



UNIVERSITÀ DEGLI STUDI DI MILANO - BICOCCA

Scuola di Scienze

Dipartimento di Informatica, Sistemistica e Comunicazione

Corso di laurea in Informatica

Rilevazione di eventi di Alternative Splicing a partire da read paired-end

Relatore: Prof. Della Vedova Gianluca

Correlatore: Prof. Rizzi Raffaella

Relazione della prova finale di:

Francesco Porto

Matricola 816042

Anno Accademico 2018-2019

Abstract - Italiano

L'Alternative Splicing è un meccanismo attraverso il quale diverse isoforme proteiche sono generate a partire da uno stesso gene. Si stima che oltre il 75% dei geni umani utilizzi l' Alternative Splicing, e una piena comprensione di questo meccanismo potrebbe aiutare a far luce su diversi fenomeni biologici non ancora del tutto chiari, oltre che a migliorare la capacità di rilevazione di diverse patologie di natura genetica. Con l'avvento delle tecnologie NGS (Next Generation Sequencing), l'accesso a grandi quantità di informazioni di natura biologica è diventato sempre più facile e conveniente: in questo contesto l'informatica potrebbe giocare un ruolo fondamentale nello studio dell'Alternative Splicing. Purtroppo al momento non esistono molti software in grado di rilevare eventi di Alternative Splicing a partire da read paired-end, un nuovo tipo di read ottenute da sequenziatori NGS, che potrebbero portare ad una maggiore precisione in fase di rilevazione. Si è quindi deciso di estendere ASGAL, un software sviluppato dall'Algolab in grado di rilevare eventi di Alternative Splicing, per supportare le read paired-end. In questo documento saranno evidenziate le principali modifiche apportate ad ASGAL, ponendo l'attenzione sulle differenze tra il formato single-end e quello paired-end. Sarà poi presentato un esempio di funzionamento, oltre che ad alcuni possibili sviluppi futuri.

Abstract - English

Alternative Splicing is a mechanism by which different protein isoforms are produced starting from the same gene. It is estimated that over 75% of human genes use Alternative Splicing, and a full comprehension of such mechanism could help shed light on different biological phenomena which are not fully understood yet, and also to improve the ability to detect genetic diseases. With the advent of NGS (Next Generation Sequencing) technologies, access to biological data has become easier and cheaper: in this context computer science could play a key role in the study of Alternative Splicing. Unfortunately, at the moment there are not many softwares capable of detecting Alternative Splicing events starting from paired-end reads, a new format of reads obtained by NGS sequencers, which could be used to increase precision during detection. We have decided to extend ASGAL, a software developed by Algolab capable of detecting Alternative Splicing events, to support paired-end reads. In this paper the main changes applied to ASGAL will be highlighted, focusing our attention on differences between single-end and paired-end formats. An example of operation will be presented, as well as some future prospects.

Contents

1	Introduzione	1
1.1	ASGAL	1
1.2	Alternative Splicing	3
1.3	Paired-End Reads	4
2	Generazione dello Splicing Graph e allineamento Splice-Aware	5
2.1	Descrizione generale	5
2.2	Allineamento di entrambe le read	6
2.3	Introduzione di read unmapped e "placeholder" nel formato MEM	6
2.4	Supporto alle fragment library types	8
3	Conversione in formato SAM	10
3.1	Descrizione generale	10
3.2	Modifiche alla computazione del campo FLAG	11
3.3	Calcolo dei campi RNEXT, PNEXT e TLEN	12
3.4	Calcolo delle statistiche dell'allineamento	13
4	Rilevazione degli eventi di Alternative Splicing	14
4.1	Descrizione generale	14
4.2	Merge degli introni dedotti dai due sample	15
4.3	Calcolo dell' IDMP (Inner Distance between Mate Pairs)	16
4.4	Calcolo del TIDMP (Transcript-based IDMP)	17
4.5	Possibile utilizzo di IDMP e TIDMP	19
5	Esempio di funzionamento	20
5.1	Generazione delle read con Flux Simulator	20
5.2	Utilizzo di ASGAL	21
5.3	Risultati	22
6	Competenze acquisite	24
7	Conclusioni	25

1 Introduzione

1.1 ASGAL

ASGAL (Alternative Splicing Graph ALigner) [1] è un tool sviluppato dall'Algolab per l'identificazione di eventi di Alternative Splicing espressi in un campione di RNA-seq a partire da un genoma di riferimento e dall'annotazione di un gene. ASGAL si compone di quattro step:

1. **Costruzione dello splicing graph:** a partire dall'annotazione di un gene e dalla genomica di riferimento, ASGAL costruisce uno splicing graph, ovvero una struttura a grafo che rappresenta tutti i trascritti noti del gene in input. Viene inoltre prodotta una linearizzazione dello splicing graph, che sarà utilizzata in fase di allineamento.
2. **Allineamento Splice-Aware:** utilizzando gli algoritmi in [2] e [3] ASGAL allinea le read di RNA-Seq con la linearizzazione dello splicing graph del gene in input. L'allineamento è Splice-Aware in quanto è necessario tenere traccia della posizione di esoni ed introni per un corretto allineamento.
3. **Computazione degli allineamenti Spliced (opzionale):** gli allineamenti prodotti dall'Allineatore Splice-Aware vengono convertiti nel formato SAM, per permetterne l'elaborazione con strumenti standard.
4. **Rilevazione degli eventi di Alternative Splicing:** gli allineamenti prodotti dall'Allineatore Splice-Aware sono analizzati per rilevare gli eventi di Alternative Splicing indotti dalle read del campione. Gli eventi rilevati sono visualizzati in un file csv, che include diverse informazioni su ciascun evento rilevato.

ASGAL è stato sviluppato in C++ e Python: C++ viene utilizzato nella parte di allineamento per la sua efficienza, Python nella parte di rilevazione per la sua semplicità nell'utilizzo di strutture dati complesse. Il progetto è open source, ed è disponibile su GitHub con licenza GNU v3.0. Tutti i componenti sono utilizzabili singolarmente, ma viene fornito uno script principale che ne semplifica l'utilizzo.

Al momento ASGAL non supporta le read paired-end, un nuovo formato di read prodotte da allineatori NGS (Next Generation Sequencing), che potrebbe portare ad un incremento di efficacia ed efficienza nella rilevazione di eventi di Alternative Splicing. Nei capitoli successivi saranno descritte le principali modifiche ad esso apportate e saranno evidenziate le differenze tra i formati single-end e quelli paired-end.

L'immagine nella pagina successiva riassume il funzionamento di ASGAL.

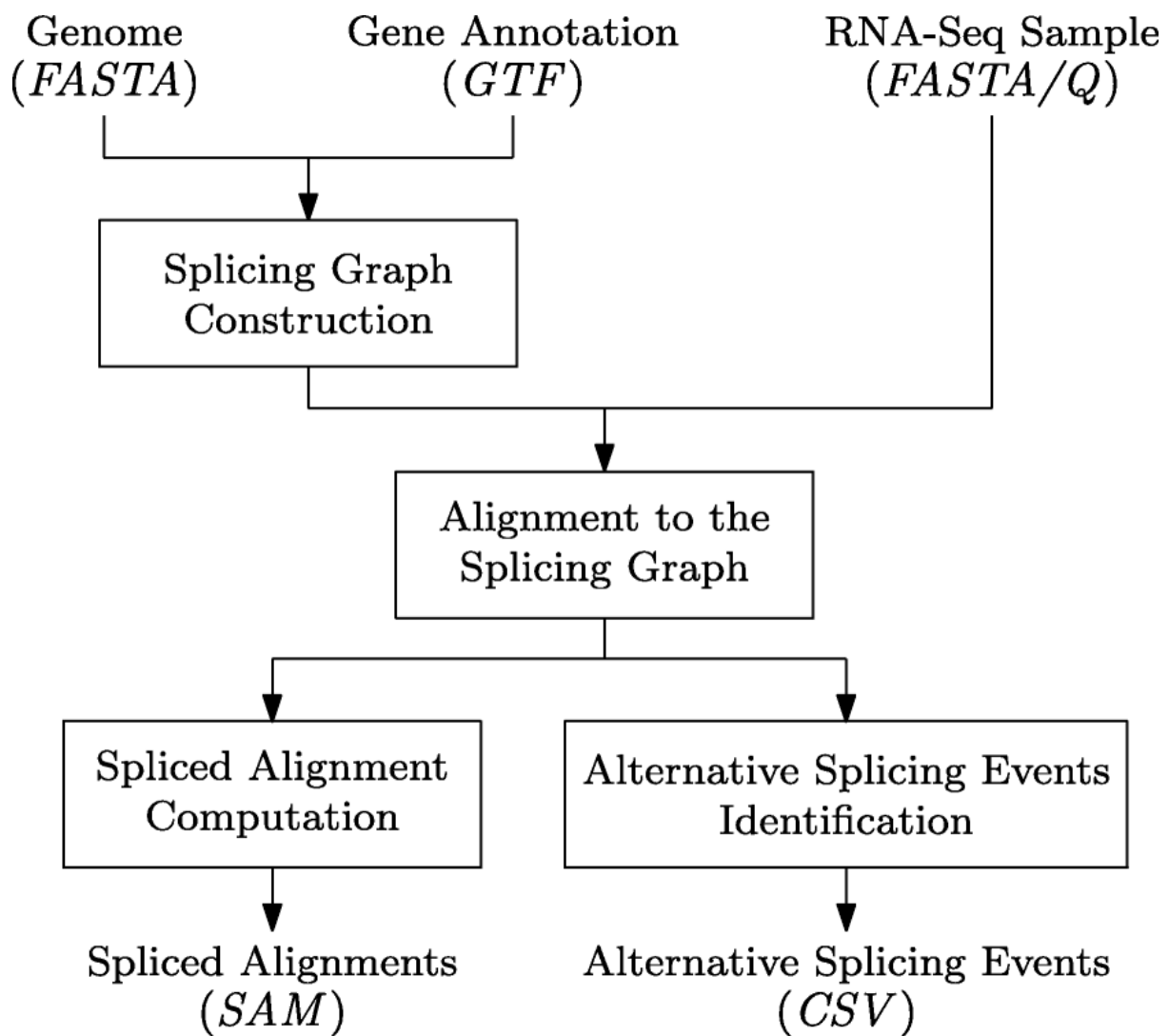


Figure 1: Il funzionamento di ASGAL illustrato

1.2 Alternative Splicing

L'alternative splicing è un meccanismo utilizzato dalle cellule per produrre proteine (o per meglio dire, *isoforme proteiche*) diverse dallo stesso gene che viene utilizzato da oltre il 75% dei geni umani [4]. Diversi studi (come [5] e [6]) dimostrano come l'alternative splicing giochi un ruolo fondamentale nello sviluppo di diverse malattie, come ad esempio il cancro o la sindrome di Alzheimer.

Considerando un generico frammento di DNA, esso può essere diviso in esoni (parti codificanti) e introni (parti non codificanti). Durante la fase di Trascrizione gli introni vengono rimossi e la Timina viene trasformata in Uracile, ottenendo pre-mRNA. A questo punto, in un normale processo di Splicing, tutti gli esoni vengono utilizzati, nell'ordine in cui appaiono nel pre-RNA, per ottenere una proteina.

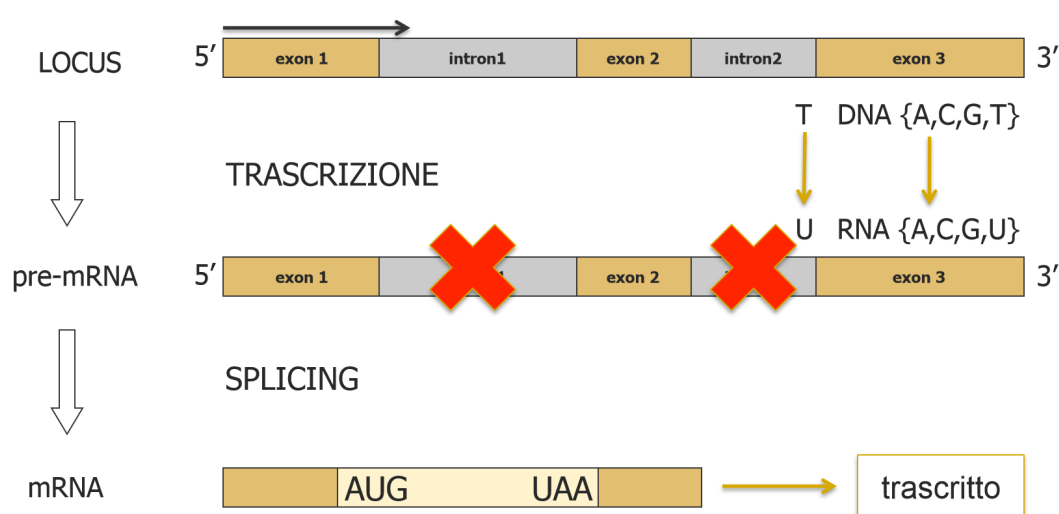


Figure 2: Trascrizione e Splicing

Nel caso di un evento di Alternative Splicing, questo non accade: alcuni esoni potrebbero infatti non essere utilizzati, o apparire in un ordine diverso. Vengono riconosciuti 5 tipi di eventi di Alternative Splicing:

1. **Exon Skipping:** Almeno un esone non appare nel trascritto
2. **Mutually Exclusive Exons:** Almeno due esoni non compaiono mai in uno stesso trascritto
3. **Alternative 5' Donor Site:** Parte di un introne nel 5' diventa un esone
4. **Alternative 3' Acceptor Site:** Parte di un introne nel 3' diventa un esone
5. **Intron Retention:** Parte di un esone diventa un introne

ASGAL è in grado di rilevarli tutti tranne il caso 2.

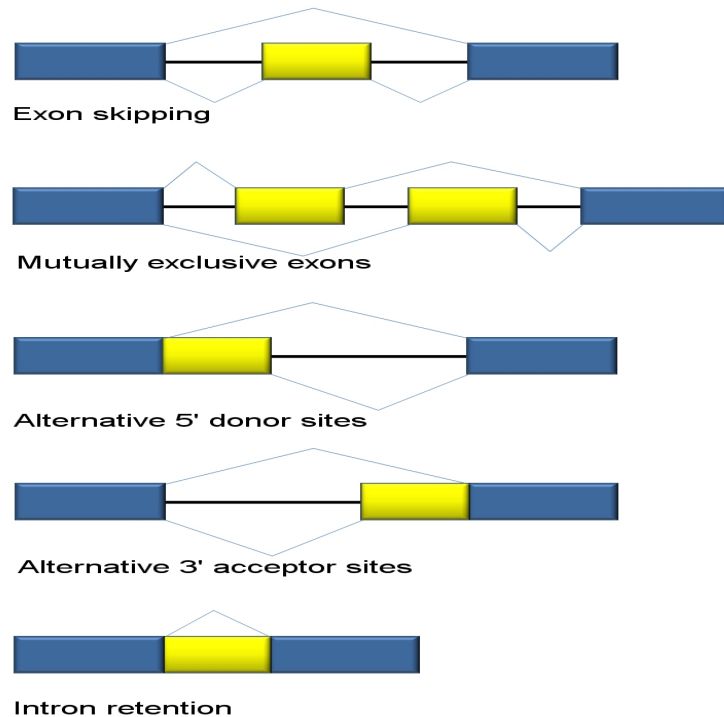


Figure 3: I diversi tipi di Alternative Splicing

1.3 Paired-End Reads

Le paired-end reads consistono nell'estrazione di due letture da un singolo frammento di DNA, contrariamente alle single-end reads che ne estraggono solo una. Sono prodotte da sistemi NGS, e la loro preparazione è molto semplice: una volta stabilita la grandezza della singola lettura, viene estratta la lettura sull'estremità sinistra, il campione viene girato, e viene estratta nuovamente l'estremità sinistra (ottenendo quindi l'estremità destra).

Viene inoltre fornita la distanza tra le due letture.

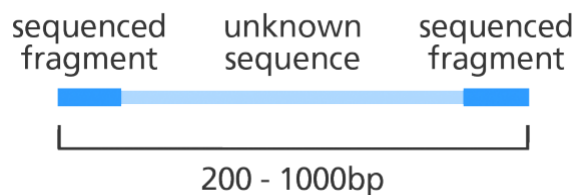


Figure 4: Read paired-end

2 Generazione dello Splicing Graph e allineamento Splice-Aware

2.1 Descrizione generale

Il primo compito di ASGAL è quello di generare lo Splicing Graph a partire dal genoma di riferimento (in formato fasta) e dalla sua annotazione (in formato gtf). Uno splicing graph è un grafo orientato in cui i nodi rappresentano gli esoni, e gli archi collegano due esoni che compaiono uno dopo l'altro in un trascritto.

Viene in seguito generata una linearizzazione dello Splicing Graph, ottenuta semplicemente concatenandone i nodi e utilizzando un carattere speciale come delimitatore tra un nodo e un altro.

Questa prima fase non utilizza le read paired-end, e non è stata quindi modificata nell'adattamento al nuovo tipo di read.

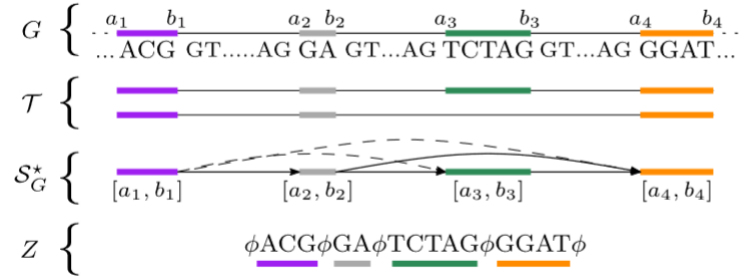


Figure 5: Un esempio di Splicing Graph

Il secondo compito di ASGAL è quello di allineare le read paired-end con la linearizzazione appena ottenuta. Per fare questo, utilizza il concetto di MEM (Maximum Exact Matching), ovvero di una tripla così costituita:

1. Posizione iniziale nel genoma
2. Posizione iniziale nella read
3. Lunghezza della parte in comune

Come si può intuire dal nome, i MEM utilizzano il concetto di pattern matching esatto, rispetto ai generici algoritmi di allineamento che ammettono dei mismatch (o per meglio dire, degli *indel*).

Il nuovo formato paired-end è stato qui utilizzato per velocizzare il processo di allineamento ove possibile; si è invece ritenuto inutile utilizzarle per migliorare la qualità dell'allineamento, in quanto non ammettendo indel non rimangono casi da disambiguare.

Il risultato dell'allineamento sarà restituito, per comodità, nel formato proprietario *.mem*, che potrà eventualmente essere convertito in SAM (il formato standard per gli allineamenti) negli step successivi.

2.2 Allineamento di entrambe le read

La prima differenza sostanziale rispetto al caso single-end è che nel caso paired-end le read da allineare sono sostanzialmente due (ovvero le due estremità); bisogna inoltre tenere conto della distanza tra di esse.

Mentre in un generico allineatore questo avrebbe creato non pochi problemi, in ASGAL la soluzione è banale: basta trattare le due estremità come read singole, e allinearle indipendentemente. Questo è possibile in quanto, come già detto, ciò che si vuole ottenere è un insieme di MEM, e non siamo interessati all'ottimizzazione globale dell'allineamento.

Resta comunque fondamentale riuscire a collegare i MEM delle due estremità tra di loro. Per fare questo, abbiamo deciso di utilizzare due file .mem anziché uno, con la seguente proprietà: una stessa riga nel primo file e nel secondo corrispondono alla stessa read. Questo risolve il problema del collegamento tra MEM provenienti dalla stessa read, e indirettamente anche quello della distanza tra le estremità (dati i MEM è possibile calcolare la distanza).

Non è però detto che entrambe le estremità abbiano lo stesso numero di MEM ad esse associate (ovvero lo stesso numero di allineamenti che le coinvolgono) e nemmeno che li abbiano. E' quindi necessario introdurre nuovi tipi di MEM per questi casi.

2.3 Introduzione di read unmapped e "placeholder" nel formato MEM

Nei file MEM ottenuti dallo Splice-Aware Aligner vengono ora visualizzati due nuovi tipi di MEM: quelli relativi alle read unmapped e quelli relativi ai "placeholder". Il primo caso è banale, e rappresenta tutte quelle read che non hanno un matching esatto di lunghezza considerevole con il genoma dato in input.

Il secondo caso è più complesso e rappresenta un insieme di read fasulle utilizzate solo come padding per avere due file MEM della stessa lunghezza: questo facilita enormemente l'elaborazione nello step successivo (la formattazione SAM). Come detto in precedenza quando si lavora con read paired-end è sempre necessario lavorare a coppie, ma non sempre ad uno stesso pair è associato lo stesso numero di allineamenti secondari: è qui che entrano in gioco i "placeholder".

La loro implementazione è banale: si tengono due contatori (che rappresentano rispettivamente il numero di allineamenti relativi alla prima read e quelli relativi alla seconda read), si ottengono separatamente gli allineamenti relativi a ciascuna delle due read, e si controllano i contatori. Si prende il minore dei due e si aggiungono tanti placeholder quanto bastano per rendere uguali i contatori.

```

MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:2:5990:1011:1176/2 0 (2559,1,100)
TTCACCTGGGTGAGTGTCTGTAGCATGAACCAAGTCTCCCAACCTGTACAGTCTCTCACTTCTGGTTTCTTAATAGCACCTTCCCCTCTTTACCT
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:3:5990:398:616/2 0 (3119,1,100)
TAGGCTGGAGTGTAGTGCCATGATCTTGTCTCAATGCAACCTCCACCTCCCAGTTCAAGCAATTCTCCTGTCTCAGCCTTTGAGTAGCTGGGATTACA
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:4:5990:4282:4484/2 0 (5242,1,100)
TAAAGAGTGCATGTTTGCATAACAATCCTAAATTAATATTTAGAAATAATAGCAATGTTTTGTTTTGTTTTCAAGTGGGCGGTGTTCACTCAGGACATCA
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:5:5990:5443:5689/2 0 (4037,1,100)
TTGATTGACTGATTAAGTATGTCTGAGGAGGAAACATATGTAGGGAACAGCTGGGTCTTTGAATCCCTGTTCCCAAGCTATGATGCCTGTGCAAATG
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:6:5990:4489:4746/2 0 (4980,1,100)
CTGGGTGACTGGTCTGTTATACTTTTTTTGTATTGTGTATGTTTTAGTGATCTGTAATAAAACACTTGTACAAAATGACAAAGTTTATCTACACTTAGC
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:7:5990:878:977/2 0 (2758,1,100)
GTAGTTCAAGACCATGGGCTAGACTAAGTTTTGTCAGAAAGGCAATACAAATTAGAAATGAGAGGCTCTATTCTCCCATTTGAAATAAAAAAAGATTT
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:8:5990:2106:2288/2 0 (1447,1,100)
AGAAGGGGAACAAGCAAGTTTTGTTAACAAGTACTCTGTTTTGACCACTGAAGACTAAATTACAGAATGGTTGTTTCATTTTTAAAAATAGGAATTTGTA
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:9:5990:540:744/2 0 (2991,1,100)
GGGTTTGAGCAGTCTCCTGCATCAACCGCTTAATTACCTAGGACTATAGGCATGAACCACCATGCCTGGCTAGCTTTATTTATTTTGTGTTTTATTTT
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:10:5990:2910:3147/2 0 (588,1,100)
TGCCTCGGCTCCCAAGTAACTGGGATTACAGGAATACACGACCACCCCGTTTAAAGTTTGTATTTTTAGTAGAGACTGTGTTTCTTCATGTTAGTGAGG
UNMAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:11:5990:2778:2918/2
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:12:5990:1879:2090/2 0 (1645,1,100)
TGAGAACACAAAGAAATGGGGGAATTTCTTTAAATATAGCTATTTCCAGGATTACCTTCACCCACAAGTGTTCCTTTTCTAGACATCTCTTTCATTTGTC
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:13:5990:1037:1269/2 0 (2466,1,100)
GGCAACCTGGTTTTTTCACCATCGCAGATTTCTGTGCCACCTGATCATAATCTCGTCTTCTGCATGAACATAGAAATAACTCAGAGAAAAGTTTCACCT
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:14:5990:2613:2804/2 0 (931,1,100)
CAAAAGGGGGGCACTGAAGGCCAGTTGATTATTCCTGGGTGTCTGCCCTGCAGACATCAAAGTCTGCTCACACCAACCATAGAAGGAGCCTTTGTCACT
PLACEHOLDER 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:14:5990:2613:2804/2
MAPPED + 21:6630182-6638337C:ENST00000623047:15:5990:5342:5550/2 0 (4176,1,100)
ACTGGCTAACACAATTAAGTAAATATAAGGTGACTTGAAGGGAAATTATCATATGTATACAAAATTTAGTTAGTGAACCTTATTTAAAAACAGTC

```

Figure 6: Esempio di file in formato *.mem*

2.4 Supporto alle fragment library types

Ci sono diversi protocolli per la preparazione di librerie paired-end, che portano a read con caratteristiche diverse. Le **fragment library types** permettono di descrivere queste caratteristiche in modo sintetico. Le caratteristiche che possono essere descritte sono:

- **Orientamento relativo di una read rispetto all'altra:** può essere inward (I) o outward (O)
- **Se è noto o meno lo strand di appartenenza delle due read:** può essere stranded (S) o unstranded (U)
- **La direzionalità della prima read, solo nel caso stranded:** può essere first (F) o reverse (R)

La seguente immagine descrive tutte le possibili combinazioni:

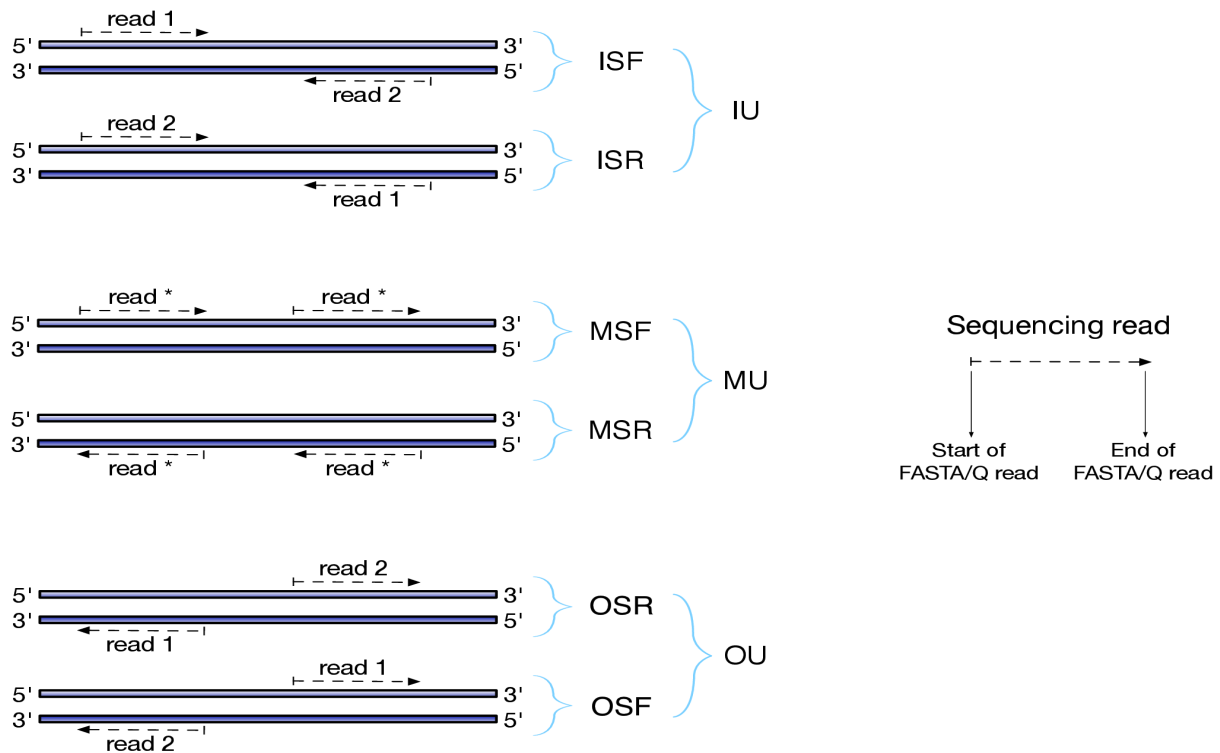


Figure 7: I diversi tipi di FTL

ASGAL utilizza queste informazioni per velocizzare il processo di allineamento. Nel formato single-end questa informazioni non esiste, quindi ogni read veniva allineata in entrambe le direzioni, e si prendeva l'allineamento migliore dei due.

Nel formato paired-end, si può utilizzare la ftl per ridurre il numero di allineamenti necessari, fino al 50% nel caso stranded. Ad esempio, se viene fornita un ftl di tipo ISF è sufficiente allineare la read 1 sullo strand + (ignorando lo strand -) e la read 2 sullo strand - (ignorando lo strand +).

Il caso unstranded richiede un po' più di attenzione: non è infatti possibile sapere a priori su quale strand allineare la prima read. Per risolvere questo problema è stata riutilizzata la vecchia procedura di allineamento della prima read in entrambe le direzioni; una volta trovata la direzione migliore per la prima, la seconda viene di conseguenza.

Supponiamo ad esempio di avere una libreria in formato MU: se la prima read allinea sullo strand +, di conseguenza anche la seconda sarà allineata sullo strand +; viceversa, se la prima read allinea sullo strand -, anche la seconda allinea sempre sullo strand -. In questo caso si ottiene solo una riduzione del 25% nel numero degli allineamenti.

Qualora il tipo di libreria non venga fornito dall'utente, rimane necessario provare ad allineare le read in entrambe le direzioni, senza alcun incremento di prestazioni.

3 Conversione in formato SAM

3.1 Descrizione generale

Come già detto, gli allineamenti ottenuti dallo Splice-Aware aligner sono in un formato non standard chiamato MEM, che contiene solo informazioni relative ai MEMs ottenuti in fase di allineamento. L'obiettivo di questa seconda parte è quello di convertire i due file MEM in un singolo file SAM (Sequence Alignment Map), il formato standard per memorizzare gli allineamenti.

Il formato SAM (Sequence Alignment Map) è composto da 11 campi:

1. **QNAME**: Il nome identificativo dell'allineamento
2. **FLAG**: Una serie di flag binari che identificano le caratteristiche dell'allineamento
3. **RNAME**: Identificativo del gene di riferimento
4. **POS**: Posizione 1-based di inizio dell'allineamento sul genoma
5. **MAPQ**: Valore che indica la qualità dell'allineamento
6. **CIGAR**: Stringa che identifica le operazioni effettuate per ottenere l'allineamento
7. **RNEXT**: QNAME del mate (solo paired-end)
8. **PNEXT**: POS del mate (solo paired-end)
9. **TLEN**: Distanza tra mate (solo paired-end)
10. **SEQ**: Allineamento vero e proprio
11. **QUAL**: Valore che indica la qualità delle read

Non si tratta solo di una semplice conversione, in quanto è necessario indurre diverse informazioni aggiuntive per avere un file SAM standard, quali: la posizione di inizio dell'allineamento sulla genomica, la stringa CIGAR, i flag relativi all'allineamento, ecc.

Per supportare le read paired-end è stato necessario modificare gran parte di queste funzionalità.

3.2 Modifiche alla computazione del campo FLAG

Il campo FLAG è il secondo del formato SAM e consiste di un valore numerico (ottenuto convertendo in decimale una serie di flag binari) che rappresenta le caratteristiche dell'allineamento preso in esame. La seguente immagine mostra il significato di ciascun bit del flag:

Binary (Decimal)	Hex	Description
00000000001 (1)	0x1	Is the read paired?
00000000010 (2)	0x2	Are both reads in a pair mapped “properly” (i.e., in the correct orientation with respect to one another)?
00000000100 (4)	0x4	Is the read itself unmapped?
00000001000 (8)	0x8	Is the mate read unmapped?
00000010000 (16)	0x10	Has the read been mapped to the reverse strand?
00000100000 (32)	0x20	Has the mate read been mapped to the reverse strand?
00001000000 (64)	0x40	Is the read the first read in a pair?
00010000000 (128)	0x80	Is the read the second read in a pair?
00100000000 (256)	0x100	Is the alignment not primary? (A read with split matches may have multiple primary alignment records.)
01000000000 (512)	0x200	Does the read fail platform/vendor quality checks?
10000000000 (1024)	0x400	Is the read a PCR or optical duplicate?

Figure 8: Il significato di ciascun bit del campo FLAG

Nei casi single-end solo due flag vengono utilizzati: quello relativo allo strand (0x16) e quello relativo al tipo di allineamento (0x100); visto che le read non sono paired, il flag 0x1 sarà sempre false, quindi tutti i flag risultanti saranno pari.

Nei casi paired-end tutti i flag vengono utilizzati. E' inoltre necessario trattare gli allineamenti a coppie, in quanto il campo FLAG esprime informazioni anche sul mate e non solo sull'allineamento preso in esame.

Supponiamo ad esempio di avere due read, la prima che mappa sullo strand positivo e la seconda che non mappa (ed è quindi *unmapped*). Sarà innanzitutto necessario mettere a true il flag relativo alle read paired-end (0x1) per entrambe le read. Considerando la prima, sarà messo a true il flag relativo al mate unmapped (0x8) e il flag relativo al first-in-pair (0x4). Considerando la seconda, sarà messo a true il flag relativo alla read unmapped (0x4) e quello relativo al second-in-pair (0x80). I flag in decimale saranno quindi 73 e 133.

Si noti che per il momento non viene tenuto conto dei flag 0x200 e 0x400, ma questo non è di alcuna rilevanza al fine di identificare eventi di Alternative Splicing.

3.3 Calcolo dei campi RNEXT, PNEXT e TLEN

I campi TLEN, RNEXT e PNEXT rappresentano rispettivamente il settimo, l'ottavo e il nono campo di ogni record del formato SAM; essi sono praticamente inutilizzati quando si allineano read single-end, ma nel formato paired-end assumono maggiore importanza. In particolare i campi RNEXT e PNEXT sono utilizzati da strumenti di visualizzazione degli allineamenti (come ad esempio IGV) per permettere una corretta visualizzazione di una read e del suo mate.

Il campo RNEXT contiene il nome dell'allineamento relativo al mate (ovvero il suo campo PNAME). Per semplicità, quando i due allineamenti sono consecutivi, si può lasciare il suo valore a '='.

Il campo PNEXT contiene la posizione iniziale 1-based dell'allineamento relativo al mate (ovvero il suo campo POS. Qualora il mate fosse unmapped, si utilizza il valore 0.

Il campo TLEN rappresenta la distanza la lunghezza del template osservato, ovvero la distanza (sul genoma) tra l'inizio della prima read e la fine della seconda. Per la sua computazione è sufficiente trovare la posizione finale del secondo allineamento e sottrarre la posizione iniziale del primo.

La seguente immagine mostra un esempio di allineamento visualizzato da IGV:

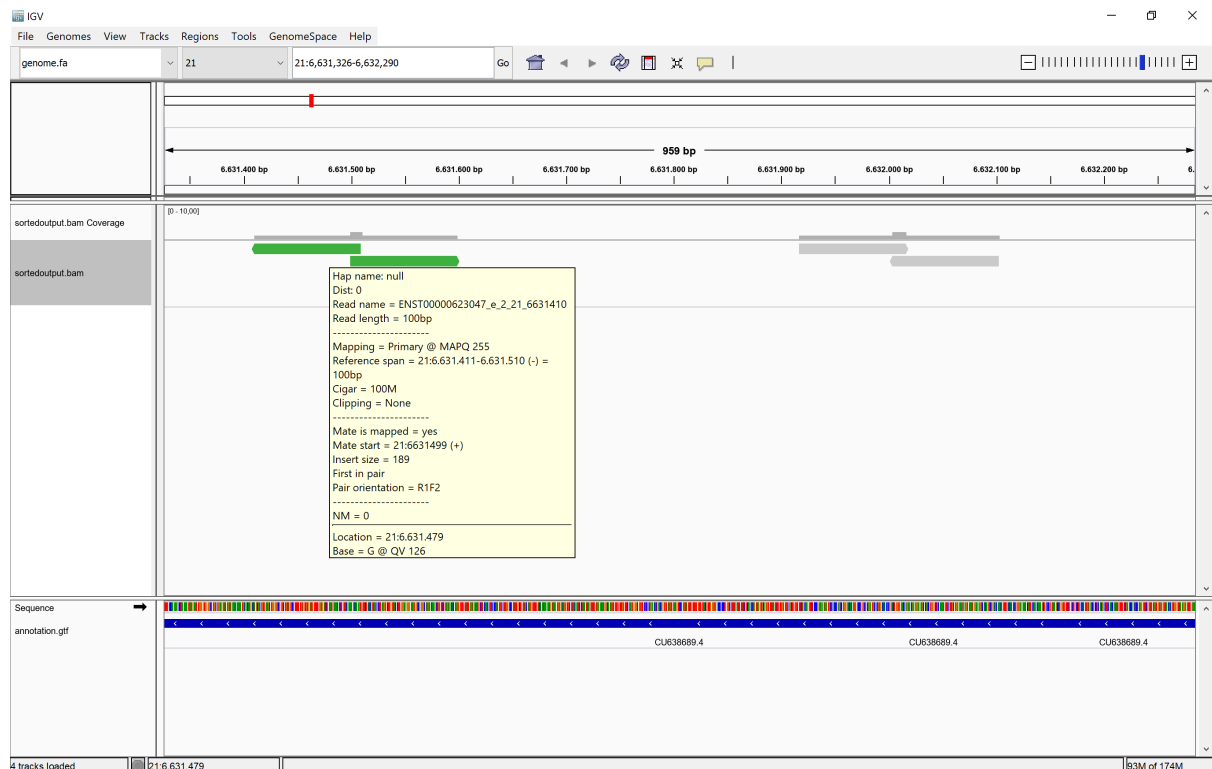


Figure 9: Informazioni su mate da SAM formato correttamente

E' importante notare che, se questi campi sono settati correttamente, lasciando il cursore del mouse su un allineamento vengono visualizzate tutte le informazioni relative al mate. Al contrario, se si prova ad indicizzare il file BAM (la versione binaria del formato SAM) per l'utilizzo con IGV, e questi campi non sono stati settati correttamente, verrà visualizzato un errore. Un esempio errore è il seguente: se il campo FLAG non contiene 0x8 (quindi il mate è mapped), e si inserisce un valore di PNEXT diverso da 0, al momento dell'indicizzazione sarà visualizzato il messaggio "mapped mate cannot have zero coordinates; treated as unmapped".

3.4 Calcolo delle statistiche dell'allineamento

Seguendo l'esempio di altri allineatori (come ad esempio STAR), è stato deciso di visualizzare alcune statistiche in fase di allineamento, quali:

- Numero di read mappate, non mappate e "placeholder"
- Numero di allineamenti primari e secondari
- IDMP
- tIDMP

Questi valori sono visualizzati nel file *.alignsinfo.txt*. Anche se non hanno finalità particolari per la rilevazione di eventi di Alternative Splicing, essi forniscono uno strumento per valutare la qualità degli allineamenti effettuati da ASGAL.

```
Count mapped1: 1281/1313
Count mapped2: 1291/1295
Count unmapped reads1: 32
Count unmapped reads2: 4
Count placeholders1: 69
Count placeholders2: 87
Count mapped pairs: 1194
Count primary alignments: 958
Count secondary alignments: 236
Count one-side alignments: 184
Average idmp: 253.75795644891122
Average tidmp: 141.38358458961474
Average tlen: 915.1889352818372
```

Figure 10: Esempio di file *.alignsinfo.txt*

4 Rilevazione degli eventi di Alternative Splicing

4.1 Descrizione generale

Il Rilevatore di Eventi di Alternative Splicing si occupa di rilevare tutti gli eventi indotti dalle read. Per fare questo, confronta gli introni noti (deducibili dal file gtf) con quelli *novel* (deducibili dagli allineamenti in formato MEM); analizzando le differenze tra i due è possibile rilevare gli eventi di Alternative Splicing.

Trovare gli introni noti è semplice, in quanto nel file gtf sono riportati tutti gli esoni con le relative posizioni di inizio e fine: gli introni sono quindi rappresentati dalla porzione di genoma tra un esone e un altro.

La rilevazione degli introni novel è invece più complessa, e utilizza i MEMs generati dello Splice-Aware Aligner. Preso un generico allineamento, esso può essere rappresentato da uno o più MEMs. Nel secondo caso viene calcolata la distanza tra di essi sia sul genoma che sul testo degli esoni; si considerano introni tutte le porzioni del genoma dove questi due valori differiscono.

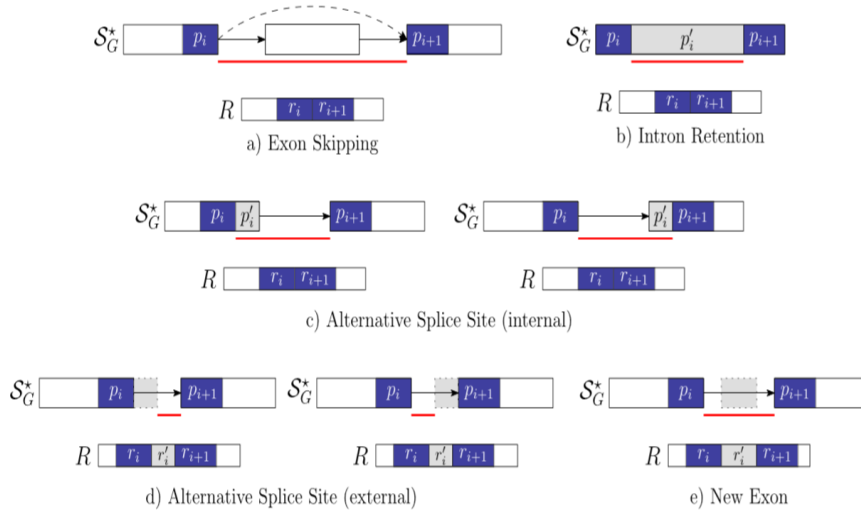


Figure 11: Fase di confronto degli introni

Viene poi eseguita una fase di riconciliazione (che permette di migliorare la qualità degli introni rilevati) e vengono filtrati quelli non supportati da un numero sufficiente di read.

A questo punto avviene la procedura di rilevazione vera e propria, che confronta gli introni novel con quelli noti, utilizzando dei pattern che rappresentano i vari eventi di Alternative Splicing.

La seguente immagine riassume la procedura:

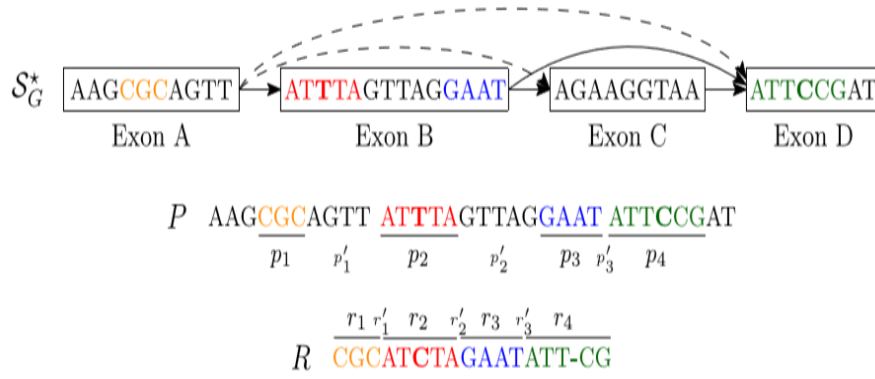


Figure 12: Riassunto della fase di rilevazione

Gli eventi di Alternative Splicing così rilevati saranno poi riportati in un file *.events.csv*, che contiene, per ogni evento rilevato:

1. Il tipo di evento rilevato
2. Le posizioni iniziali e finali sul genoma
3. Il numero di read che supportano l'evento
4. I trascritti che supportano l'evento

4.2 Merge degli introni dedotti dai due sample

Come già detto in precedenza, i MEMs generati dallo Splice-Aware Aligner vengono utilizzati al fine di rilevare nuovi introni; ovviamente è necessario estendere questa procedura alle read paired-end. Si tratta in sostanza di fare una merge degli introni dedotti da ciascuno dei due file.

Il seguente frammento di codice mostra la procedura:

```
# Merge two introns-dict into one
# NOTE: an introns-dict has the following structure: {(intronStart, intronEnd): number_of_reads}
def mergeIntrons(introns1, introns2):
    introns = {}
    for (p1,p2),w in introns1.items():
        introns[(p1,p2)] = w
    for (p1,p2),w in introns2.items():
        if (p1,p2) not in introns.keys():
            introns[(p1,p2)] = w
        else:
            introns[(p1,p2)] += w
    return introns
```

4.3 Calcolo dell' IDMP (Inner Distance between Mate Pairs)

Considerando una coppia di read, si definisce IDMP (Inner Distance between Mate Pairs) la distanza sul genoma di riferimento in termini di BP (Base Pair) tra l'ultima base della prima read e la prima della seconda. Questa informazione viene generalmente fornita dall'ente che ha effettuato il sequenziamento, e può essere confrontata con l'IDMP rilevato durante l'allineamento per rilevare nuovi eventi di Alternative Splicing.

Visto che un allineamento può essere rappresentato da più di un MEM, non è possibile semplicemente aggiungere la lunghezza dell'allineamento alla sua posizione iniziale. Prima di poter calcolare l'IDMP è quindi necessario introdurre il concetto di BitVector, ovvero una sequenza di bit che rappresenta la posizione degli esoni nella genomica. Un BitVector è dotato di due operazioni:

- Rank: data una posizione, ritorna l'esone di provenienza
- Select: dato un esone, ritorna la posizione di partenza

Queste due operazioni permettono di calcolare l'IDMP in maniera efficace. Innanzitutto si prende l'ultimo MEM relativo all'allineamento della prima read, e si utilizza l'operazione di Rank per trovare l'esone di appartenenza. A questo punto, si utilizza l'operazione di Rank per trovare la posizione iniziale dell'esone. L'offset sarà quindi dato dalla differenza tra il MEM e la posizione iniziale dell'esone. Basta quindi aggiungere questo offset alla posizione iniziale per trovare la fine del primo allineamento.

L'inizio del secondo allineamento è noto. A questo punto basterà sottrarre ad esso la fine di quello precedente, in modo da ottenere l'IDMP.

Il seguente frammento di codice riassume la procedura:

```
def getEnd(mem, bv, exPos):
    exonN = bv.rank(mem[0])

    # get starting position (on reference)
    exonStartingPos = exPos[exonN-1][0]

    # get offset from bitvector
    exonStartingPos_onT = bv.select(exonN)
    offset = mem[0] - exonStartingPos_onT + 1;

    # find the end
    # NOTE: offset is the same on reference and bitvector
    end = exonStartingPos + offset + mem[2]

    return end

def getIdmp(start2, mems1, bv, exPos):
    lastMem1 = mems1[-1]

    # get ending position (in the reference)
    end1 = getEnd(lastMem1, bv, exPos)

    return start2 - end1
```

4.4 Calcolo del TIDMP (Transcript-based IDMP)

Per TIDMP si intende la misura della distanza *sui trascritti* tra le due read. Per calcolarlo è innanzitutto necessario ottenere l'ultimo MEM relativo alla prima read e il primo MEM relativo alla seconda. Da ciascuno di essi è possibile ottenere la posizione iniziale e la lunghezza sul bitvector. A questo punto, usando l'operazione di rank, è possibile capire l'esone di provenienza di ciascun MEM.

Se i due MEM si trovano sullo stesso esone, il TIDMP è dato semplicemente dalla distanza tra la fine del primo MEM e l'inizio del secondo (sarà quindi uguale all' IDMP calcolato precedentemente).

Se i due MEM non si trovano sullo stesso esone, potrebbero essere su due esoni consecutivi o meno. Nel caso di esoni consecutivi, il TIDMP è dato dalla somma tra il suffisso non coperto dal primo esone e il prefisso non coperto dal secondo esone.

Il seguente frammento di codice mostra come calcolare il TIDMP:

```
# Get transcript-based idmp
def getTranscriptIdmp(transcripts, mems1, mems2, bv, exPos):
    tIdmp = 0

    # get last mem from read1 and first mem from read2
    m1 = mems1[-1]
    m2 = mems2[0]

    # find exon for m1 and m2
    id1 = bv.rank(m1[0]) - 1
    id2 = bv.rank(m2[0]) - 1

    # find positions on bitvector
    start1 = m1[0]
    start2 = m2[0]
    len1 = m1[2]
    len2 = m2[2]

    if id1 == id2: # m1 and m2 are on same exon
        distance = start2 - (start1 + len1)
        tIdmp += distance
```

```

else:
    # for now only consecutive exons
    # TODO: add non-consecutive exons
    consecutiveExons = False

    # check in all transcripts if the exons are consecutive
    # NOTE: two exons are consecutive if they appear next to each other
    # in a transcript (an exon is represented as (startPosReference, endPosReference) )
    for _,exons in transcripts.items():
        start1Reference = getStart(m1,bv,exPos)
        start2Reference = getStart(m2,bv,exPos)
        end1Reference = getEnd(m1,bv,exPos)
        end2Reference = getEnd(m2,bv,exPos)
        for (s1, e1), (s2, e2) in pairwise(exons):
            if s1 == start1Reference and e1 == end1Reference
               and s2 == start2Reference and e2 == end2Reference:
                consecutiveExons = True
                exon1EndingPosBv = bv.select(id1+1)
                exon2startingPosBv = bv.select(id2)
                distance = exon1EndingPosBv - (start1 + len1) + (start2 - exon2startingPosBv) - 1
                tIdmp += distance
                break

    if not consecutiveExons:
        pass

return tIdmp

```

Il caso di esoni non consecutivi presenta diverse criticità, e per il momento non è stato calcolato.

4.5 Possibile utilizzo di IDMP e TIDMP

5 Esempio di funzionamento

In questo esempio di funzionamento si utilizzerà il gene ENSG00000280145, situato nel cromosoma 21 dell'uomo sapiens (GRCh38 / hg38). E' stato prima scaricato il genoma di riferimento da ensembl in formato fasta e la relativa annotazione in formato gtf. Dal file gtf (contenente l'annotazione per l'intero genoma) è stata isolata l'annotazione relativa al gene ENSG00000280145.

5.1 Generazione delle read con Flux Simulator

Si è scelto di utilizzare Flux Simulator per la generazione delle read paired-end. Il suo utilizzo non è particolarmente complicato, ma è necessario passare i diversi parametri attraverso un file con estensione .p. Il file utilizzato in questa simulazione è il seguente:

```
## File locations
REF_FILE_NAME    annotation.gtf
GEN_DIR          gen

## Sequencing
READ_NUMBER      2000
READ_LENGTH      100
PAIRED_END       YES
FASTA            yes
UNIQUE_IDS       YES

POLYA_SCALE      NaN
POLYA_SHAPE      NaN
```

Figure 13: Il file contenente i parametri di Flux Simulator

Vengono così generati due file contenenti 2000 read di lunghezza 100, in formato fasta, che saranno dati in input ad ASGAL.

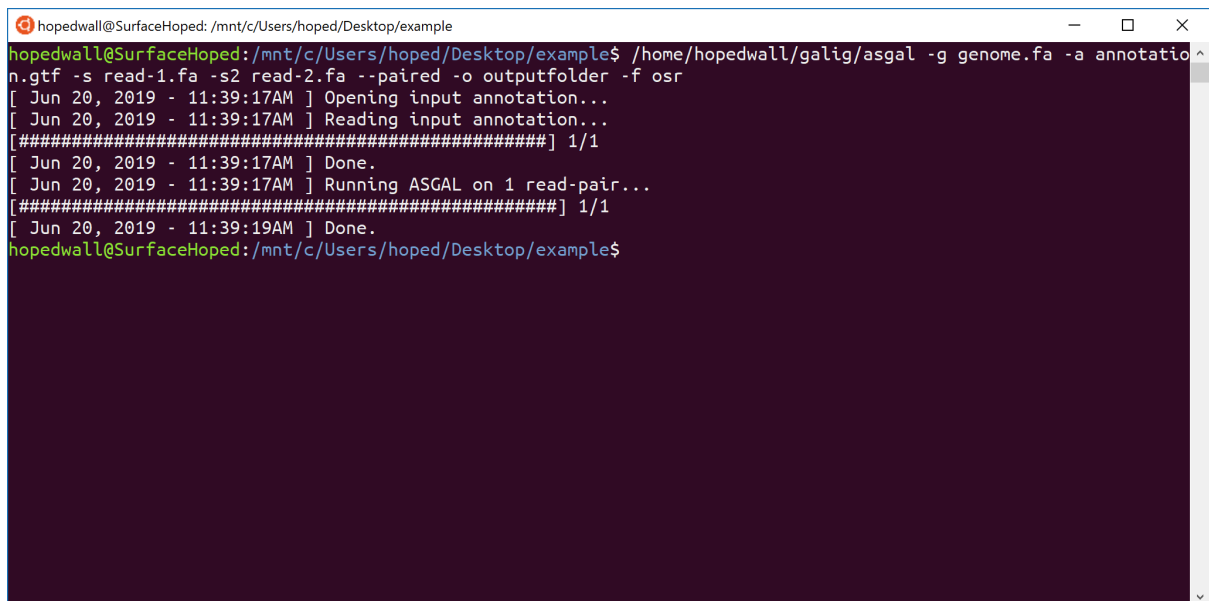
5.2 Utilizzo di ASGAL

ASGAL viene eseguito via linea di comando, richiamando lo script principale usando come parametri:

- Il **genoma** di riferimento (opzione **-g**)
- L'**annotazione** del genoma (opzione **-a**)
- I due file contenuti **read** (opzioni **-s** e **-s2**)
- La **cartella di destinazione** dell'output (opzione **-o**)
- L'indicazione delle **read paired-end** (opzione **-paired**)
- La **fragment library type** (opzione **-f**), opzionale per velocizzare la fase di allineamento

Questo script richiama nell'ordine lo Splice-Aware Aligner, il Formattatore SAM e il Rilevatore di eventi di Alternative Splicing, visualizzando alcune informazioni sul funzionamento.

Questa immagine mostra il funzionamento di ASGAL:



```
hopedwall@SurfaceHoped: /mnt/c/Users/hoped/Desktop/example$ /home/hopedwall/galig/asgal -g genome.fa -a annotation.n.gtf -s read-1.fa -s2 read-2.fa --paired -o outputfolder -f osr
[ Jun 20, 2019 - 11:39:17AM ] Opening input annotation...
[ Jun 20, 2019 - 11:39:17AM ] Reading input annotation...
[ ##### ] 1/1
[ Jun 20, 2019 - 11:39:17AM ] Done.
[ Jun 20, 2019 - 11:39:17AM ] Running ASGAL on 1 read-pair...
[ ##### ] 1/1
[ Jun 20, 2019 - 11:39:19AM ] Done.
hopedwall@SurfaceHoped: /mnt/c/Users/hoped/Desktop/example$
```

Figure 14: ASGAL in funzione

Sebbene sia possibile eseguire ciascuno script singolarmente, si raccomanda di usare lo script principale per un utilizzo più immediato.

5.3 Risultati

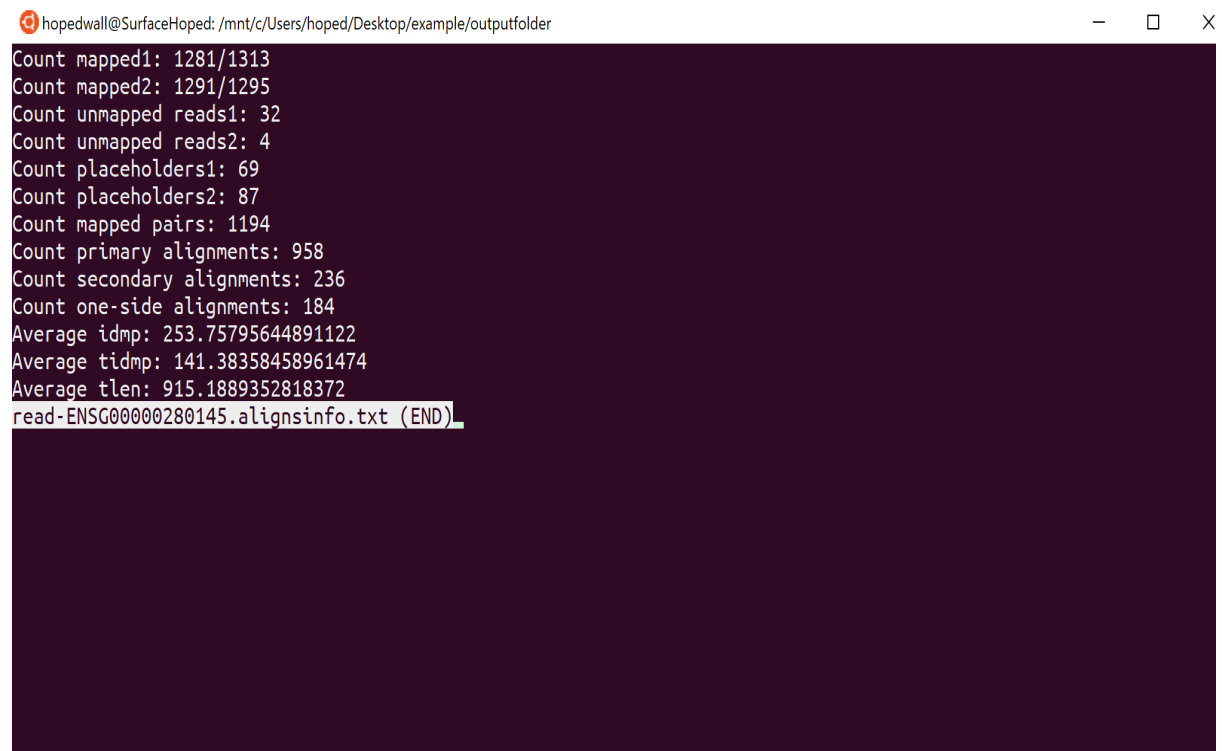
Dall'esecuzione vengono prodotti i seguenti file:

```
output-1.mem  read-ENSG00000280145-1.mem  read-ENSG00000280145.alignsinfo.txt  read-ENSG00000280145.log
output-2.mem  read-ENSG00000280145-2.mem  read-ENSG00000280145.events.csv    read-ENSG00000280145.sam
```

Ovvero:

- I file .mem prodotti dal primo step
- Il file .sam e .alignsinfo.txt prodotti dal secondo step
- Il file .events.csv prodotti prodotto dal terzo step

Analizzando il file alignsinfo.txt si nota che oltre il 98% delle read sono state mappate.

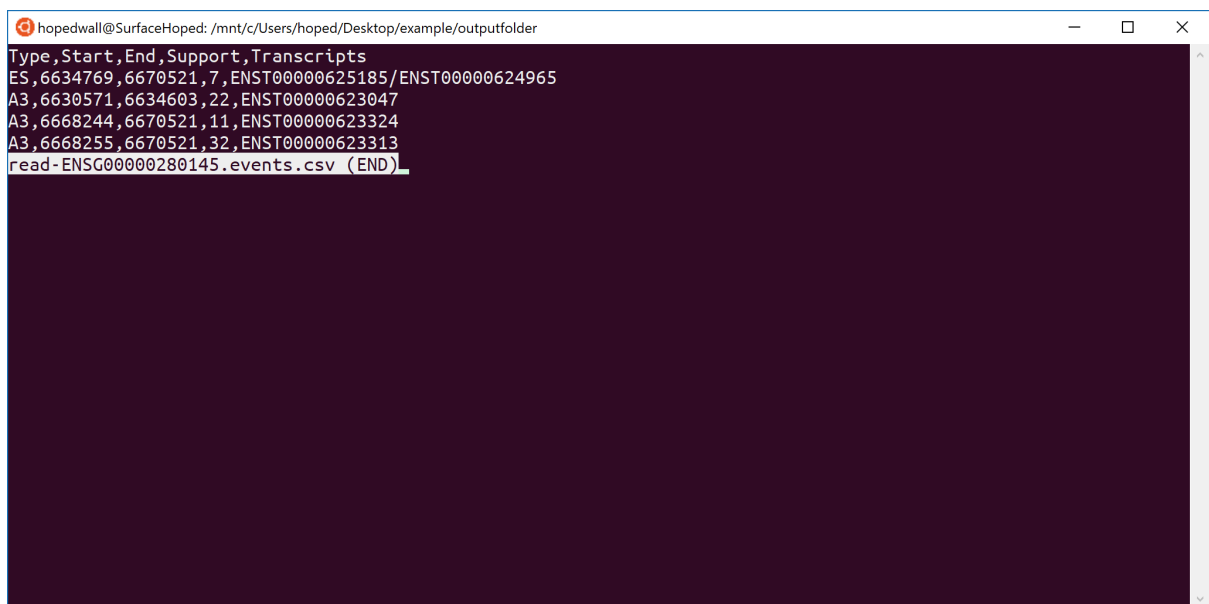


hopedwall@SurfaceHoped: /mnt/c/Users/hoped/Desktop/example/outputfolder

```
Count mapped1: 1281/1313
Count mapped2: 1291/1295
Count unmapped reads1: 32
Count unmapped reads2: 4
Count placeholders1: 69
Count placeholders2: 87
Count mapped pairs: 1194
Count primary alignments: 958
Count secondary alignments: 236
Count one-side alignments: 184
Average idmp: 253.75795644891122
Average tidmp: 141.38358458961474
Average tlen: 915.1889352818372
read-ENSG00000280145.alignsinfo.txt (END)
```

Il file `.events.csv` contiene gli eventi di Alternative Splicing rilevati da ASGAL; ogni riga rappresenta un singolo evento, e più nello specifico:

- la prima colonna rappresenta il **tipo di evento**
- la seconda colonna rappresenta la **posizione di inizio** nella genomica
- la terza colonna rappresenta la **posizione di fine** nella genomica
- la quarta colonna rappresenta il **numero di read** che suggeriscono l'evento
- la quinta colonna rappresenta il/i **nomi dei trascritti** che suggeriscono l'evento



```
hopedwall@SurfaceHoped: /mnt/c/Users/hoped/Desktop/example/outputfolder
Type,Start,End,Support,Transcripts
ES,6634769,6670521,7,ENST00000625185/ENST00000624965
A3,6630571,6634603,22,ENST00000623047
A3,6668244,6670521,11,ENST00000623324
A3,6668255,6670521,32,ENST00000623313
read-ENSG00000280145.events.csv (END)
```

Sono stati rilevati tre eventi di Alternative Donor Site e un evento di Exon Skipping.

6 Competenze acquisite

Durante lo svolgimento dello stage sono state acquisite le seguenti competenze:

- Utilizzo di dati biologici in formati diversi (fasta, gtf, SAM, ecc.) e creazione di algoritmi che li manipolano
- Utilizzo di strumenti di natura bioinformatica: è stato utilizzato SAMTools per la validazione dei file SAM, IGV per la visualizzazione degli allineamenti sul genoma, gli allineatori BWA, STAR e BMap come riferimento per lo Splice-Aware Aligner, RNASeqSim e Flux Simulator per la generazione di read
- Utilizzo di community di esperti di bioinformatica: è stato usato Biostars per chiarire alcuni dubbi inerenti al funzionamento di SAMTools, il thread si trova a questo indirizzo: <https://www.biostars.org/p/376192/>
- Approfondimento dei linguaggi di programmazione Python e C++ e utilizzo di librerie specifiche per la bioinformatica (come ad esempio kseq per il parsing di file fasta)
- Utilizzo avanzato di Linux e di strumenti di environment management specifici per la bioinformatica (Bioconda)
- Utilizzo di strumenti di version control: è stato utilizzato Github, la relativa repo si trova a questo indirizzo: <https://github.com/HopedWall/galg>
- Lavoro di gruppo: è stato utilizzato il software Slack per comunicare con i membri dell'Algolab

7 Conclusioni

ASGAL è ora in grado di supportare le read paired-end, rilevando correttamente gli eventi di Alternative Splicing e salvando gli allineamenti rispettando lo standard del formato SAM. Rimane da investigare l'utilizzo di IDMP e tIDMP per aumentare l'efficacia della rilevazione, oltre al possibile utilizzo delle read paired-end per rilevare gli eventi di Mutually Exclusive Exon.

References

- [1] Denti L, Rizzi R, Beretta S, Vedova GD, Previtali M, Bonizzoni P. ASGAL: aligning RNA-Seq data to a splicing graph to detect novel alternative splicing events. BMC Bioinformatics. 2018;19(1):444. Published 2018 Nov 20. doi:10.1186/s12859-018-2436-3
- [2] Beretta S, Bonizzoni P, Denti L, Previtali M, Rizzi R. Mapping rna-seq data to a transcript graph via approximate pattern matching to a hypertext. In: International Conference on Algorithms for Computational Biology. Berlin:Springer;2017. p.49–61.
- [3] Ohlebusch E, Gog S, Kügel A. Computing matching statistics and maximal exact matcheson compressed full-text indexes. In: SPIRE. Berlin: Springer;2010. p.347–58.
- [4] Wang ET, Sandberg R, Luo S, Khrebtkova I, Zhang L, Mayr C, Kingsmore SF, Schroth GP, Burge CB. Alternative isoform regulation in human tissue transcripts, Nature , 2008, vol. 462 (pg. 470-476)
- [5] Tazi J, Bakkour N, Stamm S. Alternative splicing and disease. Biochim Biophys Acta. 2009;1792(1):14–26. doi:10.1016/j.bbadis.2008.09.017
- [6] Love JE, Hayden EJ, Rohn TT. Alternative Splicing in Alzheimer’s Disease. J Parkinsons Dis Alzheimers Dis. 2015;2(2):6. doi:10.13188/2376-922X.1000010
- [7] Salmon Documentation, Rob Patro, Geet Duggal, Mike Love, Rafael Irizarry and Carl Kingsford. Can be found at: <https://salmon.readthedocs.io/en/latest/>
- [8] Sequence Alignment/Map Format Specification, The SAM/BAM Format Specification Working Group, 14 May 2019. Can be found at: <http://samtools.github.io/hts-specs/SAMv1.pdf>
- [9] Thorvaldsdóttir H, Robinson JT, Mesirov JP. Integrative Genomics Viewer (IGV): high-performance genomics data visualization and exploration. Brief Bioinform. 2013;14(2):178–192. doi:10.1093/bib/bbs017