Biologia molecolare della cellula

Giacomo Fantoni

Telegram: @GiacomoFantoni

 $Github:\ https://github.com/giacThePhantom/BioMolCellula$

3 gennaio 2021

Indice

1	Intr	oduzio	one	2
	1.1	Micros	scopia	2
		1.1.1	Tipi di microscopi	2
		1.1.2	Tecniche di microscopia	3
	1.2	Tecnic	che di laboratorio	4
		1.2.1	Reazione a catena della polimerasi PCR	4
		1.2.2	Elettroforesi	5
		1.2.3	Blots	5
		1.2.4	Tecniche di manipolazione del DNA	6
		1.2.5	Cristallografia a raggi X	7
		1.2.6		8
	1.3	Figure	e importanti e loro lavori	8
		1.3.1		8
		1.3.2	Mendel	8
		1.3.3		8
		1.3.4	Griffith e Avery	8
		1.3.5	· ·	8
		1.3.6	Watson e Crick	9
		1.3.7		9
	1.4	Cellula		9
		1.4.1		9
		1.4.2	Differenze principali tra le forme di vita	
		1.4.3	Complessità di un organismo	2
2	DN	A e Ri	NA 1	4
_	2.1		ura del DNA	
		2.1.1	Componenti	4
		2.1.2	Polarità	5
		2.1.3	Interazioni tra basi	5
		2.1.4	Caratteristiche	6
		2.1.5	Tipologie di strutture	6
		2.1.6	Stabilizzazione della doppia elica	7
		2.1.7	Sintesi	8
		2.1.8	DNA superavvolto o struttura terziaria	
	2.2	Strutt	ura del RNA	9
		2.2.1	Funzioni del RNA	9

		2.2.2	Struttura	19
		2.2.3	Strutture secondarie	19
		2.2.4	Modifiche dell'RNA	20
	2.3	_	izzazione del DNA nel nucleo	20
		2.3.1	Procarioti	20
		2.3.2	Eucarioti	20
		2.3.3	Cromatina	20
		2.3.4	Regolazione della struttura cromatinica	23
		2.3.5	Epigenetica	24
		2.3.6	Cromatina dei centromeri	25
		2.3.7	Sindrome di Rett	26
	2.4		che post-traduzionali	26
	2.4	2.4.1	-	26
			Fosforilazione	
		2.4.2	Acetilazione	26
		2.4.3	Metilazione	26
		2.4.4	Glicosilazione	27
		2.4.5	Ubiquitinazione	27
		2.4.6	Sumoilazione	27
	2.5	Metab	olismo del ferro	28
		2.5.1	Introduzione del ferro nella cellula	28
		2.5.2	Meccanismo di regolazione	28
		2.5.3	Metodo di osservazione	29
		2.0.0	motore di obblivazione	_0
3	Ren	olicazio	ne e riparazione del DNA	30
	-	N	1 1 1	
	.3	Viodei	lo di replicazione	- 30
	3.1		lo di replicazione	
		3.1.1	Esperimento Meselson-Stahl	30 30 31
	3.2	3.1.1 Panor	Esperimento Meselson-Stahl	30 31
		3.1.1 Panor 3.2.1	Esperimento Meselson-Stahl	30 31 31
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2	Esperimento Meselson-Stahl	30 31 31 31
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3	Esperimento Meselson-Stahl	30 31 31 31 32
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4	Esperimento Meselson-Stahl	30 31 31 31 32 32
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5	Esperimento Meselson-Stahl	30 31 31 31 32 32
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica	30 31 31 31 32 32
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA	30 31 31 31 32 32
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica	30 31 31 32 32 32 33
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA	30 31 31 32 32 32 33 33 33
		3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi	30 31 31 32 32 32 33 33 33
	3.2	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone	30 31 31 32 32 32 33 33 33 34
	3.2	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione	30 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34
	3.2	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.3.2	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione	30 31 31 32 32 33 33 34 34 34 34 34
	3.2	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.3.2 Replis	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione oma	30 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34 34 35
	3.2	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.3.2 Replis 3.4.1	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione Oma Composizione	30 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34 34 35 35
	3.3	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.3.2 Replis 3.4.1 3.4.2	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione Oma Composizione Tipo I	30 31 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34 34 35 35 36
	3.2	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.3.2 Replis 3.4.1 3.4.2 Proces	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione oma Composizione Tipo I sso di replicazione	30 31 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34 35 36 36
	3.3	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.3.2 Replis 3.4.1 3.4.2 Proces 3.5.1	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione oma Composizione Tipo I sso di replicazione Inizio della replicazione	30 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34 35 36 36 36
	3.3	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.4.2 Proces 3.5.1 3.5.2	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione oma Composizione Tipo I Isso di replicazione Inizio della replicazione Velocità di replicazione Velocità di replicazione	30 311 311 322 322 333 334 344 344 355 366 366 377
	3.3	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.4.2 Proces 3.5.1 3.5.2 3.5.3	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione oma Composizione Tipo I Isso di replicazione Inizio della replicazione Velocità di replicazione Organizzazione temporale	30 311 311 322 322 333 334 344 344 355 366 366 377
	3.3	3.1.1 Panor 3.2.1 3.2.2 3.2.3 3.2.4 3.2.5 3.2.6 3.2.7 3.2.8 3.2.9 Comp 3.3.1 3.4.2 Proces 3.5.1 3.5.2	Esperimento Meselson-Stahl amica Reazione di polimerizzazione Mutazioni DNA polimerasi Meccanismi di correzione Sintesi sul filamento discontinuo Apertura della doppia elica Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA Modello a trombone DNA topoisomerasi lesso di pre-replicazione Formazione Attivazione oma Composizione Tipo I Isso di replicazione Inizio della replicazione Velocità di replicazione Velocità di replicazione	30 31 31 32 32 32 33 33 34 34 34 34 35 35

	3.6	Riparazi	one del DNA
			Motivi biologici della riparazione
			Processi di riparazione
			NA polimerasi specializzate
			Rotture a doppio filamento
			Effetti del danno al DNA
			Riparazione omologa
	3.7		drio
			Ceoria endosimbiontica
			Numero e morfologia
			NA mitocondriale
4	Tra	scrizione	$_{2}$
	4.1	Panoram	nica
		4.1.1 P	Produzione di RNA
		4.1.2 R	RNA polimerasi
		4.1.3 In	nibitori di RNA polimerasi
		4.1.4 C	Categorie di RNA prodotto
	4.2	Trascritt	tosoma
		4.2.1 C	Composizione
	4.3	Processo	della trascrizione
		4.3.1 in	nizio
		4.3.2 A	Allungamento
		4.3.3 T	Terminazione
	4.4	Trasport	to tra nucleo e citoplasma
		4.4.1 C	Complessi coinvolti
		4.4.2 V	Verificare la localizzazione
		4.4.3 P	Processo di importo ed esporto
	4.5	Meccanis	smi di regolazione della trascrizione e dell'espressione genica 51
		4.5.1 C	Operoni
		4.5.2 In	nduzione
		4.5.3 R	Repressione
		4.5.4 E	Enhancer
		4.5.5 E	Esempi
	4.6	Modifich	ne post-trascrizionali
		4.6.1 C	Capping
			Poliadenilazione
		4.6.3 S	Splicing
			RNA editing
		4.6.5 F	Funzioni delle modifiche
_		_	I II I I DATA
5		-	localizzazione di RNA 60
	5.1		lel trasporto di RNA
			Efficienza
	<u>.</u> .	0	Sicurezza
	5.2		asportati
			RNA localizzati nel compartimento dendridico
		5.2.2 R	RNA localizzati nell'oocita di Drosophila

		5.2.3	Lievito	i1
	5.3	Mecca	nismo di trasporto	31
		5.3.1	Fattori coinvolti	31
6	Tra	duzion		3
	6.1	Ribose		3
		6.1.1	Struttura	3
		6.1.2	Assemblaggio	i 4
		6.1.3	rRNA	64
		6.1.4	tRNA	35
	6.2	Fasi d	ella traduzione	66
		6.2.1	Inizio	6
		6.2.2	Allungamento	57
		6.2.3		38
	6.3	Inibite		38
7	\mathbf{Seg}	nalazio	one cellulare: trasduzione del segnale 6	9
	7.1	Panor	amica	39
		7.1.1	Tipologie di risposte	39
	7.2	Model	li di comunicazione delle cellule	39
		7.2.1		39
		7.2.2		39
		7.2.3		70
		7.2.4	±	70
		7.2.5		70
	7.3	Trasm	0 1 0	71
		7.3.1		71
	7.4	Recett		71
		7.4.1		71
		7.4.2		72
		7.4.2		72
	7.5	Messa	- ×	72
	1.0	7.5.1		72
		7.5.1		73
		7.5.2		73
	7.6			3
	7.0	7.6.1		3 73
		7.6.1	1 0	3 74
	77			76
	7.7	_		_
		7.7.1	1	76
	7.0	7.7.2		77
	7.8			7
		7.8.1		77
		7.8.2		78
		7.8.3		78
		7.8.4		78
		7.8.5		79
		7.8.6	Recettori del sistema visivo	79

	7.9	Recett	ori ad attività enzimatica intrinseca	81
		7.9.1	Classificazione	81
		7.9.2	Recettori tirosina chinasi RTK	82
		7.9.3	Recettori per le citochine	82
		7.9.4	Recettori con attività chinasica	82
	7.10	Musco	lo	83
		7.10.1	Placca neuromuscolare	84
			Organizzazione del muscolo	84
			Contrazione muscolare	85
			Ciclo di contrazione	86
			Muscolo cardiaco	88
			Muscolo liscio	88
			Sviluppo della giunzione muscolare	89
	7.11		i	89
		_	GL13	89
		******		-
8	Mer	nbrana	A	90
	8.1	Funzio	ni	90
	8.2	Strutt	ura	90
		8.2.1	Fase semisolida	90
		8.2.2	Zattere lipidiche	90
		8.2.3	Asimmetria	90
	8.3		osizione	91
	0.0	8.3.1	Glicolipidi	91
		8.3.2	Proteine di membrana	91
	8.4		gio delle sostanze	91
	0.1	8.4.1	Passaggio attivo	91
		8.4.2	Endocitosi	91
		8.4.3	Esoticosi	91
		8.4.4	Passaggio passivo	91
		0.1.1	1 45545610 P455170	01
9	Org	anelli		92
	9.1		amica	92
	9.2		orto di proteine	92
		9.2.1	Trafficking nucleo-citoplasma	92
		9.2.2	Trasporto in plastidi e mitocondri	93
	9.3	Peross	isomi	94
		9.3.1		94
		9.3.2	Trasporto	95
		9.3.3	Genesi dei perossisomi	95
		9.3.4	Sindrome di Zellweger	95
	9.4		lo endoplasmatico	95
	0.1	9.4.1	Funzioni	95
		9.4.2	Tipologie	95
		9.4.3	Traduzione e traslocazione delle proteine	96
		9.4.4	Modifiche post-traduzionali	99
		9.4.5		.00
		9.4.6		00

		9.4.7	Esportazione delle proteine
	9.5	Traspo	rto vescicolare
		9.5.1	Direzionalità del trasporto
		9.5.2	Traffico vescicolare
		9.5.3	Trasporto secretorio costitutivo
		9.5.4	Trasporto secretorio regolatorio
		9.5.5	Contenuti tipici delle vescicole secretorie
		9.5.6	Esempi
		9.5.0 $9.5.7$	Accrescimento della membrana plasmatica
		9.5.8	-
			Proteine che caratterizzano le vescicole
		9.5.9	Endocitosi
			Formazione e fusione di una vescicola di trasporto
			Proteine di rivestimento vescicolare
			Formazione delle vescicole
		9.5.13	Proteine adattatrici
		9.5.14	Fusione delle vescicole
	9.6	Appara	ato del Golgi
		9.6.1	Struttura
		9.6.2	Flusso di vescicole
		9.6.3	Funzionalità del Golgi
		9.6.4	Compartimentazione degli enzimi
		9.6.5	Metagolismo dei lipidi e dei polisaccaridi
		9.6.6	Mantenimento della polarità cellulare
		9.6.7	Tipologie di secrezione
		9.6.8	Maturazione e mantenimento
	9.7		
	9.7		
		9.7.1	Mantenimento dell'ambiente
		9.7.2	Morfologia
		9.7.3	Strutture
		9.7.4	Funzione
		9.7.5	Formazione
		9.7.6	Attivazione degli enzimi lisosomiali
		9.7.7	Digestione del materiale
	9.8	Endos	omi
		9.8.1	Tipologie
10	Cito	\mathbf{schele}	tro 111
	10.1	Actina	
	10.2	Microt	ubuli
	10.3	Filame	nti intermedi
	10.4	Movim	ento cellulare
11	Espe	erienza	a di laboratorio 120
	11.1	Giorno	o 1 - esame di uno striscio di sangue
		11.1.1	Descrizione
		11.1.2	Allestimento di uno striscio
		11.1.3	Qualità dello striscio
			Colorazione dello striscio

	11.1.5 Esame dei vetrini	22
11.2	Giorno 2 - estrazione di proteine e DNA	26
	11.2.1 Cellule <i>Hela</i>	26
	11.2.2 Estrazione di proteine	27
	11.2.0 Estimation di Etili I I I I I I I I I I I I I I I I I I	29
11.3	Giorno 3 - Colture cellulari	31
	11.3.1 Disgregazione del tessuto	31
	11.3.2 Coltura primaria	31
	11.3.3 Linea cellulare	31
	11.3.4 Morfologia della coltura cellulare	31
		32
	11.3.6 Ottenere una coltura cellulare	32
	11.3.7 Applicazioni della coltura cellulare	32
	11.3.8 Ambiente cellulare - terreno di coltura	33
		33
	11.3.10 Area di lavoro	34
	11.3.11 Mantenimento delle cellule	36
	11.3.12 Esercitazione	36
11.4	Giorno 4 - Colorazione di organelli citoplasmatici	37
	11.4.1 Fluorescenza	37
	11.4.2 Scopo dell'esercitazione	38
		38
	11.4.4 Mitocondri	39
	11.4.5 Membrana citoplasmatica	39
	11.4.6 Citoscheletro	40
	11.4.7 Nucleo	40
	11.4.8 Colorazione vitale	40

Capitolo 1

Introduzione

1.1 Microscopia

1.1.1 Tipi di microscopi

1.1.1.1 Microscopi ottici

I microscopi ottici utilizzano la luce e lenti ingrandenti per permettere la visualizzazione del campione. Ne esistono vari tipi:

- In base al numero di lenti ingrandenti:
 - Semplici: una sola lente.
 - Composti: più lenti, in tal caso la capacità di ingrandimento totale è data dal prodotto delle capacità di ingrandimento.
- In base alla luce che utilizzano:
 - In campo chiaro: la luce attraversa direttamente il campione.
 - A contrasto di fase: permette di distinguere caratteristiche del campione senza colorarlo basandosi sui diversi indici di rifrazione tra il campione e il mezzo circostante: la luce deviata dal campione e quella no viene fatta convergere su una superficie in modo che abbia lunghezza d'onda e frequenza diverse rispetto alla luce incidente mettendo in evidenza i bordi.
 - A contrasto di interferenza differenziale: a differenza di quello a contrasto di fase il campione viene illuminato di lato, eliminando l'alone di diffrazione luminoso.
 - In campo scuro: simile a quella a contrasto di fase, ma solo la luce che ha attraversato il campione viene raccolta dall'obiettivo che appare pertanto chiaro in campo scuro.
 - A fluorescenza: si compone di:
 - * Lampada ad arco a vapori di mercurio: lampada che genera luce ultravioletta.
 - * Filtro di eccitazione: seleziona la lunghezza d'onda ultravioletta che si vuole generare.
 - * Condensatore a campo oscuro: aumenta il contrasto delle strutture legate dalle molecole fluorescenti in modo che lo sfondo sia nero.

* Filtro di sbarramento: evita che residui di luce ultravioletta raggiungano gli occhi dell'operatore.

Si dividono in upright scope con l'obiettivo sopra il campione, luce bianca dal basso e fluorescente dall'alto e inverted scope con la luce dal basso e micromanipolatori in quanto sopra è libero. Vengono utilizzate molecole particolari fluorescenti come GFP , YFP e CFP (green, yellow e cyan fluorescent protein). Se la fosforescenza è un fenomeno duraturo nel tempo la fluorescenza avviene temporaneamente, solo mentre la molecola viene eccitata da una lunghezza d'onda che causa alla molecola di produrne una a lunghezza maggiore (energia minore), con uno spostamento determinato dallo spostamento di Stockes.

1.1.1.1 Risoluzione Si intende per risoluzione una misura del dettaglio che un'immagine contiene, ovvero la minor distanza tra due punti che possono essere distinti come separati. Dipende da parametri dell'utente e fisici. I parametri fisici sono il corretto allineamento del sistema ottico del microscopio, la lunghezza d'onda della luce (λ , inversamente proporzionale alla risoluzione) e l'apertura numerica (NA, direttamente proporzionale all'indice di rifrazione e alla risoluzione), ovvero la capacità di un obiettivo di raccogliere luce e risolvere dettagli ad una distanza fissata dall'oggetto. Dipende dall'ingrandimento e dall'indice di rifrazione del medium tra microscopio e oggetto.

1.1.1.2 Microscopi elettronici

I microscopi elettronici utilizzano fasci di elettroni direzionati da campi magnetici per superare la capacità di ingrandimento di un microscopio ottico. Non sono però in grado di compiere osservazioni in vivo. Si distinguono in:

- SEM, scanning electron microscopy: un fascio di elettroni colpisce il campione che si vuole osservare che emette diverse particelle come gli elettroni secondari che vengono rilevati da un rivelatore e convertiti in impulsi elettrici. Il fascio scansiona una zona rettangolare riga per riga in sequenza.
- TEM, transmission electron microscopy: gli elettroni che costituiscono il fascio attraversano una sezione dove è stato creato il vuoto per poi passare completamente attraverso il campione. Richiede che il campione sia preparato in una "thin section" o attraverso freeze fracture (il campione viene velocemente congelato, poi rotto, replicato in modo che sia la replica ad essere osservata al microscopio).

1.1.2 Tecniche di microscopia

1.1.2.1 Microscopia in campo chiaro

1.1.2.2 Immunoistochimica

È una tecnica in cui si individuano specifiche molecole o strutture del compartimento intra ed extracellulare in base al principio di coniugazione antigene-anticorpo con sistemi di rivelazione enzimatici o fluorescenza (poste sugli anticorpi) che rendono visibile l'avvenuta reazione al microscopio. Avviene con cellule fissate e quindi morte.

1.1.2.3 Fret

È una tecnica utilizzata per verificare le interazioni tra proteine in una cellula: ad entrambe viene fatta esprimere una porzione a fluorescenza in modo che la lunghezza d'onda espressa dalla prima ecciti la seconda. In questo modo la seconda emetterà luce se e solo se la prima, eccitata dal microscopio, si trova in sua prossimità. Si noti come sono i fluorofori e non le proteine a dover essere vicine.

1.1.2.4 Biomolecular fluorescent complementation

È una tecnica in cui ad una proteina A viene fatta esprimere la parte N-terminale del fluoroforo e alla proteina B la parte C-terminale. Se le proteine interagiscono produrranno una lunghezza d'onda.

1.1.2.5 Photobleach

È una tecnica in cui con un laser si altera un fluoroforo in modo che non sia più capace di produrre flourescenza. In questo modo si può osservare quanto tempo impiega la fluorescenza a tornare al livello precedente misurando pertanto la velocità di diffusione o trasporto dell'elemento che si vuole osservare.

1.1.2.6 Fotoattivazione

È una tecnica che permette di osservare la cinetica di una molecola: a questa si fa esprimere la GFP che viene eccitata solo localmente. La molecola continuerà ad emettere per un certo periodo, permettendo di osservare i suoi spostamenti.

1.2 Tecniche di laboratorio

1.2.1 Reazione a catena della polimerasi PCR

Questa tecnica consente l'amplificazione di frammenti di acidi nucleici dei quali si conoscono le sequenze neuclotidiche iniziali e terminali. Ricostruisce la sintesi di un segmento di DNA a doppia elica a partire da un filamento a singola elica. Quello mancante viene ricostituito a partire da una serie di nucleotidi che vengono disposti nella corretta sequenza. Devono essere disponibili i nucleotidi da polimerizzare sotto forma di desossiribonucleosidi trifosfati (dNTP). Il DNA deve essere denaturato. Il segmento da ricostruire può essere solo prolungato e devono esserci opportune condizioni di temperatura e pH. Sono necessari alla reazione una quantità del segmento che si vuole riprodurre, nucleotidi liberi, primer a brevi sequenze di DNA complementari alle estremità 5' e 3' dei due filamenti da riprodurre, una DNA polimerasi termo-resistente (TAQ polimerasi), un tampone per stabilizzare il pH e elementi di supporto. Si trovano pertanto tre fasi:

- 1. Fase di denaturazione: la soluzione di DNA da replicare, desissiribonucleotidi trifosfati, ioni magnesio, primer e TAQ polimerasi vengono portate a una temperatura tra i 94 e i 99 gradi in modo che la doppia elica si scinda e i due filamenti siano liberi in soluzione.
- 2. Fase di annealing: la temperatura viene abbassata tra i 40 e i 55 gradi in modo da permettere il legame dei primer alle regioni loro complementari dei filamenti di DNA denaturati.
- 3. Fase di prolungamento: la temperatura viene alzata tra i 65 e i 72 gradi in modo da massimizzare l'azione della TAQ polimerasi in modo da allungare i primer legati utilizzando come stampo il filamento singolo di DNA.

Il ciclo viene ripetuto tra le 30 e 40 volte. La lunghezza dei primer si aggira tra le 20 e 30 paia di basi in modo da poter mantenere la temperatura di annealing ragionevole (che dipende anche dalla composizione delle basi) e impedire la formazione di strutture secondarie.

1.2.2 Elettroforesi

Questa tecnica analitica e separativa si basa sul movimento di particelle elettricamente cariche immerse in un fluido per effetto di un campo elettrico applicato mediante una coppia di elettrodi al fluido stesso (catodo negativo e anodo positivo). Le particelle si muovono verso quello che assume carica opposta alla propria. La mobilità dipende dalla dimensione della molecola, dalla carica, natura e concentrazione del mezzo elettroforetico, dalla concentrazione delle molecole e dalla tensione applicata. Essendo che le molecole di DNA possono presentare forme diverse migrano nel gel in maniera diversa, pertanto si applica un campo alternato in cui le molecole di DNA sono sono sottoposte alternativamente a due campi elettrici perpendicolari in modo che le molecole più piccole si riorientino più velocemente e abbiano maggiore mobilità.

1.2.3 Blots

1.2.3.1 Southern blot

Questa tecnica viene usata per rilevare la presenza di sequenze di DNA specifiche in una miscela complessa. Un campione eterogeneo di DNA genomico viene trattato con enzimi di restrizione (classe di idrolasi che catalizzano il taglio endonucleolitico del DNA per dare frammenti a doppia elica specifici con fosfati terminali al 5′) e sottoposto ad elettroforesi su gel d'agarosio o di poliacrilammide (polimeri). Nel gel si osseverà uno smear, una striscia continua e non bande nette in quanto il DNA digerito dall'enzima di restrizione possiederà tantissimi punti di taglio e i diversi frammenti migrano con velocità diverse in base al peso molecolare. Il gel viene immerso in una soluzione alcalina per denaturare il DNA. Il gel viene coperto da un foglio di nitrocellulosa o nylon a carica positiva con sopra una pila di fogli assorbenti. Per capillarità la soluzione tende ad attraversare il gel fino ai fogli assorbenti. I sali trascinano i segmenti di DNA in verticale depositandoli sullo strato di nitrocellulosa in cui instaurano legami elettrostatici (carica negativa dei gruppi fosfato). Il foglio viene separato dal gel e vengono saturate le cariche positive con eterologo (DNA da salmone, processo di preibridazione). Il foglio viene immerso in una soluzione marcata che ibrida con sequenze di DNA complementari identificandole. Il lavaggio della nitrocellulosa elimina sonde non ibridate e si fa una lastra fotografica che mette in evidenza dove la sonda ha legato il DNA genomico.

1.2.3.2 Western blot

Assolutamente analogo al Southern blot ma viene utilizzato per visualizzare le proteine e il passaggio dal gel alla membrana di nitrocellulosa avviene grazie a una corrente elettrica e le proteine sono riconosciute attraverso anticorpi.

1.2.3.3 Northern blot

Assolutamente analogo al Southern blot ma viene utilizzato per visualizzare l'RNA che viene denaturato a 70 gradi e poi raffreddato in un bagno di ghiaccio con una piccola quantità di agente denaturante per mantenerlo privo di strutture secondarie.

1.2.4 Tecniche di manipolazione del DNA

Si intende per tecniche di manipolazione del DNA tecniche che permettono l'inserimento di geni o frammenti di geni all'interno di cellule. Viene normalmente fatto per esprimere o eliminare la produzione di una proteina.

1.2.4.1 Sequenziamento del DNA

Si intende per sequenziamento la determinazione della sequenza genomica per capire la proteina coinvolta in un meccanismo o rimuoverne una è necessario clonare il DNA, identificare le zone promotrici che controllano la trascrizione di un gene e possibili mutazioni che possono avvenire.

1.2.4.2 Clonaggio del DNA

Si intende per clonaggio del DNA un insieme di metodi sperimentali che descrive l'assemblaggio di molecole ricombinanti e una serie di tecniche per ottenere più copie di una sequenza nucleotidica. Dopo averlo clonato si usa cDNA per produrre proteine di interesse di studio.

1.2.4.3 Transfezione

Si intende per transfezione l'introduzione di DNA esogeno in cellule eucaritiche, può essere transiente o stabile a seconda del tempo in cui il DNA transfettato rimane nel citoplasma della cellula obiettivo.

- 1.2.4.3.1 Vettori di clonaggio I vettori di clonazione sono elementi genetici di DNA che possono essere isolati e che si replicano in maniera autonoma rispetto al cromosoma batterico. Contengono un marcatore selezionabile, un gene che consente la selezione delle cellule che hanno effettivamente inglobato il vettore. Il DNA di interesse può essere clonato nel vettore e replicato in cellule ospiti se è stato ben caratterizzato.
- 1.2.4.3.2 Plasmidi I plasmidi sono i vettori di clonaggio maggiormente utilizzati, sono piccoli filamenti circolari di DNA a doppio filamento in grado di duplicarsi in maniera indipendente rispetto al genoma batterico che li ospita e in grado di spostarsi tra le cellule influendo sulla loro variabilità genetica. Il cDNA viene normalmente clonato all'interno dei plasmidi specifici per l'espressione in cellule eucariote. Le componenti principali di un plasmide sono il promotore a monte specifico per la cellula eucariote, il segnale di poliadenilazione a valle, la sequenza che contiene i siti di riconoscimento per le endonucleasi di restrizione e i geni marcatori selezionabili, sequenze necessarie per selezionare le cellule che hanno incorporato il plasmide. La trasduzione può essere transiente (il cDNA non viene integrato nel patrimonio genetico dell'ospite) e stabile (il cDNA si integra). In molti casi non è un aspetto controllabile. La tecnica del CRISPR Cas9 utilizza il gene editing per permettere di modificare il gene endogeno (già presente). Si basa su metodi fisici (elettroporazione, micropipette, microinieizione, biolistic, liposomi) o biologici (virus).
- **1.2.4.3.3 Elettroporazione** Nell'elettroporazione viene applicata una differenza di potenziale per un lasso di tempo per introdurre DNA o RNA nelle cellule. Le condizioni di impulso sono diverse per ogni tipo di cellula. Si formano pori all'interno della membrana che permettono il passaggio e che si richiudono quando la cellula riceve il DNA. È una tecnica utilizzata in vivo.

- 1.2.4.3.4 Microprecipitati Si combina il DNA con il calcio cloruro e una soluzione di fosfato in modo che si trovi come micro-precipitati contenenti DNA. Questi vengono messi a contatto con le cellule. La grandezza dipende dalla qualità del DNA, dal pH della soluzione. I precipitati devono essere abbastanza piccoli in modo che possano essere endocitati e l'efficienza dipende dalla grandezza. È un metodo economico che permette il trasferimento di grandi quantità di DNA, ma non tutte le cellule vengono trasfettate in maniera efficiente e il calcio fosfato potrebbe distruggere la membrana cellulare.
- **1.2.4.3.5 Microiniezione** Il DNA viene iniettato attraverso un apparato con capillari supersottili per bucare la membrana. È ottimo in cellule grandi.
- **1.2.4.3.6** Biolistics Viene utilizzato in cellule vegetali o organuli in quanto hanno parete spesse. Il DNA viene fissato su particelle d'oro e sparato sulla cellula. La camera di scoppio è un vetrino con microparticelle d'oro su cui viene fissato il DNA.
- 1.2.4.3.7 Liposomi È il metodo più usato: vescicole formate da lipidi contenenti il DNA si fondono con la membrana rilasciando il DNA presente al loro interno. Viene usata sia per la trasduzione stabile che transiente, ha alta efficienza e bassa tossicità ma presenta alti costi.
- 1.2.4.3.8 Virus I virus vengono utilizzati come cavalli di Troia contenenti genoma modificato e inseriscono il DNA che si vuole inserire nella cellula. Il DNA da inserire deve essere piccolo. In questo metodo influiscono la qualità del DNA, qualità dei reagenti, vitalità delle cellule, pulizia e strumentazione, livelli di $\rm CO_2$ e umidità, stabilità e o tossicità della proteina ricombinante in quanto potrebbe diventare tossica per la cellula.

1.2.4.4 Immunoprecipitazione

In questo metodo si usa un anticorpo capace di far precipitare una proteina specifica attraverso TAG sequence o sostanze che vi si legano specificatamente. È un fenomeno in cui in una soluzione sono presenti antigeni e anticorpi diretti contro di essi: si possono formare aggregati multipli che se abbastanza concentrati precipitano dalla soluzione. Svolge un ruolo fondamentale la temperatura e il pH dell'ambiente e l'affinità tra antigene e anticorpo.

1.2.5 Cristallografia a raggi X

Si tratta di una tecnica che permette la visualizzazione della composizione e struttura degli atomi all'interno di un elemento che subisce un processo cristallizzazione. Attraverso il cristallo viene fatto passare un fascio di raggi X che interagiscono con gli atomi e vanno a colpire una lastra fotografica su cui si evidenziano una serie di ombre che formano una figura che permette la ricostruzione della struttura tridimensionale attraverso diversi calcoli. Utilizzato per determinare la struttura del DNA da Watson e Crick.

1.2.6 Altre che non so?????

1.3 Figure importanti e loro lavori

1.3.1 Miescher

Miescher studia a Tubinger i meccanismi per il trasferimento delle informazioni ereditarie. Per la ricerca usa cellule di pus in quanto economiche e facilmente reperibili. Queste cellule erano costituite per lo più da nuclei cellulari e reticolo endoplamsatico. Riesce pertanto a mettere a punto un metodo per estrarre e purificare le cellule senza danneggiarle e nota che riesce a ricavare più materiale durante la fase di divisione cellulare. Purifica infine una sostanza che chiama nucleina, molto acida e ricca in fosfato presente in grande quantità. Successivamente utilizza lo sperma di salmone, ricco di DNA e mitocondri in quanto deve essere veloce e deve trasmettere i geni. Intuisce pertanto che la nucleina debba essere importante durante la divisione cellulare ma non la collega alla trasmissione ereditaria.

1.3.2 Mendel

Mendel è considerato il padre della genetica. Comincia a fare ricerca sui piselli isolando linee pure (caratteristiche che permangono nel tempo) e le incrocia. Nota come alcuni caratteri non si manifestino nella progenie, ma che incrociando questa prima generazione ricompaiono in un rapporto di 3:1 e li chiama rispettivamente alleli recessivi e dominanti. I primi compaiono solo se sono presenti entrambi gli alleli recessivi (si studiano attraverso i quadrati di Punnet).

1.3.3 Morgan

Morgan riesce a isolare i cromosomi dalla Drosophila utilizzata a causa dei grandi cromosomi. Riesce pertanto a confermare che i geni sono depositati nei cromosomi del nucleo della cellula, che sono organizzati in una lunga riga nei cromosomi e che tratti dipendenti tra di loro dipendono da geni in siti vicini. Determina inoltre il fenomeno del crossover.

1.3.4 Griffith e Avery

Griffith studia lo sreptococcus pneumonia, un batterio presente in due ceppi uno S (smooth) patogeno e mortale per i topi e uno R (rough) non patogeno. Dopo aver inattivato il ceppo S con il calore e iniettatolo in un topo questo non muore. Se invece al ceppo S inattivato si mette a contatto il ceppo R vivo e lo si inetta nel topo questo muore. Successivamente Avery conferma che la molecola responsabile del trasferimento genetico orizzontale è il DNA isolando prima le diverse componenti molecolari e poi iniettandole singolarmente.

1.3.5 Hershey e Chase

Hershey e Chase fecero esperimenti con i virus batteriofagi, marcando i fagi con sonde radioattive per osservare dove avviene la trasmissione genica. Marcarono un primo terreno con sonde a fosforo ${}^{32}P$ per il DNA e il secondo con zolfo ${}^{35}Z$ per le proteine. In base a quale elemento viene trasmesso lo si ritroverà nelle generazioni successive. Dopo aver inoculato escherichia coli con i batteriofagi li si frullano e si staccano i virus dai batteri per evitare contaminazioni. Notarono come la maggior parte della marcatura era data dal fosforo radioattivo e pertanto il DNA doveva essere il responsabile della trasmissione genetica.

1.3.6 Watson e Crick

Watson e Crick riuscirono a determinare la struttura del DNA attraverso la cristallografia a raggi X e a determinare il dogma centrale della biologia molecolare: l'informazione passa dal DNA all'RNA e arriva alle proteine.

1.3.7 Mello e Fire

Mello e Fire furono in grado di evidenziare l'importanza dell'RNA e del microRNA scoprendo l'interferenza dell'RNA e la proprietà dell'RNA a doppio filamento di interferire e spegnere l'espressione genica. Si dice microRNA un RNA tra i 20 e i 22 nucleotidi a singolo filamento.

1.4 Cellula e genomi

La biologia molecolare è lo studio della cellula e dei suoi componenti in vivo. Si definisce la vita come un sistema chimico auto-sostenibile capace di subire un'evoluzione di tipo Darwiniano. Le cellule e gli organismi sono in grado di adattarsi a una grande varietà di ambienti: i batteri che vivono a temperature elevate come i solfobatteri che utilizzano lo zolfo come elemento per sopravvivere (esprimono TAQ polimerasi) e animali in grado di vivere a temperature molto basse come il pesce ghiaccio, privo di pigmentazione con branchie molto grandi. Il freddo è un problema per quanto riguarda la circolazione e questi pesci sono privi di globuli rossi e hanno adottato un sistema di trasporto dell'ossigeno diverso. I globuli rossi sono ricchi di emoglobina, una molecola costituita da due dimeri di α e β globulina con un gruppo eme. La sua funzione è quella di scambiare $\mathbf{CO_2}$ con O2. Le modifiche subite di queste animali sono dovute in quanto i fluidi corporei aumentano la viscosità a basse temperature. I pesci riducono pertanto il numero di globuli rossi e possiedono una serie di cambiamenti che permettono al sangue di rimanere fluido a basse temperature modificando proteine che agiscono da antigelo. Si è assistito anche a modifiche nella sequenza dei microtubuli in quanto negli altri organismi diventano instabili e si polarizzano a temperature inferiori ai 10 gradi cambiando la forma cellulare e eliminando l'adesione alla superficie. La modifica della composizione amminoacidica dei microtubuli li rende più resistenti alle basse temperature. Per facilitare gli scambi i capillari e le branchie si sono ingranditi e non sono presenti scaglie.

1.4.1 Caratteristiche universali delle cellule

1.4.1.1 Dinamicità

È il primo aspetto che determina lo stato della cellula che contiene diversi organelli dinamici. Quelli più trasportati sono i mitocondri, le fabbriche di ATP che si dividono e fondono che tendono a viaggiare molto velocemente attraverso proteine motrici. Il movimento avviene lungo i microtubuli. Esiste il trasporto di vescicole e membrane. La caratteristica principale tra una cellula sana e una morta è pertanto la dinamicità.

1.4.1.2 Informazione

Le cellule contengono informazione sotto forma di DNA (3 miliardi di nucleotidi per gli esseri umani). Si può legare la quantità di informazione con la superiorità dal punto di vista evolutivo. In realtà il concetto di perfezione e quantità di informazione non vanno di pari passo: l'ameba contiene molta più informazione di una cellula umana.

1.4.1.2.1 Densità genica Si intende per densità genica la frequenza di geni codificanti nel genoma di un'individuo. Si nota come questa diminuisce per gli organismi più complessi a causa di sequenze intrageniche o di sequenze intergeniche.

1.4.1.3 Riproduzione

La riproduzione caratterizza la maggior parte delle cellule e permette alle cellule di trasmettere le informazioni contenute all'interno di DNA. Nel momento in cui il DNA si duplica il processo non è perfetto e gli errori stanno alla base delle mutazioni che stanno alla base dell'evoluzione. Il concetto di mutazione non è prettamente negativo in quanto ci sono mutazioni che tendono a migliorare l'efficienza dell'organismo in determinate condizioni.

1.4.1.4 Struttura

Tutte le cellule sono isolate dall'esterno da una membrana cellulare e a volte da una parete. Se per i procarioti non si trovano sottostrutture negli eucarioti sono presenti organelli circondati anch'essi da membrane lipidiche che si differenziano per funzione.

- 1.4.1.4.1 Membrana La membrana plasmatica è una barriera selettiva che permette alla cellula di concentrare i nutrienti conservando i prodotti delle sintesi ed espellere i materiali di scarto. Le proprietà della membrana sono dovute alla composizione di fosfolipidi, molecole anfipatiche con testa polare e code apolari che in ambiente acquoso tendono a disporsi come un doppio strato creando una barriera.
- **1.4.1.4.2** Struttura della cellula eucariote Definita da una membrana plasmatica che la isola dall'esterno, contiene un ambiente citoplasmatico in cui si trovano i suoi organelli.
- 1.4.1.4.2.1 Nucleo Delimitato da due strati di membrane nucleari e da una lamina interna, contiene l'informazione genica della cellula. La membrana nucleare contiene innumerevoli porine, canali che permettono il passaggio di proteine ed RNA da e verso il nucleo. Nel nucleo si può trovare un nucleolo la cui forma e posizione dipende dallo stato del ciclo cellulare, è la zona dove avviene l'assemblaggio e la trascrizione degli rRNA.
- **1.4.1.4.2.2** Reticolo endoplasmatico In contatto con la membrana nucleare è un sistema di cisterne a membrana che si divide in liscio e rugoso. L'ER liscio è una riserva di ioni calcio mentre quello rugoso possiede dei ribosomi che si occupano della sintesi delle proteine di membrana e quelle secrete.
- 1.4.1.4.2.3 Apparato di Golgi In continuità funzionale ma non fisica con l'ER si occupa di ricevere le vescicole che gli invia e di modificare le proteine in esse contenute (glicosilazione) per poi inviarle alla destinazione finale.
- 1.4.1.4.2.4 Mitocondri Possiedono un proprio DNA e apparato di traduzione con pochi geni: molte delle proteine necessarie sono codificate nel nucleo e trasportate successivamente. Producono efficientemente ATP in presenza di ossigeno. Possono dividersi o fondersi tra di loro. Sono circondati da due membrane invaginate in cui avviene sintesi e trasporto di ATP. Nelle cellule vegetali sono affiancati dai cloroplasti per la produzione di glucosio.

1.4.1.4.2.5 Lisosomi Sede della degradazione delle proteine.

1.4.1.4.2.6 Citoscheletro Formato da microtubuli, filamenti di actina e intermedi conferisce motilità alla cellula permettendole di esperire l'ambiente e dandole al contempo una certa rigidità strutturale.

1.4.1.5 Funzione

Tutte le cellule conservano le loro informazioni come molecole a doppio filamento di DNA, catene polimeriche accoppiate senza ramificazioni formate da quattro monomeri. La catena codifica l'informazione genica. L'ordine di lettura è determinato dalla polarità della catena e i monomeri formano legami specifici con il complementare formando un doppio filamento tenuto insieme da legami a idrogeno. La doppia catena permette la replicazione semi-conservativa e il passaggio dell'informazione nelle cellule figlie. La cellula esprime le informazioni contenute nel DNA producendo da esso RNA e proteine. Durante la trascrizione il DNA viene letto producendo catene singole di RNA che possono assumere strutture secondarie. Processi successivi alla trascrizione aumentano il grado di variabilità. Alcuni mRNA vengono poi tradotti in proteine, catene polimeriche lineari di amminoacidi che assumono complesse strutture spaziali che conferiscono loro la funzione di catalizzatori specifici delle reazioni biochimiche necessarie alla vita della cellula. Le proteine assumono inoltre funzione strutturale e di segnalazione. Si noti come tutte le cellule si possono assimilare a fabbriche biochimiche che impiegano le stesse strutture molecolare di base.

1.4.2 Differenze principali tra le forme di vita

La classificazione delle cose viventi dipende da somiglianze comuni che suggeriscono un antenato comune più recente. L'albero della vita si può dividere in tre rami principali: procarioti, classificati in termini della loro biochimica e necessità nutrizionali, archea ed eucarioti. La differenza principale tra procarioti ed eucarioti è che i secondi contengono un nucleo mentre nei primi il DNA si trova nel citoplasma attaccato alla parete cellulare (non presente negli eucarioti). Gli archea si trovano a metà strada tra eucarioti e procarioti.

1.4.2.1 Mutazioni

L'informazione genica può cambiare a seguito della replicazione o durante la vita nella cellula. Queste mutazioni possono garantirle un vantaggio rispetto alle sue simili, uno svantaggio o non cambiare nulla. Sono queste mutazioni ad aver causato la differenziazione delle forme viventi e la loro proliferazione in ambienti così diversi tra di loro. Non tutti i geni mutano con la stessa frequenza: tipicamente quelli fondamentali alla vita tendono ad essere altamente conservati. Questo in quanto l'ambiente causa alla cellula una pressione selettiva andando ad eliminare rapidamente le mutazioni svantaggiose. Si intende per gene una sequenza, un segmento di DNA che corrisponde a una proteina o a una serie di varianti di trascritti con funzione regolatoria o strutturale. Molte mutazioni possono cambiare il fenotipo dell'organismo. Le mutazioni di geni che mantengono comunque struttura o funzione simile vengono poi raggruppate in famiglie.

1.4.2.1.1 Geni ortologhi Supponendo di avere un gene G di un organismo ancestrale sue mutazioni possono dare origine a due geni distinti G_a e G_b nelle due specie diverse che gli succedono.

1.4.2.1.2 Geni paraloghi Si supponga di avere un gene G di un organismo ancestrale: questo può andare incontro a duplicazione e i due possono divergere generando così due geni G_1 e G_2 paraloghi.

1.4.2.1.3 Campo di interesse delle mutazioni Le mutazioni possono essere:

- Geniche: inserzioni, delezioni o cambi puntiformi all'inetrno di un gene.
- Cromosomiche: riarrangiamenti di cromosomi o perdita di loro parti.
- Genomica: varia il numero di cromosomi.

1.4.2.1.4 Tipologia di mutazioni

- Sinonime o silenti: viene creato un codone diverso ma che codifica per lo stesso amminoacido.
- Di senso errato o missense: viene sostituito un codone che codifica per un altro amminoacido.
- Non senso: si forma un codone di stop che causa la creazione di una proteina tronca.
- Frameshift: delezioni o inserzioni modificano l'ordine di lettura.
- Per sequenze ripetute: cambia il numero di ripetizioni.
- Trasposoni: elementi mobili di DNA, colonizzano i genomi.

1.4.3 Complessità di un organismo

Aumentando la complessità di un organismo diminuisce il numero di geni in relazione con la lunghezza del DNA: diminuisce la densità genica:

$$DG = \frac{1}{\alpha CO}$$

1.4.3.1 Sequenze correlate ai geni

I geni e sequenze loro correlate costituiscono il DNA codificante e non codificante, frammenti di geni ed introni.

1.4.3.1.1 Pseudogeni Gli pseudogeni sono particolari sezioni di DNA codificante che hanno perso la loro attività di essere espresse.

1.4.3.2 DNA intergenico

Si intende per DNA intergentico la parte del genoma non codificante: è formato da sequenze uniche, ripetute e trasponibli o non strasponibile.

1.4.3.2.1 Centromero La regione centromerica è una sequenza intergenica che non codifica per nessun gene.

1.4.3.3 Cromosoma

Si intende per cromosoma una struttura che contiene un pezzo del genoma nucleare complessivo.

 ${\bf 1.4.3.3.1} \quad {\bf Cariotipo} \quad {\bf Il} \ {\bf cariotipo} \ {\bf \`e} \ {\bf l'insieme} \ {\bf di} \ {\bf tutti} \ {\bf i} \ {\bf cromosomi} \ {\bf di} \ {\bf un} \ {\bf organismo} \ {\bf che} \ {\bf contengono} \ {\bf l'intero} \ {\bf genoma} \ {\bf nucleare}.$

Capitolo 2

DNA e RNA

2.1 Struttura del DNA

Il DNA si trova nel nucleo delle cellule eucarioti e ed ancorato alla membrana delle cellule procarioti. È costituita da due catene polinucleotide disposte antiparallelamente. È pertanto un polimero costituito da nucleotidi.

2.1.1 Componenti

2.1.1.1 Monomeri

2.1.1.1.1 Nucleosidi I nucleosidi sono formati dalla base azotata e uno zucchero legate da un legame β -N-glicosidico tra il carbonio anomerico C1 del ribosio e N9 di purine o N1 delle pirimidine. Sono pertanto costituiti da uno zucchero come 2'-deossiribosio.

${\bf 2.1.1.1.1.1}$ Orientamento del legame Il legame può essere orientato in:

 \bullet Syn.

• Anti, l'orientamento principale.

2.1.1.1.2 Nucleotidi I nucletidi sono esteri fosfato dei nucleosidi: il sito di fosforilazione è spesso l'ossidrile al 5' del ribosio. Possono essere mono, di e trifosfati. I gruppi fosfati sono legati tra di loro da legame anidridico stabile e ad alta energia.

2.1.1.2.1 Funzioni I nucleotidi hanno funzione di:

- Unità strutturale degli acidi nucleici.
- Mediatore di processi cellulari *cAMP*.
- Deposito di energia delle reazioni di trasferimento di fosfato come *ATP* e *GTP*.
- Parte di coenzimi: come NADH, FAD, CoA.
- **2.1.1.1.2.2** Gruppo idrossile Il gruppo idrossile in 3'-OH è importante per la polimerizzazione.
 - 2.1.1.1.2.3 Base azotata I nucleotidi nel DNA contengono quattro basi diverse:

- Timina, una pirimidina con un unico anello.
- anello.
- Guanina, una purina con due anelli.
- Citosina, una pirimidina con un unico
- Adenina, una purina con due anelli.

2.1.1.2 Polimerizzazione

La posizione del gruppo idrossile in 3'-OH è importante in quanto è il gruppo coinvolte nella creazione di legami fosfodiesterici per la polimerizzazione. Questi legami infatti nascono tra il 3'-OH e il gruppo fosfato in 5'. Si forma pertanto una catena costituita da una successione di nucleotidi in cui variano le basi azotate.

2.1.2 Polarità

Essendo il polimero lineare possiede un inizio e una fine:

- Estremità 5' con fosfato libero viene tenuta per convenzione in alto a sinistra.
- Estremità 3' con -OH libero in basso a sinistra.

La polarità di questa direzionalità e nella doppia elica si nota un autoparallelismo con due filamenti con polarità opposta.

2.1.3 Interazioni tra basi

Le basi azotate nelle due catene della doppia elica interagiscono tra di loro attraverso legami a idrogeno:

- A-T con due legami a idrogeno.
- G-C con tre legami a idrogeno.

2.1.3.1 Movimento tra basi appaiate

- 2.1.3.1.1 Twist Nel twist le basi possono roteare l'una sull'altra.
- 2.1.3.1.2 Roll Nel roll le basi ruotano lungo l'asse maggiore.
- 2.1.3.1.3 Tilt Nel tilt le basi ruotano lungo l'asse minore.

2.1.3.2 Chargaff

Chargaff osservando DNA proveniente da vari organismi e nota come i residui di A e T e C e G sono in numero uguale a due a due, provando la complementarietà tra le basi. Nota inoltre come il rapporto tra le basi non complementari rimane uguale in ogni tessuto di ogni organismo ma è un numero univoco che differisce tra gli organismi. Si nota come organismi che sopravvivono a temperature più elevate possiedono una percentuale maggiore di C e G. Questo avviene in quanto C e G formano un legame a idrogeno in più rispetto ad A e T rendendo la macromolecola più resistente alla denaturazione.

2.1.3.3 Temperatura di melting

La temperatura di melting viene utilizzata per determinare la percentuale di C e G all'interno del DNA in quanto più sono presenti più è difficile denaturarlo. Si usa lo spettrofotometro per osservare una provetta annotando la sua assorbanza che cambia in base allo stato di denaturazione del DNA (a doppia elica assorba a $260 \, \mathrm{nm}$). Grazie alla variazione del valore di assorbanza si riesce a determinare la temperatura in cui metà del DNA viene denaturato o temperatura di melting.

2.1.4 Caratteristiche

Il diametro dell'elica è di 2nm e avviene un giro ogni 10 nuceotidi. Si nota un solco maggiore di 22Å e uno minore di 12Å. Questa differenza è dovuta ai diversi angoli tra i due legami glicosidici. L'angolo meno ampio genera il solco minore. Il solco maggiore fornisce più informazioni di tipo chimico in quanto contiene più gruppi donatori ed accettori di protoni.

2.1.4.1 Lettura del codice genetico

La lettura del codice genetico da parte delle proteine si basa pertanto su:

- Accettore di legame HB(A).
- Gruppo Metilico (M).
- Donatore di legame HB(D).
- Idrogeno non polare (H).

Queste proprietà permettono alle proteine di riconoscere senza ambiguità specifiche sequenze di DNA senza che sia necessario leggere la doppia elica.

2.1.5 Tipologie di strutture

2.1.5.1 Struttura primaria

Si intende per struttura primaria la sequenza di nucleotidi che costituiscono la molecola.

2.1.5.2 Struttura secondaria

Si intende per struttura secondaria la configurazione tridimensionale stabile di una molecola di DNA. La molecola di DNA è formata da 2 catene di nucleotidi appaiate secondo la regola della complementarietà. L'elica è destrorsa con due catene antiparallele. Le basi si trovano all'interno dell'elica allineate ad angolo retto.

2.1.5.2.1 Impalamento delle basi La disposizione delle basi all'interno della doppia elica è generalmente favorita. Molecole contenenti anelli aromatici tendono a disporsi impilate spontaneamente in quanto idrofobiche. Le basi si impilano disponendosi parallelamente riducendo in questo modo il contatto con l'acqua e stabilizzando la struttura.

2.1.5.3 Basi di Hoogsteen

Le basi di Hoogsteen si formano tra basi non complanari con rotazione dell'anello pirimidinico e meno stabili.

2.1.5.4 Conformazioni particolari

- **2.1.5.4.1 Forma A** La forma A si forma a causa della riduzione della quantità d'acqua, presenta una struttura tarchiata con 11 basi per giro e una scanalatura principale più profonda.
- **2.1.5.4.2 Forma B** La forma B è la forma canonica cristallizzata da Franklin con 10 paia di basi per giro.
- **2.1.5.4.3 Forma Z** La forma Z si forma in zone particolari ricche di C e G con 12 paia di basi per giro. La scanalatura principale è poco profonda e questo rende le basi più prone alla metilazione e pertanto presente nelle zone promotrici dei geni.
- **2.1.5.4.4** Tripla elica Il DNA può assumere strutture a tripla elica che si formano dove esiste una sequenza particolare. Queste strutture influiscono sul processo di duplicazione e trascrizione del DNA e molto spesso rendono il DNA ancora più stabile e la capacità delle due catene di separarsi è compromessa, impedendo l'arrivo dei fattori necessari ai processi. È ricca di A e T ed è resa possibile dalle interazioni di Hogsteen.
- **2.1.5.4.5** Struttura cruciforme La struttura cruciforme, a stem loop o a forcina si forma dove si trovano sequenze palindromiche. È caratteristica sia di DNA ed RNA dove sono presenti sequenze ripetute seguite da una sequenza invertita. Possono essere deleterie per i processi di duplicazione e trascrizione in quanto conferiscono alla catena un'elevata stabilità impedendo la separazione delle due catene.
- **2.1.5.4.6** Struttura a forcina La struttura a forcina o hairpin è costituita da ripiegamenti a doppia elica con basi accoppiate e zone a loop dove non si trova complementarietà.
- **2.1.5.4.7 DNA curvo** Coppie di vasi adiacenti non perfettamente parallele portano a piccoli ripiegamenti. Se le perturbazioni sono casuali la struttura è irrevolare ma dritta: le coppie diverse hanno un angolo opposto che si bilancia. Se le perturbazioni sono regolari gli angoli si sommano portando a una curvatura del DNA.

2.1.6 Stabilizzazione della doppia elica

La doppia elica è stabilizzata da interazioni non covalenti:

- Forze di Van der Waals: interazioni additive di impacchettamento tra le basi impilate.
- Legami idrogeno: interazioni tra le basi azotate appaiate di filamenti opposti.
- Effetti idrofobici: l'elusione di molecole
- di acqua dalle coppie rafforza i legami a idrogeno.
- Interazioni carica-carica: la repulsione elettrostatica tra le cariche negative dei gruppi fosfato è schermata da interazioni con ioni Mg^{2+} e da proteine ricche di residui basici come lisina e arginina.

2.1.7 Sintesi

La sintesi del DNA avviene attraverso la formazione del legame fosfodiesterico. La formazione di questo legame libera una molecola di acqua. Il backbone è formato da residui di zucchero e fosfato alternati. La posizione 3' viene legata alla 5' attraverso un gruppo fosfato. Le basi azotate sporgono al di fuori del backbone. I gruppi fosfato conferiscono una carica negativa al backbone. L'ordine delle basi lungo la catena è casuale.

2.1.8 DNA superavvolto o struttura terziaria

Il DNA tende a formare dei superavvolgimenti, ovvero ad assumere strutture spaziali particolari che pongono stress sulla doppia elica. I superavvolgimenti vengono descritti in termini matematici e lo studio dello stato di avvolgimento del DNA è di interesse in quanto va a influire sui meccanismi di trascrizione e replicazione. Lo stato di superavvolgimento si descrive attraverso due parametri: twist (frequenza) che indica quante volte un filamento si avvolge sull'altro e il writhe, il numero di superavvolgimenti che si vengono a formare. Un DNA lineare presenta un writhe pari a 0 e un twist n dipendente dalla sua lunghezza. Le misure di twist e writhe vengono combinate nel linking number, dove Lk = Tw + Wr. Il writhe può assumere un valore positivo o negativo a seconda che il superavvolgimento sia rispettivamente destrorso o sinistrorso. Il linking number tende a rimanere costante e pertanto variazioni di uno dei due parametri portano ad un bilanciamento nell'altro. Molti meccanismi (come replicazione e trascrizione) vanno a modificare il twist del DNA andando pertanto ad introdurre writhe e a stressare la molecola che tenderà a superavvolgersi per tornare ad una struttura stabile ottimale. Un aumento incontrollato del writhe rende sempre più difficoltoso il procedere di questi meccanismi che pertanto richiederanno l'aiuto di enzimi che diminuiscono i superavvolgimenti in modo da poter continuare.

2.1.8.1 Topoisomerasi

Le topoisomerasi sono proteine che intervengono per risolvere i super avvolgimenti introdotti dalle variazioni di twist rilassando la molecola. Si trovano due famiglie di topoisomerasi: la famiglia di tipo I presente in batteri, eucarioti ed archei e la famiglia di tipo II presente solo negli eucarioti. Le due famiglie differiscono per come agiscono sul DNA.

2.1.8.1.1 Topoisomerasi di tipo I Le topoisomerasi di tipo I non richiedono ATP per funzionare, possiedono un dominio di interazione con il DNA formato da α -eliche a pinze che si lega nel punto dove si trova il superavvolgimento. Uno dei due filamenti viene tagliato e viene favorito il suo passaggio da un'estremità all'altra in quanto la molecola così riduce il proprio stress. Alla fine la topoisomerasi riunisce il filamento e si stacca dal DNA. Il linking number varia di 1. Il funzionamento di queste proteine è dovuto alla presenza di una tirosina con un gruppo OH altamente reattivo che rompe il legame fosfodiesterico in un primo momento e viene poi riutilizzato per riformarlo. Molti farmaci come la camptotecina impediscono la riformazione del legame fosfodiesterico rendendo permanente il taglio. Viene utilizzata come antitumorale in quanto le cellule tumorali hanno elevati livelli di telomerasi. Questo farmaco ha effetto anche su cellule con elevato tasso di mitosi.

2.1.8.1.2 Topoisomerasi di tipo II Le topoisomerasi di tipo II rompono il doppio filamento. Sono dei dimeri con tre cancelli: N, C e uno per l'ingresso del DNA. Una volta che il doppio filamento viene tagliato un altro viene alloggiato nel cancello N che si chiude. L'idrolisi dell'ATP causa un cambio conformazionale che fa passare il filamento dal cancello N al C che lo rilascia una volta che il DNA viene risaldato. Il linking number varia di 2.

2.1.8.2 Compattazione della struttura del DNA

Mediamente il DNA si trova in uno stato di supercoiling negativo. Una funzione del superavvolgimento è la compattazione della struttura del DNA. La torsione negativa favorisce la separazione delle catene e l'azione della polimerasi, mentre la positiva la impedisce. Si deve pertanto fare un compromesso tra la stabilità della doppia elica e la sua permissività delle proteine che agiscono su essa. Nel DNA dei cromosomi eucarioti la compattazione è ottenuta con un superavvolgimento di tipo solenoidale intorno alle proteine istoniche.

2.2 Struttura del RNA

L'RNA è una macromolecola con diverse funzioni: se ne classificano pertanto diversi tipi in base alla funzione.

2.2.1 Funzioni del RNA

- RNA messaggeri (mRNA): utilizzati come intermedi per la produzione delle proteine a partire dalle informazioni contenute nel DNA.
- RNA ribosomial (rRNA): fanno parte del ribosoma e vengono utilizzati per la produzione di proteine.
- RNA di trasporto (tRNA): si occupano di

- trasportare gli amminoacidi necessari alla sintesi di proteine.
- Micro RNA (miRNA), short interfering RNA (siRNA) e piwi-interacting RNA (piRNA): hanno funzione regolatoria.
- Piccoli RNA nucleari (snRNA): modificano tipicamente i nucleotidi e altri RNA.
- Long non coding RNA: ruolo regolatorio.

2.2.2 Struttura

L'RNA è un polimero a catena singola formato da nucleotidi. Presenta lo zucchero ribosio con in posizione 3' un gruppo fosfato su cui avviene il legame fosfodiesterico in 5' con il nucleotide successivo. La base è collegata in 1'. Il gruppo fosfato conferisce una carica negativa alla catena mentre il gruppo idrossile in 2' causa un ingombro sterico che gli fa assumere una forma A con un solco maggiore molto profondo. Le basi sono 4: due pirimidine citosina e uracile e due purine adenina e guanina.

2.2.3 Strutture secondarie

Pur essendo tipicamente a catena singola può assumere strutture secondarie particolari grazie alle interazioni tra le basi.

• A doppia elica.

• Ansa o forcina: con stelo doppia elica e un loop in testa.

Queste strutture oltre a fornire ulteriore stabilità alla molecola impedendo la rottura del legame fosfodiesterico e le permettono di essere riconosciuta da proteine importanti per la sua funzione.

2.2.4 Modifiche dell'RNA

L'RNA può andare incontro a diverse modifiche che permettono una regolazione della sua attività.

- Inosina, pseudouridina e tiouridina: basi azotate che vanno a sostituirsi alla guanina.
- Metilazione della guanina: viene formata la 7-metil guanina, avviene nel primo nucleotide di tutti gli mRNA e viene riconosciuta dalla cap-binding protein che aiuta il processo di traduzione.

2.3 Organizzazione del DNA nel nucleo

Le molecole di DNA dei vari cromosomi di una cellula sono troppo lunghe per essere contenute nel nucleo. Devono pertanto essere compattate, sia negli eucarioti che nei procarioti in modo da poter riuscire ad entrare nel nucleo. Questo compattamento va ad influenzare la capacità della sequenza di essere letta dalle proteine coinvolte in trascrizione e replicazione e deve pertanto essere necessariamente dinamica.

2.3.1 Procarioti

I procarioti contengono un cromosoma di forma circolare nel nucleoide, una regione della cellula non isolata da membrana. Il DNA è ancorato ad un punto della membrana detto mesosoma, associato a proteine che formano sotto-domini che rendono indipendenti le anse. Le proteine sono HU, IHF, H1, P.

2.3.2 Eucarioti

Negli eucarioti i cromosomi sono lineari e si trovano nel nucleo, un organello deputato alla protezione del materiale genetico. Le proteine che legano e organizzano il DNA negli eucarioti sono degli analoghi di quelle nei procarioti e sono chiamate istoni.

2.3.3 Cromatina

La cromatina è la struttura che compone i cromosomi e determina la forma che assumono durante l'interfase. È formata da nucleosomi uniti tra di loro da DNA linker lungo fino a 80 nucleotidi che conferisce al cromosoma una struttura a collana di perle. La collana di perle dei nucleosomi può essere successivamente compattata in una struttura a solenoide o a zig-zag.

2.3.3.1 Tipologie di cromatina

La cromatina si distingue in due tipologie in base al grado di impacchettamento del DNA. Queste si osservano attraverso microscopio elettronico: il DNA si presenta come zone chiare e più scure, dove l'intensità del colore è lineare con il grado di compattamento.

2.3.3.1.1 Eucromatina L'eucromatina è una forma di cromatina rilassata e si presenta chiara al microscopio elettronico. Si trova in stato eucromatico la porzione di DNA che è in stato attivo di trascrizione.

- **2.3.3.1.2** Eterocromatina L'eterocromatina è una forma di cromatina altamente compattata e si presenta scura al microscopio elettronico. Si trova in stato eterocromatico la porzione di DNA non attivamente trascritta. Si trova tipicamente nella periferia del nucleo ed è divisa in:
 - Costitutiva: è sempre compatta, l'informazione genetica al suo interno non viene mai espressa e la regione si DNA assume una funzione strutturale.
- Facoltativa: è una regione di DNA che può essere decompattata e in determinate condizioni può avere proprietà codificanti.
- **2.3.3.1.3** Nucleolo Il nucleolo è una parte del nucleo molto densa e attiva in cui vengono sintetizzati gli rRNA.

2.3.3.2 Nucleosomi

Il primo livello di impacchettamento del DNA sono i nucleosomi. Sono formati da un ottamero istonico a cui si avvolgono 127 basi di DNA con due giri e mezzo. Le proteine che formano un nucleosoma si distinguono in due categorie.

- **2.3.3.2.1** Non core proteins Le non core proteins sono l'istone *H1*, che si occupa di collegare tra di loro diversi nucleosomi aumentando il grado di impacchettamento. Si posiziona pertanto sul DNA nucleosomico e lo piega avvicinando tra di loro i nucleosomi. Si nota come questa è la proteina istonica meno conservata.
- 2.3.3.2.2 Core proteins Le core proteins formano il nucleo di un nucleosoma e sono cariche positivamenti in modo da attirare la carica negativa dello scheletro a deossiribosio-fosfato del DNA. Non sono proteine grandi con conservati 3 domini ad α -elica e una coda N-terminale.
 - *H2A*. *H2B*. *H3*. *H4*.
- 2.3.3.2.2.1 Legame con il DNA Le proteine del core istonico sono formate da residui di arginina o lisina, che le conferiscono una carica positiva che neutralizza il backbone del DNA. In questo modo il loro legame con il DNA non dipende dalla specifica sequenza ma dalla presenza del backbone. Gli istoni legano tipiche regioni del DNA. Il contatto tra tetramero e DNA avviene nel solco minore e le interazioni tramite legami a idrogeno tra proteina ed ossigeno del legame fosfodiesterico. Il grande numero di legami a idrogeno fornisce l'energia necessaria alla curvatura del DNA.
- 2.3.2.2.2 Struttura Gli istoni sono proteine eterogenee che variano da tessuto a tessuto. Sono proteine piccole con un motivo strutturale comune detto ripiegamento istonico formato da 3 α -eliche connesse da due anse.
- ${f 2.3.3.2.2.3}$ Sintesi Gli istoni vengono sintetizzati durante la fase S del ciclo cellulare e vengono inseriti nella cromatina attraverso lo scambio degli istoni. Questo processo viene catalizzato da complessi di romodellamento della cromatina.

- **2.3.3.2.2.4** Assemblaggio degli istoni I ripiegamenti istonici si legano tra di loro formando dimeri H3-H4 e H2A-H2B. Due dimeri H3-H4 si legano tra di loro formando un tetramero che recluta a sua volta due dimeri H2A-H2B per formare il core proteico del nucleosoma. All'ottamero si avvolge il DNA. Il processo è spontaeo. Le code N-terminali stabilizzano il complesso avvolgendosi intorno all'ottamero proteico.
- **2.3.3.2.2.5** Code istoniche Le code istoniche subiscono modifiche post-traduzionali in modo da modificare il grado di impacchettamento della cromatina. Le diverse modifiche creano un codice che viene letto e recluta altre proteine che influiscono lo stato cromatinico. Ogni coda è rivolta verso l'esterno del nucleosoma.
- **2.3.3.2.2.6** Ereditarietà Durante la replicazione l'ottamero si dissocia: un dimero *H3-H4* rimane legato al DNA, mentre *H2A-H2B* tornano a far parte del pool di dimeri libero nella cellula. Il pool contiene pertanto un mix di dimeri di nuova sintesi e di quelli dissociati dal DNA, che vengono casualmente ripartiti nei due filamenti.
- **2.3.3.2.2.7 Dinamicità** Il DNA in un nucleosoma isolato si svolge 4 volte al secondo rimanendo esposto in modo da essere disponibile per il legame con altre proteine. Ulteriori allentamenti possono essere ottenuti attraverso i complessi di rimodellamento della cromatina.

2.3.3.3 Ulteriori livelli di impacchettamento

I nucleosomi sono disposti a zig-zag nel filo di perle a causa dell'istone H1 che crea angolature definite con le quali il DNA entra in contatto col nucleo istonico. Stabilizza inoltre la fibra cromatinica formata dalle modifiche delle code istoniche. Proteine chaperones aiutano il processo.

2.3.3.3.1 Gradi di impacchettamento

• Fibra di cromatina ripiegata in anse: 700nm.

- DNA a doppia elica: 2nm.
- Perline su fili: 11nm.
- Zig-zag o solenoide: 30nm.

- Cromosoma mitotico intero: 1400nm.
- **2.3.3.3.2** Anse radiali Le anse radiali impediscono la formazione di una tensione che permetterebbe il superavvolgimento del DNA. Sono bloccate alla base da una struttura proteica detta scaffold nucleare.

2.3.3.4 Collegamenti tra nuclesomi

I collegamenti nucleosoma-nucleosoma sono formati dalle code istoniche, principalmente da H_4 - H_1 .

2.3.3.5 Effetto di posizione

L'eterocromatina tende ad espandersi autonomamente venendo trasmessa nelle regioni adiacenti. Questo causerebbe il silenziamento di geni normalmente attivi e deve pertanto essere controllato. Barriere proteiche impediscono la diffusione incontrollata della cromatina. Si nota come una situazione eterocromatica viene ereditata stabilmente dalla progenie della cellula.

2.3.3.6 Effetto della compattazione

La compattazione del DNA è importante in:

• Replicazione.

- Trascrizione.
- Segregazione dei cromosomi.

- Ricombinazione.
- Riparazione.

2.3.4 Regolazione della struttura cromatinica

L'interazione del DNA con l'ottamero istonico è dinamica: le interazioni deboli con gli istoni possono spezzarsi nei momenti di necessità. La stabilità dell'interazione è influenzata da grossi complessi nucleici detti complessi di rimodellamento della cromatina.

2.3.4.1 Complessi di rimodellamento della cromatina

I complessi di rimodellamento della cromatina sono complessi proteici dipendenti da ATP. Possiedono una subunità che si lega al nucleo proteico del nucleosoma sia al DNA inteorno. Idrolizzano ATP causando un cambio conformazionale del nucleosoma liberando il DNA. Rendono pertanto dinamico lo stato cromatinico della cellula permettendole di rispondere a diversi eventi.

2.3.4.1.1 Attività

- Rimozione dei nucleosomi.
- Scorrimento dei nucleosomi.

- Scambio di istoni.
- **2.3.4.1.2 Facilitates chromatine transcription** *FACT* è una proteina che destabilizza gli istoni, lavorano a monte della RNA polimerasi e rimuovono i dimeri *H2A-H2B*.
- **2.3.4.1.3** Chaperonine Le chaperonine sono proteine in grado di piegare le strutture delle altre proteine in modo da renderle più funzionali.
- **2.3.4.1.4** Subunità di idrolisi La subunità di idrolisi di *ATP* di questi complessi è correlata alle DNA elicasi e si lega sia al nucleo proteico che al DNA. Utilizza l'energia per spostare il DNA rispetto agli istoni allentando il legame.

2.3.4.2 Modifiche covalenti degli istoni

Le catene laterali degli amminoacidi degli istoni sono soggette a diverse modifiche che avvengono sulle code N-terminali. Sono create da enzimi specifici.

- 2.3.4.2.1 Gruppi acetile I gruppi acetile sono aggiunti da una serie di istone acetil transferasi HAT e rimossi da complessi di istone deacetilasi DACH. L'acetilazione di lisine tende ad allentare la struttura della cromatina rimuovendo la carica positiva degli istoni.
- **2.3.4.2.2 Gruppi metile** La lisina può essere mono-, di- o tri-metilata. Ognuna di queste modifiche può avere un significato diverso per la cellula.

2.3.4.3 Varianti istoniche

La cellula può contenere varianti di istoni che vengono assemblate nei nucleosomi. Sono sintetizzate durante l'interfase e inserite in cromatine già formate attraverso cambio istonico. Questo processo è altamente specifico.

- *H2A.Z*: nel lievito limita l'espansione dell'eterocromatina, mentre nei mammiferi e in Drosophila promuove il silenziamento genico.
- *H2A.X*: è coinvolto nella riparazione del DNA, nella forma fosforilata appare nei nu-
- cleosomi fiancheggianti le rotture a doppio filamento.
- macroH2A: arricchito nei corpi di Barr e coinvolto nell'attivazione del cromosoma X.
- *H2ABbd*: riduce la componente acidica.

2.3.4.4 Sequenze barriera

Una sequenza HS4 spara il dominio di cromatina attiva della β -globina da una regione adiacente di cromatina condensata. Viene aggiunta spesso alle estremità di un gene inserito per proteggerlo dal silenziamento dovuto a diffusione di eterocromatina.

2.3.5 Epigenetica

Si intende per epigenetica le informazioni esterne al DNA che vengono aggiunte tramite legame con gruppi senza variare la sequenza nucleotidica della cellula e che possono essere ereditate.

2.3.5.1 Modifiche delle code istoniche

Le modifiche a livello delle code istoniche vengono riconosciute da domini delle proteine.

• Bromodominio: riconosce acetilazione.

• Cromodominio: riconosce metilazione

Le proteine possono contenere diverse combinazioni dei vari domini.

2.3.5.2 Effetti delle modifiche delle code istoniche

Le modifiche post-trascrizionali influenzano l'accessibilità della cromatina e creano pertanto un codice epigenetico che viene letto dai complessi di rimodellamento della cromatina.

- **2.3.5.2.1** Code metilate La metilazione delle code causa uno spegnimento dell'espressione della regione interessata in quanto complessi di rimodellamento si legano sulle posizioni metilate compattando ulteriormente la struttura del cromosoma.
- **2.3.5.2.2** Code acetilate L'acetilazione delle code causa un'attivazione dell'espressione della regione interessata in quanto complessi di rimodellamento si legano sulle posizione rilassando il nucleosoma.

2.3.6 Cromatina dei centromeri

I centromeri sono costituiti da cromatina costitutiva che permane per tutta l'interfase e contiene una variante di *H3 CENP-A* (centromere protein-A). Altre proteine compattano i nucleosomi in disposizioni dense e formano il cinetocore.

2.3.6.1 Saccharomyces cerevisiae

Più di una dozzina di proteine diverse si assemblano sul centromero. Si forma il nucleosoma centromero-specifico formato da CENP-A-H2A-H2B-H4. Le proteine addizionali lo attaccano a un microtubulo del fuso mitotico e le sequenze CDE-1,2,3 permettono il riconoscimento delle proteine necessarie: Cse4p, CBF3, Ctf19, Mem21, Okp1. Mutazioni delle sequenze portano a segregazioni errate.

2.3.6.2 Umano

I centromeri degli organismi complessi sono definiti da un complesso di proteine e non da una sequenza specifica di DNA. Sono comunque presenti brevi ripetizioni DNA satellite α non sufficienti per la formazione del centromero.

2.3.6.3 Formazione del centromero

La formazione di un nuovo centromero richiede un evento di semina che comporta la formazione di una struttura DNA-proteina contenente i nucleosomi specifici. I tetrameri H3-H4 sono ereditati direttamente dalle eliche di DNA figlie a livello della forcella. L'intero centromero si forma in maniera binaria, suggerendo un'aggiunta altamente cooperativa di proteine dopo un evento iniziale.

2.3.6.4 Proteine centromeriche

- **2.3.6.4.1** *CENP-A CENP-A* è in grado di assemblare in vitro le particelle nucleoproteine in assenza di *H3*.
- **2.3.6.4.2** *Cse4 Cse4* in S. cerevisiae è presente nel nucleosoma che forma il centromero puntiforme.
- 2.3.6.4.3 *HCP3 HCP3* è presente in C. elegans lungo il cromosoma.
- 2.3.6.4.4 Cid Cid è presente in Drosophila melanogaster.
- **2.3.6.4.5** *CEN-H3 CEN-H3* svolge un ruolo da impalcatura per l'assemblaggio corretto del cinetocore nella parte esterna del DNA centromerico oltre che per l'appaiamento dei due cromatidi fratelli nella regione centromerica.
- 2.3.6.4.6 CENP-B CENP-B localizza su centromeri umani e murini attraverso alle regioni α -satellite. Organizza il DNA satellite centromerico facendogli assumere una configurazione più stabile.
- 2.3.6.4.7 CENP-C CENP-C connette la cromatina centromerica e il cinetocore ed è pertanto essenziale per la segregazione.

2.3.6.4.8 CENP-H CENP-H è un chaperone per la corretta associazione di CENP-A con la regione centromerica.

2.3.7 Sindrome di Rett

2.3.7.1 Caratteristiche cliniche

Le persone affette da sindrome di Rett presentano, dopo un periodo di apparente sviluppo normale:

- Ridotte capacità motorie.
- Riduzione della grandezza del cervello.
- Ritardi nello sviluppo.

2.3.7.2 Motivazioni biologiche

La malattia è dovuta a una mutazione a carico di MeCP2, un repressore della trascrizione genica in regioni del DNA metilata. La mancata metilazione del gene per NGF nerve growth factor impedisce la differenziazione dei neuroni e una loro corretta morfologia: non formano sinapsi e dendriti in numero sufficiente.

2.4 Modifiche post-traduzionali

Le modifiche post-traduzionali è un meccanismo di regolazione rapido che produce modifiche reversibili o irreversibili, fisiologiche o patologiche. Sono modifiche che avvengono sulle proteine e ne modificano l'attività e funzione, localizzazione, inibire o aumentarne l'attività o il turnover. Le proteine vengono degradate con il tempo più o meno velocemente. Le modifiche avvengono sia nel citoplasma che nel nucleo.

2.4.1 Fosforilazione

La fosforilazione è l'aggiunta di un gruppo fosfato da enzimi detti chinasi che trasferiscono un gruppo fosfato da ATP a residui di serina, treonina e tirosina. È una modifica reversibile. L'enzima che toglie il gruppo fosfato è detto fosfatasi e sono meno specifici Può determinare cambiamenti strutturali profondi ed è determinante in quasi tutte le vie di trasduzione di segnali, permettendo il riconoscimento tra proteine.

2.4.2 Acetilazione

L'acetilazione consiste nell'aggiunta di un gruppo acetilico attraverso acetiltransferasi che viene rimosso da deacetilasi. Il donatore del gruppo acetile è l'acetil-CoA. Si formano pertanto legami covalenti con residui di lisina o N-terminali. L'acetilazione intramolecolare permette la creazione di modifiche epigenetiche ereditabili a livello degli istoni.

2.4.3 Metilazione

La metilazione consiste nell'aggiunta di un gruppo metilico attraverso metil
transferasi. La S-adenosilmetionina SAM è il donatore di gruppi metilici. Avviene tipicamente a carico di una lisina. L'aggiunta di metile determina un aumento dell'idrofobicità. Il bersaglio molecolare sono gli istoni. La rimozione del gruppo metile o demetilazione avviene da parte di una demetilasi.

2.4.4 Glicosilazione

La glicosilazione è una modifica post-traduzionale che avviene sia durante la traduzione che successivamente. Ha un ruolo fondamentale nella risposta immunitaria, nella localizazione intracellulare, nella stabilità e nella struttura

2.4.4.1 N-glicosilazione

La N-glicosilazione consiste nell'aggiunta dello zucchero ad un atomo di N dell'aspargina.

2.4.4.2 O-glicosilazione

La O-glicosilazione consiste dell'aggiunta dello zucchero a un atomo di ossigeno a serina, treonina, prolina e lisina.

2.4.5 Ubiquitinazione

L'ubiquitinazione consiste mell'aggiunta di ubiquitina, una piccola proteina conservata negli eucarioti. La modifica è irreversibile e etichetta le proteine da degradare. Le proteine che non sono in grado di essere ubiquitinate sono degradate attraverso degradazione del loro mRNA. Avviene unicamente su molecole contenenti lisina circondata da una sequenza consenso specifica.

2.4.5.1 Proteosoma

Il proteosoma è un complesso proteico di grandi dimensioni 26S formato da un core, 2 cap e 2 lid. Degrada le proteine ubiquitinate. Le proteine del lid legano i substrati da distruggere. Le proteine del cap le svolgono e nel core vengono degradate. Tutta l'operazione richiede ATP. L'isoeptidasi Ppn11 rimuove la coda di poliubiquitina.

2.4.5.2 Poliubiquitina

Una sola molecola di ubiquitina non è sufficiente per indirizzare le proteine al proteosoma, ne vengono pertanto aggiunge a catena più di 4.

2.4.6 Sumoilazione

Meccanismo analogo e simile all'ubiquitina. Regola le funzioni della proteina, il suo attacco richiede ATP ma il processo è reversibile. Intuisce su:

• Traffico nucleare.

• Stabilità genomica.

• Espressione genica.

• Integrità cromosomica.

2.4.6.1 Sumoilazione bilanciata

Una sumoilazione bilanciata porta a funzioni cellulari normali.

2.4.6.2 Sumoilazione deregolata

Una sumoilazione deregolata porta a tumori, malattie neurodegenerarive, diabete, infezioni virali e difetti nello sviluppo.

2.5 Metabolismo del ferro

Lo ione ferro è in grado di reagire con l'ossigeno e creare radicali liberi che possono danneggiare la molecola di DNA. Si rende pertanto necessario regolare il livello del ferro.

2.5.1 Introduzione del ferro nella cellula

Il ferro viene introdotto nella cellula grazie a recettori transferrina presenti sulla membrana citoplasmatica della cellula, che lo legano quando presente nel torrente circolatorio. Dopo il legame il complesso ha un pH neutro 7.4 che causa la sua internalizzazione. Si forma così una vescicola endocitotica. Questa matura in un endosoma che si acidifica permettendo il distacco dello ione dalla transferrina. La transferrina torna in membrana.

2.5.1.1 Il ferro nella cellula

Il ferro nella cellula viene utilizzato come co-attivatore di enzimi. Il ferro in eccesso che si trova nella cellula viene disattivato dalla ferritina. Questa proteina lo lega impedendo che venga coinvolto in reazioni dannose per la cellula.

2.5.2 Meccanismo di regolazione

Si nota pertanto come per regolare i livelli di ferro si devono modulare le concentrazioni di transferrina e di ferritina. Questo avviene a livello post-trascrizionale.

2.5.2.1 Aconitasi

L'aconitasi è una proteina che lega RNA e funge da sensore per il ferro, fa parte della famiglia delle IRP (iron regulatory proteins). Si lega a strutture a forcina che si forma nella 5'-UTR del RNA per la ferritina e 3'-UTR del RNA per la transferrina.

2.5.2.2 Carenza di ferro

In carenza di ferro la cellula deve aumentare i livelli di transferrina e diminuire quelli di ferritina. L'aconitasi, non legata al ferro si lega alle struttura a forcina degli mRNA o IRE (iron responsive elements):

- Transferrina: stabilizza il suo RNA impedendone la sua degradazione.
- Ferritina: impedisce il legame dei ribosomi con il mRNA.

2.5.2.3 Eccesso di ferro

In eccesso di ferro la cellula deve diminuire i livelli di transferrina ed aumentare quelli di ferritina. L'aconitasi legata al ferro si dissocia dagli IRE degli mRNA di:

- Transferrina: destabilizza il mRNA causandone la degradazione.
- Ferritina: permette ai ribosomi di tradurre il mRNA.

2.5.3 Metodo di osservazione

Per osservare il processo si ingegnerizza il gene della ferritina in modo che esprima una proteina reporter GFP. In questo modo quando il ferro non è presente l'aconitasi si lega al RNA e blocca la traduzione impedendo alla cellula di esprimere GFP. Quando invece è presente avviene la traduzione e la cellula esprime GFP, che essendo fluorescente è facilmente osservabile.

Capitolo 3

Replicazione e riparazione del DNA

3.1 Modello di replicazione

La duplicazione delle cellule richiede la duplicazione del DNA, in modo che entrambe le cellule figlie possano ricevere una copia uguale del materiale genetico. La natura a doppia elica delle molecole di DNA permette la creazione di tre ipotesi riguardo il modello di replicazione.

- Replicazione dispersiva: la molecola di DNA dopo la replicazione è un mosaico di parti di nuova sintesi e parti di origine parentale.
- Replicazione semiconservativa: la molecola di DNA dopo la replicazione è formata
- da un filamento di nuova sintesi e uno di origine parentale.
- Replicazione conservativa: la catena parentale si duplica in due catene in modo che in una rimangano entrambi i filamenti parentali mentre nell'altra ci siano solo filamenti di nuova sintesi.

3.1.1 Esperimento Meselson-Stahl

L'esperimento Meselson-Stahl si propone di determinare il modello di replicazione. Viene compiuto su batteri con l'utilizzo di 2 isotopi radioattivi dell'azoto ^{15}N ^{14}N . L'isotopo dell'azoto viene incorporato dai batteri nelle molecole di DNA durante la loro crescita. Il peso diverso dei due isotopi permette di distinguere le molecole di DNA che ne contengono diversi.

3.1.1.1 Processo

Si fa crescere una generazione di batteri in coltura in presenza di ^{15}N . Questi presentano pertanto una doppia elica pesante. La prima generazione viene trasferita in condizioni normali: ^{14}N . Si compie un ulteriore ciclo si replicazione in ^{14}N . Da questa si estraggono le molecole di DNA e le si separa secondo gradiente.

3.1.1.2 Risultati

Si nota come nella seconda generazione si trovano molecole di DNA ibride, mentre in quella successiva da 2 molecole ibride se ne ottengono 2 leggere e 2 ibride. Questo esperimento determina che il modello di replicazione è semiconservativo.

3.2 Panoramica

3.2.1 Reazione di polimerizzazione

La replicazione del DNA richiede la polimerizzaizone di nuove catene. La polimerizzazione avviene attraverso l'aggiunta di un deossiribonuclotide 3P all'estremità 3' di una catena polinucleotidica detta filamento primer. Si nota come il filamento può pertanto polimerizzare unicamente in direzione 5'-3'. Questo processo viene guidato dall'accoppiamento tra le basi e un deossiribonucleotide trifosfato. Il legame causa il rilascio di pirofosfato.

3.2.1.1 Substrati

- 3.2.1.1.1 Deossiribonucleotidi trifosfato Quattro deossiribonucleotidi trifosfato dNTP possiedono tre gruppi fosforici α , β e γ attaccati al 2'-deossiribosio tramite un legame 5'-ossidrilico. Vengono attaccati al filamento in sintesi con rilascio della molecola di pirofosfato.
 - dGTP. dCTP. dATP. dTTP.
- **3.2.1.1.2** Giunzione innesco La giunzione innesco è formata da un filamento singolo di DNA che dirige l'aggiunta dei dNTP complementari. L'innesco è un primer a DNA o RNA molto più corto del filamento che serve come sito di inizio dell'aggiunta dei nuovi dNTP liberi. Necessario in quanto presenta un 3'-OH libero per l'inizio della reazione.

3.2.1.2 Crescita del filamento

Il filamento di nuova sintesi cresce allungando l'innesco al 3'. Avviene la formazione di un legame fosfodiesterico tra innesco e dNTP. -OH a 3' dell'innesco esegue un attacco nucleofilo al fosfato α del dNTP creando il legame fosfodiesterico e causando l'uscita del pirofosfato con i fosfati α e β .

3.2.1.3 Energia

Pur essendo la reazione termodinamicamente sfavorevole, l'idrolisi del pirofosfato effettuata da una pirofosfatasi fornisce l'energia necessaria alla sua attivazione. Il pirofosfato rilasciato dalla reazione viene pertanto idrolizzato in due molecole di fosfato inorganico. In questo modo $\Delta G_{tot} < 0$.

3.2.2 Mutazioni

Il processo di replicazione non è perfetto: durante esso possono essere infatti introdotti errori.

3.2.2.1 Tasso di mutazione

Si nota come per un singolo gene per una proteina media lungo 1000nt accumula una mutazione ogni 10^6 generazioni. Avvengono pertanto 3 cambi nucleotidici per 10^{10} nucleotidi per generaizone di cellule. Nell'essere umano avviene 1 mutazione ogni 10^{10} divisioni celluari.

3.2.2.2 Tipologie di mutazioni

3.2.2.2.1 Geniche Le mutazioni geniche avvengono per singole basi:

- Sinonime o di sostituzione: viene introdotto un codone diverso che codifica per lo stesso amminoacido.
- Di senso errato: il codone viene sostituito con un altro che codifica per un amminoacido diverso.
- Non senso: viene formato un codone di stop.
- Frameshift: avviene uno spostamento dell'ordine di lettura per inserimento o delezione.
- Per sequenze ripetute.

3.2.2.2.2 Cromosomiche Le mutazioni cromosomiche consistono di traslocazioni di geni tra cromosomi.

3.2.2.2.3 Genomiche Le mutazioni genomiche consistono di perdita o aggiunta di numerosi geni.

3.2.3 DNA polimerasi

La DNA polimerasi è l'enzima responsabile della sintesi della catena di DNA. Lavora in modo processavo in direzione 3'-5'. È un oloenzima, possiede ovvero numerosi domini con funzioni diverse. Oltre all'attività polimerasica possiede un'attività esonucleasica 3'-5' che rimuove i nucleotidi erroneamente appaiati e una esonuclasica 5'-3'.

3.2.4 Meccanismi di correzione

L'alta fedeltà del meccanismo della replicazione richiede meccanismi di correzione.

3.2.4.1 DNA polimerasi

La DNA polimerasi compie essa stessa una correzione prima dell'aggiunta di un nuovo nucleotide. Il nucleotide corretto ha infatti un'affinità maggiore per la polimerasi in movimento del nucleotide non corretto.

3.2.4.2 Attività esonucleotidica

La DNA polimerasi possiede un'attività esonucleotidica. Questa viene attivata quando viene aggiunto un nucleotide scorretto: le DNA polimerasi sono selettive riguardo la catena in allungamento. Viene pertanto eliminato qualsiasi residuo non appaiato al terminale del primer. La rimozione continua all'indietro fino a che non sono stati rimossi abbastanza nucleotidi da rigenerare un -OH terminale appaiato.

3.2.5 Sintesi sul filamento discontinuo

Se al filamento principale è necessario un solo primer all'inizio della replicazione, l'attività unidirezionale della DNA polimerasi richiede un processo diverso per il filamento in ritardo. Questo filamento viene diviso in frammenti di Okazaki, corte regioni di DNA che la DNA polimerasi è in grado di sintetizzare. Ognuno di questi frammenti richiede un primer, e dopo che la DNA polimerasi completa la sintesi di uno si sposta al successivo.

3.2.5.1 DNA primasi

Il processo di produzione del primer dipende dalla DNA primasi, che usa trifosfati ribonucleici per sintetizzare corti primer a RNA sul filamento in ritardo. Il primer a RNA crea legami con il filamento in ritardo generando una doppia elica ibrida. Il primer contiene una terminazione 3'-OH e può essere allungato dalla DNA polimerasi.

3.2.5.2 Terminazione del frammento

La DNA polimerasi che allunga il primer si ferma quando incontra il primer attaccato alla terminazione 5' del frammento precedente. Il frammento è reso continuo da un sistema di riparazione del DNA, che elimina i primer e li sostituisce con DNA. Infine la DNA ligasi unisce le terminazioni dei frammenti. La rimozione del primer avviene a carico di RNAasi H.

3.2.6 Apertura della doppia elica

Essendo la doppia elica stabile in condizioni fisiologiche sono necessarie DNA elicasi per aprire la doppia elica. Queste proteine idrolizzano ATP e sono legate a un singolo filamento del DNA. Quando incontrano una regione a doppia elica continuano a muoversi lungo il proprio filamento separandolo a $1000\frac{nt}{sec}$. Possono lavorare in entrambe le direzioni della polarità. Proteine che legano filamenti singoli di DNA o che destabilizzano l'elica si legano cooperativamente per esporre singoli filamenti senza coprire le basi. In questo modo stabilizzano la conformazione a singolo filamento e impediscono la formazione di corte eliche a forcina nel filamento in ritardo.

3.2.7 Mantenimento di una DNA polimerasi in movimento sul DNA

Le DNA polimerasi tendono a sintetizzare una piccola stringa di nucleotidi prima di separarsi dallo stampo. Questa bassa affinità con il DNA le permette di separarsi ed essere riciclata velocemente dopo la sintesi di un frammento di Okazaki. Rende però difficile la sintesi di lunghe sequenze.

3.2.7.1 Morsetto scorrevole

La proteina PCNA funziona come morsetto scorrevole: mantene la polimerasi fermamente sul DNA mentre si muove e la rilascia appena incontra una regione a doppia elica. Forma un grande anelli intorno al filamento. Una faccia si lega al retro della DNA polimerasi, mentre l'anello scorre lungo il DNA. L'assemblaggio richiede idrolisi di ATP da parte di un complesso detto caricatore del morsetto che la pone su una giunzione primer. Sul filamento principale la DNA polimerasi rimane legata al morsetto per molto tempo, mentre su quello in ritardo si dissociano ogni volta che la polimerasi arriva sulla terminazione 5' di un frammento di Okazaki.

3.2.8 Modello a trombone

Il modello a trombone indica il processo con il quale viene replicato il DNA. Si nota come entrambi i filamenti sono sintetizzati simultaneamente. Nel modello l'elicasi si muove in direzione 5'-3'. L'oloenzima di replicazione interagisce con l'elicasi attraverso un fattore τ che lega entrambe le polimerasi. Un core della DNA polimerasi III sintetizza il filamento guida e l'altro quello in ritardo. Il ssDNA viene costantemente coperto da SSB che ne stabilizzano la struttura. Periodicamente la DNA primasi si associa all'elicasi per formare il primer sul filamento discontinuo. Quando la polimerasi di quest ultimo completa un frammento di Okazaki viene rilasciata dalla pinza e dal DNA.

Il filamento con un innesco diventa il bersaglio dell'attività del caricatore della pinza che riconoscie la giunzione innesco stampo. Questa legata dalla pinza richiama la DNA polimerasi che riparte con la sintesi del frammento di Okazaki successivo.

3.2.9 DNA topoisomerasi

Il movimento della forcella di replicazione lungo il DNA causa superavvolgimenti. Questi aumentano lo stress sulla doppia elica contrastando le elicasi. Devono pertanto intervenire topoisomerasi, nucleasi reversibili che rompono i legami fosfodiesterici nel backbone in modo da ridurre i superavvolgimenti e permettere la continuazione della polimerasi.

3.3 Complesso di pre-replicazione

3.3.1 Formazione

Il complesso di pre-replicazione si forma alle origini di replicazione.

3.3.1.1 Origine di replicazione

Un'origine di replicazione Ori è una sequenza specifica che contiene:

- Sito di legame per la proteina iniziatrice *ORC* (origin recognition complex).
- ullet Tratto ricco di A-T per facilità di

separazione.

• Sito di legame per proteine che facilitano il legame con *ORC*.

3.3.1.2 Processo di formazione

- ORC riconosce e si lega a Ori.
- ORC recluta Cdt1 e Cdc6.
- Cdt1 e Cdc6 reclutano le elicasi.
- Le elicasi MCM2-7 sono caricate sul DNA vicino a ORC durante la fase G_1 .
- Il complesso è ora assemblato sul DNA e rimane inattivo.

3.3.2 Attivazione

Il complesso di pre-replicazione viene attivato quando la cellula entra nella fase S.

3.3.2.1 Chinasi ciclina dipendente

Le chinasi ciclina dipendente CDK sono regolate dal ciclo cellulare: innescano la replicazione e impediscono l'assemblaggio simultaneo di nuovi complessi replicativi fino alla fase M. Fosforilano anche ORC impedendo che recluti altre elicasi.

3.3.2.2 Processo di attivazione

- Cdk e Ddk fosforilano Cdt1 e Cdc6 promuovendo distacco e proteolisi.
- La fosforilazione di *MCM2-7* le attiva e causa il reclutamento di altre proteine.

- Vengono reclutate le DNA polimerasi δ , ϵ , α e la DNA primasi.
- Viene reclutata la pinza e il suo caricatore PCNA e RF-C.
- Avviene il distacco della primasi.

- La DNA polimerasi δ inizia la replicazione sul filamento discontinuo.
- La DNA polimerasi ϵ inizia la replicazione sul filamento guida.
- Due forcelle di replicazione vengono attivate contemporaneamente in direzioni opposte.

3.4 Replisoma

Il replisoma è il complesso multi-enzimatico responsabile della replicazione del DNA.

3.4.1 Composizione

3.4.1.1 MCM-7

MCM-7 o minicromosome maintenance è un complesso proteico ad attività elicasica dipendente da ATP. Il suo caricamento è efficiente solo a seguito del legame sequenziale con Cdt1 e Cdc6. Apre la doppia elica formando la bolla di trascrizione. Viene successivamente sostituito da un'elicasi più processiva.

3.4.1.2 DNA ligasi

La DNA ligasi unisce le estremità 3' del nuovo filamento a quella 5' del precedente.

3.4.1.3 Elicasi

Le elicasi sono enzimi che aprono la doppia elica utilizzando ATP. Oscillano cambiando conformaizone in modo ciclico. Lavorano in entrambe le direzioni.

3.4.1.4 Single strand binding protein

Le proteine SSB si legano al ssDNA stabilizzandolo e impedendo la formazione di hairpins e mantenendo la catena lineare. Si staccano all'avvicinamento della DNA polimerasi.

3.4.1.5 DNA primasi

La DNA primasi sintetizza brevi primers sul filamento ritardato fornendo l'innesco alla DNA polimerasi.

3.4.1.6 DNA polimerasi

La DNA polimerasi è un enzima che sintetizza il DNA in direzione 5'-3'. Possono essere coinvolte anche nei processi di riparazione del DNA e si distinguono in:

• α : fa partire la sintesi.

- \bullet ϵ : più attiva nel filamento discontinuo.
- δ : più attiva nel filamento principale.
- γ : DNA polimerasi mitocondriale.

3.4.1.6.1 Tipologie

3.4.2 Tipo I

Le DNA polimerasi di tipo I hanno una struttura a mano capace di riconoscere e correggere errori. Le correzioni sono effettuate attraverso:

- Attività esonucleasica: degrada dall'esterno con -OH libero.
- Attività endonucleasica: taglia il nucleotide dall'interno.

L'attività è processiva in direzione 5'-3' nel filamento leader, mentre non processiva nel filamento discontinuo. Nel secondo caso necessita di primer a RNA allungati in frammenti di Okazaki e riattaccati grazie a DNA ligasi. L'attività cataliticha le permette di formare il legame fosfodiesterico.

3.4.2.1 Esonucleasi

Le esonucleasi sono gli enzimi deputati alla rimozione dei primer.

3.4.2.2 Complesso β o pinza scorrevole

La pinza scorrevole è formata da 2 subunità a ciambella che si posizionano sul DNA. Il complesso y la carica sul DNA. Permette alla DNA polimerasi di rimanere attaccata al singolo filamento di DNA. Si stacca nelle regioni a doppia elica.

3.4.2.3 CDK

Le CDK hanno un'attività di fosforilazione che segue le cicline.

3.4.2.4 TBP/TUS

TBP/TUS o ter binding proteins rimuovono gli istoni da OriC e sono riconosciute da sequenze TER.

3.4.2.5 Complesso di pre-replicazione

ORC permette il recltuamento del repliosoma.

3.4.2.6 DNA topoisomerasi

Le DNA topoisomerasi permettono la risoluzione dei superavvolgimenti.

3.5 Processo di replicazione

3.5.1 Inizio della replicazione

La replicazione inizia da regioni specifiche ricche di A e T in quanto questi nucleotidi formano meno legami a idrogeno e sono più facilmente separabili. Attraggono le proteine iniziatrici.

3.5.1.1 Procarioti

Il genoma dei procarioti è tipicamente contenuto in una molecola di DNA circolare. La replicazione inizia ad un singolo sito e le due forcelle procedono in direzioni opposte fino a che si incontrano.

3.5.1.1.1 Regolazione L'inizio è l'unico punto in cui la replicazione viene regolata. Il processo inizia quando proteine legate a *ATP* si legano in copie multiple in siti specifici del DNA avvolgendolo. Si forma un complesso che destabilizza la doppia elica vicina. Questo attrae due DNA elicasi legate a un caricatore che le mantiene inattive fino al caricamento giusto. L'elicasi una volta caricata svolge il DNA esportando i filamenti in modo che la DNA primasi sintetizzi il primer che porta all'assemblaggio delle proteine necessarie alle creazione delle due forcelle di replicazione. La proteina iniziatrice viene disattivata e l'origine di replicazione subisce un periodo refrattario causato da un ritardo nella metilazione dei nuovi nucleotidi.

3.5.1.1.2 Ori è formata da 4 ripetizioni di 9 nucleotidi e 3 ripetizioni di 13b[a monte di esse. Viene riconosciuta dalle DNA A che si lega alle ripetizioni facilitando la denaturazione e recluta le elicasi DNA C-B.

3.5.1.2 Eucarioti

Il genoma degli eucarioti si trova tipicamente in cromosomi lineari. La replicazione inizia a diversi Ori e la bolla di replicazione si espande fino alla terminazione del cromosoma o fino a che si incontra un'altra forcella. Nei lieviti le Ori prendono il nome di ARS (autonomous replicating sequence).

3.5.1.3 Identificazione della regione contente un Ori

Per identificare la regione che contiene l'origine di replicazione si sequenzia il DNA del lievito mediante enzimi di restrizione, lo si introduce nel DNA plasmidico contenente un gene per la sintesi di istidina. Il plasmide che contiene un ARS sarà in grado di diffondersi e creerà coltura in terreno privo di istidina. Si restringe la regione aggiunta al plasmide in modo da identificare precisamente la sequenza.

3.5.2 Velocità di replicazione

Le forcelle di replicazione eucariotiche si muovono di circa 50 nucleotidi al secondo a causa dello stato cromatinico.

3.5.3 Organizzazione temporale

Se i batteri replicano il DNA in maniera continua negli eucarioti avviene durante la fase S, che in una cellula mammifera dura 8 ore. Al termine della fase S ogni cromosoma è stato completamente replicato in due coppie che rimangono unite al centromero fino alla fase M.

3.5.3.1 Temporizzazione delle Ori

Negli eucarioti le origini di replicazione sono attivate in cluster di 50 adiacenti. L'ordine di attivazione dipende dalla struttura cromatinica.

3.5.4 Assemblaggio dei nucleosomi

A causa della grande quantità di proteine istoniche necessarie per produrre i nuovi nucleosomi la maggior parte degli eucarioti possiede copie multiple del gene di ciascun istone. La duplicazione dei cromosomi richiede la sintesi e l'assemblaggio di nuove proteine cromosomiche sul DNA in coda alla forcella. Sono sintetizzati durante la fase S. Un meccanismo di feedback regola il livello degli istoni

liberi in modo che la loro quantità rimanga costante e attiva i loro geni quando vengono inclusi in massa nel DNA durante la fase S. Quando la forcella di replicazione passa attraverso nucleosomi un complesso di rimodellamento della cromatina destabilizza il nucleosoma permettendo la replicazione. Mentre la forcella passa gli istoni sono spostati: l'ottamero viene rotto in un tetramero 2(H3-H4) che rimane associato con il DNA e viene distribuito tra uno dei due figli e in due dimeri H2A-H2B vengono completamente rilasciati. 2(H3-H4) di nuova sintesi sono usati per riempire i buchi e i dimeri sono aggiunti a caso per completare i nucoleosmi. La lunghezza dei frammenti di Okazaki è determinata dal punto in cui la DNA polimerasi è bloccata dal nucleosoma.

3.5.5 Terminazione della replicazione

3.5.5.1 Procarioti

Il DNA circolare dei procarioti risolve il problema della replicazione delle terminazioni: l'incontro tra le due forcelle di replicazione causa la terminazione della replicazione.

3.5.5.2 Eucarioti

Alle terminazioni il meccanismo di replicazione del filamento in ritardo incontra problemi: il primer a RNA finale non può essere sostituito da DNA in quanto non trova un 3'-OH disponibile. Il problema viene risolto attraverso i telomeri.

- **3.5.5.2.1 Telomeri** I telomeri sono sequenze specializzate contenenti ripetizioni di sequenze corte *GGGTTA* riconosciute dalla telomerasi che le rifornisce ogni volta che la cellula si divide.
- **3.5.5.2.1.1** Telomerasi La telomerasi riconosce la fine di un telomero e la allunga nella ripetizione usando uno stampo a RNA presente nell'enzima. Lo stampo viene utilizzato per sintetizzare nuove copie della ripetizione. Dopo l'estensione del filo genitore la replicazione del filamento discontinuo può essere completata dalla DNA poliemrasi standard che usa le estensioni per sintetizzare il filamento complementare.
- **3.5.5.2.1.2** Funzionamento della telomerasi Il terminale 3' del telomero viene legato da RNA TERC (teloerase RNA component) creando una giunzione innesco-stampo. La giunzione viene usata dalla telomerasi TERT per allungare l'estremità di 6 nucleotidi. RNA TERC dopo essere usato come stampo si stabilizza sulla nuova estremità saltando di 6 nucleotidi e ripetendo il processo più volte. Terminata l'azione della telomerasi il filamento funziona da stampo per la sintesi del secondo filamento. La rimozione dell'ultimo innesco crea un terminale 3' sporgente rispetto al 5'.
- **3.5.5.2.1.3 T-loop** Le proteine legate al telomero oltre a regolare la telomerasi hanno un rulo protettivo dell'estremità 3': impediscono che venga riconosciuta come rottura del DNA. I telomeri formano un'ansa data dall'estremità a filamento singolo che invade il doppio filamento del telomero stesso.
- **3.5.5.2.1.4** Lunghezza dei telomeri Essendo i processi di regolazione della sequenza telomerica bilanciati approssimativamente una fine cromosomica contiene un numero variabile di ripetizioni telomeriche. Molte cellule hanno un numero di meccanismo che mantengono il numero delle ripetizioni in un intervallo, come *POT*, *TRF1,2* che contano le sequenze aggiunte e bloccano l'enzima. Si nota come nella maggior parte delle divisioni cellulari le ripetizioni telomeriche sono

erose con il tempo. Dopo molte generazioni le cellule discendenti avranno cromosomi senza funzione telomerica e le cellule vanno incontro a senescenza. Il numero di divisioni massime viene detto limite di Hayflick. Non permettere la degradazione dell'attività della telomerasi causa tumorigenesi.

3.5.5.2.1.5 Discheratosi congenita La discheratosi congenita è una malattia genetica causata da mutazioni del gene discherina, una chinasi coinvolta nei processi di modifica di RNA ribosomiali che interagisce con la parte ad RNA della telomerasi influenzandone la stabilità. Questa causa porta a una perdita della funzione della telomerasi e causa:

- Pigemntazione anomala della pelle.
- Distrofia unguela (corrugamento, distruzione e perdita delle unghie).
- Ingrigimento precoce.
- Cirrosi epatica.
- Disordini intestinali.

3.6 Riparazione del DNA

3.6.1 Motivi biologici della riparazione

Nonostante il DNA sia stabile è suscettibile a cambi spontanei che porterebbero a mutazioni se lasciate non riparate. Le basi del DNA possono essere danneggiate da una collisione con metaboliti reattivi o da radiazioni ultraviolette. Queste modifiche se accumulate portano alla cancellazione di basi o a sostituzioni durante la replicazione portando a conseguenze letali. Si nota come la struttura a doppia elica è adatta alla riparazione in quanto porta due copie dell'informazione genetica: danni ad un filamento possono essere riparati usando l'altro come stampo.

3.6.2 Processi di riparazione

Le cellule possiedono diversi modi di riparare il DNA. Differiscono per come il danno viene eliminato. Questo processo può essere accoppiato alla trascrizione: la RNA polimerasi infatti stalla ad errori, causando un reclutamento degli enzimi necessari alla riparazione.

3.6.2.1 Riparazione tramite asportazione della base

Il cammino di riparazione tramite asportazione della base le DNA glicolasi riconoscono un tipo di base nel DNA e catalizzano una rimozione idrolitica. Una base alterata viene riconosciuta attraverso un flip-out del nucleotide. Il buco creato dalla DNA glicolasi viene riconosciuto da *AP endonucleasi* che taglia il backbone riparando lo zucchero.

3.6.2.2 Asportazione del nucleotide

Il cammino di riparazione tramite asportazione del nucleotide può riparare danni causati da grandi cambi nella struttura: questa viene scansionata da un complesso multienzima che cerca distorsioni nella doppia elica. La DNA elicasi rimuove il filamento che contiene la lesione. Il gap prodotto è riparto da DNA polimerasi e ligasi.

3.6.3 DNA polimerasi specializzate

In caso di danni pesanti la replicazione del DNA viene fermata e si utilizzano DNA polimerasi diverse, versatili ma meno precise dette rtranslesion polimerasi per replicare attraverso il danno. Alcune possono riconoscere un danno specifico e aggiungere i nucleotidi necessari, mentre altre fanno congetture. Non possiedono proofreading e sono meno discriminanti nella scelta del nucleotide.

3.6.4 Rotture a doppio filamento

Le rotture a doppio filamento possono essere riparate attraverso unione delle terminazioni non omologa. In questo meccanismo le terminazioni rotte sono riunite attraverso DNA ligation con perdita dei nucleotidi nel sito dell'unione. Porta a mutazioni.

3.6.5 Effetti del danno al DNA

L'attività dei processi di riparazione blocca il ciclo cellulare, permettendogli pertanto di riparare a tutti i danni prima che la cellula replichi il DNA.

3.6.6 Riparazione omologa

La riparazione omologa avviene quando la forcella stala o viene rotta indipendentemente. Durante la meiosi catalizza lo scambio di informazioni genetiche tra cromosomi omologhi materni e paterni. Nel meccanismo avviene uno scambio di filamenti di DNA tra un paio di duplex omologhi della sequenza di DNA molto simili nella sequenza nucleotidica. Una rottura a doppio filamento programmata seguita da ricombinazione omologa porta al crossing-over durante la meiosi aumentando la variabilità genetica durante la riproduzione sessuata.

3.6.6.1 Meccanismo di guida

Il meccanismo avviene tra duplex di DNA con una sequenza omologa estensiva. Testano la sequenza a vicenda. L'interazione può essere limitata permettendo a una doppia elica di riformarsi dai singoli filamenti.

3.6.6.2 Capacità della riparazione omologa

La ricombinazione omologa può riparte doppi filamenti accuratamente senza perdita di informazione. Il procesos avviene dopo la replicazione.

3.6.6.3 Cambio di filamenti

RecA in E. coli e Rad51 negli eucarioti catalizzano lo scambio tra i filamenti legandosi cooperativamente al filamento invasore. Questo si lega al duplex allungandolo, destabilizzando e facilitando la separazione dei filamenti.

3.7 Mitocondrio

I mitocondri sono organelli citoplasmatici che si trovano tipicamente in prossimità del ER in quanto sfruttano il gradiente di Ca^{2+} in esso contenuto sequestrando lo ione in modo da agire come sua riserva. La loro funzione principale è di produrre ATP durante la catena di trasporto finale degli elettroni. Sono associati al citoscheletro, che ne determina distribuzione e orientamento.

3.7.1 Teoria endosimbiontica

Secondo la teoria endosimbiontica gli eucarioti si sarebbero originati dalla fusione di procarioti. Il mitocondrio e i cloroplasti corrisponderebbero ad organismi fagocitati da altre cellule in modo che ne traessero un vantaggio evoluzionistico.

3.7.1.1 Evidenze

- I mitocondri sono dotati di un doppio sistema di membrane.
- Il mitocondrio codifica per ribosomi 70S.
- Il mitocondrio contiene DNA extranucleare.
- Sono capaci di dividersi autonomamente per scissione binaria.

3.7.2 Numero e morfologia

Le cellule contengono tipicamente tra i 1000 e i 2000 mitocondri per cellula. Il numero varia in base al tipo cellulare e un elevato numero di mitocondri è indice di un'elevata richiesta energetica da parte della cellula. Nell'oocita se ne trovano 30 000. I mitocondri delle cellule epatiche contengono il 30-35% delle proteine.

3.7.2.1 Membrana esterna

La membrana esterna contiene una porina che forma un canale ed è pertanto permeabile ad un elevato numero di molecole. Il trasportatore è detto complesso TOM.

3.7.2.2 Spazio intermembrana

Lo spazio intermembrana contiene numerosi enzimi che direzionano e digeriscono le sostanze importante attraverso la membrana esterna.

3.7.2.3 Membrana interna

La membrana interna è ripiegata in numerose creste e invaginazioni in modo da aumentarne la superficie. Contiene proteine per l'importo *TIM*.

3.7.2.4 Matrice

La matrice contiene una miscela altamente concentrata di enzimi. Contiene parecchie copie identiche del DNA del genoma mitocondriale, ribosomi mitocondriali e tRNA.

3.7.2.5 Variazioni morfologiche

Le creste differiscono per lunghezza, forma e numero a seconda delle richieste energetiche della cellula.

3.7.2.5.1 Cellule normali Tipicamente nelle cellule le creste si allungano per metà della matrice e sono corte in corrispondenza di bassa richiesta energetica.

3.7.2.5.2 Cellule muscolari Nelle cellule muscolari le creste attraversano tutta la matrice. Sono impacchettate molto strette e si trovano in numero elevato in corrispondenza di elevata richiesta energetica.

3.7.3 DNA mitocondriale

Il genoma del mitocondrio contiene geni per la produzione di un sistema di traduzione con un codice di riconoscimento proprio. È comunque estremamente limitato: la maggior parte delle proteine viene introdotta dalla cellula dopo la traduzione. Queste proteine contengono una sequenza MLS (mitochondria localization element). Essendo che il DNA mitocondriale è di origine materna è possibile utilizzarlo per tracciare la matrilienearità. Ogni mitocondrio porta dieci copie del genoma mitocondriale associate in regioni nucleoidi multipli. Il DNA è circolare e a doppio filamento.

Capitolo 4

Trascrizione

4.1 Panoramica

La trascrizione è il meccanismo generale che porta alla produzione di RNA a partire dal DNA.

4.1.1 Produzione di RNA

4.1.1.1 Lettura di DNA

Il RNA viene sintetizzato trascrivendo DNA. Il processo inizia con lo svolgimento di una piccola porzione della doppia elica. Le basi così esposte su un filamento agiscono come stampo per la sintesi di RNA.

4.1.1.2 Polimerizzazione

L'accoppiamento di basi complementari determina la sequenza di nucleotidi del RNA. Quando avviene una corrispondenza il ribonucleide viene legato con la creazione di un legame fosfodiesterico.

4.1.1.3 Separazione del RNA

Il filamento di RNA viene separato nella regione a monte dell'aggiunta e viene rilasciato come filamento singolo. Le molecole di RNA sono tipicamente più corte rispetto a quelle di DNA.

4.1.2 RNA polimerasi

Le RNA polimerasi sono gli enzimi responsabili della catalizzazione dell' legame fosfodiestere tra i nucleotidi del RNA nascente. Estende la catena di RNA in direzione 5'-3' e non necessita di primer. Ha attività processiva.

4.1.2.1 Substrati

I substrati sono ribonucleoside trifosfato. La sua idrolisi fornisce l'energia necessaria alla reazione.

4.1.2.2 Temporizzazione

Il rilascio immediato del RNA vuol dire che le copie possono essere create in poco tempo, con la sinitesi di molecole addizionali prima che le altre siano completate.

4.1.2.3 Tasso di errore

La RNA polimerasi compie un errore ogni 104 nucleotidi. Questo tasso di errore alto è tollerato in quanto gli RNA hanno vita breve.

4.1.2.4 Proof-reading

La RNA polimerasi possiede un'attività di proofreading: se un ribonucleotide errato viene aggiunto può indietreggiare e il sito attivo asporta attraverso la sostituzione di un pirofosfato con una molecola d'acqua. Viene rilasciata infine una molecola di monofosfato.

4.1.2.5 Struttura

La RNA polimerasi possiede domini per:

• Accogliere il DNA.

• Riconoscere la sequenza di inizio.

• Accogliere i nucleotidi.

- Far uscire il RNA.
- **4.1.2.5.1** Core Il core della RNA polimerasi è conservato tra eucarioti e procarioti. È pertanto un oloenzima composto da 5 subunità e un gruppo prostetico.
- **4.1.2.5.1.1** Subunità β β' La subunità β' è la più grande seguita da β . Sono codificate dai geni rpoC e rpoB. Formano il sito attivo per la sintesi di mRNA. Componenti creano interazioni non specifiche con DNA e RNA.
- **4.1.2.5.1.2** Subunità α' α'' Le subunità α' e α'' sono uguali tra di loro e contengono un dominio αNTD (dominio N terminale) e uno αCTD (dominio C terminale). Il primo permette l'assemblaggio della polimerasi, mentre il secondo reagisce con il promotore sul DNA e coi fattori di regolazione.
- **4.1.2.5.1.3 Subunità** ω La subunità ω è la più piccola e stabilizza la RNA polimerasi assemblata.
- **4.1.2.5.2** Polimerasi eucariote Le RNA polimerasi eucariote contengono 9 domini in più per le interazione con altre proteine. Ne esistono tre: RNA polimerasi I, II e III.
- **4.1.2.5.3** Solco centrale attivo Il solco centrale attivo è simile a quello della DNA polimerasi. Contiene un solo ione Mg^{2+} . Un altro viene aggiunto con un nuovo nucleotide ogni ciclo di sintesi e rilasciato con il pirofosfato.

4.1.3 Inibitori di RNA polimerasi

Gli inibitori della polimerasi sono molecole come α amanitina e actiomicina D che impediscono la trascrizione. Sono in grado di bloccare specificatamente una delle tre polimerasi. Vengono usati per determinare l'emivita di un RNA, bloccando la sua trascrizione e osservando il graduale abbassamento di concentrazione attraverso PCR ed elettroforesi.

4.1.4 Categorie di RNA prodotto

Il prodotto finale dei geni può essere una proteina o una molecola di RNA. Nel secondo caso queste hanno funzione strutturale o catalitica. Possono regolare l'espressione genica. Si notano pertanto diverse categorie di RNA:

- mRNA: messaggero, per la produzione di componenti enzimatici strutturali e regolatori.
- tRNA: transfer, per il trasporto degli amminoacidi per la traduzione.
- rRNA: ribosomiale, per la formazione dei nuclei catalitici dei ribosomi.
- snRNA: small nuclear RNA per lo splicing (U1, 2, 4, 5, 6) in complesso con proteine.
- microRNA e piccoli RNA interferenti: regolano l'espressione genica.
- piRNA: proteggono le linee germinali dai trasposoni.
- Lunghi RNA non codificanti: sono impalcature o possono avere un ruolo nella regolazione.

4.2 Trascrittosoma

Si intende per trascrittosoma il complesso multienzimatico responsabile della trascrizione.

4.2.1 Composizione

4.2.1.1 Elicasi

Le elicasi aprono la doppia elica.

4.2.1.2 Fattori di trascrizione

I fattori di trascrizione o TF sono fattori che aiutano la trascrizione. Per esempio TFIID e TFIIH sono fattori di proofreading e di reattivazione della RNA polimerasi instabile.

4.2.1.3 RNA polimerasi

4.2.1.3.1 RNA polimerasi I La RNA polimerasi I si occupa della produzione degli rRNA tranne il 5S.

4.2.1.3.1.1 Reclutamento di fattori La RNA polimerasi I recluta:

- *UBF*: upstream binding factor, si lega a monte del promotore piegando il DNA e avvicinando i fattori tra di loro. Agisce come tetramero.
- *SL1* o fattori *TBP* (*TATA* box binding protein), riconoscono la sequenza *TATA* box.

La formazione del tetramero tra UBF e i SL1 come TBP e TAF crea un tetramero imponendo al DNA una struttura a sella che permette il corretto reclutamento della RNA polimerasi sul DNA.

4.2.1.3.2 RNA polimerasi II La RNA polimerasi II produce mRNA e microRNA. Si occupa pertanto della trascrizione dei geni produttori di proteine. Possiede una coda terminale strutturata con tirosina, serina e treonina. Può subire modifiche post-traduzionali per reclutare fattori coinvolti nello splicing. Durante l'allugnamento la coda impedisce che la RNA polimerasi si stacchi prima della fine del gene.

4.2.1.3.2.1 Reclutamento di fattori La RNA polimerasi II recluta:

- TF2D: riconosce la TATA box binding protein e i complesso TAF (TBP associated factor), formando un primo complesso.
- TF2A: stabilizza il complesso appena formato.
- TF2B: recluta e posiziona RNA polimerasi in maniera corretta sul promotore.
- TF2F: stabilizza l'interazione della RNA polimerasi con TBP e TF2B.

- TF2E: attrae e regola TF2H.
- TF2H: ha attività elicasica e chinasica: fosforila infatti la coda della RNA polimerasi II.
- La fosforilazione della coda che rimane libera permette l'allungamento del filamento.

4.2.1.3.3 RNA polimerasi III La RNA polimerasi III produce tRNA e rRNA 5S.

4.2.1.3.3.1 Reclutamento di fattori La RNA polimerasi *III* recluta:

- TFIIIC e TFIIIB che riconoscono una BoxA a monte e una BoxB a valle del gene.
- TFIIIB e TFIIIC reclutano la RNA polimerasi III.
- La trascrizione del rRNA 5S richiede un ulteriore riconoscimento di un BoxC all'interno del gene.

4.3 Processo della trascrizione

4.3.1 inizio

La trascrizione accurata di un gene richiede il riconoscimento del suo inizio e fine. L'iniziazione è pertanto il processo di regolazione di quali proteine devono essere prodotte e a quale velocità.

4.3.1.1 Fattori sigma

I fattori σ sono subunità addizionali che si associano alla RNA polimerasi e la aiutano alla lettura del DNA batterico. Il fattore associato all'oloenzima aderisce debolmente al DNA fino a quando trova una sequenza consenso detta protomero. Riconosce sequenze a -35 e a -10 nelle zone promotrici. A quel punto si lega strettamente e dà inizio alla trascrizione.

- **4.3.1.1.1 Fattori basali** I fattori basali sono sequenze minime nella zona promotrice che consentono l'attacco della RNA polimerasi. Vengono riconosciute dai fattori σ .
 - CAT box: sono triplette CAT in posizione −35.
- TATA box: sequenze ricche in A e T in posizione -25, riconosciute dalla RNA polimerasi II.

4.3.1.2 Bolla di trascrizione

Dopo il legame con il protomero si apre una bolla di trascrizione di circa 10 nucleotidi. Il filamento non legato dall'oloenzima agisce come stampo.

4.3.1.3 Modelli di inizio

Dopo il riconoscimento del promotore da parte dei fattori σ la RNA polimerasi si lega al DNA. Si forma il complesso chiuso sul promotore e si svolge il DNA. Il complesso diventa aperto sul DNA svolto.

- **4.3.1.3.1** Passaggio transiente Nell'iniziazione a passaggio transiente la RNA polimerasi si attacca al DNA, avanza sintetizzando un filamento abortivo e torna indietro.
- **4.3.1.3.2** A bruco Nell'iniziazione a bruco la RNA polimerasi si attacca, cambia conformazione favorendo la formazione della bolla e trascrive un frammento.
- 4.3.1.3.3 Scrunching Il meccanismo di scrunching è responsabile della sintesi dei primi 10 nucleotidi. La RNA polimerasi rimane attaccata al protomero e tira il DNA nel sito attivo espandendo la bolla di trascrizione. Lo stress generato causa un rilascio delle catene e un reinizio della sintesi. Questa iniziazione abortiva viene superata e lo stress separa l'enzima dal protomero e dal fattore σ .

4.3.1.4 Iniziazione per la RNA polimerasi II

La RNA polimerasi II richiede un insieme di fattori di trascrizione generali affinchè possa trascrivere. Questi la aiutano a posizionarsi al promotore, a separare i filamenti e ad essere rilasciata dal promotore in modo da iniziare con l'allungamento. Sono analoghi ai fattori σ procarioti.

• TFIIA.

• TFIIB.

• TFIIC.

• TFIID.

4.3.1.4.1 Processo di assemblaggio

- 1. TFIID si lega a una TATA box attraverso la subunità TBP.
- 2. La distorsione del DNA nella TATA box

marca il promotore come attivo.

3. La RNA polimerasi *II* insieme ad altri fattori formano un complesso di iniziazione.

- 4. La RNA polimerasi *II* ottiene l'accesso al filamento stampo.
- 5. TFIIH idrolizza ATP e svolge il DNA.
- 6. La RNA polimerasi II rimane al promotore sintetizzando corte lunghezze fino a subire
- una serie di cambi conformazionali che le permettono di spostarsi.
- 7. Viene fosforilata la RNA polimerasi II da TFIIH.
- 8. I fattori di trascrizione generali si dissociano dal promotore.

4.3.1.4.2 Regolazione

- **4.3.1.4.2.1 Enhancers** Gli enhancers sono sequenze di DNA a cui si legano gli attivatori trascrizionali. Questi reclutano la RNA polimerasi *II* al punto di inizio.
- **4.3.1.4.2.2 Mediatore** Il mediatore è un complesso proteico che permette alle proteine attivatrici di comunicare con la RNA polimerasi II e con i fattori di trascrizione generali.
- ${f 4.3.1.4.2.3}$ Modifica della cromatina Affinchè la RNA polimerasi II possa trascrivere devono intervenire complessi rimodellatori della cromatina e modificatori degli istoni che decondensano la cromatina.
- 4.3.1.5 Fattori di trascrizione
- 4.3.1.6 Attivatori, mediatori e proteine per la modifica della cromatina

4.3.2 Allungamento

L'allungamento inizia quando la polimerasi ha sintetizzato un corto frammento di RNA di 10 basi. L'enzima separa i due filamenti e li riavvolge dopo il suo passaggio mentre sintetizza il RNA. Mentre la reazione prosegue stacca la catena dallo stampo. Ha una funzione di proofreading. La catena viene quindi aperta ulteriormente in modo da iniziare un processo continuativo. Nei batteri σ^4 libera il canale per la fuoriuscita di RNA. La formazione del legame fosfodiesterico causa la liberazione di pirofosfato tamponato con Mq^{2+} .

- 4.3.2.1 Meccanismi di correzione
- 4.3.2.1.1 Editing pirofosforico
- **4.3.2.1.2** Editing idrolitico Nell'editing idrolitico la RNA polimerasi taglia a 2 o 3 nucleotidi a monte dell'errore commesso e torna indietro.

4.3.2.2 Andamento dell'allungamento

Una volta che la RNA polimerasi ha iniziato la trascrizione si muove a scatti. Viene legata da una serie di fattori di allungamento.

4.3.2.2.1 Fattori di allungamento Si intende per fattori di allungamento quelle proteine che diminuiscono la probabilità che la RNA polimerasi si dissoci dal DNA prima di aver finito la trascrizione. Si associano ad essa dopo l'iniziazione. Possono modificare gli istoni lasciando una traccia che aiuta le trascrizioni successive e coordina l'allungamento.

4.3.2.2.2 Tensione superelicale La tensione superelicale formata dalla RNA polimerasi viene rilassata da DNA topoisomerasi.

4.3.2.3 Processamento del RNA

Negli eucarioti la trascrizione è accoppiata con il processamento del RNA.

- **4.3.2.3.1 Terminazioni** La terminazione 3' viene modificata con poliadenliazione, mentre la 5' viene metilata. Le modifiche creano un meccanismo di verifica prima che il RNA lasci il nucleo
- **4.3.2.3.2** RNA splicing Nel processo di splicing vengono rimossi gli introni degli RNA. Splicing alternativi permettono la creazione di proteine diverse da uno stesso gene.

4.3.3 Terminazione

Durante la terminazione l'enzima rilascia il RNA prodotto e si dissocia dal DNA.

4.3.3.1 Procarioti

- **4.3.3.1.1** Rho indipendente La terminazione Rho indipendente consiste di regioni a forcina sul RNA che destabilizzano l'interazione tra RNA polimerasi e DNA. Non necessita di fattori proteici. Sono sequenze palindromiche ricche di C e G seguite da sequenze ricche di A e T palindromiche.
- **4.3.3.1.2** Rho dipendente Nella terminazione Rho dipendente la proteina Rho lega il RNA e riconosce sequenze *RUT*. Si sposta fino a incontrare la RNA polimerasi destabilizzandola e causando la sua dissociazione dal DNA. Questa sequenza si trova a valle del sito dove avviene la traduzione.

4.3.3.2 Eucarioti

- **4.3.3.2.1** Modello a torpedo Nel modello a torpedo una RNAasi interagisce con la RNA polimerasi ma non degrada il RNA protetto dal cap metilico. La RNA polimerasi continua la traduzione fino all'aggiunta di una sequenza poliadenilata dove la RNAasi taglia il RNA prodotto causando la destabilizzazione del complesso e la terminazione.
- **4.3.3.2.2** Modello allosterico Nel modello allsoterico dopo il taglio del sito di poli AAUAAA un cambio conformazionale porta al distacco della RNA polimerasi.

4.4 Trasporto tra nucleo e citoplasma

Le proteine vengono prodotte nel citoplasma, ma alcune devono essere poi trasportate nel nucleo per poter svolgere la loro funzione. Queste pertanto possiedono una particolare sequenza segnale NLS: nuclear localization sequence. Le proteine che invece dal nucleo devono esserne esportate presentano una NES: nuclear export sequence.

4.4.1 Complessi coinvolti

4.4.1.1 Complesso di importazione

Il complesso di importazione *Importing karyopherin* riconosce la *NLS*, una regione ricca di lisina o arginina per l'importazione nel nucleo. Trasporta la proteina dal citoplasma al nucleo.

4.4.1.2 Complesso di esportazione

Il complesso di esportazione *Exporting karyopherin* riconosce *NES*, una regione contenente leucine o isoleucine. Trasporta la proteina dal nucleo al citoplasma.

4.4.2 Verificare la localizzazione

4.4.2.1 Eterocaryon essay

L'eterocaryon essay è un processo che permette di distinguere se una proteina viene importata nel nucleo. Per farlo si fondono due cellule di specie diverse in un'unica. Questo si volge attraverso PEG che permette la fusione delle membrane. Questo sistema permette di studiare se una proteina nel nucleo di una cellula si muove dal nucleo al citoplasma e viceversa. Si trasfettano le cellule umane con la proteina fusa con GFP. Dopo che è avvenuta la fusione se la proteina nucleare si sposta anche nel citoplasma entra nel nucleo della cellula murina.

4.4.3 Processo di importo ed esporto

Un importante fattore che dà direzionalità al trasporto è la proteina RAN. Questa può legare GTP o GDP in base alla regione della cellula in cui si trova.

4.4.3.1 Importazione

L'importazione nel nucleo è guidata da importine: queste si legano al cargo e passano nel nucleo. In questo momento RanGTP lega l'importina causandone il distacco dal cargo. L'importina scarica legata a RanGTP viene esportata e nel citoplasma avviene l'idrolisi in RanGDP, rendendo l'importina nuovamente disponibile.

4.4.3.2 Esportazione

L'esportazione dal nucleo è guidata da esportine: queste legano RanGTP. Il legame causa un cambio conformazionale che causa il legame con il cargo. A questo punto abbandona il nucleo e l'idrolisi in RanGDP permette il distacco del cargo dall'esportina.

4.4.3.3 Leptomicina B

La leptomicina B è una tossina di origine fungina che compete con il cargo per il legame con l'esportina. Impedisce la sua esportazione.

4.5 Meccanismi di regolazione della trascrizione e dell'espressione genica

4.5.1 Operoni

Si intendono per operoni gruppi di geni adiacenti trascritti come un'unica molecola di mRNA policistronica tradotta nei procarioti in proteine diverse.

4.5.2 Induzione

Si intende per induzione un meccanismo di controllo che viene attivato in presenza di una molecola induttore.

4.5.2.1 Induzione a controllo negativo

Nell'induzione a controllo negativo un repressore viene represso in presenza di un induttore. Questo causa una trascrizione attiva.

4.5.2.2 Induzione a controllo positivo

Nell'induzione a controllo positivo l'attivatore inattivo viene attivato dall'induttore causando una trascrizione attiva.

4.5.3 Repressione

Si intende per repressione un controllo che viene disattivato in presenza di un repressore, prodotto da una sequenza che per ingombro sterico impedisce il reclutamento della RNA polimerasi.

4.5.3.1 Repressione a controllo negativo

Nella repressione a controllo negativo l'attivazione del repressore reprime la trascrizione.

4.5.3.2 Repressione a controllo positivo

Nella repressione a controllo positivo l'attivatore viene disattivato da un repressore disattivando la trascrizione.

4.5.4 Enhancer

Negli eucarioti oltre agli elementi basali necessari per una trascrizione basale si trovano sequenze che aumentano l'efficienza del processo.

4.5.4.1 Caratteristiche

- Distanza di migliaia di basi o cromosomi diversi rispetto al gene che influenzano.
- Orientamento non specifico.
- Posizione a monte o a valle del gene.

Si legano a fattori trascrizionali con un sito di riconoscimento per il DNA e un dominio di trans-atticazione che può essere aspecifico che può reclutare altri fattori.

4.5.4.2 Domini caratteristici

- **4.5.4.2.1 Helix-Turn-Helix** Il dominio Helix-turn-helix è composto da due α -eliche legate da un dominio flessibile. Interagiscono con il solco maggiore del DNA.
- **4.5.4.2.2 Domini zinc-finger** I domini zinc-finger contengono un α -elica e uno ione zinco che interagisce con istidine o ciseine. Sono specifici per la sequenza.
- **4.5.4.2.3** Leucine zipper Le leucine zipper si trovano nei fattori trascrizionali e vengono mantenute da leucine che formano un nucleo idrofobico che permette l'interazione di due catene tra di loro.

4.5.5 Esempi

4.5.5.1 Operone lac

L'operone lac è formato da 3 geni Z, Y e A tradotti in β -galattosidasi, permeasi (assimilazione del lattosio) e transacetilasi. È un esempio di repressione da catabolita.

- **4.5.5.1.1** Repressione da catabolita L'operone lac presenta un esempio di repressione da catabolita: la sua trascrizione è infatti regolata dalla presenza o assenza di lattosio e cAMP.
- 4.5.5.1.1.1 Assenza di glucosio e lattosio In assenza di lattosio e glucosio i livelli di cAMP sono alti: CAP (cAMP receptor protein) si lega sul sito a monte del promotore. L'assenza del lattosio causa la presenza del repressore e la trascrizione dell'operone è disattiva.
- 4.5.5.1.1.2 Assenza di lattosio e presenza di glucosio In assenza di lattosio e presenza di glucosio il repressore è presente, CAP non si lega al sito in quanto cAMP è a bassi livelli. La trascrizione è repressa.
- **4.5.5.1.1.3** Presenza di glucosio e lattosio In presenza di glucosio e lattosio viene rimosso il repressore dall'operatore, ma i bassi livelli di cAMP causano una trascrizione basale.
- 4.5.5.1.1.4 Presenza di lattosio e assenza di glucosio In presenza di lattosio e assenza di glucosio il repressore viene rimosso e CAP si lega al sito di attacco a causa degli alti livelli di cAMP. La trascrizione si attiva in modo efficiente.

4.5.5.2 Operone triptofano

L'operone triptofano codifica per enzimi che portano a sintesi del triptofano. Viene attivato in sua assenza.

4.5.5.2.1 Struttura L'operone triptofano è formato in sequenza da:

• Operatore.

 $\bullet \ 4$ regioni trascritte.

• Fattore di regolazione.

• Coda poli-U.

• Sequenza leader.

• Terminazione leader.

La sequenza leader è un sensore per il triptofano: possiede molti codoni per la sintesi di tale amminoacido nella sua sequenza. Le 4 regioni trascritte inoltre possono interagire tra di loro.

- **4.5.5.2.2** Meccanismo di regolazione Questo meccanismo di regolazione sfrutta la simultaneità tra trascrizione e traduzione nei batteri. La disponibilità del triptofano infatti determina la velocità di traduzione della sequenza leader e quali delle regioni trascritte interagiscono tra di loro.
- **4.5.5.2.2.1 Assenza di triptofano** In assenza di triptofano lo stallo del ribosoma sul peptide leader permette il reclutamento di enzimi per tradurre i geni a valle e si forma una forcella tra le regioni 2 e 3 che non è un terminatore. Gli enzimi vengono pertanto trascritti.
- **4.5.5.2.2.2 Presenza di triptofano** In presenza di triptofano il peptide leader viene completamente tradotto e non permette l'associazione tra le regioni 2 e 3 a causa dell'ingombro sterico del ribosoma. Si forma una struttura a forcella tra 3 e 4 che forma un sito di terminazione Rho indipendente che bocca la trascrizione. Gli enzimi non vengono pertanto trascritti.

4.6 Modifiche post-trascrizionali

4.6.1 Capping

Il capping è una modifica subita da tutti gli mRNA. Avviene prima che finisca la trascrizione, dopo che la coda della RNA polimerasi II viene fosforilata. Viene aggiunta la 7-metilguanosina m7GppM al 5' del trascritto primario.

4.6.1.1 Funzione

- Protegge da degradazione.
- Trasporto.
- Stabilità.

- Traduzione.
- Splicing.

4.6.1.2 Processo

- 1. La RNA tri-fosfatasi libera il gruppo P al 5'.
- 2. La Guanilil-trasferasi: attacca GMP al

primo nucleotide del RNA.

3. Metiltrasferasi: aggiunge un gruppo metilico alla guanosina 7.

4.6.1.3 Riconoscimento

Il riconoscimento della base metilata avviene grazie al cap-binding complex formato da CBP20+CBP80 che si legano ad essa nel nucleo e si dissociano nel citoplasma. Nel citoplasma vengono sostituiti da eIF4E (eucariotic initiator factor 4E).

4.6.1.4 Assenza del cappuccio

Se dopo la terminazione della trascrizione un mRNA non possiede un cappuccio viene degradato da un'esonucleasi trasportata lungo la coda della polimerasi.

4.6.2 Poliadenilazione

La poliadenilazione al 3' UTR avviene ad opera dell'enzima poliA polimerasi. È formata da ripetizioni di AAUAAA.

4.6.2.1 Funzione

La lunghezza della coda influisce sulla stabilità e sull'esportazione del RNA nel citoplasma. L'alterazione delle code causa mattie alterate.

4.6.2.2 Riconoscimento

La coda poli-A viene riconosciuta da fattori che permettono il legame con *PABP1* nel nucleo e *PABC* nel citoplasma (poli-A binding protein).

4.6.2.3 Processamento del RNA

I fattori coinvolti sono:

- *CPSF*: cleavage and polyadenilation specificity factor.
- \bullet CstF: cleavage stimulation factor.
- CFIm, CFIIm: cleavage factor.

CstF e CPSG viaggiano con la coda della RNA polimerasi e sono trasferite alla terminazione 3' quando emerge. Una volta che sono trasferite si assemblano sulle sequenze riconoscimento. Il RNA viene rotto dalla polimerasi e un enzima poli-A polimerasi PAP aggiunge 200 nucleotidi A alla terminazione. Il precursore delle addizioni è ATP/ Le proteine che si legano ad essa si assemblano durante la sintesi della catena.

4.6.2.4 Lunghezza della coda

La lunghezza della coda è fondamentale in molti organismi. In Xwenopus prima della fecondazione gli RNA sono in uno stato dormiente con una coda di poli-A corta. Dopo la fecondazione si assiste a un mutevole allungamento della coda e all'attivazione della traduzione.

4.6.2.4.1 PCR poliA test PAT Il PAT è un test usato per verificare le variazioni di lunghezza di poli-A. Per farlo un primer a molte T viene legato alla coda. Dopo migrazione su lastra d'agarosio più lunga la coda più lenta la migrazione. La lunghezza della coda va ad influire sulla stabilità della base traduzionale.

4.6.2.5 Distrofia muscolare oculo-faringe

4.6.2.5.1 Analisi clinica La distrofia muscolare oculo-faringe colpisce tra i 40 e i 60 anni e va in lenta progressione. I sintomi sono:

• Abbassamento delle palpebre.

• Debolezza muscolare.

• Difficoltà a deglutire.

Progressiva paralisi.

4.6.2.5.2 Analisi molecolare Attraverso microscopia sono presenti accumuli di RNA in foci del nucleo. Questo è dovuto a mutazioni nella poli-A binding protein N che non permette un esporto corretto del mRNA.

4.6.3 Splicing

Lo splicing è un evento di processamento del RNA che dà origine alla maggiore variabilità genetica. Un RNA trascritto negli eucarioti presenta sezioni trascritte ma non tradotte.

4.6.3.1 Caratterizzazione RNA

Il RNA viene pertanto diviso in sequenze introniche ed esoniche alternate.

- **4.6.3.1.1** Esoni Si intende per esoni le sequenze espresse che portano a RNA codificante.
- **4.6.3.1.2** Introni Si intende per introni le sequenze intercalate che producono long non coding RNA. Non codificano la proteina ma producono RNA con ruolo funzionale con attività catalitica.
- **4.6.3.1.3** Confini Le zone di confine tra esoni ed introni sono conservate: al 5' dell'introne si trova il sito donatore GU, mentre al 3' il sito AG accettore. In queste zone avviene la rottura del legame fosfodiesterico e possono intervenire hnRNP, proteine ribonucleari eterogenee che svolgono le eliche a hairpin del RNA per far leggere i segnali di splicing e identificare mRNA maturo.

4.6.3.2 Nuclear speckles

Le nuclear speckles sono i luoghi del nucleo dove avviene lo splicing.

4.6.3.3 Tipologie di introni

- **4.6.3.3.1** Introni auto-catalitici di gruppo I Gli introni auto-catalitici di gruppo I sono in grado di compiere auto-splicing. Si trovano nel genoma di mitocondri, cloroplasti e nucleari. L'attacco nucleofilo avviene da parte di una guanosina esterne in trans. Dopo il taglio avviene il secondo attacco nucleofilo e il rilascio dell'introne lineare.
- **4.6.3.3.1.1 Homing** Si intende per homing il passaggio di un introne da un allele a un altro che non lo contiene. È un evento di trasposizione: l'introne produce una endonucleasi che riconosce i siti donatori e riceventi dell'allele e crea un taglio. Questo attiva i sistemi di riparazione del DNA che creano un appaiamento dei due alleli e l'introne viene inserito per complementarietà di basi.
- **4.6.3.3.2** Introni del gruppo mathbfII Gli introni del gruppo I sono presenti nel genoma di mitocondri e plastidi delle piante. Compiono due attacchi nucleofili in trans: l'adenina interna all'introne con il gruppo OH che attacca e l'introne viene rimosso attraverso la formazione di una struttura a cappio.
- **4.6.3.3.2.1** Retro-homing Il retro-homing avviene per i trasposoni, elementi mobili all'interno del genoma: l'allele passa da un donatore a un ricevente. Contiene un ORF (open readiing frame) che codifica per un'endonucleasi e una trascrittasi inversa. Questo taglia un filamento dell'allele ricevente, inserisce RNA e con la trascrittasi inversa copia il DNA complementare.

4.6.3.4 Trans-splicing

Il trans-splicing avviene tra RNA diversi: un RNA contiene un cap, un sito donatore e una parte intronica. Il secondo non contiene il cap, ma adenina, una sequenza ricca di pirimidine e un esone. Il gruppo OH di A va ad attaccare il sito donatore creando un taglio e rimuovendo l'introne. Il secondo attacco nucleofilo rompe i legame con l'introne e crea una struttura a Y. Avviene una ligazione tra i due esoni. In questo modo possono essere tradotti in maniera indipendente due RNA in 2 proteine. I due cistroni hanno la coda poli-A ma non il cap. L'aggiunta del cap o sequenze diverse con questo meccanismo permette la traduzione e introduce variabilità genetica.

4.6.3.5 Splicing del tRNA

Il tRNA contiene degli introni che vengono rimossi per permettere la formazione della struttura secondaria a trifoglio.

4.6.3.6 Spliceosomi

Lo splicing avviene normalmente all'interno delle nostre cellule attraverso spliceosomi.

4.6.3.6.1 Struttura Lo spliceosoma contiene oltre a proteina degli snRNA:

• *U1*. • *U2*. • *U4*. • *U5*. • *U6*.

Lo spliceosoma è pertanto una snRNP: small nuclear ribonucleoprotein.

4.6.3.6.2 Funzioni Lo spliceosoma:

- Permette il riconoscimento della coppia di siti di splicing tra una moltitudine di siti simili.
- Permette l'avvicinamento e il corretto posizionamento nel sito catalitico per

far avvenire le due transesterificazioni correttamente.

• Il complesso *snRNA* permette il riconoscimento di siti conservati.

4.6.3.6.3 Siti di splicing I siti di splicing sono i siti in cui avviene l'attacco nucleofilo, oltre al sito accettore e donatore sono riconosciuti dallo spliceosoma:

- *ESE*: exonic splicing enhancer.
- cer.

• SC35, ASF/SF2.

- ESS: exonic splicing silen-
- DEXH/D box: RNA elicasi.
- Domini RRM e RS modulari.

Il macchinario riconosce in particolare 3 porzioni principali: sito donatore, accettore e il punto di ramificazione che forma la base con il lazo. Quest informazioni sono sequenze di nucleotidi simili.

4.6.3.6.4 Fattori coinvolti

- \bullet Snurp snRNP.
- RNA binding protein: regolano lo splicing alternativo EXE.
- Fattori di regolazione per la rimozione di esoni.
- DSCAM: esportazione dal nucleolo.

- **4.6.3.6.5 Meccanismo di splicing** Il meccanismo di splicing coinvolge la formazione di diversi complessi che operano il processo. Idrolizza *ATP* e la rimozione di un introne coinvolge due reazioni di trasferimento di fosforile o transesterificazioni sequenziali che legano gli esoni. La complessità del processo assicura uno splicing accurato e flessibile.
 - 1. Complesso precoce early E: contiene:
 - BBP: branching binding protein e si lega ad A.
 - *U2AF65*: riconosce il sito accettore poli-pirimidinico.
 - *U2AF35*: riconosce la zona di passaggio tra sito accettore ed esone.
 - 2. Complesso A: U2 rimuove BBP attraverso appaiamenti specifici e la sostituisce.
 - 3. Complesso B1: avvicinamento alla A reattiva, attacco nucleofilo al sito donatore mediato da U4-U5-U6 reclutati. Rimozione di U2A35-65. Piegano gli introni avvicinando il sito per l'attacco nucleofilo.

- 4. Complesso B2: rimozione di U1 e U6 interagisce con il sito donatore.
- 5. Complesso B^* : rimozione di U_4 (inibitore), U_2 interagisce con U_6 e avviene l'attacco nucleofilo tra BPP e G.
- 6. Complesso C1: esone a valle e introne a cappio, si rompe il legame con introne a struttura a cappio.
- Complesso C2: avviene il secondo attacco nucleofilo, si legano i due esoni e si libera l'introne.
- 8. RNA maturo: vengono rimossi tutti gli U e si aggiungono EJC.
- **4.6.3.6.6** Exon junction complex *EJC* Gli *EJC* sono complessi proteici che marcano i punti di giunzione tra i vari esoni. La traccia lasciata permette un controllo per verificare uno splicing corretto.
- **4.6.3.6.7 Struttura cromatinica** La struttura cromatinica influenza lo splicing: i nucleosomi tendono ad essere posizionati sugli esoni. La proteina responsabile per la loro definizione ad assemblarsi al RNA quando emerge dalla polimerasi. Cambi della struttura cromatinica possono cambiare i pattern di splicing.
- **4.6.3.6.7.1** Tasso di movimento IL tasso di movimento della RNA polimerasi ha effetto sul tasso di splicing: minore la velocità minore il salto di esoni.
- **4.6.3.6.7.2 Modifiche agli istoni** Specifiche modifiche agli istoni attraggono componenti dello spliceosoma che possono essere trasferiti al RNA emergente.

4.6.3.7 Splicing alternativo

La scelta di quali introni ed esoni mantenerne nel RNA finale non è fissata ma può variare in base alle necessità della cellula. In particolare le proteine SR funzionano da promatori di splicing, ma possono essere bypassate in presenza di altri siti di attrazione.

4.6.3.7.1 Esempi

4.6.3.7.1.1 caMK2 è una chinasi attivata da concentrazioni di Ca^{2+} e può dare origine a splicing alternativi. In particolare può causare la rimozione di una NLS modificando la localizzazione di una proteina e la sua funzione.

4.6.3.7.1.2 Gene fruitless Differenze nello splicing possono creare in Drosophila dei mutanti con un comportamento aberrante: non sono in grado infatti di riconoscere il sesso.

4.6.3.8 Minigeni

Si intende per minigene un frammento minimo di gene che include un esone e le regioni di controllo necessarie alla sua espressione. Forniscono un modello prezioni per valutare modelli di splicing. Sono usati come giunzione o vettori esone-trapping e agiscono come sonda per determinare i fattori importanti nei processi di splicing.

4.6.3.9 Determinazione del sesso in Drosophila melanogaster

In Drosophila la determinazione del sesso dipende da un evento di splicing alternativo. In particolare Sxl (sex lehtal) funge da regolatore dello splicing del suo stesso gene. Si lega a RNA per determinare uno splicing alternativo del gene dopo la fase precoce producendo una proteina funzionante in grado di interagire con il fattore TRA. In complesso con tra regola lo splicing di Dsx e TRA2. In questo modo vengono disattivati i geni del differenziamento maschile. Nel maschio invece la proteina Sxl precoce non viene prodotta e il trascritto rimane tronco e non funizonle.

4.6.4 RNA editing

Si intende per RNA editing l'alteraione delle sequenze nucleotidiche dei trascritti dopo la loro sintesi. In questo modo viene cambiata l'informazione che codificano tramite conversione di una base in un'altra, delezione o inserzione di nucleotidi. Viene svolto dall'editosoma.

4.6.4.1 Effetti

Il RNA editing può:

- Modificare la stabilità del RNA.
- Influenzare lo splicing.
- Modificare la sequenza degli amminoacidi o creare una proteina tronca.
- Trasporto di mRNA.

- Efficienza di traduzione.
- Appaiamento con microRNA e mRNA.
- Aumenta la varaibilità dell'espressione genica.

4.6.4.2 Tipologie di editing

L'editing tipicamente consiste di inserzione o delezione di uracili, mRNA messaggiero prodotto dalla trascrizione e inserzioni rispetto al trascritto primario.

4.6.4.3 Processo

1. Ancoraggio.

3. Inserzione o delezione.

2. Taglio.

4. Legatura.

La complementarietà al 5' permette l'instaurazione di legami tra le basi con omologia errata. Interviene un endonucleasi che riconosce il mismatch inducendo un taglio nel mRNA. Dopo il taglio si aggiunge una U per ripristinare la complementarietà o tagliando qualche nucleotide.

4.6.4.4 Editing da citosina a uracile

Per produrre uracile da citosina questa viene deamminata.

4.6.4.4.1 Esempi

- **4.6.4.1.1** apoB La proteina apoB si trova in due isoforme: 100 e 48. L prima regola il trasporto LDL e viene riconosciuta da recettori nel fegato. La seconda viene espressa nell'intestino e non riconosciuta dai recettori del fegato. L'editing avviene attraverso APOBEC1, una citidina deaminasi, che si lega al RNA grazie a ACF1, il fattore di complementazione.
- **4.6.4.4.2** Neurofibromatosi La neurofibromatosi è una mutazione da citidina a uridina che porta a un codone di stop e il gene Nf1 (neurofibrina1) oncorepressore non inibisce ras causando una proliferazione cellulare. NF1 normalmente lo disattiva aumentando l'idrolisi di GTPb, ma un suo editing inserisce un codone di stop impedendo la sua funzione.

4.6.4.5 Editing da adenosina a iosina

La iosina viene prodotta deamminando l'adenosina. Avviene a carico di RNA binding protein.

4.6.4.5.1 Esempi

- **4.6.4.5.1.1** ADAR ADAR 1,2 (adenosina deaminasi editing on RNA) riconosce RNA a doppio filamento e localizzano nel citoplasma nucleo e nucleoli. Si trovano in due isoforme a 100 e 150kDa. Nell'uomo sono 3 e si distinguono nella regione N-terminale Sono formate da:

 - \bullet Dominio Z per legare DNA.

4.6.4.6 MicroRNA editing

Editando la sequenza del microRNA si modifica il mRNA che regola.

4.6.5 Funzioni delle modifiche

La sintesi e il processamento si svolgono in maniera ordinata, ma solo una piccola percentuale del premRNA prodotto viene ulteriormente utilizzato: il resto, sintetizzato o processato erroneamente viene degradato in quanto inutile e dannoso. La distinzione tra mRNA maturo corretto ed aberrante la molecola di RNA mentre viene processata acquisisce e perde proteine. Quando le proteine presenti sulla molecola di mRNA segnalano che il processamento è completato questo viene esportato nel citosol dove viene tradotto. I restanti sono degradati dall'esosoma nucleare.

Capitolo 5

Trasporto e localizzazione di RNA

Molti mRNA vengono diretti verso regioni intracellulari specifiche prima che inizi la traduzione. Questo avviene in modo da permettere alla cellula di posizionarli vicino ai siti in cui è necessaria la proteina codificata.

5.1 Motivi del trasporto di RNA

5.1.1 Efficienza

Il trasporto di un mRNA permette la traduzione locale da un'unica copia di molteplici proteine risparmiando energia.

5.1.2 Sicurezza

Il trasporto di un mRNA è più semplice del trasporto in quanto impedisce che le proteine interagiscano tra di loro o con l'ambiente erroneamente.

5.1.2.1 Velocità

Il trasporto di un mRNA consente cambiamenti rapidi nella concentrazione delle proteine locali.

5.1.2.2 Controllo della degradazione

Il trasporto del mRNA è un sistema utile per sottrarre il RNA stesso alla degradazione trasportandolo in un compartimento diverso.

5.2 RNA trasportati

5.2.1 RNA localizzati nel compartimento dendridico

- $CaMKII\alpha$: Ca^{2+} /Calmodulin-dependent Kinase II, una chinasi che si occupa del trasporto del calcio.
- *MAP2*: microtubule-associated protein 2, una proteina associata ai microtubuli.
- BDNF: brain-derived neutotrophic factor.

- *IP3R*: inositol triphosphate receptor, un recettore per l'inositolo.
- β -actin: localizzata in una zona ricca di recettori e sensori, nella parte anteriore del leading edge, permette l'attacco al substrato della zona più mobile.
- Are: activity regelated cytoskeletonassociated protein, proteine associate al citoscheletro.
- FMRP: fragile X mental retardation.
- BC1: brain cytoplasmatic RNA 1.
- microRNA.
- *Pum2*.
- *MBP*, myelin basic protein, mRNA negli ologodendrociti.

5.2.2 RNA localizzati nell'oocita di Drosophila

- Gurken nella parte apicale, il mutante assume una forma a cetriolo.
- Prospero.

- Oskar nella parte posteriore dell'oocita.
- Bicoid nella parte anteriore dell'embrione, il mutante non presenta testa.

5.2.3 Lievito

Nel lievito la localizzaione di ASH1 gli permette di essere passato dalla cellula madre alla figlia.

5.3 Meccanismo di trasporto

5.3.1 Fattori coinvolti

5.3.1.1 Cis-acting elements

I cis-acting elements o zipcodes sono fattori che riconoscono sequenze specifiche nella 5'-UTR.

5.3.1.1.1 Esempi

- $\bullet~DTE$ dendrites targeting elements.
- ALS axon localization sequence.
- *MLS* mitochondria localization sequence.

5.3.1.2 Trans-acting factors

I trans-acting factors sono proteine che riconoscono li cis-acting elements.

5.3.1.2.1 Esempi

- Proteine motrici.
- \bullet hnRNP: heterogeneus nuclear ribonucleic

protein.

- ZBP: zipcode binding protein.
- RMRP: fragile mental retardation protein.

5.3.1.2.2 Staufen Staufen è una RNA binding protein coinvolta nella localizzazione di Oskar nella parte porteriore dell'oocita di Drosopgila e di bicoid nella parte anteriore della larva. Interagisce con RNA formando *RNP*.

- ${\bf 5.3.1.2.2.1}$ mStaufen1 mStaufen1 è una proteina a 63kDa nei genitali e fegato nei mamiferi. Possiede 4 domini che legano RNA a doppio flamento ad affinità crescente e un dominio per legarsi ai microtubuli TBD. Viene espressa nei neuroni: il trasporto con i microtubuli la localizza nei dendriti. Contiene RNA.
- ${\bf 5.3.1.2.2.2}$ mStaufen2 mStaufen2 localizza su un gene diverso, ha 5 domini e dal suo splicing si generano tre isoforme a 62, 59 e 52kDa. Si trova in prossimità della sinapsi dove forma filopoli. Interagisce con l'actina.
- **5.3.1.2.3 Pumulio** La famiglia pumilio oper un controllo traduzionale degli RNA. Possiede un dominio *PHD* pumilio homology domain che lega RNA. È generalmente espressa nel cervello e i suoi domini riconoscono sequenze specifiche di RNA. Nei mammiferi è presente Pumilio 1 e 2.
- **5.3.1.2.3.1** *Pum2 Pum2* si trova associato a microtubuli polarizzati. Quando nelle cellule viene aggiunto un inibitore della traduzione, cambia la localizzazione e forma granuli di stress causando la degradazione di RNA nei processing bodies per mezzo di enzimi *DPC1*, *DPC2*.
- **5.3.1.2.3.2 Granuli di stress** I granuli di stress sono strutture che si formano quando la cellula subisce stress. La cellula imprigiona in essi RNA e impedisce la loro traduzione in modo da risparmiare energie. Se lo stress dura poco i granuli vengono degradati, se permane vengono trasportati nei processing bodies per la degradazione.
- **5.3.1.2.3.3** Processing bodies I processing bodies sono regioni della cellula contenti enzimi che rimuovono il cap *DCP1* e *DCP2*. Sono inoltre presenti ribosomi, fattori che legano il cap e fattori coinvolti nella stabilità del RNA.

Capitolo 6

Traduzione

La traduzione è il processo attraverso cui gli mRNA vengono tradotti in proteine funzionali alla cellula. Viene svolta dai ribosomi.

6.1 Ribosomi

I ribosomi sono complessi ribonucleoproteici formati da due subunità principali: la subunità maggiore e la subunità minore. Si trovano liberi nel citoplasma, attorno ai mitocondri o attaccati al reticolo endoplasmatico rugoso.

6.1.1 Struttura

Ogni subunità del ribosoma è divisa in proteine ribosomiali LRP/LRS large ribosomal protein e SRP, small ribonucleoprotein. Queste sono associate a RNA in base al peso molecolare a formar interazioni proteina-proteina e proteina-RNA. La subunità maggiore e minore banno incontro a modifiche conformazionali per permettere il movimento dei ribosomi lungo il mRNA e permettere al tRNA di accedere ad esso.

6.1.1.1 Subunità minore

La subunità minore forma la base che si posiziona sul mRNA. Contiene una cresta.

- **6.1.1.1.1 Procarioti** Nei procarioti la subunità minore è 30S, riconosce le sequenze del mRNA e contiene RNA 16S e 21 proteine.
- **6.1.1.1.2** Eucarioti Negli eucarioti la subunità minore è 40S e contiene RNA 18S e 33 proteine.

6.1.1.2 Subunità maggiore

La subunità maggiore è formata da una cresta, una protuberanza centrale e un peduncolo.

6.1.1.2.1 Procarioti Nei procarioti la subunità maggiore è 50S e contiene RNA 5S, 23S e 34 proteine.

6.1.1.2.2 Eucarioti Negli eucarioti la subunità maggiore è 60S, contiene RNA 5S, 28S, 5.8S e 34 proteine.

6.1.1.3 Subunità assemblate

Il ribosoma, una volta assemblato è:

 \bullet 80S negli eucarioti.

• 70S nei procarioti.

L'unione delle due subunità crea inoltre tre siti:

- E: sito di uscita per il rilascio di tRNA scarico.
- P: sito peptidico di sintesi del legame peptidico.
- A: sito accettore per l'entrata del tRNA.

6.1.2 Assemblaggio

L'assemblaggio dei ribosomi avviene nel nucleolo, una zona granulare del nucleo che contiene oltre 500 proteine. Da un unico precursore a RNA vengono prodotti gli rRNA 18S, 5.8S e 28S. Il processo di assemblaggio è altamente coordinato.

- Sintesi e modifica pre-rRNA.
- Assemblaggio subunità.

• Interazione transitoria con proteine e snRNA.

6.1.2.1 Processo

- Si forma il precursore 90S: le due subunità sono insieme con fattori ribosomiali e non ribosomiali. Questi ultimi sono proteine che aiutano la formazione del ribosoma come snRNP U3.
- $\bullet\,$ Il 90S si scinde formando le subunità pre-
- 40S e pre-60S. La successiva rimozione dei fattori non ribosomiali porta alla formazione di subunità mature.
- Le due subunità lasciano il nucleo nel citoplasma dove si dissociano.

6.1.3 rRNA

Gli rRNA sono la componente a RNA presente in maggior quantità nelle cellule. Nella subunità maggiore dei procarioti si trovano i 5S e 23S, mentre negli eucarioti se ne trovano 3. Il 16S è presente invece nella minore dei ribosomi procarioti. Vengono trascritti dalla RNA polimerasi I tranne il 5S che viene trascritto dalla RNA polimerasi III.

6.1.3.1 Funzioni

- Possono interagire con proteine.
- Riconoscono il sito di inizio per la sintesi proteica.
- Catalizzano la formazione del legame peptidico.
- Funzione strutturale.

6.1.3.2 Struttura

Gli rRNA hanno strutture conservate e permettono di identificare diverse specie. Le regioni con ruolo funzionale e biologico sono analoghe. Si trovano sia basi canoniche che modificate attraverso modifiche post-trascrizionli.

6.1.3.3 Sintesi

La sintesi degli rRNA avviene nel nucleolo, permettendo così l'assemblaggio con le proteine ribosomiali. I geni sono contenuti nella zona fibrillare del nucleolo.

6.1.4 tRNA

i tRNA sono le molecole di RNA che si occupano di trasportare un amminoacido permettendo così l'allungamento della catena peptidica in formazione.

6.1.4.1 Struttura

I tRNA presentano una struttura a trifoglio con una lunghezza tra i 70 e i 95nt.

- Braccio accettore: trasporta l'amminoacido, ha un AAC terminale dove questo si attacca.
- ullet Braccio D contiene la diidrouridina.
- Braccio dell'anticodone: permette il riconoscimento del codone.
- Braccio TYC con pseudouridina, forma un ansa e possiede molte modifiche post-trascrizionali.

6.1.4.2 Notazione

6.1.4.2.1 tRNA scarico

 $tRNA^{aa}$

6.1.4.2.2 tRNA carico

 $aatRNA^{aa}$

6.1.4.3 Caricamento

Il caricamento avviene ad opera dell'enzima amminoacil-tRNA sintetasi. Questo è specifico per ogni amminoacido e possiede tre siti per il legame con:

 \bullet ATP. \bullet Amminoacido. \bullet tRNA.

La forma dei siti di legame stabilisce la specificità dell'interazione. L'idrolisi di ATP con liberazione di pirofosfato causa un trasferimento del gruppo adenilato dell'amminoacido. Si forma così l'amminoacido adenilato. Successivamente viene catalizzato il legame tra l'amminoacido adenilato e il gruppo 3' AAC del tRNA. Si forma pertanto un amminoacil tRNA con liberazione di AMP.

6.1.4.3.1 Controllo del caricamento La specificità del processo è assicurata da fatto che l'enzima contiene due regioni selezionatrici. La selezione avviene per dimensioni, con tolleranze ridotte nella seconda. Gli amminoacidi sbagliati vengono rimossi.

6.2 Fasi della traduzione

6.2.1 Inizio

L'inizio della traduzione è la fase più lunga: avvengono i meccanismi di regolazione. Si riconosce inoltre AUG da paret della subunità sminore grazie alle regioni di Shine Dalgarno o di Kozak. Dopo che il ribosoma ha scansionato il mRNA e trovato le sequenze inizia l'assemblamento per dare inizio al processo. La subunità 16S riconosce la sequenza complementare, assembla lasubunità maggiore e permette l'inizio.

6.2.1.1 Proacarioti

Nei procarioti la sintesi proteica avviene in concomitanza con la trascrizione.

6.2.1.1.1 Fattori coinvolti I fattori coinvolti sono detti initiator factors come:

• *IF1*. • *IF2*. • *IF3*.

6.2.1.1.2 Processo

- IF1 e IF3 si posizionano nella cavità P ed A impedendo un legame precoce delle subunità.
- 2. Sul sito E viene reclutato un complesso con IF2 e GTP.
- 3. IF2 recluta $mettRNA^{met}$ e mRNA.
- 4. Si forma il complesso di inizio 30S formato da mRNA, subunità minore, tRNA con metionina formilata, GTP e IF2.
- 5. La rimozione dei fattori *IF1* e *IF3* permette il reclutamento della subunità maggiore e la formazione del ribosoma.
- 6. *IF2* viene rimosso attraverso idrolisi di *GTP* rilasciando il tRNA carico pronto per iniziare la traduzione.
- 7. Questo è il complesso 70S.

Si nota come la metionina caricata è formilata: viene aggiunto un gruppo aldeidico attraverso la metionil-tRNA trasformilasi.

6.2.1.2 Eucarioti

Si nota come negli eucarioti il mRNA possiede un cap che rende la fase di inizio più complessa.

6.2.1.2.1 Fattori coinvolti I fattori coinvolti o eucariotic initiator factor sono:

• eIF4E: riconoscimento del • eIF4A. • eIF4F: composto da 4E e cap. 4F.

6.2.1.2.2 Processo

- 1. Si forma il complesso 43S con $mettRNA^{met}$, eIF2 e GTP, subunità minore, mRNA e eIF4G/E.
- 2.~eIF4B possiede un dominio elicasico che

risolve strutture secondarie nel mRNA.

- 3. Il complesso RNAeIF4F+eIF4B si lega al 43S formando il complesso di inizio 48S.
- 4. Il complesso 48S scansiona il mRNA fino

alla sequenza di Kozak.

- Si liberano i fattori eIF3, avviene idrolisi di GTP con liberazione di eIF2.
- 5. Inizia la traduzione con il riconoscimento di ATG.
- 7. Viene recitata la subunità maggiore, si forma il complesso di inizio 80S.

Il mRNA forma un loop e la coda poli-A recl
tuta PABP (poli-A binding protein) che interagisce con l'estremità 5' rendendo
la più stabile.

- 6.2.1.2.3 Processamento del mRNA Il mRNA processato forma punti di legame per i fattori di inizio.
- **6.2.1.2.3.1** Cap Al cap si legano i fattori eIF4A-E-G. Il legame diretto avviene con eIF4E che sostituisce la cap binding protein 8020. eIF4G ha ruolo strutturale, mentre eIF4A è un elicasi con un dominio DEAD obox con attività elicasica. eIF4B attiva l'elicasi.

6.2.1.3 IRES

La sequenza IRES è una sequenza di inizio alternativo. Compete con le sequenze di Shine Dalgarno o Kozak per il legame del ribosoma. Può avere un efficienza minore rispetto alla traduzione capdipendente e viene utilizzata da RNA virali o per risposta a condizioni di stress cellulare.

6.2.2 Allungamento

L'allungamento è la fase successiva all'inizio. In questa fase viene prodotta la catena pepdidica.

6.2.2.1 Condizione di partenza

Dopo l'inizio sul ribosoma si trova $mettRNA^{met}$ nel sito P, mentre il sito A ed E sono vuoti.

6.2.2.2 Arrivo di un tRNA

Quando arriva il tRNA successivo si forma il legame peptidico con il trasferimento del polipeptide nascente dal sito P al sito A dopo la formazione del legame mediato dal rRNA. La subunità maggiore si sposta di tre nucleotidi a causa della formazione del legame. La subunità minore invece si sposta grazie a fattori di traslocazione che idrolizzano GTP. Il tRNA che si trovava in P si trova ora in E e una nuova tripletta libera si trova in A.

- **6.2.2.2.1** Riconoscimento del tRNA L'amminoacido corretto viene riconosciuto dai fattori *EF1,2,3* (elongation factors) che si associano ai tRNA carico.
- 6.2.2.2.1.1 Appaiamento corretto Un appaiamento corretto induce idrolisi di GTP con il rilascio dei fattori. Il tRNA può pertanto rimanere all'interno del ribosoma. La proteina coinvolta è EF-Tu.
- **6.2.2.2.1.2** Appaiamento scorretto Se non avviene l'idrolisi si riconosce un legame scorretto e il fattore EF, ancora attaccato al tRNA lo fa uscire dal ribosoma.

6.2.2.2.2 Formazione del legame peptidico La formazione del legame peptidico comporta l'attacco del NH_2 al COOH nel sito P con rilascio di H_2O . Durante questa reazione si rompe il legame tra amminoacido e tRNA.

6.2.2.3 Dopo la formazione del legame peptidico

// Dopo la formazione del legame peptidico che determina lo shift della subunità maggiore il sito peptidico è vuoto. L'idrolisi di GTP determina lo shift della subunità minore. Il processo avviene grazie a EF-G.

6.2.2.4 Proteina nascente

La proteine esce dal ribosoma con una struttura lineare: non assume strutture secondarie o terziarie in quanto potrebbe bloccare tutto il sistema per le sue dimensioni. Si trova un canale nella subunità maggiore del ribosoma che ne permette l'uscita.

6.2.3 Terminazione

La terminazione avviene quanto il ribosoma trova sul mRNA una sequenza di stop:

 \bullet UAA. \bullet UAG. \bullet UGA.

Proteine dette fattori di rilascio che attraverso mimetismo molecolare mimano un tRNA catalizzando la rottura del legame peptidico e il rilascio del peptide neosintetizzato.

6.3 Inibitori della sintesi proteica

- EGTA: agente chelante ioni calcio, tende a dissociare le due subunità.
- CLicloesimide: antibiotico che stabilizza il legame tra ribosomi e RNA.
- Puromicina: antibiotico.
- Sostanze che bloccano il movimento del ribosoma durante la sintesi.

Capitolo 7

Segnalazione cellulare: trasduzione del segnale

7.1 Panoramica

Le cellule devono essere in grado di comunicare tra di loro in modo da presentare una risposta coordinata ad eventi esterni. Devono inoltre poter trasportare all'interno questi segnali in modo da produrre la risposta desiderata. L'insieme di eventi che porta una cellula a generare una risposta in base a un segnale extracellulare viene detto trasduzione del segnale.

7.1.1 Tipologie di risposte

7.1.1.1 Risposta lenta

La risposta lenta avviene quando il segnale provoca sintesi proteica o modifiche di trascrizione.

7.1.1.2 Risposta veloce

La risposta è veloce quando il segnale provoca modifiche post-traduzionali a proteine già sintetizzate.

7.2 Modelli di comunicazione delle cellule

Le cellule possono comunicare tra di loro in molti modi.

7.2.1 Comunicazione contatto dipendente

La comunicazione contatto dipendente avviene tra due cellule che si trovano in contatto fisico. Questo contatto è mediato da recettori di membrana con un meccanismo a chiave-serratura.

7.2.2 Comunicazione paracrina

La comunicazione paracrina permette la comunicazione tra cellule lontane: una cellula diffonde un segnale all'esterno. La molecola segnale rilasciata nell'ambiente viene riconosciuta da cellule con

recettori specifici per il segnale. La distanza che la molecola può raggiungere dipende dalla permissività dell'ambiente, ma rimane minore rispetto alla comunicazione enderina e maggiore rispetto alla sinaptica.

7.2.3Comunicazione sinaptica

La comunicazione sinaptica è specifica per i neuroni. Il contatto avviene tra due cellule nervose o tra una cellula nervosa e una ghiandola o un muscolo. Il meccanismo è veloce in quanto le cellule si trovano vicine. Gli assoni permettono alle cellule nervose di entrare in contatto con cellule a grandi distanze.

7.2.4Comunicazione endocrina

La comunicazione endocrina avviene grazie a ormoni immessi nel sistema circolatorio. Questi sono rilasciati in piccole quantità in quanto i recettori sono molto sensibili.

7.2.4.1 Confronto con comunicazione sinaptica

Tabella 7.1: Confronto tra comunicazione sinaptica ed endocrina

Comunicazione sinaptica	Comunicazione endocrina
Più veloce grazie alla	Più lenta in quanto le ghiandole possono
distanza ridotta tra le cellule	trovarsi a distanza notevoli
Il neurotrasmettitore è presente	Gli ormoni si trovano in basse concentrazioni
in concentrazioni più elevate	
Causa affaticamento a causa della grande	Non va incontro ad affaticamento
produzione di neurotrasmettitori	
I recettori sono poco affini alla molecola	I recettori sono molto specifici e sensibili,
compensando la grande produzione	permettendo una bassa produzione
di neurotrasmettitore	dell'ormone

7.2.5 Comunicazione tramite gap-junction

Le gap-junction sono giunzioni che mettono in comunicazione due cellule vicine in modo diretto. Ci sono proteine che creano un ponte tra le cellule che permette la condivisione di elementi citoplasmatici e piccole molecole come correnti ioniche. I gap sono delimitati da connessine.

7.2.5.1 Connessine

Le connessine sono strutture monomeriche che si associano in 6 formando un connessone.

7.2.5.1.1 Canali Due connessoni formano un canale che può essere omotipico se formato dalle stesse connessine o eterotipico, se formato da connessine eterogenee.

7.2.5.2 Chiusura del canale

Il canal epuò essere chiuso quando una delle due cellule va incontro ad apoptosi, andando così a impedire al fattore che ha scatenato l'evento di passare all'altra cellula. Altri fattori di chiusura del canale possono essere un abbassamento del pH o un aumento degli ioni calcio.

7.3 Trasmissione sinaptica

La trasmissione sinaptica è una delle trasmissioni che produce una risposta più velocemente. È legata al rilascio di neurotrasmettitori a livello della terminazione sinaptica. Nello spazio intersinaptico il neurotrasmettitore si lega a un recettore che attiva una risposta cellulare. Nella fibra sinaptica si formano vescicole contenenti il neurotrasmettitore. La vescicola si fonde alla membrana a causa ad un aumento dei livelli di calcio causati da un potenziale elettrico causando il rilascio del neurotrasmettitore nello spazio intersinaptico. La membrana post-sinaptica contiene dei recettori per tale neurotrasmettitore che andranno ad attivare un pathway di trasduzione.

7.3.1 Acetilcolina

L'acetilcolina è un neurotrasmettitore alla base di segnali che causano contrazione muscolare o il rilascio di sostanze da ghiandole.

7.3.1.1 Processo di segnalazione

- L'enzima aceti CoA aggiunge un gruppo acetile alla colina producendo aetilcolina.
 La colina viene introdotta nella cellula grazie ad un co-trasporto guidato dal gradiente di sodio.
- L'acetilcolina viene pompata all'interno di vescicole.
- 3. Le vescicole vengono rilasciate dal neurone nell'ambiente extracellulare.
- 4. L'acetilcolina si lega a un recettore dando inizio alla trasduzione del segnale.
- L'acetilcolina viene scissa in colina attraverso actilcolinesterasi che viene reimportata nella cellula nervosa.

7.3.1.2 Miastenia gravis

La miastenia gravis è una malattia autoimmune in cui il sistema immunitario produce anticorpi contro i recettori dell'acetilcolina. Questo causa una contrazione debole dei muscoli o una sua assenza. Farmaci che contrastano la malattia vanno a bloccare l'acetilcolinesterasi. Questi bloccano il riciclo dell'acetilcolina che può agire per più tempo.

7.4 Recettori

I recettori sono molecole presenti sulla membrana delle cellule, tipicamente proteine, responsabili della ricezione dei segnali extracellulari. Quando ricevono il segnale vengono attivati e attivano il processo di trasduzione del segnale.

7.4.1 Canali ionici

I canali ionici o ionotropici sono canali di membrana che mediano risposte molto rapide. All'arrivo del segnale questo si lega al recettore che cambia conformazione aprendo il canale. Il canale permette l'entrata di ioni che possono cambiare il potenziale di membrana.

7.4.1.1 Esempi

7.4.1.1.1 Cervello

- Recettore per il glutammato.
- *GABA*.

• CNS.

7.4.1.1.2 Muscoli

• Recettori per l'acetilcolina.

• Recettore nicotinico.

7.4.1.2 Recettore nicotinico

Il recettore nicotinico è un recettore canale che si apre o chiude permettendo un passaggio dello ione sodio. Spesso la nicotina è la molecola target.

7.4.2 Recettori di superficie collegati a proteina G

I recettori di superficie collegati a proteine G sono recettori di tipo muscarinico o legati a proteine G trimeriche.

7.4.2.1 Recettore muscarinico

Il recettore muscarinico non è un canale ma un recettore composto da 7 domini di membrana e una porzione citoplasmatica. Il segnale dà origine a una serie di messaggi per la trasduzione di membrana. Attiva i messaggeri metabotropici come cAMP e IP3 e le proteine G trimeriche.

7.4.3 Recettori di superficie collegati ad enzimi

I recettori di superficie collegati ad enzimi sono recettori che quando legano la molecola specifica vanno ad attivare la loro componente enzimatica dando il via al pathway di segnalazione intracellulare.

7.5 Messaggeri

Si intende per messaggeri le molecole di segnalazione extracellulare.

7.5.1 Ossido di azoto

L'ossido di azoto è una molecola segnale che si trova nel sistema nervoso, muscolare e in altre tipologie di cellule.

7.5.1.1 Effetto sulla muscolatura

L'ossido di azoto va ad agire sulla muscolatura che riveste le cellule endoteliali che delimitano i vasi sanguigni causandone la dilatazione o contrazione.

7.5.1.1.1 Processo

- 1. La cellula rilascia acetilcolina.
- 2. L'acetilcolina si lega alla membrana della cellula endoteliale e dà origine a una serie di cascate di segnale che sintetizzano NO.
- 3. L'ossido di azoto prodotto diffonde e agisce sulle cellule muscolari.
- 4. NO nella cellula muscolare attiva un enzima che aumenta il CGMP.

5. L'aumento di cGMP determina il miorilassamento e la vasodilatazione favorendo l'afflusso di sangue al cuore.

7.5.1.1.2 Viagra Il Viagra inibisce l'enzima che produce GTP aumentando i valori di cGMP causando una vasodilatazione favorendo l'afflusso di sangue. Inibisce l'enzima che degrada cGMP.

7.5.2 Ormoni steroidei

Gli ormoni steroidei vengono prodotti a partire dal colesterolo. L'interazione dell'ormone con il recettore causa la trascrizione e traduzione di fattori specifici.

7.5.3 Messaggeri secondari

Si dicono messaggeri secondari le molecole di segnalazione intracellulari. Sono prodotti in seguito all'attivazione di una certa cascata di segnale e trasmettono i segnali ricevuti dai recettori di superficie all'interno della cellula. Vengono attivati in maniera rapida in seguito di una trasduzione del segnale. Vengono rimossi rapidamente quando il segnale viene interrotto.

7.5.3.1 Esempi

- \bullet cAMP.
- \bullet cGMP.

• *IP3*, inositolo-3-fosfato prodotto da un'epide di membrana.

7.6 Molecular switches

I molecular switches sono molecole che vengono attivate o disattivate durante la trasduzione del segnale.

7.6.1 Tipologie

7.6.1.1 Molecole sensibili alle fosforilazione

Le molecole sensibili alla fosforilazione vengono attivate tramite fosforilazione andando a trasdurre e attivare altre componenti. La disattivazione avviene attraverso defosforilazione. Le chinasi aggiungono il gruppo fosfato mentre le fosfatasi lo rimuovono. La cascata di segnale attiva una delle due, determinando il destino della molecola.

7.6.1.2 Molecole legate all'idrolisi di GTP

Le molecole legate all'idrolisi di *GTP* vengono dette *GTP binding proteins* Quando sono attive presentano legato *GTP*, mentre quando disattive legano *GDP*.

7.6.1.2.1 Processo di attivazione

- All'arrivo del segnale la molecola lega *GTP* e passa ad uno stato attivo.
- La molecola si disattiva quando idrolizza il *GTP* in *GDP*.

Si nota come l'idrolisi del GTP è molto rapida, pertanto la disattivazione è un processo molto veloce.

- **7.6.1.2.2 Fattori coinvolti** In molti casi cofattori o proteine regolatrici regolano il legame con *GTP* e la sua idrolisi. I cofattori vengono pertanto attivati o disattivati durante una cascata di segnale, favorendo il rispettivo processo.
- **7.6.1.2.2.1** *GEF* Le proteine *GEF* o fattori di separazione del nucleotide guaninico promuovono il distacco del *GDP* e il legame con *GTP*. Velocizzano l'attivazione.
- 7.6.1.2.2.2 GAP Le proteine GAP o proteine di attivazione di GTPasi promuovono l'idrolisi di GTP. Velocizzano l'inattivazione.
- 7.6.1.2.3 Esempi Le molecole che legano GTP sono coinvolte in molti pathway chiave come mitosi o motilità. Possono determinare inoltre il grado di dinamicità della cellula e la direzione del suo spostamento.
- **7.6.1.2.3.1** Famiglia *Rho* Le proteine della famiglia *Rho* sono *GTPasi* monomeriche. Sono associate con il citoscheletro di cui regolano lunghezza e organizzazione, determinando così il movimento in una direzione specifica. I segnali extracellulari governano la loro attività determinando la direzione del movimento. I segnali si legano a diversi recettori che convergono sulle proteine *Rho* all'interno della cellula. Possiedono diversi domini di interazione per la trasduzione del segnale:
 - SH1: domini di omologia Src2, steroid receptor coactivator.
- $\bullet~$ SH3,domini di omologia a Scr3.
- Domini di legame alla fosfotirosina.
- Domini PH di omologia alla pleckstrina.
- 7.6.1.2.3.2 Famiglia Ras Le proteine della famiglia Ras sono regolate da GTP. Il legame con GTP causa un cambio conformazionale che permette l'interazione con un'altra proteina. Le molecole Ras-GAP promuovono l'idrolisi del GTP portando le molecole in una forma inattiva.

7.6.2 Proteine G trimeriche

Le proteine G trimeriche sono un esempio di proteine che legano GTP.

7.6.2.1 Recettori

I recettori associati a proteine G trimeriche sono i recettori di superficie più presenti. Mediano la maggior parte dei segnali proveniente dall'ambiente extracellulare. Mediano per esempio i segnali del sistema olfattivo e visivo.

- **7.6.2.1.1** Struttura Sono formati da una singola catena polipeptidica che attraversa il doppio strato lipidico 7 volte formando una struttura cilindrica. Questa struttura contiene un sito di legame centrale per il ligando. La proteina G trasduce il segnale, che contiene una parte N-terminale extracellulare che viene legata dalla molecola di segnale e una parte C-terminale che subisce modifiche in base alla presenza di tale molecola determinando la cascata di segnale.
- **7.6.2.1.2** Recettore muscarinico Il recettore muscarinico possiede un dominio citoplasmatico capace di attivare le proteine G trimeriche a cui è associato. Mutazioni in questi siti determinano un blocco della trasduzione del segnale o una sua alterazione.

7.6.2.2 Struttura

Le proteine G trimeriche possono essere associate al recettore stabilmente o essere reclutate ad esso quando questo viene attivato. Ci sono varie tipologie specifiche per i recettori e le proteine bersaglio, ma tutte presentano una struttura simile.

7.6.2.2.1 Subunità

- Subunità α : lega GTP e GDP, associata alla membrana.
- Subunità γ : associata alla membrana.
- Subunità β : non associata alla membrana.
- 7.6.2.2.1.1 Stato non stimolato Quando la proteina non è attivata la subunità α lega GDP e la proteina è inattiva. Interagisce con la membrana attraverso le subunità α e γ .
- 7.6.2.2.1.2 Stato stimolato Il legame di α con GTP determina un cambio conformazionale di α che determina il rilascio della proteina G dal recettore. Il rilascio promuove la dissociazione di α da γ e β .

7.6.2.3 Attivazione

Nello stato inattivo iniziale si trova il recettore legato alla proteina G che lega il GDP. A questo punto l'acetilcolina viene rilasciata e lega il recettore. Questo determina un cambio conformazionale della porzione citoplasmatica del recettore che permette il reclutamento e l'interazione del recettore con la proteina G trimetica. Dopo l'interazione viene favorito lo scambio di GDP con GTP. La proteina G cambia conformazione e avviene il distacco di G e G da G0, permettendo l'interazione con altre molecole. La subunità G0 può interagire con la proteina target effettore attivandola.

7.6.2.4 Disattivazione

La disattivazione avviene con l'idrolisi di GTP in GDP. La subunità α non è più in grado di interagire con l'effettore. Questo favorisce l'interazione tra α , β e γ e la ricostituzione della proteina G trimerica inattiva.

7.6.2.5 Effettori

Si intende per effettore la molecola che viene attivata dalla proteina G trimerica. Sono tipicamente enzimi che producono cAMP o cGMP, rispettivamente adenilatociclasi e guanilatociclasi. In particolare GRK fosforila il recettore che legato da arrestina viene disattivato favorendo la sua endocitosi.

- 7.6.2.5.1 AMP ciclico cAMP La cascata di segnalazione di alcune proteine G coinvolge la produzione di cAMP. Questo messaggero secondario viene prodotto e degradato molto velocemente, permettendo variazioni rapide nella risposta.
- **7.6.2.5.1.1 Sintesi** La sintesi avviene attraverso la proteina di membrana adenilato ciclasi, che trasforma ATP in cAMP. In particolare tutti i recettori che agiscono tramite cAMP sono legati da una proteina G stimolatrice Gs.

- **7.6.2.5.1.2 Degradazione** Tutti i segnali che riducono i livelli di cAMP lo fanno attivando una proteina G inibitrice Gi che inibisce l'adenilato ciclasi. La degradazione avviene attraverso l'adenilato ciclasi fosfodiesterasi che idrolizza il cAMP in adenosina 5' fosfato 5'-AMP.
- 7.6.2.5.1.3 Gs e Gi sono bersaglio di tossine batteriche Alcune tossine batteriche possono inibire il normale spegnimento della proteina G andando a bloccare la sua attività GTPasica. La subunità α rimane pertanto costantemente attivata, mantenendo pertanto attive le vie a valle anche in assenza del segnale esterno iper-attivando così fattori.
- 7.6.2.5.1.4 Colera Nelle cellule epiteliali intestinali la tossina del colera blocca la proteina $G\alpha$ legata a GTP, andando a bloccare la sua idrolisi. Le cellule continuano così ad avere proteine G attive e a produrre grandi quantità di cAMP. Questo causa uno squilibrio osmotico portando a il rilascio di ioni Na^+ e di acqua nell'intestino. L'organismo perde acqua e va incontro a disidratazione con squilibrio degli elettroliti.

7.6.2.6 Modulazione di un effettore

Quando un recettore è iper-stimolato vengono attivati meccanismi che permettono di bloccare la traduzione del segnale attraverso una proteina come CRK. Questa fosforila la pate citoplasmatica del recettore inattivandolo. Dopo la fosforilazione il recettore viene riconosciuto da una proteina Resti che si lega ad esso e impedisce la sua interazione con la proteina G trimerica che pertanto non viene attivata e non trasduce il segnale.

7.7 Regolazione di un recettore

Le cellule possono regolare la loro sensibilità al segnale in base a diversi meccanismi:

- Sequestro del recettore mediante endocitosi, l'assenza di degradazione permette un ripristino rapido della sensibilità, inoltre un recettore endocitato può continuare a inviare il segnale.
- Down-regulation: questo processo avviene

attraverso degradazione.

- Inattivazione del recettore diretta.
- Inattivazione indiretta del recettore.
- Produzione di proteine inibitorie che agiscono sugli effettori.

L'adattamento ai segnali delle cellule permette ad esse di rispondere a variazioni di concentrazioni di un ligando in un ambito molto vasto di sue concentrazioni.

7.7.1 Esempio

L'ormone tiroideo stimolante, l'ormone reinocortico tropico, l'adrenalina e il glucagone determina un'attivazione della proteina G.

7.7.1.1 PKA

cAMP si lega e attiva la chinasi PKA, composta da 2 subunità regolatorie e due catalitiche è una chinasi dipendente da cAMP. Regola l'attività di proteine bersaglio, segnali o effettori.

7.7.1.1.1 Stato inattivo Nello stato inattivo PKA è formata da due subunità catalitiche e due regolatrici.

7.7.1.1.2 Stato attivo Affinchè PKA venga attivata ciascuna subunità regolatoria lega due cAMP. Questo determina un loro cambio conformazionale e il distacco delle subunità catalitiche che, attive possono fosforilare proteine nel citoplasma o andare nel nucleo fosforilando fattori trascrizionali per la trascrizione di geni specifici.

7.7.1.2 CREB

CREB è una proteina legante CRE, legata da cAMP. Il messaggero lega la sequenza CRE o cAMP responsive element. Quando fosforilata CREB viene legata da CBP (CREB binding protein) formando un complesso trascrizionalmente attivo. Il complesso lega agli elementi CRE, una sequenza promotrice attivata da cAMP. Si nota come è un fattore trascrizionale.

7.7.2 Vie attivate da *cAMP*

Una delle vie attivate da cAMP è quella della mobilitazione di glucosio nel sangue. Lo zucchero viene accumulato sotto forma di glicogeno e quando necessario viene scisso nel sangue.

7.7.2.1 Ormoni coinvolti

- Insulina: rimuove glucosio e favorisce la produzione di glicogeno.
- Glucagone: scinde il glicogeno rilasciando il glucosio nel sangue.

7.7.2.2 Via di segnalazione

Il glucone e l'adrenalina portano all'attivazione della proteina G che determina aumenti nei livelli di cAMP e l'attivazione di PKA nel citoplasma che una volta attivata:

- Fosforila la glicogeno sintestasi che blocca la sintesi di glicogeno quando fosforilata.
- Fosforila la fosforilasi chinasi che attiva la glicogeno fosforilasi, l'enzima che degrada il glicogeno liberando glucosio.

7.8 Inositolo 3 fosfato

7.8.1 Sintesi

L'inositolo 3 fosfato *IP3* viene prodotto a partire dal fosfatidil inositolo, un lipide di membrana che subisce due fosforilazioni:

- Fosfatidil inositolo chinasi *P* che usa *ATP* producendo *Inositolo 4 fosfato*.
- Fosfatidil inositolo fosfato chinasi *PIP* che usa *ATP* producendo *inositolo 4, 5* difosfato.

Una volta fosforilato viene tagliato ad opera della fosfolipasi C, che viene attivata a seguito di stimolazioni ormonali. Vengono pertanto prodotti *inositolo 1, 4, 5 trifosfato* e diaglicerolo. Vengono pertanto rilasciati due messaggeri secondari:

- *IP3*: viene liberato nel citoplasma e agisce a livello del reticolo endoplasmatico.
- Diaglicerolo: rimane nella membrana e può

reclutare fattori dal citoplasma della membrana attivandoli, attiva la proteina chinasi C PKC, ecicosanoidi e Ca^{2+} .

7.8.2 Caratteristiche

Il IP3 è una molecola solubile in acqua e quando lascia la membrana plasmatica si diffonde rapidamente nel citosol. Raggiunge la membrana del reticolo endoplasmatico e apre i canali del Ca^{2+} . L'aumento della concentrazione di calcio causa una propagazione del segnale che viene rapidamente inattivato mediante defosforilazione ad opera di fosfatasi. Il calcio è rapidamente riassorbito dal citoplasma.

7.8.3 Diaglicerolo

Il diaglicerolo rimane immerso nella membrana plasmatica con funzione di segnalazione. Attiva la proteina chinasi C PKC calcio dipendente. L'aumento di calcio nel citosol causa la traslocazione di PKC dal citosol alla membrana dove viene attivata e fosforila la proteina bersaglio. Il diaglicerolo può anche essere usato nella sintesi di eicosanoidi: molecole di segnalazione lipidiche che partecipano a risposte infiammatorie.

7.8.4 Calcio

Il calcio è uno dei messaggeri secondari presenti in minor quantità nella cellula $10^{-7}M$. Questo avviene in quanto è un mediatore di segnalazione molto efficace e viene accumulato nel reticolo endoplasmatico liscio, nei mitocondri e nell'ambiente extracellulare con concentrazione maggiore.

7.8.4.1 Mantenimento dei bassi livelli di calcio

La concentrazione degli ioni calcio viene mantenuta bassa attraverso sistemi sia passivi che attivi. Il calcio viene spostato verso l'esterno della cellula o in compartimenti intracellulari attraverso:

- Antiporto Na^+/Ca^{2+} : nelle cellule nervose e muscolari, dove si accoppia l'afflusso di calcio all'ingresso di sodio.
- Pompa del Ca^{2+} : canali ATP-dipendenti che pompano ioni calcio fuori dal citosol.

7.8.4.2 Meccanismo di compartimentazione

La cellula utilizza delle pompe per pompare il calcio nel reticolo endoplasmatico contro un gradiente molto elevato. Se si accumula tanto ione nel compartimento, quando lo si apre esce molto rapidamente, permettendo un aumento rapido di concentrazioni e un rapido sequestramento.

7.8.4.3 Utilizzi

7.8.4.3.1 Fecondazione Quando lo spermatozoo raggiunge una cellula uovo si ha la fusione tra la sua membrana e la membrana della cellula uovo. Per prevenire l'ingresso di altri spermatozoi, la membrana della cellula si ispessisce in modo da impedire l'ingresso di altri spermatozoi. Questo avivene grazie al calcio: viene rilasciata un'onda di calcio che percorre l'uovo fino al sito di ingresso dello spermatozoo.

7.8.4.3.2 Sistema nervoso La cellula neuronale sequestra e secerne ioni calcio in maniera molto rapida e coordinata.

7.8.4.4 Calmodulina

La calmodulina è una proteina che si lega al calcio per trasmettere il segnale: è un recettore intracellualare di Ca^{2+} . Si trova in tutte le cellule eucariote. Una volta attivata agisce legando altre proteine attivandole come la CaMkII o chinasi calcio dipendente.

7.8.4.4.1 Struttura La calmodulina è una catena polipeptidica con 4 siti di legame ad alta affinità per lo ione calcio. Viene attivata dal legame con esso subendo un cambiamento conformazionale. La conformazione attiva viene assunta dopo il legame di due ioni.

7.8.4.4.2 Legame con il calcio Quando la calmodulina si lega con il calcio la molecola attivata si lega alla proteina bersaglio cambiando conformazione. Le due estremità si avvicinano entrando in cotatto. Le due subunità adiacenti sono in grado di autofosforilarsi prolungando l'attività della proteina oltre il segnale del calcio. L'enzima mantiene la sua attività fino all'intervento di una fosfatasi.

7.8.5 Recettori del sistema olfattivo

I neuroni olfattori con un unico dendrita presentano ciglia immerse in un muco. Gli odori si dissolvono in esso e glomeruli olfattori li percepiscono. La trasduzione del segnale viene attivata grazie alla presenza di una molecola che si lega ai recettori olfattivi di tipo muscarinico sulla membrane epiteliale del naso.

7.8.5.1 Funzionamento dei recettori

I recettori agiscono tramite cAMP.

- Quando stimolati dagli odori i recettori legano una proteina G specifica.
- \bullet Il cambio di conformazione dei recettori attiva la proteina G.
- $\bullet\,$ La proteina Gattiva l'adenilato ciclasi.
- L'aumento dei livelli di *cAMP* causa un apertura dei canali sodio.
- Il sodio entra causando un aumento del potenziale di membrana.
- La depolarizzazione della cellula causa una propagazione dell'informazione al sistema nervoso.

7.8.6 Recettori del sistema visivo

Il sistema visivo viene usato per studiare i meccanismi dell'accrescimento delle cellule nervose e di come riescano a raggiungere il loro target. Studiato negli anfibi e nei bassi vertebrati che presentano occhi molto grandi, un sistema nervoso più semplice e la capacità di rigenerare le cellule della retina.

7.8.6.1 Funzionamento dell'occhio

L'occhio funziona come una camera oscura. Davanti si trova una utente detta cristallino. Quando un'immagine attraversa il cristallino viene capovolta e il cervello la elabora attraverso un sistema di proiezioni topografiche.

- **7.8.6.1.1** Retina La retina può essere divisa in una sezione nasale, una temporale, una ventrale e una dorsale. L'immagine si proietta lungo la retina nelle quattro sezioni. Ogni posizione spaziale viene vista da una diversa posizione della retina, connessa mediante il nervo ottico ad una diversa posizione del tetto ottico. Le cellule della retina che si trovano nella parte ventrale inferiore si legano con la parte superiore del tetto o corteccia visiva, mentre quelle della parte superiore le trasferisce nella parte inferiore. In questo modo l'immagine viene riproiettata in maniera corretta a livello del sistema nervoso.
- **7.8.6.1.2** Visione stereoscopica dei mammiferi Nei mammiferi l'occhio sinistro invia informazioni sia alla parte sinistra che alla parte destra del cervello.
- **7.8.6.1.3** Embrione di pollo Nell'embrione del pollo l'occhio è una struttura molto grande e facilmente manipolabile. Il tetto ottico è la parte deputata a ricevere informazioni in campo visivo. È possibile evidenziare l'embrione a diversi stadi dello sviluppo e osservare il sistema nervoso.
- **7.8.6.1.4 Zebrafish** Lo zebrafish è il modello utilizzato per lo studio della visione. È analogo agli anfibi: cellule della retina creano sinapsi con la parte controlaterale del sistema nervoso. Per studiare cosa un pesce è in grado di vedere si utilizza un approccio istologico attraverso una sezione dell'occhio o un approccio di valutazione della sua pigmentazione: i melanofori sono collegati alla vista e permette al pesce di mimetizzarsi. La presenza di una morfologia dei melanofori alterata è indice di problemi a livello visivo.

7.8.6.1.5 Mutanti della retina I mutanti della retina possono presentare:

- Mancato sviluppo del cristallino.
- Degradazione del cristallino.
- Tumori del cristallino.

- Mancanza di retina o sua traslocazione.
- Degenerazione di alcuni sottotipi di cellule della retina.

7.8.6.2 Trasduzione del segnale visivo

I sistemi di rivelazione dei segnali visivi sono sensibili ed elaborati. Sono coinvolti canali ionici regolati da nucleotidi ciclici come cGMP. La trasduzione è una risposta mediata da proteine G. Il segnale colpisce la retina e i fotorecettori e la luce stimola la loro attività che causano una diminuizione di livelli di cGMP.

7.8.6.2.1 Fotorecettori

7.8.6.2.1.1 Bastoncelli I bastoncelli sono deputati alla visione della luce monocromatica. Sono formati da un corpo cellulare, un segmento interno e una terminazione sinaptica. È presente un cromoforo legato alla rodopsina che cambia conformazione all'arrivo del fotone. Il segmento esterno dei bastoncelli contiene dischi con la rodopsina, un recettore muscarinico caratterizzato da diversi domini di membrana.

7.8.6.2.1.2 Coni I coni sono deputati alla visione dei colori.

7.8.6.2.1.3 Cromoforo Il cromoforo, contenuto nel recettore o 11-cis retinale/

7.8.6.2.1.4 Attivazione

- 1. All'arrivo del fotone viene colpito il 11cis retinale che passa a una conformazione trans.
- 2. Si altera la rodopsina che attiva la trasducina, una proteina G_t .
- 3. L'attivazione della proteina G causa l'attivazione della fosfodiesterasi da parte di

 α .

- 4. Viene degradato il cGMP ciclico che chiude i canali sodio.
- 5. Si nota una riduzione di rilascio del neurotrasmettitore.
- 6. Attivazione della guanilato ciclasi per far risalire i livelli di *cGMP*, che se rimanessero bassi causerebbero un blocco del processo.

7.8.6.2.1.5 Condizioni di buio In condizioni di buio si notano:

- Livelli di cGMP alti.
- Canali di sodio aperti che permettono il rilascio di neurotrasmettitori.
- Corrente al buio: il rilascio di un neurotrasmettitore avviene quando non ci sono stimoli luminori.

7.8.6.2.1.6 Condizioni di luce In condizione di luce si nota:

- Diminuzione dei livelli di cGMP.
- Canali del sodio chiusi.

• Terminazione del rilascio del neurotrasmettitore.

7.8.6.2.2 Tipologie di neurotrasmettitore Un neurotrasmettitore può essere:

- Eccitatorio: bloccandone il rilascio non si ha più eccitazione.
- Inibitorio: bloccandone il rilascio si blocca l'inibizione e si ha una risposta eccitatoria della retina all'arrivo del fotone.

7.9 Recettori ad attività enzimatica intrinseca

I recettori ad attività enzimatica intrinseca sono recettori di superficie collegati ad enzimi. Sono tipicamente proteine di membrana monopasso con un dominio catalitico. Sono tipicamente tirosine-chinasi e si legano tipicamente a fattori di crescita e ormoni.

7.9.1 Classificazione

I recettori ad attività enzimatica intrinseca possono essere divisi in classi:

- Recettori con attività tirosina chinasi.
- Recettori associati a tirosina chinasi per:
 - Antigene.
 - Interleuchine.
 - Integrine.

- Citochine.
- Recettori con attività serina/treonina chinasica.
- Recettori guanilinico ciclasi.
- Tirosina fosfatasi simili a recettori.

7.9.2 Recettori tirosina chinasi RTK

I recettori tirosina chinasi mediano molte proteine di segnalazione extracellulari. Il legame con la proteina segnale attiva il dominio tirosina chinasi che fosforila le catene laterali di tirosine creando un sito di attacco per proteine di segnale intracellulari.

7.9.3 Recettori per le citochine

Le citochine sono importanti nell'attività del sistema immunitario e sono agenti che promuovono la mitosi. Si legano ai recettori di membrana associati a tirosine chinasi specifiche dette JAK1,2,3 e TIC2.

7.9.3.1 *JAK-STAT*

Il signal transducer and activators of transcription JAK-STAT presenta delle proteine a doppia faccia in grado di fosforilarsi e fosforilare quando vengono attivate. Normalmente il recettore è un monomero che dimerizza nel momento in cui si lega alla citohina. I due monomeri si uniscono facendo entrare in contatto le due JAK che si autofosforilano a vicenda e fosforilano a loro volta un recettore.

7.9.3.1.1 Fosforilaizone del recettore La fosforilazione del recettore recluta e attiva membri della famiglia STAT1,2, regolatori trascrizionali a livello del recettore. La via di segnalazione fornisce una delle vie più dirette per la modifica trascrizionale: la fosforilazione del recettore causa fosforilazioni e reclutamento di STAT1 e STAT2 dalle JAK. Questi passaggi permettono l'attivazione sequenziale di molecole e proteine per una trasduzione coretta del sengale.

7.9.3.1.2 Processo di attivazione trascrizionale

- 1. La fosforilazione determina la possibilità dei monomeri *STAT1,2* di dimerizzare.
- 2. Il dimero entra nel nucleo e si lega ad altre proteine regolatorie.
- 3. Il complesso si lega nella zona promotrice di geni stimolandone la trascriizone.
- 4. Il processo converge in una regolazione trascrizionale specifica per geni che vengono regolati dalle citochine.

7.9.4 Recettori con attività chinasica

I recettori con attività chinasica sono recettori per fattori morfogenici o trasformanti. La trasduzione del segnale viene regolata da un fattore tumorale $TGF\beta$ o fattore trasformante di crescita β .

7.9.4.1 Superfamiglia del fattore $TFG\beta$

La superfamiglia del fattore $TFG\beta$ consiste di un insieme di proteine che agiscono da mediatori per la regolazione di vari funzioni biologiche. Comprende le attivine $TGF\beta$ e le e la famiglia BMP (proteine morfogeniche dell'osso).

7.9.4.1.1 Recettori Queste proteine agiscono tramite recettori serina-treonina chinasi. Di questi ne esistono due classi di omodimeri simili. I membri di $TGF\beta$ legano i recettori inducendo l'avvicinamento delle due classi di recettori e la formazione di un complesso recettoriale attivo tetramerico. Questo contiene due recettori di tipo I e due di tipo II con attività di serina-treonina chinasica.

7.9.4.1.2 Trasmissione del segnale al nucleo

- 1. Il recettore di tipo II fosforila il recettore di tipo I.
- 2. La fosforilaizone attiva la porzione catalitica del recettore *I* che diventa in grado di fosforilare.
- 3. Il recettore attivo si lega e fosforila i membri della famiglia *Smad1,3*, dei regolatori

trascrizionali.

- 4. La fosforilazione di *Smad1,3* permette la formazione di un eterodimero con *Smad4*.
- 5. L'eterodimero entra nel nucleo e si associa ad altri regolatori trascrizionali e attiva la trascrizione di geni per $TGF\beta$.
- 6. I recettori attivati per $TGF\beta$ possono determinare l'attivazione o l'inibizione della trasduzione del segnale.

7.9.4.1.3 Inibizione della trasduzione del segnale L'inibizione della trasduzione del segnale viene svolta da Smad6,7 inibitorie. Tra i geni bersaglio attivati dai complessi Smad si trovano geni che codificano per le Smad inibitrici. Il processo è pertanto di feedback negativo.

7.9.4.1.4 Meccanismi di inibizione Le *Smad* inibitorie:

- Competono con altre *Smad* interrompendo la trasduzione del segnale a livello del recettore.
- Competono con le altre impedendo la formaizone dei dimeri.
- **7.9.4.1.4.1** *SMURF SMURF* è un'ubiquitina che viene reclutata a livello del recettore grazie alle *Smad* inibitorie. L'ubiquitina si lega al recettore causando la sua degradazione. La trasduzione del segnale viene bloccata per molto tempo.
- 7.9.4.1.4.2 Fosfatasi Un altro modo per disattivare il processo è attraverso fosfatasi che rimuovono il gruppo fosfato dal recettore di tipo I disattivandolo.

7.10 Muscolo

La struttura fondamentale per la trasduzione del segnale per la contrazione del muscolo è la placca o giunzione neuromuscolare. Questa viene protetta dalla cellula di Shwann.

7.10.1 Placca neuromuscolare

7.10.1.1 Terminazione nervosa

La terminazione nervosa è ricca di mitocondri e vescicole che contengono acetilcolina. Le vescicole si fondono con la membrana e rilasciano il neurotrasmettitore nello spazio tra il motoneurone e il muscolo.

7.10.1.2 Membrana post-sinaptica

La membrana post-sinaptica contiene proteine che impediscono ai recettori di diffondersi nello spazio. Questo spazio presenta un gran numero di invaginazioni determinando un aumento della superficie. In quanto la comunicazione sinaptica è veloce ma meno specifica richiede un maggior numero di recettori.

7.10.2 Organizzazione del muscolo

Le fibre principali del tessuto muscolare sono fatte da fibre di actina e miosina. Le fibre muscolari si organizzano in fasci che formano il muscolo.

7.10.2.1 Sincizio

Il muscolo scheletrico è un sincizio: una fusione di cellule che si fondono tra di loro perdendo la propria individualità ma mantenendo i nuclei. SI forma un'unica struttura polinucleata.

7.10.2.2 Taglio sagittale

I nuclei non si trovano all'interno delle fibre ma in periferia. Questo è dovuto alla funzione del nucleo di contrarsi.

7.10.2.3 Taglio longitudinale

Il taglio longitudinale del muscolo present molte striature trasversali. Le striature sono date dalla presenza delle due proteine principali del muscolo: actina e miosina. La maggior parte del citoplasma è occupato da miofibrille formate da fasci di filamenti spessi di miosina 2 e filamenti sottili di actina. La fibra muscolare viene ricoperta da endomisio. Nel perimisio si trovano più fibre e più fasci costituiscono il muscolo circondato dall'epimisio.

7.10.2.4 Componenti del citoscheletro

Actina e miosina sono le componenti del citoscheletro con una struttura precisa. Sono in grado di interagire tra di loro in modo specifico.

7.10.2.4.1 Actina L'actina è una molecola filamentosa caratterizzata da una testa, un corpo mobile e un corpo.

7.10.2.4.2 Miosina 2 La miosina 2 è una proteina filamentosa caratterizzata da una testa, un collo mobile e un corpo.

• Testa: proteina globulare che interagisce con l'actina generando la contrazione.

dando stabilità alla molecola.

- Corpi: i corpi interagiscono tra di loro
- Coda: la coda è una doppia elica proteica.
- **7.10.2.4.3** Interazione L'interazione specifica tra actina e miosina 2 è responsabile della contrazione muscolare e di altri movimenti nelle cellule non muscolari.

7.10.3 Contrazione muscolare

7.10.3.1 Sarcomeri

Ogni miofibrilla è costituita da una serie di sarcomeri. I sarcomeri sono l'unità contrattili e funzionali.

- **7.10.3.1.1 Linee** Z Le linee Z si trovano all'estremità del sarcomero. Sono formate dalla sovrapposizione di actina.
- **7.10.3.1.2** Bande All'interno del sarcomero si trova un'alternanza di bande scure dove si trova la miosina e chiare dove non c'è.
- 7.10.3.1.3 Zona H La zona H è la zona centrale contenente unicamente i filamenti di miosina.
- **7.10.3.1.4** Linea M La linea M nella parte mediana del sarcomero è il punto in cui sono ancorati i filamenti di miosina. Viene determinata dai punti di giunzione delle miosine.
- **7.10.3.1.5** Banda A La banda A si trova tra due linee Z ed è centrale. È data dalla sovrapposizione dei filamenti di actina e miosina.
- **7.10.3.1.6** Movimento dei sarcomeri Quando i sarcomeri si muovano cambia la distanza tra le linee Z, la linea A rimane costante, la I diventa più piccola e la H sparisce.
- **7.10.3.1.7** Contrazione Durante la contrazione le linee Z si avvicinano e il sarcomero si accorcia.
- 7.10.3.1.8 Rilassamento Durante il rilassamento le linee Z si allontanano e il sarcomero si allunga.

7.10.3.2 Polarità dei filamenti di actina

La polarità dei filamenti di actina si inverte alla linea M in modo che l'orientamento di actina e miosina risulti identico ad entrambi i lati del sarcomero. L'attività motrice della miosina sposta le due teste verso l'actina. In questo modo i filamenti di actina scorrono verso la linea M causando un accorciamento del sarcomero e una contrazione.

7.10.3.3 Organizzazione del muscolo a livello cellulare

La membrana plasmatica forma invaginazioni che mettono in comunicazione la membrana con i tubuli T del reticolo endoplasmatico liscio o sarcoplasmatico. Questo conteine calcio.

7.10.3.3.1 Miosina 2 La miosina 2 è una proteina di grandi dimensioni costituita da una coppia di catene pesanti, una testa globulare, una coda ad α -elica e due catene leggere. Le code si avvolgono a doppia elica e le catene leggere si associano alla testa formando la molecola completa. I filamenti muscolari sono formati da molecole di miosina associate tra di loro a livello della coda e all'actina attraverso le teste. L'orientamento si inverte alla linea M.

7.10.4 Ciclo di contrazione

- 1. Il motoneurone rilascia acetilcolina che si lega ai recettori presenti nella giunzione.
- 2. Questo apre i canali di calcio che porta a un'onda di polimerizzazione.
- 3. L'onda di depolimerizzazione si trasmette attraverso i tubuli T.
- 4. Arriva all'interno e apre i canali di Ca^{2+} sul reticolo endoplasmatico.
- 5. Il calcio interagisce con la troponina causandone un cambio formazionale che libera la tropomiosina.
- 6. Ora miosina e actina sono in grado di interagire.

7.10.4.1 Ciclo della miosina

- 1. La miosina è strettamente legata all'actina e dissociata da ATP.
- La miosina lega ATP e si dissocia dall'actina.
- 3. L'idrolisi di ATP da parte della testa libe-
- ra l'energia necessaria allo scorrimento dei filamenti.
- Il cambio conformazionale della miosina permette lo scorrimento delle teste lungo i filamenti di actina.

7.10.4.2 Rilascio di calcio

La contrazione del muscolo scheletrico è attivata da impulsi nervosi che stimolano il rilascio di Ca^{2+} dal reticolo sarcoplasmatico. Questo rilascio nel citosol ne determina un aumento della concentrazione da 10^{-7} a $10^{-5}M$. L'aumento di concentrazione promuove la contrazione attraverso l'azione di due proteine: tropomiosina e tropomina legate ai filamenti di actina. La tropomina si lega alla tropomiosina e inibisce l'interazione miosina e actina. Il legame del calcio porta a una serie di cambiamenti conformaizonali della tropomina che muovono la tropomiosoina liberando il sito del legame della miosina sull'actina.

7.10.4.3 Tropomiosina

La tropomiosina è una molecola filamentosa che sovrasta l'actina. Si adagia su di essa impedendo alle teste di miosina di interagire con l'actina in condizioni di riposo.

7.10.4.3.1 Troponina La troponina è una molecola globulare formata da:

- Una subunità sensibile al calcio.
- Una che interagisce con l'actina.
- $\bullet\,$ Una che interagisce con la tropomiosina.

7.10.4.3.1.1 Funzione La troponina rimuove il blocco della tropomiosina quando viene rilasciato calcio permettendo la contrazione.

- Il calcio viene rilasciato quando l'acetilcolina si lega al recettore attraverso un canale ionotropico.
- 2. Il canale si apre creando un'onda di depolimerizzazione che arriva ai tubuli T.
- 3. I tubuli sono in contatto con il reticolo endoplasmatico su cui si trovano canali del
- calcio sensibili a variazioni del potenziale di membrana.
- 4. Il canale del calcio percepisce la depolimerizzaiozne e si apre.
- 5. Il calcio esce e si lega alla troponina causandone un cambio conformazionale legato all'idrolisi di *ATP*.

Il cambio conformazionale della troponina causa un interruzione dell'interazione tra miosina e actina.

7.10.4.4 Energia della contrazione

ATP viene idrolizzaato durante ogni ciclo di attacco, spostamento e stacco dei ponti trasversali. È fondamentale per determinare il cambio conformazionale per lo stacco della miosina dall'actina. Alimenta inoltre la pompa del calcio sulla membrana.

7.10.4.4.1 Presenza di ossigeno In presenza di ossigeno si produce ATP spostando un gruppo fosfato dalla creatina fosfato a ADP.

7.10.4.4.2 Carenza di ossigeno In carenza di ossigeno si produce ATP in anaerobiosi con produzione di acido lattico. L'acido lattico abbassa il pH e il muscolo rimane contratto.

7.10.4.4.3 Carenza di ATP In carenza di ATP il muscolo riduce l'ampiezza delle contrazioni in quanto meno teste di miosina interagiscono con l'actina. La fatica è dovuta a un consumo di ATP tale da non riuscire ad essere soddisfatto dal metabolismo.

7.10.4.5 Tetano muscolare

Il tetano muscolare è una malattia in cui un muscolo viene continuamente stimolato e non si rilassa causando tensione. Questo è dovuto al rilascio di calcio che rimane ad alte concentrazioni. Un alta frequenza di contrazioni il muscolo non si rilassa.

7.10.4.6 Rapporto forza velocità

Il rapporto forza-velocità della contrazione muscolare è determinato da:

- Numero di ponti tra actina e miosina.
- Attività della ATPasi.
- Quantità di calcio rilasciata dal reticolo sarcoplasmatico.
- Numero di fibre reclutate.

7.10.4.6.1 Fibra ipertrofizzata Una fibra ipertrofizzata presenta più sarcomeri in parallelo, aumenta la forza generata ma non cambia la velocità di accorciamento.

7.10.4.6.2 Fibra allungata Una fibra allungata ha più sarcomeri in serie, non cambia il rapporto generato ma aumenta la velocità della contrazione.

7.10.5 Muscolo cardiaco

In una cellula muscolare cardiaca permangono le striature dovute ai sarcomeri regolari, si trovano mitocondri più numerosi e un disco intercalante. Il muscolo non è un sincizio, ma composto da cellule mononucleate, unite da desmosomi che comunicano tramite gap-junctions. Nel muscolo cardiaco queste giunzioni si dicono dischi intercalari e permettono un maggiore contatto tra le cellule. Le prtoeine contrattili sono allineate in modo regolare. La contrazione non è volontaria e omogenea.

7.10.5.1 Fibre miocardiche

Le fibre miocardiche non sono innervate direttamente ma si notano delle cellule pacemaker. Queste determinano il ritmo della contrazione e possono eccitare in maniera cadenzata grazie a particolari canali. Le fibre miocardiche si eccitano in relazione a potenziali d'azione che si propagano tra di loro grazie a sinapsi elettriche.

7.10.5.1.1 Comunicazione

- Quando una cellula eccitata è in fase di pontenziale d'azione tutte le altre si eccitano simultaneamente.
- Si ottiene così una contrazione simulta-
- nea e ordinata che permette il corretto pompaggio del sangue.
- Il periodo di refrattarietà dura quanto la contrazione, perciò il cuore non può andare incontro a contrazioni di tipo tetanico.

7.10.5.2 Gap junctions

Le gap junctions permettono la trasmissione simultanea dello stimolo alle cellule, permettendo una contrazione simultanea del muscolo.

7.10.5.2.1 Ione sodio Nel momento in cui entra lo ione sodio questo importa cariche positive, una grande quantità modifica il potenziale di membrana, che passa a valori positive.

7.10.5.2.2 Meccanismo tutto o nulla La frequenza determina l'informazione: maggiore frequenza maggiore informazione. La propagazione avviene nel corpo cellulare attraverso l'assone fino alle terminazioni. I canali si aprono e chiudono e una volta aperti, l'onda di depolarizzazione si propaga causando l'apertura dei canali successivi. I canali precedenti si trovano in uno stato di refrattarietà assoluta e non possono essere apreti. La modulazione della frequenza è pertanto importante per la modulazione del messaggio. Il messaggio è di tipo polarizzato e avviene da una direzione verso la periferia.

7.10.6 Muscolo liscio

I muscoli lisci subiscono una contrazione non volontaria. Le sue cellule sono fusiformi e mononucelate. Non presentano una striatura trasversale. Il controllo della contrazione è indipendente dalla volontà e possiedono meno mitocondri. La mescolatura lisca presenta una velocità di contrazione inferiore e si trova nei vasi, pelle e visceri.

7.10.6.1 Intestino

Nell'intestino la muscolatura liscia determina una contrazione seriale di porzioni dell'intestino per favorire il passaggio del cibo.

7.10.6.2 Vasi sanguigni

Nelle arterie la contrazione e decontrazione determina il diametro del vaso e il flusso del sangue. Le vene ne sono prive e più soggette a problemi di vascoralità.

7.10.6.3 Contrazione

La cellula di un muscolo liscio può solo contrarsi in parte. L'idrolisi di ATP è più lenta e genera contrazioni più lente, prolungate ed efficienti.

7.10.6.4 Cellule coinvolte

7.10.6.4.1 Smooth muscle cells Le smooth muscle cells SMC sono unità singole che si muovono in sincrono. L'attività è miogenica e spontanea. Sono innervate dal ANS: sistema nervoso vegetativo. Sono attivate da impulsi nervosi del ANS. Presentano uno stato di tensione costante che può essere modulato da ormoni e fattori di crescita.

7.10.7 Sviluppo della giunzione muscolare

La giunzione muscolare forma connessioni specializzate tra motoneuroni e cellule muscolari scheletriche. Il sincizio presenta diversi nuclei che trascrivono in maniera diversa a seconda della distanza della giunzione neuromuscolare. Minore la distanza maggiore la produzione di RNA recettori per l'acetilcolina.

7.10.7.1 Localizzazione degli RNA del recettore

Gli RNA vengono trasportati e tradotti in corrispondenza della placca neuromuscolare. Alla formazione del sincizio il motoneurone non è ancora stato attaccato e i recettori sono sparsi. Durante l'innervamento l'agrina porta un segnale che dà origine a una serie di cascati di eventi della trasduzione del segnale che porta i recettori ad avvicinarsi e clusterizzare in prossimità della giunzione neuromuscolare. La chinasi MuSK viene attivata permettendo questo processo.

7.11 Esempi

7.11.1 GLI3

La proteina GLI3 è una proteina zinc finger e la sua mutazione causa la sindrome della cefalopolisindattia di Greig. È un attivatore o un repressore di bersagli a valle della via di segnalazione mediata da Shh Sonic hedgehog, mutante di Drosophila che presenta spine durante lo sviluppo. La sua presenza legata a un recettore causa una serie di segnalazioni che confluiscono sul GLI o glioblastoma. A seguito dell'interazione questa può essere attivata o disattivata: se Shh è presente attiva GLI che promuove la trascrizione nel nucleo. Se non presente alcuni membri del complesso vengono tagliati producendo una forma tronca che entra nel nucleo e inibisce la trascrizione.

Capitolo 8

Membrana

8.1 Funzioni

La membrana plasmatica finge da involucro della cellula ed è coinvolta negli scambi di sostanze. Contiene infatti una grande varietà di trasportatori, proteine che attraversano la membrana trasportando sostanze nutrienti all'interno e prodotti di scarto all'esterno.

8.2 Struttura

La membrana si può considerare come un foglietto continuo di molecole e strutture fosfolipidiche spesso tra i 4 e i 5nm che incorpora diverse proteine. È estremamente fluide e i lipidi sono in grado di diffondersi nelle membrana.

8.2.1 Fase semisolida

A una certa temperatura la membrana assume uno stato di gel o fase semisolida. La temperatura varia in base alla composizione. Il colesterolo rende le membrane meno fluide.

8.2.2 Zattere lipidiche

Le zattere lipidiche hanno un ruolo funzionale in quanto permettono l'aggregazione di proteine e la creazione di domini con funzioni specifiche. Per esempio nell'epitelio la composizione proteica cambia tra la porzione apicale o baso-laterale. Giunzioni strette tra le cellule impediscono la diffusione delle proteine.

8.2.3 Asimmetria

Il doppio strato non è omogeneo: si trova asimmetria rispetto ai lipidi del monostrato interno ed esterno. Questo può variare in diverse condizioni grazie a flippasi.

8.2.3.1 Apoptosi

Durante l'apoptosi la fosfatidilserina viene spostata verso l'esterno causando il richiamo di macrofagi.

8.3 Composizione

8.3.1 Glicolipidi

I glicolipidi si trovano nel monostrato non citosolico e costituiscono il 5% della membrana.

8.3.1.1 Gangliosidi

I gangliosidi sono oligosaccaridi con residui di acido ossalico. Il ganglioside Gm1 permette l'ingresso della tossine del colera.

8.3.2 Proteine di membrana

Le proteine di membrana presentano domini ad α elica che attraversano la membrana. Possono inoltre non attraversarla ma possedere domini ancorati ad essa mediante legami specifici con il glicosifosfatidilinositolo o ancora GPI. I domini transmembrana presentano amminoacidi idrofobici. Le acquaprine sono canali che permettono il passaggio di acqua. La matteriorodopsina permette la trasformazione di luce in ATP attraverso un cromoforo. Possiedono tipicamente siti specifici che legano molecole di segnale extracellulare agendo come amplificatori per esso.

8.4 Passaggio delle sostanze

8.4.1 Passaggio attivo

Il passaggio attivo è un tipo di trasporto selettivo che consuma ATP, un esempio sono le pompe che lavorano contro gradiente di concentrazione.

8.4.2 Endocitosi

Nell'endocitosi una regione della membrana plasmatica si invagina, racchiudendo al suo interno un piccolo volume di liquido esterno. L'invaginazione si chiude su sè stessa formando una vescicola nella cellula.

8.4.2.1 Fagocitosi

La fagocitosi è un caso particolare dell'endocitosi in cui il materiale trasportato all'interno della cellula viene particolato.

8.4.3 Esoticosi

L'esocitosi è il processo inverso ell'endocitosi: le vescicole si muovono dal citoplasma verso la faccia interna dell' membrana plasmatica a cui si fondono. Il materiale contenuto nella vescicola viene rilasciato all'esterno.

8.4.4 Passaggio passivo

Il passaggio passivo si verifica per diffusione secondo gradiente di concentrazione. È tipicamente più lento di quello attivo.

Capitolo 9

Organelli

9.1 Panoramica

Si intende per organello un qualsiasi compartimento della cellula eucariote circondato da membrana. Il sistema di membrane si trova alla base del loro sviluppo evolutivo.

9.2 Trasporto di proteine

I diversi organelli rendono necessari diversi sistemi per permettere il trasporto delle proteine prodotte per la maggior parte nel citoplasma negli organelli in cui dovranno svolgere la loro funzione.

9.2.1 Trafficking nucleo-citoplasma

9.2.1.1 Membrane del nucleo

- **9.2.1.1.1** Involucro nucleare Il nucleo è circondato da un involucro nucleare formato da due membrane. La membrana esterna è in continuità con il reticolo endoplasmatico pur avendo una composizione diversa.
- **9.2.1.1.2** Lamina nucleare La lamina nucleare è un reticolo fibroso con funzione strutturale. Mette in contatto componenti che si associano al DNA e proteine associate alla membrana interna.
- **9.2.1.1.3** Funzione La membrana isola e protegge il materiale genetico, ma è sede di numerosi trasporti.
- **9.2.1.1.3.1 Pori nucleari** I pori nucleari *NPC* sono formati da 30 nucleoporine. Il numero varia in base al tipo cellulare. Permettono un trasporto molto veloce. La parte interna presenta una struttura a cono, mentre l'esterna ha una struttura filiforme. Possiede proteine che la ancorano alla membrana, proteine strutturali e che delimitano il canale. La parte interna funge da filtro con una struttura ben definita.

9.2.1.2 Trasporto

Affinchè avvenga il trasporto una proteina deve possedere la sequenza segnale. La proteina interagisce con la parte fibrillare, viene inserita nel centro del poro dove si completa il trasporto.

- **9.2.1.2.1** Importine Le importine mediano l'entrata nel nucleo grazie al NLS.
- **9.2.1.2.2 Proteina cargo** Si intende per proteina cargo una proteina adattatrice che espone *NLS* quando cambia conformazione e viene riconosciuta dall'importina.
- **9.2.1.2.3** Importo della proteina Per importare una proteina con *NLS* forma un complesso con l'importina. Questo interagisce con la parte fibrillare del poro nucleare. L'importina interagisce con la matrice creando uno spazio di passaggio spezzando legami: l'importina is lega a *Ran-GTP* cambiando conformazione. Il complesso entra nel nucleo. Avviene un idrolisi in *Ran-GDP* che causa il rilascio dell'importina che viene esportata dal nucleo.
- 9.2.1.2.4 Esporto Per esportare una porteina dal nucleo l'esportina lega Ran-GTP e il cargo causando l'uscita del complesso. L'idrolisi in Ran-GDP causa un cambio conformazionale dell'esportina rilasciando la proteina nel cargo.
- **9.2.1.2.5** Gradiente di Ran Si nota un gradiente di Ran-GTP: questa è determinata da Ran-GAP che interagiscono con la parte fibrillare delle nucleoporine. Questo garantisce una direzionalità del trasporto in concomitanza con Ran-GEF.
- 9.2.1.2.6 Mascheramento di NLS Una proteina con NLS che non localizza nel nucleo possiede modifiche alla sequenza segnale come fosforilazioni.
- 9.2.1.2.6.1 Sintesi del coleserolo La molecola NF-AT fosforilata è disattiva e maschera il NLS. Un aumento di calcio attiva la calcineurina, una fosfatasi che rende di nuovo accessibile il NLS. Viene portata nel nucleo una SREBP, una proteina coinvolta nella sintesi del colesterolo come fattore trascrizionale. Il colesterolo quando presente interagisc con SCAP, una proteina legata a SREBP. Il complesso in assenza di colesterolo si localizza al Golgi. Qui proteasi tagliano SREB liberando un frammento che va ad attivare la trascrizione di geni coinvolti nella sintesi del colesterolo.

9.2.2 Trasporto in plastidi e mitocondri

Affinchè le proteine possano essere riconosciute dai recettori ed importate nei mitocondri devono essere completamente tradotti.

9.2.2.1 Peptide segnale

Il peptide segnale è formato da 18 amminocidi polari e non polari che formano una struttura ad α -elica asimmetrica.

9.2.2.2 Traslocazione nel mitocondrio

La traslocazione di una proteina nel mitocondrio richiede due complessi: il complesso TOM che media il trasporto dal citoplasma nello spazio tra le membrane e il complesso TIM che completa il trasporto nella membrana interna. La proteina possiede il peptide segnale e viene riconosciuta dalla porzione recettoriale del complesso TOM e viene forzata ad entrare. Qui incontra il complesso TIM che la porta attraverso la membrana interna assieme alla chaperonina HSP70 (impedisce la formazione di strutture secondarie). In questo secondo passaggio avviene il taglio del peptide segnale. I due copessi possono lavorare in modo indipendente.

9.2.2.2.1 Energia necessaria L'energia necessaria alla traslocazione viene fornita da:

• Idrolisi di ATP da parte di TOM.

• Gradiente elettrochimico su *TIM*.

9.2.2.3 Inserimento di una proteina nella matrice tra le membrane

Una proteina che deve rimanere nello spazio tra le due membrane possiede il peptide segnale e una sequenza di stop del trasferimento che blocca il passaggio della proteina verso il citoplasma.

9.2.2.4 Complesso Oxa

Il complesso Oxa media l'inserzione di proteine nella membrana interna. La proteina attraversa TIM dove le viene rimosso il peptide segnale, ma ne contiene un secondo che la indirizza verso il complesso Oxa. Questo permette l'ancoraggio della proteina all'interno della membrana interna del mitocondrio.

9.3 Perossisomi

9.3.1 Panoramica

I perossisomi sono vestigia di antichi organelli che svolgevano funzioni nel metabolismo dell'ossigeno.

9.3.1.1 Struttura

I perossisomi sono delimitati da membrana, presentano una forma tondeggiante e inclusioni paracristalline. Contengono diversi enzimi.

9.3.1.2 Funzione

Gli enzimi nei perossisomi permettono:

- Rimozione di H da substrati organici specifici con liberazione di acqua ossigenata trasformata in acqua dalla catalasi.
- Demolizione degli acidi grassi attraverso β -ossidazione in acetil CoA.
- Catalizzano le prime reazioni nella formazione dei plasmalogeni, che formano una guaina che riveste gli assoni.
- Sono presenti nelle cellule vegetali e coinvolti nel ciclo del glicosilato per la conversione degli acidi grassi in zuccheri.

9.3.2 Trasporto

I perossisomi non presentano DNA e pertanto tutte le proteine necessarie al loro comportamento devono essere importate. Il meccanismo di trasporto è simile a quello dei mitocondri.

9.3.2.1 Sequenza target

La sequenza target si dice PLS ed è costituita da Ser-Lys-Leu N o C terminale.

9.3.2.2 Riconoscimento della sequenza target

La sequenza target viene riconosciuta dalle perossine o *Pex*. Queste partecipano al processo di importazione.

• Pex5: riconosce una PLS C terminale • Pex7 insieme a Pex1 e la ATPasi Pex6.

 \bullet Pex7:riconosce una PLS N terminale.

9.3.3 Genesi dei perossisomi

I perossisomi si formano da gemmazioni del reticolo endoplasmatico. Questo forma una struttura vescicolare con Pex3 come proteina transmembrana e Pex19 ad essa associato. Questi vengono detti protoperossisomi e vengono arricchiti da componenti che causano un loro accrescimento. Possono inoltre andare incontro a fissione.

9.3.4 Sindrome di Zellweger

La sindrome di Zellweger presenta anomalie celebrali, del fegato e reni. Queste sono causate da mutazioni a carico di *Pex5*, non si trova un importo di enzimi con funzioni ossidative.

9.4 Reticolo endoplasmatico

Il reticolo endoplasmatico è un insieme di membrane in continuità fisica ma non di composizione con la membrana nucleare.

9.4.1 Funzioni

Il reticolo endoplasmatico ha diverse funzioni:

- Traduzione e modifica post-traduzionale di proteine.
- Biosintesi e traslocazione, in particolare nell'apparato del Golgi.
- Trasduzione del segnale: è il principale magazzino del calcio intracellulare. Ha pertanto un ruolo chiave nella contrazione muscolare.

9.4.2 Tipologie

Il reticolo endoplasmatico può essere diviso in tre regioni principali:

- RE rugoso: si presenta rugoso a causa della presenza dei ribosomi.
- RE intermedio o di transiizone: consente il passaggio delle proteine al Golgi.
- RE liscio: sistema di membrane per l'accumulo dello ione calcio e la sintesi dei lipidi. Questi vengono poi trasportati nei distretti della cellula attraverso vescicole.

Questa organizzazione non è statica ma va incontro ad un notevole riarrangiamento grazie al citoscheletro e proteine specifiche.

9.4.3 Traduzione e traslocazione delle proteine

Le proteine che devono essere traslocate nel reticolo endoplasmatico presentano una sequenza segnale rimosso poi da una peptidasi quando traslocata all'interno. Gli mRNA per queste proteine possono essere tradotti da ribosomi legati alla membrana del reticolo endoplasmatico per proteine che rimangono all'interno di vescicole, proteine di membrana o che avanno in organelli. Un altro modo di traduzione è da ribosomi liberi nel citoplasma per proteine che vanno nel nucleo, nei mitocondri, cloroplasti o perossisomi. Gli enzimi deputati alla modifica elle proteine si trovano all'interno del reticolo endoplasmatico.

9.4.3.1 Traslocazione co-traduzionale

La traslocazione co-traduzionale consiste nel passaggio della proteina nel reticolo endoplasmatico mentre viene tradotta. I ribosomi sono legati alla membrana del reticolo endoplasmatico e alla fine la proteina si trova associata ad esso. La traslocazione co-traduzionale avviene grazie alla presenza di una sequenza segnale lungo il peptide nascente. Il ribosoma e la catena peptidica vengono portati sul reticolo endoplasmatico. Qui la traduzione continua quando i ribosomi aderiscono al reticolo endoplasmatico.

- **9.4.3.1.1 Sequenza segnale** La sequenza segnale localizza nella regione ammino-terminale della catena polipeptidica. È costituita da una sequenza di circa 20 amminoacidi idrofobici preceduti da un'arginina.
- 9.4.3.1.2 Riconoscimento della sequenza segnale Il peptide segnale viene riconosciuto da un complesso SRP o signal recognition particle che dirige le proteine con una specifica sequenza segnale ad un recettore sul reticolo endoplasmatico. Blocca pertanto la traduzione e porta il ribosoma sul reticolo endoplasmatico.
- **9.4.3.1.2.1** Composizione *SRP SRP* è composto da 6 proteine e 1 RNA. Una parte nteragisce con proteine ed RNA ribosomiali bloccando la traduzione. Un'altra interagisce con la sequenza segnale. Una terza interagisce con il recettore sul reticolo endoplasmatico. Si trova un hinge che permette un cambio conformazionale.

9.4.3.1.3 Processo di traslocazione

- 1. Il mRNA viene tradotto dai ribosomi presenti nel citoplasma.
- 2. Viene riconosciuto il peptide segnale da SRP.
- 3. Il ribosoma si ferma e il complesso viene reclutato sulla membrana del reticolo endoplasmatico.
- 4. Il complesso *ribosoma-RNA-SRP* viene portato sulla membrana del reticolo en-

doplasmatico dove si lega a un recettore specifico.

- 5. Il legame con il recettore permette l'as-
- sociazione del ribosoma trasducente al reticolo endoplasmatico rugoso.
- 6. Si distacca SRB dal peptide segnale.
- 9.4.3.1.4 Ripresa della traduzione Il distacco di SRP da ribosomi e sequenza segnale viene mediato dall'idrolisi del GTP. La proteina passa attraverso un canale trans-membrana traslocatore ed entra nel lume del reticolo endoplasmatico.
- 9.4.3.1.4.1 Traslocone Il traslocone è il canale che mette in comunicazione il lume del reticolo endoplasmatico con la membrana permettendo di continuare la traduzione. è composto da 3 proteine trans-membrana Sec61 α , β e γ . I domini che formano il poro formano α -eliche, come quelli che formano il tappo e lo chiudono. Si trova un hinge che permette l'apertura e la chiusura del poro e un plug che permette l'ingresso della proteina in fase di sintesi.
- **9.4.3.1.5** Ingresso della proteina La proteina che entra nel reticolo endoplasmatico viene legata dalla chaperonina *Bip* per facilitarne il passaggio. Una peptidasi rimuove il peptide segnale.
- 9.4.3.1.6 Proteine con domini transmembrana Le proteine con domini transmembrana contengono una sequenza di stop. Questa quando entra nel traslocone determina la sua apertura e il rilascio della proteina. Questa pertanto rimane nella membrana con la parte N terminale rivolta nel lume. La sequenza di terminazione interna può inoltre invertire l'orientamento.
- **9.4.3.1.6.1** Multipli domini transmembrana Le proteine con multipli domini transmembrana possiedono una sequenza di trasferimento interna seguita da una sequenza di stop. Queste si alternano discriminando i domini transmembrana da quelli citoplasmatici.
- **9.4.3.1.7** Sec61 Sec61 è un esempio di traslocone e può essere utilizzato come marcatore del reticolo endoplasmatico. Associato ad esso si trova una proteasi con il compito di rimuovere il peptide segnale. La peptidasi rimuovendo il peptide segnale permette alla catena polipeptidica di essere rilasciata nel lume del reticolo endoplasmatico.

9.4.3.1.8 Trasferimento di proteine inter-membrana

9.4.3.1.8.1 Processo

- 1. Grazie alla sequenza segnale il ribosoma viene portato sul traslocone.
- 2. Inizia la sintesi della proteina.
- 3. Avviene un taglio ad opera della peptidasi.
- 4. La traduzione continua e la proteina entra nel reticolo endoplasmatico.
- 5. Viene tradotta la regione idrofobica di α -elica come blocco di trasferimento.
- La sequenza introdotta blocca il trasferimento causando l'apertura del traslocone e l'interazione della proteina neosintetizzata con la membrana.
- 7. La proteina rimane in membrana mentre il ribosoma traduce la parte rimanente fino al completamento della traduzione.

- 9.4.3.1.8.2 Domini C terminali all'interno del lume del reticolo endoplasmatico Affinchè la porzione C-terminale si trovi all'interno del lume la sintesi proteica avviene nel citoplasma fino alla produzione di una sequenza segnale. Questa, presente in una regione interna del peptide causa un suo reclutamento al traslocone, dove viene portata all'interno da quella posizione. In questo caso non avviene il taglio peptidico ad opera della peptidasi. Un dominio trans-membrana ancora la proteina sulla membrana.
- **9.4.3.1.8.3** Multipli domini trans-membrana In caso di multipli domini trans-membrana si trovano multiple sequenze segnale e di stop. La traslocazione viene interrotta alla prima sequenza di stop, ma una successiva traduzione di una sequenza segnale causa una ripresa del processo dal punto interno.
- **9.4.3.1.9** Chaperonine Mentre viene tradotta la proteina si associa a chaperonine, proteine che impediscono il ripiegamento della proteina nelle strutture secondarie e terziarie.
- **9.4.3.1.10 Ponti disolfurp** Nel lume del reticolo endoplasmatico avvengono reazioni di formazione dei ponti disolfuro che non avvengono nell'ambiente citoplasamtico a causa della sua natura riducente. Questo infatti li mantiene nella forma *SH-HS*. Nell'ambiente ossidante del reticolo endoplasmatico i gruppi diventano *S-S* formando legami covalenti. La formazione dei ponti disolfuro determina l'assunzione di strutture secondarie e terziarie alle proteine.

9.4.3.2 Traslocazione post-traduzionale

Nella traslocazione post-traduzionale la proteina viene tradotta da ribosomi liberi nel citoplasma ed entra nel reticolo endoplasmatico successivamente.

9.4.3.2.1 Fattori coinvolti

- Chaperoni.
- Complesso Sec 62/63/71/72.
- **9.4.3.2.1.1** Chaperoni I chaperoni fanno parte della famiglia delle *Hsp*, si legano alla catena poli peptidica completa impedendole di assumere strutture secondarie. Questo avviene per permettere il passaggio attraverso il traslocone.
- 9.4.3.2.2 Processo Non viene coinvolto il complesso SRP, ma uno composto di Sec63/63. Queste sono proteine associate al traslocone nella membrana del reticolo endoplasmatico. La porzione terminale del peptide interagisce con esso portando la proteina in prossimità del traslocone. Bip1 facilita l'ingresso della catena polipeptidica, è un ATPasi.

9.4.3.3 Inserimento delle proteine nel reticolo endoplasmatico

Nel reticolo endoplasmatico vengono inserite proteine che possono essere secrete nell'ambiente extracellulare o proteine di membrana. Nel secondo caso la traslocazione non deve essere completa. Le proteine trasportate sel reticolo endoplasmatico non entrano nel lume ma rimangono associate alla sua membrana e raggiungono la destinazione finale seguendo lo stesso percorso delle proteine secrete.

- Meccanismi di inserimento delle proteine di membrana nel doppio strato fosfolipidico L'orientamento delle proteine in membrana è determinato dall'orientamento del peptide durante la traslocazione nel reticolo endoplasmatico. Questo determina che dominio espongono nell'ambiente citoplasmatico.
- 9.4.3.3.1.1 Inserimento in membrana Nel reticolo endoplasmatico si forma una vescicola con la proteina in questione che fonde con la membrana. La porzione che si trovava all'interno viene esposta all'esterno della cellula.
- 9.4.3.3.1.2 Proteine che attraversano la membrana più volte La porzione trans-membrana di queste proteine ha tipicamente una struttura ad α -elica, è idrofobica all'esterno e idrofilica all'interno. La struttura trans-membrana ha più porzioni idrofobiche che interagiscono con la membrana plasmatica.

9.4.4Modifiche post-traduzionali

Una volta che le proteine sono introdotte nel lume o associate al ER vanno incontro a un primo processo di modifica post-traduzionale, la glicosilazione.

9.4.4.1 Dolicolo

Il dolicolo agisce come donatore di molecole di zuccheri. È una molecola lipidica di membrana. Dona una catena formata da glucosio, mannosio e N-acetilglucosammina al peptide tradotto. Il trasferimento dell'oligosaccaride alla proteina avviene all'interno del lume grazie all'oligosaccariltasferasi.

9.4.4.2 Precursore

9.4.4.2.1Citosol Nel citosol avvengono i primi passaggi:

- 1. Attivazione del dolicolo tramite fosforilazione da CTP a CDP. I monomeri di zucchero sono legati a UDP o GDP.
- 2. Dopo l'aggiunta di 2 N-acetilglucosammina e dei 5 mannosi avviene il flipping.

Lume del reticolo endoplasmatico Nel lume del reticolo endoplasmatico: 9.4.4.2.2

- 1. Viene aggiunto il glicosile in corrispondenza dell'aspargina.
- 2. Si forma il peptide glicosilato: 14 zuccheri a livello dell'aspargina con 2 Nacetilglucosammina, 9 mannosi e 3 glucosi.
- 3. Si rimuovono i 3 residui del glucosio marcando la proteina con una conformazione corretta.
- 4. I 3 residui vengono rimossi in 2 passaggi, il primo coinvolge la rimozione di 2 unità di glucosio, il secondo della rimanente.

9.4.4.3 Meccanismo di controllo

La rimozione dei residui di glucosio è collegata all'attività degli chaperoni che controllano il ripiegamento delle proteine.

- **9.4.4.3.1** Calnessina La calnessina è coinvolta in uno dei meccanismi di controllo principali. È associata alla membrana e riconosce la proteina a cui è stato legato il precursore con 1 glucosio. La glicosidasi rimuove l'ultimo glucosio e se la struttura è corretta lascia il reticolo endoplasmatico. Se sbagliata interviene la glucosil trasferasi che aggiunge un nuovo glucosio passando per la calnessina.
- **9.4.4.3.2** Calreticulina La calreticulina o marcatore del reticolo endoplasmatico riconosce e lega la proteina glicosilata.
- 9.4.4.3.3 Misfolding persistente In caso di misfolding persistente la calreticulina invia la proteina all'esterno dove viene ubiquitinata e degradata nel proteosoma. La proteina viene riconosciuta da una disolfuroisomerasi sui ponti disolfuro, la lectina riconosce la componente glucidica e il complesso chaperone-proteina-disolfuroisomerasi-lectina lascia il reticolo endoplasmatico. La fuorisuscita avviene grazie a un ATPasi, mentre una N-glucanasi rimuove il complesso glucidico.
- **9.4.4.3.4** Meccanismi che riducono il numero di proteine con struttura errata Questi meccanismi coinvolgono una maggiore produzione di chaperoni.
 - Viene attivato IRE1 sulla membrana del reticolo endoplasmatico, presenta una chinasi citoplasmatica e un sensore per il misfolding nel lume.
 - 2. *IRE1* attivato va a causare uno splicing di *XBP1* che attiva la trascrizione dei geni necessari per far fronte al misfolding.
- 3. ATF6 attivata viene importata nel Golgi e tagliata da un enzima. La subunità tagliata viene rilasciata nel nucleo.
- 4. PERK causa un blocco traduzionale di alcuni mRNA aumentando la traduzione dei fattori regolatori della trascrizione per i chaperoni.

9.4.5 Proteine legate alla membrana attraverso *GPI*

Alcune proteine di membrana presentano una porzione C-terminale ancorata in membrana attraverso GPI (glicosilfosfatidilinositolo). Questo legame può essere rotto dalla fosfolipasi C extracellulare determinando una secrezione dellla proteina. La porzione C-terminale di queste proteine è estremamente idrofobica.

9.4.6 Sintesi dei fosfolipidi

Nel reticolo endoplasmatico liscio vengono prodotti:

- Fosfolipidi: costituenti di base della membrana plasmatica.
- Glicerolo: molecola precursore per la sintesi dei fosfolipidi
- Sfingomielina: lipide di membrana che non contiene il glicerolo, precursore della ceramide. Forma una guaina intorno ai nervi e dà una resistenza alla membrana al potenziale elettrico.

9.4.6.1 Processo

La sintesi avviene nella membrana del reticolo endoplasmatico: gli enzimi si trovano nel citosol e la produzione avviene sullo strato esterno.

- 9.4.6.1.1 Fosfatidilcolina La fosfatidilcolina viene sintetizzata a partire da glicerolo-3-fosfato e acidi grassi legati al coenzima A, il prodotto viene modificato da enzimi e la molecola mantiene le catene di acidi grassi all'interno della membrana mentre gli enzimi svolgono l'attività catalitica nel citosol.
 - L'acido grasso ancorato ad una proteina viene ancorato nella porzione citosilica del reticolo endoplasmatico.
 - 2. Vengono aggiunti 2 CoA.

- 3. Un enzima aggiunge il glicerolo-3-fosfato, formando acido fosfatidico.
- Si attacca la colina formando la fosfatidilcolina.
- **9.4.6.1.2** Ceramide La ceramide viene prodotta partendo da una serina attaccata ad un acido grasso formando la sfingosina, mentre la seconda catena di acidi grassi viene aggiunta all'apparato di Golgi. È un importante componente delle membrane del sistema nervoso.

9.4.6.2 Distribuzione dei lipidi

Si nota come i lipidi si trovano da entrambe le parti della mebmrana. I lipidi neosintetizzati rimangono nel foglietto rivolto verso il citoplasma, mentre altri vengono trasferiti sul lato luminale. La sintesi asimmetrica rende necessarie scramblasi, proteine di membrana che trasportano i lipidi prodotti da una parte all'altra della membrana. Avviene una crescita simmetrica dei due monolayer.

9.4.7 Esportazione delle proteine

Le proteine che vanno incontro ad un folding corretto passano dal reticolo endoplasmatico all'apparato di Golgi. Passano attraverso il reticolo endoplasmatico di transizione. Il trasporto è di tipo vescicolare: le proteine nel lume e sulla membrana vengono incorporate in vescicole che passano nell'apparato successivo e poi nel Golgi.

9.5 Trasporto vescicolare

9.5.1 Direzionalità del trasporto

9.5.1.1 Escitosi

Si intende per esocitosi il processo di secrezione di molecole attraverso vescicole

9.5.1.2 Endocitosi

Si intende per endocitosi il processo di internalizzazione di parti della matrice extracellulare attraverso entroflessione della membrana plasmatica. È attivato da recettori.

9.5.2 Traffico vescicolare

Esiste traffico bidirezionale tra:

- reticolo endoplasmatico-Golgi.
- $\bullet\,$ Golgi-vescicole secretore.

- Golgi-late endosome.
- \bullet Golgi-early-endosome.

Esiste in oltre un traffico dal Golgi alla membrana esterna.

9.5.3 Trasporto secretorio costitutivo

Si intende per trasporto secretorio costitutivo un processo in cui le vescicole si formano, sono portate in membrana dove si fondono ad essa e rilasciano il loro contenuto nella matrice extracellulare.

9.5.4 Trasporto secretorio regolatorio

Si intende per trasporto secretorio regolatorio un meccanismo di trasporto regolato da segnali esterni. Questi quando arrivano creano una cascata interna di segnale che causa una fusione della vescicola e il rilascio all'esterno. La maturazione delle vescicole nel trans-Golgi permette un accumulo della sostanza da rilasciare al loro interno, permettendo una secrezione efficiente.

9.5.5 Contenuti tipici delle vescicole secretorie

Le vescicole secretorie contengono spesso precursori. Questi sono enzimi che vengono attivati quando si trovano in ambente favorevoli. Possono inoltre essere processati nelle vescicole e svolgere la loro attività quando rilasciati.

9.5.6 Esempi

9.5.6.1 Trasporto di acetilcolina

L'acetilcolina è un neurotrasmettitore che viene secreto attraverso vescicole. Le vescicole che lo contengono si fondono con la membrana in seguito all'ingresso di Ca^{2+} all'interno della terminazione.

9.5.6.1.1 Regolazione La fusione viene permessa da un complesso SNARE. Si trovano sulla vescicola v-SNARE, mentre sulla membrana t-SNARE. Le t-SNARE si complessano con sintaxina e SNAP25 formando un trimero. SNAP25 è formata da due domini: uno che facilita il ripiegamento e uno per legarsi alle altre. La sinaptogamina presenta 4 siti di legame per il calcio e impedisce la fusione tra le t-v-SNARE se non in presenza di calcio. Il calcio pertanto causa un cambio conformazionale nella complessina che lega sia le t che le v-SNARE. Il cambio conformazionale le fa interagire facilitando la fusione delle membrane e la liberazione del neurotrasmettitore.

9.5.7 Accrescimento della membrana plasmatica

Alcuni eventi di esocitosi accrescono la membrana plasmatica:

• Citochinesi.

• Riparazione in seguito a danneggiamento.

• Fagocitosi.

• Cellularizzazione.

9.5.8 Proteine che caratterizzano le vescicole

Le vescicole sono caratterizzate da diverse proteine in base alla provenienza:

9.5. TRASPORTO VESCICOLARE

- Clatrine: vescicole che si originano nel trans Golgi.
- COP1: vescicole che si originano nel Golgi

intermedio.

• COP2: vescicole che si originano nel reticolo endoplasmatico.

Queste proteine si possono usare come marcatori delle diverse zone.

9.5.9 Endocitosi

Vicino alla membrana destinata all'endocitosi si accumula clatrina. La regione di membrana viene detta fossa rivestite da clatrina e presenta un introflessione.

9.5.9.1 Caveole

Si intende per caveole cavità rivestite da caveoline. Associate alla membrana formano dei domini all'interno della membrana contenenti colesterolo, glicosfingolipidi, proteine di membrana. Delimitano le vescicole endocitotiche.

9.5.9.2 Endocitosi mediata da recettori

Si intende per LDL un monostrato di fosfolipidi intervallati da colesterolo all'interno dei quali si accumula il colesterolo. Attorno si trova una componente proteica con un dominio riconosciuto da un recettore. Quando la cellula necessita colesterolo avviene un endocitosi. AP2 è una proteina adattatrice coinvolta nel meccanismo di internalizzazione dei LDL.

9.5.10 Formazione e fusione di una vescicola di trasporto

La formaizone delle vescicole è regolata da due fattori:

9.5.10.1 *GTPasi* monomeriche

Le GTPasi monomeriche sono controllate da GEF e GAP.

- ARG1-3 sono localizzate sull'apparato del Golgi e formano le vescicole a clatrina e COP1.
- Sar1 localizza sul reticolo endoplasmatico e forma le vescicole a COP2.

9.5.10.2 Famiglia delle proteine Rab

Le proteine Rab legano il GTP. Sono precisamente localizzate:

- Rab1 nel reticolo endoplasmatico e Golgi.
- Rab2 nel cis-Golgi.
- Rab3A nelle vescicole sinaptiche.

Lavorano con Rab effettori come proteine motrici e di attracco.

9.5.10.2.1 Cascata di Rab Una proteina Rab può attaccarne altre ed effettori creando domini importanti per il riconoscimento specifico delle visciole. La loro attivazione è ad opera di Rab-GEF. Rab5 localizza in membrana e una chinasi fosforila il lipide di membrana formando PI3P che recluta Rab-GEF formando una zattera sulla membrana. Passano a uno stato attivo quando legano il GTP. Le proteine Ras e RAN regolano il processo. Questi fattori reclutano e regolano le proteine adattatrici che interagiscono con le proteine di rivestimento delle vescicole.

9.5.11 Proteine di rivestimento vescicolare

Le proteine di rivestimento molecolare identificate nell'apparato di Golgi e presenti sulle vescicole ne determinano la destinazione.

- Clatrina: le vescicole rivestite da clatrina trasportano in entrambe le direzioni tra trans-Golfi e membrana plasmatica o lisosomi o endosomi.
- *COP1* le vescicole rivestite da *COP1* trasportano dal trans al cis-Golgi: è la protei-
- na che riveste le vescicole di recupero con movimento retrogrado.
- COP2: le vescicole rivestite da COP2 sono le vescicole che trasportano da reticolo endoplasmatico al cis-Golgi e dal cis-Golgi al trans-Golgi con movimento normale.

9.5.12 Formazione delle vescicole

9.5.12.1 Vescicole circondate da COP2

- Sar1-GDP presenta un'elica con alta affinità per la membrana mascherata nello stato inattivo.
- 2. Sar1-GEF sulla membrana attiva Sar1 in Sar1-GTP.
- 3. Sar1-GTP si lega alla membrana.
- 4. Reclutamento di *Sec23* che recluta *Sec24*, una proteina adattatrice.

- 5. Sec24 lega il recettore e recluta Sec13-31.
- 6. Sec13-31 formano il cesto di COP2.
- 7. Sar1-GAP idrolizza il GTP in Sar1-GTP rendendola solubile e causando il disassemblamento della struttura.
- 8. La presenza di protocollagene conferisce una forma alla vescicola che può non essere sferica.

9.5.12.2 Vescicole circondate da clatrina

- 1. Ras legano GTP grazie a Ras-GEF.
- 2. ARF lega GTP e recluta proteine adattatrici.
- 3. Il complesso ARF/GTP recluta la clatrina.
- 4. La clatrina presenta una struttura a triskelion con 3 catene pesanti e 3 leggere
- in modo che riesce ad interagire con altri triskelion. Una regione N-terminale interagisce con altre proteine adattatrici. È l'unità funzionale minima per costruire la struttura della vescicola.
- 5. Forma strutture esameriche o pentameriche determinando l'inizio della gemmazione.

9.5.13 Proteine adattatrici

Le proteine adattatrici formano un ponte tra la clatrina e i recettori sulla membrana che riconoscono la proteina cargo.

9.5.13.1 AP2

AP2 si divide in α , $\beta 2$, miu2, $\gamma 2$. Riconosce i recettori e i fosfolipidi nella membrana. La presenza di entrambi i fattori impedisce la formazione di vescicole prive di cargo. Quando vengono legati avviene un cambio conformazionale che apre la proteina adattatrice e l'interazione con la membrana da cui si origina la vescicola. I fosfoinositoli vengono modificati tramite fosforilazione da parte di chinasi che permette il riconoscimento da parte di proteina adattatrici in base alla posizione e quantità fosfato. In particolare si trova PI(4)P nel trans-Golgi.

9.5.13.2 Proteine che deformano la membrana

Certe proteine presentano domini BAR che interagiscono con la membrana ripiegandola facilitando l'interazione dei trishceli. I domini sono ad α elica con domini idrofobici

9.5.13.3 Dinamina

La dinamina ha la funzione di rompere il legame con la membrana permettendo la formazione della vescicola matura. Presenta domini ad α elica ed è una GTPasi.

9.5.14 Fusione delle vescicole

Dopo il rilascio della vescicola si perde il rivestimento di clatrina. Avviene una modifica degli fosfoinositoli che permettono il distacco delle proteine adattatrici e avviene la fusione della vescicola con l'organello target.

9.5.14.1 Fattori coinvolti

Durante il trasporto il GTP legato ad ARF1 viene idrolizzato e il complesso ARF1-GDP si distacca dalla membrana e rientra nel ciclo di formazione di altre vescicole. Il processo di fusione delle vescicole comprende:

- SNARE: proteine trans-membrana presenti sulle vescicole con un corrispettivo sulla membrana plasmatica (v-SNARE sulla vescicola, monomeri e t-SNARE sulla membrana, trimeri).
- Proteine della famiglia *Rab* con funzione endocitotica.
- GTPasi.
- *GEF*: fattori che aumentano l'interazione della proteina con *GTP*.

9.5.14.2 Processo

9.5.14.2.1 Riconoscimento della membrana bersaglio Per permettere il riconoscimento della membrana bersaglio t-SNARE interagiscono con V-SNARE formando un tetramero con liberazione di acqua. Questo facilità la fusione delle membrane e il rilascio del contenuto della vescicola. Dopo la fusione le SNARE vengono rimosse attraverso proteine accessorie come NFS che rimuove il tetramero ricostruendo le v-SNARE e le t-SNARE grazie a Rab. L'interazione tra le due SNARE fornisce l'energia necessaria per l'avvicinamento dei due strati lipidici. Le Rab regolano l'interazione tra le SNARE. Raggiungono la membrana e interagiscono con le molecole presenti. GEF attivano la RAB in modo che possa rimanere associata alla membrana.

9.5.14.2.2 Fusione della vescicola con la membrana berasglio L'associazione di *Rab* alla membrana e l'interazione tra *SNARE* facilitano l'avvicinamento delle membrane. Questo processo stimola l'idrolisi di *GTP*. L'idrolisi aumenta l'interazione portando a un contatto quasi diretto. Questo causa instabilità nei due doppi strati lipidici causando una fusione. I fattori coinvolti si staccano e tornano disponibili per un altro ciclo. Si nota come il distacco degli *SNARE* sia *ATP* dipendente.

9.6 Apparato del Golgi

Il Golgi è una fabbrica in cui le proteine provenienti dal reticolo endoplasmatico sono sottoposte a modifica per essere poi direzionate alla loro destinazione definitiva. Vengono inoltre sintetizzati sfingomieline e glicolipidi.

9.6.1 Struttura

Il Golfi è una struttura composta da tante cisterne e vescicole appiattite. È una struttura polarizzata in cui si distinguono due facce.

9.6.1.1 Facce del Golgi

- Faccia cis: è il versante di entrata rivolto verso il nucleo. Riceve le vescicole provenienti dal reticolo endoplasmatico di transizione.
- Faccia trans: è il versante di uscita rivolto verso la membrana plasmatica. Da qui escono le vescicole secrete e vengono mandate alla loro destinazione definitiva.

9.6.1.2 Compartimenti

Il Golgi può essere diviso in 3 compartimenti:

- Reticolo cis o cis-Golgi: comunica con il reticolo endoplasmatico.
- Pile del Golgi: il compartimento intermedio, caratterizzato da una porzione

mediana e una trans.

 Reticolo trans o trans-Golgi: comunica con membrana, endosomi e lisosomi.

9.6.2 Flusso di vescicole

Le vescicole viaggiano principalmente dal nucleo verso il reticolo endoplasmatico, da cui arrivano al reticolo endoplasmatico intermedio, passano al cis-Golgi, alle pile del Golgi e al trans-Golgi.

9.6.2.1 Bidirezionalità del flusso

Il flusso di vescicole può essere bidirezionale: il flusso all'indietro avviene con la presenza nella vescicola di proteine che devono essere localizzate nel punto precedente nel flusso. Le proteine che devono rimanere nel reticolo endoplasmatico sono identificate da una sequenza segnale caratterizzata da 2 lisine. Le proteine solubili hanno una sequenza segnale KDEL (lisina, aspartato, glutammato e leucina). Se si trovano nel Golgi questo le riconosce attraverso recettori e le lega grazie al pH più basso. Questo causa la formazione di una vescicola che torna nel reticolo endoplasmatico, dove il pH più alto favorisce la dissociazione tra recettore e proteina.

9.6.3 Funzionalità del Golgi

All'interno dell'apparato del Golgi avvengono:

- Glicosilazione: elaborazione e sintesi degli zuccheri che caratterizzano le glicoproteine.
- Modifica degli N-oligosaccaridi: che inizia
- nel reticolo endoplasmatico e subisce un ulteriore arricchimento.
- O-glicosilazione a carico della treonina.

Gli enzimi nel Golgi non sono liberi ma si trovano associati alla membrana.

9.6.3.1 modifiche alle proteine

Dopo le modifiche nel reticolo endoplasmatico le proteine sono arricchite con ulteriori zuccheri e altre componenti. Ogni glicoproteina viene modificata in modo specifico in modo che assuma una sequenza oligosaccaridica specifica. Gli zuccheri vengono aggiunti a:

- Proteine di membrana: gli zuccheri sono importanti per il riconoscimento e la produzione di anticorpi.
- Proteine secrete: importante nelle piante in quanto gli zuccheri sono alla base di processi vitali come la sintesi della cellulosa e della parete cellulare.

9.6.3.1.1 Enzimi coinvolti

• Glicosiltransferasi: aggiunge i residui degli

zuccheri.

• Glicosidasi: rimuove i residui di zuccheri.

9.6.3.1.2 Direzionamento nei lisosomi Alle proteine che sono direzionate nei lisosomi viene aggiunto un mannosio-6-fosfato.

9.6.4 Compartimentazione degli enzimi

Molti degli enzimi coinvolti nelle modifiche post traduzionali delle proteine si trovano associati alla membrana del Golgi. Qui sono divisi in diversi compartimenti. Questa caratteristica determina una regolarità del Golgi.

9.6.5 Metagolismo dei lipidi e dei polisaccaridi

Il Golgi è importante per la sintesi dei lipidi come glicolipidi e sfingomielina che vengono prodotti a partire dalla ceramide. Se a questa viene aggiunta un gruppo di fosfatidilcolina diventa sfingomielina, se le vengono aggiunti residui di zuccheri diventa un glicolipide. Questi si trovano nel foglietto luminale del doppio strato fosfolipidico in quanto non possono traslocare da un lato all'altro delle membrana. Raggiungono la membrana plasmatica attraverso il trasporto vescicolare e vi si dispongono.

9.6.6 Mantenimento della polarità cellulare

Le cellule dell'epitelio presentano una porzione apicale morfologicamente diversa, con funzioni e composizione diverse rispetto alla porzione basolaterale. Questo è permesso da un trasporto specifico di proteine verso le due porzioni.

9.6.6.1 Sorting diretto dal trans-Golgi network

I domini del trans-Golgi producono vescicole specifiche per le porzioni della membrana.

9.6.6.2 Sorting indiretto

Il trans-Golgi produce proteine indirizzate in entrambe le porzioni che si fondono con una membrana. Avviene un processo di riciclo in cui le proteine destinate all'altra porzione vengono reintrodotte mediante endocitosi negli endosomi precoci e indirizzate nella porzione giusta.

9.6.7 Tipologie di secrezione

9.6.7.1 Secrezione non regolata

La secrezione non regolata avviene per le proteine costitutive sempre presenti sulla membrana plasmatica.

9.6.7.2 Secrezione regolata

La secrezione regolata avviene pre le proteine che devono essere presenti sulla membrana o secrete solo in seguito a specifici eventi di segnalazione. Esempi sono ormoni e neurotrasmettitori.

9.6.8 Maturazione e mantenimento

9.6.8.1 Modello di maturazione delle cisterne

In questo modello di maturazione dell'apparato del Golgi si considera come dal reticolo endoplasmatico si creano vescicole che si fondono tra di loro formando un cluster tubulare. Una successiva maturazione forma dal cluster il cis-Golgi network. Altri passi di maturazione lo trasformano nella zona intermedia e nel trans-Golgi network, con un continuo riciclo dalle diverse parti.

9.6.8.2 Modello di vescicola

Secondo il modello di vescicola non avviene maturazione delle componenti del Golgi ma il trafficking di vescicole garantisce funzionalità e specificità dei vari compartimenti del Golgi.

9.7 Lisosomi

I lisosomi sono strutture vescicolari che contengono un insieme di enzimi idrolitici che lavorano a pH acidi in grado di degradare le molecole biologiche.

9.7.1 Mantenimento dell'ambiente

L'ambiente acido viene mantenuto nei lisosomi attraverso pompe H^+ . Queste utilizzano ATP per mantenere un gradiente elettrochimico attraverso la membrana dei lisosomi.

9.7.2 Morfologia

Il numero e la grandezza dei lisosomi varia in base al tipo cellulare e allo stato fisiologico della cellula.

9.7.3 Strutture

I lisosomi sono strutture eterogenee che possono fondersi con un endosoma formando un endolisosoma.

9.7.4 Funzione

I lisosomi sono gli spezzini delle cellule e svolgono la digestione per endocitosi.

9.7.5 Formazione

I lisosomi si formano quando vescicole gemmate dal trans-Golgi si fondono con ensosomi che congengono molecole trasportate all'interno della membrana plasmatica per endocitosi.

9.7.5.1 Trasporto delle proteine

Le proteine prodotte nel reticolo endoplasmatico e dall'apparato del Golgi vanno nei lisosomi grazie al segnale del mannosio-6-fosfato. Si formano vescicole specifiche. Recettori riconoscono la modifica e la portano nei lisosomi.

9.7.5.1.1 Proteine secrete Può capitare che proteine che devono andare nei lisosomi vengano incluse in vescicole secretorie. In questo caso quando raggiungono l'ambiente extracellulare sono riconosciute da recettori che le riportano nella cellula e nei lisosomi attraverso endocitosi.

9.7.6 Attivazione degli enzimi lisosomiali

La maggior parte degli enzimi lisosomiali sono idrolasi acide e pertanto possono essere attivate unicamente a valori di pH tra il 5 e il 5.5. Non possono pertanto funzionare nelle fasi precedenti a causa del pH neutro. Questo è un meccanismo di controllo contro una digestione incontrollata delle molecole nel citosol. In caso di rottura gli enzimi rimangono inattivi.

9.7.7 Digestione del materiale

I lisosomi oltre alla digestione del materiale proveniente dall'endocitosi sono responsabili della degradazione del materiale proveniente da varie fonti.

9.7.7.1 Fagocitosi

La fagocitosi consiste nell'internalizzazione dei batteri nelle cellule e la loro successiva degradazione ad opera del lisosoma. È un meccanismo ristretto tipico dei macrofagi.

9.7.7.2 Autofagia

L'autofagia è un meccanismo che permette alle cellule di fare turn-over delle proprie componenti. Questi autofagosomi vengono creati in condizioni di stress o carenza. La proteina PINK1 per esempio viene riconosciuta da PARKIN quando rimane nel citoplasma e induce l'autofagia. Nelle cellule mammifere ATG9 è responsabile della formazione dell'autofagosoma.

9.7.7.3 Pinocitosi

La pinocitosi è l'introduzione di liquidi o particelle ancorate alla membrana.

9.7.7.4 Macropinocitosi

La macropinocitosi è un riarrangiamento del citoscheletro attivato da un ligando come fattore di crescita, virus o ligandi per integrine che si lega ad un recettore. Si formano protrusioni di membrana che si richiudono su loro stesse.

9.8 Endosomi

Gli endosomi sono organelli della cellula che si formano in seguito a endocitosi. L'endocitosi è il processo che porta materiali presenti nell'ambiente extracellulare verso l'interno con la formazione di vescicole endocitiche. Può essere mediata da recettori, ma non è necessario. Negli endosomi vengono trasportate alcune proteine prodotte dall'apparato del Golgi.

9.8.1 Tipologie

Gli endosomi sono pertanto vescicole che si formano sulla membrana e vengono utilizzate dalla cellula per introdurre sostanze grazie ad endocitosi. I recettori sono responsabili di riconoscere e legare le sostanze da introdurre.

9.8.1.1 Endosomi precoci

Gli endosomi precoci sono localizzati vicino alla membrana plasmatica. Ricevono vescicole endocitotiche e si formano dalla loro fusione. Separano le molecole destinate al riciclo verso la membrana da quelle destinate alla degradazione.A

9.8.1.1.1 Vescicole endocitotiche Le vescicole endocitotiche pertanto convergono nell'enzima precoce. In alcuni casi i recettori possono essere riportati in membrana attraverso il ligando come per la ferritina. In altri sia il recettore che il ligando devono essere degradati. Il recettore viene ubiquitinato e indirizzato verso il lisosoma. ESCRT media il riconoscimento del recettore ubiquitinato e dei fosfolipidi di membrana in tre passaggi: ESCRT-1-2-3. Si forma una vescicola all'interno dell'endosoma che viene degradata nel lisosomi. Un esempio di questi recettori sono le EGF (epidermal growth factor).

9.8.1.2 Endosomi di riciclo

Gli endosomi di riciclo si formano dopo il rilascio del ligando dal recettore. Contiene pertanto i recettori vuoti e li riporta in membrana permettendo così il riciclo del recettore.

9.8.1.3 Endosomi tardivi

Gli endosomi tardivi si formano dai precoci e sono deputati alla degradazione. Ricevono enzimi lisosomiali dal trans-Golgi e si fondono con i lisosomi. Dopo la fusione il pH si abbassa attivando gli enzimi lisosomiali che determinano la degradazione dei ligandi.

Capitolo 10

Citoscheletro

Il citoscheletro è importante per diverse funzioni. Il citoscheletro è importante per il mantenimento della forma della cellula, fornisce resistenza agli stress, mantiene la forma del nucleo e permette il movimento alla cellula di aderire al substrato e di muoversi, se è alterato e impedisce alla cellula di aderire al substrato, estremamente importante per il movimento cellulare e per il differenziamento della cellula. Il citoscheletro è importante in quanto fornisce i binari per il movimento di organelli e proteine. Permettono la segregazione dei cromosomi nelle cellule figlie. È costituito da tre elementi: i filamenti di actina, i microtubili e i filamenti intermedi con funzioni diverse e disparate. I filamenti di actina o microfilamenti sono costituiti da delle subunità globulari di actina G e i monomeri si uniscono tra di loro fomrando filamenti flessibili dal diametro di 8 nanometri che tendono ad avvolgersi l'uno sull'altro. La si trova in tutte le cellule dove è organizzata in maniera diversa. Forma le stress fibers e forma la struttura ordinata nel muscolo che ne garantisce la funzionalità e ne permette la contrazione. I microtubili formano dei tubi cavi costituiti da monomeri di due forme di tubulina, hanno una lunghezza notevole rispetto alla dimensione della cellula e sono liberi ad un estremità mentre all'altra sno attaccata al microtubule organizing center o centrosoma (MTOC) da cui si orginiano microtubuli con cui rimane in contatto. UNa partitcolare organizzazione si trova nelle ciglia che hanno un ruolo importante. I filamenti intermedi che hanno dimensioni e funzionalità diverse, resistenza agli stress e si trovano presenti alle cellule epitaliali e formano l'impalcatura al di sotto della membrana nucleare (lamina) vanno incontro a dei rimaneggiamenti duranti particolari fasi della embmrana nucleare: la lamina durante la divisione deve essere disassemblata. La plasticità degli elementi del citoscheletro è notevole. Il citoscheletro di filamenti intermedio, i microtubili e i filamenti di actina, i microtubuli permettono le adesioni cellula cellula e con la lamina basale (ancoramento al substrato).

10.1 Actina

I filamenti di actina sono costituiti da actina globulare una proteina di 375 amminoacidi molto conservata presente in tutte le cellula e può essere considerata come gene housekeeping e permette la cura e ilmantenimento della casa, permette alla cellula di funzionare in maniera corretta. I monomeeri di actina sono in grado di legare ATP e ADP, importante nel processo di formaizone e disassemblamento di actina, molto conservata nell'evoluzione ed esistno tre isoforme di actina α , β e γ , la prima solo nelle cellule muscolari. L'actina ha una strututra globulare con una polarità, una porzione più e una meno e il dominio che lega ATP o ADP si trova verso la porzione meno, questo nel momento in cui si assemblano fomrano il filamento si distinuge una terminazione più e

una meno. L'assemblamento dei monomeri avviene nel momento in cui il monomero lega AATP e si assemblano in entrambe le direzioni, la crescita in direzione più e meno può avvenire solo che la crescita in direzione più è più rapida rispetto all'altra direzione. Questo è importante nel contesto della cinetica e la formazione dei filamenti di actina. I monomeri di actina G si possono identificare due polarità, una a spina (più) e una a barbiglio (meno). I monomeri si associano secondo una costante k_{on} e si disassociano secondo una costante k_{off} . I filamenti di actina, se si prendono i monomeri in un tubo di reazione l'actina può formaare in maniera spontanea dei filamenti se si formano oligomeri tre subunità di actina si uniscono tra di loro e creano un nucleo. Importante per dare origine al processo di polimerizzazione e aggiunta di successive subunità di actina per la formaizone del filamento. La reaizone è molto lenta e quando si forma il complesso di nucleazione la velocità con cui il filamento polimerizza aumenta con velocità esponenziale fino a quando si ragginge un equilibrio e le subunità si riducono in concentraizone e si raggiunge uno stato di equilibrio in cui la velocità con cui vengon introdotte nuove subunità è uguale alla velocità con cui le subunità lasciano il filamento e la lunghezza rimane costante. Diventa limitante quando il processo rallenta. Per l'importanza della nucleazine e della formazione del trimero fornendo un trimero all'inizio e promuovendo la sua formaizone di fatto non si ha la fase iniziale lenta ma parte il meccanismo di polimerizzazione. ALl'interno della cellula ci sono porteine accessorie dell'actina che favoriscono la formazione di nuclei e sono importanti in quanto velocizzano molto la fase di inizio. Un fenomeno legato alle proprietà dei monomeri di legare e idrolizzare ATP in ADP è il treadmilling che consiste nel meccanismo in cui monomeri di che legano ATP si uniscono promuovendo polimerizzaizone e i monomeri già introdotti idrolizzano ADP e a un estremità tendono a staccarsi e trovano ATO si legano ad esso e possono essere riutilizzati e reintrodotti, se il neointrodotto mano a mano che si aggiungono altri monomeri questo tende a spostarsi a idrolizzare ATP e a trovarsi in fondo dove si stacca e può essere utilizzato che consente all'equilibrio di mantenere costante la lunghezza e i monomeri vanno incontro a un processo di distacco e reniserimento. Viene utilizzato per le proprietà dei filamneti di actina. Ci sono fattori cellulari che bloccano un'estremità, altri fattori possono legarsi ad una g protein e promuovono l'allungmanteo in un altra diezione creando una rete di filamenti di actina che si intrecciano tra di loro. Si trovano proteine che alterano queste proprietà. Il citoscheletro va incontro a profondi riarrangiamenti durante la fase di divisione cellulare. Questo è importante per gli organelli che vengono mantenuti tali grazie alla presenza dei microtubili che permettono la compattazione di ER e Golgi e forniscono il substrato per i movimenti delle proteine e delle vescicole. Duratne il processo mitotico gli organelli si disgregano insieme al citoscheletro sia a livello nuclerare fino a tutti i microtubuli, non tutti disassemblati in questa fase in quanto il fuso mitotico viene costruito in modo tale da poter connettersi con i cromosomi e permettere la loro segregazione. L'actina è costituita da monomeri di proteina actina G globulare che vanno incontro a un processo di polimerizzazione e depolimerizzaione diversi in base alla polarità. Sono costituite da due estremità una a punta e una a barbigli che si uniscono tra di loro accrescendo il filamento in maniera diversa rispetto alla direzione della polimerizzaizone, la struttura asimmetrica determina una polarità più all'estremità a punta e una polarità meno per i barbigli. La quale contiene il sito di legame per l'ATP. Le portien G leganti ATP vengono incorporate in direzione Più e meno ma l'accrescimento nella direzione più rispetto a quella della polimerizzazione meno legato alla struttura dei monomeri. Una volta che è stata incorporata avviene l'idrolisi di ATP e ADP che determina una minor stabilità dei monomeri che sono più propensi a lasciare il filamento che possono rilegare ATP e reintrodotti in una delle due polarità, la velocità di associazione e dissociazione è legata adelle costanti la cui velocità è diversa. Il processo di nucleazione è importante in modo che possa esserci polimerizzazione occorre che si crei un nucleo costituito da oligomeri, tre subunità di actina che dopo la formaizone l'incorporazione delle subunità delle portiere globulari nei filamenti aumenta in maniera esponenziale fino alla condizione di equilibrio. Se si forniscono gli oligomeri in vitro

l'organismo di polimerizzaizone avviene istantaneamente, la velocità in vitro è diversa da quella in vivo in quanto in vivo sono presenti delle proteine che aiutano promuovendo la formaizone dei centri di nucleazione dei trimeri di actina che danno il via alla polimerizzazione e molecole che si legano ai filamenti di actina e altri che si legano ai filamenti promuovendo la polimerizzazione e altre che promuovono la depolimerizzaizone dei filamenti di actina. Il cambiamento di percorso è determinato dalla formazione di citoscheletro in un'altra parte e occcorrre che ci sia depolimerizzaione da un altra in modo che l'asimmetria crei un cambiamento di direzione. Il processo di polimerizzazione e depolimerizzaiozne è controllato da fattori presenti nella cellula. Vi sono delle sostanze che vengono prodotti da organismi vegetali che producono molti alcaloidi, sostanze che agiscono sul citoscheletro, sui filamenti di actina e microtubuli e vengono utilizzate come agenti chemioterapici in quanto possono destabilizzare il citoscheletro in momenti chiave come la divisione. Queste sostanze come nel caso dell'actina possono essere per l'actina la latruncolina che depolimerizza i filamenti di actina con il rilascio di monomeri che si lega alle subunità e destabilizza le suvunità che vengono rilasciate, la citocalasina B con attivazione depolarizzante e tende a legarsi alle estremità più dei iflamenti la falloidina invece estratta dall'amanite falloide stabilizza i filamenti di actina e può essere deleterio per la cellula. Sono state utilizzate per studuare le proprietà del citosceletro dell'actina la falloidinda resa fluorescente può essere usata per colorare il citoscheletro di actina epuò essere utilizzata per marcare il citoscheletro. Per i meccansimi di rtasporto legati all'actina si può utilizzare la latruncolare o la citocalasina B per destabilizzare i filamenti e verificare se il trasporto avviene o no. Il tassolo estratto dal tasso stabilizza i microtubuli, il nocodazolo e la colchicina favoriscno la depolimerizzazione dei microtubuli, sono utilizzati come antitumorali in quanto vanno a destabilizzare i microtubuli del fuso mitotico durante il processo di divisione cellulare. Moleocle che svolgono ruoli nel promuovere la polimerizzazione o la depolimerizzazione dei filamenti di actina. La timosina e la profilina si tratta di proteine che legano i monomeri di actina con funzione opposta: la timosina lega il monomero di actina e lo rende indisponibile per la formaizone del filamento la profilna favorisce l'incorporazione dei filamenti favorento la polimerizzazione e competono con i monomeri di actina, se la cellula esprime la timosina il pool di proteine G disponibile per l'incorporazione è minore per la cellula con espressione di profilina. La profilina può essere modificata con fosforilazione e dopo l'affinità della profilina per i monomeri si riduce e la sua attività di promotoer viene inibita. In condizioni del ciclo cellulare o in altri condiizoni fisiologiche perde affinità per i monomeri favorendo il legame della timosina con i monomeri riducendo l'attività di plimerizzazione. Altri fattori sono Arp 2/3 (actine related protein) e la formina. Questi due complessi favoriscono la formazione dei nuclei per promuovere la sintesi dei filamenti di actina. Lavorano in maniera diversa in quanto Arp 2/3 è costituito da due molecole Arp2 e Arp3 con struttura simile a quella dell'actina, la funzione del complesso è quella di favorire la crescita di filamenti di actina partendo dall'estremità meno, si legano grazie all'interazione con altre proteine accessorio li rendono capaci di interagire con i monomeri di actina e promuovere la formazione dei nuclei da cui prende il via la formazione dei filamenti di actina. Si noti come Arp2/3 permettono la formazione di ramificazioni di branching e la formazione di filamnti partendo da uno preesistenti, questi fattori possono legare anche delle subunità di actina già incorporate nel filamento e interagendo con essi creano un centro di nucleazione in una posizione del filmaento preesistente con la formazione di filamenti laterali con un angolo di 70 gradi con una rete di filamenti di actina. La formina invece promuove la formazione di centri di nucleazione ma la formina lo fa ma non è in grado di produrre e di attaccarsi a monomeri all'interno di un filamento preesistente e creare le strutture a rete, la formina è un dimero che favorisce l'interazione di monomeri di actina tra di loro dando il via alla polimerizzazione e alla formazione dei filamenti di actina. Alcuni membri delle formine presentano dei domini baffi che hanno la funzione di reclutare altri fattori che promuovono l'incorporazione di monomeri di actina all'interno del filmamento di actina come profilina che favorisce il reclutamento dei monomeri di actina. Vi sono poi altre molecole che vanno a regolare le proprietà dei filamenti di actina. Vi sono molecole che hanno un ruolo nella stabilizzazione e nell'inibizione nella formazione dei filamenti di actina come la tropomiosina nel muscolo che si posiziona sopra i siti di attacco della'ctina conla misina andando a bloccare l'interazione tra le teste di miosina e actina impedendo la loro interazione e la contrazione del muscolo, rimossa dalla troponina. La tropomiosina oltre a inibire i siti di rezione e rende rigido il filamento di actina. Un altra proteina nel muscolo è CapZ che localizza ed è la responsabile della formazione della banda Z del muscolo. Un'altra proteine accessoria legata ai filamenti di actina che va a stabilizzare il filamento di actina in un'estremità rendendola inattiva. Di fatto La presenza di CapZ a un'estremità impedisce la crescita e la polimerizzazione dei filamenti di actina in quanto blocca un'estremità che viene bloccata. La polimerizzazione può avvenire in un'unica dirzione e si localizza nelle zone che delimitano il sarcomero. La tropomodulina ha la funzione di rivestire e incapsulare le cellule muscolari e i filamenti di actina legandoli tra di loro importante per mantenere la funzionalità, struttura e resistenza. Vi sono molecole che regolano e promuovono la depolimerizzaizone dei filamenti di actina come la gelsolina, membro della superfamiglia che viene attivata a seguito del rilascio di calcio all'interno della cellula che la attivano e va a destabilizzare il filamento di actina promuovendo la depolimerizzazione in maniera analoga funziona la cofilina che va a forzare il filametno di actina a compattarsi e il compattametno ulteriore lo va a stressare e lo stress rende instabile il filamento stesso promuovendo il distacco dei monomeri in particolare di quelli che legano ADP che tendono già a staccarsi e la presenza della cofilina favorisce ulteriormente il distacco di questi monomeri e di fatto sembra essere importante per rinnovare i filamenti di actina per cambiare i momomeri che legano ADP iini quelli che legano ATP. Queste proteine sono importanti per permettere ai filamenti di actina per formare complessi di ordine superiore: le reti dendritiche, i fasci e le strutture a rete. Le strutture parallele più o meno compattte nei filopodi, estroflessioni sensoriali della membrana che permette alla cellula di muoversi in una direzione, ci sono strutture a rete caratteristiche e fungono da impalcatura per i lamellipodi, la pelle tra le dita sono ricchi espansioni della membrana plasamtica molto mobili. Le stress fibers sno importanti per l'interazione della cellula con il substrato dosve si trova iuna conformazione parallela simile a quella dei muscoli anche ocon orientamento diverso e la compattezza di queste strutture è inferiori di quella dei filopodi, si trova una struttura più disordinata che crea una rete a gel. Tutte queste strutture si fomrano grazie alla presenza delle proteine viste in precedenza. Si trovano altri fattori che influenzano stabilità e dinamicità delle strutture come la fimbrina che lavora come monomero e si lega a due monomeri di actina, l' α actinina lavora come dimero e ciascuna lega un unico monomero di actina. La spectrina è la componente importante del citoscheletro al di sotto della membrana dei globuli rossi, cellule prive di nucleo e la spectrina conferisce la resistenza alla membrana in quanto soggetto a stress notevole e una certa elasticità alla membrana in quando deve poter deformarsi per passare nei capillari per poi tornare nella forma iniziale. Proteina molto lunga costituita da due subunità α e due β e solo la prima lega l'actina. Fungono inoltre da ponte tra citoscheletro e altre porteine che interagiscono con la membrana o citoplasmatiche che vengono ancorate al citoscheletro. La filamina responsabile della formazione di srtutture a croce, un dimero che presenta in cui ciascun monomero lega una subunità di acitna è molto elastica e la strututra a V permette di rendere stabile le strutture a X a rete caratteristiche di alcuni tipi cellulari e di alcune zone della cellula. Mutaizoni della filamina sono responsabili di patologie che danno ripercussioni sulla migrazione di neuroni dalle zone ventricolari dove ci sono i precursori dei neuroni che migrano verso le zone apicali differenziandosi, questo movimento dalla parte ventricolare viene compromesso a seguito di mutazioni a carico della filamina in cui i neuroni non si muovono e rimangono in blocco. Creando la rete favorisce la migrazione delle cellule precursori dei neuroni probabilmente. La fimbrina funziona come monomero e la si trova dove i filamenti di actina forkmano strutture a fasci legate in maniera stretta e legando diversi fasci di filamenti di actina li lega in maniera più stretta rispetto all' α actinina con ingombro maggiore rispetto alla fimbrina e si trova nei muscoli dove permette contrazioni mantenendoli ordinati e stabili strutturalmente paralleli. La miosina è una famiglia di proteina costituite da due catene con un dominio elicoidale importante per la formaizone del dimero, un collo e una tescta che interagisce con i monomeri di actina, ci sono due catene pesatni e due leggere, la parte N terminale interagisce con l'actina o altri interattori, non esiste solo questa proteina quella muscolare è la miosina due, ci sono altri tipi di miosina che sono caratterizzata da un dominio motore e dette proteine motrici insieme a chinesine e dineine e hanno altri domini per interazioni per formare dimeri o assumere strutture peculiari, altri tipi di miosina come I, III che lavorano come monomeri, V dove possono interagire da un lato con citoscheletro e regioni che possono interagire con vescicole o organelli ed essere coinvolto nel trasporto di altri filamenti del citoscheletro come filmaenti intermedi, fungere da ponte tra componenti citoscheletriche diverse o il trasporto di vescicole, il dominio motrice con ilfamento e altre porzione interagisce specificatamente con un cargo come vescicola o altro filamento. La miosina V usa i filamenti di actina per muovere mitocondri dalla cellula madre alla figlia durante il processo di gemmazione del lievito.

10.2 Microtubuli

I microtubuli sono dei polimeri costituiti da una proteina detta tubulina. La tubulina è di due tipi si trova l' α e β tubulina che si associano non covalentemente per formare dimeri, come l'actina legano un GTP di questi l'attività GTPasica avviene a carico della β tubulina. Si uniscno insieme formando il protofilamento. Il microtubulo è formato dall'interazione di 13 protofilamenti che formano un microtubulo con una struttura cava che garantisce una certa robustezza e una certa elasticità. Si possono piegare permettendo il movimento di ciglia e flagelli la cui anima è costituita da microtubuli, sono strutture resistenti ma flessibili. I protofilamenti interagiscono tra i monomeri della stessa specie. Questo crea un andamento e struttura elicoidale del microtubulo. Inoltre si può distinugere una polarità negativa rivolta alla base che presenta la subnità α e una polarità positiva rivolta verso la subunità β . La formazione dei microtubuli si foramno in maniera analoga ai filamenti di actina con una rapida crescita verso più el aformazione del protofilamento avviene on l;incoroporazione dei dimeri, poi la subunità β idrolizza il GTP favorendo il processo di depolarizzazione ora il monomero β può tornare a legare GTP e essere riutilizzata. Fino a che sit rva il cappuccio e viene mantenuta una estremità contenente iun certo numero di dimeri contenenti leganti GTP il processo di polimerizzazione può avvenire, quando la maggior parte dei dimeri è legata a GDP avviene una destaiblizzazione con il disassemblamento delle subunità, processo catastrofico che porta un'instabilità del microtubulo con il rilascio delle varie subunità. Ci sono sostanze agenti antitumorali che staiblizzano o destabilizzano i microtubuli come taxolo, nocodazolo o la colchicina. I microtubuli sono strutture altamente dinamiche e si possono formare in maniera rapida. La dinamicità è garatnita da fattori specifici e sbolgono il ruolo analogo dei filamenti di actina. I microtubuli si formano grazie alla creazione di un nucleo ad opera di un terzo tipo di tubulina, la tubulina γ è un componente importante del centro organizzatore dei microtubuli, il centro dove si creano (MTOC, centro organizzatore dei microtubuli). Questo centro è costituito da tubulina γ e proteine accessorie che formano il complesso γ -TUSC, struttura importante in quanto contribuisce a creare il centro di nucleazione da cui vengono prodotti i microtubuli. Il centro organizzatore dei microtubuli in molte cellule animali viene detto centrosoma, costituito da siti di nucleazione dove parte la polimerizzaizone con γ -Tusc e al suo interno presenta due centrioli. I centrioli sono costituiti da microtubuli particolari che formano dei trimeri e sono uniti tra di loro formando un centriolo formato da 9 trimeri. Questa struttrua è importante e viene duplicata poco prima della divisione ed è importante in quanto da lì si origina il fuso mitotico da dove si formano i microtubuli che si attaccano ai centromeri che permettono la segregazione dei cromosomi. Il centrosoma con i centrioli e i microtubuli con la polarità positiva verso la periferia della cellula e quella negativa verso il centrosoma, vale in generale e nel caso delle cellule neuronali la polarità può essere diversa. Questa polarità è imoprtante in quanto può essere riconosciuta da dinesine (trasporto (più meno) e chinesine (deputate al trasporto meno più). Per trasporto verso periferia usano dineine e quello in senso opposto chinesine. Vi sono proteine e fattori che permettono e stabilizzano e destabilizzano i microtubuli consentendo un certo turnover come le proteine associate ai microtubuli o MAP. DUe sono importanti nel contesto delle cellule nervose e sono MAP2 e la proteina tau, interessanti in quanto MAP2 la si trova nei dendriti delle cellule neuronali, mentre tau localizza nell'assone. La funzione di queste proteine è di associarsi ai microtubuli interagendo con i protofilamenti e legano tra di loro protofilamenti, MAP2 ha un dominio molto più lungo e consente un compattamento più lasso rispetto a tau dove il dominio è corto e permette un compattamento maggiore. Il cimpattamento è importante per garantire una certa rigidità alla struttura e mutazioni di tau possono avere ripercussioni importanti nei trasporti, molte taupatie comportano delle ripercussioni sul funzionamento della cellula nervosa con gravi compromisssioni, MAP2 e tau possono essere utilizzati come marcatori specifici di un compartimento. CI sono altre componenti importanti dei microtubuli ci sono altri fattori che promiovono la stabilità e la formazione di microtubuli e altri che destaiblizano la struttura e promuvoono la depolarizzaione, XMAP11 promuove la stabilità e la chimnesina13 è un fattore catastrofico in quanto destabilizza il cappuccio e rimuovendolo e destabilizzanodlo promiove l'evento catastrofico, XMAP11 compete con la chinesina 13 stabilizzando il CAP promuovendo la fomrazione dei microtubuli, ce ne sono altre che si attaccano a un'estremità come + TIP che si legano in maniera specifica all'estremità più del microtubulo e altre proteine come EB1 che viaggia lungo il microtubulo e si posizione sulla polarità più e recluta altri fattori che poi possono essere coinvolti nella stabilizzazione o destabilizzazione. Ci sono fattori che destabilizzano i microtubuli come sostanze alcaloidi estratte da funghi, in questo caso prodotte dalla cellula e attivate in condizioni come la statmina che legandosi a due dimeri di tubulina impedisce che questi vengano incorporati nel protofilamento. Due proteine interagiscono con i microtubuli e hanno ruolo di trasporto: sono due tipi di proteine e utilizzano i microtubuli come binari e sono importanti per il trasporto di vescicole e protiene, sono le chinesine e le dineine, proteine motrici con un dominio che interagisce con i microtubuli, il dominio motore che è presente nella porzione N terminale e in altri può essere presente nella porizone C terminale nel caso della chinesina 13 o della chinesina 14, hanno tutte un dominio motore e sono similli alla miosina e formano dimeri caratterizzati da catene pesanti e catene leggere, quello delle catene leggere è poco chiaro ma sembra siano importanti per interagire con il cargo specifico. Il dominio motore è un dominio ATPasico e l'ATP ha un ruolo importante in quanto il legame di ATP con il dominio determia dei cambi conformazionali che permette alla proteina motrice di muoversi lungo il microtubuli, ne presentano due in quanto permette loro di camminare lungo il microtubulo alternando lo stato di legame ATP e ADP. Una subunità legata a ADO e l'altra da ATP, l'idrolisi determina il cambio conformazionale che porta la subunità che ha subito l'idrolisi di avanzare e porsi di fianco rispetto alla subunità che in precedenza legava ADP. La velocità di movimento di alcuni cargo è notevole. Si mette in risalto oltre alle teste anche il ruolo della struttura di collo che permettono alle teste di spostarsi e alla chinesina di muoversi lungo il microtubulo. L'altra famiglia di proteine motrici soono le dineine, più complesse e molto più grandi, oltre alle catene pesanti e leggere presentano delle catene intermedie, hanno un dominio motore con attività ATPasica e un dominio che riconosce i microtubuli, le dineine possono essere citoplasamtiche e associate all'assonema e sono nel contesto di ciglia e flagelli con ruolo nel movimento di microtubuli che determina il movimento ondulatorio dei flagelli e quello a frusta delle ciglia. Un cargo viene mosso in una direzione può essere legato non da un'unica chinesina o da un'unica dineina ma da multiple e il rapporto da chinesine a dineine dà la direzionalità del trasporto. Se prevale chinesine verso più (centro verso periferia) se prevale dineina verso meno (da periferia verso il centro), le dineine sono importanti per riscostituire l'apparato del Golgi e ER dopo la mitosi. Il centrosoma è il centro di organizzazione dei microtubuli con i centrioli perpendicolari, sono costituiti da 9 triplette di microtubuli di cui uno è completo mentre gli altri due hanno forma simile a mezzaluna, questi tre uniti tra di loro da porteine accessorie costituiscono i centrioli che hanno un ruolo importante nel mantenimento del ciglio. La katanina il cui nome deriva dalla katana che va a tagliare e a scindere i microtubuli, se la statmina impedisce il recltumento la katanina va a rompere il legame tra monomeri nei microtubuli. La portiene EB1 va a localizzare nell'estremità in fase di accrescimento e i microtubuli sono etremamente dinamici, si lega al cap ricco di dimeri legati a GTP. Il citoscheletro oltre a garantire certa rigidità è un componente estermamente dinamico. IL movimento avviene utilizzando microtubuli e proteine motrici con movimento bidirezionale che avviene grazie a chinesine e dineine. Poichè i microtubuli hanno polarità le proteine motrici la riconoscono e median il trasproto in una direzione, chinesine estremità più e dineine estremità meno. Le chinesine sono quelle che mediano il trasporto da centro a periferia mentre dineine opposto. Il movimento netto è datto dalla quantità di chinesine e dineine attaccate in rapporto tra di loro. Le dineine si trattano di portiene motrici molto grandi con catene pesanti e leggere ma presentano altri componenti che costituiscono le catene itnermedi, hanno domini motori che tramite idrolisi dell'ATP di cambiare conformazione alla base della capacità di muoversi lungo i microtubuli. Lo spostamento di una dineina è notevole, sono in grado di effetturare spostamenti notevoli (8 nm) e sono quelle coinvolte nel funzionamento e nel movimento di due strutture specializzate che sono ciglia e flagelli. Il flagello caratteristico di batteri e di spermatozoi è un movimento ondulatorio metnre le ciglia a frusta, sono coinvolte dineine assonemiche mentre quelle coinvolte nel trasporto sono dineine citoplasmatiche. Nel caso di cellule che hanno una struttura particolare come i neuroni il sistema costituito dai microtubuli è complesso: nell'assone si trova una polarità negativa vevrso il corpo cellulare e positiva verso la periferia, nei dendriti ci sono microtubuli più corti con polarità mista. Nei dendriti i microtubuli sono più corti e con polarità diversa rispetto all'assone, tendono a sovrapporsi tra di loro e il trasporto nei dendriti è di tipo saltatorio in quanto ilcargo viene trasportato, si blocca quando arriva all'estremità e va a saltare nel microtubulo adiacente. Andando a vedere alcune strutture come ciglia e flagelli sono strutture costituite e presentano al loro interno microtubuli arrangiati in un particolare modo. Hanno struttura simile caratterizzato da 9 dimeri di microtubuli, uno completo mentre l'altro a forma di mezzaluna come nel centriolo, costituiscono l'anello più esterno e all'interno si trova una coppia di microtbuubli completi uni mediante proteine accessorie circondati da una guaina. I vari microtubuli sono uniti tra di loro mediante nessina che unisce tra di loro i dimeri di microtubuli. L'altra componente importante è costituita dalla dineina con due estremità con un braccio interno e uno esterno, l'interazione di dineine con microtubuli adiacenti permette il movimento di flagello e ciglio, il sistema funziona in queanto i microtubuli sono uniti tra di loro e la dineina non può spostare i microtubuli e l'idrolisi dell'ATP si traduce in un spostamento a frusta o ondulatorio dei microtubuli, alla base del funzionamento è le dineine e come interagiscono con i microtubuli e come questi interagiscono tra di loro, rompendo i legami tra i microtubuli questi sono in grado di scorrere tra di loro grazie alle dineine, quando rimangono legati la dineina causa una flessione alla base dell'attività ondulatoria o a frusta. Il ciglio è simile al flagello ma alla base presenta un centriolo che permette di interagire con il citoscheletro circostante.

10.3 Filamenti intermedi

I filamenti intermedi a differenza di actina e tubulina sono assenti negli animali con scheletri rigidi costituita da chitina ma si trovano nelle cellule di organismi senza questa struttura. La funzione dei filamenti è di conferire resistenza agli stress meccanici alle cellule in particolare epiteliali. Che sono

unite tra di loro utilizzando desmosomi giunzioni molto strette che permette alle cellule di unirsi tra di loro e i filamenti intermedi sono componente importanti dei desmosomi in modo che a stress meccanico non si dissocino tra di loro. Sono ancorate alla base con emidesmosomi e i filamenti intermedi permettono alle cellule di ancorarsi. La funzione dei filamenti è una funzione legata a rendere le cellule resistenti agli stress meccanici. Si trovano anche nel nucleo dove formano la lamina nucleare, la rete sotto la membrana nucleare e sono costituiti da lamina A, B e C. Alcine proteine che formani i filamenti intermedi si trovano nel muscolo come desmine, origine mesenchimale come vimentina e in particolare la componente espresssa dalle cellule epiteliali sono le cheratine che resistono e vengono mantenute quando le cellule muoiono e costituiscono unghie e capelli. I microfilamenti sono otto tetrameri che sono costituiti a loro volta dal monomeri di una proteine filamentosa con strittura ad alpha elica nella struttura centrale, una porzione N e C terminale e all'interno dell'alpha elica ci possono essere ripetizioni fino a 40 volte di amminoacidi che permette di formare un dimero, i dimeri si uniscono tra di loro, interazione favorita da caratteri idrofobici e a differenza di microtubuli e filamenti di actina non hanno polarità, la porizone N e C terminale si associa in maniera antiparallela rispetto ad un alttro dimero. I filamenti intermedi non hanno polarità. La funzione dei filamenti intermedi è importante e mutazioni a carico dei geni delle cheratine possono dare origine a patologia come l'epidermolisi bollosa semplice in cui mutazione a carico della cheratina determina la formazione di vesciche a causa della scarsa resistenza a stress meccanici con ulcerazioni a carico di epidermide e mucose. Come nel caso dei filamenti di actina e microtubuli ci sono delle proteine associate ai filamenti intermedi che svolgono un ruolo di unire tra di loro i filametni intermedi e metterli a contatto con altri componenti come i membri della famiglia delle placchine che si tratta di proteine che interagiscono e legano i filamenti intermedi con i microtubuli. Membri di questa famiglia possono anche permettere l'interazione tra elementi citoscheletrici e componenti nucleari attraverrso l'interazione con proteine nella memebrana esterna e interna nel nucleo le porteine KASH e SUN transmembrana in cui KASH verso il citoplasma e SUN verso il lume del nucleo, queste proteine permettono di comunicare tra l'ambiente nucleare e l'ambiente esterno, comunicazione mediata dai filamenti intermedi della lamina nucleare e dalle placchine che interagiscono con i componenti citoscheletrici del mitoplasma. Anche il nucleo può essere deformato e informazioni nel nucleo vengono tradotte e inviate alle componenti del citoplasma. La lamina nucleare ha funzione meccanica ma permette l'aggancio e inserimento tra DNA e altre componenti con la membrana nucleare (ancoraggio). Nelle cellule nervose si trovano i neurofilamenti N, L e H e sono importanti in quanto forniscono un substrato, un sostegno alle strutture citoscheletriche all'assone e permette il mantenimento struttruale e le malattie di lugherig o SLA (sclerosi laterale neutrofica), associata con accumulo e assemblaggio anomalo di neurofilamenti e l'accumulo di queste proteine ha ripercussioni sul trasporto di sostanze e organelli che porta alla degenerazione del neurone e non si attua più la trasmissione e si perdono le capacità motorie.

10.4 Movimento cellulare

Il movimento cellulare avviene in tre passi: protrusione di una parte della membrana plasmatica che viene estroflessa, attacco e interazione tra membrana plasmatica e citoscheletro con substrato e la trazione in cui la parte citoplasmatica che si trova dietro viene portata in avanti. Questo meccanismo comporta riarrangiamenti del citoscheletro, in particolare la protrusione può avvenire grazie alla foramzione di filpodi, lamellipodi o invadopodi, i filopodi è costituito da strutture simili a dita proddotti dalla polimerizzazione di acitna che forma fasci molto stretti paralleli. I lamellipodi hanno alla base uno scheletro di actina che si dispone a rete a maglie e gli invadopodi o podosomi che costituiscono un terzo tipo di protrusione ricchi di actina. Gli invadopodi o podosomi avvengono

nelle tre direzioni e sta alla base in cellule cancerogene che invadono altri tessuti con alta mobilità e invadere tessuti legate alla produzuone di metallo proteasi e altre sostanze che degradano la matrice extracelluare permettendo alla cellula di muoversi. Le proteine appartenenti alla famiglia Rho, Rac e Cdc42 sono GTPasi monomeriche proteine che legano GTP e passano da attive in inattive se legano GTP o GDP. Sono state viste nella trasduzione del segnale, la funzione di questi fattore è di agire al livello del citoscheletro, attivazione di Cdc42 comporta la formazione di tanti filopodi, in quanto viene attivata la formazino di filaemtni di actina che di fatto va ad attivare la proteina WASP (Wiskott-Aldrich sindrome legata a sue mutazioni e va ad agire a carico della popolaizone del sisitema immunitario con elevata mobilità e cellule hanno scarsa mobilità e in cellule che cercano agenti estranei causa problemi) che promuove la nucleazione dell'actina promuovendo la formazione di filamenti di actina. L'attivazione di Rac, una GTPasi monomerica porta alla formazione di strutture lamellipoidiali. Rho porta alla formazione di filamenti di actina che permettono l'ancoraggio molto forte tra cellula e substrato (fibre di stress) importanti per una forte interazione e ancoraggio con il substrato. Importante in quanto l'attivazione di filopodi o lamellipodi può creare un movimento in una direzione. Specialmente negli anticorpi il riconoscimento di batteri l'arrivo del segnale si ha attivazione di molecole che permettono la formazione di lamellipodi o filopodi in una parte e disattivazione nell'altra. Le sostanze chemiorepellenti invece tendono a depolimerizzare l'actina e promuovere la formazione di filopodi in un'altra zona della cellula permettendole di allontanarsi. Le cellule molto mobili sono molto ricche in filopodi e lamellipodi, strutture molto sensibili che promuovono la crescita e il movimento in un'altra direzione quando trovano sostanze chemiorepellenti, regolate da membri di famiglia Rac, Rho e Cdc42. Dopo l'attivazione di Rho vengono attivate altre vie dei filamenti di actina su cui miosina va ad agire portando alla contrazione della cellula verso i filopodi.

Capitolo 11

Esperienza di laboratorio

11.1 Giorno 1 - esame di uno striscio di sangue

11.1.1 Descrizione

Lo striscio di sangue periferico è un esame di laboratorio che serve a ottenere uno stato istantaneo della popolazione cellulare presente in una goccia di sangue. L'esame si esegue strisciando una goccia di sangue sul vetrino.

11.1.1.1 Dati raccolti

Lo striscio di sangue permette di valutare:

- Globuli rossi (eritrociti): trasportano l'ossigeno ai tessuti.
- Piastrine (trombociti): piccoli frammenti cellulari importanti per la formazione del coagulo.
- Globuli bianchi (leucociti): intervengono nella risposta immunitaria.

11.1.1.2 Risvolti clinici

Esistono condizioni patologiche che influiscono sul numero, morfologia, funzionalità e vita delle cellule del sangue. Lo striscio di sangue periferico è ritenuto il miglior test per valutare e identificare in modo corretto anormalità e immaturità delle cellule del sangue. Nel caso vengano evidenziate cellule anomale in modo significavo è possibile che il paziente sia affetto da una patologia e diventa necessario eseguire esami di approfondimento.

11.1.2 Allestimento di uno striscio

Per preparare uno striscio di sangue si agita la provetta contenente il sangue (e un anticoagulante per riuscire a mantenerlo stabile per una settimana) per sospendere la frazione corpuscolata in quella liquida e si prelevano 20mL di campione con una pipetta. Successivamente si deposita una piccola goccia in prossimità della banda sabbiata di un vetrino pulito con etanolo 70%. Si appoggia un secondo vetrino (pulito allo stesso modo) sulla goccia, lo si inclina di 45° e si striscia, formando così una striscia uniforme. Infine si lascia fissare lo striscio all'aria sotto cappa per qualche minuto prima di essere colorato. Il sangue rimanente viene smaltito nei rifiuti biologici, taniche grigie sotto cappa contenenti un volume di candeggina al 10%.

11.1.3 Qualità dello striscio

La qualità di uno striscio viene valutata in base a tre caratteristiche:

- È necessaria una distribuzione cellulare uniforme.
- Le cellule devono mantenere le proprie caratteristiche il più possibile, anche se su monostrato.
- Non devono esserci artefatti (corpi esterni).

11.1.4 Colorazione dello striscio

Lo striscio va colorato in modo da riuscire a distinguere le diverse cellule del sangue e i globuli bianchi tra di loro. Il Diff-Quik è una colorazione citologica utile per raggiungere questo scopo. È composto da tre soluzioni:

- Fissativo a base di metanolo di colore verde chiaro.
- ullet Soluzione I: eosina in tampone fosfato di colore rosso.
- Soluzione II: tiazina in tampone fosfato di colore blu.

11.1.4.1 Eosina

L'eosina è una molecola acida con alta affinità per costituenti cellulari con reazione basica. Ha come target in questo caso le proteine del citosol. Una porzione colorata di una sfumatura del rosso viene detta acidofila o eosinofila.

11.1.4.2 Coloranti tiazinici

I coloranti tiazinici sono molecole basiche con alta affinità per costituenti cellulari con reazione acida. Hanno come target in questo caso nucleo, ribosomi ricchi di acidi nucleici, ER rugoso e la matrice cartilaginea.

11.1.4.3 Procedimento

Dopo aver fatto fissare lo striscio sotto cappa:

- 1. Lo si immerge nella soluzione fissativa per 30 secondi, lo si sciacqua e lo si asciuga (appoggiando i bordi esterni del vetrino).
- 2. Lo si immerge nella soluzione 1 (eosina) per 1 secondo 5 volte, si sciacqua e si asciuga.
- 3. Lo si immerge nella soluzione 2 (tiazina) per 1 secondo 5 volte, si sciacqua, si tampona e si monta il vetrino.
- 11.1.4.3.1 Montare il vetrino Con montare il vetrino si intende appoggiare un vetrino coprioggetto su di esso in modo da proteggere il preparato. Il vetrino copri-oggetto si fissa nei bordi e si fissa con smalto trasparente.

11.1.5 Esame dei vetrini

Si inizia con osservare lo striscio con un piccolo ingrandimento in modo da valutare l'adeguatezza della distribuzione cellulare e della colorazione. Inoltre si osserva l'intero vetrino in modo da assicurarsi di non perdere popolazioni cellulari che si potrebbero concentrare ai margini. Si effettuano poi esami morfologici e conte delle cellule usando un ingrandimento maggiore a $100 \times$.

11.1.5.1 Globuli rossi

Gli eritrociti o emazie sono le cellule più abbondanti nel sangue e sono specializzate nel trasporto dei gasi respiratori. Sono eosinofili a causa della presenza di emoglobina basica e sono valutati in base a forma, grandezza e colore (contenuto emoglobinico)

11.1.5.1.1 Tipologie di globuli rossi

- Mammiferi: anucleati, discoidali e biconcavi.
- Altri: nucleati, ellissoidali e biconvessi.

11.1.5.1.2 Anemia falciforme Un esempio di patologia osservabile direttamente con lo striscio di sangue è l'anemia falciforme. Questa patologia causa un'alterazione della forma dei globuli rossi, che passano da essere biconcavi ad avere una forma simile a una falce. La malattia è dovuta ad un difetto genetico: una mutazione puntiforme da GAG in GUG sostituisce un acido glutammico con una valina. La diffusione di questa malattia nelle popolazioni africane è dovuta alla resistenza che conferisce contro la malaria.

11.1.5.1.2.1 Sintomi

- Anemia: emolisi più agevole, carenza cronica di globuli rossi. Il paziente prova stanchezza, debolezza, mancanza di fiato, pallore, cefalea e difficoltà visive.
- Crisi dolorose: insorgono repentinamente e con durata variabile. Sono causate dalle occlusioni provocate dall'aggregazione dei globuli anomali che impediscono il flusso del sangue. I dolori sono al torace, addome o articolazione con alta frequenza.
- Sindrome mani-piede: estremità degli arti gonfie: uno dei primi segnali dell'anemia falciforme nei bambini.
- Infezioni: dovute alle lesioni della milza dei globuli anomali.
- Ritardo dello sviluppo.
- Problemi della vista.
- Pelle fredda e gonfiore (edemi) di mani e piedi.
- Ittero.

11.1.5.2 Piastrine

Le piastrine (trombociti nei non mammiferi) sono frammenti cellulari derivanti dai megacariociti. Sono privi di nucleo ma dotati di membrana plasmatica. Partecipano all'emostasi (chiusura delle lesioni formatesi nella parete dei vasi sanguigni) e alla coagulazione (formazione del coagulo o tappo piastrinico). Hanno una forma sferica o elissoidale e presentano una zona centrale intensamente colorata di blu o violetto. Delle piastrine si può valutare il numero e l'aspetto.

11.1.5.2.1 Trombocitopenia Si intende per trombocitopenia una carenza di piastrine nel sangue che aumenta il rischio di sanguinamento. Si verifica quando il midollo osseo produce una quantità insufficiente di piastrine, quando ne viene distrutto un numero eccessivo o quando si accumulano nella milza ingrossata.

11.1.5.3 Globuli bianchi

I leucociti sono cellule coinvolte nella risposta immunitaria. Sono facilmente osservabili e possono essere stimati il numero e tipo di cellule presenti. Dei globuli bianchi si osserva forma, grandezza e aspetto generale. Vengono classificati in cinque diversi tipi e se ne determina la percentuale relativa o conta differenziale.

11.1.5.3.1 Conta differenziale La conta differenziale misura il numero di ogni tipo di globulo bianco determinando se le cellule sono presenti o meno in proporzione normale tra loro o se sono presenti cellule immature.

11.1.5.3.1.1 Formula leucocitaria Si intende per formula leucocitaria la determinazione percentuale dei vari tipi cellulari di leucociti presenti nello striscio di sangue periferico.

Formula leucocitaria valori normali nell'adulto	Percentuali	Assoluti
Neutrofili	40-70%	$2000-8000 \text{mm}^3$
Linfociti B e T	25-55%	$1500-5000 \text{mm}^3$
Monociti	2-10%	$100-900 \text{mm}^3$
Eosinofili	0.5-6%	$20-600 \text{mm}^3$
Basofili	0-2%	$2-150 \text{mm}^3$

11.1.5.3.1.2 Informazioni ottenibili La conta differenziale viene usata come parte della conta completa delle cellule del sangue e del check-up generale. Può essere utilizzata per diagnosticare e monitorare patologie e condizioni che colpiscono uno o più tipi di globuli bianchi. È un supporto nella diagnosi di patologie che colpiscono la produzione di certi tipi di globuli bianchi, informando su quale tipo sia basso o alto. Può fornire indizi sulla causa specifica di una risposta immunitaria, aiutando a determinare se l'infezione è causata da batteri o virus.

11.1.5.3.2 Agranulociti - linfociti I linfociti rappresentano il 20-30% dei leucociti. Sono i globuli bianchi di dimensione inferiore e svolgono le principali funzioni effettrici. Si dividono in linfociti $B, T \in NK$, ma le loro differenze non sono apprezzabili al microscopio. Il nucleo è sferico e ben evidente: occupa la maggior parte del volume cellulare. Il citoplasma circonda il nucleo in un sottile alone leggermente basofilo e con rare granulazioni azzurrofile.

- 11.1.5.3.2.1 Linfocitopenia La linfocitopenia è la diminuzione patologica del numero di linfociti nel sangue. Può essere:
 - Linfocitopenia acuta: il numero di linfociti può diminuire temporaneamente durante:
 - Infezioni virali.
 - Digiuno.
 - Periodi di grave stress fisico.
 - Uso di corticosteroidi (prednisone).
 - Chemioterapia e radioterapia per un tumore.
 - Linfocitopenia cronica: il numero di linfociti può restare basso per un lungo periodo quando un soggetto è affetto da:
 - Patologie autoimmuni come il lupus eritematoso sistemico o l'artrite reumatoide.
 - Infezioni cromiche come AIDS e tubercolosi miliare.
 - Tumori come leucemie e linfomi.
- 11.1.5.3.2.2 Leucocitosi linfocitica La leucocitosi linfocitica è l'aumento patologico del numero dei linfociti nel sangue. La sua causa più comune è un'infezione virale. Quando si rileva un loro aumento, si esamina un campione al microscopio per determinare se i linfociti:
 - Si presentano in forma attivata (infezioni virali).
 - Appaiono immaturi o alterati (leucemie o linfomi).
- **11.1.5.3.3** Agranulociti monociti I monociti rappresentano il 3-8% dei leucociti. Quelli che circolano nel sangue periferico sono i precursori dei macrofagi tissutali o fagociti mononucleati. Sono i globuli bianchi più voluminosi:
 - Il nucleo in posizione eccentrica è voluminoso e reniforme.
 - Nel citoplasma sono visibili granuli azzurrofili di piccole dimensioni.
- 11.1.5.3.3.1 Monocitosi Si intende per monocitosi un'elevata concentrazione dei monociti nel sangue. Si verifica in caso di:
 - Infezioni.
 - Malattie ematologiche.
 - Patologie autoimmuni.
 - Condizioni particolari come splenectomia.
- 11.1.5.3.4 Granulociti neutrofili I neutrofili sono la componente cellulare più abbondante dei leucociti 50-70%. Presentano attività fagocitaria essendo fagociti polimorfonuclati. Il nucleo è multilobato e ben visibile, mentre nel citoplasma si possono osservare numerosi granuli di piccole dimensioni con scarsa affinità per i coloranti. Aumentano di numero in presenza di infezioni batteriche o disturbi infiammatori.

- 11.1.5.3.4.1 Formula leucocitaria invertita L'inversione della formula leucocitaria è la riduzione dei neutrofili associata all'aumento dei linfociti. A volte è costituzionale ma può anche essere causata da:
 - Infezioni virali.
 - Neoplasie.
 - Disordini immunitari.
 - Assunzione di alcuni farmaci.
- 11.1.5.3.4.2 Leucocitosi neutrofila La leucocitosi neutrofila è l'aumento del numero di neutrofili. La sua causa più comune è la normale risposta dell'organismo a un'infezione: i neutrofili sono i primi a rispondere in caso di infezioni batteriche, funghi (micosi) e protozoi. Può essere anche dovuta a:
 - Lesioni.
 - Disturbi infiammatori.
 - Determinati farmaci.
 - Alcune leucemie.
- 11.1.5.3.4.3 Neutropenia La neutropenia è caratterizzata da un numero patologicamente basso di neutrofili nel sangue. Se grave aumenta il rischio di contrarre un'infezione potenzialmente fatale e compare spesso come effetto collaterale di chemioterapia o radioterapia.
- 11.1.5.3.5 Granulociti: basofili I basofili rappresentano lo 0.5-1% dei leucociti. Hanno un nucleo bilobato o reniforme e nel citoplasma sono presenti granuli molto grandi con intensa colorazione basofila e metacromatica. Rilasciano mediatori come istamina, bradichina e serotonina in caso di infortunio o infezione, aumentando la permeabilità capillare e il flusso di sangue nella zona interessata, favorendo l'arrivo delle altre molecole e cellule coinvolte. Sono inoltre coinvolti nelle reazioni allergiche e nei fenomeni di ipersensibilità oltre a produrre eparina, sostanza fondamentale nel processo finale di coagulazione del sangue.
- 11.1.5.3.5.1 Basofilia L'incremento del numero di basofili o basofilia si manifesta nei soggetti con ipotiroidismo e nelle malattie mieloproliferative. Un esempio è la mielofibrosi, una malattia che fa sì che le cellule progenitrici delle cellule del sangue diventino cellule fibrose.
- 11.1.5.3.5.2 Basopenia La diminuzione del numero di basofili o basopenia si manifesta nelle reazioni acute da ipersensibilità e nelle infezioni.
- 11.1.5.3.6 Granulociti: eosinofili Gli eosinofili sono il 2-4% dei leucociti, di cui meno del 1% circola nel sangue, mentre la parte restante localizza nel midollo osseo rosso e nei tessuti. Il nucleo è generalmente bilobati con i lobi collegati da un sottile segmento di cromatina e il citoplasma è ricco di grossi granuli acidofili evidenziati dall'eosina.

11.1.5.3.6.1 Eosinopenia La carenza del numero di eosinofili o eosinopenia si manifesta nella sindrome di Cushing, nelle infezioni del torrente ematico (sepsi) e durante il trattamento con corticosteroidi. Generalmente non causa problemi in quanto altre parti del sistema immunitario la compensano adeguatamente.

11.1.5.3.6.2 Eosinofilia Un aumento del numero di eosinofilia o eosinofilia si manifesta nei disturbi allergici o nelle infezioni parassitarie. Anche alcuni tumori come il linfoma di Hodgkin e leucemia e malattie mieloproliferative possono causare eosinofilia.

11.1.5.4 Distinguere le cellule presenti nel sangue

Corpuscolo	Colore	
Globuli rossi	Rosa, rosso, giallognolo	
Piastrine	Viola, granuli blu	
Neutrofili	Nuclei blu, citoplasma rosa, granuli violetti	
Eosinofili	Nuclei blu, citoplasma blu, granuli rossi	
Basofili	Nuclei viola o blu scuro, granuli violetti	
Monociti	Nuclei viola, citoplasma blu chiaro	
Linfociti	Nuclei viola, citoplasma blu chiaro	

11.2 Giorno 2 - estrazione di proteine e DNA

11.2.1 Cellule Hela

Le cellule *Hela* sono parte della prima linea cellulare creata. Sono cellule immortalizzate raccolte nel 1951 dai tessuti di un cancro alla cervice uterina di Henrietta Lacks. Queste cellule possono osservarsi ad alta densità o a bassa densità in base alla risoluzione necessaria all'esperimento.

11.2.1.1 Cellule immortalizzate

Si intende per cellule immortalizzate cellule che, se vengono mantenute nell'ambiente appropriato *in vitro* possono dividersi un indefinito numero di volte. Le cellule normali, invece hanno un numero massimo di divisioni possibili.

11.2.1.2 Stato di salute delle cellule

Prima di compiere degli esperimenti su di esse ci si deve assicurare del loro stato di salute. Questo si controlla osservando la loro forma: ogni cellula in adesione alle piastre ha una forma particolare. Le cellule *Hela* in particolare assumono forma trapezoidale e altre conformazioni indicano uno stato di stress. Per esempio in caso di infezione batterica le cellule si arrotondano e si osservano pallini neri che viaggiano per il terreno.

11.2.1.3 Confluenza

Si intende per confluenza delle cellule quanto queste si trovano vicine tra loro. Con il tempo questo valore aumenta in quanto le cellule si dividono e riempiono la superficie della piastra. Si può passare in un giorno dal 10% al 90% di confluenza. Un valore di confluenza ottimale si pone al 80% in quanto le cellule sono confluenti ma non ammassate. È importante durante i controlli osservare tutta la piastra.

11.2.2 Estrazione di proteine

11.2.2.1 Protocollo

- 1. Osservazione delle cellule HeLa al microscopio ottico (obiettivo $10\times$).
- 2. Eliminazione del terreno della piastra con le cellule HeLa, versandolo nel becker di vetro e lavando con 5ml di PBS utilizzando pipetta pasteur.
- 3. Aspirazione del resto di PBS con pipetta P1000 mantenendo la piastra inclinata di 45°.
- 4. Aggiunta di 500µl di protein lysis buffer mantenendo la piastra sul ghiaccio.
- 5. Stacco delle cellule con lo scraper e raccolta della sospensione con la P1000 trasferendola in una delle eppendorf.
- 6. Centrifuga a $13\,000\ rpm$ per $10\ minuti$ a 4° .
- 7. Preparazione di una provetta eppendorf mettendola in ghiaccio.
- 8. Trasferimento del surnatante (lisato proteico) nella provetta eppendorf in ghiaccio, senza toccare il pellet.
- 9. Eliminazione della provetta eppendorf con il pellet.

11.2.2.2 Tampone di lisi - RIPA buffer

Il RIPA buffer è una soluzione tampone che viene utilizzata per l'estrazione di proteine da cellule di mammifero.

11.2.2.2.1 Composizione

- 50mM Tris-HCl, pH 7.4: tampone per prevenire la denaturazione delle proteine.
- 150mM NaCl: impedisce l'aggregazione proteica non specifica.
- 1% NP-40: detergente non ionico per estrarre le proteine, distruzione delle membrane.
- $\bullet~0.1\%~SDS$: detergente ionico per solubilizzare le proteine.

Si aggiungono inoltre cocktail inibitori contenenti:

- Inibitori delle proteasi: leupeptina o pepsatina
- DNAasi.
- RNAasi.

11.2.2.3 Cell scraping

Il cell scraping è il processo di rimozione delle cellule dalla piastra. Per farlo si utilizza una sorta di spazzolino con setole di plastica semirigida che grattano via le cellule dalla superficie della piastra.

11.2.2.4 Protocollo di quantificazione

- 1. Aggiunta di 20µl di lisato proteico in una cuvetta.
- 2. Trasferimento della cuvetta sotto cappa e aggiunta di 1mL di reagente di Bradford, chiudere con "parafilm" e mescolare la soluzione.
- 3. Attesa di 2 minuti.
- 4. Impostazione dello spettrofotometro con standard method/single λ .
- 5. Lettura dell'assorbanza dei campioni a 595nm:
 - (a) Misurazione del bianco composto da 20µl di buffer di estrazione e 1mL di reagente di Bradford. Elimina il segnale di fondo.
 - (b) Misurazione del campione.
- 6. Eliminazione della cuvetta.
- 11.2.2.4.1 Bradford metodi colorimetrici Essendo che proteine e DNA non assorbono nel visibile si rende necessario utilizzare metodi colorimetrici. Il saggio Bradford è basato sull'utilizzo del colorante Coomassie Brilliant Blue G-250. Il meccanismo di base è il legame del colorante a pH acido con i residui basici di arginina, istidina, fenilanalina, triptofano e tirosina (a pH basico)
- 11.2.2.4.1.1 Colorante libero Il colorante libero in forma cationica presenta un massimo di assorbimento a 465nm e un colore rosso.
- 11.2.2.4.1.2 Legato a proteine Dopo il legame con le proteine si osserva uno spostamento del massimo di assorbimento a 595nm a causa della stabilizzazione della forma anionica del colorante. Questo ora presenta un colore blu.

11.2.2.4.1.3 Vantaggi e svantaggi

Vantaggi:

- Semplice da preparare.
- Immediato sviluppo del colore.
- Complesso stabile (osservazione possibile fino a 2 ore dopo la creazione della soluzione).
- Sensibilità elevata (fino a $22\frac{\mu g}{mL}$).
- Compatibilità con la maggior parte di tamponi comuni, agenti denaturanti come guanidina *HCl* 6M e urea 8M e preservanti come sodio azide.

Svantaggi:

- Il reagente colora le cuvette ed è difficile da rimuovere.
- La quantità di colorante che si lega alle proteine dipende dal contenuto di amminoacidi standard, rendendo difficile la scelta di uno standard.
- Molte proteine non sono solubili nella miscela di reazione acida.

- 11.2.2.4.2 Curva standard La curva standard per la concentrazione proteica viene ottenuta utilizzando concentrazioni già note di albumina sierica bovina BSA, proteina sierica che trasporta acidi grassi e importante per il mantenimento del pH del plasma. La BSA ha pertanto il ruolo di proteina di riferimento.
- 11.2.2.4.2.1 Creazione Per creare una curva standard si misura l'assorbanza a concentrazioni crescenti sulla proteina di riferimento BSA e si misura il bianco. Occorrono numerosi punti di osservazione (almeno 5) e misure ripetute in doppio o triplo. Inoltre si nota come il bianco deve contenere tutti i reagenti tranne la sostanza da determinare.
 - 1. Incubazione la soluzione per 5 minuti.
 - 2. Lettura dell'assorbanza a 595nm.
 - 3. Costruzione della retta di taratura.
- 11.2.2.4.3 Retta di taratura Si costruisce la retta di taratura mettendo i valori di assorbanza sull'asse delle Y e i valori crescenti di concentrazione di BSA sull'asse delle X. Si ottiene pertanto una retta che mette in relazione concentrazione proteica e assorbanza.
- 11.2.2.4.4 Quantificazione Usando l'equazione fornita dalla retta di taratura ottenuta si può ricavare la concentrazione del campione incognito:

$$y = a + bx$$

Dove:

- \bullet y è il valore di assorbanza letto.
- x è l'incognita, concentrazione delle proteine.

La concentrazione delle proteine del campione sarà pertanto:

$$x = \frac{y - a}{b}$$

11.2.2.4.5 Range di lettura È imporrante per avere letture precise rimanere in un certo range di concentrazione, ottimale da 0.1 a 0.7: se il blu è troppo brillante o troppo poco lo spettrofotometro non riesce ad essere preciso. Per ovviare a questo problema in caso di eccesso si fanno diluizioni del campione, prima 1 : 10, poi 1 : 50 e infine 1 : 100. Queste concentrazioni andranno poi tenute in considerazione nel calcolo della concentrazione finale.

11.2.3 Estrazione di DNA

11.2.3.1 Protocollo

- 1. Osservazione delle cellule HeLa al microscopio ottico (obiettivo $10\times$).
- 2. Eliminazione del terreno della piastra con le cellule *HeLa*, versandolo nel becker di vetro e lavando con 5ml di *PBS* utilizzando pipetta pasteur.
- 3. Aspirazione del resto di PBS con pipetta P1000 mantenendo la piastra inclinata di 45°.

- 4. Aggiunta di 1ml di lysis buffer.
- 5. Stacco delle cellule con lo scraper e raccolta della sospensione con la P1000 trasferendola nel tubo con 3mL di acqua bidistillata.
- 6. Aggiunta del restante 1ml di lysis buffer.
- 7. Capovolgere il tubo 5 volte, facendo attenzione e non agitare con forza.
- 8. Aggiungere 300 μ l di proteasi K al tubo.
- 9. Capovolgere il tubo 5 volte, facendo attenzione e non agitare con forza.
- 10. Incubare il tubo a 50° per 10 minuti nel bagnetto.
- 11. Versare lentamente nel tubo 10mL di isopropanolo freddo mantenendo il tubo inclinato a 45°.
- 12. Incubare a temperatura ambiente per 5 minuti.
- 13. Capovolgere il tubo 5 volte, facendo attenzione e non agitare con forza.

11.2.3.2 Tampone di lisi DNA

Il tampone di lisi contiene un detergente capace di rompere la membrana cellulare fosfolipidica e la membrana nucleare rilasciando il DNA in soluzione. La soluzione contiene anche un agente tamponante per mantenere il pH della soluzione in modo da preservare la stabilità del DNA. Viene anche aggiunta una proteasi per rimuovere le proteine legate al DNA e distruggere enzimi cellulari che lo digerirebbero. L'estratto cellulare contenente la proteasi viene incubato a 50° , temperatura ottimale per l'attività della proteasi.

11.2.3.3 Precipitazione o floculazione del DNA

11.2.3.3.1 Metodo di precipitazione

- 11.2.3.3.1.1 Sali Il tampone di lisi contiene anche sali che rendono il DNA meno solubile nell'estratto cellulare. La carica negativa del DNA legata ai gruppi fosfato lo rende solubile. Quando un sale viene aggiunto al campione gli ioni sodio del sale sono attratti dalle cariche negative del DNA e le neutralizzano, permettendo alle molecole di DNA di unirsi tra di loro.
- 11.2.3.3.1.2 Alcol L'aggiunta di alcol freddo precipita il DNA in quanto insolubile in presenza di un'alta concentrazione salina e di alcol.
- 11.2.3.3.2 Visualizzare il DNA Il DNA precipitato è visibile come fini filamenti bianchi al limite dello strato alcolico, mentre le altre sostanze cellulari rimangono in soluzione. Sono necessari migliaia di filamenti di DNA per formare una fibra grande abbastanza da essere visibile. Il DNA in caso di contaminazioni può assumere colorazione giallognola o rossiccia e non galleggiare nella soluzione.
- 11.2.3.3.2.1 Contaminazioni In caso di contaminazioni il DNA deve essere fatto precipitare di nuovo: si pelletta il floculo, si rimuove il surnatante, si aggiunge alcol freddo e si lascia incubare a basse temperature e lo si risospende in TE (tris-edta) o acqua.

11.2.3.3.3 Altre molecole Le altre molecole rimangono in soluzione e non sono pertanto visibili.

11.3 Giorno 3 - Colture cellulari

Si intende per coltura cellulare, una coltura di cellule che deriva da un tessuto e fatta crescere in un ambiente artificiale a loro favorevole. Dal tessuto di origine animale o vegetale si rimuove pertanto una porzione di cellule.

11.3.1 Disgregazione del tessuto

Il tessuto deve essere disgregato per generare un coltura. La disgregazione può essere:

- Enzimatica: enzimi proteolitici.
- Meccanica: disgregatori meccanici per rompere i legami cellula cellula.

11.3.2 Coltura primaria

Si definisce coltura primaria lo stadio successivo all'isolamento delle cellule. È eterogenea in quanto i tessuti contengono diversi tipi di cellule. Il mantenimento è limitato in quanto le cellule non possiedono capacità di replicazione infinita ma permette di osservare caratteristiche delle cellule in vivo. Queste proliferano in appropriate condizioni fino a che saturano il terreno e devono essere trasferite. Il passaggio o subculture genera una linea cellulare.

11.3.3 Linea cellulare

La linea cellulare è una coltura cellulare omogenea, costituità ovvero da un solo tipo cellulare.

11.3.3.1 Finita

Le cellule si dividono e propagano solo per un numero limitato di volte prima di perdere l'abilità di proliferare ed andare incontro a senescenza.

11.3.3.2 Continua

Le cellule si propagano in maniera indefinita in quanto sono diventate immortali spontaneamente (derivano da un tumore) in seguito a trasformazione con oncogeni virali o trattamenti chimici. Le cellule trasformate crescono molto velocemente ma perdono molte delle caratteristiche originali in vivo.

11.3.4 Morfologia della coltura cellulare

11.3.4.1 Colture in sospensione

Le colture in sospensione sono cresciute nel terreno di coltura in piccoli gruppi o solitarie. Crescono senza aderire. Sono tipicamente derivate dal sangue, non costituiscono tessuti solidi e sono libere di circolare nel fluido.

11.3.4.2 Colture in adesione

Le colture in adesione o su monostrato necessitando per crescere di superfici solide trattate con sostanze specifiche. Aderiscono alla superficie del contenitore. Queste cellule possiedono morfologie specifiche in base al tipo cellulare: allungate bipolari o multipolari.

11.3.4.3 Forma

La forma delle cellule dipende dal tessuto dal quale si ricavano e può essere:

- Sferica per le cellule in sospensione.
- Allungata per cellula bipolari o multipolari come i fibroblasti.
- Poligonale con dimensioni più regolari come le cellule HeLa.

11.3.5 Età delle colture

L'età delle colture può essere indicata come numeri di passaggi (numero di volte in cui una linea cellulare viene sottocoltivata) o come livello di raddoppio.

11.3.5.1 Passaggi

Seminando le cellule in un substrato queste cominciano a replicarsi e a ricoprire tutta la superficie disponibile. Quando saturano l'ambiente vanno diluite altrimenti si bloccano nella fase G_1 e vanno incontro ad apoptosi. Si rende necessario pertanto fare un passaggio: le si diluisce in un altro contenitore per dargli il tempo di crescere. Il tempo di passaggio dipende dalla velocità di replicazione delle cellule.

11.3.5.2 Livello di raddoppio

Si intende per livello di raddoppio il numero di volte totali in cui una popolazione cellulare ha raddoppiato a partire dal suo isolamento primario. È analogo al population doubling time, il tempo in cui una popolazione raddoppia.

11.3.6 Ottenere una coltura cellulare

Oltre alla messa a punto della coltura primaria in laboratorio si può acquistare da organizzazioni come ATCC o richiederle da altri laboratori.

11.3.7 Applicazioni della coltura cellulare

Una coltura cellulare è uno dei maggiori strumenti della biologia cellulare e molecolare. È un eccellente sistema modello in vitro per studiare:

- Normale fisiologia, biochimica e biologia.
- Effetto di farmaci e composti tossici.
- Mutagenesi e carcinogenesi.

- Sviluppo di nuovi farmaci e produzione di composti biologici.
- Terapia genica.
- Consulenza genetica.

11.3.8 Ambiente cellulare - terreno di coltura

Per coltivare una linea cellulare le cellule devono essere mantenute con un alto grado di sterilità, devono ricevere i nutrienti e trovarsi a temperatura e pH stabili.

11.3.8.1 Costituenti base

I costituenti base di un terreno di coltura sono le componenti e sostanze nutritive necessarie alla crescita delle cellule.

- Sali inorganici: bilanciamento osmotico, adesione cellulare, mantenimento del potenziale di membrana.
- Cofattori enzimatici.
- Carboidrati come fonte di energia, glucosio e galattosio.
- Amminoacidi per la proliferazione cellulare.

- Vitamine per crescita e proliferazione cellulare
- Acidi grassi.
- Lipidi.
- Fattori di crescita e ormoni (siero fetale bovino *FBS*).
- Assenza di virus o micoplasmi.
- 11.3.8.1.1 Siero Il siero è uno dei costituenti base del terreno di coltura, è un mix di albumine, fattori e inibiti di crescita che serve per:
 - Crescita cellulare.
 - Neutralizzazione di tossine.

Un siero è il siero bovino fetale FBS che deve esser controllato in ogni batch per l'assenza di virus e micoplasmi.

11.3.8.2 Mantenimento del pH

Le cellule necessitano di un pH neutro tra 7.2 e 7.4. La regolazione del Ph avviene tramite due sistemi di tamponamento o buffering.

- 11.3.8.2.1 Tamponamento naturale Il bilanciamento avviene attraverso CO_2 atmosferica, nell'incubatore si trova a pressione parziale al 5-10%. Nel terreno si inserisce anche bicarbinato che si accoppa con CO_2 per creare un tampone. È poco costoso e non tossico.
- **11.3.8.2.2** Tamponamento chimico Si aggiunge *HEPES* al terreno. Questo garantisce una capacità di tamponamento maggiore e non richiede atmosfera gassosa controllata. È costoso e tossico ad elevate concentrazioni.
- 11.3.8.2.3 Rosso fenolo Molti terreni ne contengono un identificatore come il rosso fenolo. Questo cambia colore quando cambia il pH: con pH neutro è rosso, ma diventa giallo con pH acido e viola con pH basico. In caso di cambio di colore si rende necessario cambiare il terreno.

11.3.9 Contenitori e strumenti per le colture cellulari

Per far crescere le colture cellulari si rendono necessari diversi strumenti.

11.3.9.1 Contenitori per cellule

Si dividono in:

- Flask, con tappo ventilato per permettere lo scambio di CO_2 .
- Piastra di coltura con chiusura non ermetica.
- Microplate con chiusura non ermetica. Le microplate permettono di osservare colture diverse in parallelo: verrà utilizzata quella a 6 pozzetti per contenere le colture, di cui 4 verrano colorate.

11.3.9.2 Altri strumenti

- Tubi da 50 e 15mL.
- Microtubi da 0.5, 1.5 e 2mL.
- Pipette sierologiche 1, 2, 5, 10, 25mL.
- Pipette.
- Puntali.
- Micropipette a volume variabile.

11.3.10 Area di lavoro

11.3.10.1 Cappa biologica

La cappa biologica è un'area di lavoro asettica che garantisce:

- Il contenimento di liquidi e aerosol infettivi che si generano durante una procedura di lavoro.
- Protezione da polvere e contaminanti microbici presenti nell'aria.

È presente un flusso costante unidirezionale di aria filtrata da filtri HEPA sull'area di lavoro che è orizzontale e verticale per proteggere operatore e coltura cellulare.

11.3.10.1.1 Utilizzo Si disinfetta la superficie con etanolo 70% e si asciuga con carta prima e dopo il lavoro. Si sterilizza prima e dopo con raggi UV. Si noti come è un'area di lavoro e non di conservazione. Non si deve coprire le griglie esterne in quanto sono quelle responsabili del mantenimento del flusso.

11.3.10.2 Incubatore

L'incubatore è il luogo in cui vengono conservate le cellule in crescita. È in grado di mantenere la temperatura ottimale (37°) e una quantità fissa di CO_2 5% a pressione parziale in grado di contrastare l'acidificazione dei terreni. Anche l'umidità rimane stabile in modo da impedire l'evaporazione del terreno di coltura.

11.3.10.3 Contaminazioni

11.3.10.3.1 Contaminazioni chimiche Possono essere origine di contaminazioni chimiche endotossine, ioni metallici, tracce di disinfettanti. La contaminazione chimica è difficile da rilevare.

11.3.10.3.2 Contaminazioni biologiche Se la coltura non viene lavorata correttamente può venir contaminata da batteri, funghi o microplasmi. Quando questo avviene non è più utilizzabile: questi organismi cambiano infatti le condizioni di crescita. Si nota la presenza di batteri grazie a caratteristici pallini nella coltura. Un altra contaminazione comune è quella da lievito, presente nell'aria.

11.3.10.3.3 Evitare contaminazioni La sorgente principale di contaminazioni è l'operatore. La cappa biologica dedicata a colture cellulari si trova in una stanza dedicata ad esse. L'operatore deve lavorare in maniera asettica:

- Lavarsi le mani.
- Indossare guanti e camice.
- Disinfettare i guanti con etanolo 70%.
- Disinfettare la superficie prima e dopo il lavoro.
- Disinfettare tutto ciò che viene messo sotto cappa.
- Dispensare liquidi con pipette o pipettatore.

- Usare materiale sterile.
- Aprire pipette, scatole di puntali, fiasche, tubi e reagenti solo sotto cappa.
- Dopo aver aperto un contenitore posizionare il tappo all'in giù.
- Richiudere ogni contenitore con cellule o reagenti appena possibile.
- Utilizzare antibiotici nel terreno

11.3.10.4 Norme di sicurezza

Un laboratorio di coltura cellulare presenta rischi specifici: manipolazione delle colture di cellule umane e animali e reagenti tossici, corrosivi e mutageni.

- Autoclavare tutti i rifiuti biologici solidi che vengono a contatto con cellule o reagenti.
- Raccogliere rifiuti liquidi dopo ciascun esperimento e trattare con candeggina.
- Si assuma che le colture cellulari sono pericolose in quanto possono contenere virus o altri organismi.
- Leggere il safett data sheet dei reagenti.
- Non si mangia e non si beve.
- Si indossano guanti e camice dedicato.
- Si usa materiale sterile.
- Si usano dispositivi appropriati per maneggiare liquidi contenenti cellule.
- Si lavora sotto cappa biologica.
- Si decontaminano le superfici di lavoro con disinfettante.
- Si lavano le dopo aver lavorato con le cellule e prima di lasciare il laboratorio.

11.3.11 Mantenimento delle cellule

11.3.11.1 Controllo delle cellule

Le cellule vanno controllate ogni giorno, osservando colore del terreno di coltura e la loro morfologia. In caso di terreno esausto lo si rimuove e se ne aggiunge di fresco. In presenza di stato di semi-confluenza delle cellule si rimuovono e si fa un passaggio o semina in altre fiasche.

11.3.11.2 Rimozione delle cellule - harvesting

In caso le cellule risultino sane si può staccarle dal substrato.

11.3.11.2.1 Rimozione meccanica La rimozione meccanica delle cellule avviene attraverso pipetta o cell scraper.

11.3.11.2.2 Rimozione con enzimi proteolitici Per la rimozione con enzimi proteolitici si utilizzano enzimi che disgregano i legami cellula-cellula in quanto pone meno stress alle cellule. Esempi sono tripsina, collagenasi, accutasi o *EDTA*. Questi causano il distacco delle cellule dalla superficie in maniera veloce ed efficace. La reazione di proteolisi può essere bloccata aggiungendo il terreno con siero.

11.3.12 Esercitazione

Si indossano guanti e camice e si utilizzano cellule HeLa in fiasca T-75 per ogni gruppo. Nell'aula di microscopia vengono osservate le cellule al microscopio invertito in campo chiaro con obiettivo $2.5 \times$ e si valuta la confluenza cellulare. Sotto cappa si controllano i reagenti.

11.3.12.1 Conta cellulare

- 1. Aprire la fiasca con le cellule ed aspirare il terreno.
- 2. Aggiungere 10mL di PBS, chiudere la fiasca e muoverla per lavare la superficie interna.
- 3. Aspirare il PBS e aggiungere 1mL di tripsina.
- 4. Mettere la fiasca a 37° nell'incubatore per 2 minuti,
- 5. Bloccare l'azione della tripsina aggiungendo 8mL di terreno di coltura.
- 6. Spipettare la sospensione cellulare cercando di lavare tutta la superficie della fiasca.
- 7. Raccogliere la sospensione cellulare e trasferirla nel tubo da $50\mathrm{mL}.$
- 8. Trasferire 20µl di sospensione con la pipetta in una vial e aggiungere 20µl di trypan blue. Mescolare con la pipetta.
- 9. Trasferire 10µl nella camera di Buerker.
- 10. Contare le cellule di 3 quadrati, fare la media a calcolare il numero di cellule per millilitro con:

 $numero\ medio\ cellule\cdot fattore\ di\ diluizione\cdot 10\,000$

11.3.12.1.1 Camera di Buerker La camera di Buerker è un vetrino particolare in cui si posiziona la porzione di coltura. Il vetrino portaoggetto va fissato con acqua in modo da impedirne movimenti. Il vetrino contiene delle scanalature che lo suddividono in 9 quadrati. Quelli esterni sono a loro volta divisi in 16 quadratini e quello centrale in 25. Queste divisioni rendono più facile la conta. Per convenzione si contano anche le cellule presenti nel quadrato anteriore di destra e sui bordi.

11.3.12.1.2 Trypan blue Trypan blue è internalizzato dalle cellule morte, che pertanto diventano blu opaco. Le cellule vive invece sono bianche e luminose e rifrangono la luce emessa dal microscopio. Essendo che diluisce la coltura introduce un fattore di diluizione di 2.

11.3.12.2 Preparazione delle colture

- 1. Aggiungere alle due colture dish 7mL di terreno e alla 6-well plate 2mL per pozzetto.
- 2. Seminare $1 \cdot 10^6$ cellule in un culture dish per l'estrazione del DNA.
- 3. Seminare $1 \cdot 10^6$ cellule in un culture dish per l'estrazione delle proteine.
- 4. Seminare $2\cdot 10^5$ cellule in ogni pozzetto della 6-well plate.
- 5. Indicare su ogni culture disc e sulla 6-well plate il numero della linea cellulare, data e nome del gruppo.
- 6. Mettere tutto nell'incubatore a 37°.

11.4 Giorno 4 - Colorazione di organelli citoplasmatici

La colorazione di organelli citoplasmatici avviene attraverso coloranti a fluorescenza.

11.4.1 Fluorescenza

La fluorescenza è un caso particolare di luminescenza che si verifica per eccitazione: è la proprietà di alcune sostanze di rimettere a lunghezza d'onda maggiore le radiazioni elettromagnetiche ricevute.

11.4.1.1 Fluorocromi

I fluorocromi sono molecole che assorbono radiazione magnetica e sono eccitate da una luce di un colore ed emettono una luce di colore diverso con lunghezza d'onda maggiore. Quando si smette di eccitarli non continuano ad emettere luce.

11.4.1.1.1 Struttura Contengono tipicamente anelli aromatici che permettono la più intensa e utile emissione fluorescente molecolare.

11.4.1.1.2 Vantaggi

11.4.1.1.3 Svantaggi

- Molecole piccole.
- Vasta gamma di colori.
- Possibilità di legarsi ad altre molecole.
- Tendenza a decadere d'intensità nel corso dell'osservazione o photobleaching.

11.4.1.1.4 Photobleaching Si intende per fotobleaching la diminuzione della fluorescenza di un campione dovuta alla degradazione fotochimica del fluoroforo. Avviene quando un fluoroforo perde permanentemente la capacità di fluorescere a causa di danneggiamenti chimici introdotti da fotoni e modifiche di legami covalenti.

11.4.1.1.4.1 Ridurre il photobleaching Per ridurre il photobleaching si può:

- Diminuire l'intensità dell'indicatore luminoso.
- Diminuire il tempo di esposizione all'indicatore luminoso.

11.4.1.2 Microscopia a fluorescenza

La microscopia a fluorescenza è un tipo di microscopia ottica in cui il campione viene colorato con anticorpi fluorescenti o sostanze specifiche coniugate con fluorocromi. La luce utilizzata ha lunghezze d'onda specifiche per essere eccitate ed emetteranno nel visibile.

11.4.1.2.1 Struttura del microscopio Il microscopio possiede una lampada a sorgente luminosa che emette luce diversa a seconda di filtri. Questa luce a una lunghezza d'onda specifica eccita il fluoroforo che emette la luce catturata dall'oculare.

11.4.2 Scopo dell'esercitazione

Lo scopo dell'esercitazione è preparare colorazioni vitali e fissare le cellule in coltura per colorarne strutture intracellulari con fluorofori. Successivamente avviene l'osservazione di strutture intracellulari tipiche della cellula eucariote. La coltura cellulare proviene da cellule umane in coltura cresciute su vetrino. Le cellule vengono fissate in modo che rimangano intatte riducendo al minimo il danno alle strutture del campione.

11.4.3 Reticolo endoplasmatico

Il reticolo endoplasmatico è un sistema membranoso composto da vescicole, cisterne, sacculi e canalicoli con aspetto reticolare. Tra i diversi compartimenti il reticolo endoplasmatico è quello più esteso e arriva ad occupare fino al 90% della totalità delle membrane.

11.4.3.1 Composizione

Il reticolo endoplasmatico si divide in:

- Reticolo endoplasmatico ruvido RER.
- \bullet Reticolo endoplasmatico liscio SER.
- Reticolo endoplasmatico transizionale.

11.4.3.2 Funzioni

Le funzioni del reticolo endoplasmatico sono:

- Trasporto di proteine appena tradotte dall'insieme o pool di ribosomi della cellula.
- Glicosilazione di proteine e loro indirizzamento verso le sedi finali come Golgi e altri organelli o secrezione.
- Controllo e degradazione di proteine malripiegate.
- Riserva di ioni calcio, utile in caso di processi come contrazione, apoptosi, iniziazione di processi cellulari ciclici, vie di segnalazione.
- Detossificazione di sostanze esterne come xenobiotici.

11.4.3.3 ERTracker

La glibenclamide è un farmaco utilizzato da pazienti diabetici per correggere l'iperglicemia. Fa parte della famiglia delle sulfaniloree. La molecola stimola e favorisce la secrezione di insulina da parte delle cellule β del pancreas. Si lega al recettore SUR1 associato al canale K^+ ATP-dipendente. Questi canali sono prominenti sul reticolo endoplasmatico. Questo colorante assorbe a 504nm nel blu ed emette a 511nm nel verde.

11.4.4 Mitocondri

I mitocondri sono organelli citoplasmatici delle cellule eucariote.

11.4.4.1 Composizione

Sono a forma di fagiolo con due membrane sovrapposte. La membrana interna forma creste che si ripiegano dentro ad una matrice.

11.4.4.2 Funzione

La funzione principale dei mitocondri è la produzione di energia sotto forma di ATP dalla demolizione di carboidrati in ambiente aerobico.

11.4.4.3 MitoTracker

Il MitoTracker è una molecola permeabile alla membrana cellulare che contiene un'estremità di clorometile reattiva ai tioli. Quando entra nel mitocondrio durante la respirazione cellulare viene ossidata e viene coniugata a tioli che la rendono fluorescente. Questo colorante assorbe a 579nm nel verde ed emette a 599nm nell'arancione.

11.4.5 Membrana citoplasmatica

11.4.5.1 Wheat germ agglutinin WGA

La membrana citoplasmatica viene marcata con WGA, una lectina che protegge il grano da insetti, lieviti e batteri. È una proteina agglutinina e si lega al N-acetil-D-glucosammide. Questo colorante assorbe a 590nm nel verde ed emette a 617nm nel rosso.

11.4.5.1.1 Lectine Le lectine sono una famiglia di proteine altamente specifiche per determinati zuccheri. Svolgono un importante ruolo biologico nel processo di riconoscimento dei polisaccaridi sulle membrane cellulari.

11.4.6 Citoscheletro

11.4.6.1 Composizione

Il citoscheletro è composto da polimeri di G-actina che si polimerizza in F-actina e altri polimeri.

11.4.6.2 Funzioni

Il citoscheletro:

- Esercita la trazione sui cromosomi.
- Separa la cellula in divisione.
- Dirige il traffico intracellulare.
- Sostiene la membrana plasmatica.
- Crea collegamenti meccanici per la resistenza allo shock.
- È responsabile del movimento cellulare e dell'estensione delle protrusioni cellulari.

11.4.6.3 Falloidina

Il marcatore del citoscheletro è la falloidina che reagisce stechiometricamente con il citoscheletro e crea un legame specifico con actina. Il colorante assorbe a 495nm nel blu e trasmette a 518nm nel verde.

11.4.7 Nucleo

11.4.7.1 Composizione

Il nucleo è un organello a doppia membrana e contiene il DNA e nucleoli.

11.4.7.2 DAPI

DAPI o 4', 6'-diammin-2-fenilindolo si lega nel solco minore della doppia elica del DNA (ad adenina e timina) attraverso un prolong antifade. Passa attraverso le membrane cellulari di cellule fissate e vitali. Il nucleolo non viene colorato in quanto ricco di proteine e RNA. Permette inoltre si determinare la fase del ciclo cellulare della cellula. Questo colorante assorbe a 359nm nel viola ed emette a 461nm nel blu.

11.4.8 Colorazione vitale

11.4.8.1 Fissaggio delle cellule

Lo scopo del fissaggio è ridurre al minimo i danni alle strutture del campione. Per farlo si utilizzano aldeidi o solventi organici. Le prime permettono una buona conservazione della struttura cellulare creano legami crociati tra gruppi amminici delle catene laterali. In questo esperimento viene utilizzata paraformaldeide al 4%. Essendo composti tossici vanno tenuti sotto cappa.

11.4.8.2 Protocollo

Si aspira totalmente il campione cercando di rimuovere il terreno e si aggiunge la soluzione di paraformaldeide utilizzando una micropipetta. Le cellule fissate sono mantenute stabili senza alterane la struttura.

11.4.8.3 Prime colorazioni

A questo punto si può aggiungere WGA-594.

11.4.8.4 Permeabilizzazione

Per preparare le cellule per l'ingresso di falloidina si devono permeabilizzare le membrane con l'utilizzo di saponi. In questo modo si distrugge la membrana fosfolipidica. Altre molecole com SDS e tryphon aiutano a formare pori di membrana.

11.4.8.5 Colorazioni

Dopo aver aggiunto la parafolmaldeide si lava con *PBS* e si aggiungono i coloranti. Essendo le colorazioni fotosensibli si mette in incubazione per 20 minuti coperte da stagnola in modo da evitare la degradazione del campione. Dopo l'incubazione si recupera dalla superficie cellulare il vetrino e montarlo sul vetrino portaoggetti. Si usano vetrini di vetro in quanto danno meno dispersione ottica. Si fissa il mounting media che contiene oltre alle colle anche *DAPI*.

11.4.8.6 Sincronizzare le cellule

È possibile sincronizzare le cellule bloccandole tutte in G_1 sottoponendole a uno stress: si può togliere il siero dal terreno di coltura.