Lecture de séquences ADN: K-mers et K-mers espacés





Gabriel Toublanc
Master IGIS ITA
2015 - 2017





Introduction

L'analyse de séquençage ADN appliqué à la Bio-Informatique a connu un développement important dans les années 2000.

Le séquençage ADN est effectué de deux façons différentes, par le biais de lectures sur des brins d'ADN:

- → Les lectures longues (Nanopore, PacBio, ...)
- → Les lectures courtes (Illumina, Roche, ...)

Les **lectures longues** ont l'avantage de nécessiter que d'**une petite quantité** d'entre elles pour quadriller le génome d'un être vivant, mais le gros désavantage d'être **hautement imprécises** (15 à 30 % d'erreurs)

Les **lectures** courtes, en revanche, ont le net avantage d'être **très pré-** cises, avec un taux d'erreur de moins de 1 %. Leur inconvénient principal est qu'il faut de nombreuses lectures courtes afin de reconstruire le génome, ce qui est coûteux et peu pratique.

Dans les faits, le génome peut être reconstruit grâce à un nombre déraisonnable de lectures courtes, ou en corrigeant les lectures longues grâce aux lectures courtes. Plusieurs **méthodes de corrections** ont été développées à ce sujet [1].

Afin de pouvoir se passer des lectures courtes, et d'ainsi corriger les lectures longues d'elles-mêmes, une branche de la bioinformatique s'intéresse à l'étude des **k-mers**.

K-mers

Les **k-mers** sont les facteurs de taille **k** d'une séquence ADN donnée. Pour une lecture de taille **L**, on a donc $\mathbf{L} - \mathbf{k} + \mathbf{1}$ k-mers possibles.

Afin d'énumérer les k-mers de grands jeux de données, divers outils logiciels ont été développés. L'objectif de ces outils est d'extraire les k-mers de façon à **grouper** les doublons, d'avoir un **temps d'exécution** viable et d'utiliser le moins d'**espace mémoire** possible.

Le logiciel **Jellyfish** [2] surpasse ses concurrents dans ce domaine, avec des meilleures performances bien supérieures, tout facteur confondu.

Les k-mers ainsi extraits sont principalement utilisés pour **l'alignement et l'assemblage** de lectures.

Dans le cas présent, l'utilisation des k-mers a pour but de **trouver des répétitions** au sein des lectures longues afin de pouvoir **identifier les nu-cléotides erronées**, afin de pouvoir les corriger.

K-mers espacés à délétion

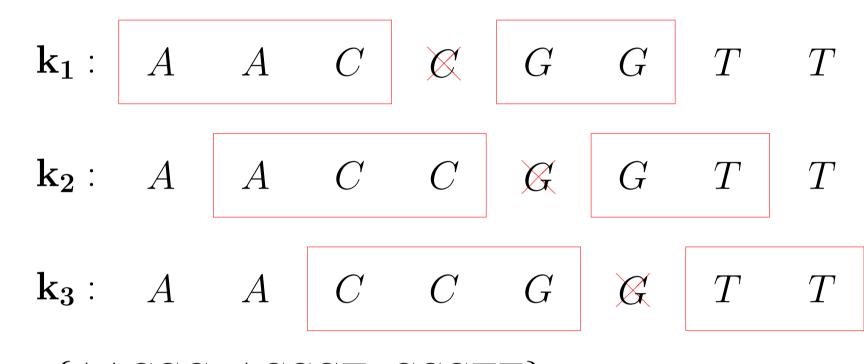
Les **k-mers espacés** sont utilisés afin de simuler les erreurs d'insertions et de délétions sur les lectures longues.

Au lieu de prendre les facteurs de taille k d'une séquence, on va sélectionner les k-mers espacés selon un motif précis.

Avec les **k-mers espacés à délétion**, chaque **0** du motif correspond à une nucléotide à supprimer.

Par ex, un motif $\mathbf{m} = \mathbf{111011}$ créera tous les 5-mers espacés à partir des 6-mers en supprimant le 4^{eme} nucléotide.

Ex: Avec une séquence x = AACCGGTT et le motif m = 111011, on a les 5-mers espacés suivants:



5-mers: {AACGG, ACCGT, CCGTT}

K-mers espacés à insertion

Avec les **k-mers espacés à insertion**, chaque **0** du motif correspond à une nucléotide à insérer.

Toutes les nucléotides possibles pour chaque $\mathbf{0}$ sont extraites, ce qui produit $(\mathbf{L} - \mathbf{k} + \mathbf{1} + \mathbf{t}) * \mathbf{4}^{\mathbf{t}}$ k-mers espacés possibles, avec $\mathbf{t} = \text{nombre de zéros dans le motif.}$

Ex: Avec une séquence $\mathbf{x} = \mathbf{A}\mathbf{A}\mathbf{C}\mathbf{C}\mathbf{G}\mathbf{G}\mathbf{T}\mathbf{T}$ et le motif $\mathbf{m} = \mathbf{1}\mathbf{1}\mathbf{0}\mathbf{1}\mathbf{1}$, on a les 6-mers espacés suivants:

6-mers: { AACACG, AACCCG, AACGCG, AACTCG, ACCAGG, ACCCGG, ACCCGG, ACCCGGG, ACCTGG, CCGAGT, CCGCGT, CCGCTT, CGGCTT, CGGCTT, AACCCGGGT, CGGCTT, CGGCTTT, CGGCTTT, CGGCTTT, CGGCTTT,

Références

References

- [1] Pierre Morisse, Thierry Lecroq, and Arnaud Lefebvre. Hg-color: Hybrid-graph for the error correction of long reads. In *Actes des Journées Ouvertes Biologie Informatique et Mathématiques*, 2017.
- [2] Guillaume Marcais and Carl Kingsford. A fast, lock-free approach for efficient parallel counting of occurrences of k-mers. *Bioinformatics*, 27(6):764–770, 2011.