

Support de cours
Annotation des génomes
(Partie II)

Recherche des régions codant pour des protéines chez les procaryotes

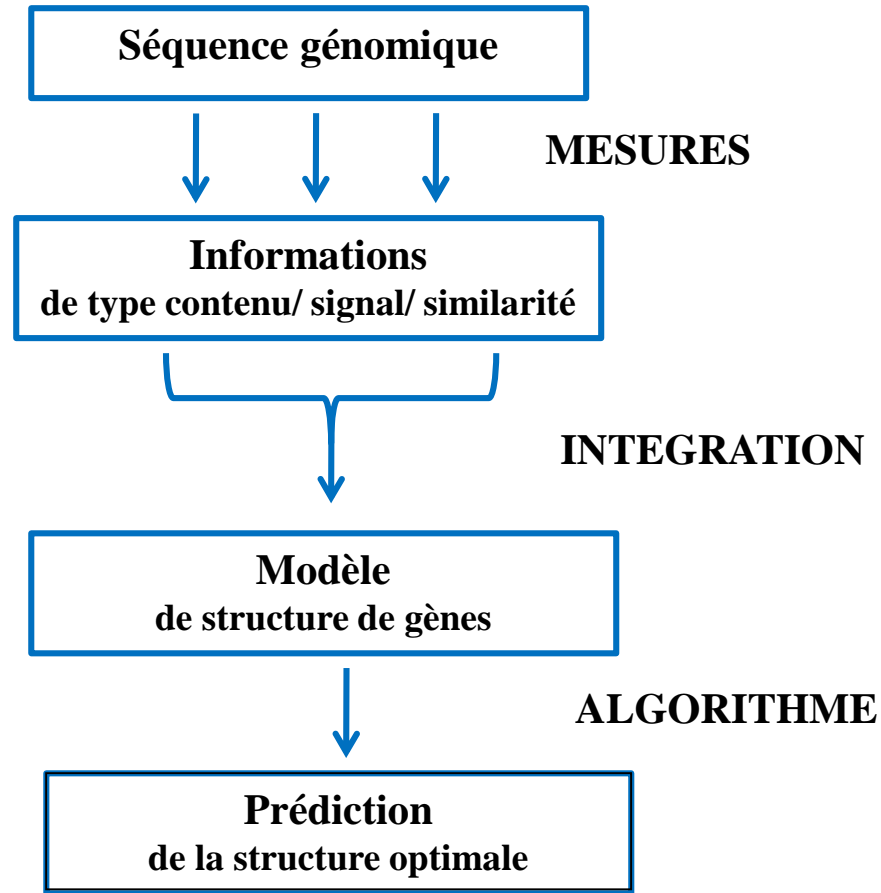
- recherche des ORFs (Open reading frame)
- recherche des unités de traduction. Même si les gènes sont co-transcrits, ils sont en général traduits de façon indépendante (recherche des Shine Dalgarno en 5' du codon initiateur). Permet d'identifier le « bon » codon initiateur.
- recherche des unités de transcription. Chez les procaryotes, certains gènes sont co-transcrits donc recherche de la structure en opérons (promoteurs et terminateurs de transcription)

Recherche des régions codant pour des protéines chez les eucaryotes

- recherche de la structure en exon/intron du gène
- recherche des 5'UTR et 3' UTR
- recherche des promoteurs et des sites de polyadénylation

Recherche des régions codant pour des protéines

Fonctionnement schématique d'un logiciel de prédiction de gènes

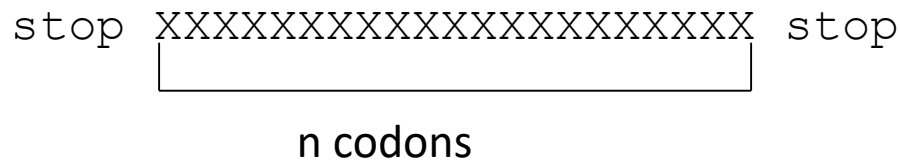


Une méthode simple: ORFfinder (NCBI)

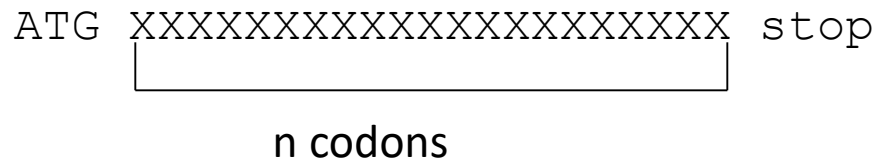
Recherche les phases ouvertes de lecture, les ORFs, dans les 6 cadres de lecture (les 3 cadres du brin direct et les 3 cadres du brin complémentaire).

Attention problème de sémantique :

Alors qu'une ORF est normalement définie entre deux codons stop



Dans ORF Finder, elle est définie entre un codon start et un codon stop



>BS 1-8301

tttcgaggaaaatgtgcaataaccaactcatttcccgggcaattccgccc
gttccgaatgatacgaacaactgagactgagccgcaaattgggttcagtctt
tttacatggcagccagagggctttgtgcaacttgacatttgtgaaaaagaa
agtaaaatattttactaaaacaatgcgagctgaataatggaggcagatac
aatggcgacaattaaagatatcgcgaggaagcgggattttcaatctcaa
ccgtttcccgcggttttaataaacgatgaaagcctttctgttcctgatgag
acacgggagaaaatctatgaagcggcggaaaagctcaattaccgcaaaaa
aacagtaaggccgctgggtgaaacatattgcggtttttatattggctgacag
ataaagaagaattagaagatgtctattttaaaacgatgagattagaagta
gagaaactggcgaaagcattcaatgtcgatatgaccactataaaatagc
ggatggaatcgagagcattcctgaacatacgggaagggtttattgccgtcg
gcacattttcagatgaagagctggctttcctcagaaatctcactgaaaac
ggcgtgttcacgattcaactcctgatcccgatcattttgactcggtaag
gcccgatttggcacaatgacaaggaagacggtaaacatcctgactgaga
aggggcataagagcatcgggttttatcggcggcacatacaaaaatccgaat
accaatcaggatgaaatggacatccgtgaacaaaccttcagatcctatat
gagggaaaaagccatgctggacgagcgtatatattttctgtcatcgcggat
tctctgtagaaaacggctaccgcctgatgtcagcagcgcgatcgacacatta
ggcgatcagcttccgactgcttttatgattgcagcggaccgattgcagt
gggctgtctgcaagccctgaacgaaaaaggaattgccatacacaacaggg
taagcattgtgagtatcaacaacatcagcttcgcgaagtatgtctgcct
cctctgacgacgtttcatattgatatacatgaattatgtaaaaacgctgt
tcaattactgcttgaacaagtgcaggacaagagaagaacggtaaaaacat
tatatgtgggcgagaattaatcgtcaggaagagtatgaattaaggatga
cttaggacactaagtcattttttattttaggtaaaaaaatttactctatga
agtaaatagtttgtttacacattttctcaggcatgctatattatctttaa
agcgctttcattcctaccgaaagggtgacaatcaatgaaaatggcaaaaa
agtgttccgtattcatgctctgcgagctgtcagtttatccttggcggct
tgcggcccaaaggaaagcagcagcgcgcaaatcgagttcaaaaagggtcaga
gcttgttgtatgggaggataaagaaaagagcaacggcattaagacgctg
tggctgcatttgaaaaagagcatgatgtgaaggtcaaagtcgttgaaaa
ccgtatgccaaagcagattgaagatttgcgaaatggatggaccggccggcac
aggccctgacgtgttaacaatgccaggggaccaaactcggaaccgctgtca
cggaaaggattactcaaggaattacatgtcaaaaaagacgttcaatcactt
tatactgacgcttccattcagctctcaaatggtagatcaaaaagctttatgg
actgccaaaagcggctcgaaaacgactgtgcttttttacaacaaagatctca
tcacagaaaaggaattgcccaaacgctggaagagtgggtacgactattcc

Exemple traité : fragment de
8300 pb du génome de *Bacillus
subtilis*

Open Reading Frame Finder

ORF finder searches for open reading frames (ORFs) in the DNA sequence you enter. The program returns the range of each ORF, along with its protein translation. Use ORF finder to search newly sequenced DNA for potential protein encoding segments, verify predicted protein using newly developed SMART BLAST or regular BLASTP.

This web version of the ORF finder is limited to the subrange of the query sequence up to 50 kb long. Stand-alone version, which doesn't have query sequence length limitation, is available for [Linux x64](#).

Examples (click to set values, then click Submit button) :

- NC_011604 Salmonella enterica plasmid pWES-1; genetic code: 11; 'ATG' and alternative initiation codons; minimal ORF length: 300 nt
- NM_000059; genetic code: 1; start codon: 'ATG only'; minimal ORF length: 150 nt

Enter Query Sequence

Enter accession number, gi, or nucleotide sequence in FASTA format:

```
>BS 1-8301
tttcgaggaaaatgtgcaataaccaactcatttccgggcaattccgcccgttccgaatg
atcgaacaactgagactgagccgcaaatggttcagtccttttacatggcagccagaggg
ctttgtgcaactgacatttggaaaaagaaagtaaaatcttactaaaacaatgcgagc
tgaataatggaggcagatacaatggcgacaattaaagatatcgcgaggaagcgggattt
tcaatctcaaccgtttcccgcttttaataacgatgaaagcctttctgttctgatgag
acacgggagaaaatctatgaagcggcggaaaagctcaattaccgcaaaaaaacagtaagg
ccgtggtgaaacatatgctgttttatattggctgacagataaagaattagaagat
gtctattttaaaccgatgagattagaagttagagaaactggcgaagcattcaatgtcgat
atgaccacttataaaatagcggatggaatcgagagcattcctgaacatacggagggtt
attgccgtcggcacatttcagatgaagagctggcttccctcagaaatctcactgaaaac
```

From: To:

Choose Search Parameters

Minimal ORF length (nt):

Genetic code:

ORF start codon to use:

- "ATG" only
- "ATG" and alternative initiation codons
- Any sense codon

Ignore nested ORFs:

Start Search / Clear



Résultat de ORFfinder : ORFs de plus de 300 pb

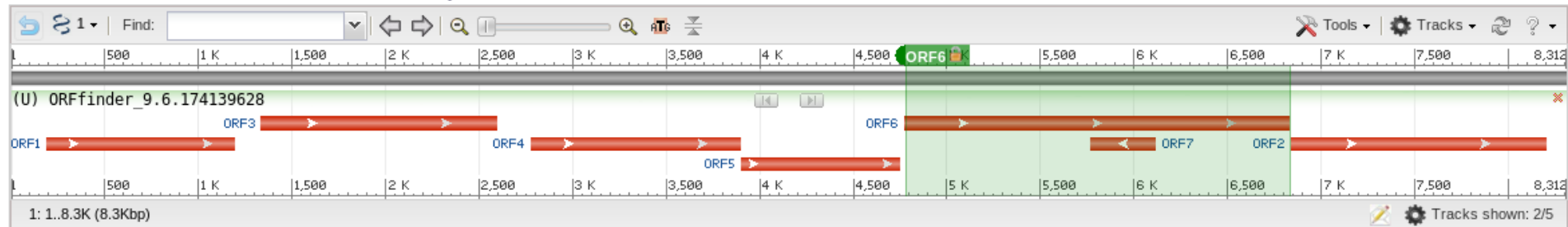
- Options : - ATG only
 - Ignore nested ORF pas coché

Open Reading Frame Viewer

Help

Sequence

ORFs found: 7 Genetic code: 1 Start codon: 'ATG' only



Six-frame translation...

ORF6 (686 aa)

Display ORF as...

Mark

Mark subset...

Marked: 0

Download marked set

as

Protein FASTA

```
>lcl|ORF6
MSKLEKTHVTKAKFMLHGGDYNPDQWLDLDRPDILADDIKLMKLSHTNTFSV
GIFAWSALEPEEGVYQFEWLDLDFERIHISIGGRVILATPSGARPAWLSQT
YPEVLRVNASRVKQLHGGRHNCCLTSKVYREKTRHINRLLAERYGHPAL
LMWHISNEYGGDCHCDLQAHAFREWLKSKYDNSLKTLMHAWWTPFWSHTF
NDWSQIESPSPIGENGLHGLNLDWRRFVTDQTSIFYENEIIPKELTPDI
PITTFMADTPDLIPYQGLDYSKFAKHVDAISWDAYPVWHNDWESTADLA
MKVGFINDLYRSLKQPFLLMECTPSAVNWHNVNKAARPGMNLSSMQMI
AHGSDSVLYFQYRKSRSSEKLGAVVDHNSPKNRVFEVAKVGETLER
LSEVVGTKRPAQTAILYDWHENHWALEDAQGFATKRYPTLQQHYRTFW
EHDIPVDVITKEQDFSPYKLLIVPMLYLISEDTVSRKKAFTADGGTLVMT
YISGVVNEHDLTYTGGWHPDLQAFVGEPLETDTLYPKDRNAVSYRSQIY
EMKDYATVIDVKTASVEAVYQEDFYARTPAVTSHEYQQGKAYFIGARLED
QFQDFYEGRLITDLSLSPVFPVRHGKGVSVQARQDQDNDYIFVMNFTEEK
QLVTFDQSVKDIINTGDILSGDLTMEKYEVRIVVNTH
```

Label	Strand	Frame	Start	Stop	Length (nt aa)
ORF6	+	3	4773	6833	2061 686
ORF2	+	1	6838	8202	1365 454
ORF3	+	3	1335	2600	1266 421
ORF4	+	3	2778	3896	1119 372
ORF1	+	1	187	1194	1008 335
ORF5	+	3	3900	4751	852 283
ORF7	-	3	6117	5770	348 115

ORF6

Marked set (0)

SmartBLAST

SmartBLAST best hit titles...

BLAST

BLAST

Résultat de ORFfinder : ORFs de plus de 300 pb

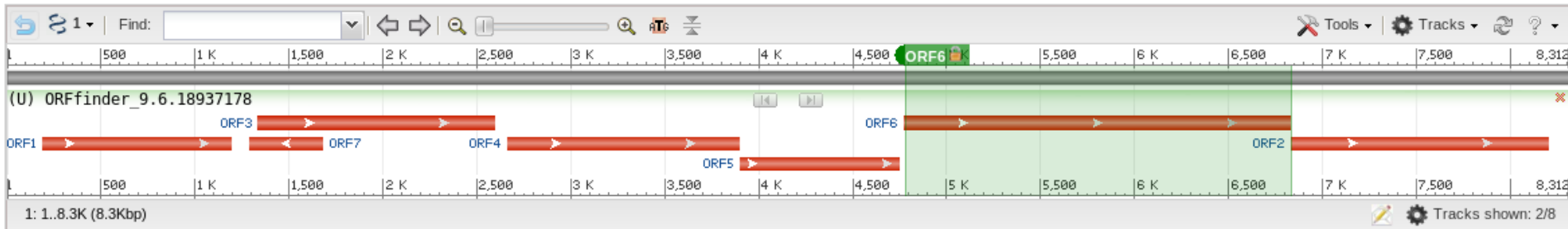
Options : - ATG and alternative initiation codons
 - Ignore nested ORF coché

Open Reading Frame Viewer

Help

Sequence

ORFs found: 7 Genetic code: 1 Start codon: 'ATG' and alternative codons Nested ORFs removed



Six-frame translation...

ORF6 (686 aa)

Display ORF as...

Mark

Mark subset...

Marked: 0

Download marked set

as Protein FASTA

```
>lcl|ORF6
MSKLEKTHVTKAKFMLHGDDYNPDQWLDLRDPDILADDIKMLKLSHTNTFSV
GIFAWSALEPEEGVYQFEWLDLIFERIHSIGGRVILATPSGARPALWSQT
YPEVLRVNASRVKQLHGGRHNHCLTSKVYREKTRHINRLLAERYGHHPAL
LMWHISNEYGGDCHCDLQAHAFREWLKSKYDNSLKTLNHAWWTPFWSHTF
NDWSQIESPSPIGENGLHGLNLDWRRFVTDQTIISFYENEIIPLKELTPDI
PITTFMADTPDLIPYQGLDYSKFAKHVDAISWDAYPVWHNDWESTADLA
MKVGFINDLYRSLKQPPFLMECTPSAVNWHNVNKAKRPGMNLSSMQMI
AHGSDSVLYFYQYRKSRSSEKLGAVVDHNSPKNRVQEVAKVGETLER
LSEVVGTKRPAQTALYDWHNWALEDAOGFAKATKRYPTLQOHYRTFW
EHDIPVDVITKEQDFSPYKLLIVPMLYLISETVSRKKAFTADGGTLVMT
YISGVVNEHDLTYTGGWHPDLQAIQVGEPLETDTLYPKDRNAVSYRSQIY
EMKDYATVIDVKTASVEAVYQEDFYARTPAVTSHEYQQGKAYFIGARLED
QQRDFYEGLIITDLSLSPVFPVRHGGKVSQARQDQDNDYIFVMNFTEEK
QLVTFDQSVKDIMTGDILSGDLTMEKYEVRIVVNTH
```

Label	Strand	Frame	Start	Stop	Length (nt aa)
ORF6	+	3	4773	6833	2061 686
ORF2	+	1	6835	8202	1368 455
ORF3	+	3	1335	2600	1266 421
ORF4	+	3	2661	3896	1236 411
ORF1	+	1	187	1194	1008 335
ORF5	+	3	3900	4751	852 283
ORF7	-	2	1681	1286	396 131

ORF6

Marked set (0)

SmartBLAST

SmartBLAST best hit titles...

BLAST

BLAST

Résultat de ORFfinder : ORFs de plus de 150 pb

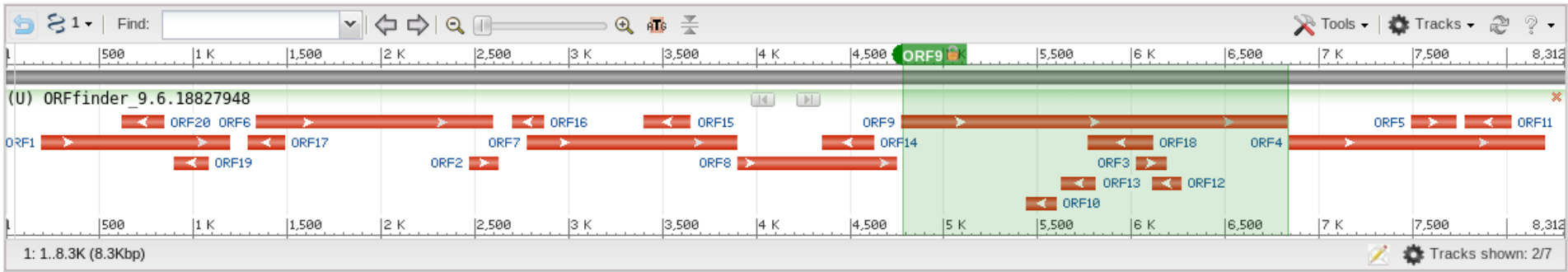
Options : - ATG only
 - Ignore nested ORF pas coché

Open Reading Frame Viewer

Help

Sequence

ORFs found: 20 Genetic code: 1 Start codon: 'ATG' only



ORF9 (686 aa) [Display ORF as...](#) [Mark subset...](#) Marked: 0 as

```
>lcl |ORF9
MSKLEKTHVTKAKFMLHGGDYNPDQWLDRPDILADDIKMLKLSHTNTFSV
GIFAWSALEPEEGVYQFEWLDDIFERIHSIGGRVILATPSGARPAWLSQT
YPEVLRVNASRVKQLHGGRHNCCLTSKVYREKTRHINRLLAERYGHHPAL
LMWHISNEYGGDCHCDLCOHAFREWLKSKYDNLKTLNHAwwTPFWSHTF
NDWSQIESPPIGENGLHGLNLDWRRFVTDQTSFYENEIIPKELTPDI
PITTNFMADTPDLIPYQGLDYSKFAKHVDAISWDAYPVVHNDWESTADLA
MKVGFINDLYRSLKQPFLLMECTPSAVNWHNVNKA RPKGMNLLSSMQMI
AHGSDSVLYFQYRKSRSSEKHLHGAVVDHNSPKNRVVFQEVAKVGETLER
LSEVVGTKRPAQTAILYDWHENHWALEDAQGFAKATKRYPQTLQQHYRTFW
EHDIPVDVITKEQDFSPYKLLIVPMLYLISEDTVSRLKAFADGGTLVMT
YISGVVNEHDLTYTGGWHPDLQAI FGVPELETDTLYPKDRNAVSYRSQIY
EMKYATVIDVKTASVEAVYQEDFYARTPAVTSHEYQQGKAYFIGARLED
QFQRDFYEGLITDLSLSPVFPVRHKGKGVSVQARQDQNDYIFVMNFTEEK
QLVTFDQSVKDIMTGDILSGDLTMEKYEVRIVVNTH
```

Label	Strand	Frame	Start	Stop	Length (nt aa)
ORF9	+	3	4773	6833	2061 686
ORF4	+	1	6838	8202	1365 454
ORF6	+	3	1335	2600	1266 421
ORF7	+	3	2778	3896	1119 372
ORF1	+	1	187	1194	1008 335
ORF8	+	3	3900	4751	852 283
ORF18	-	3	6117	5770	348 115
ORF14	-	2	4627	4349	279 92
ORF15	-	2	3652	3401	252 83
ORF11	-	2	8026	7775	252 83

ORF9

Marked set (0)

SmartBLAST best hit titles...

Les codons initiateurs alternatifs chez les procaryotes sont GTG et TTG (chez *B. subtilis* GTG 13%, TTG 9%)

Limites d'ORFfinder :

- ne prend pas en compte le biais de l'utilisation des triplets existant dans les phases codantes car structurées en codons.

Traitement de l'information de type contenu

Prise en compte du biais de l'utilisation des triplets existant dans les phases codantes par rapport aux régions non codantes car structurées en codons.

Biais dans l'utilisation des codons dus à :

- la différence de fréquence des acides aminés (Leu plus fréquent que Trp par exemple)
- la dégénérescence du code génétique (61 codons -> 20 aa)
- pour un acide aminé donné, certains codons peuvent être plus fréquemment utilisés que d'autres. Ces préférences varient en fonction :
 - la composition en bases de l'organisme ou de la région génomique (isochores chez les vertébrés) (riche ou pauvre en C+G)
 - du taux d'expression du gène : il a été montré chez *E. coli* que les gènes fortement exprimés utilisaient préférentiellement certains codons correspondant aux ARNt les plus abondants dans la cellule (efficacité de la traduction, coadaptation codons/ARNt).

Exemples d'usage des codons chez les procaryotes

Espèce	GC% codant	GC% 1 ^{ère} pos. codon	GC% 2 ^{ème} pos. codon	GC% 3 ^{ème} pos. codon
<i>Synechocystis sp.</i>	48.25	55.82	39.74	49.19
<i>Streptomyces coelicolor</i>	72.30	72.67	51.39	92.83
<i>Escherichia coli</i> 0157:H7	51.54	58.44	41	55.17
<i>Bacillus subtilis</i>	44.36	52.10	36.08	44.91

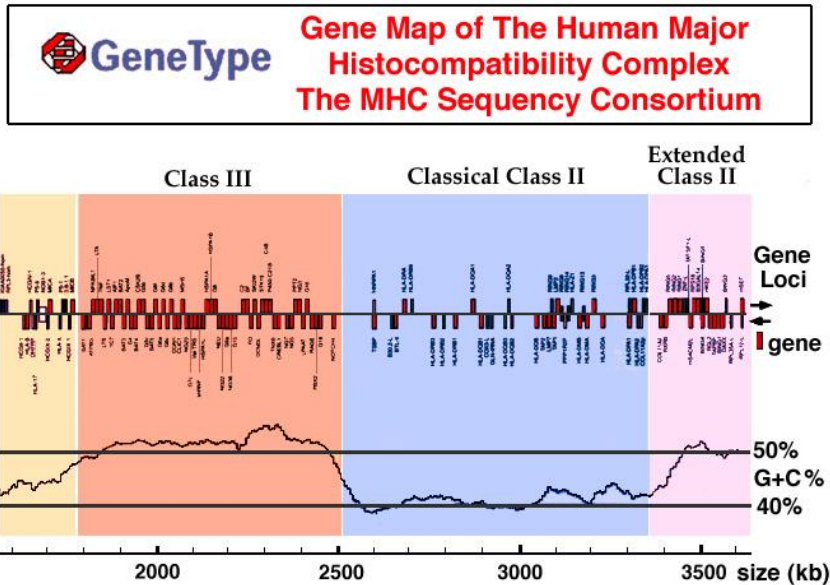
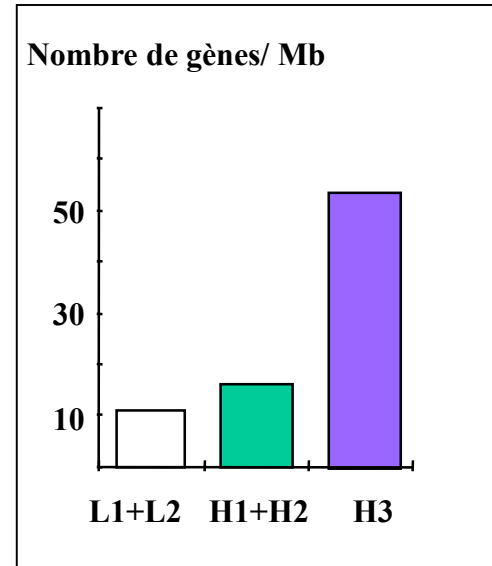
A.A.	codon	% S. sp. (cyano)	% S. coelicolor	% E. coli	% B. subtilis
Gly	GGG	0.24	0.19	0.164	0.16
Gly	GGA	0.18	0.075	0.123	0.315
Gly	GGT	0.27	0.096	0.331	0.187
Gly	GGC	0.31	0.64	0.382	0.337
Glu	GAG	0.264	0.846	0.325	0.32
Glu	GAA	0.736	0.154	0.675	0.68
Asp	GAT	0.646	0.05	0.631	0.636
Asp	GAC	0.354	0.95	0.369	0.364

Modèle de la structure en isochores chez les vertébrés

Isochores : régions > 300 kb homogène dans sa composition en bases

5 types d'isochores en fonction de leur pourcentage en G+C (2 légers et 3 lourds)

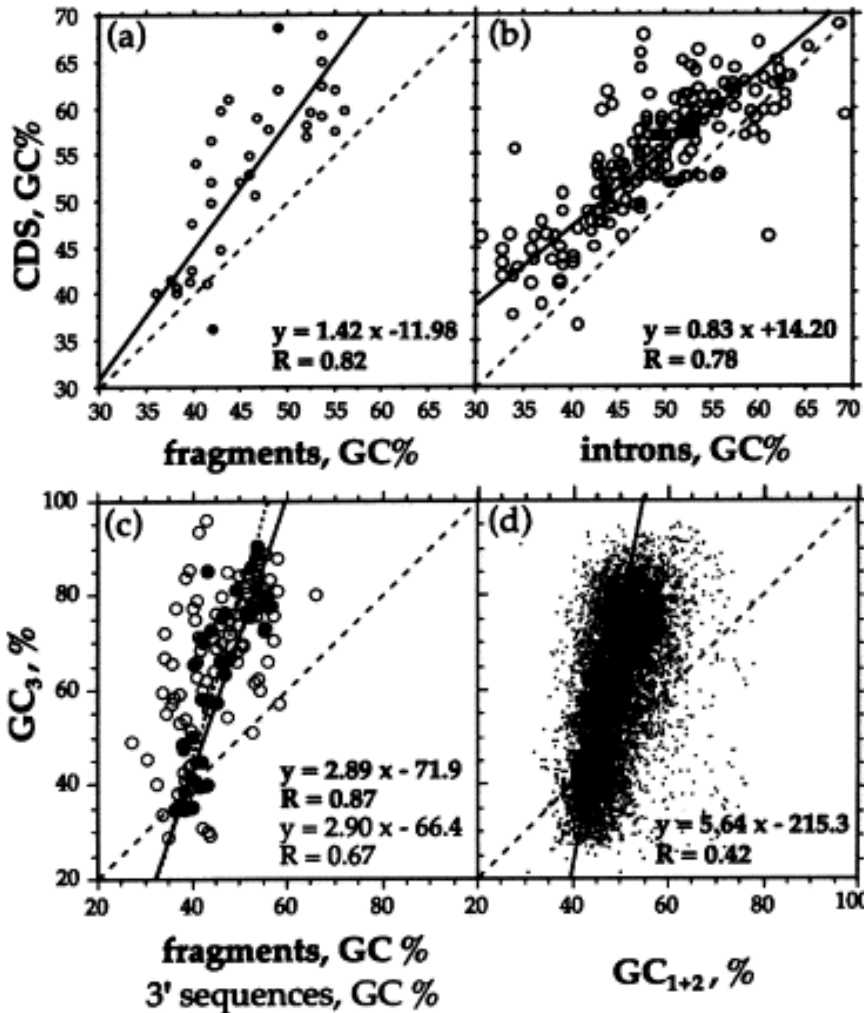
Isochore	%C+G	% total genomic DNA
L1+L2	33%-44%	62 %
H1+H2	44%-51%	31%
H3	51%-60%	3-5%



MHC locus (3.6 Mb) (The MHC sequencing consortium 99)

- Class I, class II (H1-H2 isochores): 20 gènes/Mb, beaucoup de pseudogènes
- Class III (H3 isochore): 84 gènes/Mb, pas de pseudogène

Modèle de la structure en isochores chez les vertébrés



Correlation between GC levels of human coding sequences and :

- (a) the GC levels of the large DNA fragments in which sequences were localized, or
- (b) the GC levels of the corresponding introns (top frames).

The bottom frames show the correlations between GC₃ of human coding sequences and

- (c) the GC levels of the DNA fractions in which the genes were localized (filled circles) and of 3' flanking sequences further than 500 bp from the stop codon (open circles; the solid and the broken lines are the regression lines through the two sets of points); or
- (d) GC₁+GC₂ values of human sequences. Diagonals (unity slope lines) are also shown

Traitement de l'information de type contenu



Utilisation de méthodes statistiques prenant en compte ces biais d'utilisation des codons. Plus récemment avec l'augmentation des données pour établir les systèmes de référence, prise en compte de la composition en hexanucléotides (mots de longueur 6).

Les méthodes statistiques suivantes seront abordées :

- Modèles de Markov
- Modèles de Markov interpolés (IMM)
- Modèles de Markov caché (HMM)

Modèle de Markov : Présentation de GeneMark

(Borodovsky et al., Nucleic Acids Res.,22,4756-67)

La méthode repose sur le modèle probabiliste suivant appelé modèle de Markov:

Hypothèse 1: La probabilité d'observer une base à une position donnée dépend :

- des bases précédant cette position → modèle de Markov homogène pour les régions non-codantes
- et de sa localisation dans le codon → modèle de Markov non-homogène pour les séquences codantes

Hypothèse 2: Une région particulière ne peut être que dans un des 7 états suivants:

- 1. codant en phase 1 sur le brin direct
- 2. codant en phase 2 sur le brin direct
- 3. codant en phase 3 sur le brin direct
- 4. codant en phase 4 sur le brin indirect
- 5. codant en phase 5 sur le brin indirect
- 6. codant en phase 6 sur le brin indirect
- 7. non-codant

Prédiction : calculer les probabilités d'observer la région dans un état i sachant que l'un des 7 états est réalisé (formule de Bayes).

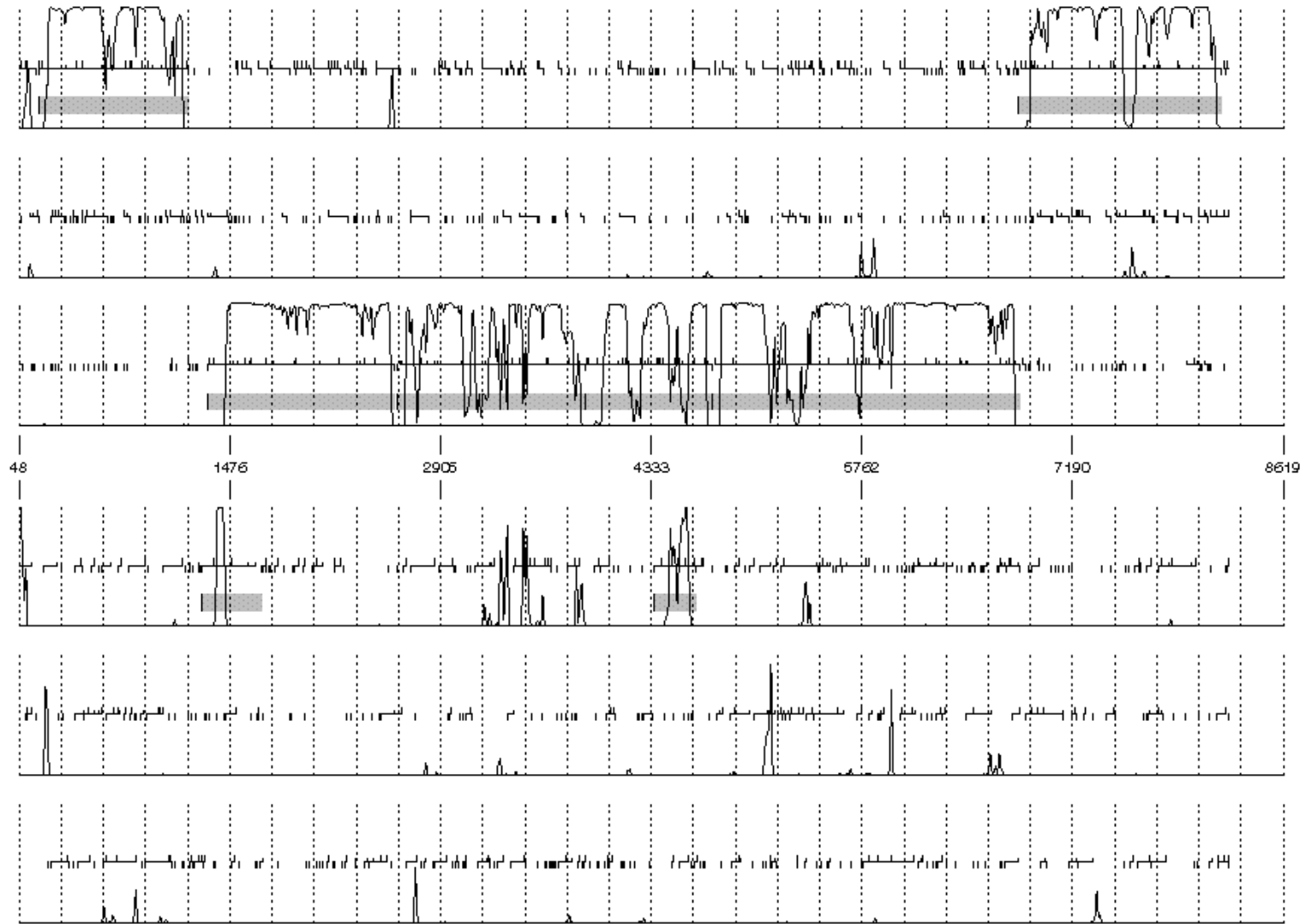
Modèle de Markov

Un modèle de Markov d'ordre k appliqué aux séquences ADN est entièrement défini par les deux probabilités suivantes :

$$\left[\begin{array}{l} P_0(w_1^k) \\ P(x / w^k) \end{array} \right. \begin{array}{l} \longrightarrow \text{Probabilité initiale du mot } w^k \\ \longrightarrow \text{Probabilité d'observer } x \text{ sachant que le mot } w^k \text{ le précède} \end{array}$$

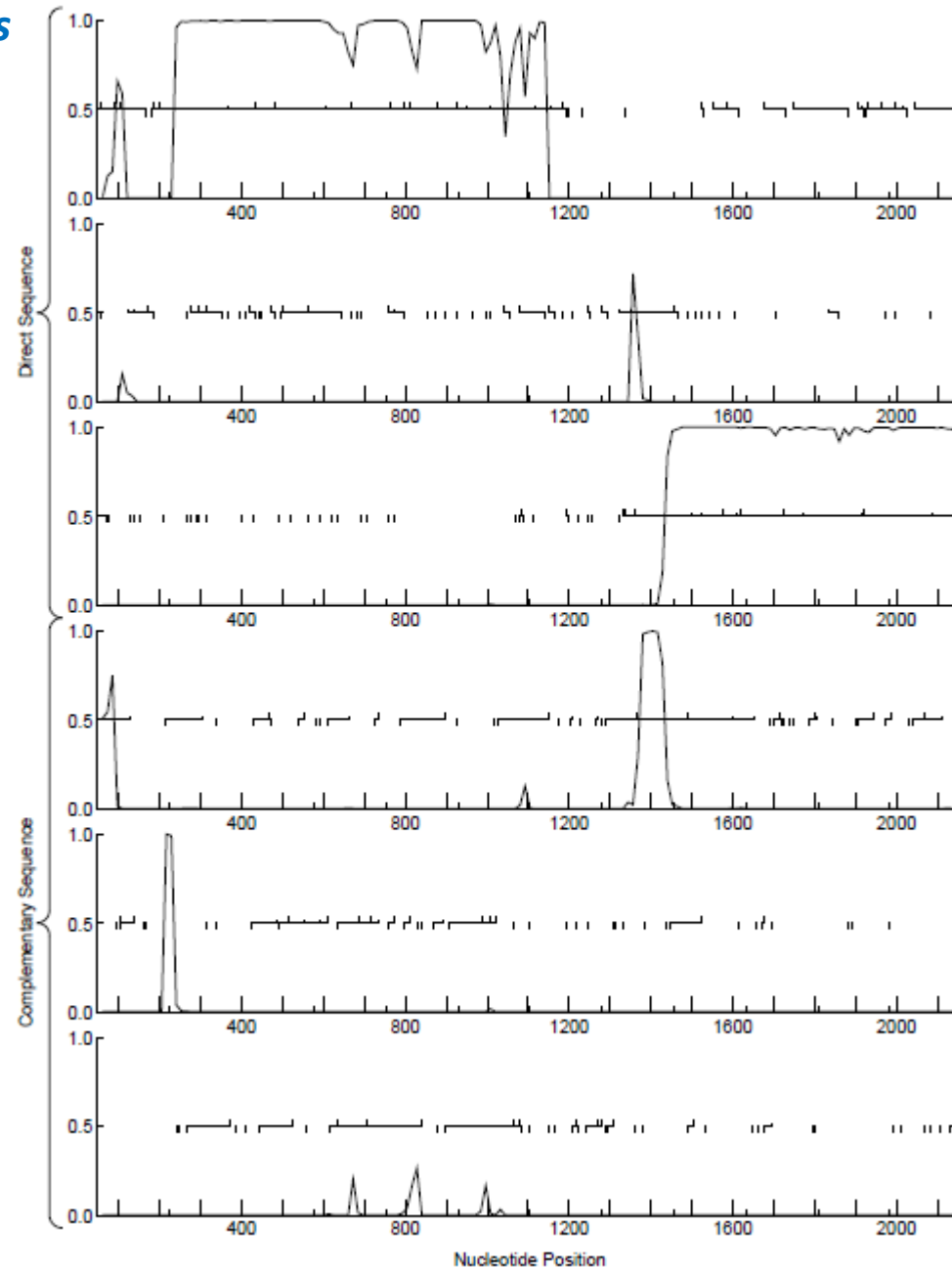
Modèle probabiliste qui représente une séquence comme un processus qui peut être décrit comme une séquence de variable aléatoire X_1, X_2, \dots où X_i correspond à la position i de la séquence. Chaque variable aléatoire X_i prend une valeur dans l'ensemble des bases (A,C,G,T). La probabilité que va prendre la variable X_i dépend du contexte c'est à dire des bases immédiatement adjacentes à la base à la position i .

Résultat graphique de GeneMark sur le fragment de *B. subtilis*



Résultat graphique de GeneMark sur le fragment de *B. subtilis*

EMBOSS_001 Reversed:, Order 4, Window 96, Step 12, 2/5



Résultat de GeneMark sur le fragment de *B. subtilis*

Entête du fichier :

Sequence: EMBOSS_001 Reversed:
 Sequence file: seq.fna
 Sequence length: 8312
 GC Content: 45.19%
 Window length: 96
 Window step: 12
 Threshold value: 0.500

 Matrix: Bacillus_subtilis_168
 Matrix author: -
 Matrix order: 4

Fin du fichier :

List of Regions of interest

(regions from stop to stop codon
w/ a signal in between)

LEnd	REnd	Strand	Frame
181	1194	direct	fr 1
1286	1693	complement	fr 1
1326	2600	direct	fr 3
2610	3896	direct	fr 3
3894	4751	direct	fr 3
4749	6833	direct	fr 3
6820	8202	direct	fr 1

List of Open reading frames predicted as CDSs, shown with alternate starts
(regions from start to stop codon w/ coding function >0.50)

Left end	Right end	DNA Strand	Coding Frame	Avg Prob	Start Prob	
187	1194	direct	fr 1	0.85	0.99	→ ORF Finder
202	1194	direct	fr 1	0.86	0.90	
367	1194	direct	fr 1	0.89	0.10	
436	1194	direct	fr 1	0.88	0.02	
481	1194	direct	fr 1	0.87	0.01	
1335	2600	direct	fr 3	0.87	0.04	→ ORF Finder
1341	2600	direct	fr 3	0.87	0.02	
1365	2600	direct	fr 3	0.89	0.08	
1500	2600	direct	fr 3	0.95	0.04	
1527	2600	direct	fr 3	0.95	0.02	
1581	2600	direct	fr 3	0.95	0.01	
2631	3896	direct	fr 3	0.80	0.75	
2640	3896	direct	fr 3	0.80	0.87	
2778	3896	direct	fr 3	0.82	0.28	→ ORF Finder (ATG only)
2814	3896	direct	fr 3	0.81	0.03	2661 start alternatif
2868	3896	direct	fr 3	0.80	0.49	
3900	4751	direct	fr 3	0.74	0.26	→ ORF Finder
3912	4751	direct	fr 3	0.75	0.01	
3966	4751	direct	fr 3	0.80	0.65	
4116	4751	direct	fr 3	0.80	0.27	
4137	4751	direct	fr 3	0.80	0.05	
4158	4751	direct	fr 3	0.79	0.14	
4770	6833	direct	fr 3	0.90	0.82	
4773	6833	direct	fr 3	0.90	0.79	→ ORF Finder
4815	6833	direct	fr 3	0.92	0.13	
4890	6833	direct	fr 3	0.92	0.01	
5226	6833	direct	fr 3	0.93	0.02	
6838	8202	direct	fr 1	0.85	0.06	→ ORF Finder (ATG only)
6877	8202	direct	fr 1	0.88	0.71	6835 start alternatif
6913	8202	direct	fr 1	0.89	0.74	
6925	8202	direct	fr 1	0.89	0.02	
6931	8202	direct	fr 1	0.89	0.01	

Interpolated Markov Model (IMM)

Glimmer (Salzberg et al., Nucleic Acids Res.,26,544-48)

Modèle de Markov d'ordre k : apprendre 4^{k+1} probabilités

Dans le cadre de la prédiction des CDS prise en compte des 6 cadres de lecture, donc nécessité d'apprendre $6 * 4^{k+1}$ probabilités

Si modèle de Markov d'ordre 5 : 4096 probabilités à définir (hexamères)

Si on considère les 6 cadres de lecture : 24 576 probabilités

Plus l'ordre du modèle est élevé, moins l'estimation des paramètres du modèle va être fiable

Pour certains kmers rares même avec un grand jeu d'apprentissage comme un génome entier, il peut être difficile d'obtenir des estimations précises et inversement certains kmers fréquents peuvent être estimés de façon précise avec un modèle de markov d'ordre élevé (par exemple d'ordre 7 à la place de 5)

Souhait : un modèle de Markov qui utilise les ordres les plus élevés quand il y a assez de données disponibles et des ordres moins élevés dans les cas où les données sont insuffisantes.



Interpolation des modèles de Markov

Interpolated Markov Model (IMM)

Autrement dit , un IMM utilise une combinaison de toutes les probabilités basées sur 0, 1, 2, ..., k bases précédentes, où k est un paramètre donné à l'algorithme. Dans le cas de GLIMMER $k = 8$

Donc pour les oligomères fréquents, le IMM peut utiliser un modèle d'ordre 8 alors qu'il pourra utiliser par exemple un modèle d'ordre 5 voir d'un ordre inférieur pour des oligomères rares.

Afin de " lisser " ses prédictions, un IMM utilise les prédictions des modèles d'ordre inférieur, pour lesquels on dispose de beaucoup plus de données, afin d'ajuster les prédictions faites à partir des modèles d'ordre supérieur.

Donc les poids attribués aux différents modèles vont définir le poids des modèles inférieurs dans le calcul de la probabilité du modèle d'ordre supérieur.

Ces poids sont appelés les paramètres d'interpolation, avec $0 \leq \lambda \leq 1$.

Interpolated Markov Model (IMM)

Interpolation linéaire simple : combinaison linéaire des probabilités associées aux mots de tailles inférieures à k contenus dans w_k (par exemple si $k = 8$ on regarde les mots de taille 1 à 7)

$$P_{IMM}(x_i|x_{i-k}, \dots, x_{i-1}) = \lambda_0 P(x_i) + \lambda_{1(x_{i-1})}P(x_i|x_{i-1}) + \dots + \lambda_{k(x_{i-k}\dots x_{i-1})}P(x_i|x_{i-k} \dots x_{i-1})$$

Avec
$$\sum_i \lambda_i = 1$$

Les poids peuvent aussi dépendre des données observées. Pour un ordre donné, on peut avoir plus de données pour estimer certains mots que d'autres.

$$P_{IMM}(x_i|x_{i-k}, \dots, x_{i-1}) = \lambda_0 P(x_i) + \lambda_{1(x_{i-1})}P(x_i|x_{i-1}) + \dots + \lambda_{k(x_{i-k}\dots x_{i-1})}P(x_i|x_{i-k} \dots x_{i-1})$$

Dans ce cas, λ est une fonction des données observées. Pour un ordre donné, on peut avoir plus de données pour estimer certains mots que d'autres.

Interpolated Markov Model (IMM)

Estimation des valeurs des paramètres λ_i :

- basée sur la fréquence du mot associé au λ_i
- Partir d'un ensemble d'apprentissage

Problème quand nouveau génome, comment être certain que les ORFs sont réellement codantes.

Solution Glimmer :

- ✓ Conserver les séquences présentant des similarités avec des gènes connus d'autres organismes
- ✓ Garder les ORFs longs seulement

Procédure :

- ✓ Identification de toutes les "Open Reading Frames" (ORFs) dans les 6 cadres avec une longueur > seuil (~ 90 bp par défaut)
- ✓ Sélection des ORFs qui vont constituer l'ensemble d'apprentissage
 - à partir de gènes connus (expérimentalement)
 - à partir du génome ORF longueur > 500 bp
pas chevauchement avec une ORF > 500 bp

Obtenir un ensemble importants de gènes "fiables"

Interpolated Markov Model (IMM)

Estimation des valeurs des paramètres λ_i :

A partir de l'ensemble d'apprentissage :

- ✓ Calcul de la fréquence des mots de longueurs 1 à 9 (rappel ordre le plus élevé de Modèle de Markov fixé à 9)
- ✓ Estimer la probabilité d'observer une base de la séquence en fonction de son contexte, *i.e.*, en fonction des i bases qui la précèdent, avec $i \leq 8$

Exemple : Probabilité du 5mer ATTCA

$$P(ATTCA) = P(A|ATTC) = \frac{f(ATTCA)}{f(ATTCA) + f(ATTCC) + f(ATTCT) + f(ATTCT)}$$

avec f fréquence observée du mot dans l'ensemble d'apprentissage

Interpolated Markov Model (IMM)

Estimation des valeurs des paramètres λ_i dans GLIMMER :

$$P_{IMM}(x_i|x_{i-k}, \dots, x_{i-1}) = \lambda_0 P(x_i) + \lambda_{1(x_{i-1})}P(x_i|x_{i-1}) + \dots + \lambda_{k(x_{i-k}\dots x_{i-1})}P(x_i|x_{i-k} \dots x_{i-1})$$

avec $\lambda_{k(x_{i-k}\dots x_{i-1})}$ le poids associé au mot $x_{i-k} \dots x_{i-1}$

Soit $c(x_{i-k} \dots x_{i-1})$ le nombre de mots correspondant à $x_{i-k} \dots x_{i-1}$ dans notre ensemble d'apprentissage :

✓ Si $c(x_{i-k} \dots x_{i-1}) > 400$ alors $\lambda_{k(x_{i-k}\dots x_{i-1})} = 1$

✓ Sinon utilisation d'un test statistique : le test du χ^2

Comparaison de l'occurrence des mots entre deux ordres pour savoir si elles dépendent de l'ordre du modèle de Markov

Interpolated Markov Model (IMM)

Comparaison des occurrences des mots entre deux ordres pour savoir si elles dépendent de l'ordre du modèle de Markov :

modèle ordre n + base	modèle ordre n-1 + base
$x_{i-n}, \dots, x_{i-1}, a$	$x_{i-n+1}, \dots, x_{i-1}, a$
$x_{i-n}, \dots, x_{i-1}, c$	$x_{i-n+1}, \dots, x_{i-1}, c$
$x_{i-n}, \dots, x_{i-1}, g$	$x_{i-n+1}, \dots, x_{i-1}, g$
$x_{i-n}, \dots, x_{i-1}, t$	$x_{i-n+1}, \dots, x_{i-1}, t$

Hypothèse nulle H_0 : la distribution des valeurs de x_i est indépendante de l'ordre du modèle

Hypothèse alternative H_1 : cette distribution dépend de l'ordre du modèle

Utilisation du test du $\chi^2 \rightarrow$ si la p-valeur est grande, on ne peut pas rejeter H_0

Calcul de d avec $d = 1 - p\text{-valeur}$

- Si d est petit, pas besoin de prendre en compte l'ordre le plus grand, λ vaudra 0 pour cet ordre
- sinon pondération de d par le nombre de mots pour calculer λ

Interpolated Markov Model (IMM)

Résumé de la détermination des poids λ dans GLIMMER :

Le poids $\lambda_{k(x_{i-k} \dots x_{i-1})}$ associé au mot $x_{i-k} \dots x_{i-1}$ vaudra :

$$\lambda_{k(x_{i-k} \dots x_{i-1})} = \begin{cases} 1 & \text{si } c(x_{i-k} \dots x_{i-1}) > 400 \\ 0 & \text{si } d < 0.5 \\ d \times \frac{c(x_{i-k} \dots x_{i-1})}{400} & \text{si } d \geq 0.5 \end{cases}$$

Interpolated Markov Model (IMM)

Exemple : Supposons que nous avons les fréquences observées des mots suivants dans notre ensemble d'apprentissage

ordre 3		ordre 2		ordre 1	
ATC A	25	TC A	100	C A	175
ATC C	40	TC C	90	C C	140
ATC G	15	TC G	35	C G	65
ATC T	20	TC T	75	C T	120
total	100		300		500

χ^2 test :

$$d = 0.857$$

$$d = 0.140$$

$$\lambda_3(\text{ATC}) = 0.857 \times 100/400 = 0.214$$

$$\lambda_2(\text{TC}) = 0 \text{ (} d < 0.5 \text{ et } c < 400 \text{)}$$

$$\lambda_1(\text{C}) = 1 \text{ (} c > 400 \text{)}$$

Interpolated Markov Model (IMM)

Comment ensuite calculer la probabilité qu'une nouvelle séquence soit codante :

GLIMMER calcule la probabilité que le modèle M génère la séquence étudiée S soit si la longueur de la séquence est n :

$$P(S|M) = \sum_{x=1}^n IMM_8(S_x) \quad \text{où } S_x \text{ est l'oligomère se terminant à la position } x$$

$IMM_8(S_x)$ est le score du modèle de Markov interpolé d'ordre 8 et il est calculé de façon récursive :

$$\begin{aligned} IMM_k(S_x) &= P_{IMM_k}(x_i | x_{i-k}, \dots, x_{i-1}) \\ &= \lambda_{k(x_{i-k} \dots x_{i-1})} \times P(x_i | x_{i-k} \dots x_{i-1}) + [1 - \lambda_{k(x_{i-k} \dots x_{i-1})}] \times P_{IMM_{k-1}}(x_i | x_{i-k+1}, \dots, x_{i-1}) \end{aligned}$$

Interpolated Markov Model (IMM)

Rappel :

$$P_{IMM,n}(x_i|x_{i-n}, \dots, x_{i-1}) = \lambda_n(x_{i-n}, \dots, x_{i-1})P(x_i|x_{i-n}, \dots, x_{i-1}) \\ + [1 - \lambda_n(x_{i-n}, \dots, x_{i-1})]P_{IMM,n-1}(x_i|x_{i-n+1}, \dots, x_{i-1})$$

Si on veut calculer $P_{IMM,3}(G|ATC)$:

$$P_{IMM,1}(G|C) = \lambda_1(C)P(G|C) + [1 - \lambda_1(C)]P_{IMM,0}(G) = P(G|C) \quad \text{car } \lambda_1(C) = 1$$

$$P_{IMM,2}(G|TC) = \lambda_2(TC)P(G|TC) + [1 - \lambda_2(TC)]P_{IMM,1}(G|C) = P_{IMM,1}(G|C) = P(G|C) \\ \text{car } \lambda_2(TC) = 0$$

$$P_{IMM,3}(G|ATC) = \lambda_3(ATC)P(G|ATC) + [1 - \lambda_3(ATC)]P_{IMM,2}(G|TC) \\ = 0.214 P(G|ATC) + (1 - 0.214) P_{IMM,2}(G|TC) \quad \text{car } \lambda_3(ATC) = 0,214$$

$$P_{IMM,3}(G|ATC) = 0.214 P(G|ATC) + 0.786 P(G|C)$$

Interpolated Markov Model (IMM)

$$P_{IMM,3}(G|ATC) = 0.214 P(G|ATC) + 0.786 P(G|C)$$

$$P(G|C) = P(CG) = \frac{f(CG)}{f(CA) + f(CC) + f(CG) + f(CT)} = \frac{65}{500} = 0.13$$

$$P(G|ATC) = P(ATCG) = \frac{f(ATCG)}{f(ATCA) + f(ATCC) + f(ATCG) + f(ATCT)} = \frac{15}{100} = 0.15$$

$$P_{IMM,3}(G|ATC) = 0.214 \times 0.15 + 0.786 \times 0.13 = 0.13428$$

Identification des CDS avec GLIMMER

- ✓ n'utilise pas de fenêtre glissante
- ✓ Identifie en premier les ORF plus long qu'un certain seuil
- ✓ Calcul le score de chacun dans les six cadres de lecture comme suit :

La probabilité que le modèle M génère la séquence S est :

$$P(S|M) = \sum_{x=1}^n IMM_8(S_x) \quad \text{Avec } S_x \text{ l'oligomer se terminant à la position } x \text{ et } n \text{ la taille de la séquence}$$

- ✓ Les ORF qui ont un score supérieur à un seuil spécifié dans le cadre de lecture correct sont sélectionnées pour un traitement ultérieur des chevauchements

Théorie de l'information

Shannon et Weaver (1949).

La valeur de l'information I à la position j d'un signal est donnée par :

$$I(j) = \sum_i f_{ij} \log_2 f_{ij} - \sum_i P_i \log_2 P_i$$

où :

P_i ($i = 1$ à 4) est la fréquence de la base i dans l'ensemble du génome (probabilité théorique)

f_{ij} est la fréquence observée de la base i à la position j d'un signal sur un ensemble d'exemples.

Les P_i étant estimées à 0.25 pour chacune des 4 bases on a :

$$\sum_i P_i \log_2 P_i = -2$$

donc

$$I(j) = \sum_i f_{ij} \log_2 f_{ij} + 2$$

Les positions du signal qui contiendront de l'information seront celles qui auront une composition très biaisées par rapport à ce qui est attendu.

Si à une position j du signal, présence d'une seule base invariante i alors $f_{ij} = 1$ et $\log_2 f_{ij} = 0$ donc $f_{ij} \log_2 f_{ij} = 0$ et les fréquences observées des autres bases sont nulles. On aura

$$I(j) = 2 \text{ information maximale}$$

Recherche des signaux d'initiation de la traduction

Programme utilisé: **Scan_For_Matches**

Motif du Shine-Dalgarno recherché : **GGAGG 6...11 DTG** correspond à la présence de la séquence GGAGG à 6 ou 11 pb en amont d'un codon AUG, GUG ou UUG.

Résultats:

```
BS: [189,204] : ggagg cagataca atg -> A
BS: [3175,3192]: ggagg tcgacttttt ttg -> dans le gène C
BS: [3887,3902]: ggagg cataaggt atg -> D
BS: [4760,4775]: ggagg agaatgtg atg -> E
BS: [7501,7516]: ggagg atttgccg gtg -> dans le gène F
```

Donc:

Gène A : début en 202

Gène D : début en 3900

Gène E : début en 4773

Les autres SD des gènes B, C et F trouvés avec une autre représentation (matrice de poids) car ils sont modifiés.

```
AAGGAGGTG consensus
GAAGGGTG GTG pour B
AGAGAGGTG GTG pour C
GGGGGATG ATG pour F
```

Unités de traduction prédites

202	1194	direct	fr 1	->	A	
1335	2600	direct	fr 3	->	B	SD modifié
2640	3896	direct	fr 3	->	C	SD modifié
3900	4751	direct	fr 3	->	D	
4773	6833	direct	fr 3	->	E	
6877	8202	direct	fr 1	->	F	SD modifié

Recherche des unités de transcription

Chez *B. subtilis*, l'initiation de la transcription fait intervenir le facteur sigma A qui reconnaît une séquence spécifique localisée environ en -10 et -35 pb du +1 de transcription.

Séquence consensus: TTGACA 16...35 TATAAT

Grand nombre de promoteurs de type sigma A identifiés expérimentalement chez *B. subtilis* :



matrices de poids

Représentation : Matrice de poids

Exemples de 242 séquences de promoteurs (-10) chez *E. coli* :

Matrices des fréquences de chaque base b à chaque position i ($f_{b,i}$) du motif -10 (6 positions) :

Pos.	1	2	3	4	5	6
A	0.04	0.88	0.26	0.59	0.49	0.03
C	0.09	0.03	0.11	0.13	0.22	0.05
G	0.07	0.01	0.12	0.16	0.12	0.02
T	0.80	0.08	0.51	0.13	0.18	0.89

avec

$$f_{b,i} = n_{b,i} / n_{tot}$$

n_{tot} : nombre total de séquences analysées

Représentation : Matrice de poids ou PWM (Position Weight Matrix)

Un exemple simple : 242 séquences de promoteurs (-10) chez *E. coli* :

Normalisation de la matrice : log matrice $\log_2(f_{b,i}/P_b)$

$f_{b,i}$ = fréquence observée de la base b à la position i dans toutes les séquences

P_b = fréquence de cette base dans l'ensemble du génome

Pos.	1	2	3	4	5	6
A	-2.76	1.88	0.06	1.23	0.96	-2.92
C	-1.46	-3.11	-1.22	-1.00	-0.22	-2.21
G	-1.76	-5.00	-1.06	-0.67	-1.06	-3.58
T	1.67	-1.66	1.04	-1.00	-0.49	1.84

Le rapport $f_{b,i}/P_b$ est une mesure de l'écart entre fréquence observée et attendue.

Résultats de la recherche des promoteurs

Utilisation du programme Scan_For_Matches et de la matrice de poids



-35 **-10**
BS:[1264,1292]: tttaca cattttctcaggcatgc tatatt
BS:[131,158] : ttgaca tttgtgaaaaagaaag taaaat

Recherche des terminateurs de transcription

2 types de terminateurs :

- Rho dépendant. Une protéine, le facteur ρ , aide au décrochage de l'ARN polymérase.
- Rho indépendant. Pas d'intervention de protéines.

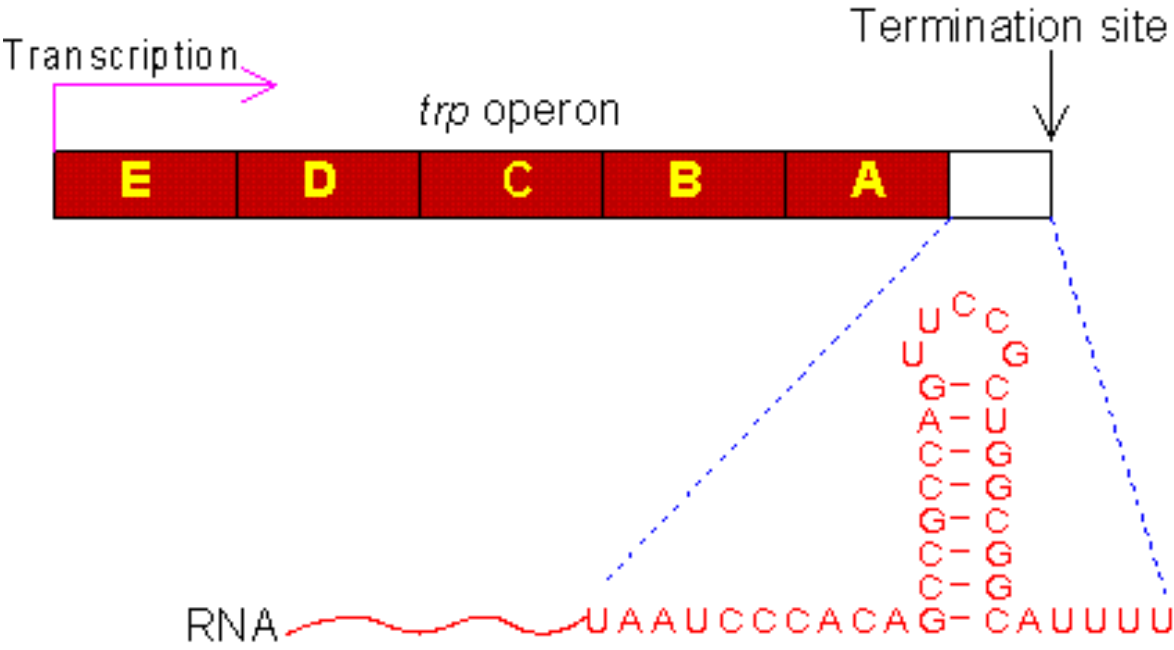
Au niveau séquence, on ne sait modéliser que les seconds.

Mécanisme proposé pour les terminateurs Rho indépendant.

Quand l'ARN est en cours de transcription, on a une hybridation ARN/ADN sur environ 12 pb. Le site de terminaison de la transcription est précédé par une séquence capable de former une structure secondaire stable. Il y a compétition entre la formation de cette structure et l'appariement avec l'ADN. La présence d'un poly(U) en cours de synthèse déplace l'équilibre en faveur de la tige-boucle et il y a alors décrochage de l'ARN et arrêt de la transcription.

Dans les séquences, on va donc rechercher des séquences répétées inversées suivies d'un poly(U).

Terminateurs rho indépendant



Terminateurs rho indépendant

Le modèle : Formation d'une tige boucle en amont d'une région riche en U qui déstabilise l'appariement ADN/ARN et conduit au décrochage de l'ARN.

Deux classes de terminateurs:

- ✓ petite tige de 5 à 7 pb très stable et d'une boucle de 4 pb suivie d'une région riche en U.
- ✓ une longue tige qui peut se décomposer en deux tiges imbriquées l'une dans l'autre.
 - La première plus stable doit faire au moins 3 pb de long avec un appariement GC à son pied.
 - La seconde est incluse dans la première et comporte au moins 3 appariements. Elle est généralement moins stable que la première. La boucle est de 3 à 7 pb de long.

Résultat de la recherche des terminateurs sur le fragment de *B. subtilis*

1199-1223

```

  A C
G   A
G-C
T-A
T-A
C-G
A-T
G-C
T-A
  T
  T
  T
  T
  T
  T

```

6843-6866

```

      T
  A   A
  G.T
  C-G
  T.G
  C-G
  G-C
  C-G
  C-G
    A
    T
    T
    C
    T
    T
    T

```

75-103

```

  A A
  C   A
  G.T
  C-G
  C-G
  G.T
  A-T
  G-C
  T-A
  C-G
  A-T
  G-C
    T
    T
    T
    T
    T

```

8215-8256

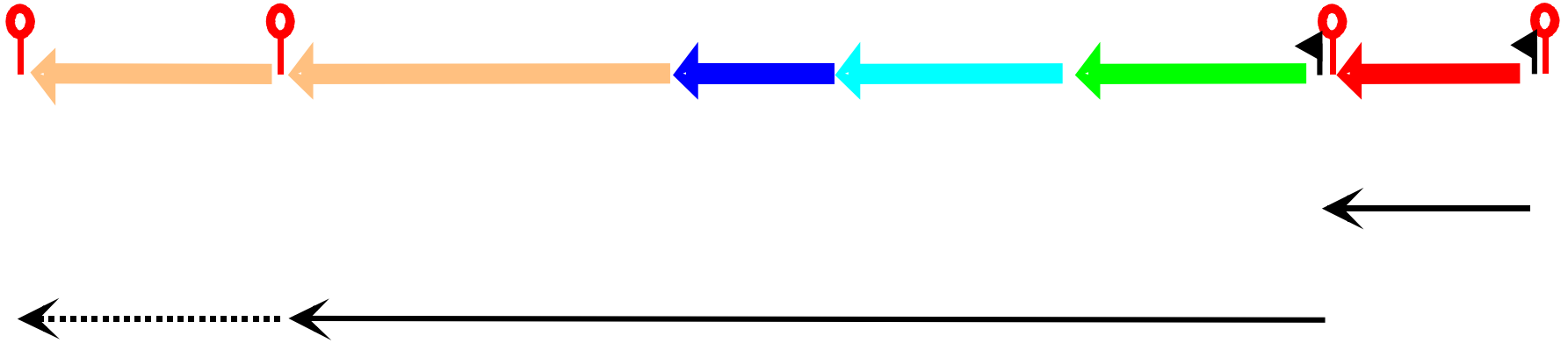
```




      T C
  A   A
  A-T
  A-T
  C-G
  A-T
  A-T
  T-A
  G.T
  T.G
  A-T
  G-C
  A-T
  G-C
  T-A
  A-T
  C-G
  C-G

```

ATCATTT

Prédiction des unités de traduction et de transcription



-  terminateur rho-indépendant
-  promoteurs de transcription de type sigma
-  transcrit putatif

Prédictions fonctionnelles

Identification

- homologues
- motifs
- domaines

Localisation cellulaire

- fragments trans-membranaires
- peptide signal

Structure

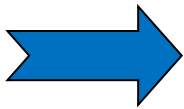
- secondaire
- tertiaire

Recherche de liens fonctionnelles

- réseaux de régulation
- voies métaboliques
- interactions moléculaires

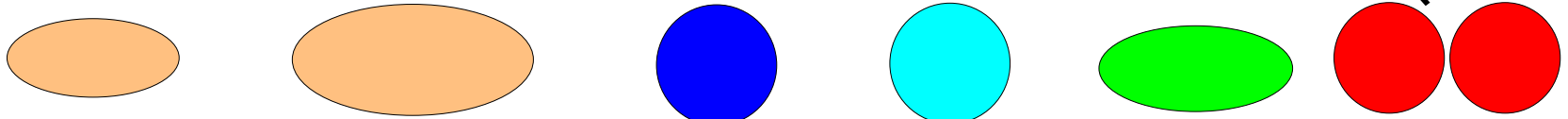
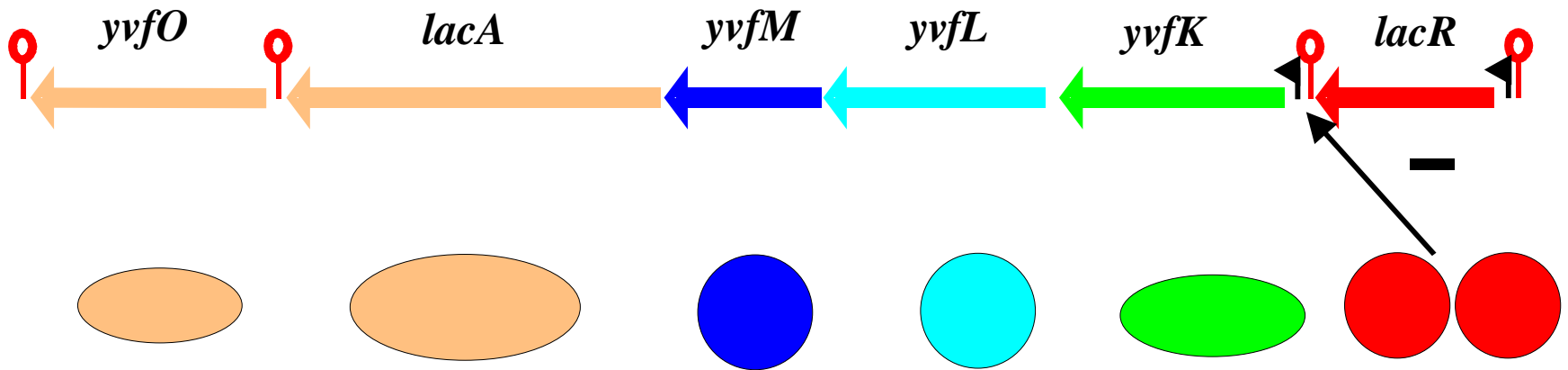
Prédiction fonctionnelle

Recherche par similitude dans les bases de données : programme BLAST

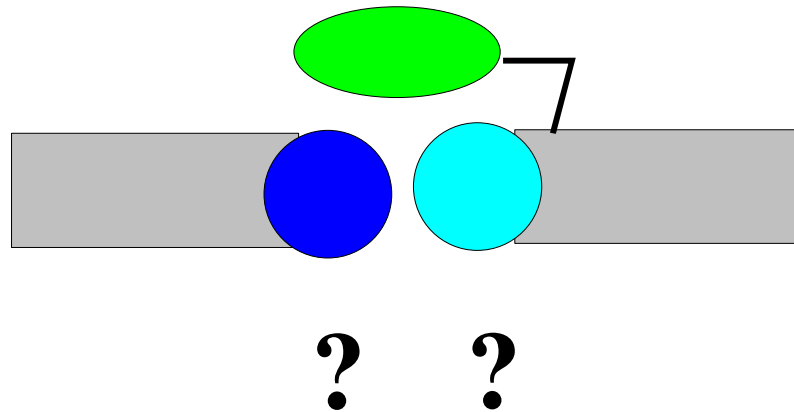


- A LACR protéine régulatrice de type LacI/GalR
- B YVFK protéine affine d'un ABC transporteur
- C YVFL perméase d'un ABC transporteur
- D YVFM perméase d'un ABC transporteur
- E LACA galactosidase
- F YVFO arabino-galactosidase

Synthèse des résultats



Systeme à la membrane



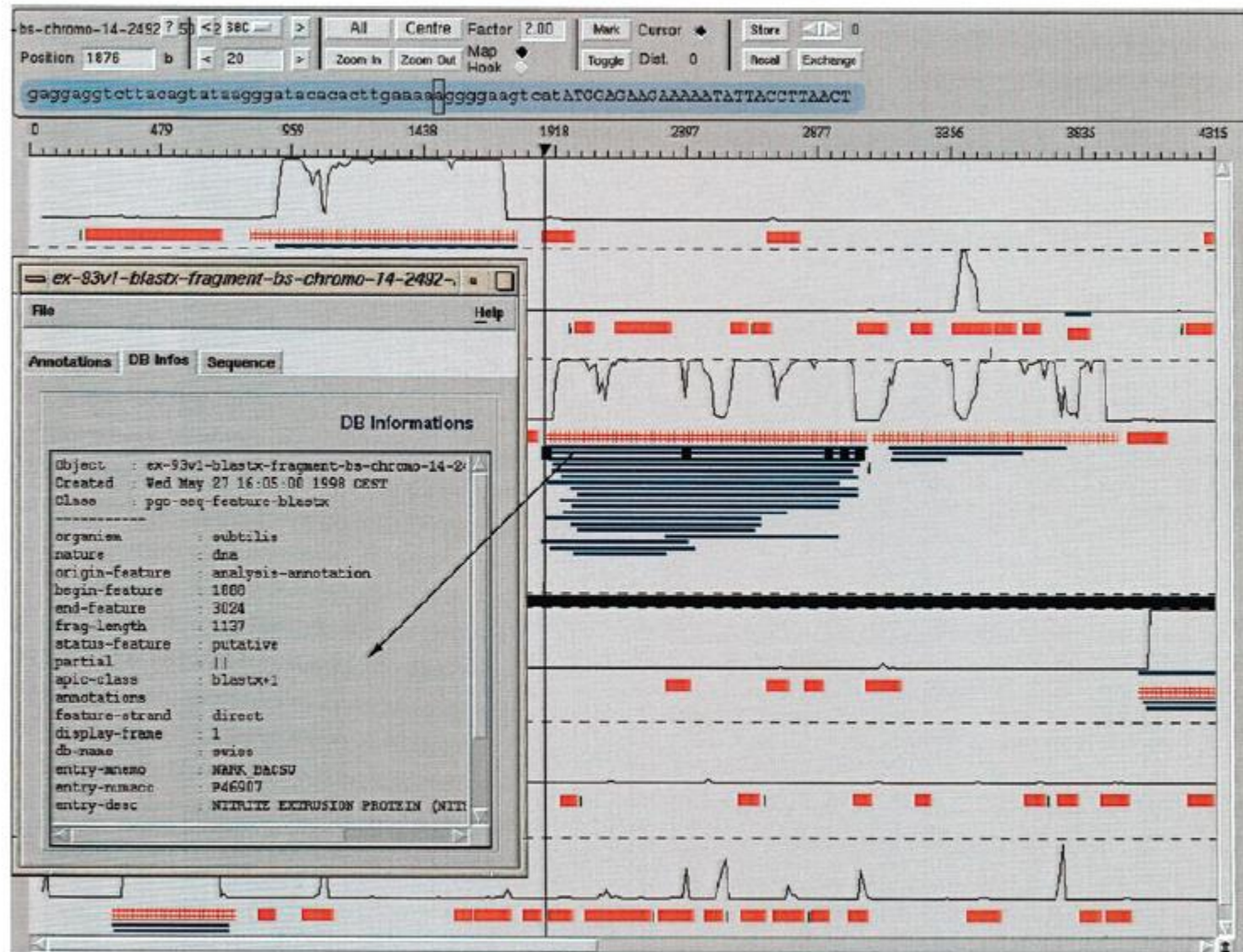
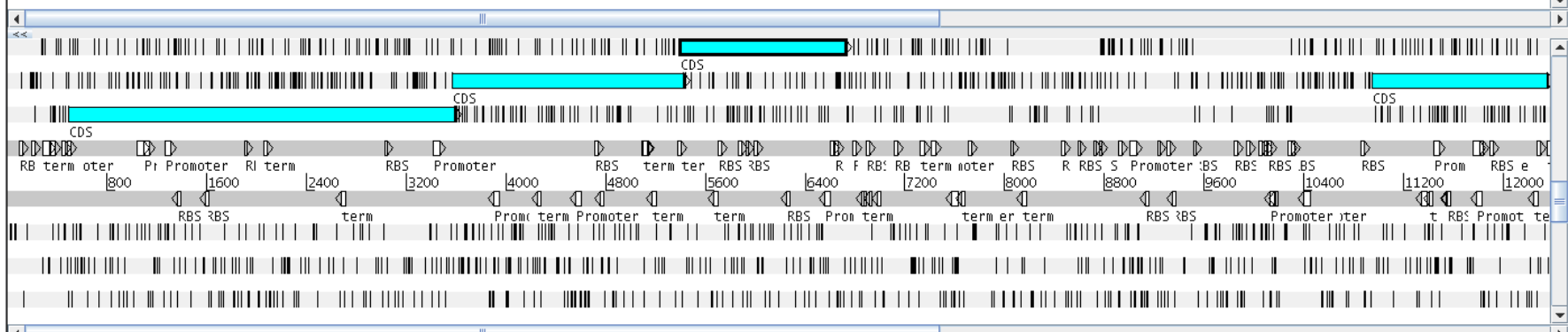
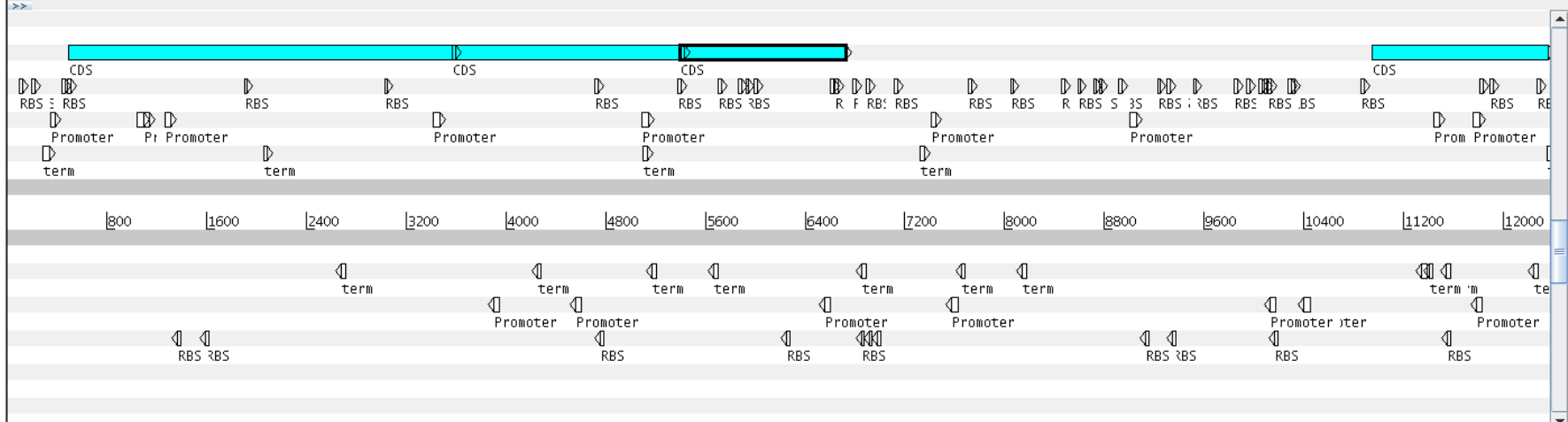


Fig. 6. Superimposition of results from three different strategies in the Imagen Result Manager (Cartographic Interface). Results obtained with the CDS searching strategy are shown in red boxes (CDSs) and green triangles (RBSs), those obtained with the Blastx strategy are shown in blue rectangles and, finally, the GeneMark[©] coding predictions are displayed as black curves. The results are given in each of the six frames.

File Entries Select View Goto Edit Create Write Run Graph Display
 Selected feature: bases 1326 amino acids 441 CDS (/note="none")
 Entry: subtilin.seq ORFS_300+ Patscan_RBS.gff Patscan_Promoter.gff Patscan_term.gff



```

I * N P Y I H L Q I I I * F G F L + Y I K T # K M R I L R I S I S Y Y M T F A T I H Y F G N K Y W Y L A G H Y M K Q Y I L S C K R
# Y E I L I Y T Y R L L Y D S G S F S T S R L K K * E F S G Y R S V I T * P L Q R F I I S G T N T G I + Q D T I * N N T Y F P S A
N M K S L Y T P T D Y M I R V P L V H O D L K N E N S Q D I D O L L H D L C N D S L F E Q I L V S S R T L Y E T I H T F L O A
A A T A T C A A T C C T T A T A T A C A C C T A C A G A T T A T A T A T G A T T C G G G T T C C T T A G T A C A T C A A G A C T T A A A A A T G A G A A T T C T C A G G A T A T C G A T C A G T T A T T A C A T G A C C T T T G C A A C G A T T C A T T A T T T C G G G A C A A A A T A C T G G T A T C T A G C A G G A C A C T A T A T G A A C A A T A C A C T T T C C T G C A A G C C C
500 520 540 560 580 600 620 640 660 680
T T A T A C C T T A G G A A T A T A T G T G G A T G T C T A A T A T A C T A A G C C C A A G C A A T C A T G T A G T T C T G A A T T T T T A C T C T T A A G A G C T C T A T A G C T A G T C A A T A A T G T A C T G G A A C G T T G C T A A G T A A A A G C C C T T G T T A T G A C C A T A G A T C G C C T G T A T A C T T T G T A T G A A A G A C G T T C G C C
L I F D K Y V G V S # # I I R T G K T C * S K F F S F E * S I S * N N C S R Q L S E N N R S C I S T D L L V S Y S V I C V K R C A G
I H F G # I C R C I I I H N P N R # Y M L V # F I L I R L I D I L # # M V K A V I * # K P F L Y Q Y R A P C + I F C Y M S E Q L R F
Y S I R I Y V + L N N Y S E P E K L V D L S L F H S N E P Y R D T I V H G K C R N M I E P V F V P I + C S V I H F L V Y K G A L A
    
```

CDS	5395	6720	none
CDS	10946	12349	none
RBS	97	114	
RBS	193	210	
RBS	439	451	
RBS	478	497	
RBS	1367	1384	c

Modèles de gènes : génomes procaryotes

Modèle de Markov caché (HMM : Hidden Markov Model)

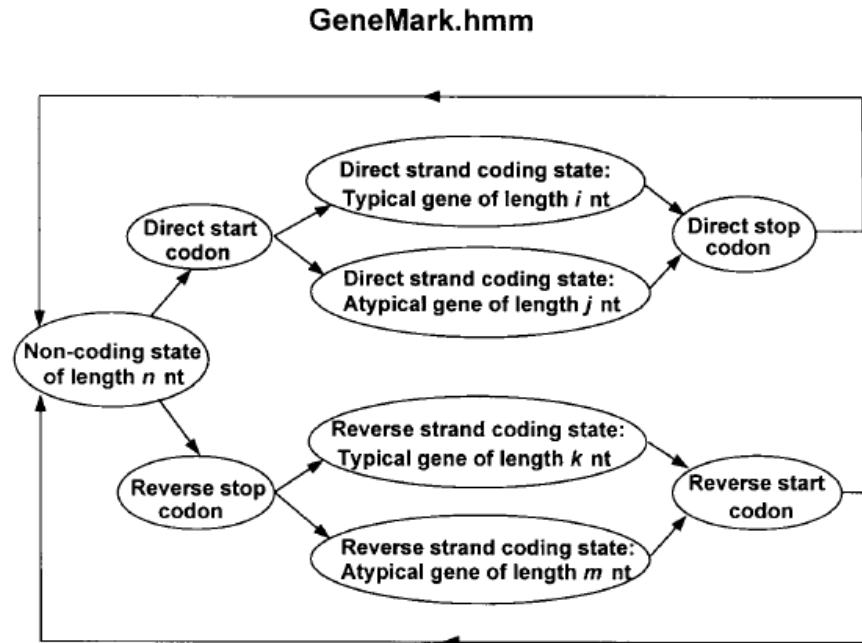


Figure 1. Hidden Markov model of a prokaryotic nucleotide sequence used in the GeneMark.hmm algorithm. The hidden states of the model are represented as ovals in the figure, and arrows correspond to allowed transitions between the states.

(extrait de *Nucleic Acids Res.* (1998), 26, 1107-1115)

Modèles de gènes : génomes procaryotes

Graphe orienté sans circuit (DAG : Directed Acyclic Graph)

FrameD : Nucleic Acids Res., (2003), 31, 3738-41

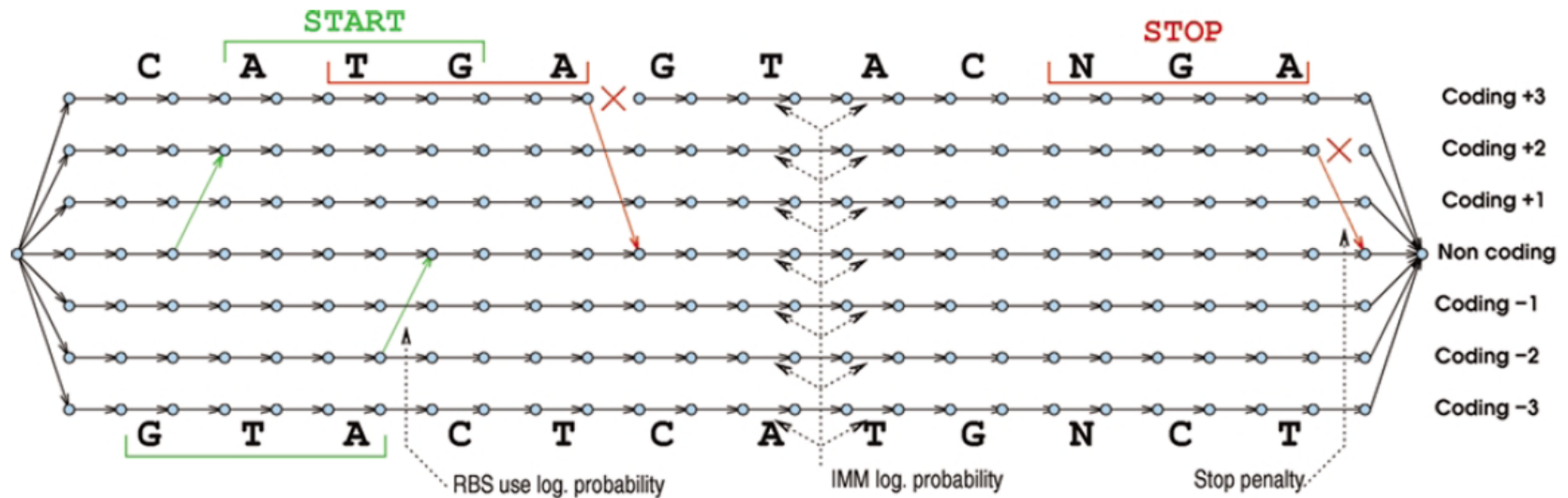
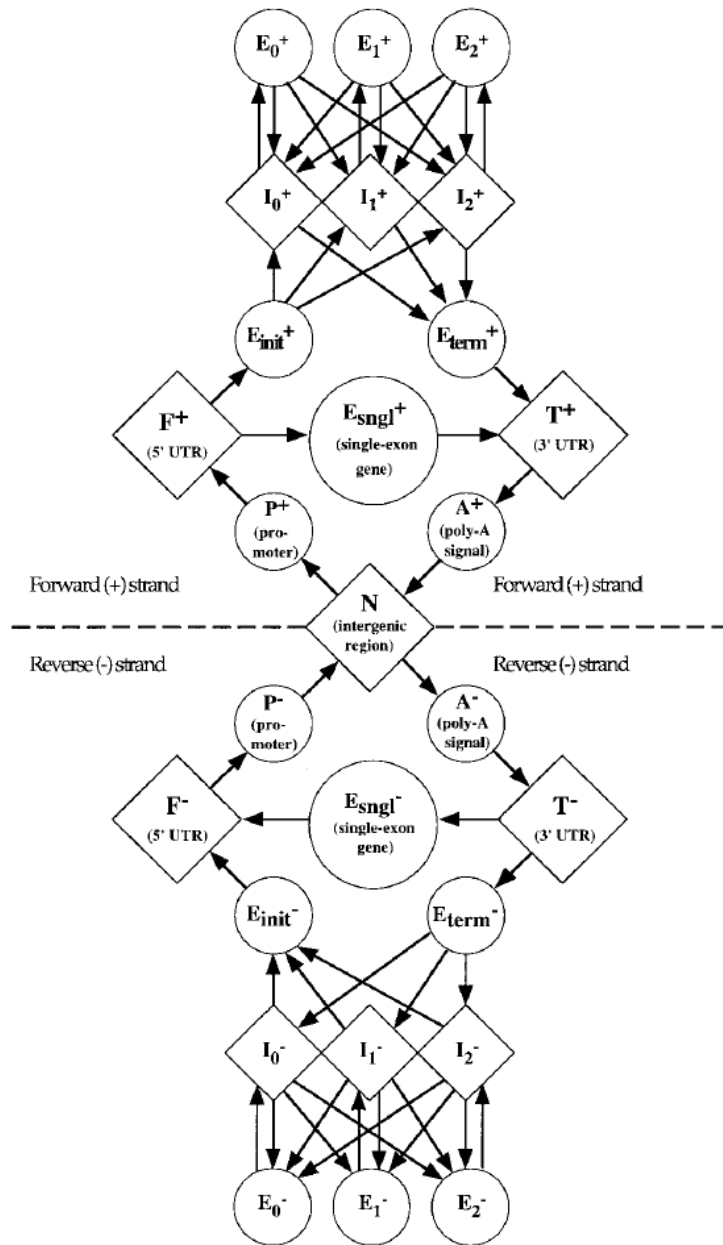


Figure 1. A simplified view of the directed acyclic graph built for analyzing the sequence CATGAGTACNGA. This view ignores the additional complexity induced by gene overlapping regions and frameshift modeling. The occurrence of a START codon at position 2 to 4 induces a 'signal' edge that goes from the non-coding track to the +2 coding track. Similarly, the occurrence of the NGA codon at the end induces a STOP signal edge. Edge weights sources are indicated using dotted arrows.

Modèles de gènes : génomes eucaryotes

Modèle de Markov caché (HMM : Hidden Markov Model)

Exemple du modèle de GENSCAN
(extrait de J. Mol. Biol. (1997) 268, 78-94)



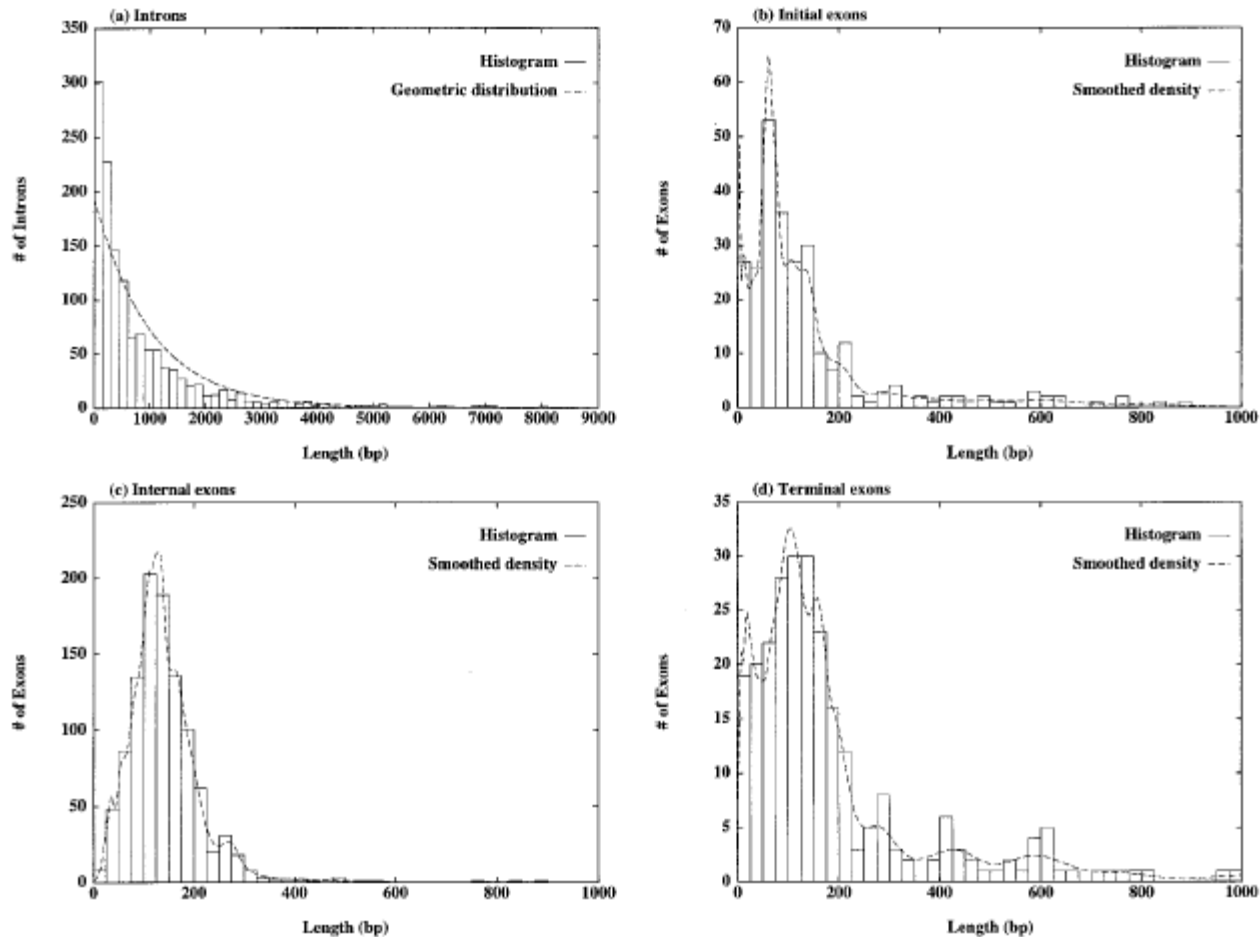
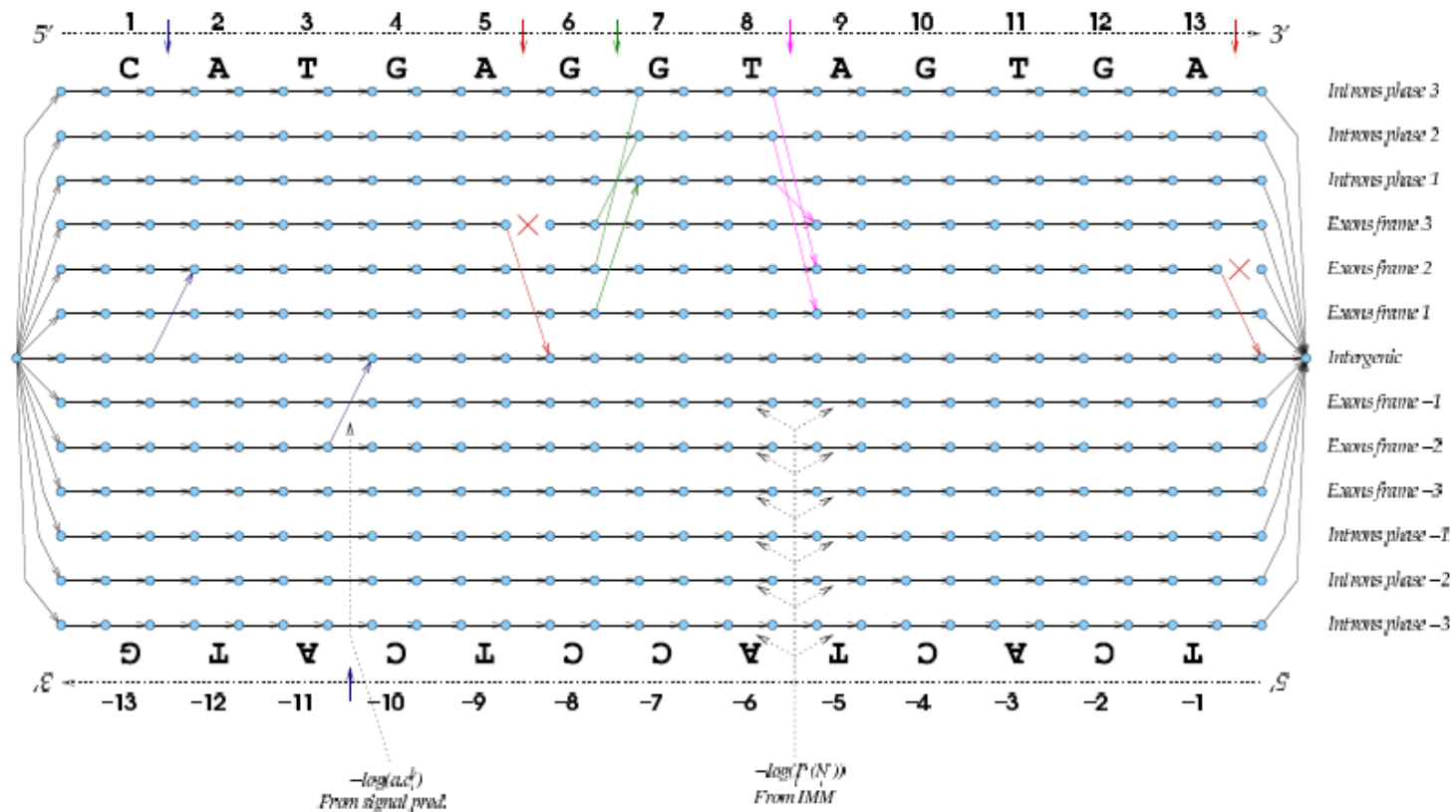


Figure 4. Length distributions are shown for (a) 1254 introns; (b) 238 initial exons; (c) 1151 internal exons; and (d) 238 terminal exons from the 238 multi-exon genes of the learning set \mathcal{L} . Histograms (continuous lines) were derived with a bin size of 300 bp in (a), and 25 bp in (b), (c), (d). The broken line in (a) shows a geometric (exponential) distribution with parameters derived from the mean of the intron lengths; broken lines in (b), (c) and (d) are the smoothed empirical distributions of exon lengths used by GENSCAN (details given by Burge, 1997). Note different horizontal and vertical scales are used in (a), (b), (c), (d) and that multimodality in (b) and (d) may, in part, reflect relatively small sample sizes.

Modèles de gènes : génomes eucaryotes

Graphe orienté sans circuit (DAG : Directed Acyclic Graph)

EuGène : LNCS, 2006, 118-133. Springer Verlag



Information de type similarité

Information externe à la séquence elle-même (de type extrinsèque) contrairement au contenu statistique ou aux signaux qui sont internes à la séquence (de type intrinsèque)

Comparer la séquence à analyser avec des séquences connues peut permettre de refléter la présence de gènes et donner des informations sur leur structure. Notamment, la structure en exons/introns pour les gènes eucaryotes.

Types de séquences utilisées pour la comparaison :

- les ADNc
- les EST
- les protéines
- des séquences génomiques

Information de type similarité

Méthodes prédisant la structure en exons-introns par alignement de la séquence génomique soit avec un ARNm (ou un ADNc), soit avec une protéine. Parmi les plus utilisés, on trouve :

Méthode	Séquence de référence	Référence
BLAT	ARNm ou protéine	Genome Research 12(4):656-64 (2002).
sim4	ARNm	Genome Research 8:967-74 (1998).
Scipio	ARNm ou protéine	BMC Bioinformatics 9:278 (2008)
GeneWise	protéine	Genome Research 14(5):988-95 (2004)
GenomeWise	ADNc, EST	Genome Research 14(5):988-95 (2004)
WebScipio	protéine	Bioinformatics 12:270 (2011)

L'extension du logiciel WebScipio permet de rechercher une forme spécifique d'épissage alternatif (exons mutuellement exclusifs)

Prise en compte de la similarité

Avec des séquences protéiques : GENOMESCAN (intégration de cette information dans le modèle GENSCAN).

Combine le résultats d'une méthode *ab initio* de recherche de la structure en exons-introns des gènes (GenScan) avec une recherche par similarité avec les protéines connues (BlastX)

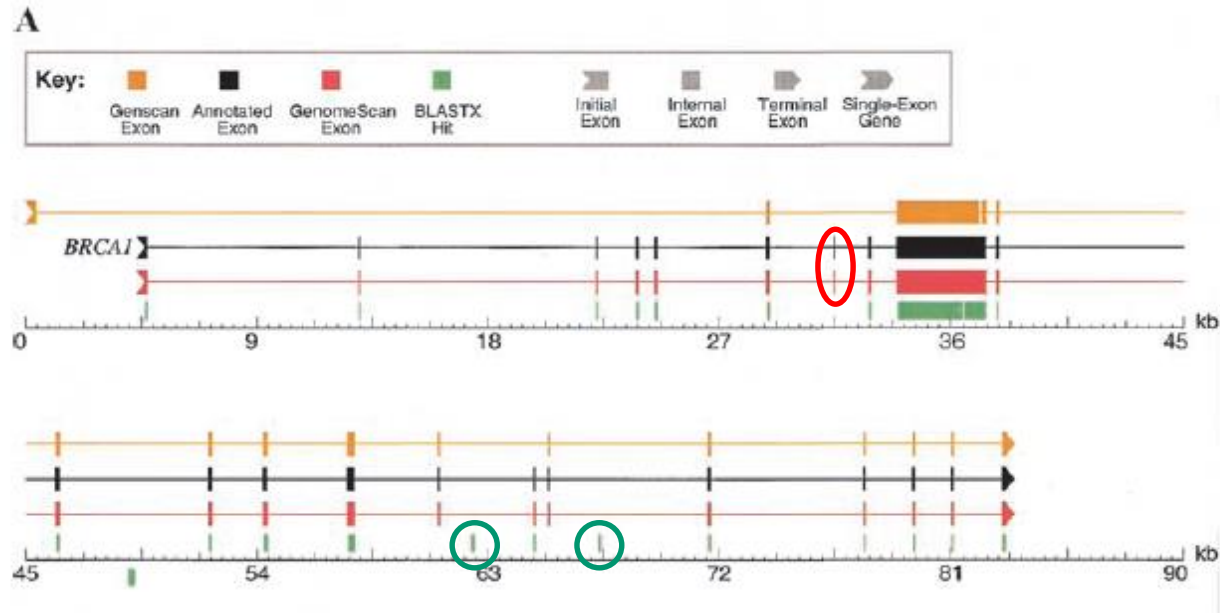
Différence par rapport à GenScan (méthode utilisant un HMM) : la probabilité du chemin est renforcée si la région prédite comme exon présente un hit avec BlastX et est diminuée dans le cas contraire

- Les hits de BlastX qui tombent en N-ter ou C-ter de la protéine sont utilisés pour mieux prédire les codons initiateur et terminateur
- Deux hits BlastX adjacents sur la protéine mais séparés par une distance ≥ 60 pb dans la séquence génomique sont utilisés pour prédire les régions introniques putatives
- si plusieurs hits BlastX chevauchants (information redondante), les résultats sont pré-traités pour ne garder que le hit le plus significatif.

Prise en compte de la similarité

Avec des séquences protéiques : GENOMESCAN (intégration de cette information dans le modèle GENSCAN).

Exemple d'un résultat de prédiction (extrait de Genome Research (2001), 11, 803-816)



Hit BlastX faux-positifs -> pas de prédiction d'exon

Exon 7 : prédit par GenomeScan alors que pas prédit par GenScan et pas de hit BlastX -> pas seulement addition des deux résultats mais fait également sa propre inférence. Utilise le fait qu'il y a une incompatibilité de phase de l'intron entre les exons 6 et 8 -> nécessite la présence d'un autre exon entre les deux.

Prise en compte de la similarité

Avec des séquences génomiques : TWINSCAN (Bioinformatics (2001), 17 suppl. 1, S140-S148, intégration de cette information dans le modèle GENSCAN.

Exploite la similarité entre deux génomes apparentés : ceci permet de détecter les régions codantes et les éléments de régulation.

target sequence : séquence à annoter

informant sequence : séquence génomique apparentée

Les répétitions sont masquées. Alignement des deux séquences avec le programme Wu-BlastN

Codage de la conservation

La conservation de la séquence est traduite en symboles sous la séquence ADN :

| = match

: = mismatch

. = non aligné

Les gaps dans la séquence « target » sont ignorés et ceux dans la séquence « informant » sont considérés comme des mismatches.

	10	20	30
position dans la séquence target	123456789	123456789	123456789 123456789
séquence target	ATTAGCCTACTGAAATGGACCGCTTCAGCATGGTATCC		
séquence conservation	: :		: :

Fig. 1. An example DNA sequence together with the corresponding conservation sequence.

Prise en compte de la similarité

Calcul de la probabilité

Quand on recherche le chemin le plus probable dans le HMM, calcul de la probabilité que la séquence soit dans l'état i (par exemple : exons, UTR etc.)

$$P_e(i) = \text{Proba_GeneScan}(i) \times \text{Proba_Conservation}(i)$$

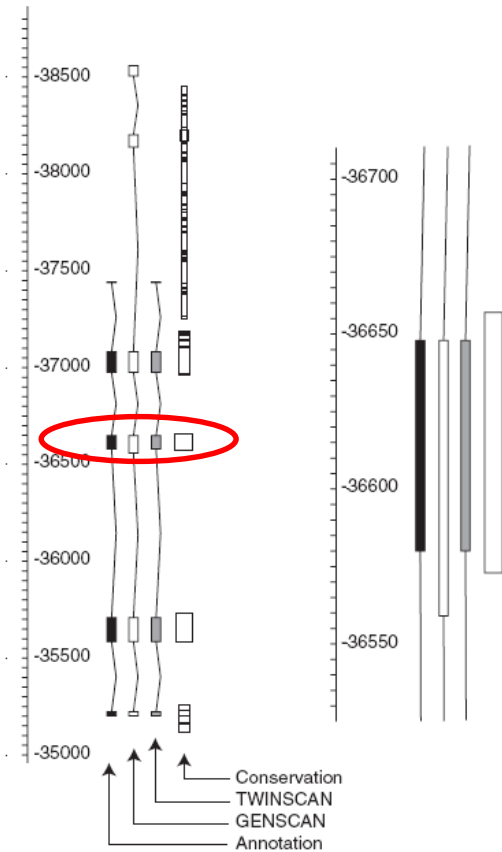
Calcul de la probabilité de conservation

Modèle de Markov d'ordre 5

Estimée par état (codant, UTR, non codant...) à partir de séquences annotées formant l'ensemble d'apprentissage.

Prise en compte de la similarité

Avec des séquences génomiques : TWINSCAN (intégration de cette information dans le modèle GENSCAN).



Exemple d'un résultat de prédiction (extrait de Bioinformatics (2001), 17 suppl. 1, S140-S148)

GenScan ne prédit pas le premier exon et en prédit deux supplémentaires.

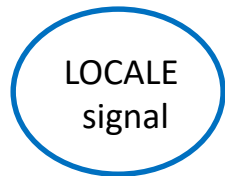
TwinScan prédit correctement le premier exon car le niveau de conservation de séquence à son niveau augmente la probabilité totale de l'exon.

Exon 3 : mauvais site d'épissage en 5' choisi par GenScan. Bonne prédiction de TwinScan car la conservation de séquence s'arrête avant la position de fin de l'exon prédit par GenScan

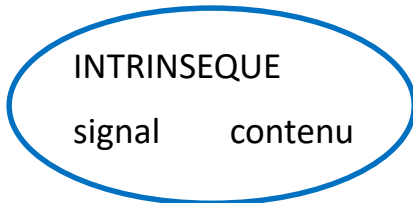
Fig. 5. Detailed view of the annotation, gene predictions and conservation at the L44L gene (AAB47245.1) from the *Mus musculus* Bruton's tyrosine kinase locus (U58105.1). The magnification at right shows the region around exon 3. The width of boxes representing BLAST alignments corresponds to the quality of the alignment. The image comes from ACEDB.

Evolution de l'intégration des sources d'informations

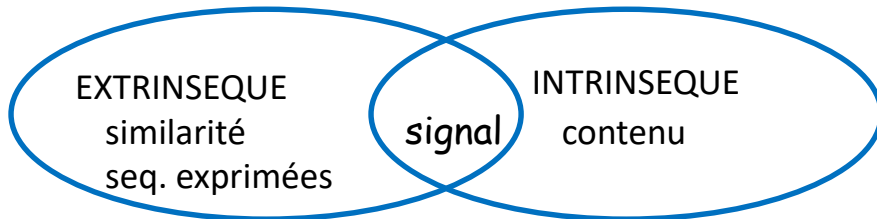
(extrait de la thèse de Sylvain Foissac, 2004)



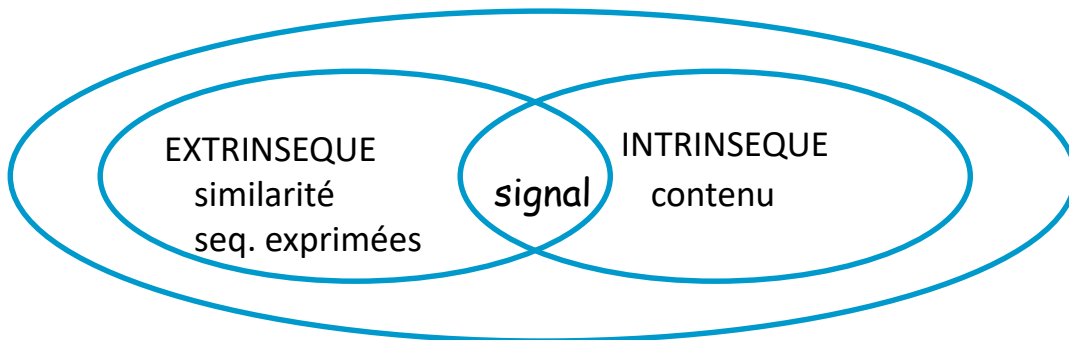
Deux sources traitées par des méthodes indépendantes (ex : Staden, 1984; Gelfand, 1990)



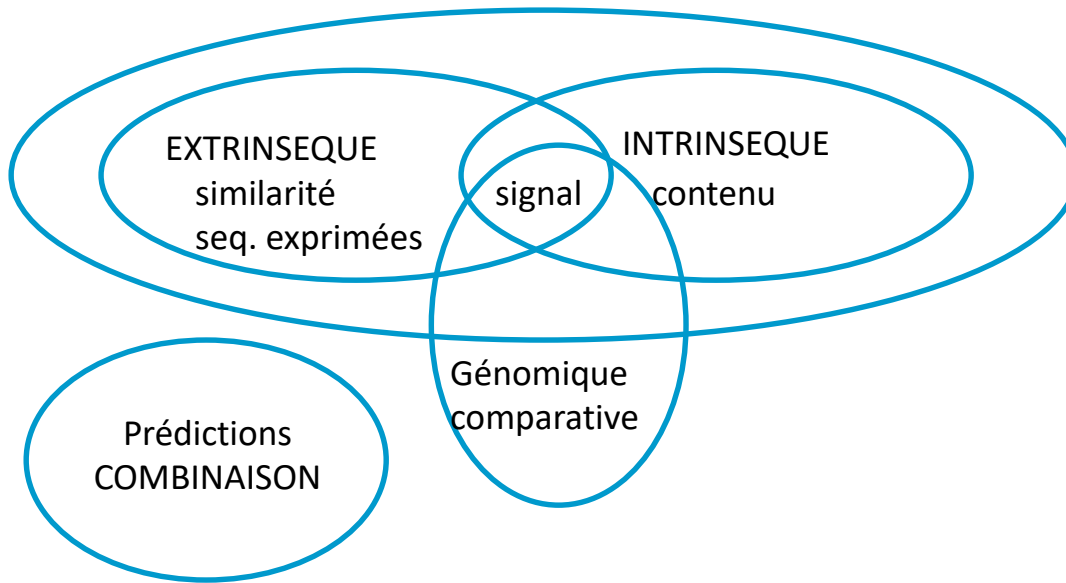
Intégration de ces deux sources dans un même logiciel (ex : Guigo et al., 1992, logiciel GENSCAN (Burge et Karlin, 1997)



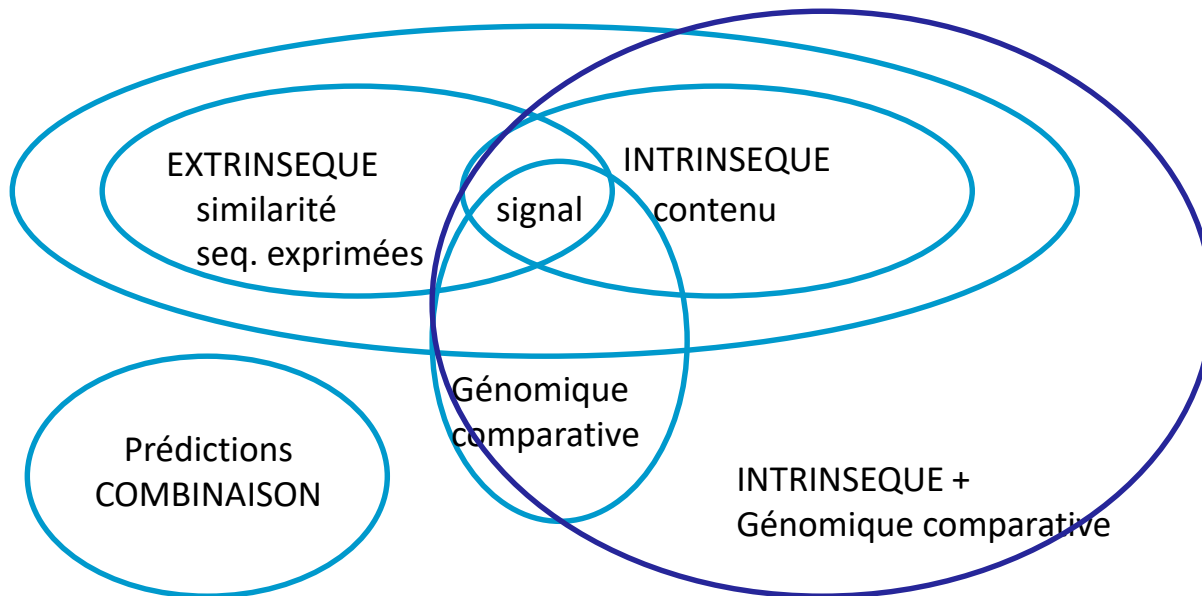
Augmentation des données d'expression, prise en compte de la similarité de séquences (Borodovsky et al., 1994, Fickett, 1995)



Intégration de ces deux types d'information dans de nombreux logiciels. GENOMESCAN (Yeh et al., 2001) résulte de l'intégration de similarité protéique dans GENSCAN



Conservation entre séquences génomiques exploitées en combinaison seulement avec des informations de type signal



Génomique comparative intégrée uniquement dans des méthodes intrinsèque. Par exemple, TWINSCAN (Korf et al., 2001) intègre la génomique comparative dans GENSCAN.

Environnements intégrés pour l'annotation des génomes procaryotes

- ✓ **RAST server** (BMC Genomics. 2008 Feb 8;9:75. doi: 10.1186/1471-2164-9-75)

DESCRIPTION:

We describe a fully automated service for annotating bacterial and archaeal genomes. The service identifies protein-encoding, rRNA and tRNA genes, assigns functions to the genes, predicts which subsystems are represented in the genome, uses this information to reconstruct the metabolic network and makes the output easily downloadable for the user

- ✓ **Prokka** (Bioinformatics. 2014, 30:2068-69)

DESCRIPTION:

Prokka, a command line software tool to fully annotate a draft bacterial genome in about 10min on a typical desktop computer. It produces standards-compliant output files for further analysis or viewing in genome browsers.

Tool (reference)	Features predicted
Prodigal (Hyatt 2010)	Coding sequence (CDS)
RNAmmer (Lagesen <i>et al.</i> , 2007)	Ribosomal RNA genes (rRNA)
Aragorn (Laslett and Canback, 2004)	Transfer RNA genes
SignalP (Petersen <i>et al.</i> , 2011)	Signal leader peptides
Infernal (Kolbe and Eddy, 2011)	Non-coding RNA

Méthodes utilisées dans Prokka
(issu de Bioinformatics. 2014,
30:2068-69)

Environnements intégrés pour l'annotation des génomes procaryotes

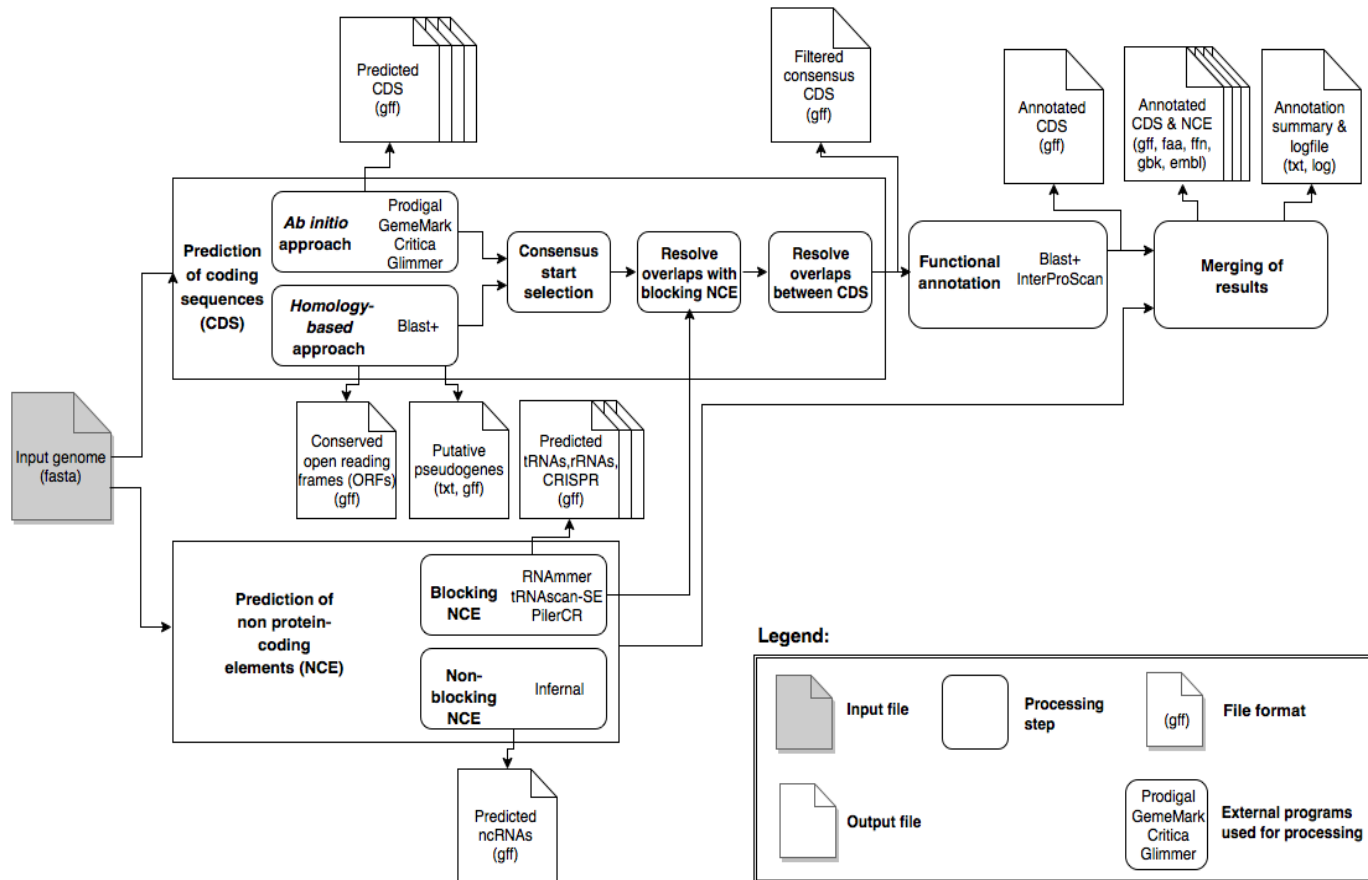
✓ **ConsPred** (Bioinformatics. 2016, 32:3327-29)

DESCRIPTION:

We present ConsPred, a prokaryotic genome annotation framework that performs intrinsic gene predictions, homology searches, predictions of non-coding genes as well as CRISPR repeats and integrates all evidence into a consensus annotation. ConsPred achieves comprehensive, high-quality annotations based on rules and priorities, similar to decision-making in manual curation and avoids conflicting predictions. Parameters controlling the annotation process are configurable by the user.

Environnements intégrés pour l'annotation des génomes procaryotes

Exemple de ConsPred (Weinmaier *et al.*, 2016, Bioinformatics, 32:3327-29)



(Extrait de Weinmaier *et al.*)

Figure S1. ConsPred workflow

Coding sequences (CDS) are predicted by combining different *ab initio* gene predictions, and conserved open reading frames (ORFs) detected by homology search against the NCBI nr database. Database entries from closely related taxa are excluded to prevent possible misannotations due to low phylogenetic distance. Putative pseudogenes are exported for user inspection. From all predicted non-protein-coding elements (NCE) those that biologically must not overlap with CDS are considered blocking NCE. CDS overlapping with blocking NCE are removed. Filtered consensus CDS are obtained from predicted CDS and conserved ORFs by using predefined weights and rules and subsequent removal of CDS that overlap with blocking NCEs. Filtered consensus CDS are functionally annotated and then merged with the NCE into the final annotation files.

Environnement pour des génomes eucaryotes

Ensembl (Howe *et al.*, *Nucleic Acids Res.* 2021, vol. 49(1):884–891)

The screenshot shows the Ensembl genome browser homepage. At the top, there is a navigation bar with the Ensembl logo and links for BLAST/BLAT, VEP, Tools, BioMart, Downloads, Help & Docs, and Blog. A search bar is located on the right side of the navigation bar. Below the navigation bar, there are four main tool categories: Tools, BioMart, BLAST/BLAT, and Variant Effect Predictor. The BioMart section includes a description: 'Export custom datasets from Ensembl with this data-mining tool'. The BLAST/BLAT section includes: 'Search our genomes for your DNA or protein sequence'. The Variant Effect Predictor section includes: 'Analyse your own variants and predict the functional consequences of known and unknown variants'. Below these categories is a search box with a dropdown menu for 'All species' and a 'Go' button. Below the search box, there are examples of search terms: 'e.g. BRCA2 or rat 5:62797383-63627669 or rs699 or coronary heart disease'. Below the search box, there are two sections: 'All genomes' and 'Favourite genomes'. The 'All genomes' section has a dropdown menu for '-- Select a species --' and a 'Pig breeds' section with a description: 'Pig reference genome and 12 additional breeds'. The 'Favourite genomes' section lists 'Human' (GRCh38.p13), 'Mouse' (GRCm39), and 'Zebrafish' (GRCz11). Below these sections, there are several quick links: 'Compare genes across species', 'Find SNPs and other variants for my gene', 'Gene expression in different tissues', 'Retrieve gene sequence', 'Find a Data Display', and 'Use my own data in Ensembl'. On the right side of the page, there is a section for 'Ensembl Release 104 (May 2021)' with a list of updates: 'Update to the Ensembl Canonical transcript set.', 'Human and mouse gene sets updated to GENCODE 38 and GENCODE M27, respectively.', and 'Retirement of gene names derived from BAC clones.'. Below this is a section for 'Ensembl Rapid Release' with a description: 'New assemblies with gene and protein annotation every two weeks.' and a 'Go' button. Below this is a section for 'Other news from our blog' with a list of news items: '23 Aug 2021: Job: Outreach Officer', '16 Aug 2021: Free Ensembl Browser and REST API virtual workshops in September', and '10 Aug 2021: Job: Bioinformatician'.

<https://www.ensembl.org/index.html>

C'est un projet conjoint de l'European Bioinformatics Institute (EBI) et du Wellcome Trust Sanger Institute dont l'idée centrale est d'organiser de vastes champs d'information biologique autour de séquences génomiques.