



HAL
open science

Mutagenèse - Source et détermination

Serge Gangloff

► **To cite this version:**

Serge Gangloff. Mutagenèse - Source et détermination. Master. Génétique et Epigénétique Moléculaires, Institut Pasteur (Paris), France. 2020. pasteur-04068858

HAL Id: pasteur-04068858

<https://pasteur.hal.science/pasteur-04068858>

Submitted on 14 Apr 2023

HAL is a multi-disciplinary open access archive for the deposit and dissemination of scientific research documents, whether they are published or not. The documents may come from teaching and research institutions in France or abroad, or from public or private research centers.

L'archive ouverte pluridisciplinaire **HAL**, est destinée au dépôt et à la diffusion de documents scientifiques de niveau recherche, publiés ou non, émanant des établissements d'enseignement et de recherche français ou étrangers, des laboratoires publics ou privés.



Distributed under a Creative Commons Attribution - NonCommercial - NoDerivatives 4.0 International License

Genétique et Epigénétique Moléculaires

2020-2021

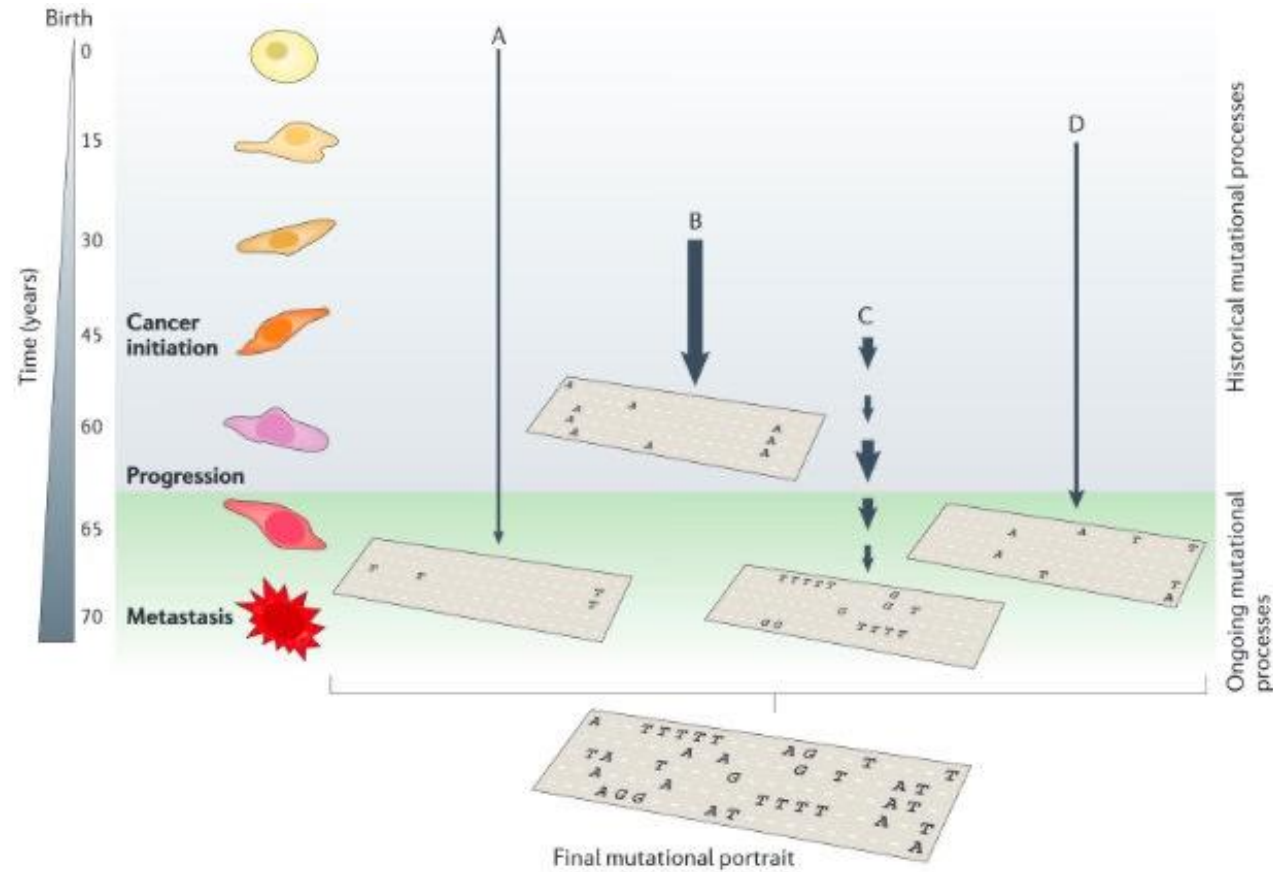
Mutagenèse

Sources et Détermination

Qu'est-ce qu'une mutation génétique ?

- Les mutations sont des modifications du matériel génétique.
- Elles sont à l'origine des modifications évolutives.
- On doit distinguer entre les mutations germinales qui affectent les gamètes et les mutations somatiques qui affectent les autres cellules : les premières sont transmissibles, les autres sont une cause importante de cancers.

Processus de mutation actifs au cours du développement du cancer



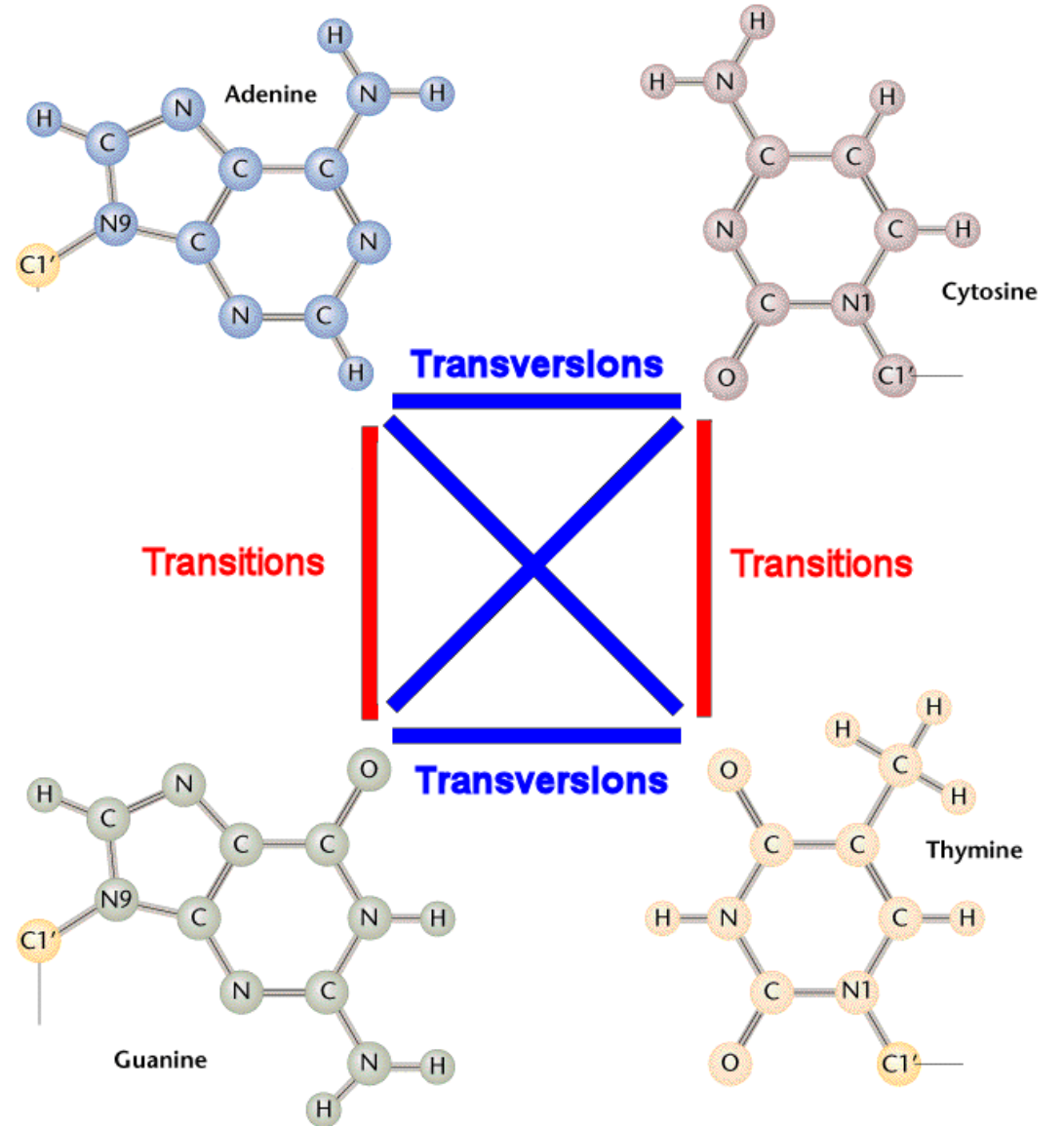
Le portrait mutationnel final est la somme de tous les différents processus mutationnels (A – D) qui ont été actifs pendant toute la vie

Les mutations

- **Spontanées qui résultent d'un processus naturel**
 - Erreurs répliquatives
 - Altération des bases
 - Les points chauds (hotspot)
- **Induites qui résultent d'une interaction entre l'ADN et un agent mutagène**
 - Radiations UV ou ionisantes
 - Agents chimiques
 - Cytidine deamination (APOBEC - AID)
- **Epigénétiques**
 - Modifications réversible des marques chromatiniennes

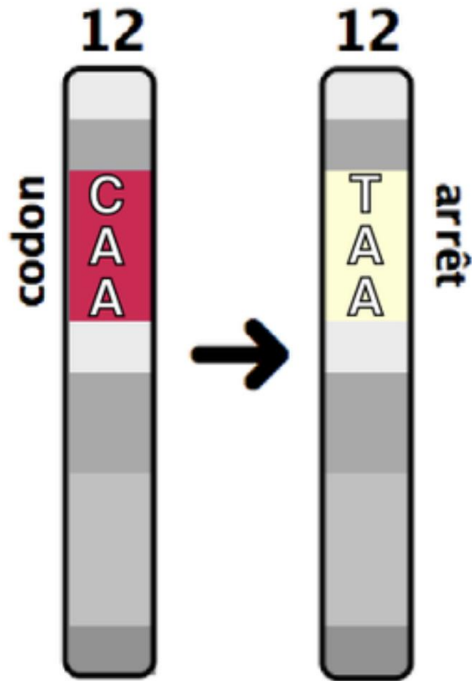
Les types de mutation (1)

- Les substitutions de nucléotides

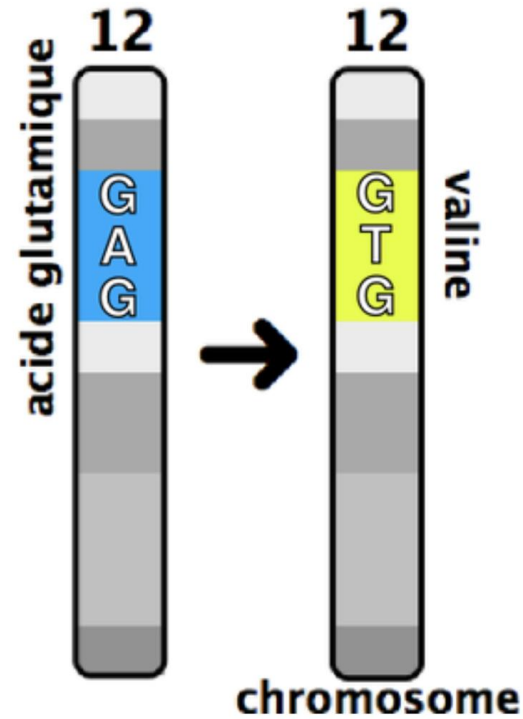


Les types de mutation (2)

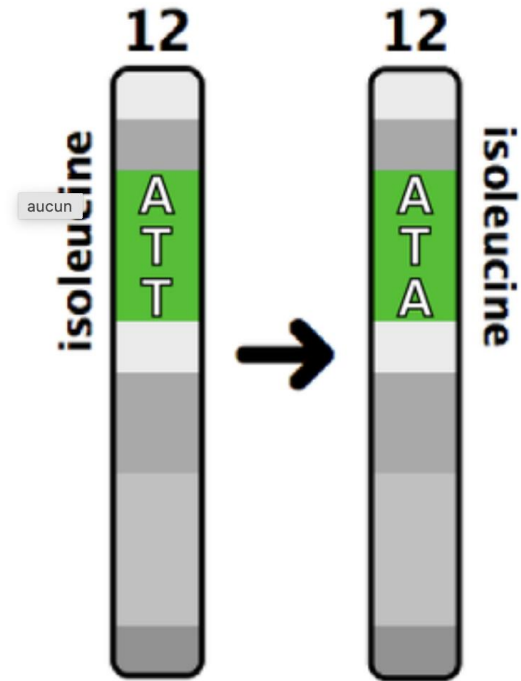
Non-sens



Faux-sens

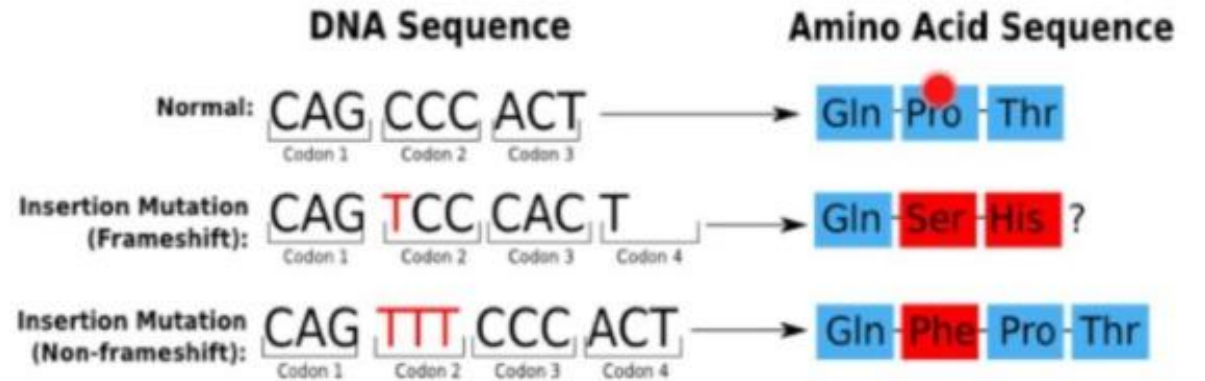
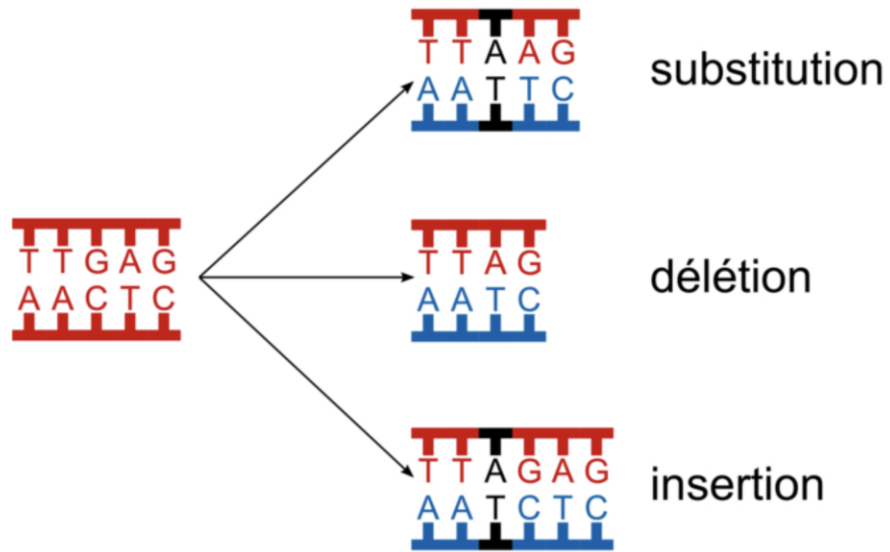


Même-sens *Silencieux*



Les types de mutation (3)

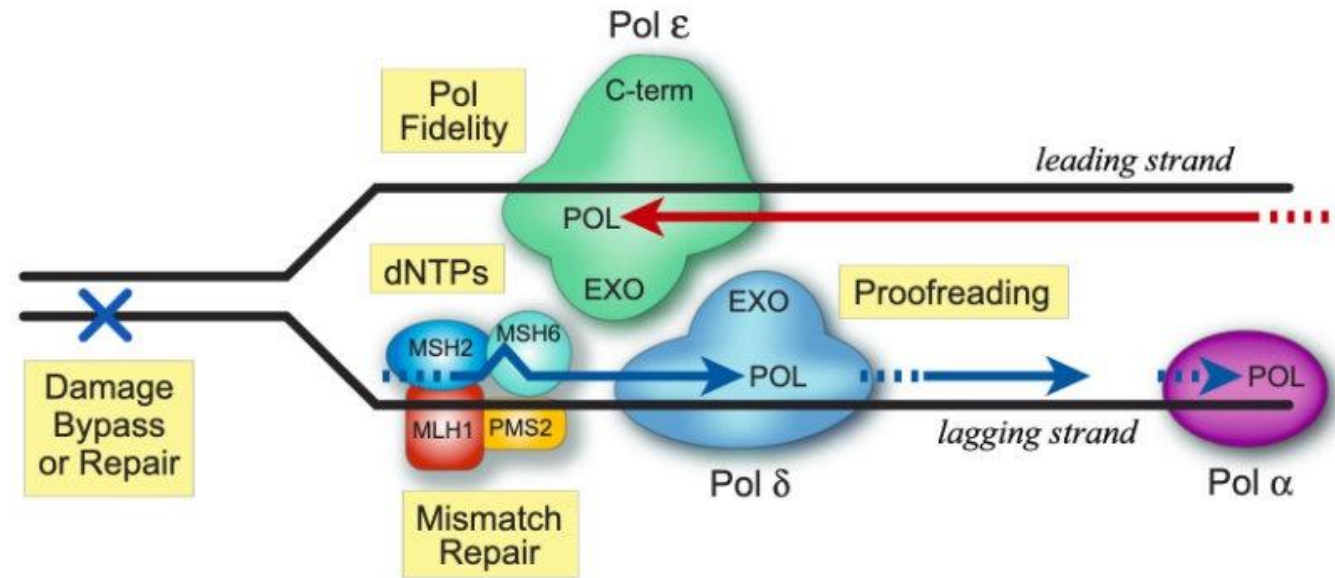
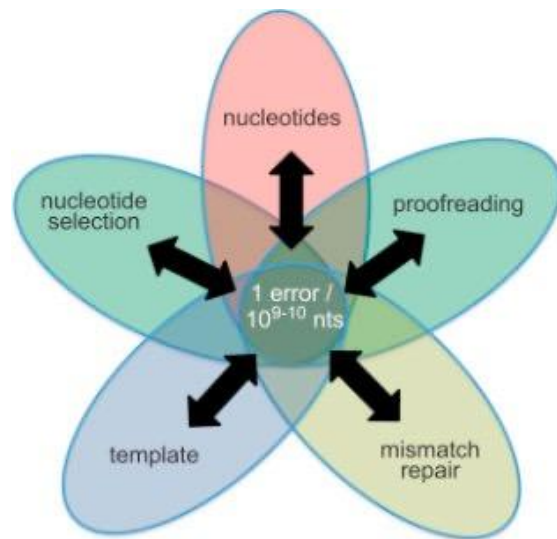
- Les modifications du cadre de lecture (Frameshift)



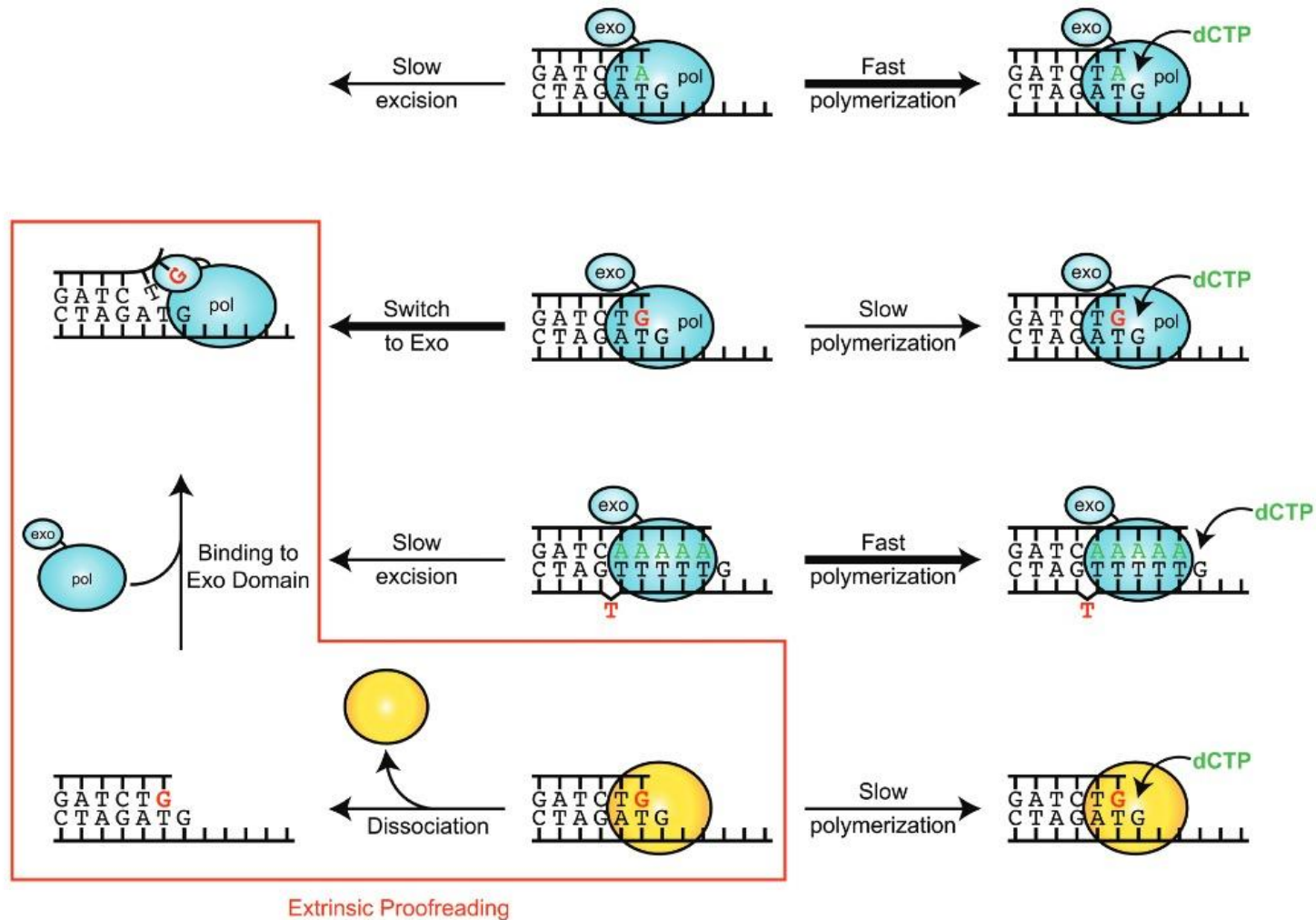
L'origine des mutations spontanées

- La fiabilité de la polymérase et les erreurs de réplication
- Des altérations affectant les bases
- Altérations structurales des bases
- Les points chauds de mutation

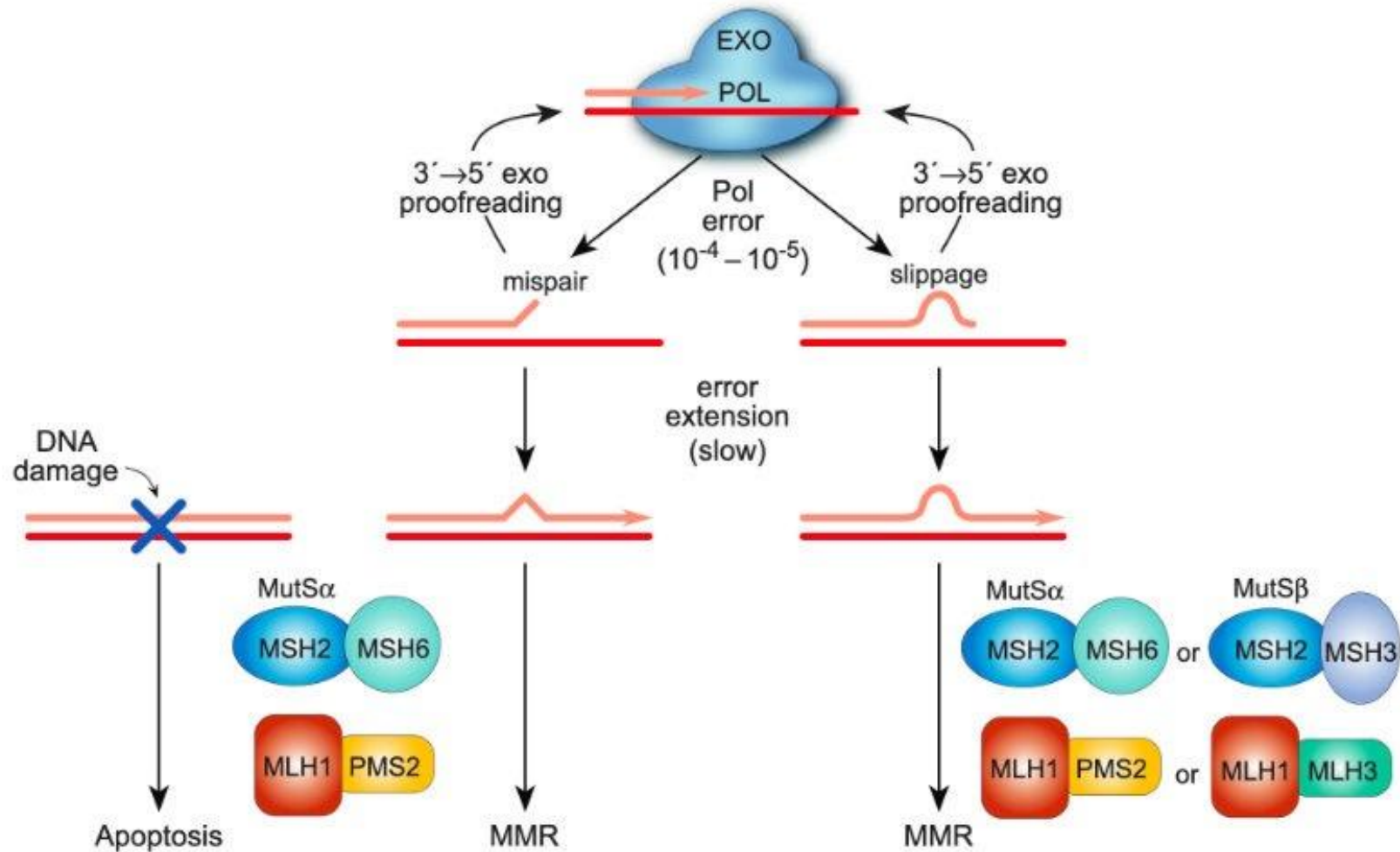
La fiabilité de la polymérase et les erreurs de réplication



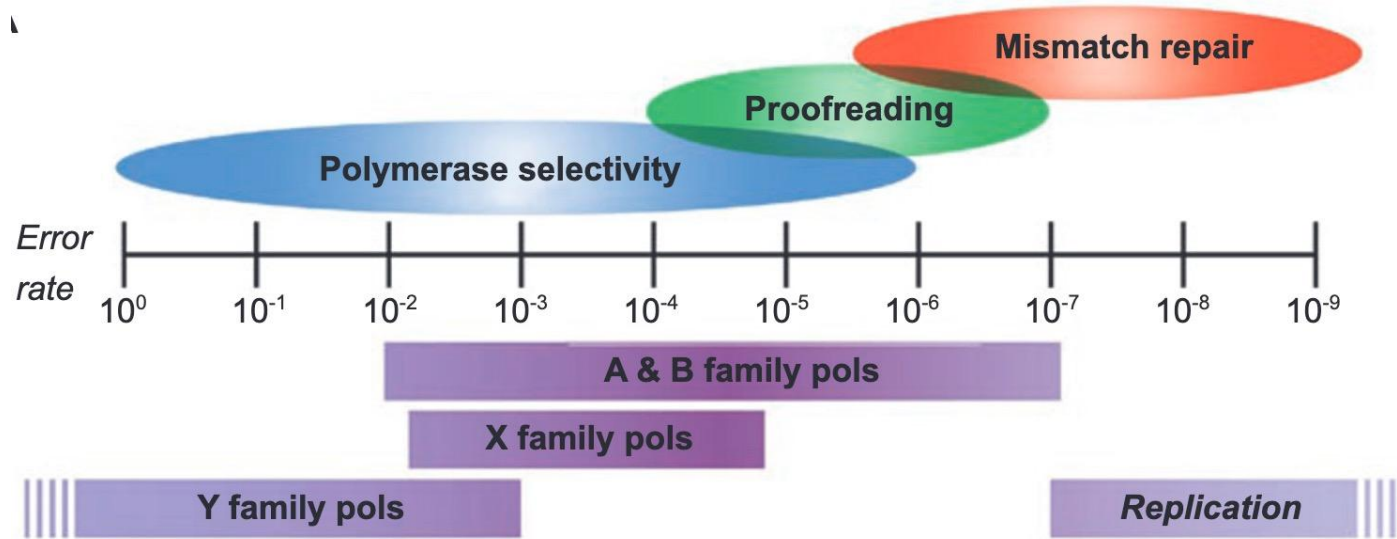
La relecture (proofreading)



La réparation des mésappariements (MMR)



Taux d'erreur des ADN polymérase A et B

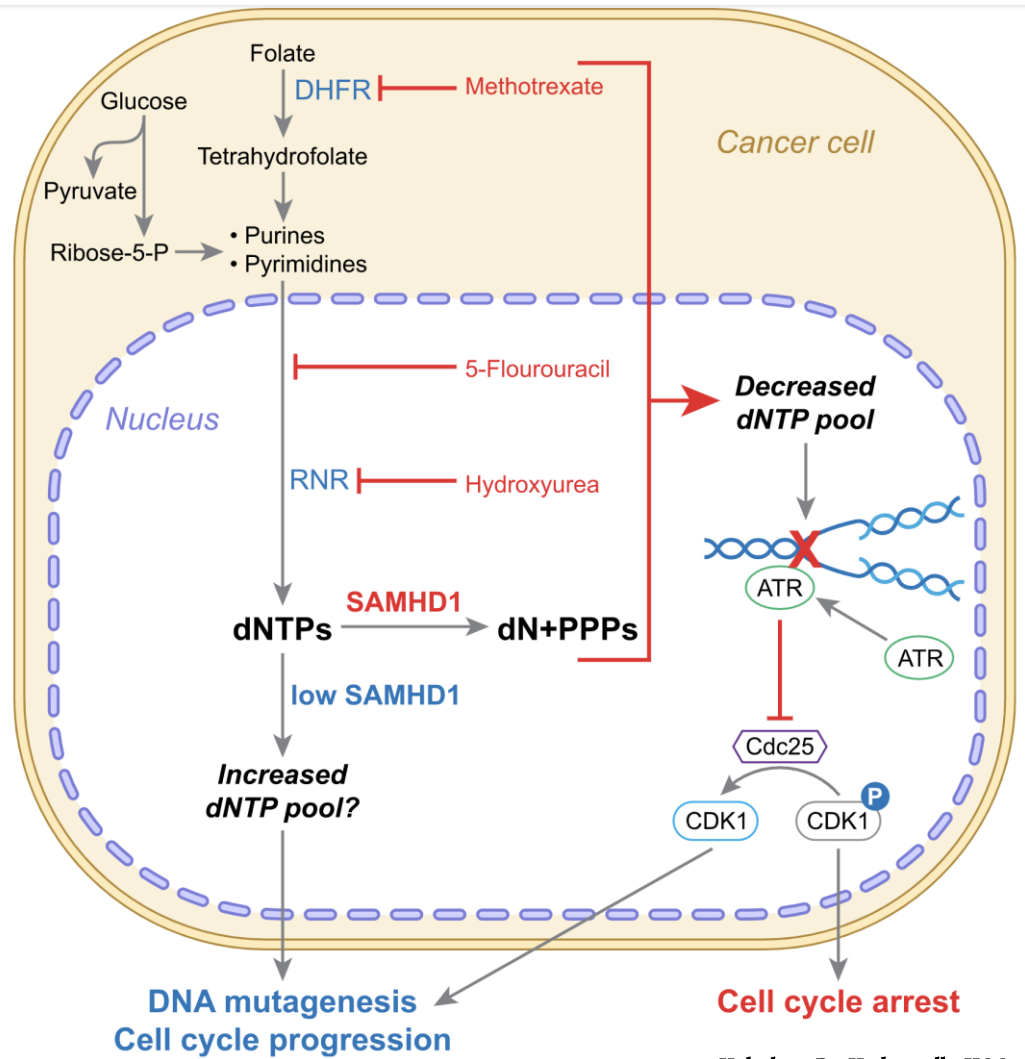


Kunkel, T.A. (2009). Cold Spring Harb Sym 74, 91–101.

Origin ¹	Polymerase ²	Family	Error rate ($\times 10^{-5}$)	
			Single base substitution	Single base indel
<i>Replicative polymerases</i>				
<i>Exonuclease deficient</i>				
Hs	γ	A	4.5	1.7
Sc	α	B	9.6	3.1
Sc	δ	B	1.3	5.7
Sc	ϵ	B	24	5.6
<i>Exonuclease proficient</i>				
Hs	γ	A	1.0	≤ 0.12
Sc	δ	B	≤ 1.3	1.3
Sc	ϵ	B	≤ 0.2	≤ 0.05

McCulloch, S.D., and Kunkel, T.A. (2008). Cell Res 18, 148–161.

Déséquilibre du pool de dNTPs

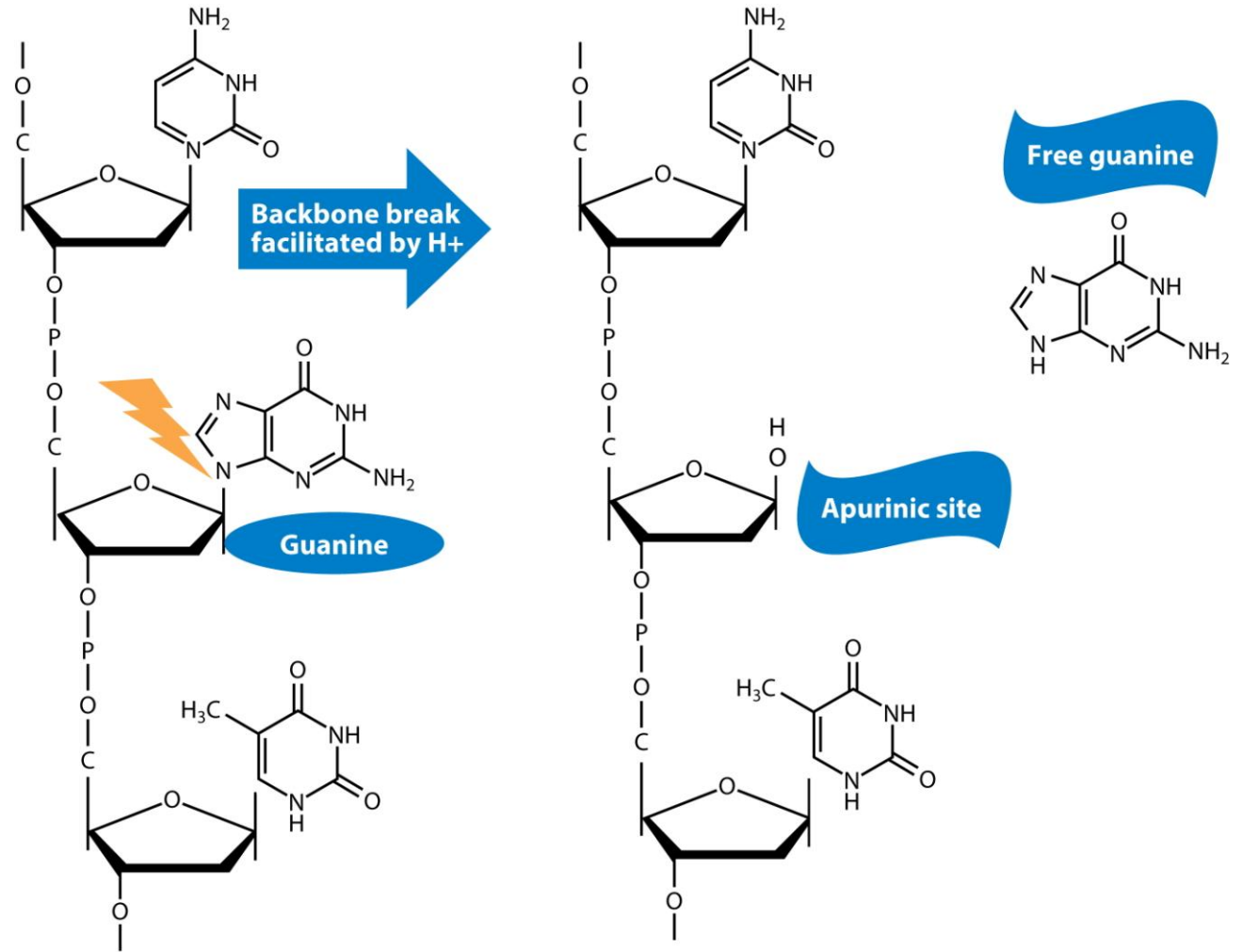


Kohnken, R., Kodigepalli, K.M., and Wu, L. (2015). Mol Cancer 14, 176.

Les altérations affectant les bases

- Les dépurinations
- Les déaminations
- Les oxydations
- Les altérations structurales

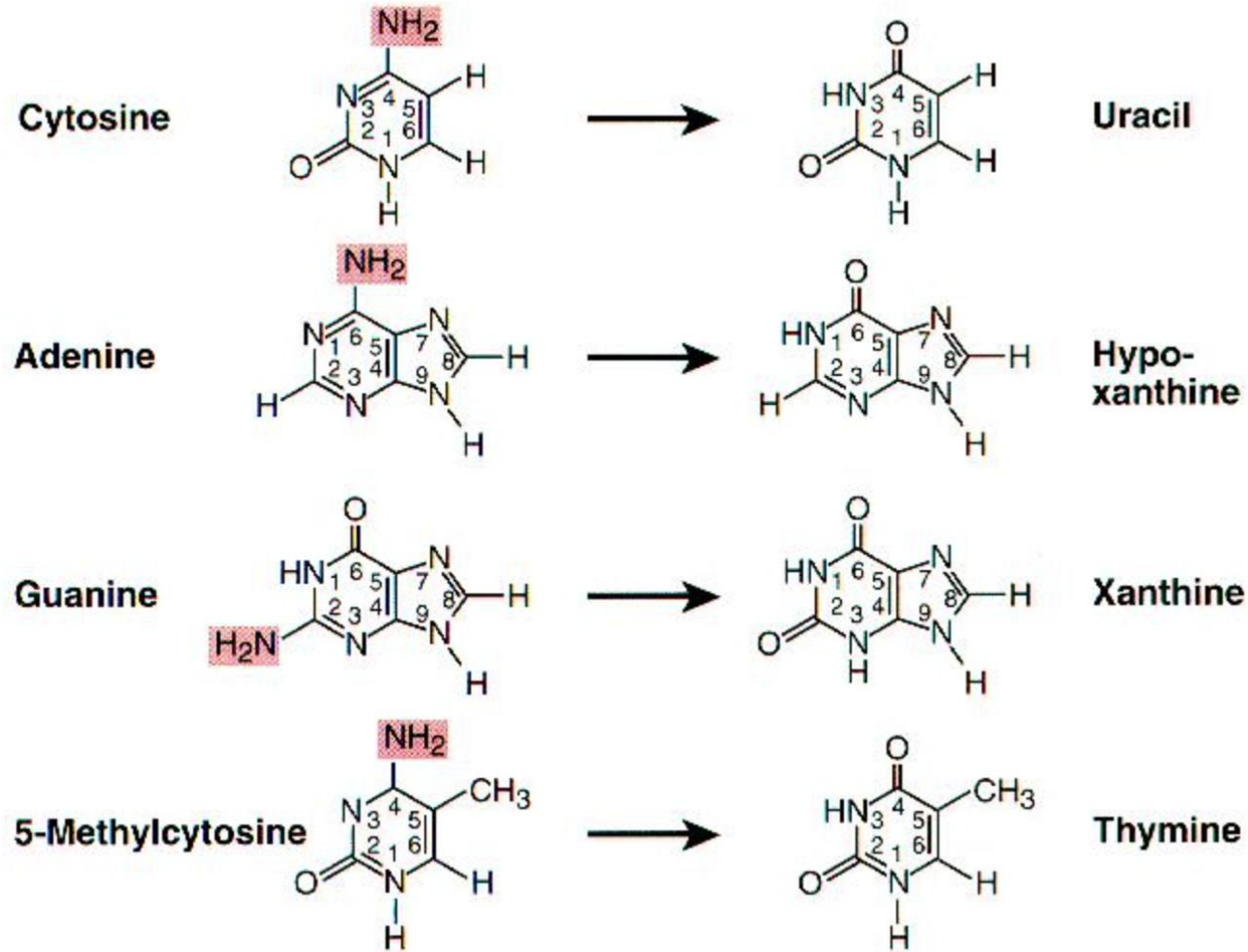
La dépurination



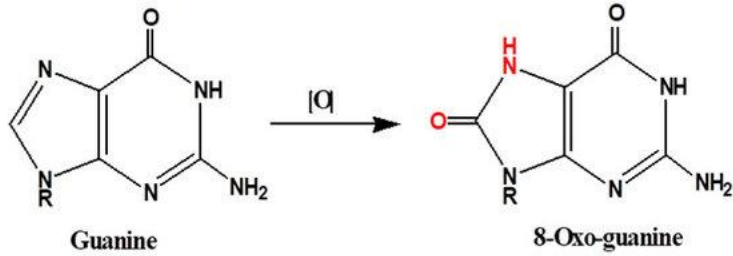
Fresco JR, Amosova O. 2017.

Annu. Rev. Biochem. 86:461–84

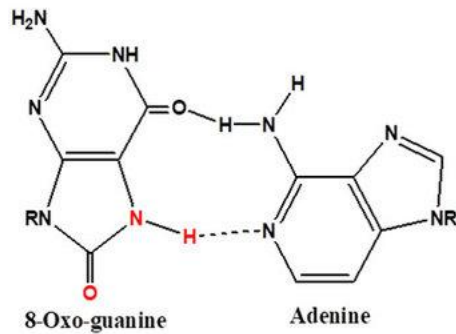
La déamination spontanée



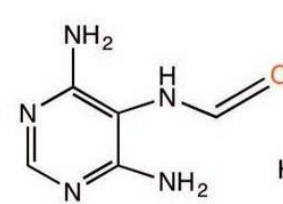
L'oxydation



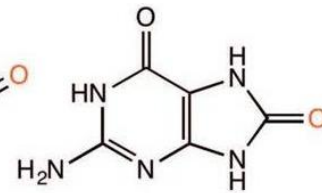
(a) Oxidation of Guanine by Oxygen in 8-oxo-guanine



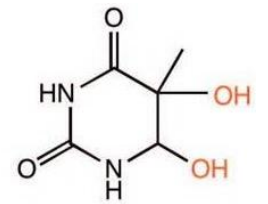
(b) Hoogsteen hydrogen bonding between 8-oxo-guanine and adenine nucleic acid bases.



Formamidopyrimidine

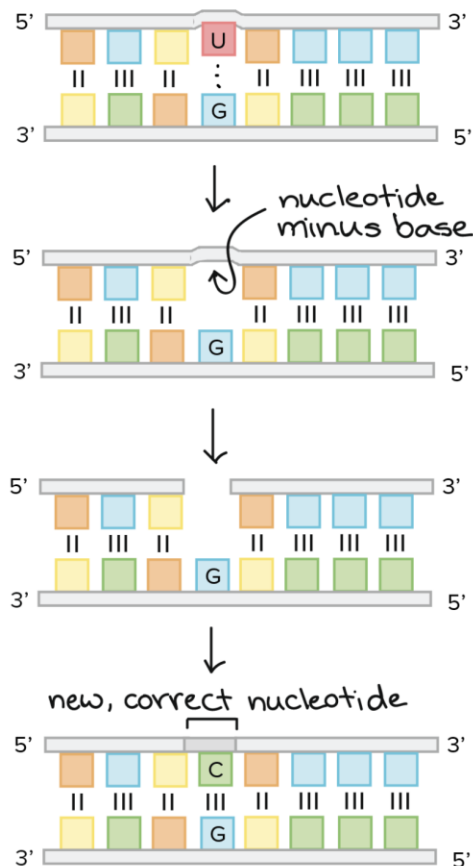


7,8 dihydro-8-oxoguanine



Thymine glycol

Réparation par des glycosylases et le BER

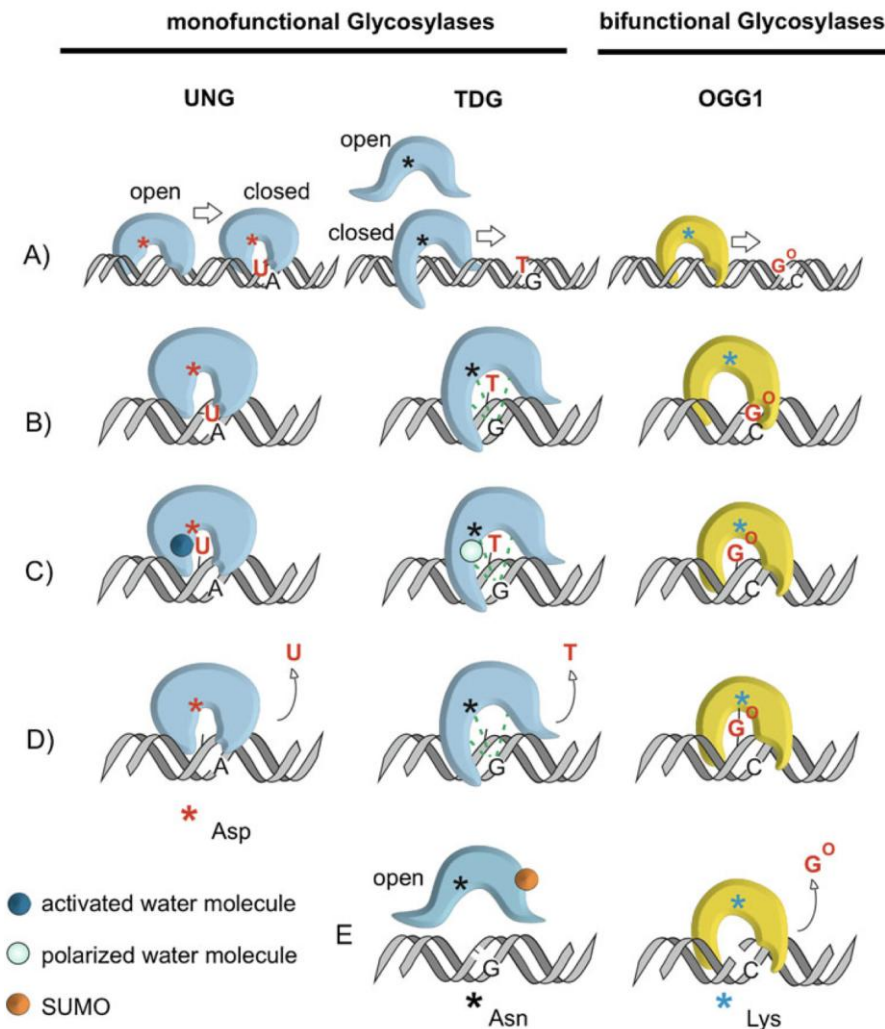


Deamination converts a cytosine base into a uracil.

The uracil is detected and removed, leaving a base-less nucleotide.

The base-less nucleotide is removed, leaving a small hole in the DNA backbone.

The hole is filled with the right base by a DNA polymerase, and the gap is sealed by a ligase.



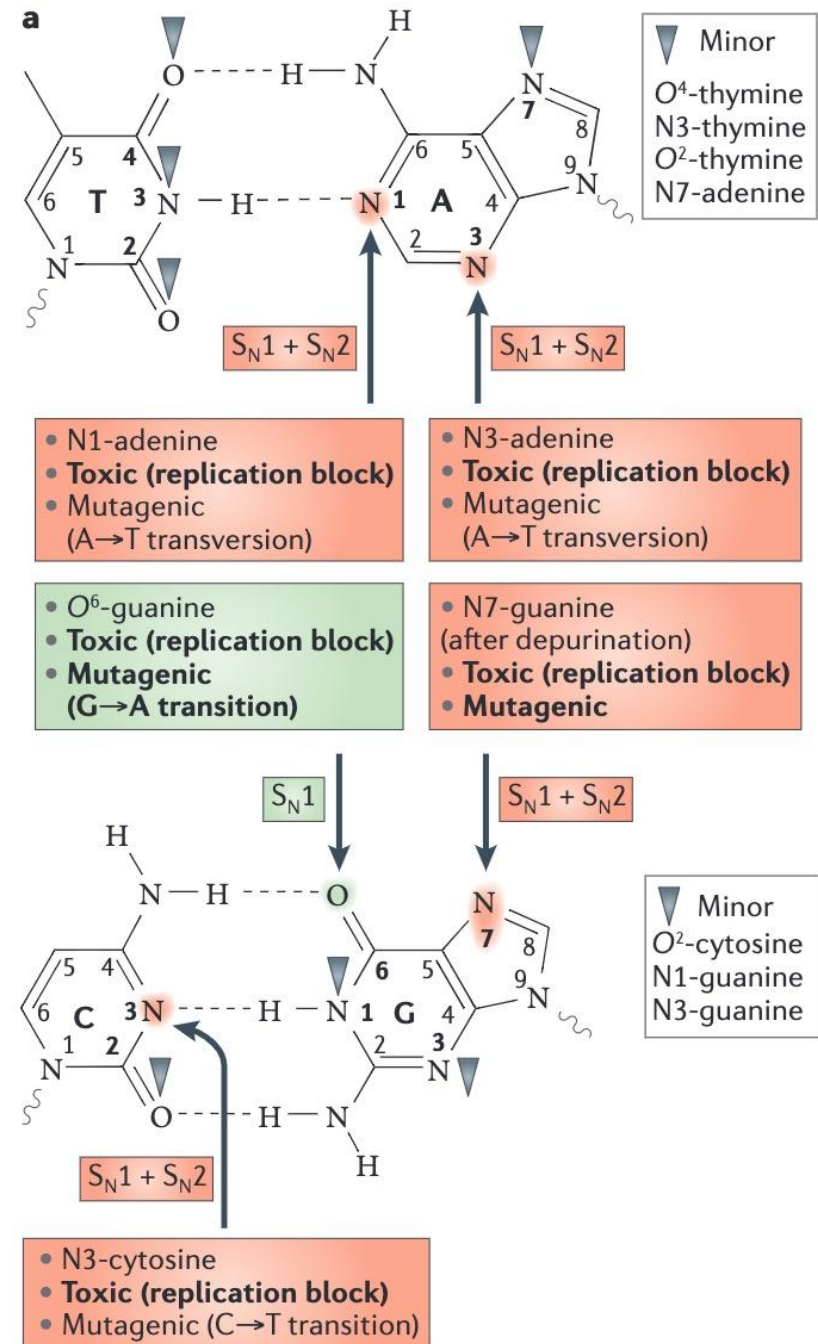
Les ADN glycosylases de mammifères

Type of base lesion	Name	Physiological substrates	Mono (M)/ bi(B) functional	Mouse knockout (ko)/ knockdown (kd) phenotype	
Uracil in ssDNA dsDNA	UNG	Uracil-N glycosylase	U, 5-FU, ss and dsDNA	M	ko: viable, B-cell lymphomas, disturbed antibody diversification
	SMUG1	Single-strand-specific monofunctional uracil DNA glycosylase 1	U, 5-hmU, 5-FU, ss and dsDNA	M	kd: moderate increase in mutation frequency (C→T)
Pyrimidine derivatives in mismatches	MBD4	Methyl-binding domain glycosylase 4	T, U, 5-FU, εC, opposite G, dsDNA	M	ko: viable, elevated mutation frequency (C→T)
	TDG	Thymine DNA glycosylase	T, U, 5-FU, εC, 5-hmU, 5-fC, 5-caC; opposite G, dsDNA	M	ko: embryonic lethal, aberrant DNA methylation and imbalanced chromatin marks in CpG-rich promoters
Oxidative base damage	OGG1	8-OxoG DNA glycosylase 1	8-oxoG, FaPy, opposite C, dsDNA	B	ko: viable, accumulation of 8-oxoG, elevated mutation frequency (G→T)
	MYH	MutY homolog DNA glycosylase	A opposite 8-oxoG, C or G, 2-hA opposite G, dsDNA	M	ko: viable, see OGG1
Alkylated purines	MPG	Methylpurine glycosylase	3-meA, 7-meG, 3-meG, hypoxanthine, εA, ss and dsDNA	M	ko: viable, elevated levels of ethenoA and hypoxanthine
Oxidized, ring-fragmented or –saturated pyrimidines	NTHL1	Endonuclease III-like 1	Tg, FaPyG, 5-hC, 5-hU, dsDNA	B	ko: viable
	NEIL1	Endonuclease VIII-like glycosylase 1	Tg, FaPyG, FaPyA, 8-oxoG, 5-hU, 5-hC, ss and dsDNA	B	ko: metabolic syndrome, increased damage levels in mitochondrial DNA; kd: hypersensitive to γ radiation
	NEIL2	Endonuclease VIII-like glycosylase 2	As NTHL1 and NEIL1	B	Unknown
	NEIL3	Endonuclease VIII-like glycosylase 3	FaPyG, FaPyA, prefers ssDNA	B	ko: normal

U, uracil; A, adenine; T, thymine; C, cytosine, G, guanine; ss single stranded; ds, double stranded; 5-hm, 5-hydroxymethyl; 5-FU, 5-fluorouracil; ε, etheno; 5-fC, 5-formylcytosine; 5-caC, 5-carboxylcytosine; 8-oxoG, 8-oxo-7,8-dihydroguanine; Tg, thymine glycol; FaPy, 2,6-diamino-4-hydroxy-5-N-methylformamidopyrimidine; me, methyl; h, hydroxyl

L'alkylation

Parmi les atomes d'oxygène de l'ADN, la position O_6 de la guanine est un site privilégié de méthylation par les agents alkylants pour générer de l' O_6 -méthylguanine (O_6 meG) qui peut facilement être associée à la thymine lors de la réplication de l'ADN et provoquer de nombreux effets biologiques mutagènes et cytotoxiques.

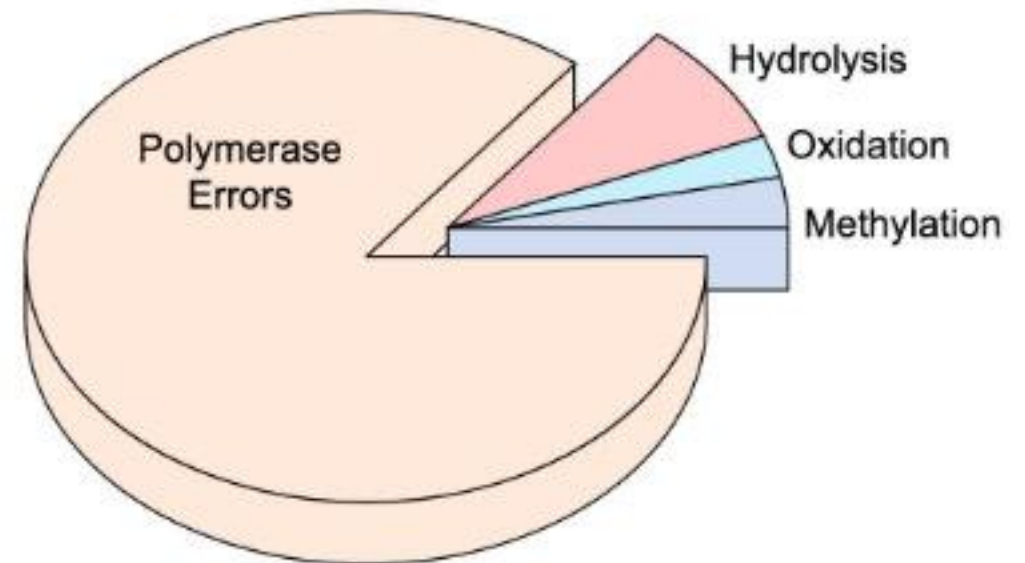


Nombre de lésions quotidiennes dans une cellule de mammifère ?

A

Type of Damage	events / cell / day
Hydrolysis	
depurination	9,000 - 10,000
depyrimidination	300 - 500
C deamination	50 - 500
5-MeC deamination	5 - 50
	<hr/>
	~10,000
Oxidation	
8-oxoG	500 - 1,000
ring-saturated pyrimidines	1,000
lipid peroxidation products	1,000
	<hr/>
	~3,000
Methylation	
7-MeG	3,000 - 4,000
3-MeA	600
0 ⁶ -MeG	10 - 50
	<hr/>
	~4,000
Total	<hr/>
	~20,000

B

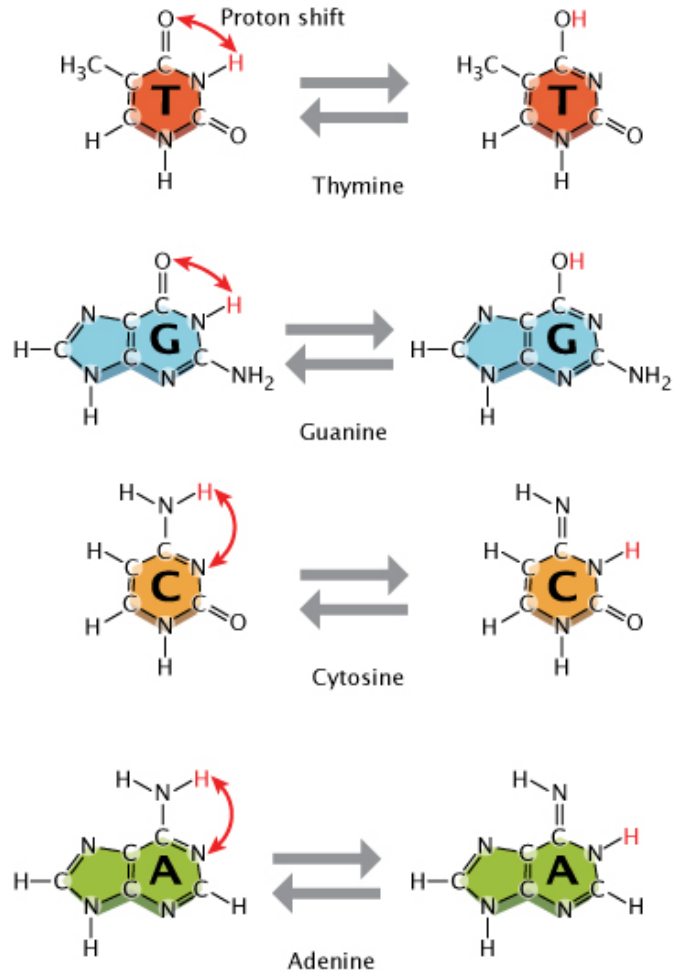


Les altérations structurales des bases

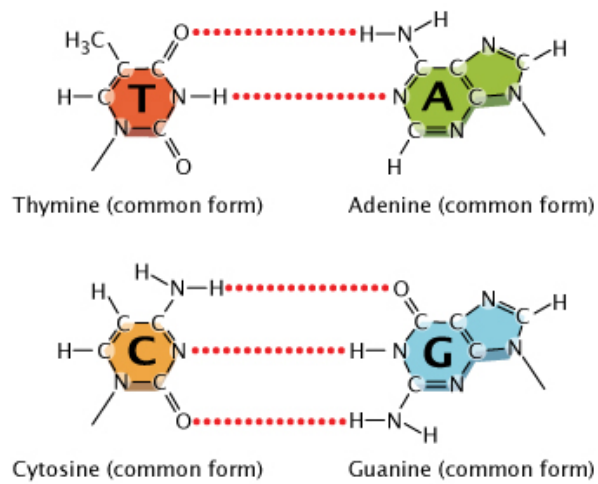
Les tautomères

(a) Common forms

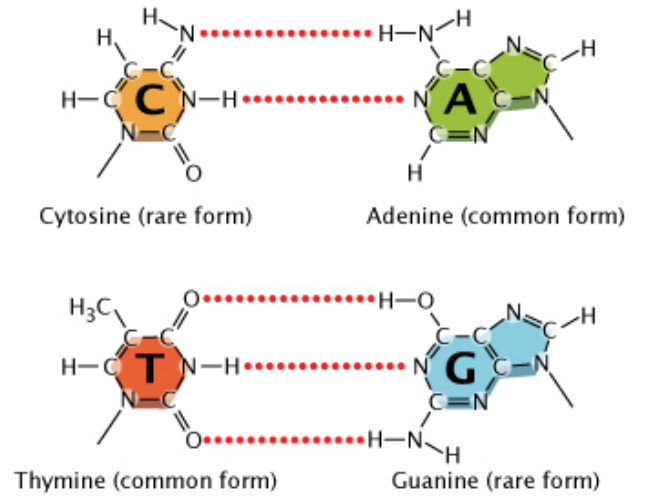
Rare forms



(b) Common base-pairing arrangements



(c) Rare base-pairing arrangements

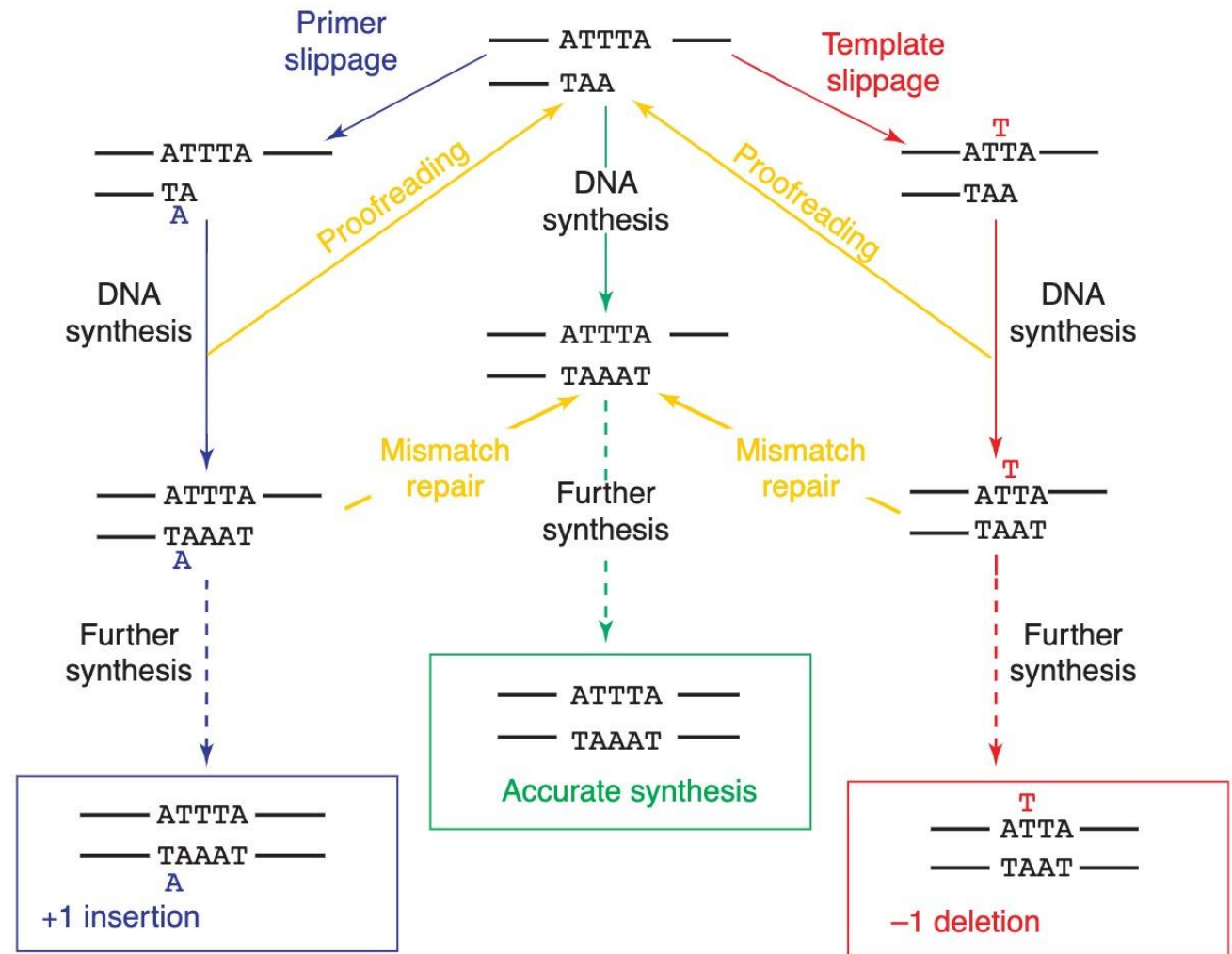


Les points chauds de mutation

Les points chauds

Ce sont des secteurs contenant des nucléotides répétés

Il peut s'agir d'un glissement entre le brin matrice et le brin en cours de synthèse. De tels secteurs constituent des « points chauds ». Selon que le nucléotide non apparié se trouve sur le brin matrice ou néosynthétisé, la réplication peut conduire à une délétion ou à une insertion si la relecture et le MMR n'ont pas fait correctement leur travail.



Comment mesurer la mutagenèse ?

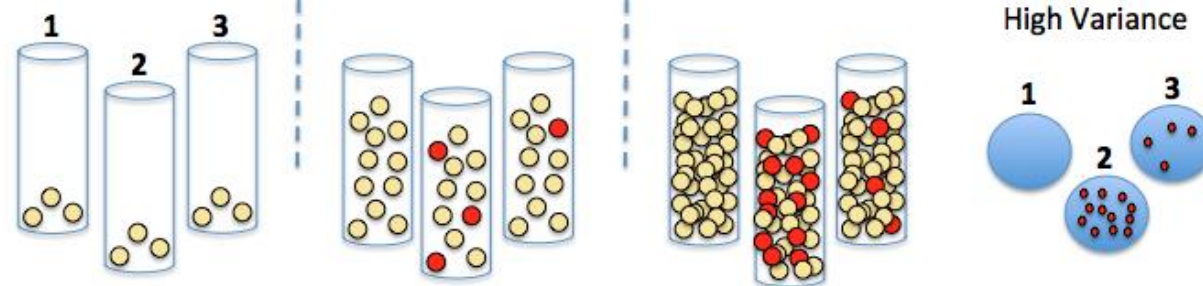
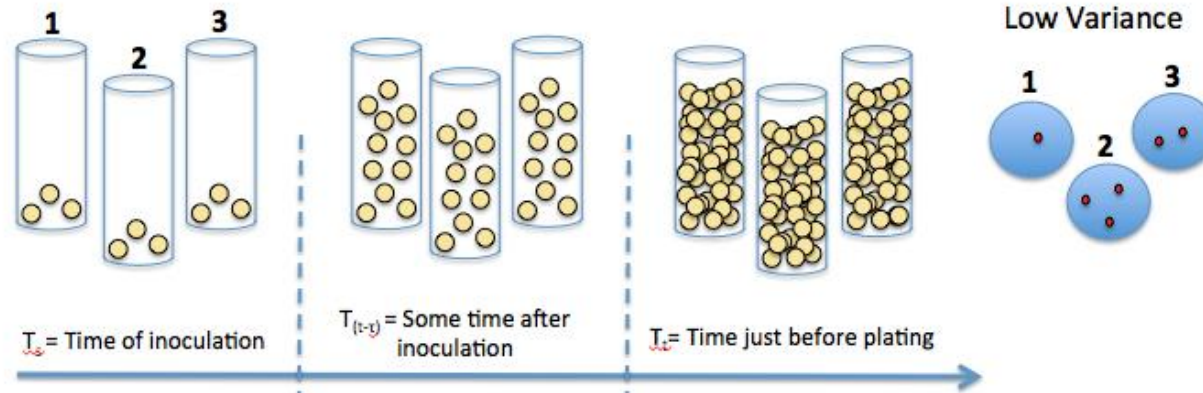
- Le test de fluctuation de Luria & Delbrück
- La méthode de Lea & Coulson
- La méthode “Maximal Likelihood” de Ma, Sarkar et Sandri (MSS)
- L’accumulation de mutations

Les hypothèses de Luria et Delbrück (1943)

- Hypothèse de mutation préexistantes
- Hypothèse de mutation acquise.

Le test de fluctuation de Luria et Delbrück (1943)

Acquired Immunity Hypothesis



Mutation Hypothesis

Conclusion du test de Luria–Delbrück

- Les cultures microbiennes s'adaptent rapidement aux agents létaux tels que les antibiotiques ou les virus en acquérant des mutations de résistance.
- L'expérience de Luria-Delbrück (1943) (également appelée test de fluctuation) démontre que chez les bactéries, les mutations génétiques surviennent en l'absence de sélection, plutôt qu'en réponse à la sélection.
- Par conséquent, la théorie de Darwin de la sélection naturelle agissant sur des mutations aléatoires s'applique aux bactéries ainsi qu'aux organismes plus complexes.
- Max Delbrück et Salvador Luria ont remporté en 1969 le prix Nobel de physiologie/médecine en partie pour ces travaux.

Le test de D. E. Lea & C. A. Coulson (1949)

Lea & Coulson ont étendu la méthode de Luria & Delbrück en calculant la forme de la distribution du nombre de mutants dans des cultures parallèles basée sur la théorie des mutations spontanées, faisant ainsi du test de Luria & Delbrück un test quantitatif.

Terminologie

Terme	Définition
m	Nombre de mutations par culture
μ	Taux de mutation ; probabilité de mutation par cellule par division
N	Nombre de cellules
N_0	Nombre initial de cellules dans une culture = l'inoculum
N_t	Nombre final de cellules dans une culture
r	Nombre de mutants observés dans une culture
r_0	Nombre médian de mutants dans les cultures parallèles
f	Fraction de mutant ou fréquence = r/N
V	Volume de la culture
C	Nombre de cultures dans l'expérience

Le modèle de Lea-Coulson repose sur les hypothèses suivantes :

- L'inoculum ne doit pas contenir de mutants et doit être petit par rapport à N_t
- Les cellules se développent de façon exponentielle
- La probabilité de mutation n'est pas influencée par les événements mutationnels précédents
- La probabilité de mutation est constante par durée de vie cellulaire
- Les taux de croissance des mutants et des non mutants sont les mêmes
- La proportion de mutants est toujours faible
- Les réversions sont négligeables
- La mort cellulaire est négligeable
- Tous les mutants sont détectés
- Aucun mutant n'apparaît après l'imposition de la sélection
- Le nombre de cellules produit dans chaque culture doit être identique.

Les résultats d'un test

- On compte r , le nombre de mutants pour chaque culture et on détermine r_0 la médiane de toutes les cultures parallèles (la valeur la plus probable du nombre de mutants par culture)
- On calcule m , qui permet d'estimer le taux de mutation μ après une division de m par un nombre de cellules (donc de doublements). Contrairement à r , m suit une loi de Poisson.
- Il y a différentes manières de calculer m .
- Dans Lea & Coulson, le calcul est basé sur l'observation que pour $4 \leq m \leq 15$, le graphe de la probabilité qu'une culture contienne un nombre de mutants $\leq r_0$ en fonction de $r_0/m - \ln(m)$ affiche une courbe biaisée pour une valeur de médiane de 1,24.
- Puisque nous savons que la variable dérivée est normalement distribuée autour de la médiane 0, il s'ensuit que : $r_0/m - \ln(m) = 1,24$ à la médiane et -0,2 et 4,1 aux quartiles.
- Ceci permet d'estimer m par interpolation à partir des valeurs expérimentales de r_0 à partir de la table 3 de LC ($1,4 \leq r_0 \leq 4400$).
- Fonctionne bien pour des valeurs de $1.5 \leq m \leq 15$ ou $2.5 \leq r \leq 60$

La méthode “MSS Maximal Likelihood Estimator” (MSS-MLE)

Les méthodes du maximum de vraisemblance calculent à partir de la fonction de Lea-Coulson le **m** le plus probable qui donnerait la distribution observée de r .

En utilisant une estimation de **m** (par exemple, à partir de la médiane), pr est calculé pour chaque r possible de 0 à la valeur maximale obtenue.

La somme est évaluée, et les valeurs adjacentes de **m** sont ensuite utilisées pour répéter les calculs jusqu'à ce que l'équation s'approche de zéro.

$$p = e^{-m}; pr = \frac{m}{r} \sum_{i=0}^{r-1} pi / (r - i + 1)$$

L'algorithme est récursif, et les proportions de cultures avec 0, 1, 2, 3, etc. mutants sont :

$$p0 = e^{-m}; p1 = m * \frac{p0}{2}; p2 = \frac{m}{2} * \left(\frac{p0}{3} + \frac{p1}{2} \right); p3 = \frac{m}{3} * \left(\frac{p0}{4} + \frac{p1}{3} + \frac{p2}{2} \right); etc$$

La probabilité maximale est donnée par :

$$f(r|m) = \prod_{i=1}^c f(ri|m) \text{ où } f(r|m) = pr \text{ et } c = \text{nombre de cultures}$$

La bonne nouvelle...

- <http://genomics.brocku.ca/FALCOR/>

Hall, B.M., Ma, C.-X., Liang, P., and Singh, K.K. (2009). *Bioinformatics* 25, 1564–1565.

FALCOR Fluctuation Analysis CalculatOR Liang Lab & Singh Lab

FALCOR

Fluctuation Analysis CalculatOR

"The program FALCOR is a web tool designed for use with Luria-Delbrück fluctuation analysis to calculate the mutation frequency and rate from various mutation assays in bacteria and yeast (e.g. resistance to canavanine or erythromycin, reversion to Trp⁺, etc.)."

This tool was originally developed as a Java Applet (no longer supported by browsers) by [Hall et al. 2009](#) and has now been updated to Javascript by the Liang Lab.

The original background descriptions and instructions on the tool can found [here](#).

INPUT

ANALYSIS METHOD:

Frequency
 Lea-Coulson Method of the Median
 MSS Maximum Likelihood Method

GROUPING:

Group data by 10
 Group data by 20
 Group data by 30
 Group data by
 Group all data

RATE:

per 10[^] mutations/generation

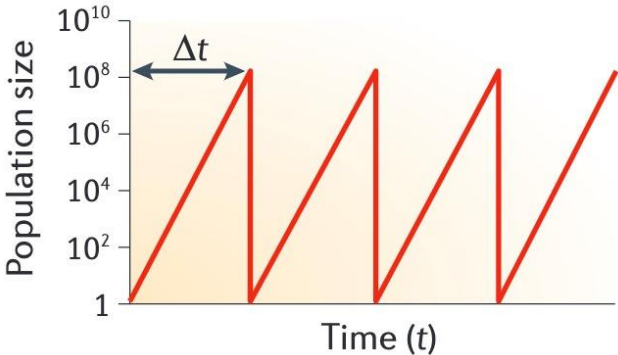
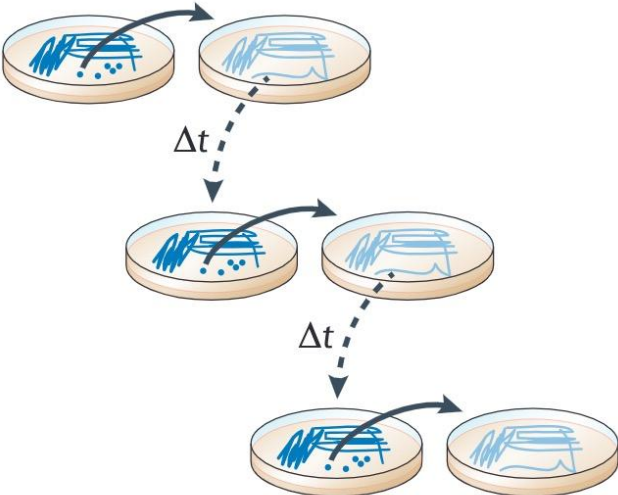
MUTANTS (r) & CELLS (N) :
[\(Click here for example data set\)](#)

*r (value/mL) *N (value/mL)

OUTPUT

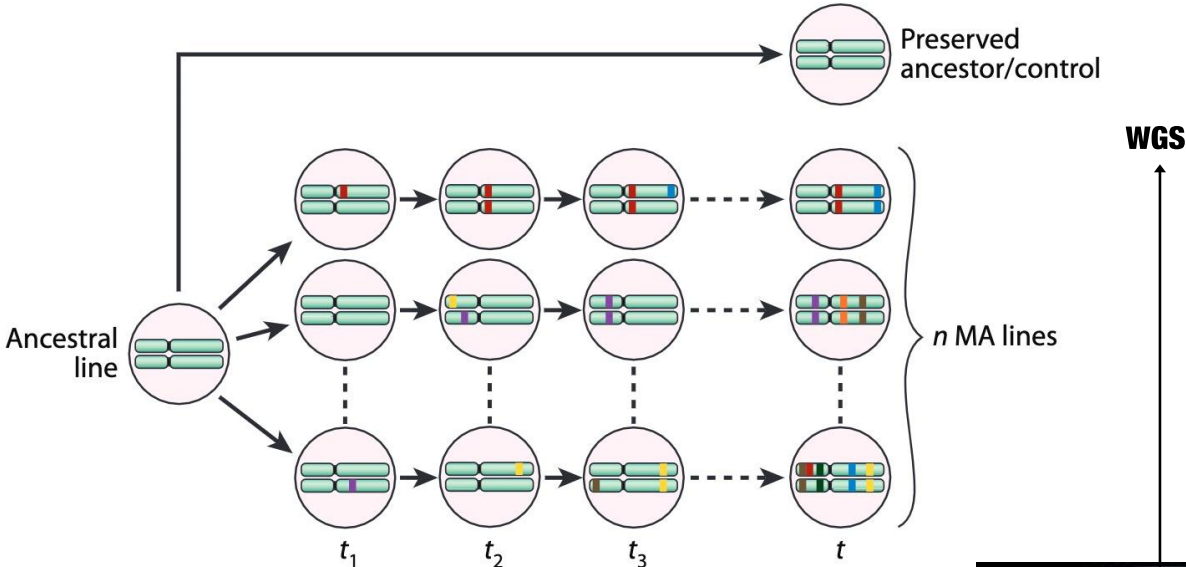
Frequency Frequency (per 10 [^] x)	Sorted Sorted Frequency	Medians Mutation Frequency Medians (per 10 [^] x)	
95% CI range		95% CI median +/-	
Upper Bound	Lower Bound	Upper Difference	Lower Difference

Accumulation de mutations

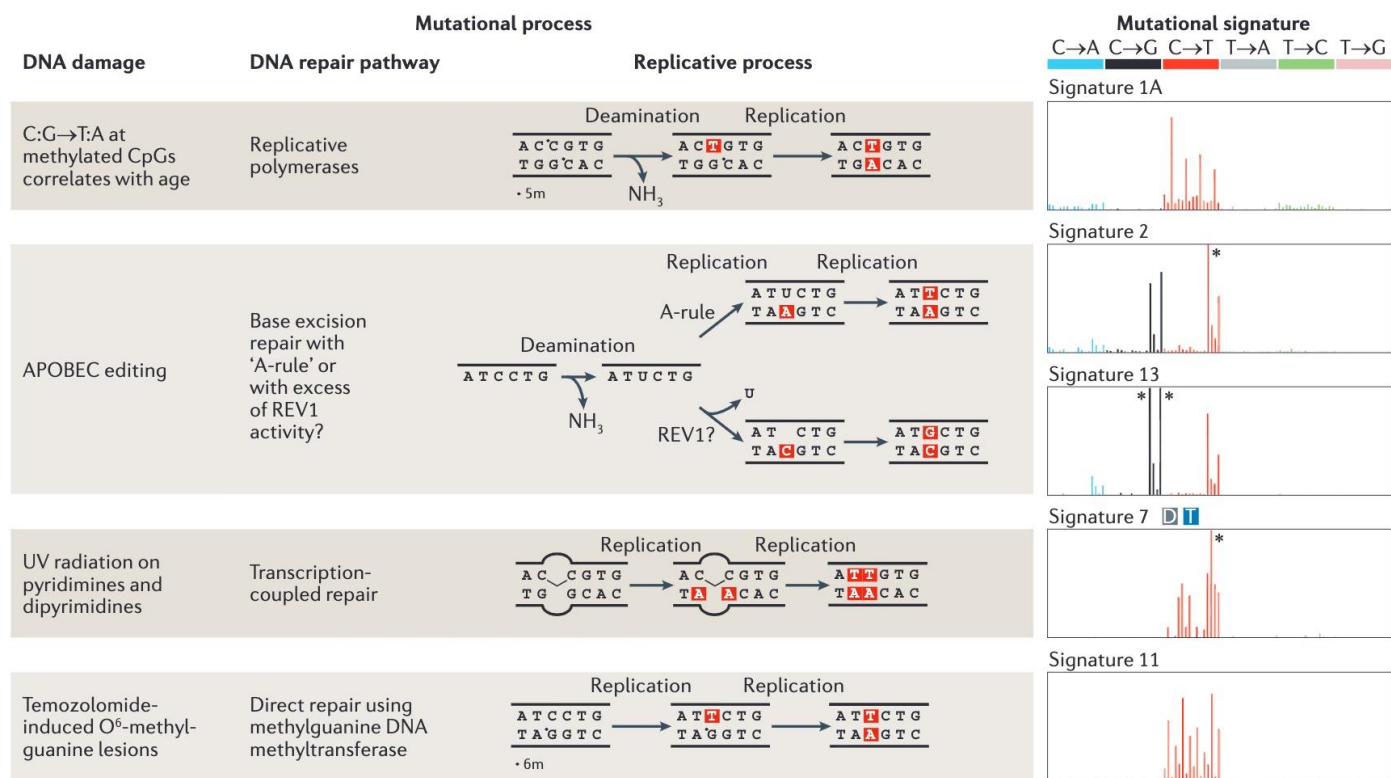
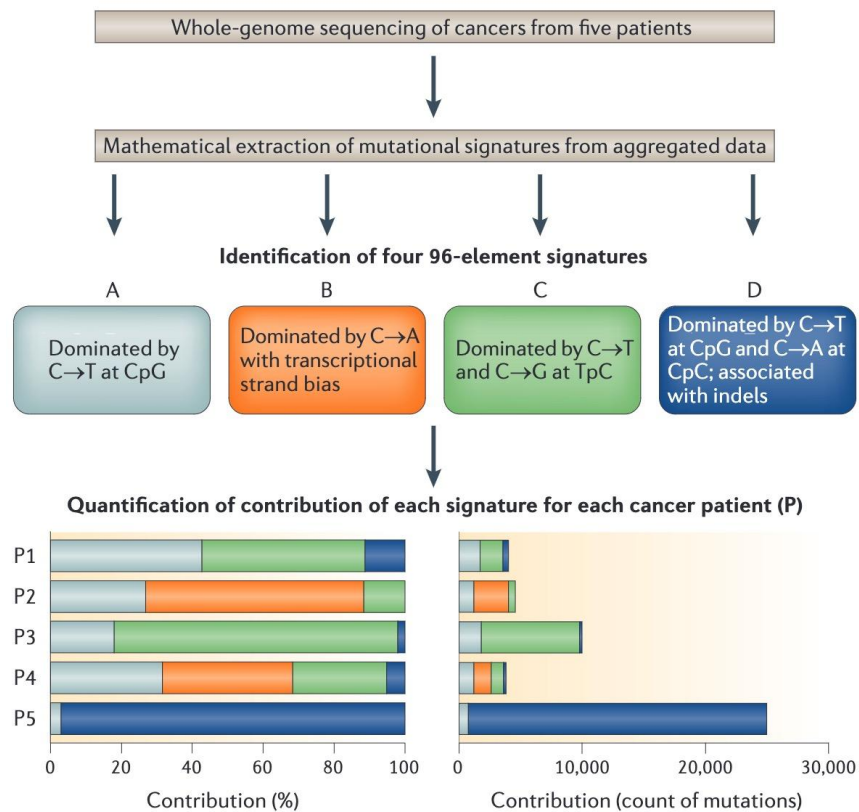


Barrick, J.E., and Lenski, R.E. (2013). Nat Rev Genet 14, 827–839.

Halligan, D.L., and Keightley, P.D. (2009). Annu Rev Ecol Syst 40, 151–172.

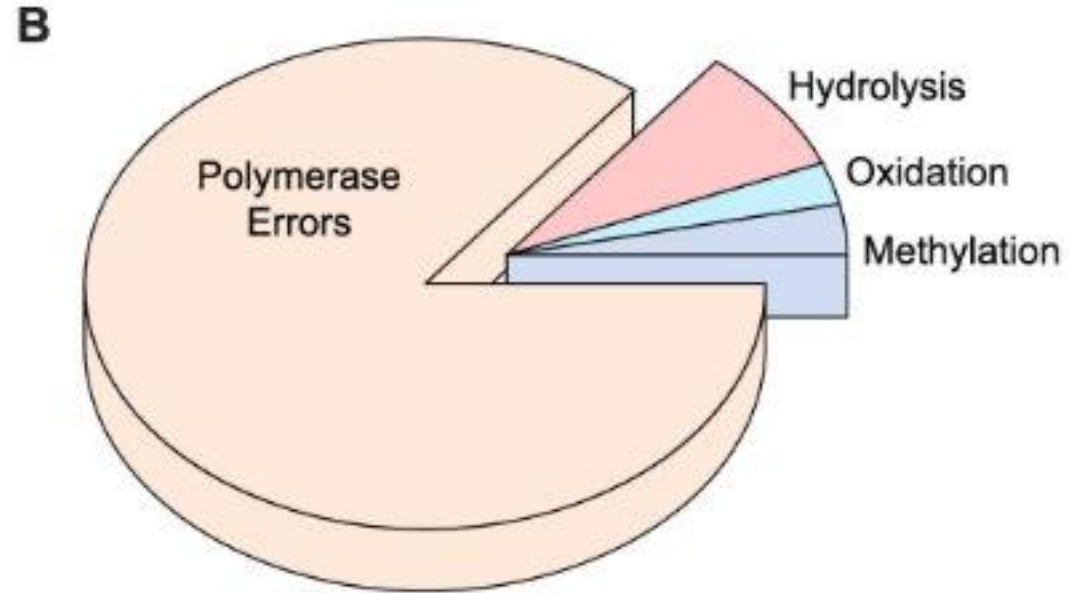


Exemples de signatures mutationnelles



La mutagenèse de quiescence

- Absence de réplication de l'ADN
- Mutagenèse en fonction du temps
- Offre la possibilité d'étudier la mutagenèse masquée par la réplication



Comment étudier la mutagenèse de quiescence ?



Viability

CFU & observation

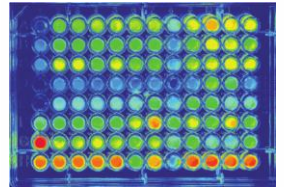
DNA repair
Rad52-YFP

DNA content
FACS

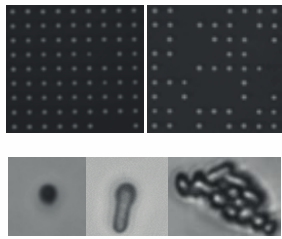
Mutations

Sanger

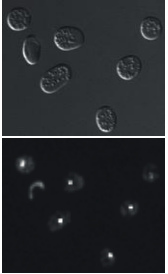
WGS



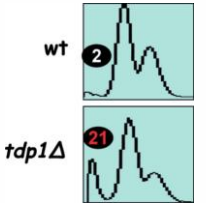
% of viable cells in quiescence



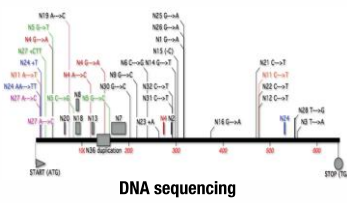
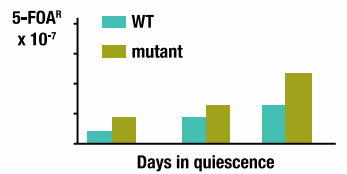
CFU & cell shape after 3 days of growth



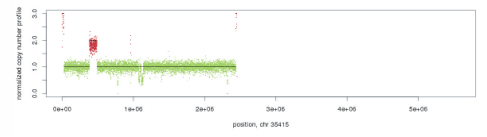
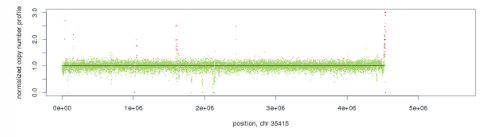
Unrepaired lesions



Anucleated cells

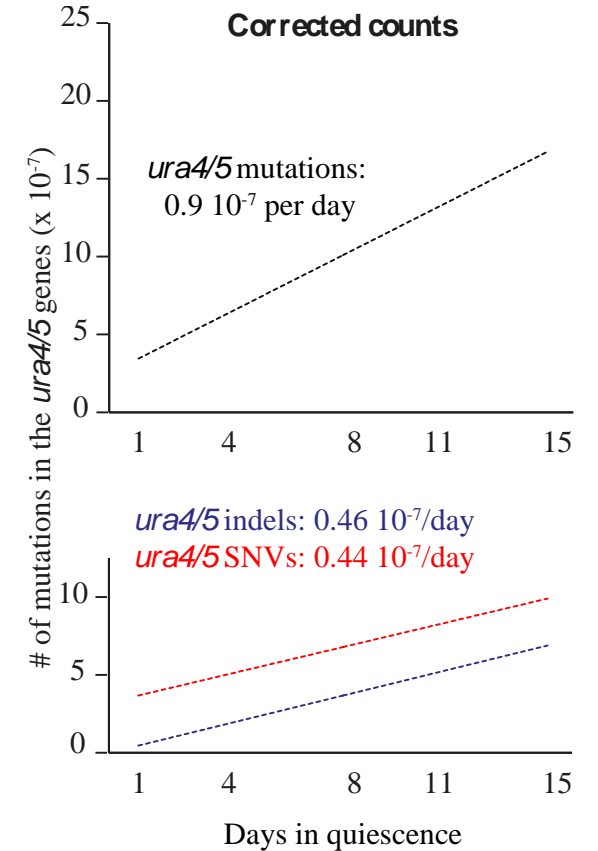
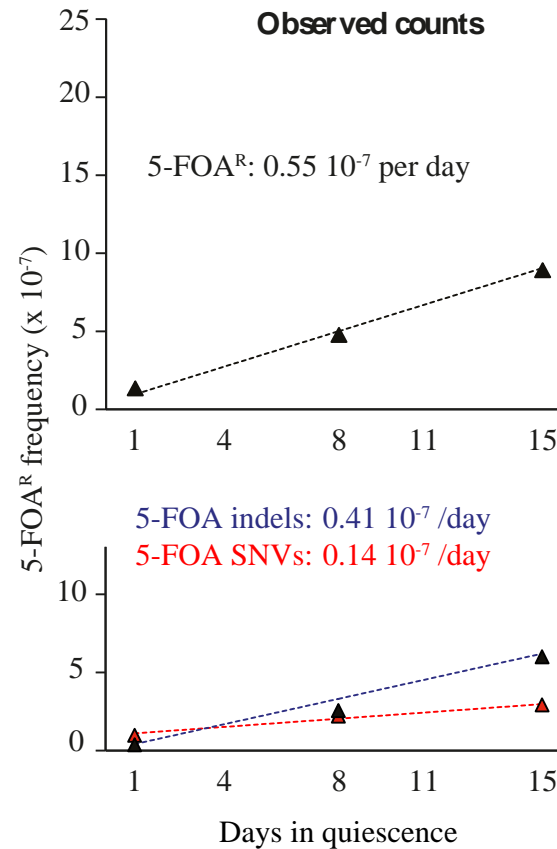
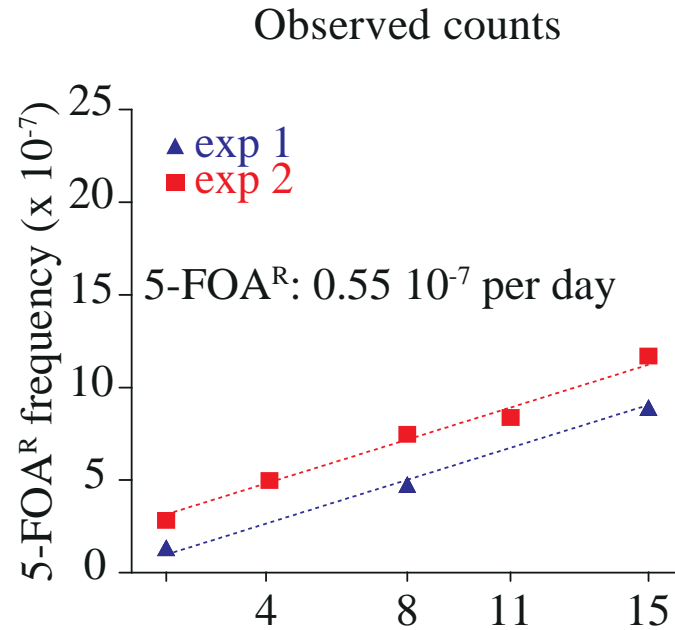


Mutation rate f(time)
Mutational spectrum



Mutation rate f(time)
Mutational spectrum

La mutagenèse “short term” en quiescence



La mutagenèse “long term” en quiescence

time in G0	# of colonies w/ phenotype	18°C	37°C	KCl 1M	Ca(NO ₃) ₂ 0.15M	CaCl ₂ 0.3M	TBZ 15 µg/ml	HU 4 mM	
1 day	0/384	-	-	-	-	-	-	-	-
1 month	0/384	-	-	-	-	-	-	-	-
2 months	4/376	-	-	1	1	4	-	-	-
3 months	6/334	1	1	1	1	3	3	2	1

(TBZ): Thiabendazole; (HU): Hydroxyurea; (SDS): Sodium Dodecyl Sulfate

Mutations dans les génomes séquencés après 3 mois en quiescence

Variants	#
# of SNVs	72
Ts	26
Tv	46
Ts:Tv	1:1.77
to A or T	33
to C or G	26
AT bias	1.27
# of indels	77
# of deletions	27
lost bases	511
# of insertions	50
gained bases	296
net loss	215
# of deletions / # of insertions	0.54
average loss per event	19.6
average gain per event	5.92

Ts: transitions; Tv: transversions

AT bias: $(GC \rightarrow AT + GC \rightarrow TA)$ to $(AT \rightarrow GC + AT \rightarrow CG)$ mutations

A vous de jouer...

Bon TP !