# UE de L3 - Biol303 **Biologie moléculaire des génomes** Christian VÉLOT Généficien Moléculaire • Université Paris Saclay, Centre scientifique d'Orsay •

Avenue Jean Perrin - Bât. 350 - RdC Tél. : 01 69 15 82 95

Courriel : christian.velot@universite-paris-saclay.fr

## Le réseau métabolique



Biologie moléculaire des génomes



## Rappels : structure des acides nucléiques

## Topologie de l'ADN circulaire •

## Réplication •

#### Les constituants des acides nucléiques (ADN et ARN)



#### Les constituants des acides nucléiques (ADN et ARN)



#### Assemblage des constituants des acides nucléiques



#### Assemblage des constituants des acides nucléiques



### Synthèse d'un polynucléotide



#### La double hélice d'ADN



### La deux principales formes d'ADN double-brin



#### <u>ADN A</u> :

- Hélices droites
- Condition de faible humidité
- 11 résidus par tour
- Diamètre : 2,3 nm

#### ADN B (forme la plus répandue) :

- Hélices droites
- Condition de forte humidité
- 10,5 résidus par tour
- Diamètre : 2 nm

Les doubles-hélices ARN-ADN et ARN-ARN sont exclusivement de forme A

#### Hélices droites et gauches



### ADNZ



On le trouve le plus souvent au niveau de séquences présentant une alternance de bases puriques et pyrimidiques :

> Exemple : CGCATGTATACGCACG GCGTACATATGCGTGC

ADNs A et B : toutes les bases sont dans l'orientation anti

ADN Z : - les bases pyrimidiques sont dans l'orientation *anti* - les bases puriques sont dans l'orientation *syn* 

Aspect en Zig-Zag

- Hélices gauches - 12 résidus par tour - Diamètre : 1,8 nm

#### Les molécules d'ADN circulaire : notion de surenroulement

> Cas de l'ADN chromosomique procaryote, de l'ADN mitochondrial, des plasmides



d'ADN mitochondrial (16500 pb)



La façon dont ces deux anneaux sont enlacés est quantifiée par « Lk » : Lk ("Linking number") = nombre d'enlacements

Tw ("Twisting number") = nombre de tours d'hélice

**Wr** ("Writhing number") = nombre de surenroulements (vrillages)

Lk = Tw + Wr = Cste (tant que les deux brins restent intacts = absence de cassure)

 $Tw = N/h_0 \quad \text{où} = \begin{cases} N = \text{Nombre de paires de base en double hélice} \\ h_0 = \text{Nombre de paires de bases par tour d'hélice (pas de l'hélice)} \end{cases}$ 

#### Tw > 0 Wr > 0 ou Wr < 0

*N.B. :* **Lk** et **Wr** : grandeurs spécifiques des molécules circulaires **Tw** : grandeur concernant aussi bien les molécules linéaires que les molécules circulaires







Wr = 0

Lk varie $(Lk_2 \neq Lk_1)$  2

|Wr| >> 0

Tw = Cste et Lk = Tw + Wr

=> Lk varie comme Wr

#### **Topoisomérases**

Si  $Wr_2 < 0 \Rightarrow Lk_2 < Lk_1 \Rightarrow La$  molécule 2 présente un défaut d'enlassement Si  $Wr_2 > 0 \Rightarrow Lk_2 > Lk_1 \Rightarrow La$  molécule 2 présente un excès d'enlassement

 $\frac{Lk \text{ varie}}{(Lk_2 \neq Lk_1)}$ 

Tw = Cste => Lk varie comme Wr

2

|Wr| >> 0



Topoisomérase I

 $\frac{Lk \text{ varie}}{(Lk_2 \neq Lk_1)}$ 

Tw = Cste => Lk varie comme Wr

2

|Wr| >> 0



Gyrase (Topoisomérase II)



(-)

 $(\pm)$ 

- 1 : ADN circulaire relaxé
- 2 : ADN circulaire surenroulé + Topoisomérase I
- 3 : ADN circulaire relaxé + Gyrase 10 secondes
- 4 : ADN circulaire relaxé + Gyrase 20 secondes
- 5 : ADN circulaire relaxé + Gyrase 40 secondes

Wr = 0

G₁

 $\frac{Lk \text{ varie}}{(Lk_2 \neq Lk_1)}$ 

Tw = Cste => Lk varie comme Wr

Topoisomérases

 $G_1 < G_2$ 

 $G_2$ 

2

|Wr| >> 0



### Organisation de l'ADN des organismes eucaryotes : la chromatine



#### La réplication de l'ADN : les différents modèles



#### Différents mécanismes de réplication semi-conservative



#### Différents mécanismes de réplication semi-conservative



#### Réplication bi-directionnelle : la plus répandue



#### Différents mécanismes de réplication semi-conservative



#### Réplication unidirectionnelle à partir d'une même origine



#### Différents mécanismes de réplication semi-conservative



### Réplication unidirectionnelle à partir d'une origine par brin

ADN linéaire de certains virus et ADN mitochondrial

Cas de l'ADN mitochondrial



#### Différents mécanismes de réplication semi-conservative



#### Réaction catalysée par l'ADN polymérase



Les ADN (et ARN) polymérases synthétisent de 5' vers 3'

=> Le brin matrice est lu de 3' vers 5'

#### La fourche de réplication



Les deux brins d'un duplex d'ADN étant anti-parallèles, leur réplication simultanée au niveau d'une même fourche de réplication implique que l'un deux soit synthétisé de façon discontinue







N.B. : Les enzymes dont les noms figurent sur ce schéma sont celles d'Escherichia coli.





#### Représentation schématique de la fourche de réplication



#### Modèle d'action de l'hélicase Rep de E. coli

Contrairement à DnaB (héxamérique), Rep est dimérique



#### Représentation schématique de la fourche de réplication



### Holoenzyme ADN polymérase III de E. coli



#### Représentation schématique de la fourche de réplication eucaryote



## Caractéristiques des ADN polymérases

Caractéristique	Polymérase I		Polymérase II	Polymérase III	
Gène de structure Masse moléculaire (kDa) Nombre de molécules /cellule V <sub>max</sub> (nucléotides/seconde) Activité 3' exonucléasique Activité 5' exonucléasique Processivité Fonction biologique	<i>polA</i> 103 400 16-20 Oui Oui 3-200 Elimination des amorces d'ARN Réparation de	s N, I'ADN	<i>polB</i> 90 100 2-5 Oui Non 10.000 Réparation de l'ADN ?	<i>polC</i> 130 10 250-1000 Non <sup>a</sup> Non 500.000 Elongation des b retardé	orins avancé et
			Chez <i>E. coli</i>		
	α	β	γ	δ	8
Compartiment cellulaire Association à la primase Fonction biologique Nombre de sous-unités	Noyau Oui Réplication du brin retardé 4	Noyau Non Réparation de l'ADN 1	Mitochondries Non Réplication de l'ADN mitochondrial 4 (identiques)	Noyau Non Réplication du brin retardé/avancé 2	Noyau Non Réplication ?
Nr de la sous-unité catalytique (kDa) Processivité intrinsèque Processivité avec PCNA Activité 3' exonucléasique	Modérée Modérée Non	40 Basse Basse Non	Haute Haute Oui	Basse Haute Oui	Haute Haute Oui

Chez les eucaryotes

## Modèle pour la réplication de la chromatine



#### Paramètres quantitaifs de la réplication

	E. coliª	Humain <sup>b</sup>
Contenu en ADN (nombre de pb par cellule)	3,9 X 10 <sup>6</sup>	3,4 X 10 <sup>9</sup>
Vitesse de progression de la fourche de réplication (um/min)	30	3
Vitesse de réplication (nucléotides/sec/fourche de réplication)	850	60-90
Nombre d'origines de réplication/cellule	1	10 <sup>3</sup> -10 <sup>4</sup>
Temps requis pour la réplication totale du génome (heures)	0,33	8
Temps requis pour une division cellulaire complète (heures)	0,67	27

<sup>a</sup> Données pour *E. coli* cultivé dans les conditions optimales (milieu riche à 37°)

<sup>b</sup> Données pour cellules Hela (lignée cellulaire cancéreuse)



Cas de l'ADN linéaire (chez les eucaryotes : pourquoi la réplication des télomères pose problème ?



5' 3'

5' 3'

Cas de l'ADN linéaire (chez les eucaryotes : pourquoi la réplication des télomères pose problème ?





#### Action de la télomérase : réplication des télomères





## Le réseau métabolique

