

Rapport de stage de M2

Nicolas JEANNE

11 mars 2015

Introduction

En 1982, la découverte par Higgins et al. de nouveaux éléments génétiques communs dans les régions intercistroniques des opérons de *Escherichia coli* et *Salmonella typhimurium* a constitué le premier pas de la recherche sur les Repeated Extragenic Palindrome (REP) (Higgins et al. 1982). En 1991, Gilson et al. ont mis en évidence l'organisation en clusters de ces REP (Gilson et al. 1991), ces clusters ont été caractérisés comme Bacterial Interspersed Mosaic Element (BIME). Chez *E. coli* en 1994, Bachelier et al. ont réussi à catégoriser les REP constituant les BIME en 2 types Y et Z, constituants 3 motifs Y, Z¹, Z² (Bachelier et al. 1994).

Les REP constituent une part non négligeable du génome bactérien, chez *E. coli* K12 ou *S. typhimurium* elles représentent environ 1% de celui-ci (Gilson et al. 1991). Nous les retrouvons chez de nombreux règnes bactériens, notamment chez les pathogènes humains tels que *Escherichia coli*, *Salmonella enterica*, *Neisseria meningitidis*, *Mycobacterium tuberculosis* et *Pseudomonas aeruginosa* mais également chez des pathogènes des plantes comme *Agrobacterium tumefaciens* ou chez des bactéries ubiquitaires, *Deinococcus radiodurans* ou *Pseudomonas putida* par exemple. Les travaux précédents de l'équipe ont permis l'annotation des REP au sein du génome d'*E. coli* et de mettre en évidence le lien existant entre la prolifération des REP et le gène *tnpA_{REP}* (Bosc 2014; Weyder 2013), ainsi que la reconstruction des états ancêtres des REP (Bosc 2014). Le rôle exact des REP n'est pas clairement défini, des hypothèses sont avancées sur leur implication dans la régulation de l'expression des gènes, que ce soit en tant que terminateur ou comme site de reconnaissance des enzymes impliquées dans les mécanismes de la transcription.

Structure des REP et organisations en BIME

La taille des REP varie de 20 à 40 nucléotides, la classification Y, Z¹, Z² est basée à la fois sur la taille de la séquence consensus de la REP ainsi que sur sa structure secondaire. Par convention, une REP en orientation inversée est nommée iREP (inversed REP) (Ton-Hoang et al. 2012). Un tétra-nucléotide caractéristique de séquence GTAC est présent à l'extrémité 5' des REP, sa séquence complémentaire est CTAC en 3' pour les iREP. Les différentes classes de REP partagent des nucléotides conservés (Figure 1A). La structure secondaire des REP est caractérisée par sa forme en tige-boucle, le caractère palindromique permet la formation de la tige malgré un mésappariement situé dans la partie centrale de celle-ci (Figure 1B). Pour le génome d'E. coli K-12, 93 REP ont été répertoriées comme étant uniques sur les 605 annotées par le laboratoire, les autres sont organisées par paires sous forme de BIME. Une classification a été adoptée comportant 3 entrées, les BIME-1 composées de REP Z¹ et Y apparaissant en paires uniques et dans lesquelles la REP et l'iREP sont séparées par un linker de séquence longue (L) pouvant lier l'IHF (Integration Host Factor). Les BIME-2 constituées de Z² et de Y, apparaissant en copies multiples de cette paire dont la REP et l'iREP sont séparées par un linker court (S) et une des trois séquences flanquantes (s, l ou r). La troisième catégorie est constituée des BIME dites atypiques qui sont des chimères de BIME-1 et BIME-2, comportant différentes combinaisons de Y, Z¹, Z², S, L, s, l et r. Tout comme les BIME-2, nous les retrouvons sous forme de copies multiples (Figure 1C).

Propriétés associées aux REP

La littérature décrit de nombreuses fonctions associées aux REP, mais certaines d'entre elles restent encore peu étudiées. Les REP ont été décrites comme jouant un rôle dans les événements de recombinaisons homologues (Kofoed et al. 2003). Les BIME ont été décrites comme des sites privilégiés pour l'insertion de séquences d'ADN mobiles comme certaines familles d'IS (Insertion Sequence) (Bachelier et al. 1997; Choi et al. 2003; Clément et al.

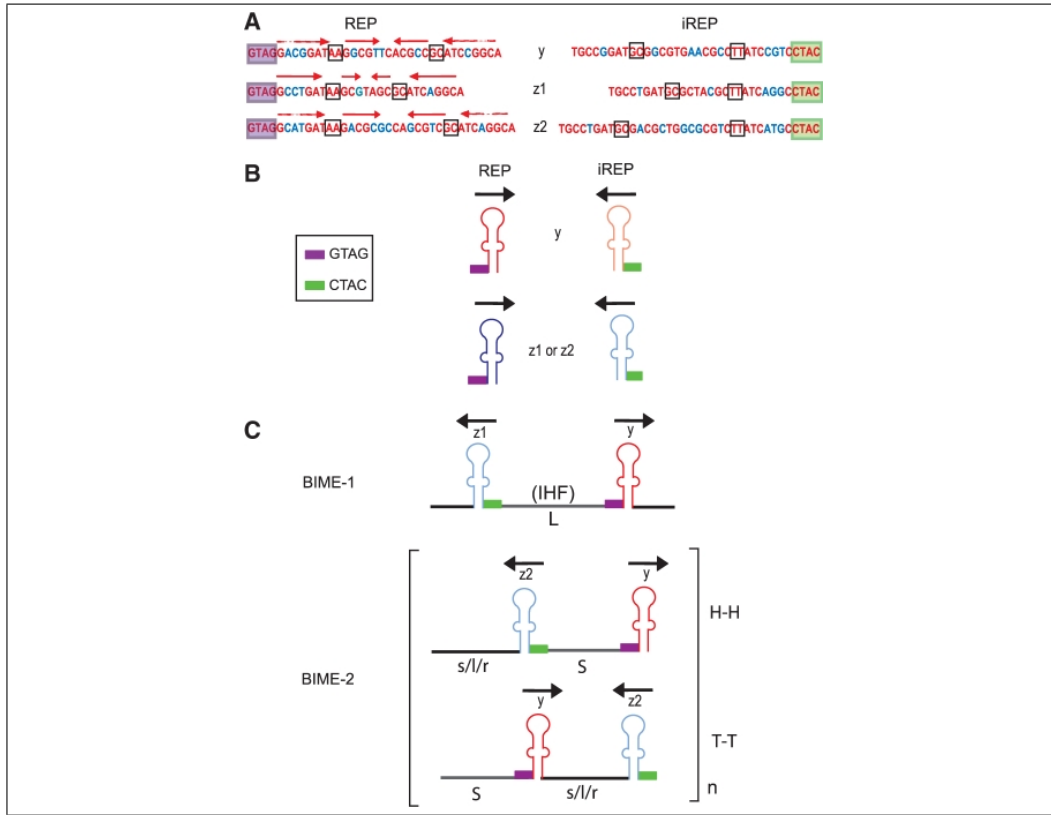


FIGURE 1 – **REP et BIME chez Escherichia coli.** (A) Séquences consensus Y, Z¹ et Z² des REP. Le tétra-nucléotide conservé GTAC est encadré en violet, le complémentaire conservé CTAC est encadré en vert, les flèches rouges situent les zones d'appariement de la tige et les positions encadrées en noir sont les zones de mésappariement. Les positions conservées parmi les classes de REP sont en rouge, les positions variables en bleu. (B) Structure secondaire des REP. Les rectangles violets et verts représentent respectivement les tétra-nucléotides conservés GTAC pour les REP et CTAC pour les iREP. Les flèches noires indiquent l'orientation des REP. (C) Structures des BIME-1 et BIME-2. Les BIME-1 sont composées de REP et de iREP Y et Z¹ séparées par un linker de séquence longue (L), les BIME-2 sont composées de Y et Z², de linker courts (S) et de séquences séparatrices s, l ou r. H-H et T-T dénotent respectivement une organisation tête à tête et queue à queue des REP. (Ton-Hoang et al. 2012).

1999; Tobes and Pareja 2005). Lorsqu'elles sont transcrites, les REP joueraient un rôle dans la stabilisation de l'ARNm grâce à leur structure en tige-boucle (Aguena et al. 2009; Espéli et al. 2001; Khemici and Carpousis 2004; Newbury et al. 1987), la terminaison de la transcription (Gilson et al. 1986) et le contrôle de la traduction (Stern et al. 1988). Au niveau de l'ADN, les REP sont capables de lier plusieurs facteurs protéiques tels que l'ADN Gyrase (Espéli and Boccard 1997) et l'ADN polymérase (Gilson et al. 1990). Plus spécifiquement, la BIME-1 peut lier l'IHF sur son linker (Boccard and Prentki 1993) qui peut être notamment responsable de l'initiation de la tran-

scription et d'événements de recombinaisons sites spécifiques ([Goosen et al. 1995](#)).

Transcription chez E. coli

Stabilité des ARN

Matériel & Méthodes

Données

Les données que nous avons exploité sont issues des expériences d'évolution adaptatives en laboratoire visant à découvrir l'émergence de mutations clés permettant la croissance rapide d'E. coli K-12 MG1655 sur un medium pauvre en glucose (LaCroix et al. 2014). Ces données ont été choisies car elles proviennent d'expériences de RNA-Seq comportant un nombre non négligeable de réplicats (9) pour la condition de croissance en milieu pauvre en glucose (ALE) et 2 réplicats pour le Wild Type (WT) . Il s'agit de données Next Generation Sequencing (NGS) publiques, accessibles sur la base de données GEO (Gene Expression Omnibus) du NCBI au format Sequence Read Archive (SRA), séquencées sur Illumina MiSeq à partir d'ARN total extrait des cultures d'E. coli et rétro-transcrit en cDNA. La librairie a été conçue en Paired-end et brin spécifique. Grâce au SRA toolkit et à la commande `fastq-dump`, elles sont décompressées au format `fastq`. Un contrôle de qualité a été effectué afin d'inspecter les séquences grâce au logiciel `fastqc`. Les 2 WT et 8 ALE ont été validés puisque disposant d'une qualité de séquence par base supérieure à 30 pour des reads de 62 pb. Seul le fichier `SRR1573441.fastq` a été rejeté car la longueur des reads allait de 35 à 502 pb avec des scores de qualités très variables.

Alignement des reads

Les reads ont été alignés grâce au logiciel [BWA](#) sur le génome d'E. coli [NC_000913.2](#) qui est le génome utilisé pour annoter les REP au laboratoire. Le logiciel BWA propose 3 algorithmes distincts, BWA-backtrack, BWA-SW et BWA-MEM. Pour chacun de ces alignements, il est nécessaire de disposer d'une séquence de référence indexée, obtenue par la commande `bwa index NC_000913.2.fasta`. L'algorithme que nous avons sélectionné est le MEM (Maximal Exact Matches) car il s'agit du plus récemment développé. Il reprend les mêmes principes que BWA-SW (utilisation de la programmation dynamique pour trouver les seeds en autorisant les mismatches et les gaps. Il n'étend les alignements des seeds que lorsque ceux-ci ont peu d'occurrences sur le génome de référence, cela permet de diminuer le temps d'alignement en éliminant les extensions des séquences très répétées) mais en utilisant le seeding avec des maximal exact matches, puis il réalise l'extension avec les autorisations de mismatches et de gaps.

```
bwa mem ref.fasta file.fastq > aln.sam
```

Le fichier d'alignement généré est au format [Sequence Alignment Map format \(SAM\)](#), afin de poursuivre l'analyse il doit être converti au format binaire [Binary Alignment Map format \(BAM\)](#). Cette opération a aussi le mérite de compresser l'information et de gagner de l'espace de stockage. Les séquences vont ensuite être triées par position génomique, puis les duplicats de PCR vont être éliminés. Si nous déroulons les étapes d'un séquençage haut débit, nous obtenons :

1. Fractionnement de l'ADN de l'échantillon.
2. Ligation des adaptateurs aux 2 extrémités des fragments.
3. amplification par PCR des fragments avec les adaptateurs.
4. Création d'une émulsion huile-eau avec les microbilles et les molécules d'ADN (technologies Roche ou Ion Torrent) ou expansion des molécules d'ADN sur une flowcell (technologie Illumina). Le but étant d'atteindre exactement une molécule par bille ou par parcelle sur la flowcell.

5. Amplification du signal par PCR des séquences spécifiques à chaque bille ou parcelle.
6. Séquençage par la technique propre à chaque technologie, pyroséquençage pour Roche, détection d'ions semi-conducteurs pour Ion Torrent ou par terminateurs de chaîne réversible pour Illumina.

Les duplicats de PCR sont générés à la 3^e étape lors de l'amplification, nous cherchons à augmenter le signal de chaque segment de l'ADN original, mais il arrive que 2 copies de la même portion d'ADN aille dans 2 billes ou parcelles différentes, c'est ce que l'on appelle les duplicats de PCR. Ces duplicats amènent un biais lors du séquençage.

Finalement, le fichier BAM trié sans duplicats doit être indexé pour être visualisable sur un Genome Browser.

Les outils utilisés sont compris dans la suite des [samtools](#).

```
# Conversion du SAM en BAM
samtools view -Sb aln.sam > aln.bam

# Tri en fonction des positions génomiques
samtools sort aln.bam aln_sorted

# Elimination des duplicats de PCR
samtools rmdup -s aln_sorted.bam aln_sorted_noDup.bam

# Indexation du fichier d'alignement
samtools index aln_sorted_noDup.bam
```

parler du fait que nous ne recherchons pas une différence d'expression entre 2 conditions

Glossaire

BAM Binary Alignment Map format. 6

BIME Bacterial Interspaced Mosaic Element. 1

NGS Next Generation Sequencing. 5

Paired-end Technique de séquençage haut débit consistant à réaliser les amplifications d'un fragment d'ADN en marquant l'extrémité 5' par un tag n° 1 et l'extrémité 3' par un tag n° 2. La distance entre les 2 tags est connue et fixe (négative ou jusqu'à 500 pb). Ceci permet lors de l'assemblage, de séquences de 35 pb par exemple, d'associer le read 1 et le read 2 grâce à la distance séparant les 2 et cela même si la séquence intermédiaire est inconnue. Si la distance est négative, il est possible d'obtenir des reads chevauchants de longueur plus importante que les 35 pb. 5

reads Séquence nucléotidique issue d'un séquençage NGS. 5

REP Repeated Extragenic Palindrome. 1

SAM [Sequence Alignment Map format](#). 6

SRA Sequence Read Archive. 5

Bibliographie

- M. Agüena, G. M. Ferreira, and B. Spira. Stability of the *pstS* transcript of *Escherichia coli*. *Archives of Microbiology*, 191 :105–112, 2009. ISSN 03028933. doi : 10.1007/s00203-008-0433-z.
- S. Bachellier, W. Saurin, D. Perrin, M. Hofnung, and E. Gilson. Structural and functional diversity among bacterial interspersed mosaic elements (BIMEs). *Molecular Microbiology*, 12 :61–70, 1994. ISSN 0950382X. doi : 10.1111/j.1365-2958.1994.tb00995.x.
- S. Bachellier, J. M. Clément, M. Hofnung, and E. Gilson. Bacterial interspersed mosaic elements (BIMEs) are a major source of sequence polymorphism in *Escherichia coli* intergenic regions including specific associations with a new insertion sequence. *Genetics*, 145(3) :551–62, Mar. 1997. ISSN 0016-6731. URL [/pmc/articles/PMC1207841/?report=abstract](http://pmc/articles/PMC1207841/?report=abstract).
- F. Boccard and P. Prentki. Specific interaction of IHF with RIBs, a class of bacterial repetitive DNA elements located at the 3' end of transcription units. *The EMBO journal*, 12(13) :5019–27, Dec. 1993. ISSN 0261-4189. URL <http://www.pubmedcentral.nih.gov/articlerender.fcgi?artid=413762&tool=pmcentrez&rendertype=abstract>.
- J. Bosc. Etude de la dynamique des éléments palindromique répétées (REP) chez l ' espèce *Escherichia coli* par une méthode de reconstruction des états ancêtres . Technical report, 2014.
- S. Choi, S. Ohta, and E. Ohtsubo. A novel IS element, IS621, of the IS110/IS492 family transposes to a specific site in repetitive extragenic palindromic sequences in *Escherichia coli*. *Journal of bacteriology*, 185(16) :4891–900, Aug. 2003. ISSN 0021-9193. URL <http://www.pubmedcentral.nih.gov/articlerender.fcgi?artid=166490&tool=pmcentrez&rendertype=abstract>.
- J. M. Clément, C. Wilde, S. Bachellier, P. Lambert, and M. Hofnung. IS1397 is active for transposition into the chromosome of *Escherichia coli* K-12

- and inserts specifically into palindromic units of bacterial interspersed mosaic elements. *Journal of Bacteriology*, 181(22) :6929–6936, 1999. ISSN 00219193.
- O. Espéli and F. Boccard. In vivo cleavage of *Escherichia coli* BIME-2 repeats by DNA gyrase : genetic characterization of the target and identification of the cut site. *Molecular microbiology*, 26 :767–777, 1997. ISSN 0950-382X.
- O. Espéli, L. Moulin, and F. Boccard. Transcription attenuation associated with bacterial repetitive extragenic BIME elements. *Journal of molecular biology*, 314(3) :375–86, Nov. 2001. ISSN 0022-2836. doi : 10.1006/jmbi.2001.5150. URL <http://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0022283601951502>.
- E. Gilson, J. Rousset, J. Clément, and M. Hofnung. A subfamily of *E. coli* palindromic units implicated in transcription termination? *Annales de l'Institut Pasteur / Microbiologie*, 137(1) :259–270, July 1986. ISSN 07692609. doi : 10.1016/S0769-2609(86)80116-8. URL <http://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S0769260986801168>.
- E. Gilson, D. Perrin, and M. Hofnung. DNA polymerase I and a protein complex bind specifically to *E. coli* palindromic unit highly repetitive DNA : implications for bacterial chromosome organization. *Nucleic acids research*, 18(13) :3941–3952, 1990. ISSN 0305-1048.
- E. Gilson, W. Saurin, D. Perrin, S. Bachellier, and M. Hofnung. Palindromic units are part of a new bacterial interspersed mosaic element (BIME). *Nucleic acids research*, 19(7) :1375–1383, 1991. ISSN 03051048.
- N. Goosen, P. V. D. Putte, and P. Van De Putte. The regulation of transcription initiation by integration host factor. *Molecular Microbiology*, 16 :1–7, 1995. ISSN 00219258. doi : 10.1111/j.1365-2958.1995.tb02386.x. URL http://www.ncbi.nlm.nih.gov/entrez/query.fcgi?cmd=Retrieve&db=PubMed&dopt=Citation&list_uids=7961996.
- C. F. Higgins, G. F.-L. Ames, W. M. Barnes, J. M. Clement, and M. Hofnung. A novel intercistronic regulatory element of prokaryotic operons. *Nature*, 298(5876) :760–762, Aug. 1982. ISSN 0028-0836. doi : 10.1038/298760a0.
- V. Khemici and A. J. Carpousis. The RNA degradosome and poly(A) polymerase of *Escherichia coli* are required in vivo for the degradation of small mRNA decay intermediates containing REP-stabilizers. *Molecular Microbiology*, 51 :777–790, 2004. ISSN 0950382X. doi : 10.1046/j.1365-2958.2003.03862.x.

- E. Kofoed, U. Bergthorsson, E. S. Slechta, and J. R. Roth. Formation of an F' plasmid by recombination between imperfectly repeated chromosomal Rep sequences : A closer look at an old friend (F'128 pro lac). *Journal of Bacteriology*, 185(2) :660–663, 2003. ISSN 00219193. doi : 10.1128/JB.185.2.660-663.2003.
- R. a. LaCroix, T. E. Sandberg, E. J. O'Brien, J. Utrilla, a. Ebrahim, G. I. Guzman, R. Szubin, B. O. Palsson, and a. M. Feist. Use of Adaptive Laboratory Evolution To Discover Key Mutations Enabling Rapid Growth of Escherichia coli K-12 MG1655 on Glucose Minimal Medium. *Applied and Environmental Microbiology*, 81(1) :17–30, 2014. ISSN 0099-2240. doi : 10.1128/AEM.02246-14. URL <http://aem.asm.org/cgi/doi/10.1128/AEM.02246-14>.
- S. F. Newbury, N. H. Smith, E. C. Robinson, I. D. Hiles, and C. F. Higgins. Stabilization of translationally active mRNA by prokaryotic REP sequences. *Cell*, 48 :297–310, 1987. ISSN 00928674. doi : 10.1016/0092-8674(87)90433-8.
- M. J. Stern, E. Prossnitz, and G. F. Ames. Role of the intercistronic region in post-transcriptional control of gene expression in the histidine transport operon of Salmonella typhimurium : involvement of REP sequences. *Molecular microbiology*, 2 :141–152, 1988. ISSN 0950382X.
- R. Tobes and E. Pareja. Repetitive extragenic palindromic sequences in the Pseudomonas syringae pv. tomato DC3000 genome : extragenic signals for genome reannotation. *Research in microbiology*, 156(3) :424–33, Apr. 2005. ISSN 0923-2508. doi : 10.1016/j.resmic.2004.10.014. URL <http://www.sciencedirect.com/science/article/pii/S092325080400289X>.
- B. Ton-Hoang, P. Siguier, Y. Quentin, S. Onillon, B. Marty, G. Fichant, and M. Chandler. Structuring the bacterial genome : Y1-transposases associated with REP-BIME sequences. *Nucleic acids research*, 40 (8) :3596–609, Apr. 2012. ISSN 1362-4962. doi : 10.1093/nar/gkr1198. URL <http://www.pubmedcentral.nih.gov/articlerender.fcgi?artid=3333891&tool=pmcentrez&rendertype=abstract>.
- M. Weyder. Étude de la dynamique de la prolifération des éléments REP chez Escherichia et Shigella par une approche bioinformatique. Technical report, 2013.