

Genomorientierte Bioinformatik - Report

ExonSkipping

Malte Weyrich

OCTOBER 2024

Exon Skipping Splicing Events (*ES-SE*) beschreiben, wie co- oder posttranslational manche Exons eines Transkripts durch das Spleißosom herausgeschnitten oder übersprungen werden, während in anderen Transkripten des selben Gens, diese weiterhin Teil der mRNA bleiben. Die *ES-SE* lassen sich anhand von **Gene Transfer Format** (*gtf*) files, also Genom Annotations Dateien ablesen und analysieren. Im Folgenden wird ein Programm zur Erkennung von allen *ES-SE* innerhalb eines Genoms anhand seiner Logik, Laufzeit und Ergebnisse Analysiert, wobei nur *ES-SE* berücksichtigt werden, die protein-kodierende Transkripte betreffen. Das Programm wurde auf allen verfügbaren *gtf* Dateien in `/mnt/biosoft/praktikum/genprakt/gtfs/` ausgeführt.

1 – ES-SE Definition

In einem Gen kann jedes Transkript jeweils mehrere *ES-SE* haben. Ein *ES-SE* involviert immer jeweils mindestens eine **Splice Variant** (*SV*) und einen **Wild Type** (*WT*). Beide dieser Begriffe beziehen sich auf Transkripte eines Gens G . Ein *SV* ist ein Transkript T_{SV} , welches ein Intron I mit Startposition I_S und Endposition I_E besitzt, was gleichzeitig bedeutet, dass es in T_{SV} zwei Exons A, B gibt, die I flankieren. Somit endet A bei $I_S - 1 = A_E$ und B startet bei $I_E + 1 = B_S$. Zudem ist die Position $B_{pos} - A_{pos} = 1$, wobei sich A_{pos} auf die Position von Exon A relativ gesehen zu allen anderen Exons von T_{SV} bezieht. Ein *WT* wäre nun ein weiteres Transkript T_{WT} des selben Gens G , welches ebenfalls zwei Exons C, D besitzt mit $C_{pos} < D_{pos}$, wobei $C_E = I_S - 1$ und $D_S = I_E + 1$, jedoch gilt für C, D : $D_{pos} - C_{pos} > 1$. Dies bedeutet, dass die Exons von T_{WT} zwischen C und D in T_{SV} herausgespleißt wurden. Es kann pro Event mehrere *SV*'s und *WT*'s geben.

2 – Java Programm

2.1. Logik

Der Workflow der *JAR* lässt sich in drei Schritte aufteilen:

I Einlesen der *gtf* Datei und Initialisierung der Datenstruktur:

Zum einlesen wird die *gtf* Datei zuerst nach relevanten Zeilen gefiltert, denn für uns sind momentan nur Zeilen relevant, die in der 3. Spalte entweder "*exon*" oder "*CDS*" stehen haben. Hierbei wird vermieden, die Methode `String.split("\t")` zu verwenden. Stattdessen wird in einem *for loop* jedes Zeichen einzeln betrachtet. Dabei werden Zeilen die mit einem "#" anfangen direkt übersprungen. Für alle anderen Zeilen werden die Anzahl der *tabs* gezählt und nach dem zweiten *tab*, werden alle darauf folgenden Zeichen zu einem *String* zusammen konkateniert, bis der dritte *tab* erreicht wurde. Falls der entstandenen $\text{String} \in \{\text{"exon"}, \text{"CDS"}\}$, wird die Zeile einer `ArrayList<String>` hinzugefügt, ansonsten wird mit der nächsten Zeile weiter gemacht. Diese Liste enthält am Ende alle relevanten Zeilen. Jede der relevanten Zeilen werden nun mit `String.split("\t")` in ein `String[] mainComponents` geschrieben. Die *attributeColumn* wird aus *mainComponents* extrahiert (auch als ein `String[]` Names *attributes*), indem man

mainComponents[mainComponents.length - 1] am ";" splitted.

Mit diesen zwei Komponenten pro Zeile wird als erstes die *gene_id* abgespeichert und überprüft, ob wir eine neue *gene_id* erreicht haben. Falls ja, wird ein neues Gen erstellt. Für die darauf folgenden Zeilen wird überprüft, ob wir ein neues Transkript erreicht haben. Neue Transkripte werden in einer *ArrayList<Transkript>* des dazugehörigen Gens abgespeichert. Transkripte wiederum besitzen eine *ArrayList<CodingDnaSequence>* *cdsList* und zwei *HashMap<Integer, CodingDnaSequence>* *cdsStartIndices*, *cdsEndIndices*. Die Transkripte werden mit den dazugehörigen *CodingDnaSequence*'s befüllt, wobei für jede erstellte *CodingDnaSequence* die Start- und Endposition in den jeweiligen *HashMap*'s als Key auf das erstellte Objekt verweisen. Zudem wird mit einer Zählvariable *int cdsCount* die Position der *CodingDnaSequence*'s innerhalb des Transkripts in dem *CodingDnaSequence* Objekt gespeichert.

II Generieren der ES-SE

Zum generieren der ES-SE werden als erstes für alle in dem Genom abgespeicherten Gene, die dazugehörigen *Introns* errechnet und in einem *HashSet<Introns>* innerhalb des Gens abgespeichert. Dafür werden alle Transkripte eines Gens und deren *CodingDnaSequence*'s angeschaut. Die Introns werden dann mit jeweils zwei *CodingDnaSequence*'s berechnet (bei Genen die sich auf dem "-" Strang befinden, müssen zuerst die *cdsList*'s aller Transkripte invertiert werden und die Positionen der *CodingDnaSequence*'s neu berechnet werden. Das ist später relevant für die Identifikation der WT's):

```
// invert cdsList of transcripts
public void invertTranscripts() {
    for (int i = 0; i < transcripts.size(); i++) {
        Transcript currTranscript = transcripts.get(i);
        currTranscript.reversCdsList();
        // updating pos attribute of each cds
        for (int j = 0; j < currTranscript.getCdsList().size(); j++) {
            currTranscript.getCdsList().get(j).setPos(j);
        }
    }
}
```

```

}

// generating introns
for (Transcript transcript : transcripts) {
    for (int i = 0; i < transcript.getCdsList().size() - 1; i++) {
        int intronStart = transcript.getCdsList().get(i).getEnd() + 1;
        int intronEnd = transcript.getCdsList().get(i + 1).getStart() - 1;
        Intron intron = new Intron(intronStart, intronEnd);
        introns.add(intron);
    }
}
}

```

Anschließend wird für jedes Gen G über die Intron Liste iteriert. Für jedes Intron I müssen alle Transkripte von G nach *CodingDnaSequence*'s A, B durchsucht werden, die die Bedingung $A_E + 1 = I_S$ und $B_S - 1 = I_E$. Dies kann mit Hilfe der zwei *HashMap<Integer, CodingDnaSequence>* Objekte durchgeführt werden. Zudem wir für jedes Intron I jeweils 4 leere *HashSet<String>*'s erstellt:

1. *SV_INTORN*: enthält "*intronStart:intronEnd*" des momentanen Introns I
2. *SV_PROTS*: enthält die *proteinId* von *CodingDnaSequence* A
3. *WT_INTORN*: enthält alle "*intronStart:intronEnd*" Koordinaten, die zwischen A und B liegen
4. *WT_PROTS*: enthält die *proteinId*'s von allen *CodingDnaSequence*'s die zwischen A und B liegen

Nun gibt es zwei Möglichkeiten:

- i. $A_E + 1 = I_S$ und $B_S - 1 = I_E$ und $B_{pos} - A_{pos} = 1$
- ii. $A_E + 1 = I_S$ und $B_S - 1 = I_E$ und $B_{pos} - A_{pos} > 1$

Falls i eintrifft, handelt es sich um ein *SV* und es wird die *proteinId* von *CodingDnaSequence* A in *SV_PROTS* aufgenommen. Ansonsten werden bei Fall *ii* alle *proteinId*'s der *CodingDnaSequence*'s zwischen A und B zu *WT_PROTS* und alle Introns zwischen A und B zu *WT_INTORN* hinzugefügt. Dabei werden ebenfalls Werte wie *min/max_skipped_exon/bases* berechnet:

```

// add all introns of WT to WT_INTRON and all cdsids/prot_ids to WT_prots
int skippedBases = 0;
for (int i = cdsFront.getPos() ; i < cdsBehind.getPos(); i++) {
    int wtIntronStart = cdsList.get(i).getEnd() + 1;
    int wtIntronEnd = cdsList.get(i+1).getStart();
    WT_INTRON.add(wtIntronStart + ":" + wtIntronEnd);

    // like this i add many ids twice but that's fine :)
    WT_PROTS.add(cdsFront.getId());
    WT_PROTS.add(cdsBehind.getId());

    if (i > cdsFront.getPos() && i < cdsBehind.getPos()) {
        // we are in a cds that was skipped
        // → get end - start + 1 = length → add to skipped bases
        skippedBases += cdsList.get(i).getEnd() - cdsList.get(i).getStart() + 1;
    }
}
}

```

Ein *ES-SE* wird nur in die *ArrayList<String> events* aufgenommen, falls es für das momentane Intron *I* mindestens einen *WT* gab.

III **Erstellen der *<out>.tsv* Datei** Die *ArrayList<String> events* enthält nun alle *ES-SE* als *String* in bereits korrekter Formatierung. In einem *for loop* wird die Lösung Zeile für Zeile in ein *out.tsv* geschrieben.

2.2. Laufzeit

3 – Ergebnisse

A — Appendix Section

hm

Text goes here