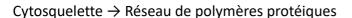
CYTOSQUELETTE

I. GÉNÉRALITÉS

Cytosquelette impliqué dans :

- l'organisation cellulaire : architecture + mouvements cellulaires
- interaction avec les cellules de l'environnement : résistance, déformation, déplacement, transmission force mécanique

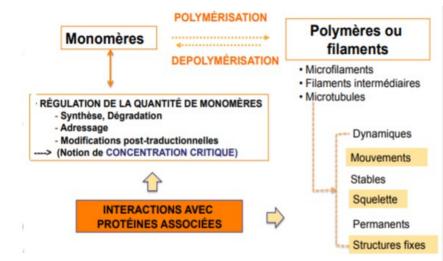


- spé des eucaryotes : microtubules, microfilaments, filaments intermédiaires (il y a un cytosque différent chez les bactéries)
- retrouvé dans toute la cellule (cytoplasme et noyau)
- stable et dynamique
- remaniement imp +++ en mitose

Les protéines du cytosquelette sont sous forme de monomères et vont être capables de polymériser pour former des filaments: microfilaments, FI, Microtubules

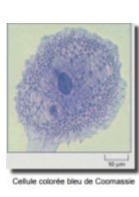
Régulation au niveau de la qté de monomères : concentration critique \rightarrow concentration au dessous de laquelle les monomères sont incapables de s'associer

- synthèse ou dégradation
- adressage
- modifications post-traductionnelle



Les protéines associées soit au monomères soit aux filaments jouent aussi un rôle dans la régulation :

- participent à la structure organisée et à la dynamique du cytosquelette
- interagissent avec les monomères ou les filaments
- participent à la régulation des fonctions du cytosquelette
- sous l'influence de signaux extra ou intracellulaires

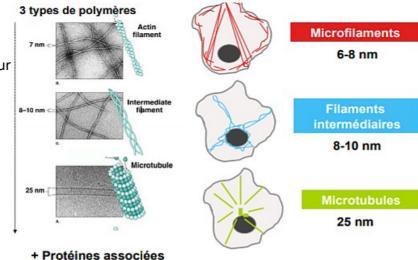


PROTÉINES ASSOCIÉES - Séquestration cytosol - Activation polymérisation - Chaperonnes - Dégradation - Dégradation - Clivages - Interactions avec composants - Protéines moteurs - Edifices complexes

II. DESCRIPTION DES DIFFÉRENTS CONSTITUANTS

Il y a 3 types de polymères, classés selon leur taille :

- microfilaments 6-8 nm
- Filaments intermédiaires 8-10 nm
- Microtubules 25 nm



II.A. Filaments intermédiaires

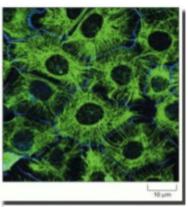
Photo: Fi marqués aux Ac anti Kératine

<u>Caractéristiques:</u>

- 8 10 nm
- très résistants aux sels et aux détergents : seuls les FI résistant dans une cellule
- spé des métazoaires (organismes pluricellulaires avec une organisation en tissus) : cohésion entre les cellules
- famille hétérogène : 50 gènes différents peuvent coder pour les FI

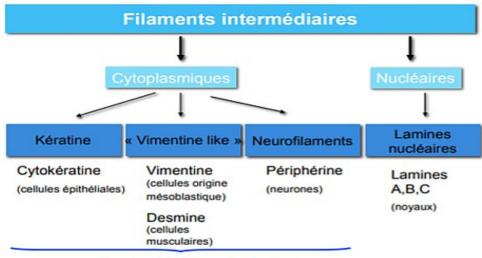
Rôle:

- organisation cellulaire et tissulaire
- régulation des contraintes mécaniques



C. Épithéliales marquées Kératine

II.A.1. Familles de Fl



Spécificité cellulaire ---> utilisation comme marqueur

II.A.2. Structure des FI

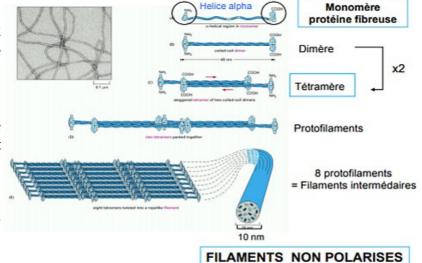
Monomère = protéine fibreuse compo de 2 domaines globulaires reliés par une hélice alpha

2 monomères vont s'associer en dimère

2 dimères vont s'associer en tétramère tête bêche → **non-polarisée** car d'un côté NH2 et COOH et idem de l'autre coté

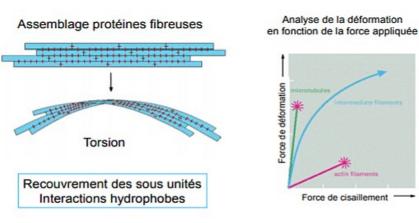
Les tétramères se mettent les uns à la suite des autres : ils s'associent en protofilaments

8 protofilaments s'enroulent pour former 1 filament (1 filament = 8x4 monomères = 32)



II.A.3. Résistance des FI

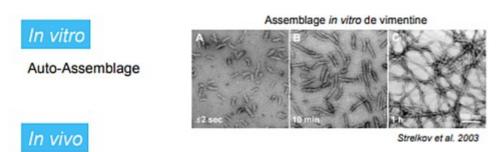
Assemblage avec des interactions hydrophobes très résistantes : résistance mécanique et chimique !



Forte résistance mécanique et chimique

II.A.4. Assemblage des FI

Réseau dynamique Addition des sous-unités aux extrémités et dans le filament



Mécanismes d'assemblage/désassemblage mal connus

Cycle P/déPhosphorylation?

Mécanisme de nucléation inconnu

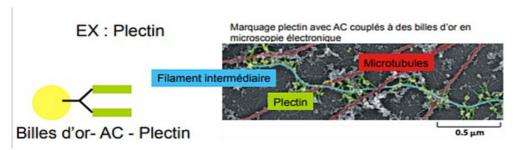
Pas de poisons ciblant l'assemblage des filaments intermédiaires

In vitro: s'auto-assemble

<u>In vivo</u>: on ne sait pas très bien, pas de poison ni de molécules qui les affectent : on n'a pas d'outil pour pouvoir les assembler ou désassembler

Cependant, on sait que les Lamines s'assemblent et se désassemblent avec un cycle phosphorylation/déphosphorylation (en mitose : phosphorylation \rightarrow désassemblage de la lamina nucléaire)

II.A.5. Protéines associées aux FI



Rôle: structure

- Formation de réseaux et de faisceaux
- interaction avec microfilaments et microtubules
- Interaction avec les autres structures cellulaires
- Dégradation des FI
- Pas de protéines moteurs associées aux FI!! : ne servent pas de support de transport

Ex : Billes d'or couplées à des Ac anti Plectine (ME)

La Plectine fait des ponts entre les microtubules et les FI → fait des liens

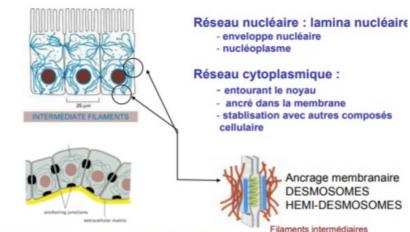
II.A.6. Organisation cellulaire des Fi

Réseau nucléaire : Lamina nucléaire

- → enveloppe nucléaire
- → interaction avec nucléoplasme

Réseau cytoplasmique :

- → entourent le noyau
- → ancré la la MP : fait des liaisons entre cellules grâce aux desmosomes et hémi-desmosomes
- composés cellulaires



→ stabilisation avec les autres Organisation de la cellule et tissus Résistance aux forces de traction

II.B. Microfilaments = filaments d'actine (F)

Photo: Marquage de filaments d'actine dans les fibroblastes avec de la phalloïdine (poison de ces filaments d'actine) couplée à un fluorochrome

Longs prolongements dans la cellule = fibres de stress (tout le temps présentes mais aug si cellule stréssée!)

Sous la MP = cortex mb

Caractéristiques :

- -6-8 nm: les + petits
- Rigides
- Résistance à la tension

Rôle:

- Organisation cellulaire
- contraction
- Mouvement cellulaires





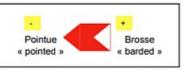
II.B.1. Structure des microfilaments

Monomères d'actine G (= Actine Globulaire) qui vont polymériser en (micro)filaments d'Actine F.

Actine G:

- protéine Globulaire
- Très conservée
- 3 classes : α, β, γ (exprimées différemment en fonction des tissus)
- 5% des protéines cellulaires
- 2 domaines, à l'intersection de ces 2 domaines : site de liaison à l'ATP
- molécule asymétrique et polarisée :
 - → un bout « pointu » (-)
 - → un bout « en brosse » avec domaine ATP (+)

Actine G ----> Actine F Actine G • Protéine globulaire (43kDa) • Très conservée • 3 classes (α, β, γ) • 5% des protéines cellulaires • 2 domaines • site de liaison à l' ATP

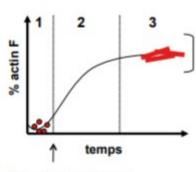


Actine F
Structure hélicoïdale de Ø 6-8 nm
Filament polarisé

II.B.2. Polymérisation des Filaments d'actine (F)

In vitro (Actine purifiée, Mg2+, ATP, 37°C)

- Nucléation
- Polymérisation
- Equilibre



Concentration critique

- Extrémité +
- Déplacement des sous-unités dans le filament « tapis roulant ou Treadmilling »
- Coiffe ATP (assemblage ATP)

In vitro:

- Actine purifiée + Mg + ATP à 37°C
- Monomères s'associent difficilement si que Actine, facilité par Mg + ATP + 37°C
- (1) nucléation : initiation de l'assemblage quand on a atteint la concentration critique

(2) Aug de nb de filaments formés : polymérisation

sortir du filament (- d'affinité)

- (3) Phase d'équilibre : filaments s'assemblent et se désassemblent aux 2 extrémité pour garder cet état d'équilibre : phénomène du « tapis roulant »
 - → extrémité + = coiffe ATP : + d'assemblage que de désassemblage (extrémité dynamique)

 Monomères arrivent lié à l'ATP : + facile de s'assembler (+ grand affinité)
 - → extrémité : + de désassemblage que d'assemblage

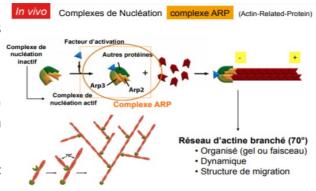
 Monomères ont hydrolysé leur ATP : ils sont sous forme ADP et ont donc + tendance à

In vivo:

- concentration de monomères < concentration critique : monomères incapables de s'assembler
- Il faut l'intervention de complexes de nucléation : initient la nucléation des filaments
 - → ARP : réseau d'actine branché à 70° (dynamique, structure de migration)
 - → Formines : réseaux non réticulé = linéaires

ARP:

- (1) complexe de nucléation sous forme inactive dans le cytosol
- (2) Facteur d'activation qui vient activer ARP
- (3) ARP peut fixer un monomère d'actine coté (-) (affinité de ARP pour le filament): initie la polymérisation + séquestre extrémité (-)
- (4) Arrivée des monomères(ATP) coté (+) : polymérisation

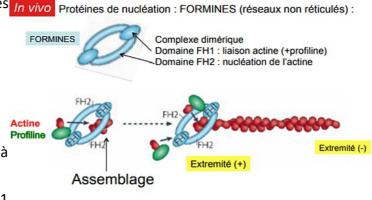


Formines : complexe dimérique formé de 2 protéines / In vivo Protéines de nucléation : FORMINES (réseaux non réticulés) : avec chacune 2 domaines

→ boule : FH1 : liaison à l'actine coté (+) (+profiline)

→ tige : FH2 : nucléation de l'Actine

- (1) Actine liée à la profiline (protéine qui se lie à l'actine et qui favorise l'assemblage)
- (2) Formine se lie à l'Actine via son domaine FH1 (elle même liée à la profiline)
- (3) Transfert Actine-profiline sur FH2: fixe le monomère



- (4) Un autre monomère d'Actine lié à la profiline se fixe sur FH1 et sera transféré sur FH2
- (5) etc

Donc se ramifie et est lié par extrémité (+) et extrémité (-) libre

II.B.3. Régulation polymérisation Actine

Régulation par des signaux extra cellulaire +++

Intervention des GTPases monomèriques (Rho)

Régulation via:

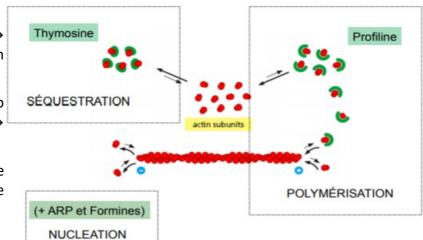
- concentration critique + protéines de nucléation
- Stabilité via la famille des ABP
- Drogues spé :
 - → Cytochalasine : inhibe polymérisation
 - → Latrunculine : se lie à l'actine libre = séquestration → déclenche dépolymérisation
 - → **Phalloïdine** : Stabilisation des filaments (utilisé pour le marquage si couplé à un fluorochrome)

II.B.4. Famille des ABP

Protéines se liant à l'actine G (monomère) :

- Thymosine séquestre l'Actine

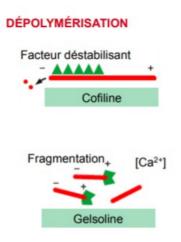
 dépolymérisation pour rétablir un concentration suffisante d'Actine libre
- Profiline: se lie à l'Actine pour favo son assemblage via les Formines → Polymérisation
- ARP et Formines: complexes de nucléation qui lient le 1er monomère des filaments → polymérisation

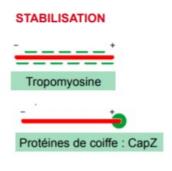


Protéines se liant à l'Actine F (filament)

- Cofiline: se lie sur toute la longueur du filament → dépolymérisatioon
- Gelsoline : Si Activée par le Calcium : fragmente le réseau d'Actine → dépolymérisation

ex : déstabilisation du cortex sous membranaire





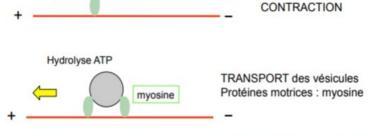
- Tropomyosine : dans les cellules musculaires → Stabilisation
- Protéines de coiffe (CapZ): se lient à la coiffe ATP (extrémité +) → Stabilisation

Famille des Myosines

 Protéines moteur (Myosines) : se déplacent sur les filaments

 \rightarrow contraction : glissement des filaments entre eux

→ transport de vésicules reliés à la myosine



Intervention dans transport cellulaire et contraction cellulaire

- ABP permettant la formation de :
 - → réseau = protéines de fasciculation
 - → faisceau = protéines de réticulation

ex : Alpha Actinine dans les fibres de stress, Filamine dans les structures de migration

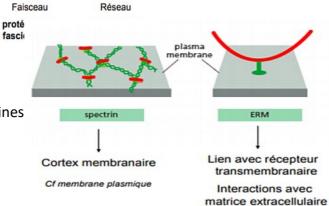


ABP permettant l'association avec la MP :

Spectrine: cortex mb

ERM : adhésion cellulaire, interaction des protéines

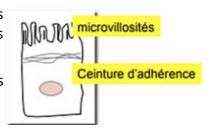
d'adhésion avec la MP



II.B.5. Structures associées aux microfilaments dans la cellule

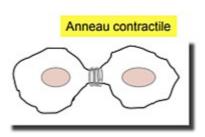
Au niveau de certains épithéliums, il y a des microvillosités. Au niveau de ces cellules il y a aussi une ceinture d'adhérence qui va permettre de relier ces cellules entre elles → cohérence

La ceinture d'adhérence et les microvillosités présentent des microfilaments particuliers .



Cf adhésion cellulaire

Lors de la cytodiérèse : formation d'un anneau contractile qui va permettre de séparer les 2 cytoplasmes à la fin de la mitose.



Dans les cellules, on retrouve plusieurs structures associées à l'Actine :

- fibres de stress : longs prolongements attachés à la mb/au support par des points focaux

d'adhésion(= base des fibres de stress)

!! Tjrs présentes !! si stress de la cellule : augmentation des fibres de stress

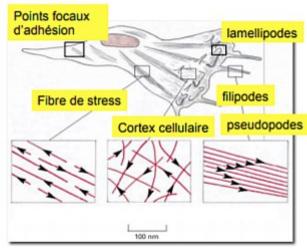
cortex cellulaire sous la MP

structures de migration : en réseau ou en faisceau

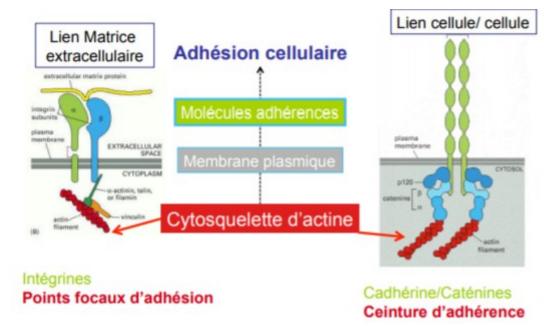
→ lemellipodes : lame

 \rightarrow filipodes : longs prolongements fins

→ Pseudopodes : longs prolongements épais



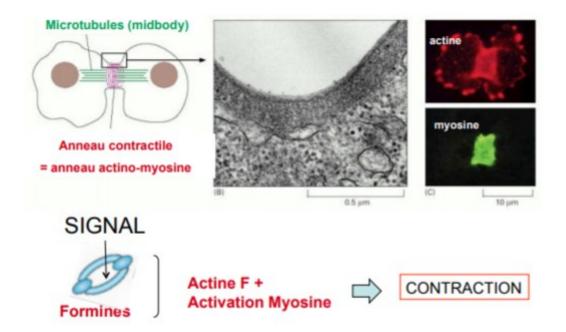
Ex: Interaction microfilaments d'Actine/ molécules d'adhérences au nv de la MP



Au nv des points focaux d'adhésion (contacts focaux), les fibres de stress (filaments d'actine F) seront reliés avec des Intégrines (protéines de la MP).

Au nv de la ceinture d'adhérence (zonula adherens), les filaments d'actine seront reliés à des Cadhérines ou à des Caténines (Protéines de la MP).

Ex : Cytodiérèse : mise en place de l'anneau contractile

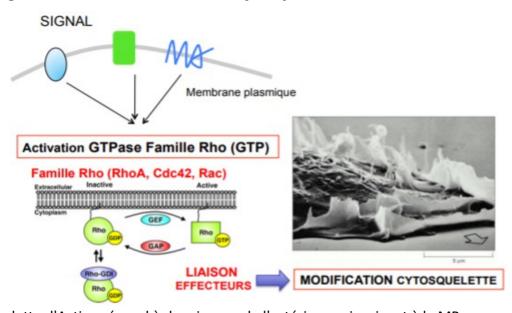


Les cellules se divisent en fin de mitose, au moment de la cytodiérèse.

- (1) Formation d'un pont de microtubules en vert (=midbody)
- (2) Signal: Microtubules recrutent des Formines
- (3) Formines recrutent Actine G
- (4) Polymérisation en filaments d'Actine F
- (5) Filaments d'Actine F activent des Myosine
- (6) Mise en place de l'anneau contractile formé d'Actine F + Myosine → contraction qui permet la séparation des 2 cytoplasmes.

ME: marquage Actine et marquage Myosine

II.B.6. Signalisation et modification du cytosquelette Actine



Le cytosquelette d'Actine répond à des signaux de l'extérieur qui arrivent à la MP.

Ces signaux activent des GTPases Rho:

- actives liées au GTP, peuvent être liées à leurs effecteurs et modifier le cytosquelette d'Actine
- inactives liées au GDP, peuvent être décrochée de la MP grâce aux GDI

GTPases Rho:

- Famille avec 3 chefs de sous-familles :
 - \rightarrow RhoA
 - → Cdc 42
 - \rightarrow Rac
- Étude des protéines Rho : on a pris des cellules quiescentes (=au repos) et on a injecté des protéines purifiées mutées pour être tjrs actives (Rho ou cdc42 ou Rac).

On a regardé ensuite dans quel état se trouvait le cytosquelette en marquant l'Actine grâce à de la Phalloïdine fluorescente.

RhoA activé: formation de fibres de stress

Cdc 42 activé: Filipodes

On peut aussi injecter des vecteurs d'expression = des plasmides codant pour ces protéines activées : même résultat

Rac activé: Lamellipodes

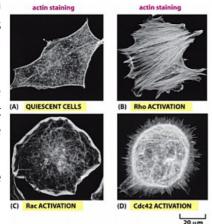
Rho, Cdc42 et Rac, créent des cascades de signalisation aboutissant à l'activation de

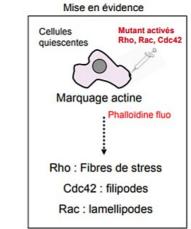
RhoA: Profiline → Polymérisation des fibres de stress avec la Formine

protéines spécifiques :

- Cdc42 : Arp2/3 → protéines de nucléation
- Rac : Cofiline → Dépolymérisation des filaments d'Actine F

N-WASP Rho-kinase/ROCK SENS DE MIGRATION ASSEMBLAGE de novo F-actin DÉSASSEMBLAGE





Ex: Formation d'une structure de migration dynamique: les Lamellipodes

Complexe Arp se fixent à l'extrémité (-) pour créer une structure de migration ramifiée (à 70°C), polymérisation du coté de l'éxtrémité (+)(= coiffe ATP).

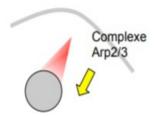
La cofiline vient se fixer à l'extrémité (-) pour dépolymériser les filaments d'Actine F

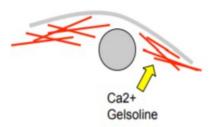
Cytosquelette Actine et transport Ex: vésiculaire

Endocytose: Complexe Arp2/3 qui forme une queue d'actine propulsant la vésicule et donc permet le déplacement de la vésicule

Exocytose: Calcium active la Gelsoline → cortex se fragmente pour laisser passer les vésicules d'exocytose

ENDOCYTOSE des vésicules Propulsion « queue d'actine »





EXOCYTOSE des vésicules Déassemblage Cortex cellulaire

II.C. Microtubules

Photo: Ac anti tubuline

Rôle différents selon phase du cycle :

Interphase:

- Formation du réseau
- Distribution des organites
- Circulation des vésicules

3-Microtubules

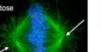
Centrosome



INTERPHASE

- Réseau
- Distribution des organites
- Circulation vésicules





MITOSE

- Fuseau mitotique Ségrégation des chromosomes
- « Midbody » ou microtubules interzonaux Séparation des deux cellules filles



CIL FLAGELLES

ORGANISATION CELLULAIRE ROLE DE SOUTIEN TRANSPORT CELLULAIRE (RAILS)

Mitose:

- Fuseau mitotique → ségrégation des chromosomes
- MidBody = microtubules inter zonaux au centre de l'anneau contractile → séparation des 2 cellules filles pndt la cytodiérèse

On en retrouve aussi dans les cils et flagelles.

Rôle:

- Organisation cellulaire
- Soutien
- Transport cellulaire (rails)

II.C.1. Structure des microtubules

Tube creux de 25 nm

Polarisé:

→ extrémité (+) : dynamique

→ extrémité (-) : - dynamique

Hétérodimères de tubuline formés de 2 protéines globulaires capables de lier le GTP, cibles de modif posttrad:

- Tubuline α : site N (Nonéchangeable) → GTP reste
 fixé
 (2x 52 kDa)
 Protéine globulaire
 Liaison au GTP
 Plusieurs gènes
 Modifications poste
- Tubuline β: site E
 (échangeable) → GTP peut s'hydrolyser en GDP

Hétérodimères tubulines ----> Microtubules

X 13 = Microtubule

Protofilament

Tubes creux 25 nm de Ø

Hétérodimères Tubuline

• Tubuline \(\alpha \) et Tubuline \(\beta \)

• Protéine globulaire

• Liaison au GTP

• Plusieurs gènes

• Modifications post-traductionnelles

FILAMENTS POLARISÉES

Assemblage d'hétérodimères à la queue leu-leu → formation d'un proto-filament 13 proto-filaments = 1 microtubule

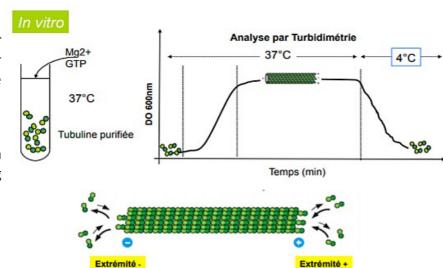
II.C.2. Polymérisation des Microtubules

In vitro:

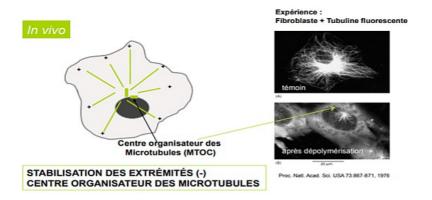
Tubuline purifiée + Mg + GTP à 37°C

Analyse de l'assemblage par turbidimétrie → mesure du trouble par formation des micro tubules par mesure de la DO

- (1) phase d'initiation de la polymérisation = nucléation (Aug DO)
- (2) Assemblage
- (3) Équilibre



Sensibles à la température : Si on passe à +4°C → désassemblage des SU : dépolymérisation



<u>In vivo :</u>

Centre de nucléation au nv du MTOC (Centre Organisateur des MicroTubules) → Stabilise l'extrémité (-)

C'est en fait un centrosome à 2 centrioles entouré de matériel péri-centriolaire de nature protéique et renferme des petits anneaux de nucléation : les Gamma-TuRc (Gamma Tubuling Ring Complex) → initient la nucléation.

Composition Gamma-TuRc:

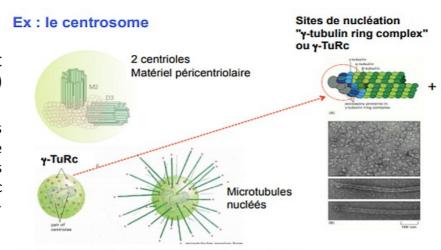
- Tubuline α
- Tubuline β
- Tubuline y Gamma, extrémité (-) : fixe + initie la polymérisation

Mise en évidence du centre de nucléation :

- (1) on place les cellules à 4°C → dépolymérisation des microtubules
- (2) on remet les cellules à 37°C → microtubules re-polymérisent à partir de ce centrosome

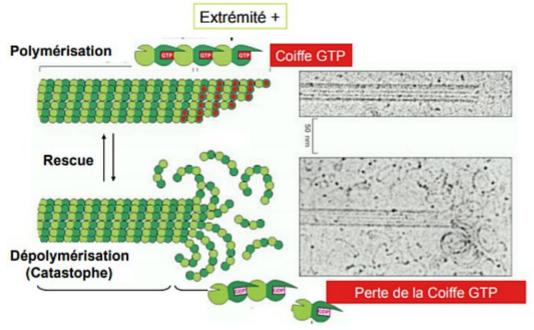
En mitose, le centriole est dupliqué pour formé les pôles du fuseau : les centrosomes se doublent en phase G1.

A la fin de la mitose chaque cellule récupère un centriole.



Duplication en G1/S / pôles du fuseau en mitose

II.C.3. Instabilité dynamique des micro-tubules in vivo



Dans la cellule, les microtubules vont soit :

- s'allonger extrémité (+): coiffe GTP qui favorise l'allongement du micro-tubule
- se dépolymériser extrémité (-)

Il peut y avoir un signal qui induit la perte de la coiffe GTP (hydrolyse de tout le GTP): dépolymérisation brutale. Suite à cela, la dépolymérisation peut s'arrêter rapidement : Rescue, et continuer à polymériser

Cela permet une dynamique de mouvement au nv des organites.

II.C.4. Régulation de la dynamique des microtubules

Il va y avoir une variation de la dynamique des microtubules avec microtubules :

- longs et stables en interphase
- dynamiques +++ en mitose

Dépend de :

- la concentration en tubuline : qté de tubuline libre et concentration critique
- régulation de la synthèse de tubuline

La stabilité des microtubules dépend de :

- Modif post-trad des tubulines
- Association avec les protéines associées aux Microtubules

Drogues des Microtubules = « Poisons du fuseau » ciblent les microtubules et le fuseau mitotique

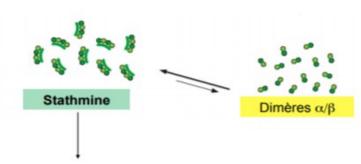
- Colchicine (Goutte), Vinblastine (Anti KC): inhibiteur de la polymérisation
- Taxol (anti KC): Stabilisent les Microtubules

II.C.5. Protéines associées

Avec les hétérodimères de tubuline libre :

 Stathmine: séquestre la tubuline libre → empêche la polymérisation de la tubuline (fait diminuer la concentration critique) → dépolymérisation

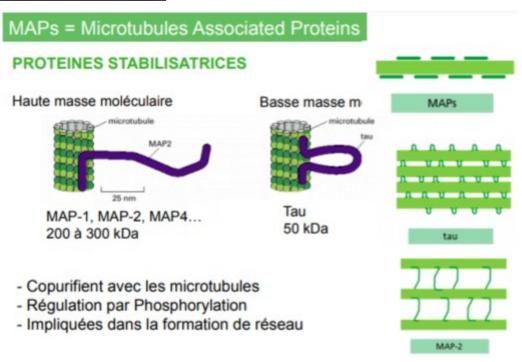
Régulée par Phosphorylation (modif posttrad)



Séquestration tubuline libre : [tubuline libre]< C_{critique} Pas de polymérisation de Microtubules Dépolymérisation

Régulation par Phosphorylation

Associées aux MicroTubules MAP:



<u>2 types</u>: Stabilisatrices ou Déstabilisatrices, Régulées par phosphorylation et impliquées dans la formation de réseaux

- Haute Masses moléculaires (200 300 KDa) :
 - S'accrochent aux microtubules et interagissent avec :
 - → autre microtubules

- → autres protéines
- Basse Masses Moléculaires (50KDa): S'accrochent aux microtubules Co-purifiées avec la tubuline

Protéines stabilisatrices :

- Haute MM ex: MAP1, MAP2, MAP4
- Basse MM ex: Tau
- Protéines qui se lient à l'Extrémité (+)

Protéines déstabilisantes : entraînent une dépolymérisation

- Katanine: interagit avec le microtubule et provoque sa fragmentation (Katana)
- MCAK ou Kinésine 13 = « facteur de catastrophe »: interagit à l'extrémité (+) au nv de la coiffe GTP → dépolymérisation rapide

Protéines de liaison :

Ex: Plectine

Font le lien entre microtubules et organites

Mise en évidence :

- Microtubules en rouge
- App. De Golgi en vert
- On traite à la Colchicine → dépolymérise les microtubules

Le Golgi s'éparpille dans la cellule et n'a plus (A) une bonne organisation au nv du noyau → Le réseau microtubulaire participe à l'organisation du Golgi

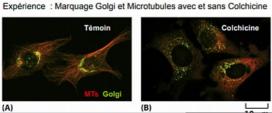
XMAP215 « TIPs = + ends tracking proteins » Microtubules stabilisés P en mitose (inhibition) Kinesine-13 ou MCAK Interaction avec coiffe GTP: Vitesse hydrolyse GTP - Dépolymerisation directe - «facteur de catastrophe» Katanine (MCAK =Mitotic Centromere-Associated Kinesin) Interaction avec Microtubules ---> Fragmentation (ATP) + coupure au niveau du MTOC **PROTEINES DE LIAISON** - Adaptateurs avec éléments cellulaires ou autres filaments

ORGANISATION CELLULE

- Répartition des organites

Témoin

- Morphologie



ex: TIPs, Protéines, Plectin

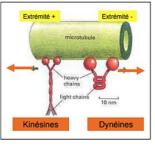
Protéines moteurs :

Se lient au microtubules et se déplacent sur les microtubules → PROTEINES MOTEURS transport intra cellulaire.

- Kinésines : vers l'extrémité (+)
- Dynéines : vers l'extrémité (-)

En mitose : séparation des 2 lots de chromosomes

Cils et flagelles : dans les axonèmes pour que le cil puisse battre



Liaison Microtubules

- · Moteurs cytosoliques
- Moteurs mitotiques Moteurs axonémiaux
- Rôle dans le transport intracellulaire

II.C.6. Les microtubules dans la cellule

En Interphase:

Réseau de microtubules qui part du centrosome vers la MP dans toute la cellule

En Mitose:

Centrosome se dupliquent en Phase G1/S et forment les 2 pôles du fuseau qui vont permettre d'organiser la plaque métaphasique et de séparer les 2 lots de chromosomes.

Cellule en interphase



- Centrosomes
- Réseau cytoplasmique

Cellule en Mitose



- Fuseau mitotique
- Pôles du fuseau
- « Midbody » ou microtubules interzonaux

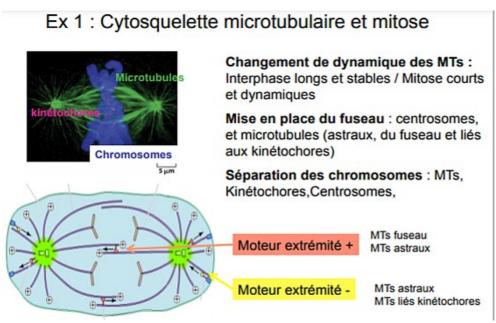
+ Cas particuliers des cellules ciliées ou avec un flagelle

En fin de mitose : le réseau se ou avec un flagelle

transforme pour former le MidBody \rightarrow pont de microtubules au niveau duquel l'anneau contractile d'Actine va se mettre en place pour la cytodiérèse

On les retrouve aussi dans les cils et les flagelles.

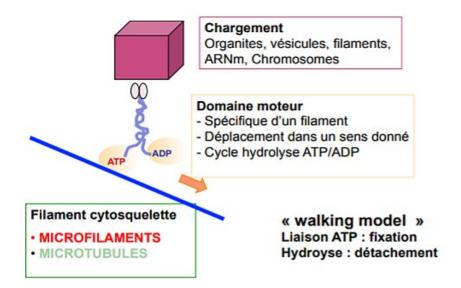
Ex: Cytosquelette tubulaire et mitose



Du centrosome partent :

- des microtubules astraux : forment des asters
- des microtubules du fuseau : associés aux chromosomes au nv des kinétochores
- 2 types de moteurs interviennent : permet le glissement des microtubules et la séparation des chromosomes
 - se déplacent vers l'extrémité (+) : Microtubules du fuseau + Microtubules astraux
 - se déplacent vers l'extrémité (-) : Microtubules liés aux kinétochores + Microtubules astraux

II.D. Protéines moteurs associées au cytosquelette



Les protéines moteurs sont impliquées dans le transport. Elles se fixent soit sur :

- Microfilaments d'Actine F : Myosines
- Microtubules : Kinésines (vers +), Dynéines (vers -)
- 1 domaine moteur ATPasique + chaînes lourdes variables + 1 domaine de chargement (chaînes légères)

2 domaines:

Se fixent par un domaine moteur avec activité ATPasique

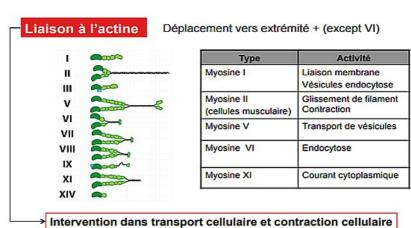
Spécifique d'un type de filament, se déplace dans un sens donné grâce à un cycle d'hydrolyse ATP/ADP → transforment énergie chimique en énergie mécanique:

- ATP : protéine moteur liée au filament
- ADP: pas liée

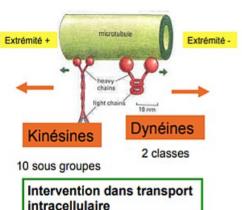
C'est le « Walking Model ».

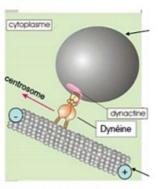
 Domaine de chargement : fixe des organites, des vésicules, des filaments, des ARNm, des chromosomes

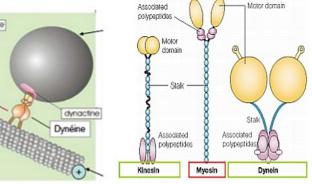
(il faut juste retenir qu'il a plusieurs types de Myosine qui se déplacent en général vers l'extrémité (+))



Liaison Microtubules







EX: Transport rétrograde (dynéine)

Déplacement le long des filaments polarisés (microtubules, microfilaments)

Domaine Moteur

activité ATPasique

Chaînes lourdes

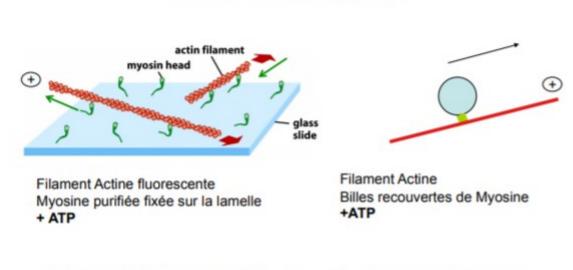
Chaînes légères

Spécificité (filament et cargaison)

- Déplacement de vésicules, organites, molécules ou complexes
- Organisation du cytosol

Etude des protéines moteurs : Tests de mobilité in vitro

Test de mobilité in vitro



Analyse en microscopie vidéo : (sens, pas réalisé et détermination de la vitesse)

2 techniques d'analyse en microscopie vidéo (mesure vitesse) :

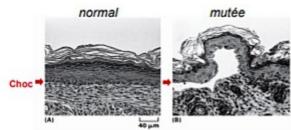
- Plaque de verre sur laquelle on fixe des protéines moteurs + filaments fluorescent spécifique à la protéine + ATP et on regarde son déplacement.
 - Ex : Myosine fixe va faire avancer le filaments d'actine F : filament va aller vers l'extrémité (+)
- On purifie des filaments auxquels on ajoute des billes recouvertes de protéines moteur + ATP et on mesure le déplacement de la bille le long du filament.

III. PATHOLOGIES ASSOCIÉES AU CYTOSQUELETTE



Ex1 : Pathologies associées aux filaments intermédiaires : Maladies de l'épiderme

Ex : mutation kératine (coupe épiderme souris transgénique)



Ex2 : Pathologie associée au **cytosquelette microtubulaire** : Maladie d'Alzheimer : Accumulation de protéines Tau hyperphosphorylée

Ex3 : Pathologie associée au **cytosquelette d'actine** Syndrome de Griscelli de type 1 : Mutation d'une myosine (défaut de transport des mélanosomes)

Ex : Maladie de l'épiderme liée aux FI

Kératine mutée ce qui ne permet pas la cohésion cellulaire

Ex : Maladie d'Alzheimer liée aux Microtubules

Protéine Tau (associée aux microtubules) hyperphosphorylée \rightarrow agrégats \rightarrow maladies neuro dégénératives

Ex : Sd de Griscelli lié aux filaments d'Actine F

Myosine (protéine moteur) mutée → mélanosomes (vésicules contenant la mélanine) se déplacent mal → défaut de pigmentation de la peau