compte rendu – projet bioinformatique – Analyse statistique d'une famille de Protéines

Ben Kirane Malik

30 mars 2018

Résumé

Il nous est proposé d'analyser une famille de protéines séquencée au préalable. Nous rendrons compte de comment exploiter des outils statistiques et probabilistes pour analyser ces séquences protéiques et en déduire des propriétés de conservation au sein de la famille, d'appartenance à la famille et finalement pour esquisser une corrélation entre l'alignement des protéines et des mesures spatiales.

1 Préliminaire

Dans l'intégralité des analyses nous ferons référence à une unique famille de protéines, D_{train} . Nous avons accès à M=5643 protéines, toutes de cette famille. Chaque protéine est décrite par une séquence et ces séquences forment l'alignement que nous étudions par la suite. Une protéine de l'alignement se présente comme une suite d'acide aminés (il y en a 20) avec éventuellement des trous dans la séquence.

Il s'agit dans un premier temps de lire l'alignement proposé (fichier data/Dtrain.txt) au format FASTA. Chaque ligne non précédée du caractère '>' décrit une protéine de la famille D_{train} sur l'alphabet

$$A = \{A, C, D, E, F, G, H, I, K, L, M, N, P, Q, R, S, T, V, W, Y, -\}$$

pour les L=48 positions possibles de l'alignement que nous souhaitons étudier.

Les implémentations des analyses du projet sont réalisées en python (version 3.6). Ici, pour la lecture de l'alignement le code se trouve dans le module data (src/data.py) où on peux utiliser la fonction read_fasta(filename) pour lire les lignes qui nous intéressent dans data/Dtrain.txt et avoir la liste des séquences de l'alignement.

À présent que nous avons accès à l'alignement, nous souhaiterions savoir ce qui caractérise les séquences qui le constituent et notamment comment mettre en évidence les positions caractéristiques fortes de l'alignement.

2 Conservation des positions et caractère de l'alignement

L'alignement se représente avec une matrice M lignes et L colonnes. Les lignes de cette matrice correspondent aux séquences et les colonnes correspondent aux positions de l'alignement.

2.1 Évaluation du caractère de l'alignement

On s'intéresse au nombre d'occurences d'un acide aminé $a \in \mathcal{A}$ à la position $i, 0 \le i \le L-1$. On note $n_i(a)$ cette quantité. En supposant que les positions sont indépendantes on souhaite déterminer ω tel que

$$P(a_0 \dots a_{L-1}|\omega) = \prod_{i=0}^{L-1} \underbrace{P(a_i|\omega)}_{\omega_i(a_i)}$$

il s'agit de la matrice appelée communément "position-specific weight matrix" ou PSWM.

Il est question d'estimer la PSWM ω avec les $n_i(a)$ et en utilisant un estimateur de fréquence corrigé avec un pseudo-compteur de valeur 1, soit

$$\omega_i(a) = \frac{n_i(a) + 1}{M + |\mathcal{A}|}.$$

Le calcul d'estimation de la PSWM est implémenté dans le module pswm (src/pswm.py) par estimate_pswm(data) avec data la liste des séquences lues depuis data/Dtrain.txt.

Pour caractériser notre famille, on va chercher les position les plus conservées. Pour cela, nous mesurons la quantité d'information relative à une position

$$S_i = \log_2(|\mathcal{A}|) + \sum_{a \in A} \omega_i(a) \cdot \log_2(\omega_i(a))$$

c'est l'entropie de Shannon sur les $\omega_i(a)$, seulement légèrement corrigé. L'implémentation de ce calcul est réalisé par shannon_pswm(i, pswm) dans pswm; et real2() du même module réalise toute la procédure jusqu'au tracé de l'entropie relative en fonction de la position (voir FIGURE 1).

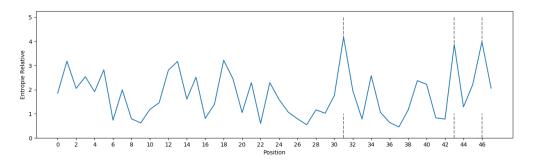


FIGURE 1 – Quantité d'information aux positions de l'alignement

L'entropie maximale est presque significativement atteinte aux positions 31, 46 et 43. Cela signifie que ces positions ont un rôle important pour la famille de protéines. Ces positions sont très fortement conservées et si il advenait qu'elles soient modifiées, alors cela pertuberait fortement la fonction biologique première de la protéine.

Par la suite nous allons examiner si la PSWM nous permet d'identifier d'autres séquences aussi dans la famille.

2.2 Critère d'appartenance à la famille de protéines

Étant donné une séquence quelconque $b_0 \dots b_{N-1}$, $N \ge L$, nous souhaitons savoir si un fragment de cette séquence appartient à la famille de protéines. Supposons d'abord N = L.

On peut estimer un modèle qui ne soit pas spécifique aux positions, c'est à dire tel que

$$P(b_0 \dots b_{L-1}) = \prod_{i=0}^{L-1} f^{(0)}(b_i)$$

et

$$\forall b \in \mathcal{A}, f^{(0)}(b) = \frac{1}{L} \sum_{i=0}^{L-1} \omega_i(b).$$

Il s'agit d'un modèle nul. Nous comparons alors le modèle nul avec le modèle PSWM évalué sur la famille de protéines D_{train} . Pour cela, nous évaluons la quantité

$$l(b_0 \dots b_{L-1}) = \log_2 \frac{P(b_0 \dots b_{L-1} | \omega)}{P(b_0 \dots b_{L-1})}$$

ou encore

$$l(b_0 \dots b_{L-1}) = \sum_{i=0}^{L-1} \left(\log_2 \omega_i(b_i) - \log_2 f^{(0)}(b_i) \right).$$

Si $l(b_0
ldots b_{L-1}) > 0$, on sait que la séquence b est plus probable d'apparaître dans le modèle PSWM que le modèle nul et réciproquement si $l(b_0
ldots b_{L-1}) < 0$, b est peu probable d'appartenir à la famille. La mesure l est appelée log-vraissemblance.

Reprenons maintenant à $N \ge L$. Il suffit de faire glisser une fenêtre de taille L sur b et de noter sur chacun des décalage de la fenêtre la valeur de l.

Nous disposons d'une séquence dans data/testseq.txt pour laquelle nous aimerions savoir si un fragment appartient à la famille de protéines D_{train} .

Dans le module pswm (src/pswm.py),

- null_model(pswm) est la méthode qui calcul les valeurs prisent par $f^{(0)}$ (décrit le modèle nul),
- log_odds(sequence, pswm, f0) calcul la log-vraissemblance d'une séquence,
- sliding_odds(sequences, pswm) calcul sur l'ensemble des fenêtres possibles les log-vraissemblances. Finalement la fonction real4() réalise l'ensemble des manipulations décrites jusqu'ici et affiche le tracé de la log-vraissemblance en fonction du décalage de la fenêtre glissante (FIGURE 2).

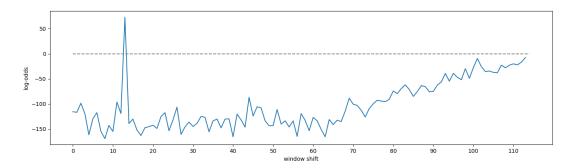


FIGURE 2 – Log-vraissemblances sur la séquence test

Pour la sous-séuence $(b_{13}
ldots b_{13+L-1})$ on observe une log-vraissemblance positive, c'est d'ailleurs la seule fenêtre où c'est le cas, et par conséquent cette sous-séquence appartient très probablement à la famille de protéine que l'on étudie. Il est aussi très probable que cette sous-séquence ai les mêmes fonctions biologiques que les protéines de la famille étudié.

3 Co-évolution et corrélation avec la structure spatiale

Nous allons chercher à présent à mettre en relation l'information contenue dans les séquences de l'alignement avec la structure spatiale d'une protéine représentative de la famille. Cela dit, nous devons enrichir le modèle PSWM décrit ci-avant pour tenir compte de la dimension spatiale.

On se propose d'estimer la co-évolution de deux positions. Pour deux acides aminés a et b on souhaite savoir s'ils sont présents dans la séquence tel que a soit à une première position donnée et que b soit à une seconde position donnée : il s'agit là d'une co-occurence.

Soit $n_{i,j}(a,b)$ le nombre de séquences tel que a est à la position i et b est à la position j. Pour estimer les poids $\omega_{i,j}(a,b)$ associés aux $n_{i,j}(a,b)$, il faut conserver la relation $\sum_b \omega_{i,j}(a,b) = \omega_i(a)$.

Donc les

$$\omega_{i,j}(a,b) = \frac{n_{i,j}(a,b) + 1/|\mathcal{A}|}{M + |\mathcal{A}|}$$

sont les composantes de notre modèle enrichit.

Il est possible mainteant de mesurer la quantité d'information mutuelle. Il s'agit de déterminer à quel point deux positions sont corrélées.

La quantité d'information mutuelle pour un couple de positions (i, j) est la quantité

$$M_{i,j} = \sum_{a,b \in \mathcal{A}} \omega_{i,j}(a,b) [\log_2 \omega_{i,j}(a,b) - \log_2 \omega_i(a)\omega_j(b)]$$

Nous disposons d'une table des distances pour des couples de positions (fichier data/distances.txt). On considère qu'une paire est en contact si la distance entre ces positions est inférieur à 8Å (0.8nm).

En triant les paires (i,j) par valeurs décroissantes de $M_{i,j}$ autrement dit des paires les plus corrélées au moins corrélées; et en déterminant la fraction de paires en contact pour chaque tranche de paires selon ce tri – il y en a L^2 . On souhaite maintenant déterminer une relation entre les contacts spatiaux et l'information statistique dont on dispose pour la famille. La fraction de paires en contacts en fonction de la taille des tranches décrites ci-avant est tracée FIGURE 3.

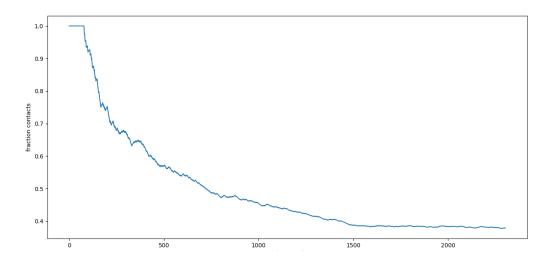


FIGURE 3 – Résidus en contacts (taille de la tranche en abscisse)

Tout le procédé jusqu'à la réalisation du tracé est implémenté par real4() dans le module coev (src/coev.py). Cette réalisation s'appui sur les fonctions

- estimate_cooc(data) pour le calcul des $\omega_{i,j}(a,b)$;
- mutual_information(cooc, pswm, M) pour le calcul des $M_{i,j}$;
- induced_contacts(mim, distances) qui détermine les fractions des paires en contacts; toutes ces fonctions sont dans le même module (coev).

On observe que plus on considère une tranche de paires fortement corrélées, plus la fraction de paires en contacts est importante.

D'une part il s'agit d'un résultat obtenu par comptage sur les séquences et d'autre part il s'agit d'une mesure physique et d'une propriété spatiale. Pour notre famille de protéines, on peut donc induire la propriété spatiale du contact simplement à partir des statistiques décrites ici : les paires les plus corrélées ont une probabilité plus élevée d'être en contact.

Conclusion : Nous avons mis en évidence que les outils statistiques sont des outils puissant et utiles en biologie. Les procédés décrits pour l'analyse de la famille de protéines étudiée ici sont reproductibles si on dispose d'un alignement d'une autre famille et ils nous permettraient d'identifier

- les positions caractérisitiques de la famille qui déterminent l'expression de ses fonctions biologiques;
- d'autres séquences appartenant probablement à la famille; et
- des propriétés spatiales, qui, enrichies par d'autres procédures, nous permettrait de visualiser en 3D la structure spatiale d'une protéine représentative de la famille.