

الاقتران البكتيري Bacterial Conjugation:

تعد من اكثر عمليات الانتقال الأفقي للجينات Horizontal Gene transfer شيوعا ويعرف على انه انتقال الجينات او المعلومات الوراثية بين الأنواع او الأجناس البكتيرية من خلال الاتصال المباشر بين الخليتين المقترنتين احدهما تسمى المانحة Donor والتي تحتوي على البلازميد ويرمز لها F^+ (يسمى ب F plasmid) والأخرى تسمى المستلمة ولاحتوي على بلازميد ويرمز لها F^- من خلال مد مايسمى بشعيرة الاقتران Sex pili او جسر الاقتران Conjugation Bridge .

اكتشف هذه العملية في عام 1946 من قبل Joshua Lederberg و Edward Tatum حيث أوضحوا ان عملية الاقتران تتضمن انتقال بلازميد او ترانسبوزون وتعود على الخلية المستلمة بالنفع مثل مقاومة المضادات الحيوية او العناصر الثقيلة وكذلك تمكينها من استهلاك بعض المغذيات.

تتلخص متطلبات الاقتران البكتيري بمايلي:

1-البكتريا المانحة والتي يجب ان تحتوي على بلازميد الاقتران F plasmid or F factor وكذلك تحتوي على الأهداب الجنسية Sex or F pili ويرمز لها ب F^+

1-البكتريا المستلمة والتي لا تحتوي على بلازميد الاقتران ولا على الأهداب الجنسية ويرمز لها ب F^- .

ويتصف بلازميد الاقتران او مايسمى ب F plasmid or F factor بالمواصفات التالية:

يكون قادرا على حشر نفسه ضمن كروموسوم البكتريا المانحة بواسطة اعادة

الارتباط المتماثل homologous recombination. ويسمى ب Episome

ذو حجم جزيئي 100Kb تقريبا.

قادرا على التضاعف الذاتي ويحتوي على موقع التضاعف OriV وموقع الانتقال

OriT

يحتوي على نظام *tra* and *trb* والذي يمثل مجموعه من الجينات (تقريبا 40

جين) الواجب توفرها لضمان عملية الاقتران وهذه الجينات تشمل:

جين الاهداب الجنسية والجينات المنظمة الأخرى *pilin gene* . ومن

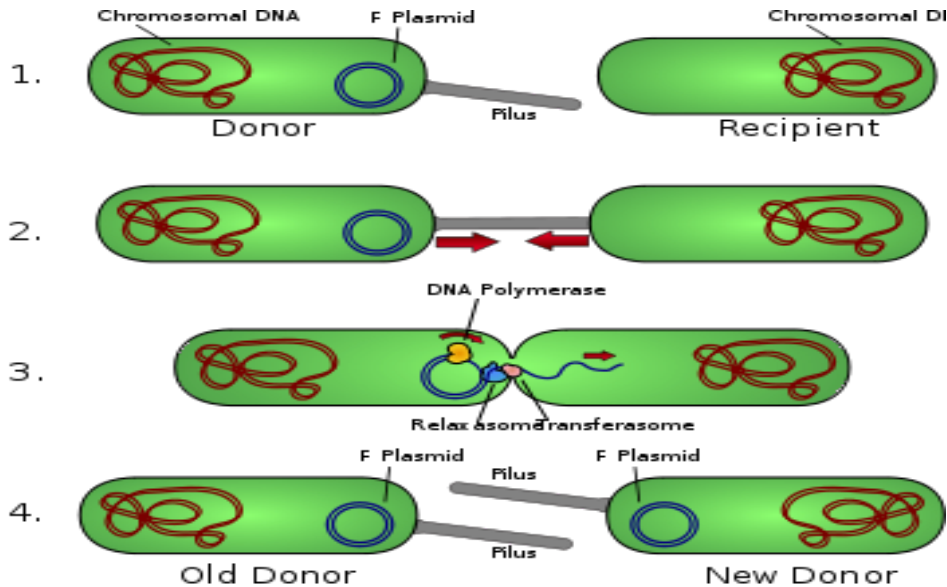
الجدير بالذكر ان الوظيفة الأساسية للأهداب هو ضمان بدء الاقتران فقط.

جين انزيم الاختراق *traD gene* وهو الجين الذي يشفر الإنزيم TraD والذي يكون المسئول عن اختراق الجدار الخلوي للخلية المستلمة وبدء الاندماج الخلوي *membrane fusion*.

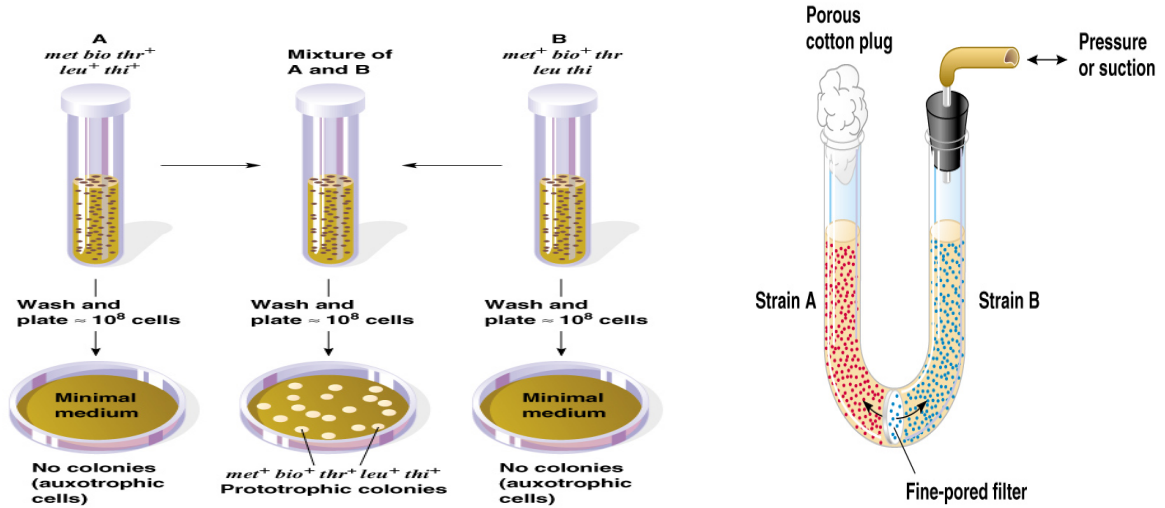
جين انزيم الإرخاء *tral gene* حيث يشفر الانزيم TraI والذي يعمل لوحده او مع مجموعة من البروتينات مكونا مايسمى بمعقد الارخاء relaxosome حيث يعمل على تكوين قطع في احد شريطي البلازميد الحلقي عند موقع الانتقال OriT. يتكون معقد الارخاء من عدة بروتينات تشمل TraI, TraY, TraM and the integrated host factor IHF.

ويمكن تلخيص عملية الاقتران بمايلي:

- 1- بدء الاتصال Contact initiation من خلال مد جسر الاقتران والذي هو عبارة عن اهداب Sex pili حيث يشفر جين الـ *pilin* لبروتينات هذه الأهداب.
- 2- اختراق الجدار الخلوي وبدء الاندماج الغشائي حيث تحدث هذه العملية بواسطة انزيم الـ TraD.
- 3- تهيئة الـ F plasmid للانتقال الى الخلية المستلمة من خلال عمل قطع في Ori T بواسطة معقد الارخاء relaxosome.
- 4- بدء انتقال احد شريطي البلازميد والذي يصاحبها عملية تكوين الشريط المتمم للشريط الغير مقطوع (الباقى في البكتريا المانحة) بعملية تسمى بـ Conjugative replication والتي تكون مشابهة لعملية الكرة المتدحرجة Rolling circle.
- 5- انتهاء عملية الانتقال وبدء تكوين الشريط المتمم للشريط المنتقل.



بعض البكتيريا تحتوي على **F plasmid** له القابلية على حشر نفسه مع كروموسوم البكتيريا وعندما ينفصل عنها يأخذ معه بعض الجينات الكروموسومية وتسمى هذه البكتيريا بـ **Hfr (high frequency of recombination)** ومن الممكن ان يحدث اقتران بين **HFR** و **F** وتكون كلا البكتيريا الناتجة **Hfr**.

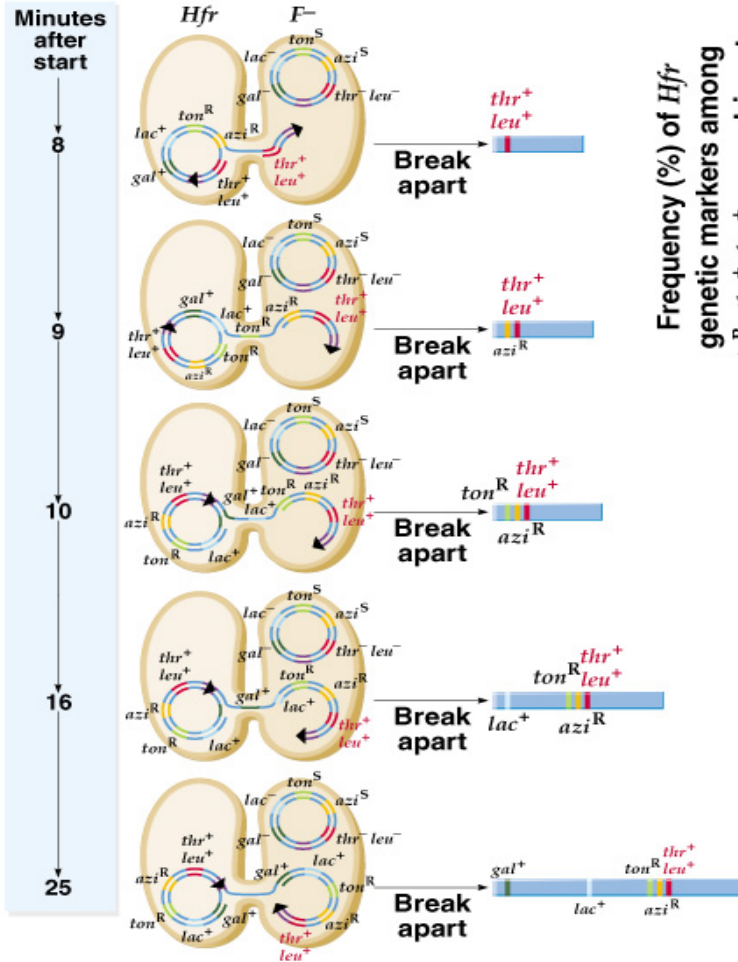


انبوبة ديفز لاجراء تجارب الاقتران وتجربة اقتران لصفات مختلفة

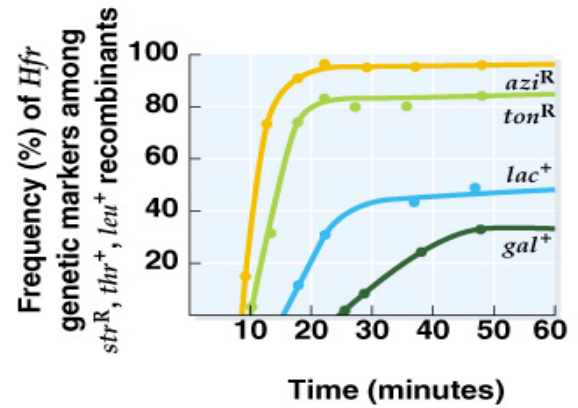
- في بعض الاحيان يندمج العامل F في كروموسوم البكتيريا لبعض الوقت ليكون Hfr ثم يعود لينفصل حاملا معه بعض جينات البكتيريا الكروموسومية والخلية الناتجة تسمى F' وهذه الخلية تكون Diploid لبعض الجينات و Haploid لجينات الاصل .
- يحدث انتقال الجينات لكروموسوم البكتيريا من خلية F^+ الى خلية F^- بصورة طبيعية ولا يأخذ وقتا وتحول كلا الخليتين الى F^+
- ويمكن ان يحدث الانتقال بين خلية Hfr و خلية F^- واذا تم الانتقال بالاقتران الكامل لمدة 100 دقيقة في بكتيريا E. coli وتحول كلا الخليتين الى Hfr ولكن هذا لا يحدث الا نادرا بسبب الحركة البراونية في المحاليل بحيث ينفصل الهذب الجنسي بعد مرور فتره قصيرة كما يمكن لل F' ان ينقل الجين الذي يحمله معه بسهولة كونه صغير الحجم ولا يحتاج وقت
- اصبح بالامكان رسم الخرائط الكروموسومية للبكتيريا المحتوية على الالهلاب الجنسية بسهولة لان F^+ حينما يقترن بالكروموسوم البكتيري يتموضع في اماكن مختلفة حسب نوع وظروف البكتيريا وبهذا اصبح بالامكان الحصول على العديد من سلالات Hfr تختلف فيما بينها بموقع F^+ وبذلك فعند اقترانها ببكتيريا F^- يكون تسلسل دخول الجينات مختلفا حسب وقت الدخول وبهذا يمكن رسم خارطة جينية باعتماد وقت دخول الجين باستخدام الاقتران المتقطع interrupted mating
- 1. Conjugation experiments to map genes begin with appropriate Hfr strains selected from the progeny of $F^+ \times F^-$ crosses.

- 2. Jacob and Wollman (1950s) used Hfr donor strains with allelic differences from the F⁻ recipient strains, in interrupted-mating experiments.
- Donor: HfrH thr⁺ leu⁺ azi^R ton^R lac⁺ gal⁺ str^R.
- Recipient: F⁻ thr leu azi^S ton^S lac gal str^S.
- The 2 cell types are mixed in liquid medium at 37°C. Samples are removed at time points and agitated to separate conjugating pairs.
- Selective media are used to analyze the transconjugants. Results in this experiment:
 - i. The 1st donor genes to be transferred to the F⁻ recipient are thr⁺ and leu⁺, and their entry time is set as 0 minutes.
 - ii. At 8 minutes, azi^R is transferred, and ton^R follows at 10 minutes.
 - iii. At about 17 minutes lac⁺ transfers, followed by gal⁺ at about 25 minutes.
- Recombination frequency becomes less at later time points, because more pairs have already broken apart before the sample was taken.
- The transfer time for each gene is reproducible, indicating its chromosomal position. A map may be constructed with the distance between genes measured in minutes. (The *E. coli* chromosome map spans about 100 minutes.)

a) Progressive transfer of donor genes to recipient during $Hfr \times F^-$ conjugation



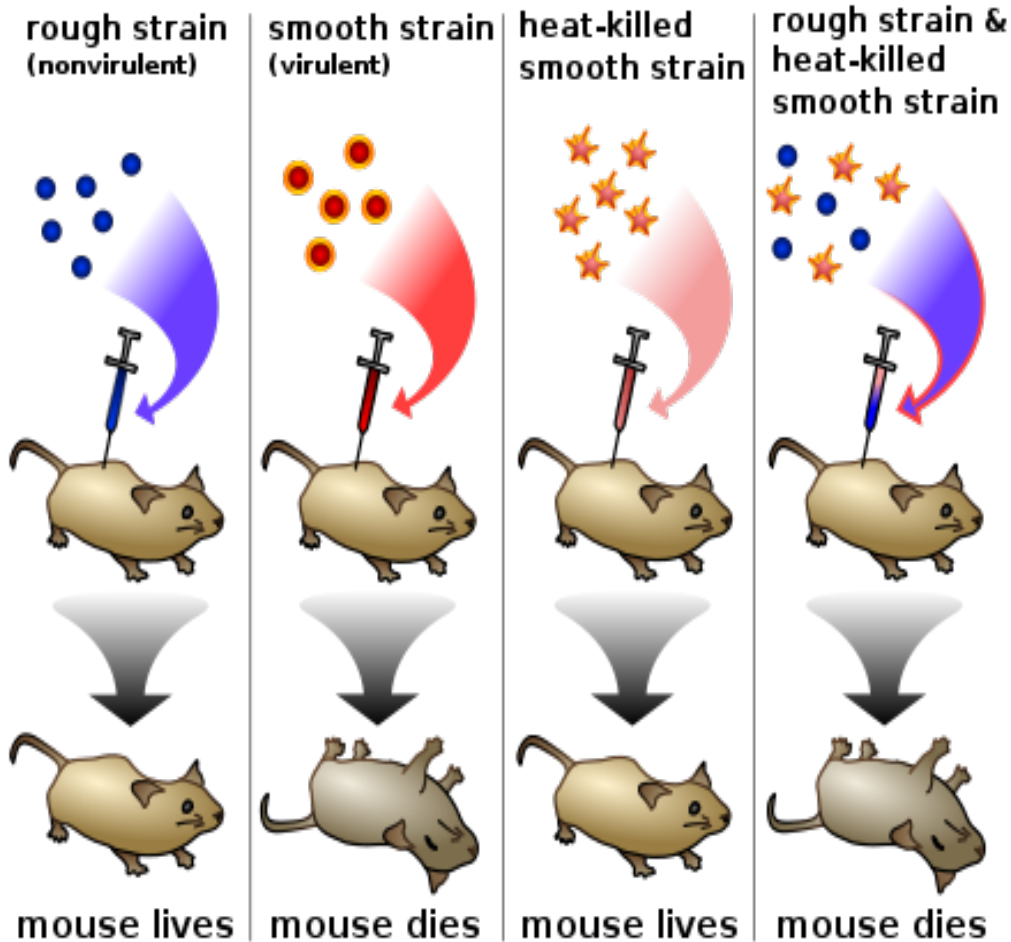
b) Appearance of donor genetic markers in recipient as a function of time



التحول البكتيري Bacterial Transformation

يعرف على انه التحول الوراثي الذي يحصل نتيجة لأخذ وتموضع مادة وراثية غريبه (من الوسط المحيط) ضمن كروموسوم الخلية المستقبلة منتجة بذلك نمط مظهري جديد. وتحدث هذه العملية اما بصوره طبيعية او في المختبر ممكن ان تحصل هذه العملية في الخلية حقيقية النواة لكن تسمى باسم مغاير هو Transfection .

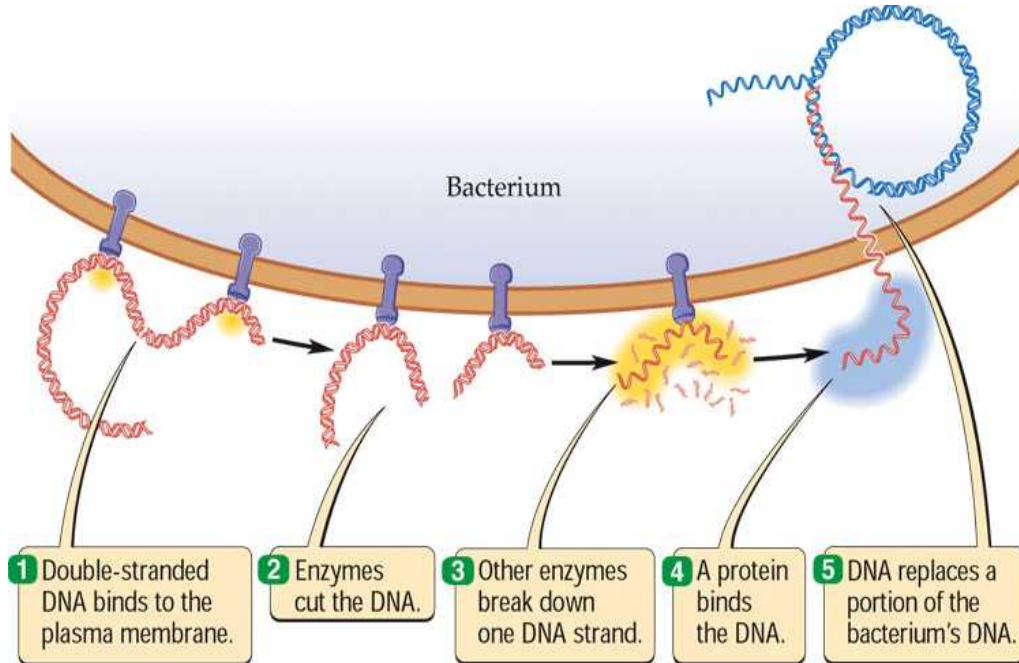
اكتشفت هذه العملية في عام 1928 بواسطة عالم البكتريا البريطاني Frederick Griffith من خلال تجاربه التي أجراها على مسبقيات ذات الرئة *Streptococcus pneumoniae* وكما موضح بالشكل ادناه:

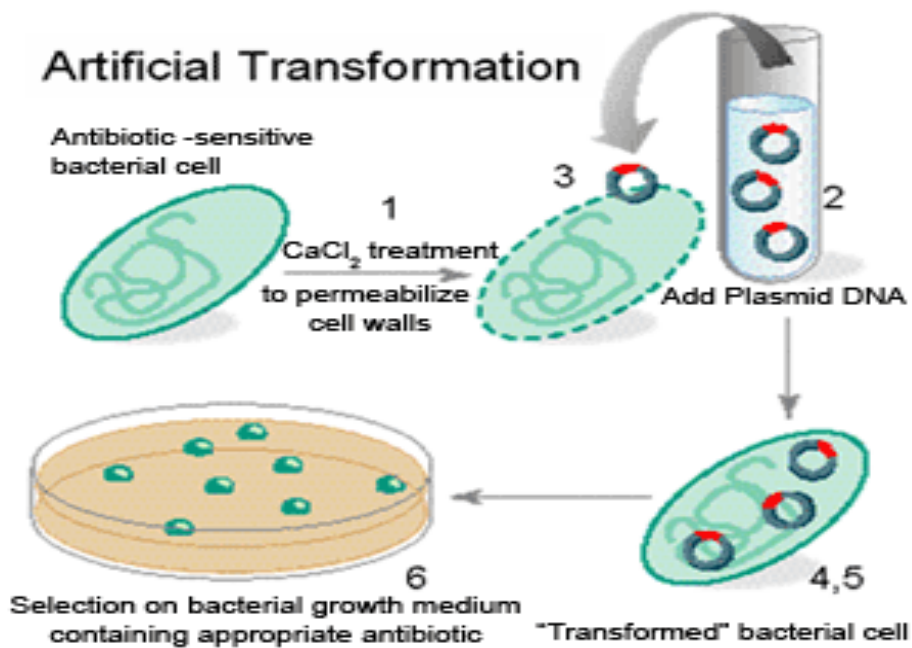
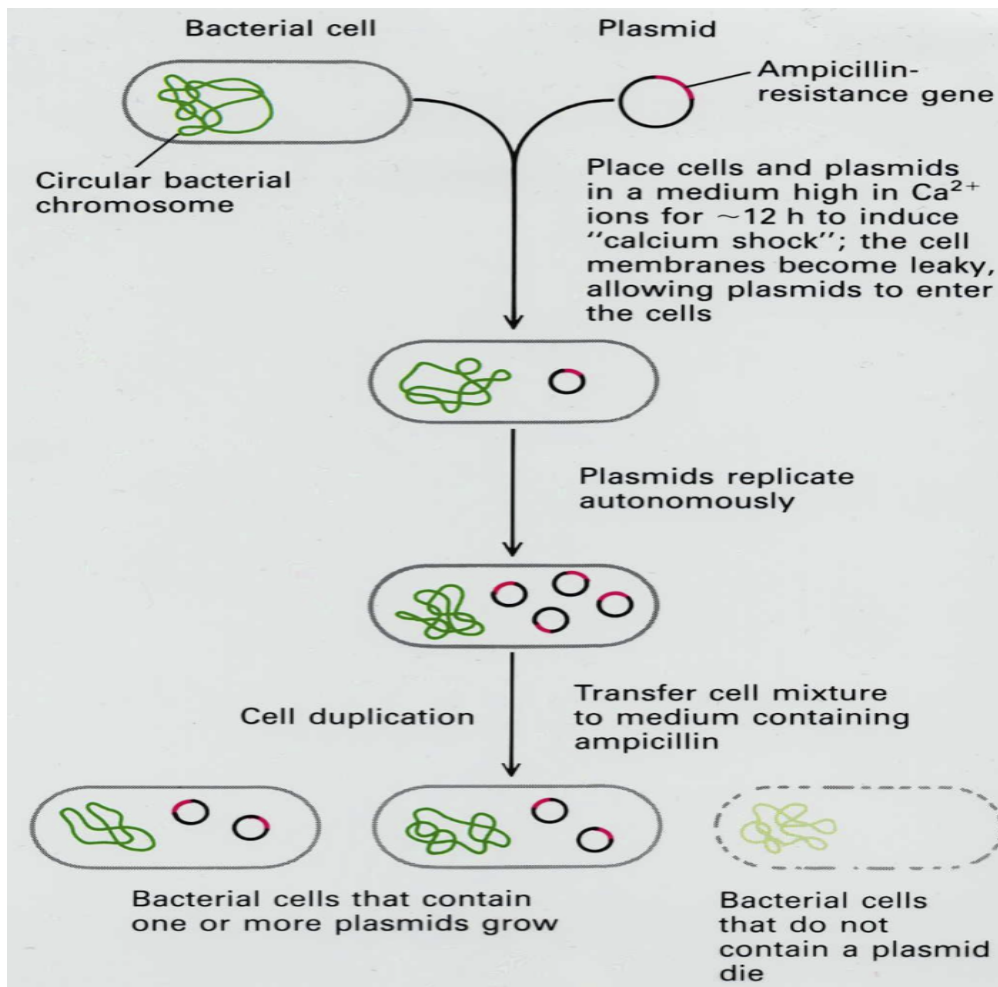


تتم هذه العملية بين الخلية البكتيرية المستقبلة والمهياة لاستلام الدنا العاري وتسمى هذه الخلية ب competent cell . ويمكن تلخيص خطوات عملية التحول بمايلي:

د. احمد محمد تركي

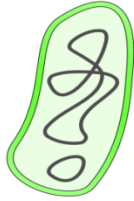
- 1- تهيئة الخلية المستقبلة: اما ان تكون الخلية مهية طبيعيا او في اصطناعيا
- 2- ارتباط الدنا العاري الى سطح الخلية المهية: ان دخول الدنا العاري سواء كان بلازميد او قطعة من الكروموسوم من خلال وجود مستقبل على سطح الخلية المهية. تسمى المناطق التي يرتبط عندها الدنا العاري بـ *zones of adhesion or Bayer's junction* وتشارك عدة بروتينات بعملية اخذ الدنا العاري ومن أهمها *translocase complex*. وتتضمن هذه الخطوة تحلل الشريط الثاني (الغير مرتبط بانتاج البروتينات)
- 3- نقل الدنا الى داخل الخلية وضمان عدم تحلله من خلال البروتينات المرتبطة به.
- 4- انحشار الدنا العاري ضمن كروموسوم الخلية المستقبلة بواسطة اعادة الارتباط المتماثل *homologous recombination*.
- 5- تضاعف دنا الخلية المتحولة وراثيا وإنتاج نمط مظهري جديد. ويمكن توضيحها من خلال المخططات التالية :





Bacterial transformation

Here is an *E. coli* bacterium in natural state. (Notice how bacterial DNA is circular!)

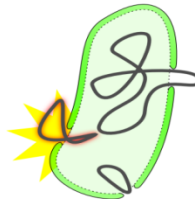


Getting a plasmid into a bacterium

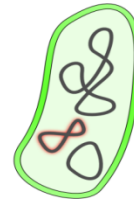
Extreme cold causes pores (small holes) to appear in the bacterial membrane.



Small DNA molecules like our plasmid can move through these holes!



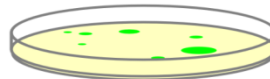
When the bacteria are heated again, some of them end up with our plasmid inside them! These are the *transformed* bacteria.



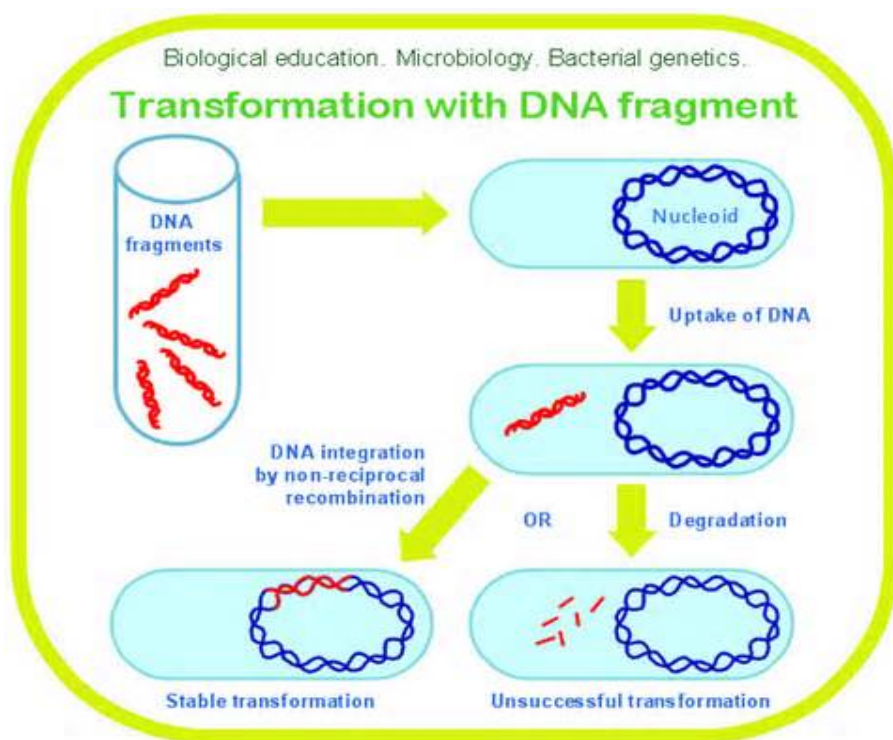
We can filter out the untransformed bacteria (the ones that got *no plasmid*) by growing all of the bacteria in an antibiotic-containing medium.



Untransformed bacteria are killed by the antibiotic in the medium. (They don't have the plasmid with the antibiotic resistance gene!)

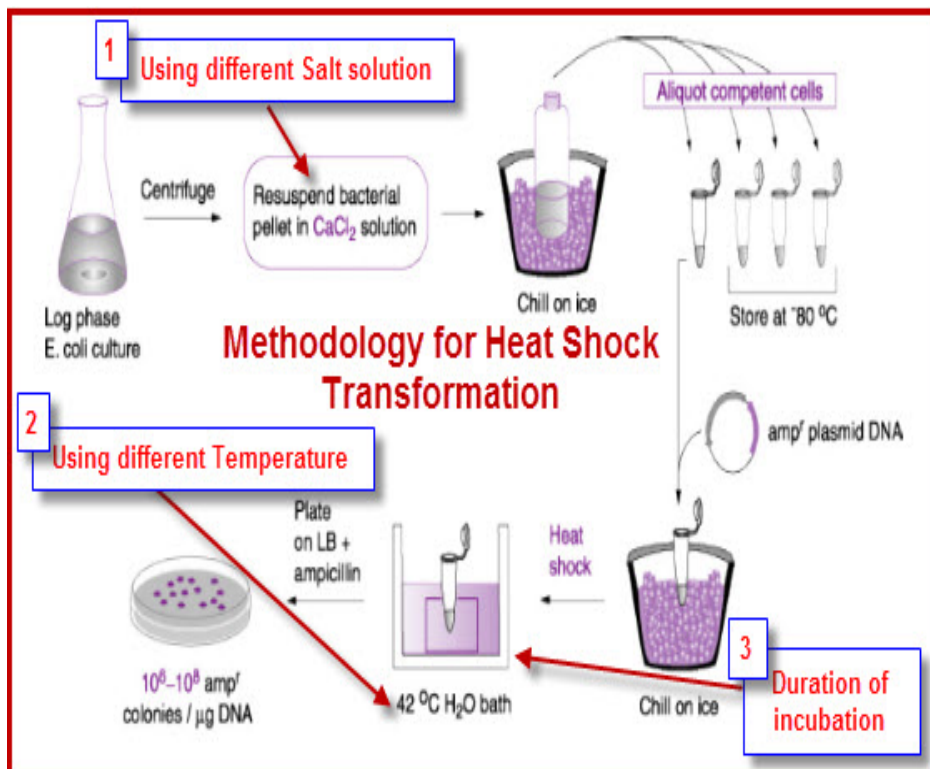
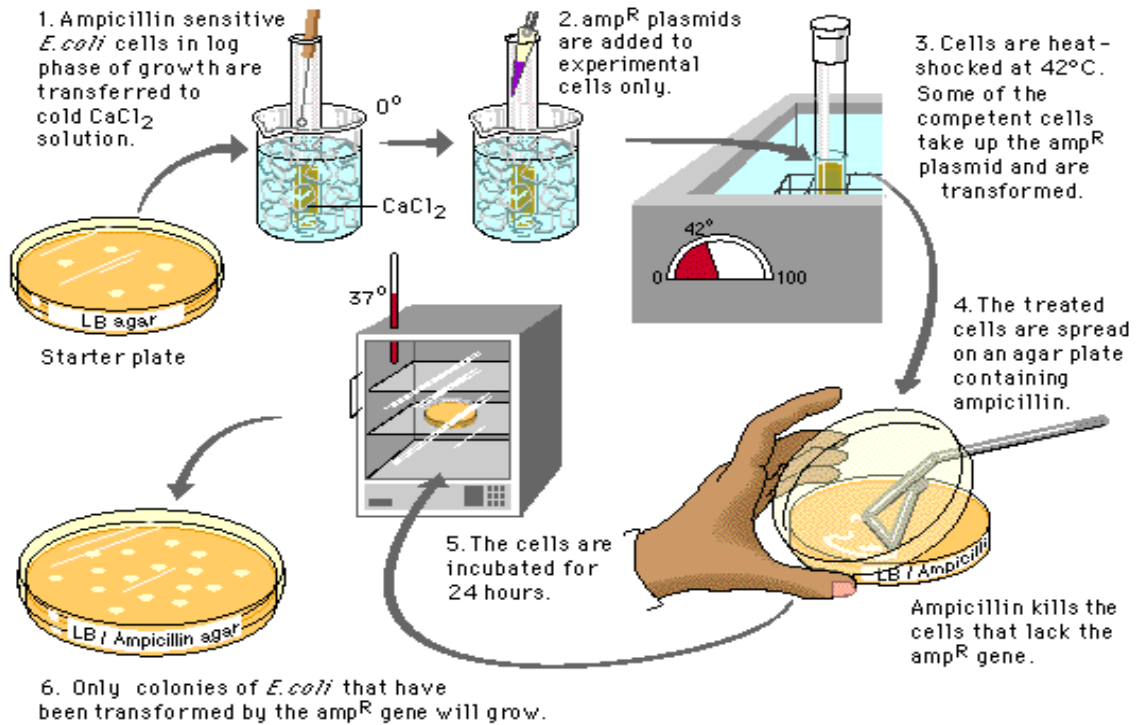


The transformed bacteria grow though! Now we can pick them off the plate and grow more if we want.

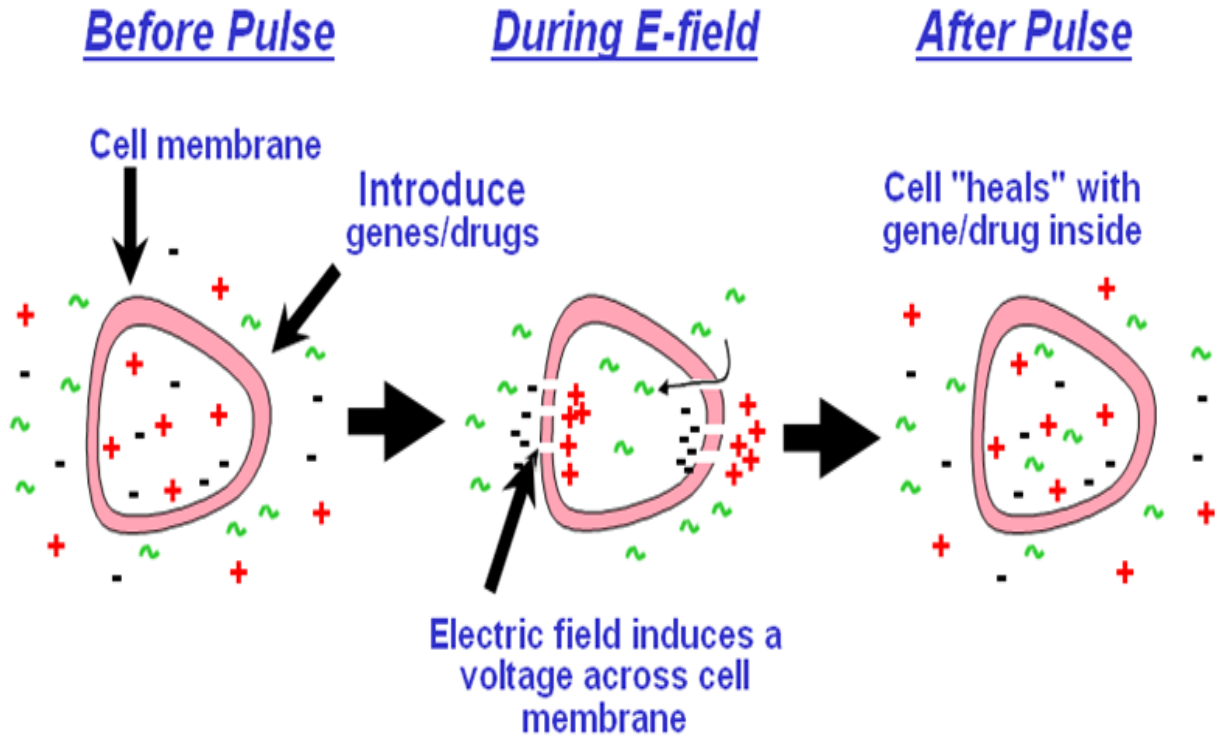


ممکن ان تحدث عملية التحول الوراثي طبيعيا او في المختبر. هنالك طريقتين لإحداث عملية التحول الوراثي بالمختبر:

1- التحول بواسطة التهيئة الكيمياوية والفيزياوية للخلية المستقبلة: وتتم من خلال معاملة الخلية بملح كلوريد الكالسيوم $CaCl_2$ بوجود البرودة والحرارة المتعاقبتين وكما موضح ادناه:



2- التحول بواسطة التهيئة الكهربائية (Electroporation) للخلية المستقبلة:
وتتم من خلال معاملة الخلية بتيار كهربائي مقداره 10-20 kV/cm

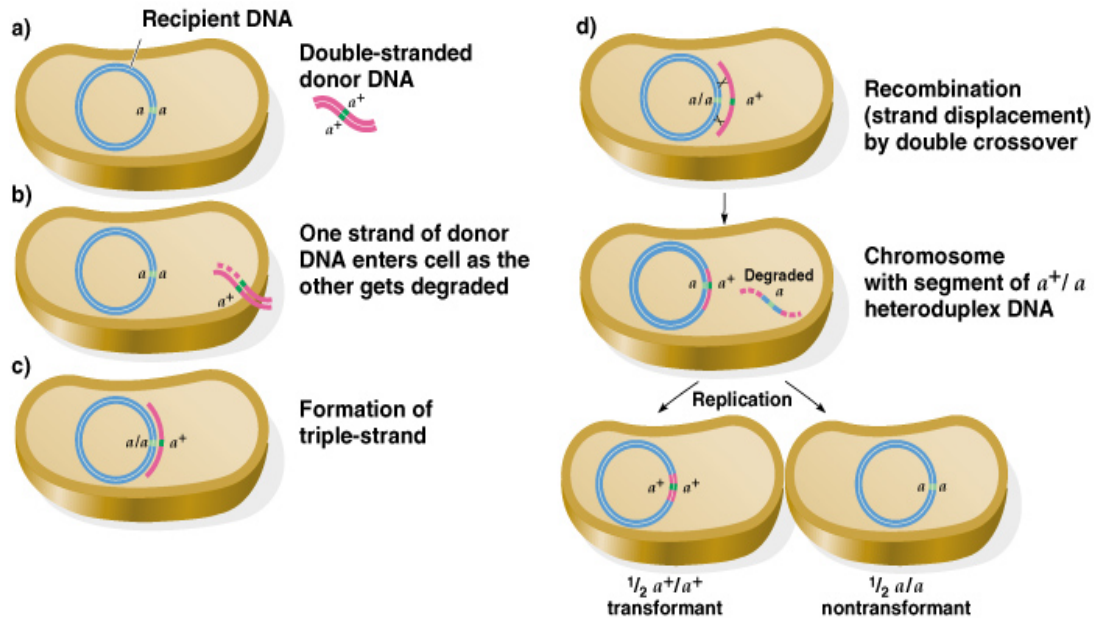


تاخذ الخلية البكتيرية الدنا الموجوده في بيئتها والذي يكون بحدود 50 kb او اكثر والمتحرر من الخلية الواهبه او الخلايا الميتة . لجميع العمليات الانفة الذكر يحدث التكامل بين الماده الوراثيه المكتسبه وبين جينوم الخلية البكتيرية المستلمه. ان معرفة مواقع الجينات من خلال التحول الوراثي والنقل بالعائي هي فقط لتحديد مواقع الجينات المتجاوره وذلك لصغر القطعه الوراثيه المكتسبه بتلك العمليات الوراثيه

يمكن استخدام التحول الوراثي لرسم الخارطة الكروموسومية عندما يكون رسمها بالاقتران والتنبغ بالعائي مستحيلا حيث يؤخذ الدنا للخلية الواهبه ويقطع الى قطع معروفه تعطي صفات لاتوجد في الخلايا المستقبلة, ففي حالة حدوث تحول يتم الكشف عنه باظهار الصفة المظهرية للخلايا الواهبه . وتاخذ بعض الخلايا الدنا الخارجي طبيعيا مثل *B. subtilis* فيما تحتاج خلايا اخرى الى تحفيز لاخذ الدنا الخارجي مثل *E. coli* ففي المثال ادناه بكتريا *B. subtilis* لاتحتوي على الجين *a* والبكتريا الواهبه تحتويه عليه *a⁺*, اذا حدث تحلل لدنا البكتريا الواهبه نتيجة موت الخلايا قد يحدث ان يتكسر الدنا منتجا اليل كامل ل *a⁺* والذي يدخل الى الخلية المستلمة ويعمل اعادة تموضع في الموقع *a⁻* منتج اولا شريط ثلاثي يتم هضم احد اشروطه

د. احمد محمد تركي

الخلية الاصلية وبذلك يصبح الجين الجديد جزء من كروموسوم البكتريا منتجا بذلك صفة جديدة يمكن ان يكشف عنها

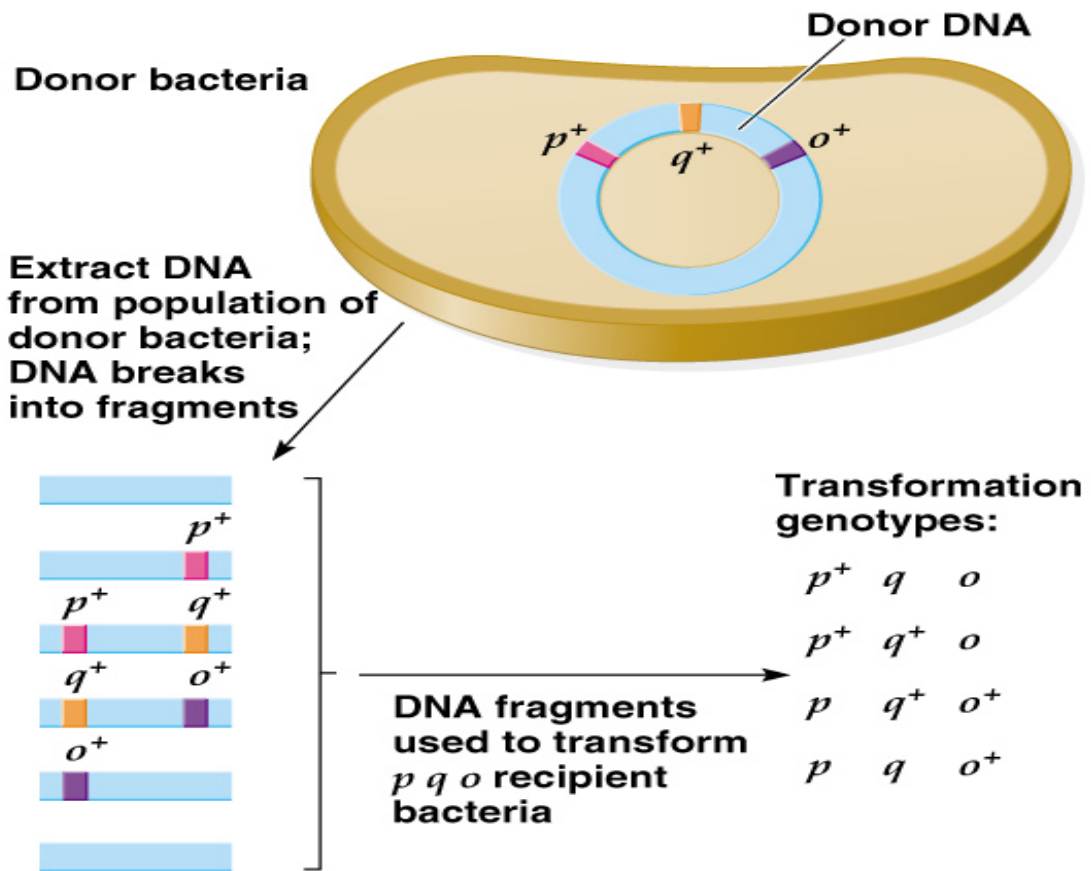


يمكن استخدام تجارب التحول للكشف عما اذا كانت الجينات مرتبطة (فيزيائيا قريبا من بعض في كروموسوم البكتريا) ويعمل التحول افضل مع القطع الصغيرة من الدنا التي تحمل عدد قليل من الجينات

في حالة نقل اكثر من جين مرتبط مع بعض يطلق مصطلح التحول المساعد co-transformation والذي يمكن استثماره رياضيا , فاذا كانت نسبة التحول المساعد قريبا من نسبة التحول لكل جين على حدة هذا يعني ان الجينين مرتبطان مع بعض اما اذا كان تردد التحول في كل جين لوحده اكثر من تردده في الجينين معا يعني ان الجينات قريبا وليست مرتبطة.

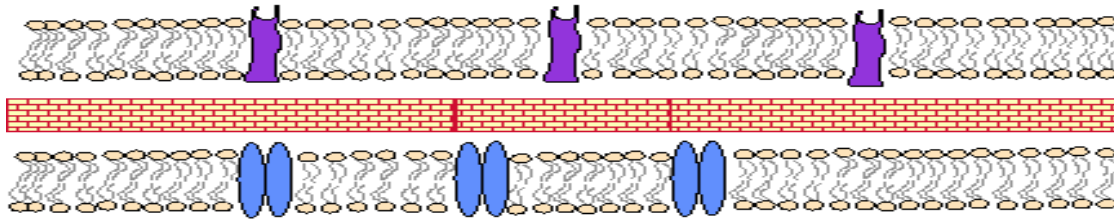
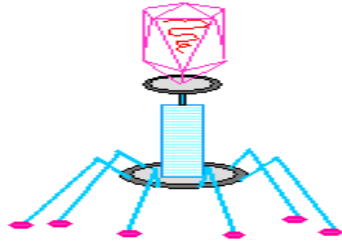
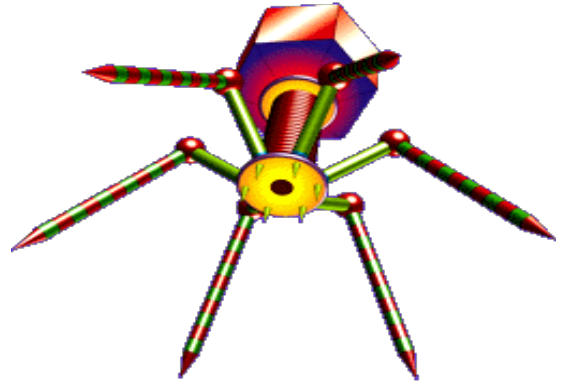
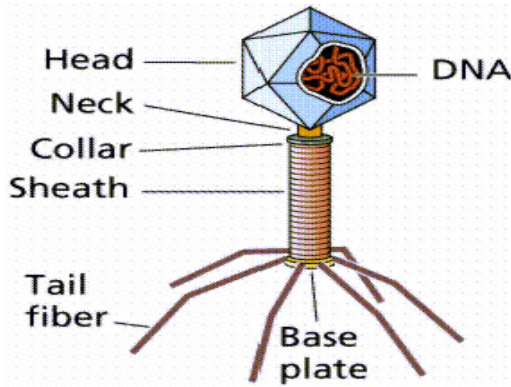
كما يمكن ان يستخدم التحول لمعرفة تسلسل الجينات فلو فرضنا ان لدينا جينين p and q وتحولا تحولا مساعدا سوية وبنفس نسبة تحولهما كل على حدة فهذا يعني ان الجينين مرتبطان, فاذا كان الجين q دائما يتحول تحولا مساعدا مع الجين p فهذا يعني انه مرتبط ايضا مع الجين p ولتحديد المسافة بين الجين p والجين o فيمكن عمل تحول مساعد لكليهما وقياس تردد التحول فاذا كان التردد نادر فترتيب الجينات سيكون p-q-o اما اذا كان التردد متكرر فيعني ان ترتيب الجينات p-o-q

كما يمكن استخدام تردد التحول لقياس المسافة الافتراضية بين الجينات



العائيات والتنبيغ بالعائى Phage and Transduction

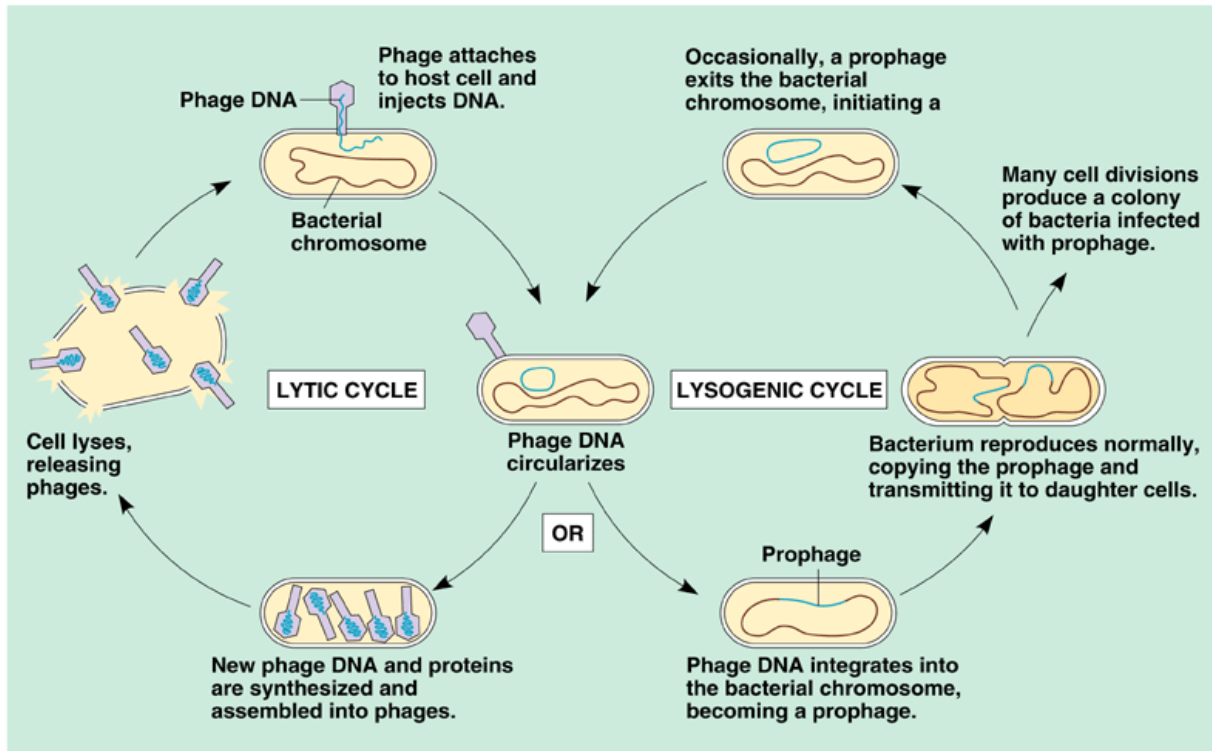
العائيات البكتيرية Bacteriophage : هي فيروسات لها القابلية على إصابة البكتريا و id جاءت هذه القابلية من خلال وجود مستقبلات على سطح البكتريا تسهل ارتباط هذه الفيروسات ومن هذه المستقبلات LPS و Tiechoic acid . وتتركب هذه العائيات بصورة عامه من رأس ذو تناظر icosahedral يحتوى على المادة الوراثية للفيروس ومنطقه وسطيه neck and collar يليها ساق Stalk وفي بعض الأحيان ذنب ذو زوائد للارتباط Tail and Spikes



هنالك نوعين من العائيات حسب دورة حياتها:

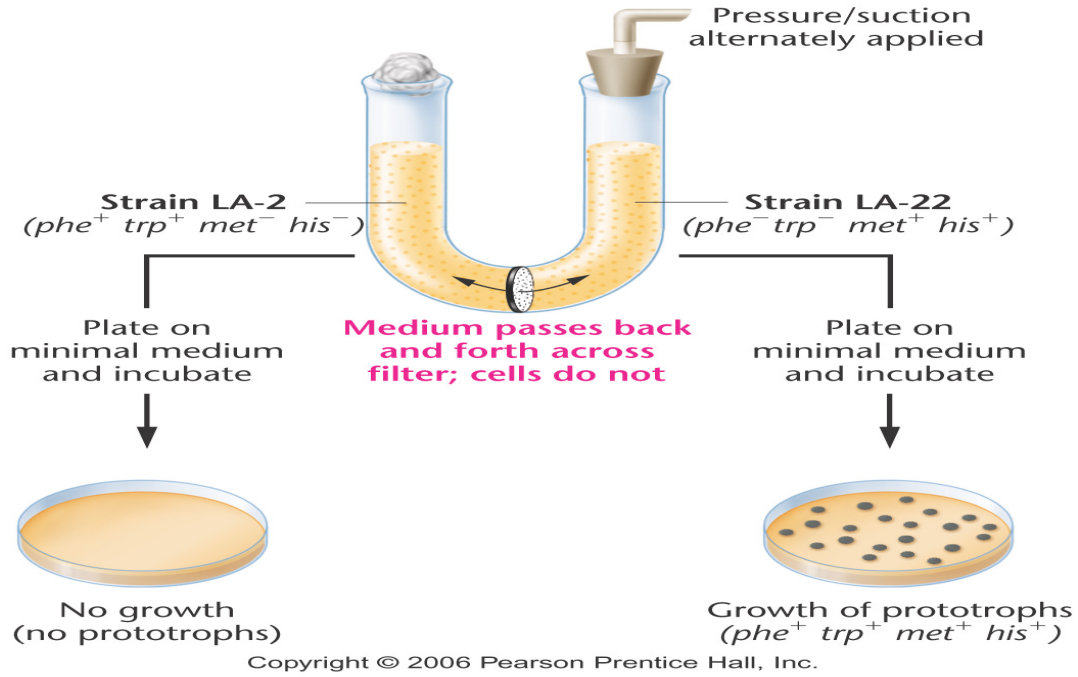
1- Lytic or virulent phage وتسمى الانحلالية او الضارية وتمتاز بأنها قابلة على إحداث الإصابة مؤدية الى تحلل وتحطم الخلية المضيفة فور دخولها وبدء صنع وتجميع العائيات الجديدة. ومن الأمثلة عليها T4 phage . قد يحصل أثناء تجميع العائيات الجديدة عملية تعبئة لجينات او جزء من كروموسوم البكتريا المضيفة وبالتالي فان العائى الجديد يحمل قطعة كروموسوم غريبة وجديدة يمكن نقلها الى بكتريا اخرى أثناء الإصابات الجديدة.

2- Lysogenic or temperate phage: وتسمى العاثيات الطارئة او الاندماجية فعند إصابة خلية بكتيرية جديدة لا تتحلل بل تندمج المادة الوراثية للعاثي مع كروموسوم الخلية البكتيرية المضيضة بواسطة اعادة الارتباط المتماثل Homologous recombination ويتضاعف معه ويبقى لفترات طويلة وعندما يستحث العاثي للانفصال وتكوين عاثيات جديدة وانحلال الخلية المضيضة قد يحصل ان تأخذ المادة الوراثية للعاثي جزء معين (وليس عشوائي) من كروموسوم الخلية المضيضة وبالتالي تنتج عاثيات جديدة ذو جينات او قطعة من الكروموسوم معينه ممكن نقلها الى خلية مضيضة اخرى. ومن الأمثلة عليها β phage الذي يصيب بكتريا الخناق Corynebacterium diphtheria و λ phage الذي يصيب الاشريشيا القولونية.



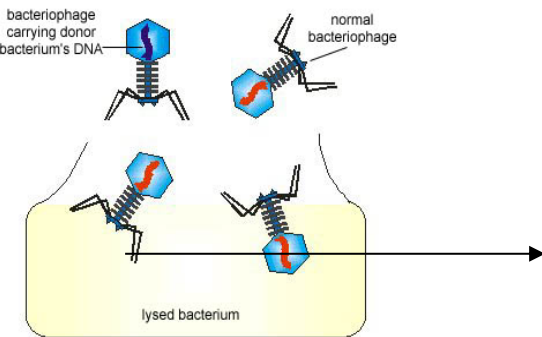
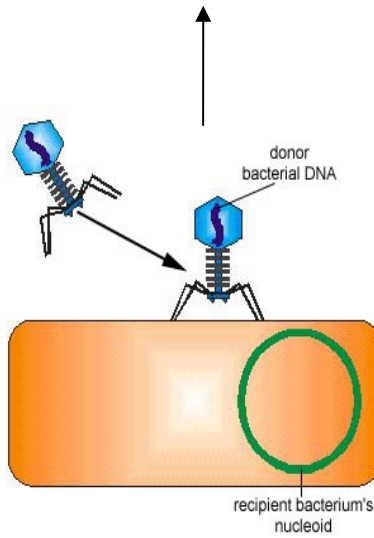
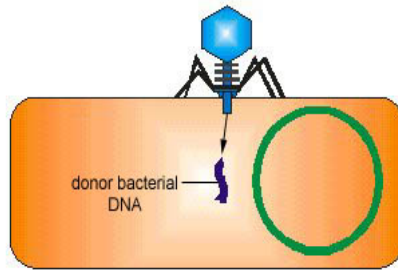
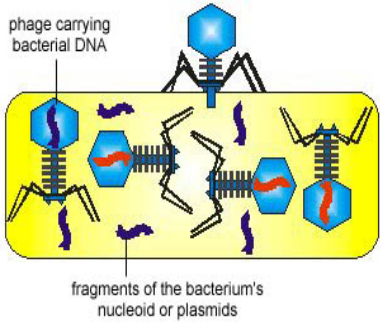
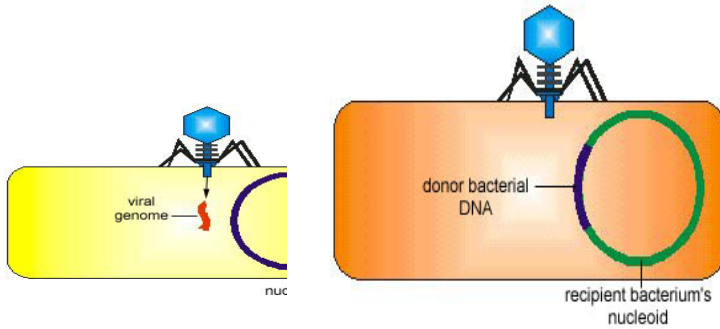
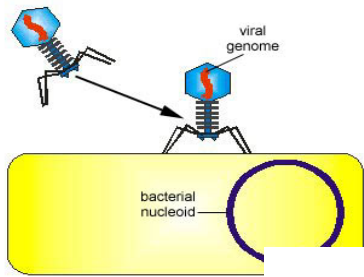
Copyright © Pearson Education, Inc., publishing as Benjamin Cummings.

يعود فضل اكتشاف التنبيغ بالعاثي الى العالمين Joshua Lederberg and Norton Zinder في عام 1952 من خلال تجاربهم على بكتريا Salmonella typhimurium وكما موضحه بالشكل التالي:

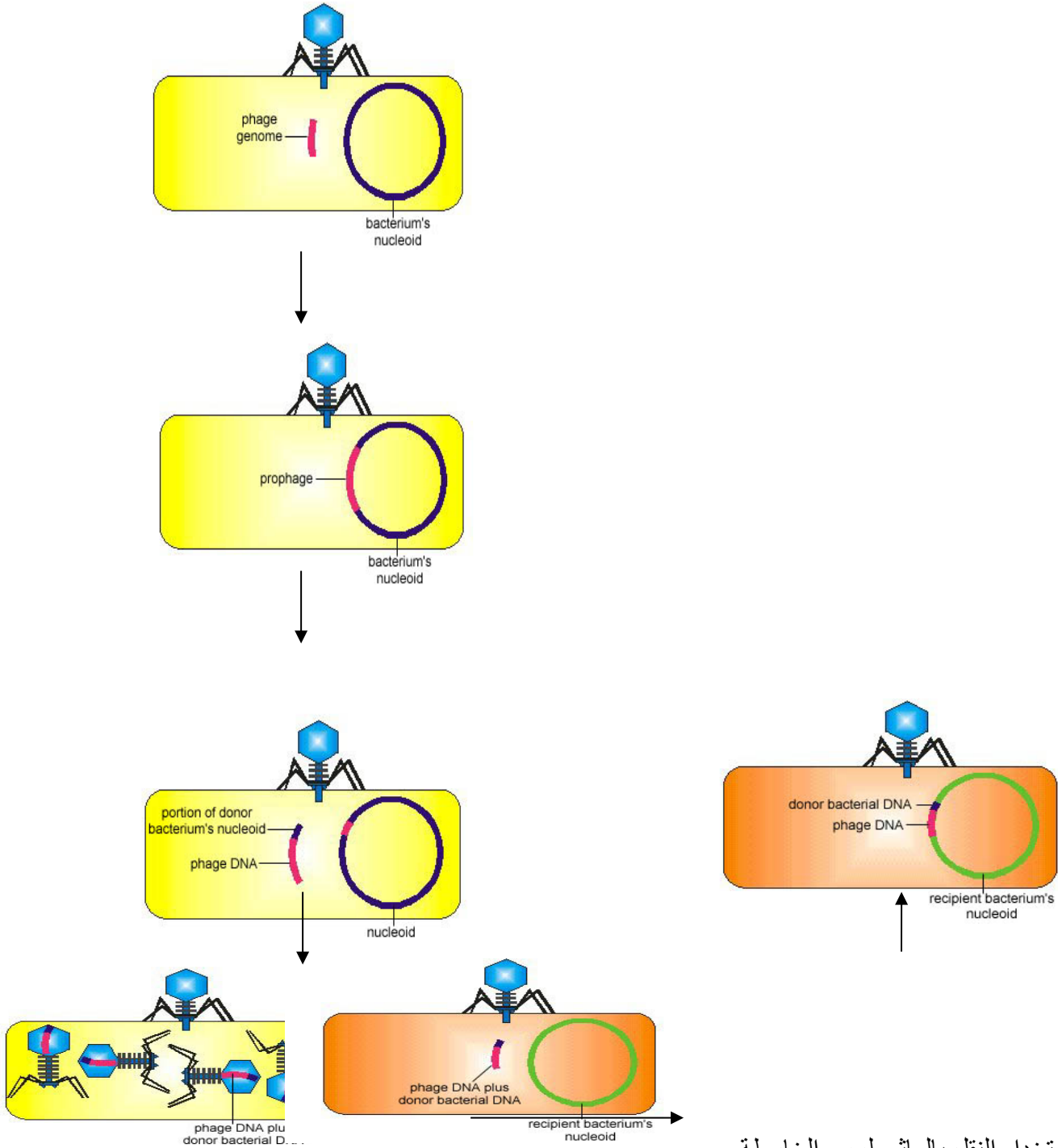


وهناك نوعين من التنبيغ بالعائى:

1- العام Generalized : ويتم بواسطة العائى الانحلالي Lytic phage كما في T4 phage حيث
وضحنا سابقا انه سوف يتم نقل قطعة من كروموسوم البكتريا المضيفة ونقله الى البكتريا الأخرى
خلال الإصابات الجديدة وكما موضح ادناه:



2- الخاص Specialized : ويتم بواسطة العاثي الاندماجي Lysogenic phage كما في β phage و λ phage وكما تم توضيحه سابقا حيث يتم اندماج الدنا المنقول من الخلايا البكتيرية المصابة الى الجديدة من خلال عملية اعادة الارتباط Recombination.

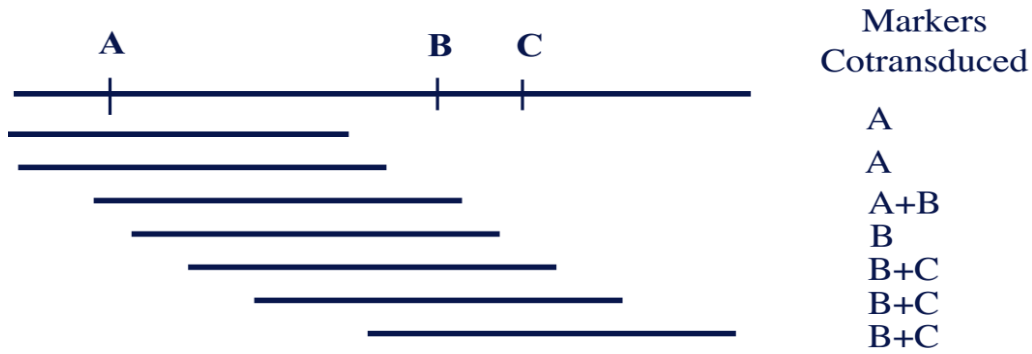
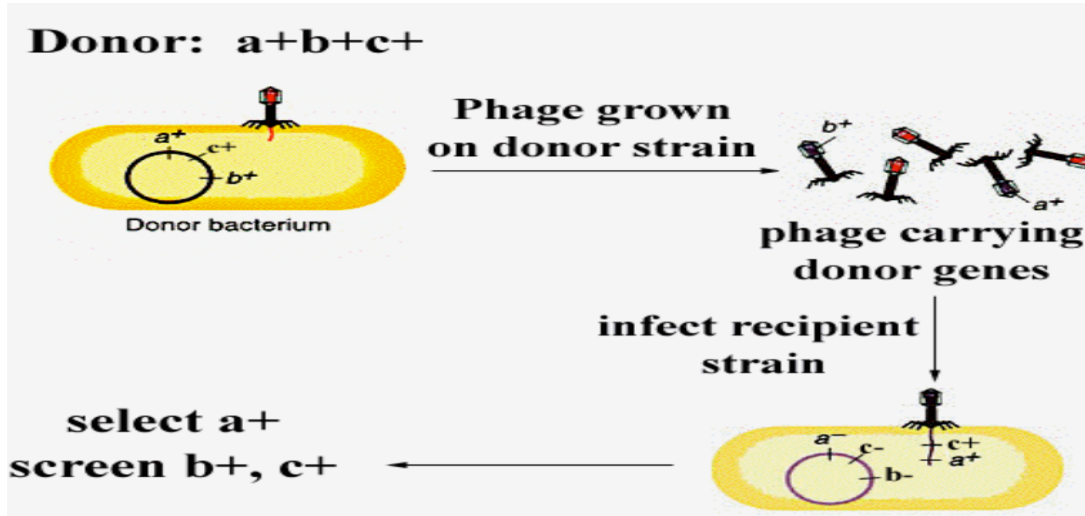


يمكن استخدام النقل بالعاثي لرسم الخارطة

الكروموسومية للبكتريا حيث ان الجينات المرتبطة وقريبة جدا من بعض تنقل في جزيئة الفايروس والجينات البعيدة لايمكن نقلها مع بعض لمحدودية حجم جزيئة العاثي وبذلك يمكن حساب ترددات التحول بالعاثي لكل

د. احمد محمد تركي

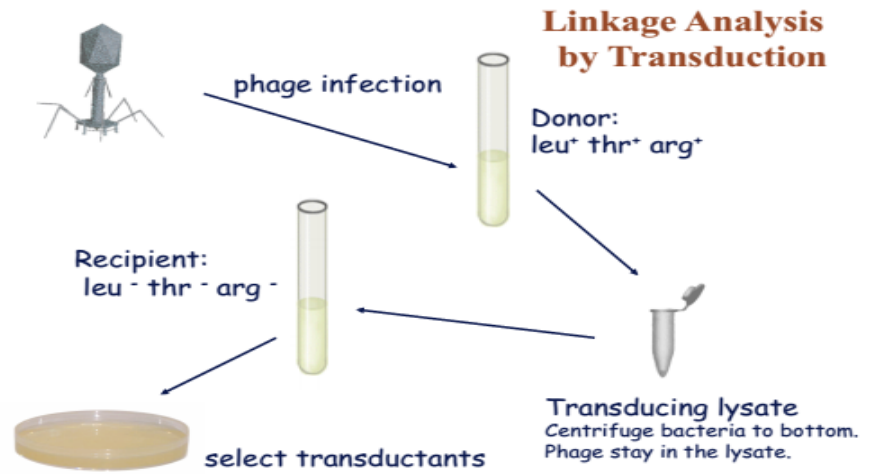
جين او زوج من الجينات وبالتالي معرفة ترتيبها الاصلي في جينوم البكتريا , يحمل العاثي حوالي دقيقتين فقط
cotransduced من جينوم البكتريا لذلك فقط الجينات القريبة تتحول سويا



ويمكن حساب التردد للتحويل بالعاثي وكما يلي للمثال اعلاه ولكل زوج جيني كما يلي

$$A-B = \frac{A^+B^+}{A^+} \times 100 = \% \text{ cotransduction}$$

ويمكن اخذ المثال التالي لمعرفة الخارطة الجينية لثلاث جينات



Donor: leu⁺ thr⁺ arg⁺ What is the order of the leu thr and arg genes????

Recipient: leu⁻ thr⁻ arg⁻ Selection = leu⁺

Exp # 1: Minimal media + thr + arg

Replica plate

Screen

MM + thr
leu⁺arg⁺ = 50 %

MM + arg
leu⁺thr⁺ = 2 %

2 Possible maps

thr leu arg or leu arg thr

Donor: leu⁺ thr⁺ arg⁺

Recipient: leu⁻ thr⁻ arg⁻

Exp # 2: MM + leu + arg = thr⁺

Replica plate

MM + arg
thr⁺leu⁺ = 2%

MM + leu
thr⁺arg⁺ = 0%

2 Possible maps

thr leu arg or leu arg thr

Final Map

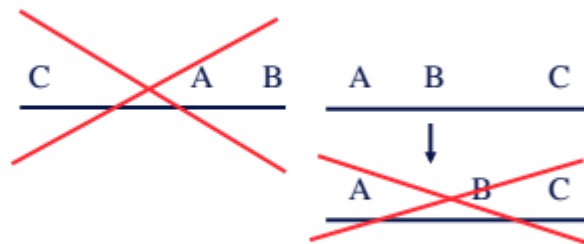
thr leu arg

Example = Cross is A+ B+ C+ X A- B- C-
 donor recipient

Expt #1 Transductants

A+ = 60
 A+B+ = 30
 A+C+ = 0

What is the order of A B and C genes?



Expt #2

B+ = 60
 B+C+ = 20
 B+A+ = 30

What are the cotransduction frequencies?

A-B? = $30/60 \times 100 = 50\%$

B-C? = $20/60 \times 100 = 33\%$

A-C? = $0/60 \times 100 = 0\%$

الطفرات المورثية

و اصلاح DNA

الطفرة MUTATION

في علم الوراثة الطفرة هي خطأ في نسخ المورثات عند قيام الخلية بإعادة استنساخ نفسها... و بصيغة أخرى هي أي تغيير مفاجئ يصيب المادة الوراثية ..

اهتم العلماء بدراسة الطفرات لأهميتها على الصعيد الطبي بسبب الأمراض التي يمكن أن تسببها كمرض السرطان و غيره ...

- قد تحدث الطفرات على مستوى الكروموسومات فتسمى بالطفرات الكروموسومية chromosomal mutations ... قد يسبب هذه الطفرات تغيير في عدد الكروموسومات لدى الكائن الحي و قد تحدث بتغيير يطرأ على جزء من كروموسوم واحد

...

- و قد تحدث الطفرات على مستوى الـ DNA بتغيير زوج من النيوكليوتيدات او تبديل موضعها على الشريط ... و تسمى هذه الحالة من الطفرات بالطفرات المورثية او النقطية point mutations ..

للطفرات أسباب عديدة ..

تنتج بعض الطفرات عن الأخطاء التي تحدث عند تكوّن نسخ من DNA أثناء الانقسام الخلوي. وتتسبب عوامل تسمى المطفرات في حدوث بعض الطفرات. وتشمل المطفرات بعض الكيمائيات وأشكال متنوعة من الإشعاع.

الطفرة المورثية Point mutation

كل مورث يصنع بروتين مختلفاً عن البروتين الذي يصنعه المورث الآخر ،لذلك على الخلية قراءة ما بداخل المورث لكي تصنع البروتين المناسب . إن خطوات تحضير البروتين من المورث مكتوبة بلغة خاصة بها تسمى الشفرة الوراثية و حروف هذه اللغة عبارة عن أجزاء كيميائية صغيرة مترابطة جنباً إلى جنب كما هي الحال في حروف اللغة العربية كمثل. وتسمى هذه الجزيئات المترابطة بالأحماض نووية

و تختلف أنواع البروتينات عن بعضها البعض باختلاف ترتيب هذه الأحماض النووية . لذلك فإن أي خلل يحصل في هذا الترتيب يؤدي لخلل في تكوين البروتين. ويسمى هذا الخلل بالطفرة .لذلك فإن تعريف الطفرة الوراثية هو حدوث خلل في ترتيب الأحماض النووية في المورث(أي خلل في ترتيب. وقد تحدث الطفرة في داخل خلية واحدة من الجسم وقد تكون في جميع الخلايا . وعند وجودها في جميع الخلايا فإنها توحي لنا أنها قد حدثت في وقت مبكرة عند تخلّقنا (عندما كان عدد الخلايا في جسمنا قليلة)، أو قد تكون الطفرة موجودة في البويضة أو الحيوان المنوي الذي خلقنا منه، لأن جميع خلايا جسمنا مستنسخة من خلية واحدة (التي هي البويضة الملقحة بالحيوان المنوي) .

لذلك فمن الممكن أن نرث طفرة من والدينا ، كما أنه من الممكن أن تحدث لنا طفرات جديدة في خلايانا ولم تكن موجودة عند والدينا لأنها ببساطة حدثت بعد أن بداء خلقنا أو أن تخلقنا.لذا فالطفرات قد تكون موروثة (من أحد الوالدين) أو غير موروثة .

قد يكون كائن ما لديه عدد من الطفرات في بعض المورثات ولكن لم تسبب له مشاكل صحية . فليس كل الطفرات مؤذية،وإلا لأصبنا بالأمراض منذ أن ولدتنا أمهاتنا. قد تكون الطفرة مؤذية أو غير مؤذية ، وإليك هاتين القاعدتين والتي في الغالب لا تكون فيه الطفرة طفرة مؤذية :

القاعدة الأولى : إذا حدثت الطفرة خارج حدود المورث .أي لم تحدث في المورث نفسه ولكن حدثت بجانبه في المكان الفاصل بين المورثات.

القاعدة الثانية : إذا حدثت الطفرة داخل حدود المورث ولكنها حدثت فقط في نسخة واحدة من المورث(ولنقل في النسخة التي ورثتها من أبوك)،ولم يصب المورث الأخرى(الذي ورثته من أمك) بأي عطب.

هذه قاعدة عامة ولكن هناك عدة استثناءات للقاعدة الثانية والتي تكون فيه الطفرة مؤذية حتى وان كانت موجودة في نسخة واحدة من المورث .واليك بعضا منها :

- 1- عندما ينتج المورث المعطوب (المصاب بطفرة) بروتين غير طبيعي (معطوب) فيفسد هذا البروتين ،البروتين الطبيعي الموجود في الخلية والذي ينتجه المورث السليم.
- 2- عندما تكون الكمية التي ينتجها المورث السليم لا تكفي في سد النقص الحادث من عطب في المورث الثاني ، كأن تحتاج الخلية مثلا لكمية معينة(100 وحدة مثلا) من البروتين المسمى ببروتين الفراكس ،مثلاً.لذلك فإن المورث السليم لوحدة لا يستطيع أن ينتج المائة وحدة لوحدة لان طاقته الإنتاجية لا تتعدى 50 وحدة حد أقصى ،لذلك فالكمية في داخل الخلية تكون ناقصة،وهنا يحدث المرض .

3- قد تؤثر الطفرة على المورث بشكل عكسي، فبدلاً من أن تقل الكمية التي ينتجها المورث المصاب بالطفرة حدث العكس وزادت الكمية المنتجة و المسموح به داخل الخلية وهذه الزيادة بطبع تؤدي الخلية و يحدث المرض .

تأثير الطفرات

كل خلية في الجسم كما ذلك RNA يوجد فيها نفس عدد المورثات الموجودة في بقية الخلايا . فهل يعني أن وجود مورث معطوب في جميع خلايا الجسم يؤدي إلى إصابة جميع أعضاء الجسم بالمرض؟

الجواب لا ليس بالضرورة. إن الخلية التي لا تحتاج للمادة البروتين التي ينتجها هذا المورث لا تتأثر إطلاقاً بوجود هذه الطفرة لأنها ببساطة لا تحتاج هذا البروتين . ولنتخيل مثلاً أن الرجل ما -مثلاً- إحدى المورثات تالفة . هذا المورث مهم لخلايا العين بشكل خاص لذلك قد يحدث مرض في عينه، ولكن ليس حتماً أن تتأثر بقية الأعضاء بهذا التلف، لأنها كما قلنا ليست في حاجة للمادة التي ينتجها هذا المورث المعطوب. هذا من جهة، ولكن في بعض الأحيان قد يكون المورث مهم لعدة أعضاء في الجسم وليس عضو واحد، فمثلاً من الممكن أن تكون هذه المادة مهمة للعين ، وللقلب والمخ .

مما يؤدي إلى أذية ومرض الخلايا الموجودة في هذه الأعضاء فتؤدي بأمراض في هذه الأعضاء الثلاثة. لذلك قد يصاب بعض الناس بمرض وراثي في بعض لأعضاء ناتج عن طفرة (تلف) في مورث واحد . يجعلهم يعانون من عدة مشاكل في أعضاء مختلفة من أجسامهم قد تبدوا لنا من أولى وهلة ليس بينها علاقة أو روابط.

مثلاً مرض الابيضاض الوراثي : يكون فيه الجلد شديد البياض والشعر فاتح اللون والعينين زرقاوان (يحدث نتيجة نقص بروتين خميرة) يحتاجه الجلد لتكوين الصبغة الجلدية ولكن هذا البروتين مهم أيضاً لشعر وللعينين . ونظراً لان هذا البروتين غير مهم لخلايا الكبد والقلب -

مثلاً-لا تتأثر هذه الأعضاء بالمرض حتى وإن كان جميع خلايا الكبد والقلب فيها هذا المورث المعطوب.

كيف تحدث الطفرة المورثية

Original DNA Template Strand شريط الـ DNA السليم

3' TACTGGGTGCTACCCACT 5'

5' AUGACCCACGAUGGGUGA 3'

Peptide Met Thr His Asp Gly سلسلة الاحماض الامينية ...

يمكن تقسيم الطفرات التي تطرأ في الـ DNA بحسب نوع الضرر الذي تحدثه في الحمض النووي ...

1 - الطفرة بالتبديل (missense or Substitution mutation) :

تمت هذه الطفرات بتبديل نيوكليوتيد معين من الشريط مما يؤدي الى تغيير نيوليوتيد الـ mRNA المنسوخ عنه ... قد يؤدي إلى تغيير حمض أميني واحد الأحماض الامينية الناتجة عن عملية تجميعها قبل تشكيل البروتين مما يغير خصائص هذا البروتين

Missense mutation الطفرة بالتبديل

3' TACAGGGTGGCTACCCACT 5'

5' AUGUCCACGAUGGGUGA 3'

Peptide Met Ser His Asp Gly سلسلة الاحماض الامينية الجديد

هذه الصورة مقارنة بين الـ DNA السليم و DNA حدثت فيه طفرة بالتبديل كما نرى باللون الاصفر الحمض الاميني الجديد

مرض بروجيريا .. (اغتيال الطفولة)

مرض بروجيريا لا يعتبر وراثيا بالمعنى الصحيح إذ لا ينتقل إلى المريض من أحد الوالدين, بل ينتج عن طفرة بالتبديل جينية تجري في الجنين خلال الحمل . وقد ظلت الموروثة المسؤولة عن هذا المرض مجهولة لمدة طويلة نظرا لصعوبات تقنية عديدة أهمها أن عدد المرضى المستهدفين للدراسة قليل و يتوزع في مناطق متباعدة, إلا أن العلماء

توصلوا مؤخرا لمعرفة السبب, فقد ألقى بعض الباحثين نظرة على المنظومة الجينية لعشرين مريضا بالبروجيريا وآبائهم ,فوجدوا أن **18** مريضا من هؤلاء يحملون التغيرات نفسه في جين LMNA الموجود على (الكرموزوم رقم 1). وكان الخلل هو استبدال لقاعدة DNA واحدة, مما أدى إلى استبدال الحمض الأميني غوانين بالحمض الأميني أدنين وظهور المرض .

الاعراض



يبدو ضحايا مرض "بروجيريا" طبيعيين عند ولادتهم, ولكن مع بلوغهم الشهر الثامن تظهر عليهم أعراض الشيخوخة المتسارعة، حيث تتجدد بشرتهم وتتخذ مظهر جلد قديم جدا، وتصبح العظام هشّة، ويتساقط شعر معظم الأطفال المصابين ويصبحون صلعاً في سن الرابعة .

ولا ينمو طول الطفل ليزيد عن المتر الواحد وتشيخ أعضاؤه الداخلية, وحتى كمراهقين لا يزيد وزن الأطفال المصابين بالبروجيريا على **13 - 16** كيلوغراما. ويشكو المريض غالبا من أعراض تصيب أناسا متقدمين بالسن, مثل أمراض القلب الوعائية الشديدة severe cardiovascular diseases, بالنسبة للوجه والفك السفلي, كما أن مظهر الأطفال عموما يكون متشابها بالرغم من اختلاف نسب الأطفال إلى العائلات أو العروق المختلفة.

2- الطفرة بالحذف أو الإضافة frameshift mutation :

Frameshift mutation

طفرة بالحذف

تتم هذه الطفرة بحذف نيوكليوتيد



من DNA - أو إضافته - .. مما

Peptide



يؤدي إلى تغيير الأحماض الامينية من النيوكليوتيد المحذوف أو المضاف و حتى نهاية الشريط المنسوخ

و ضرر هذا النوع من الطفرات يكمن في أنها تحدث تغييرا مستمرا في شفرة الـ RNA المنسوخ ... كما نعلم أن شفرة الـ RNA يتم تقسيمها على شكل ثلاثيات كل ثلاثية معنية بحمض أميني محدد فعند إضافة أو حذف نيوكليوتيد ستنجرف جميعها كي تعطي بروتين مختلف كليا .

و هذه الجملة مثال للتوضيح ...

لدينا الجملة : THEBIGCATATETHERAT

بعد تقسيمها لثلاثيات تصبح كالتالي THE BIG CAT ATE THE RAT

عند حذف حرف تصبح الجملة THEIGCATATETHERAT

بعد تقسيمها لثلاثيات تصبح كالتالي THB IGC ATA TET HER AT

هكذا نرى أن حذف حرف واحد اثر على تشكيل باقي الكلمات ... و هذا ما يحدث في الشريط عند حذف أو إضافة نيوكليوتيد

طفرات التبدل و تأثيرها **the effect of missense mutations**

يوجد أنواع عديدة من طفرات التبدل ... هذه الطفرات قد لا تحدث أي تأثير على سلسلة الببتيدات المترجمة من شريط الـ mRNA و قد تحدث تأثيرات جذرية على السلسلة .. و فيما يلي سنعرض تقسيم طفرات التبدل بناءا على تأثيرها على السلسلة

هذا الجدول يعبر عن ما يلي

في السطر الأول شفرة الـ DNA الأصلية دون أن يطرأ عليها أي تغيير

في السطر الثاني شيفرة الـ RNA المنسوخة عن الـ DNA الذي يعلوها

و السطر الثالث يعبر عن الأحماض الامينية المترجمة من سلسلة RNA

TAC	GTG	ATA	CCA	AAG	TAG	ACT
AUG	CAC	UAU	GGU	UUC	AUC	UGA
Met	his	tyr	gly	phe	ile	-

1- الطفرة التبديلية المؤثرة Missense mutation

TAC	GTG	ATA	GCA	AAG	TAG	ACT
AUG	CAC	UAU	CGU	UUC	AUC	UGA
met	his	tyr	Arg	phe	ile	-

كما في الجدول مكان الطفرة محدد باللون البرتقالي , يتم تبديل ينوكليوتيد C بالنيوكليوتيد G من الـ DNA الأصلي مما يؤدي إلى تغيير في الـ RNA المنسوخ ... و هذا التبديل يغير في الثلاثية المسؤولة حمض الغلايسين فيتبدل هذا الحمض إلى الارجنين .. و ... هذه الطفرة أحدثت تبديل حمض إلى حمض آخر مختلف عنه كيميائيا مما يؤدي إلى تغيير البروتين الواجب تصنيعه ...

2- الطفرة التبديلية المحايدة Neutral Mutation

TAC	GTG	ATA	CGA	AAG	TAG	ACT
AUG	CAC	UAU	GCU	UUC	AUC	UGA
met	his	tyr	ala	phe	ile	-

في هذه الحالة نرى انه طراً تبديل في سلسلة الـ DNA نتج عنه تبديل حمض الغلايسين بحمض الالانين ... هذا التبديل لن ينتج عنه تأثيرات كبيرة كما حدث في الحالة السابقة .. لأن حمض

الالانين لا يختلف كيميائيا بقدر يؤدي إلى إحداث فرق كبير في البروتين الناتج .. فكلا الحمضين غير قطبيين و هذا ما يجعل هذه الطفرة غير مؤثرة

عندما درس العلماء هذا النوع من الطفرات ذهلوا بسبب لأن إمكانية حدوثها كانت أعلى مما توقعوا و هي من أكثر الطفرات انتشارا

3- الطفرة التبديلية الصامتة Silent mutations

TAC	GTG	ATA	CCG	AAG	TAG	ACT
AUG	CAC	UAU	GGC	UUC	AUC	UGA
met	his	tyr	Gly	phe	ile	-

هذا النوع من الطفرات لا يؤثر على سلسلة الأحماض الامينية إطلاقا ..

فندما يتم تغيير نيوكليوتيد يعطي شفرة ثلاثية أخرى تعطي نفس الحمض الاميني .. و لذا سمي هذا النوع بالطفرة الصامتة

4- الطفرة التبديلية المثبطة Nonsense mutations

TAC	GTG	ATT	CCA	AAG	TAG	ACT
AUG	CAC	UAA	GGU	UUC	AUC	UGA
met	his	-	-	-	-	-

هذا النوع من الطفرات عبارة عن تغييرات في سلسلة DNA ينتج عند نسخ ال mRNA منها شفرة توقف .. و في هذه الحالة ينتج لدينا بروتين مثببط لا وظيفة له

و هناك حالات أخرى يحدث فيها طفرات ك طفرة المضاعفة Duplications mutations

التي تحدث خلال تكرار استنساخ احد فقرات المورث. فتحدث نسخة إضافية من احد المورثات

هذا النوع من الطفرات لها خصائص تجعلها مفيدة بسبب:

1- عبر الزمن يمكن أن تكون واحدة من هذه الطفرات أساس لظهور وظيفة جديدة مميزة

وبالتالي أساس للانتخاب الطبيعي.

2- عندما يبقى مورثن متوازيين متساوين في التتالي والوظيفة، فإن ذلك يبقى مستودعا

احتياطي للتغيرات. هذا يوضح مبدأ المورث السائد والمورث المسود، حيث المسود يكون

على المورث الموازي.

بعد طفرة استنساخية، نرى أن وبعد زمن من الأجيال يتشكل احد الأمرين:

ظاهرة في مجموعة الأحفاد تسلط الضوء على اختلاف عن بقية المجموعة الأصلية التي

انفصلت عنها و لهذا تتميز بقدرتها على خلق حاجز بيولوجي بين المجموعة الأصلية، مما يعني

ظهور فصيلة جديدة غير قادرة على التزاوج مع الأصل.

احتمالات حدوث الطفرة وضرورتها

الطفرة يجب أن تحدث في المادة الوراثية المشاركة بالعملية الجنسية للتكاثر، حتى يمكنها الانتقال

إلى الأجيال اللاحقة والبقاء في الحوض الوراثي. وعلى عكس الانتخاب الطبيعي، الذي يقلل كمية

التنوع في الحوض الوراثي. نرى الطفرات تزيد التنوع عبر إدخال مورثات جديدة إلى الحوض

الوراثي .

عملية نسخ الـ DNA عالية الدقة، والأخطاء في النسخ تتراوح بين خطأ واحد من مليار، حتى

واحد من بليون حرف. غير أن احتمال إصابة الجين بالطفرة لا يزيد عن $100000 \setminus 1$ إلى

1000000. ومن حيث أن الإنسان يملك **30000** جين، فمن المتوقع أن تصاب ستة

جينات على الأقل بطفرة واحدة لكل منها، مما يجعل الطفرة ظاهرة طبيعية شائعة.

حسب ما نعرف اليوم فأجزاء كبيرة من شريط الـ " DNA عاطلة" وراثيا، أي أنها تنسخ من جيل

لآخر، ولكنها ليست "فعالة"، أي لا يتم تركيب البروتينات بناء على معلوماتها، وبالتالي لا تدخل في تحديد صفات الكائن الحي.

جزء كبير من الطفرات يحصل في الأجزاء العاطلة من المادة الوراثية التي لا تحتوي على مورثات فعالة. ولذلك تعتبر معظم الطفرات "محايدة" بالنسبة للانتخاب الطبيعي. أي أنها لا تزيد فرص حياة الكائن ولا تنقصها و لا تزيد احتمالية ظهور صفات جديدة

عدد الطفرات هو المحدد الأساسي لسرعة التطور، لأن الطفرات هي ما يدخل التنوع إلى الحوض الوراثي. ولكن على المدى القصير، يمكن للحوض الوراثي أن يتطور بسرعة نسبيا من الطفرات "المخزنة" في المادة الوراثية العاطلة. ولكن طريق الطفرة حتى تصبح ميزة تجاه الانتخاب الطبيعي لا يزال طويلا.

-كما قلنا الكثير من الطفرات تصب في الأجزاء العاطلة من المادة الوراثية
-في الكائنات التي تتكاثر عن طريق التزاوج، يأتي نصف المادة الوراثية من أحد الزوجين، وبالتالي فقد تبقى الطفرة في الجزء الذي لم يستخدم.

-الكثير من الصفات الوراثية يتكون من زوج من الصفات، واحدة مسيطرة والأخرى ضعيفة، وكثيرا ما تكون الطفرة في الصفة الضعيفة. وبالتالي لا تتفعل الطفرة في حياة الكائن الحي في هذا الجيل. وتبقى الطفرة كامنة حتى يصبح هناك عدد كاف من الأفراد يحملون الصفة الضعيفة قبل أن يتشكّل أفراد يحملون الطفرة بشكّل مضعف.
-معظم الطفرات التي تظهر بشكل مورثات فعالة تؤدي إلى حصول أخطاء في عمل المادة الوراثية (أمراض أو تشوهات وراثية)، وبالتالي فالأفراد الذين يحملون هذه الصفات تتم تصفيتهم عبر الانتخاب الطبيعي، فيموتون في عمر مبكر دون أن يورثوا الطفرة للأجيال القادمة .

اسباب الطفرات:

هناك عدة أسباب لنشوء الخطأ، أهمها خطأ بسبب النقل من النواة إلى الناقل RNA أو من الناقل إلى البلازما. كما يمكن أن ينشئ الخطأ في عملية انقسام الخلية بسبب التأثر بالمواد الكيماوية أو الإشعاعية أو بسبب فيروس. في الكائنات المتعددة الخلايا يمكن للطفرة أن تحدث عند استنساخ احد الخلايا المتعددة، مما يعني أن كثرة الخلايا تزيد من فرصة الإصابة بالطفرة. الأمر الذي من الممكن أن يؤثر على احد الوظائف للكائن، ليؤدي إلى المرض أو الموت أو أفضلية أو لا شئ على الإطلاق، ولكنها على كل الأحوال تنضم إلى حوض التغييرات الوراثية الكامنة أي الحيادية. الطفرات الحيادية جزء من نظرية Punctuated equilibria التي عوضت عن خطأ في نظرية داروين والتي يمكن اختصارها محتواها بالعرض التالي:

الطفرات التي حفظت في حوض الطفرات الكامنة قد تستخدم في المستقبل عند حدوث تغيرات تضع الكيان الحي أمام اختبار القدرة على المقاومة من اجل البقاء .وعلى عكس الانتخاب الطبيعي، الذي يقلل كمية التنوع في الحوض الوراثي. نرى الطفرات تزيد التنوع عبر إدخال مورثات جديدة إلى الحوض الوراثي

إصلاح الذي ان اي DNA Repair

إن الحمض النووي في الخلية خاضع للعديد من التغييرات الكيميائية , و لكي تبقى الشفرات المرمزة في شريط الDNA فعالة فيجب على هذه التغييرات الكيميائية أن تصحح و أي فشل في هذا التصحيح يؤدي الى ظهور الطفرة .ان النشرة الأخيرة للجينوم البشري أوضحت وجود **130** مورث تساهم منتجاتها في عملية تصليح ال DNA داخل الخلية

العوامل التي تؤدي إلى ضرر ال DNA

- الإشعاعات ذات طول موجي محدد. مثل إشعاعات التآين (gamma rays and x-rays) أشعة غاما و أشعة x و أشعة UV-C "الفوق بنفسجية" ذات الطول الموجي (260 nm ~) التي تنغمس بشدة في ال DNA , و أيضا الأشعة فوق البنفسجية ذات الطول الموجي الأكبر UV-B التي تؤثر أيضا على غلاف الأوزون

- الاوكسيجين الراديكالي ذو النشاط الكيميائي المرتفع الذي ينتج عن العمليات الحيوية داخل الخلايا
- المواد الكيميائية المتواجدة في البيئة .. كبعض الهيدروكربونات كالمتواجدة في السجائر و بعض المنتجات الميكروبية أو النباتية .. كالالفاتوكسين
- بعض الكيماويات المستخدمة في علاج الامراض كالسرطان مثلا

أنواع الضرر في ال DNA

1- أضرار تخص الأربع قواعد في ال DNA (A, T, C, G) فيمكن أن تتحور او تساهميا و توضع بأماكن مختلفة أو يمكن حدوث عدم توافق في ارتباط النيوكليوتيدات المتقابلة.و من أكثر الحالات انتشارا تبديل زمرة امينية (أي القيام بعملية "deamination") لتؤدي الى تغيير نيوكليوتيد .. C إلى T مثلا . و يمكن عدم التوافق بين النيوكليوتيدات بسبب فشل تفسير و قراءة ال DNA أثناء التصنيع المثل الأكثر انتشارا : اندماج البيريميدين يو pyrimidine U المتواجد في ال RNA بشكل

طبيعي بدلا من T

2- الكسر في شريط الأساس

يمكن أن يقتصر على كسر في شريط واحد من ال DNA ليسمى ب كسر شريط وحيد (a single-stranded break, SSB) .و يمكن أن يكسر كلا الشريطين ليسمى بكسر شريط مضاعف (a double-stranded break (DSB) يمكن أن يسببه الإشعاعات التأينية , و المنتجات الأيونية تقوم به بشكل أفضل

3- الارتباط العبوري Crosslinks الذي يمكن أن يتشكل بين القواعد

قد يحصل بين قواعد الشريط الواحد .. أو في القواعد المتقابلة لكلا الشريطين

يسببه الأدوية الكيميائية

تصليح القاعدة المتضررة

القواعد المتضررة أو غير المتوافقة يمكن أن تصلح بعدة طرق

- العكس الكيميائي المباشر .. (بعكس التفاعل الذي أدى إليها)
 - تصليح القطع المتضررة : تزال فيه القاعدة أو القواعد المتضررة و تستبدل بقاعدة صحيحة في موضع الخلل الذي حدث في ال DNA
- هناك 3 أنماط لتصليح القطع المتضررة و لكل طريقة تختص مجموعة من الأنزيمات
- 1- تصليح قطع القواعد (BER) Base Excision Repair
 - 2- تصليح قطع النيوكليوتيدات (NER) Nucleotide Excision Repair
 - 3- تصليح عدم التوافق (MMR) Mismatch Repair

1- العكس المباشر للضرر الأساسي

إن أكثر سبب لحدوث الضرر في ال DNA و الطفرات الجينية عند الإنسان هو بالإضافة التلقائية للمجموعة الميثيلية (-CH3) كمثال لعملية الأكلية (نزع زمرة الكينية) .. لحسن الحظ معظم هذه التغييرات تُصلح بفعل انزيمات تسمى بالغلایكوسيلاز glycosylases .. فعندما يحدث عدم توافق اثر تبديل C ب T اثر عملية الأكلية ... تقوم هذه الانزيمات بإصلاح عدم التوافق الحاصل بإعادة T إلى C و هذا يتم بدون الحاجة إلى تكسير الDNA و كسر الأشرطة .

بعض العقاقير المستخدمة لعلاج السرطان chemo تحدث ضررا في الDNA عبر الأكلية بعض زمر الأكليل يمكن أن تزال بفعل بروتين ناتج عن الجين MGMT , هذا البروتين قادر على القيام بهذه العملية مرة واحدة فقط لذا فإن إزالة كل الزمر تتطلب جزيئات إضافية من البروتين آليات العكس المباشر للضرر تعاني من بعض المشاكل و أهمها ان هذه الآليات تعتبر مبذرة جدا !!!

التبديلات التي تحدث في ال DNA لا تعد و لا تحصى و كل تبديل على حدى يحتاج لآلية مخصصة لذا تحتاج الخلية لآليات اكثر عمومية قادرة على تصحيح كل انواع الضرر الكيميائي مع عدة عمل محددة ... هذه الحاجة تقابل باليات التبديل للقطع المتضرر

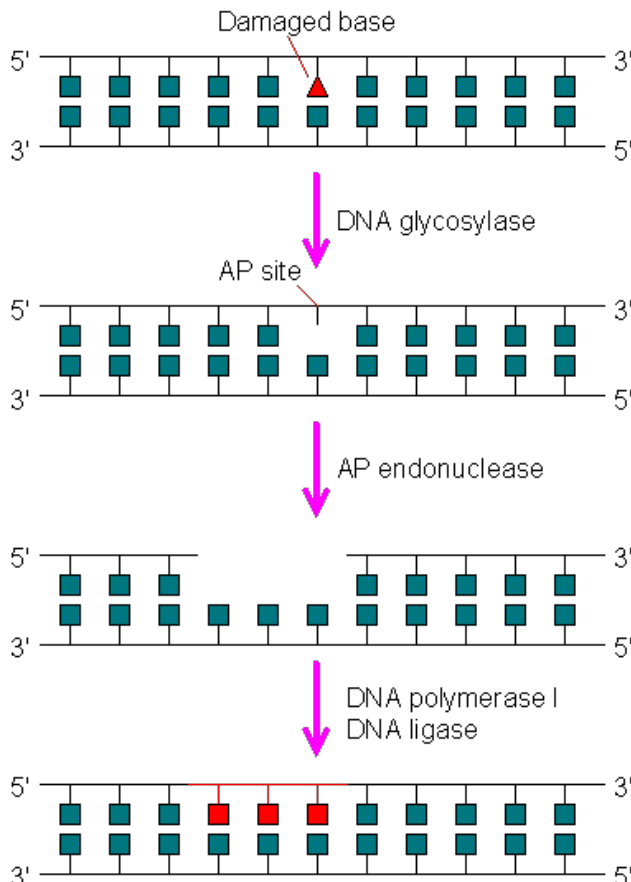
2- آليات تصليح القطع المتضررة

1- تصليح قطع القواعد (BER) Base Excision Repair

.. يمكن تلخيص العملية فيما يلي فيما يلي :

- إزالة القاعدة المتضررة (و تحدث تقريبا 20,000 مرة في خلايا جسمنا يوميا) عبر أنزيم DNA glycosylase , يوجد لدينا على الأقل 8 مورثات تشفر DNA glycosylase مختلف عن الأخرى و كل أنزيم مسئول عن إزالة خطأ معين من الضرر الذي يصيب القواعد

- ثم يقوم نفس الإنزيم بإزالة الريبوز و الفوسفات المتعلقة بهذه القاعدة من شريط ال DNA .. مخلقة بعد ذلك فجوة , يوجد لدينا جينان مسئولان عن تشفير أنزيمات لهذه الوظيفة ... يقوم بهذه العملية



أنزيم AP endonuclease لدى

بكتيريا E.coli ... المقصود ب

(AP) .. الموقع المصاب ..

"AP site" أو "abasic site"

- إعادة وضع النيوكليوتيد الصحيح

.. و هذه العملية تعتمد على

DNA polymerase beta,

.. و هو واحد من 11 DNA

polymerases مشفرة في جيناتنا

- ثم إعادة تغليف الكسر في سلسلة ال DNA .. يوجد إنزيمان يستطيعان القيام بهذه العملية .. في بكتيريا E.coli هما DNA polymerase I و DNA ligase و كلاهما يحتاجان ال ATP لتأمين الطاقة اللازمة

2- تصليح قطع النيوكليوتيدات Nucleotide Excision Repair (NER)

يختلف ال NER عن الطريقة الأولى بعدة نقاط

1- تستخدم أنزيمات مختلفة

2- في حالة وقوع ضرر لدى

قاعدة واحدة فقط تقوم هذه

العملية بإزالة مكان واسع

حول المنطقة المتضررة حتى

في حال سلامة

النيوكليوتيدات المحيطة ..

فهذه الطريقة تزيل رقعة كبيرة

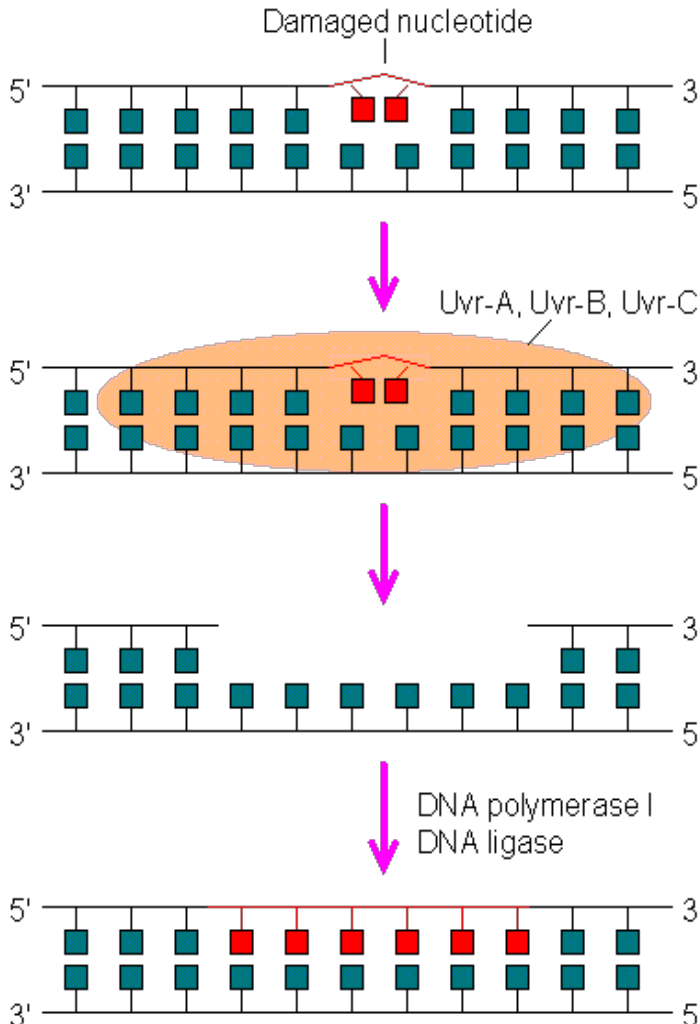
حول الضرر

الطريقة :

- الضرر يتم التعرف عليه من قبل

مجموعة من العوامل البروتينية)

أو عامل واحد فقط) ... و تتجمع



جميع هذه العوامل حول المنطقة المتضررة

- الـDNA يرخى و يتفكك معطي فقاعة . و مجموعة الإنزيمات التي تقوم بهذا العمل هي عوامل النسخ TFIIH, IIH, .. وهي تقوم أيضا بوظيفة في تصنيع الـDNA
- التفككات و التقطيعات تحدث في طرفي المكان المتضرر ('3 و '5) ... و بهذا يمكن إزالة المنطقة التي تحتوي على الضرر
- يتم تصليح الأضرار بتبديل النيوكليوتيدات بوجود الأنزيم polymerase delta و polymerase epsilon
- يقوم الـDNA ligase بإعادة وصل قطع الـDNA وربطها تساهميا في كل سلسلة على حدا في بكتيريا E.Coli ... البروتينات UvrA, UvrB, UvrC مسؤولة عن إزالة النيوكليوتيدات المتضررة و ما حولها .. و يتم ملئ الثغرات بمساعدة DNA polymerase I و DNA ligase و في الخميرة ... بروتينا شبيهة بروتينات Uvr تسمى RADxx ... RAD تعود لكلمة radiation أي إشعاع .. من الأمثلة عليها .. RAD3, RAD10

من أقوى الأمثلة عن الأمراض التي تحدث بسبب فشل هذه العملية

مرض تشقق الجلد (Xeroderma Pigmentosum (XP)

هذا المرض هو مرض وراثي يصيب البشر .. و هو نادر الحدوث ...

يسبب هذا المرض مشاكل جلدية كجروح و بقع ذات ألوان تتدرج بين البني و الأحمر و الوردي أحيانا لدى التعرض للشمس .. و هو أشبه بحالة متفشية من سرطان الجلد

إن هذا المرض تسببه طفرة تقع في بضع جينات .. جميعها لها دور في Nucleotide Excision Repair منها :

- XPA الذي يشفر البروتين الذي يربط المواقع المتضررة و يساعد على تجميع بروتين آخر يلعب دور في نفس عملية التصليح ذاتها

- XPD و XPB ... هما جزء من TFIIH و بعض الطفرات التي تطرأ في XPD و XPB تتسبب في الشيخوخة المبكرة ..
- XPF , الذي يقص السلسلة من طرف 5' من الضرر
- XPG , الذي يقص السلسلة من طرف 3' من الضرر

- يوجد نوع من تصليح الـDNA بطريقة **NER** ... تسمى الآلية بـ Transcription-Coupled .. أو الآلية تصليح النسخ المضاعف ..

هذه الآلية تقوم بالتصليح بشكل سريع جدا و فعال

و تحدث في الخلايا التي تتضاعف و تنسخ جيناتها بشكل سريع .. و لسلسلة الـDNA الذي يعمل أساس لعملية النسخ

يحدث هذا التصليح على XPD , XPB و بعض الجينات الأخرى .. بشكل أساسي و البروتينات التي تقوم بالوظيفة الفعالة هي بروتينات CSA و CSB ... (الطفرات فيها تسبب فوضى في الكروموزومات تؤدي لمتلازمة كوكاين Cockayne's syndrome)

يساهم منتج CSB في النواة مع RNA polymerase II ... المسئول عن تشكيل الـRNA الرسول (mRNA) ليشكل وصلة بين في النسخ و التصليح لدوره المشترك في العمليتين

يمكن اختصار جميع ما ذكرت فيما يلي :

إذا قام RNA polymerase II بالمرور على السلسلة المنسوخ منها في الـDNA و التقى مع قاعدة متضررة .. يمكن أن يوظف بروتين آخر ... مثل البروتينات CSA و CSB .. ليقوم البروتين المستدعى بالتصليح الفوري للقاعدة المتضررة قبل إنهاء النسخ

3- تصليح عدم التوافق (Mismatch Repair (MMR)

يحدث هذا التصليح في النيوكليوتيدات السليمة تركيبيا .. لكن التي تعاني من أخطاء في الاقتران ... تنافي ما وضعه واستون و كريك Watson-Crick بخصوص اقتران النيوكليوتيدات ..

(A>><<T, C >><<G)

و هذه الطريقة قد تستخدم إنزيمات مستعملة في العمليتين لسابقتين (BER) و (NER) .. و أيضا استعمال إنزيمات أخرى لم تدخل في العمليتين مختصة لهذه الوظيفة

التعرف على مكان عدم التوافق يتطلب بعض البروتينات من ضمنها بروتين مشفر في الجين MSH2. و قص عدم التوافق يتطلب بروتينات أخرى مختلفة و تتضمن البروتين المشفر في الجين MLH1. إن نقص الجينات MLH1 و MSH2 يؤدي إلى سرطان كولون موروث .. إذ يعتبر هذان الجينان مخدات للتورم

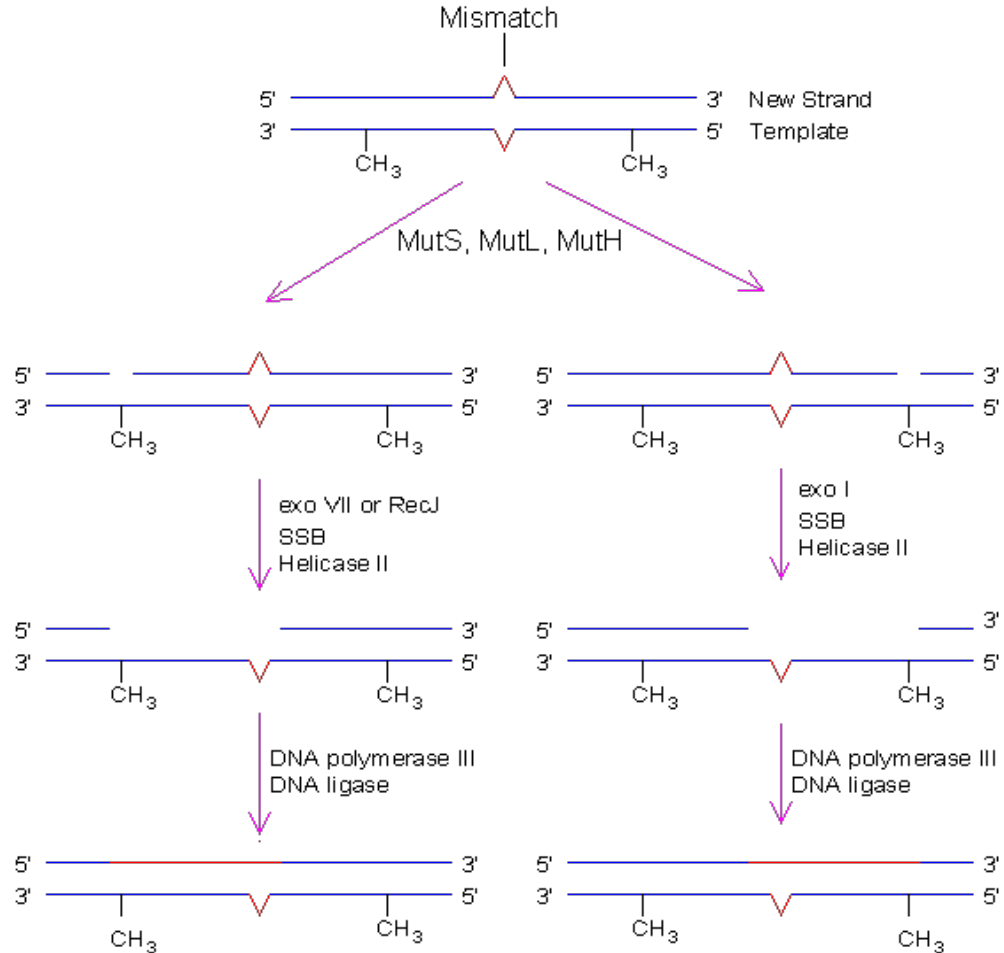
الآلية المحددة للتعرف على عدم التوافق في ال DNA البشري غير مكتشفة حتى الان .. اما في بكتيريا E.coli فيتم التعرف عن طريق methylase (مفكك لمركبات ميثيل) يدعى "Dam methylase" الذي يستطيع أن يُمثّل كُلاًّ الأدينين الذي يقع ضمن سلسلة GATC(5') , بعد تصنيع ال DNA يتمثل الشريط المنسوخ منه .. أما الشريط المنسوخ (اي الجديد) لم تتم ميثلته , هكذا يمكن أن يحدث اختلاف بين الشريط الأصلي و المنسوخ

• تبدأ عملية التصنيع بالبروتين MutS الذي يرتبط بالثنائيات الغير متوافقة .. ثم يقوم البروتين MutL بربط هذا المعقد و ينشط عمل بروتين آخر هو Muth ليقوم بنفس المهمة

• تفعيل Muth ينتج عنه شق السلسلة GATC عند السلسلة المنسوخ منه ال DNA

• ثم تتم ازالة القطعة المشقوقة في السلسلة ذات عدم التوافق بفعل إنزيم exonuclease و بمساعدة helicase II و بروتين SSB ...

- إذا حدث الشق عند الطرف '3' من عدم التوافق ستتم هذه الخطوة بفعل إنزيم **exonuclease I** الذي يقوم بإنزال السلسلة الوحيد فقط في الجهة '3' نحو الجهة '5'
- أما إذا حدث الشق عند الطرف '5' من مكان عدم التوافق فتحدث العملية بفعل إنزيم **exonuclease VII** أو **RecJ**
- و تقوم الأنزيمات **polymerase III** و **DNA ligase** بإملاء الثغرة التي تخلفها الخطوات السابقة
- المسافة بين طرف **GATC** و نقطة عدم التوافق قد تتعدى على **1000** زوج قاعدي لذا فيعتبر تصليح عدم التوافق غير مجدي



تصليح عدم التوافق في حقيقيات النوى قد يكون قريب جدا منه في بكتيريا **E.Coli** , و قد اكتشف وجود **MutS** و **MutL** في الخميرة و في الثدييات و في حقيقيات نواخرى ,

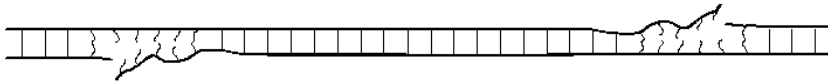
MSH1 و MSH5 مماثلات ل MutS و MLH1 و PMS1 و PMS2 مماثلات
أيضا ل MutL

هذا الجدول مقارنة بين الإنزيمات المستخدمة في آليات تصليح الـ DNA

Repair System	Enzymes/proteins	Repair System	Enzymes/proteins
Base excision	DNA glycosylase	Mismatch	Dam methylase
	AP endonuclease		MutS, MutL, MutH
	DNA polymerase I		Exonuclease
	DNA ligase		DNA helicase II
Nucleotide excision	Uvr-A, Uvr-B, Uvr-C		SSB protein
	DNA polymerase I		DNA polymerase III
	DNA ligase		DNA ligase

كسر سلاسل الـ DNA و تصليحها

الإشعاعات و المواد الكيميائية قد تؤدي إلى كسر احد أو كلا سلاسل الـ DNA



كسر في سلسلة واحدة

كسر مضاعف (في السلسلتين)



1- الكسور في السلسلة الواحد (SSBs) Single-Strand Breaks

يتم تصليح هذه الكسور باستخدام نفس الإنزيمات المستخدمة في نظام تبديل القاعدة التضررة (BER).

2- الكسور المزدوجة في كلا السلسلتين (DSBs) Double-Strand Breaks

هناك اليتان تحاول فيها الخلية تصليح الكسور المكتملة في جزيئة الـ DNA

- خاصاً (يدعى **Ku**) للتعرف على المناطق المسورة و الارتباط بالنهايات المسكورة و وصلها ببعضها مرة أخرى. هذا الأمر سيتم بشكل أفضل إن وجدت النيوكليوتيدات المكملة .. لكن يمكن أن يتم بدونهم ... هذا النوع من الانضمام يسمى أيضاً **Nonhomologous End-Joining (NHEJ)** ... أي ارتباط النهايات غير المتماثلة ...

- الخطأ في الارتباط قد يسبب أخطاء في الترجمة مما يؤدي إلى الكثير من المشاكل الوراثية و الطفرات

- إعادة التجميع المتماثل : هنا تصلح النهايات المكسورة باستخدام معلومات على الجزء السليم

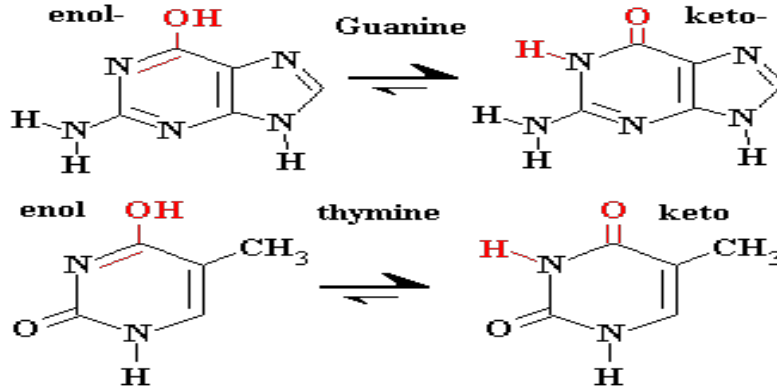
الطفرة الوراثية Genetic Mutation

تعرف الطفرة الوراثية بأنها تغير مفاجئ وكابت في الصفات الوراثية للكائن الحي، والذي يحتفظ به خلال عملية إعادة تركيبه أو تضاعفه، على ألا يكون هذا التغير في التركيب الوراثي ناتجا عن اتحادات وراثية أو انتقال الحامض النووي منقوص الأكسجين (DNA) من خلية إلى أخرى.

تحدث الطفرة نتيجة تغير في ترتيب القواعد النيتروجينية بالفقد أو الاضافة أو الإستبدال، مما يؤدي إلى تغير في تركيب المورثة وبالتالي تغيير في تكوين البروتين الذي تشفره، فينتج عنه تغير في الصفات مثل عدم القدرة على تخليق بعض الأحماض الأمينية أو الفيتامينات أو ظهور حساسية أو مقاومة تجاه المضادات الحيوية أو الملتهمات، أو تغير في الخصائص الأنزيمية. قد تكون الطفرات في الخلايا البكتيرية تلقائية (Spontaneous mutation) وهي التي تحدث طبيعيا بدون سبب معلوم أما الطفرات المستحدثة (Induced mutation) التي تحدث نتيجة معاملة البكتيريا بالعوامل المطفرة مثل الأشعة أو الحرارة أو بعض المواد الكيميائية التي تتفاعل مع المادة الوراثية. تقسم الطفرات الى:-

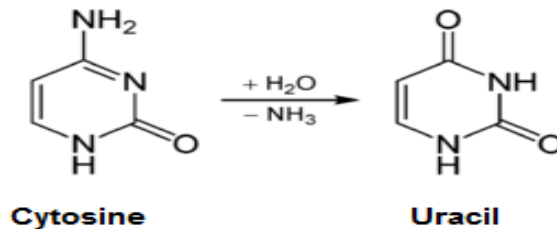
1- طبيعية Natural : بفعل العوامل المطفرة في الطبيعة ومن أهم أسبابها او عواملها:

- الصنوانية Tautomerism: تغيير قاعدة عن طريق إعادة تموضع ذرة هيدروجين، وذلك بتعديل نمط ترابط الهيدروجين لتلك القاعدة، مما يؤدي لازدواج نوكلوتيدات خاطئ أثناء التضاعف وكما موضح في الشكل ادناه:



- نزع

- البيورينات Depurination: فقدان قاعدة بيورين لتشكيل موقع منزوع البورين Apurinic Site (AP site) والذي يحدث نتيجة لازالة قاعده بيورينييه اثناء عمليات اصلاح الدنا.
- نزع الأمينات Deamination: نزع مجموعة أمين والتي تؤدي لتبديل قاعدة عادية الى اخرى مثلا تبديل السايروسين الى يوراسيل كما موضح ادناه:

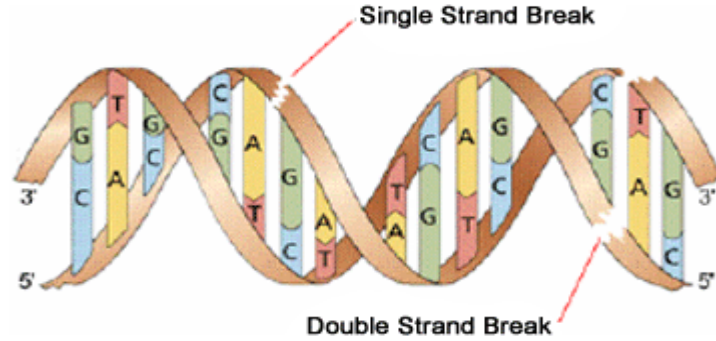


2- **مستحثة Induced** : والتي تحصل بشكل مقصود كما في بعض التجارب المختبرية التي تختبر القدرة التطهيرية لبعض المركبات او المؤثرات.

■ من العوامل التي تسبب الطفرة المستحثة هي (تسمى العوامل المطفرة بـ Mutagen) :

اولا: العوامل الفيزيائية: وأهمها الأشعة والتي تنقسم الى:

- **الأشعة المؤينة Ionizing Radiation** : وأهمها الأشعة السينية X-ray وأشعة كما γ -ray حيث تعمل على عطب الدنا من خلال مايلي:
 - 1- القطع في احد الشريطين Single Strand Breaks من خلال تحطيم الاصره بين السكر والقاعده النتروجينية او الاصره ثنائية الفوسفات (Phosphodiester bond) . ويتم ذلك من خلال تكوين الجذور الحرة للاوكسجين.
 - 2- القطع في كلا الشريطين Double Strand Breaks من خلال تحطيم الاصره بين السكر والقاعده النتروجينية او الاصره ثنائية الفوسفات (Phosphodiester bond) . . ويتم ذلك من خلال تكوين الجذور الحرة للاوكسجين.



-3 Base Damage:

- **الأشعة الغير مؤينة non-ionizing Radiation** : وأهمها الأشعة فوق البنفسجية UV-**light** : حسب منظمة الغذاء والدواء الأمريكية ووكالة ناسا هنالك ثلاثة انواع من الأشعة :

UV-A 400 nm - 320 nm

UV-B 320 nm - 290 nm

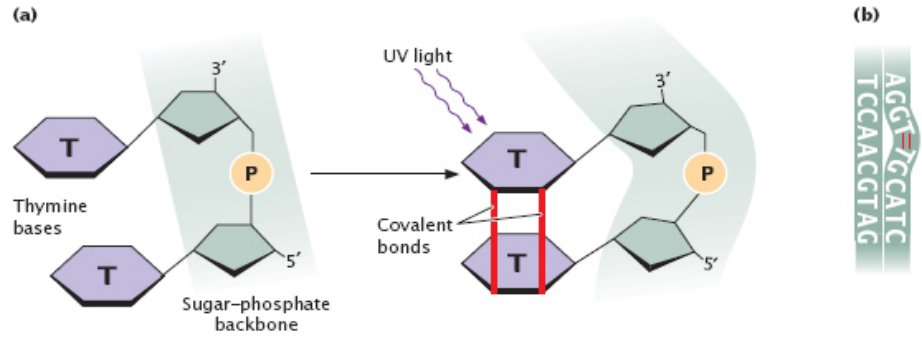
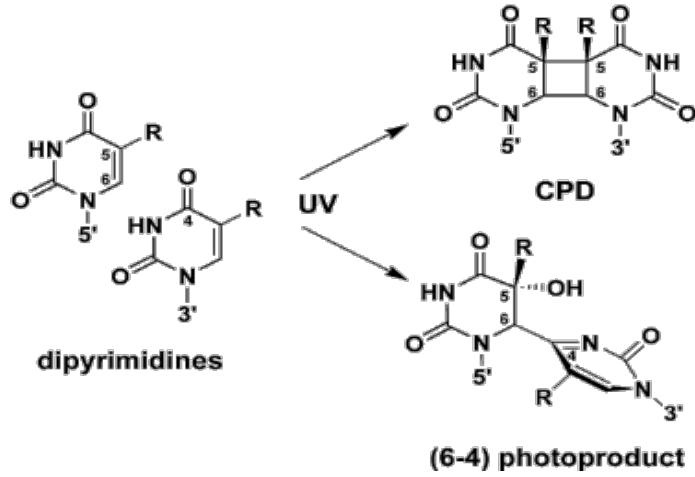
UV-C 290 nm - 100 nm

ان اخطر هذه الأنواع هي UV-B حيث تعمل على عطب الدنا من خلال :

- 1- تكوين مركبات ضوئية photoproducts حيث تمتص الفوتونات المتأتية من الـ UV- B من قبل الدنا وتؤدي الى حالة من عدم الاستقرار وإعادة ترتيب الالكترونات مكونة هذه المركبات الضوئية وأهمها:

Cyclobutane pyrimidine dimer (CPD) e.g. Thymine Dimer

6-4 pyrimidine –pyrimidone

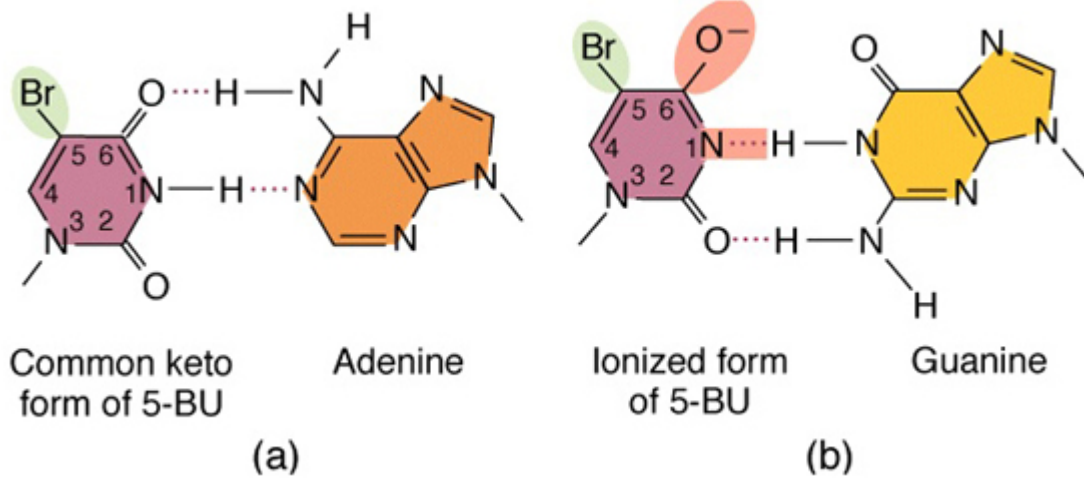


2- استبدال قاعدة منفردة او زوج قاعدي single-base or Double-base substitutions كما في استبدال السايروسين بالثايمين.

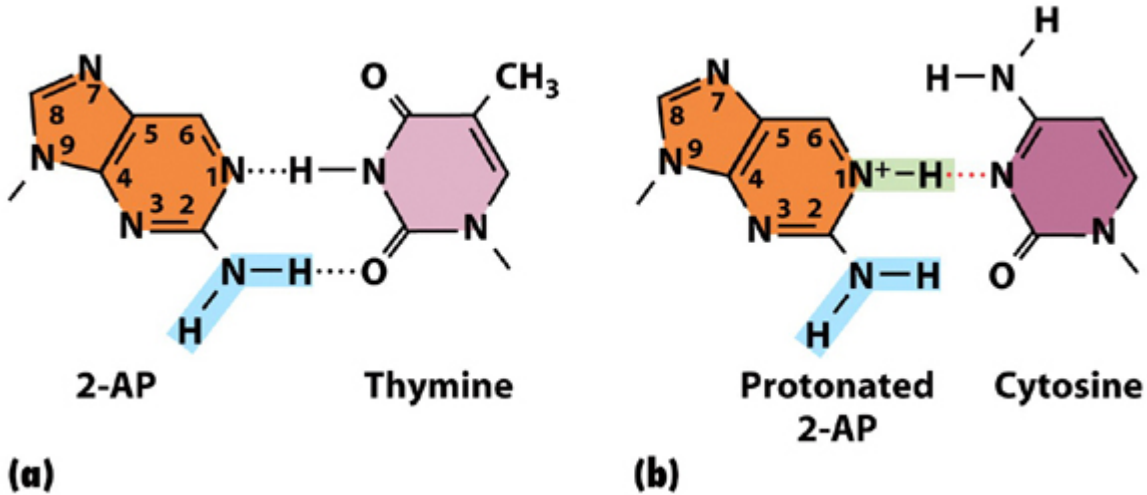
ثانيا: العوامل الكيمياوية: والتي تنقسم الى

- **مشابهات القواعد Base analogue mutagens** : وهي مواد كيمياويه تشبه الى حد كبير القواعد النتروجينية الاعتيادية(البيورينات والبرميدينات) وتمتاز بأنها ممكن ان ترتبط مع اكثر من نوع من القواعد النتروجينية مسببة الطفره ومن هذه المواد:

- **5-برومويوراسيل 5-BU** : لديه شكل كيتوني يشبه الثايمين وبذلك ممكن ان يرتبط مع الأدينين وشكل اينولي يشابه الستيتوسين يمكنه من الارتباط مع الكوانين.



- **2-امينوبيورين 2-AP** : على العكس من 5-BU لديه شكل كيتوني يشبه الادلين وبذلك ممكن ان يرتبط مع الثايمين وشكل اينولي يشابه الكوانين يمكنه من الارتباط مع السايوسين.

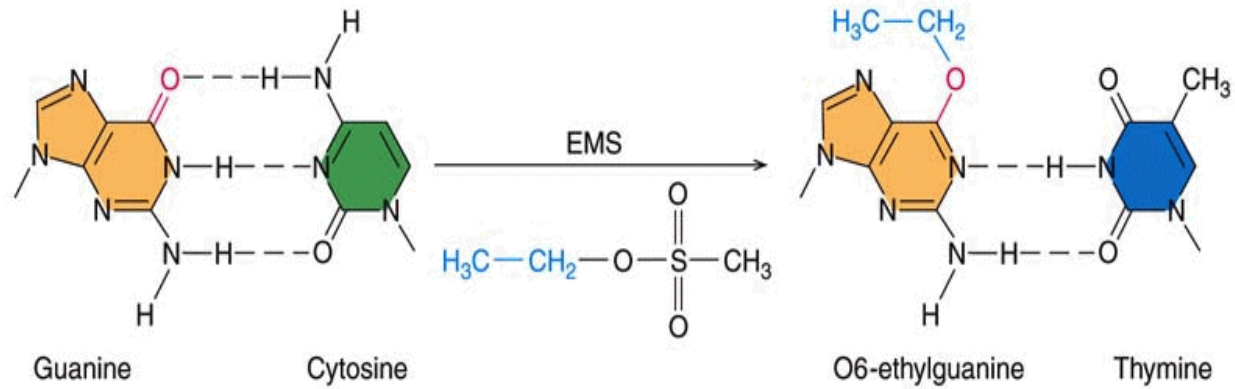


- 1- عوامل الالكلة Alkylator : هذه العوامل تتفاعل مباشرة مع القاعدة النروجينية وتسبب في تغييرها الى قاعدة اخرى مسببة خطأ في الارتباط mispairing ومن هذه المواد:

Ethyl methane sulfonate (EMS)

ا.د. احمد محمد تركي

حيث تعمل على تحويل الكوانين الى 6-اثيرل كوانين (تشابه الادينين) والتي ترتبط بدورها مع الثايمين اي ان هذه المادة تحول الارتباط G:C الى A:T



Methyl methane sulfonate (MMS)

Diethylsulfate (DES)

Nitrosoguanidine (NTG, NG, MNNG)

Mastard gas

2- عوامل اخرى: وتشمل

- الهيدروكسيل امين الذي يحول مجموعه الامين في السايروسين الى هيدروكسيل امين وبذلك يحول السايروسين الى هيدروكسي يوراسيل الذي يرتبط بالادينين بدلا من الكوانين اي ان هذه المادة تحول الارتباط G:C الى A:T
- حامض النتروز الذي يعمل على سحب مجموعة الأمين من القواعد حيث يؤدي الى: تحويل الادينين الى هايپوزانثين الذي يرتبط بالسايروسين اي ان هذه المادة تحول الارتباط G:C الى A:T
- تحويل السايروسين الى اليوراسيل الذي يرتبط بالادينين اي ان هذه المادة تحول الارتباط G:C الى A:T

ثالثا: العوامل البايولوجية: والتي تنقسم الى:

- 1- سلاسل الدمج (insertion sequence) IS التي يمكن ان تكون وحيدة أو مركبة تحتوي على مورثة أو عدة مورثات كتلك الخاصة بمقاومة المضادات الحيوية ومثالها IS10 و IS1.
- 2- العوامل المتوضعة (الترانسبوزون) Transposones : ومثالها Tn3.
- 3- العاثيات البكتيرية الاندماجية Lysogenic bacteriophage.

انواع الطفرات: تقسم الطفرات الى عدة انواع رئيسه والتي تضم بدورها انواع ثانوية وتقسم الى مايلي:

اولا: حسب تأثيرها على الوظيفة: وتقسم الى

- **طفرات فقدان الوظيفة:** هذه الطفرات تحدث عندما تصبح وظائف نواتج الجينات غير مكتملة أو معدومة. عندما يفقد الأليل وظيفته بالكامل ، فإن الطفرة التي تسببت في ذلك غالباً يطلق عليها طفرة عديمة الشكل amorphic وعادةً تكون الأنماط الظاهرية المرتبطة بهذه الطفرات متتحية.
- **طفرات كسب الوظيفة:** طفرات تغير النواتج الجينية بحيث تكسبها وظائف جديدة وشاذة. هذه الطفرات عادة تكون مرتبطة بأنماط ظاهرية سائدة. وهي غالباً تسمى طفرات جديدة الشكل أو جديدة البنية neomorphic.
- **طفرات سالبة سائدة:** تسمى أيضاً طفرات مضادة للشكل antimorphic، تؤدي لأن تعمل النواتج الجينية المعدلة بشكل مناهض للألائل برية النمط. هذه الطفرات عادة ما تنتج وظائف جزيئية معدلة (عادة تكون غير نشطة). والأنماط الظاهرية المقرونة بها تكون سائدة.
- **الطفرات المميته:** تؤدي لموت الكائن الحي الحامل لهذه الطفرة.
- **الطفرات الرجعية:** طفرات نقطية تسترجع التسلسلات الأصلية، ومن ثم النمط الظاهري الأصلي.

ثانيا: حسب تأثيرها على الصلاحية: وتقسم الى

- **الطفرة الضارة:** هي طفرة تأثيراتها على النمط الظاهري تكون سلبية، وبذلك تحط من صلاحية الكائن الحي.
- **الطفرة النافعة:** هي طفرة تعزز صلاحية الكائن الحي، أو تدعم صفاته المرغوبة. وتأثيراتها على النمط الظاهري تكون إيجابية.
- **الطفرة المحايدة:** تُعرّف على أنها طفرة لا يترتب عليها تأثيرات ضارة أو نافعة. هذه الطفرات تحدث بمعدل ثابت.
- **الطفرة شبه المحايدة:** تُعرّف على أنها طفرة قد تكون مؤذية أو مفيدة بشكل طفيف، هذا ومع أنّ معظم الطفرات شبه المحايدة تكون مؤذية قليلاً.

ثالثا: حسب تأثيرها على البنية التركيبية او تركيب البروتين الناتج: وتقسم الى

- 1- الطفرة النقطية (Point mutation) : سميت بالنقطية لأنها تتضمن استبدال قاعدة نروجينية واحده فقط وتسمى بالاستبدال المتكافئ (Transition substitution) اذا حدث استبدال لبيورين ببيورين او بايرميدين ببايرميدين (من نفس المجموعه) في حين تسمى بالاستبدال الغير المتكافئ (Transversion substitution) اذا حدث استبدال لبيورين ببايرميدين والعكس صحيح (من مجاميع مختلفه) وكما موضح ادناه:

Wild type

5'-AAT CGT GGC CCT ACC TCC AAA-3'
3'-TTA GCA CCG GGA TGG AGG TTT-5'

Mutant type
(Transition)

5'-AAT CGT **GAC** CCT ACC TCC AAA-3'
3'-TTA GCA **CTG** GGA TGG AGG TTT-5'

Wild type

5'-AAT CGT GGC CCT ACC TCC AAA-3'
3'-TTA GCA CCG GGA TGG AGG TTT-5'

Mutant type
(Transversion)

5'-AAT CGT **GCC** CCT ACC TCC AAA-3'
3'-TTA GCA **CGG** GGA TGG AGG TTT-5'

وكنتيجه لهذه الطفره النقطية تكون واحده من الأنواع التالية:

✓ الطفرات النقطية الغير متحسسة **Non sense**: وتنتج عندما يحدث استبدال لقاعدة ضمن شفره تشفر الى واحده من شفرات **الايقاف** ومثالها:

Wild type DNA

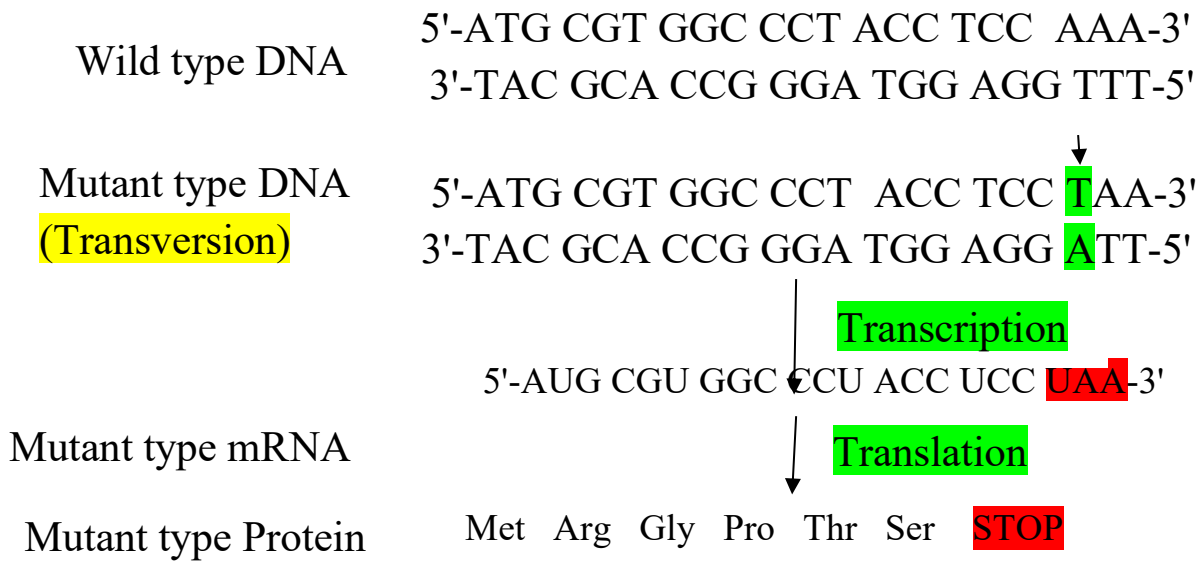
5'-ATG CGT GGC CCT ACC TCC AAA-3'
3'-TAC GCA CCG GGA TGG AGG TTT-5'

Wild type mRNA

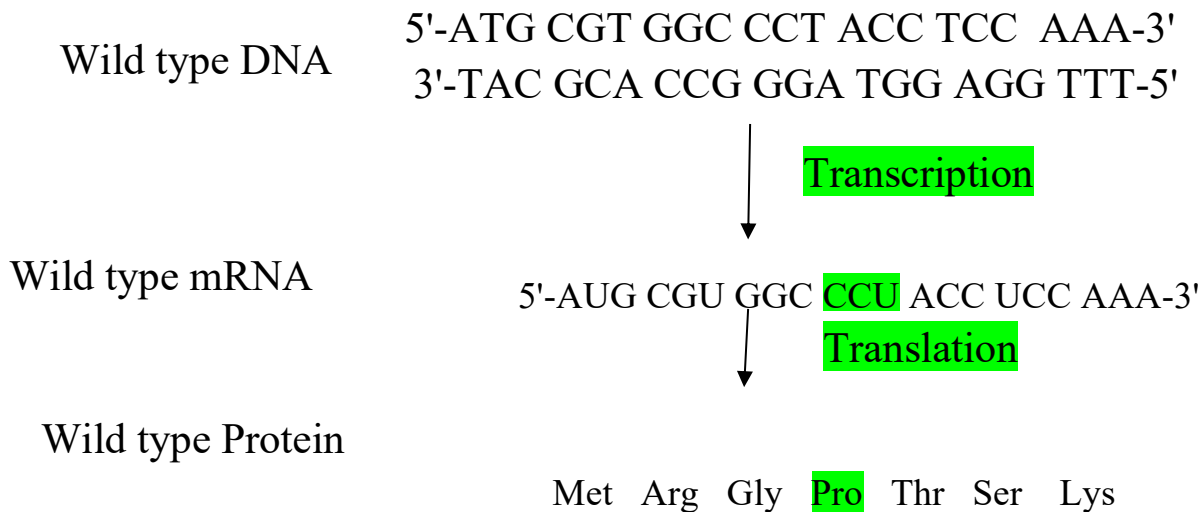
5'-AUG CGU GGC **CCU** ACC UCC AAA-3'

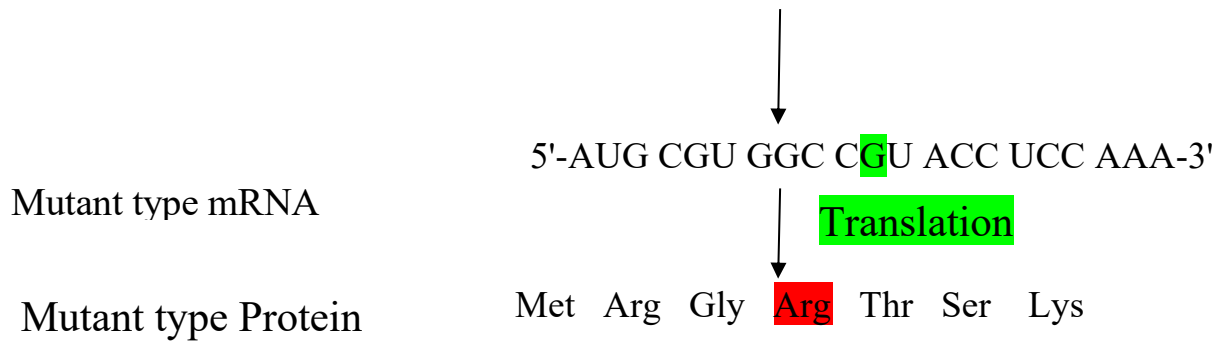
Wild type Protein

Met Arg Gly Pro Thr Ser Lys

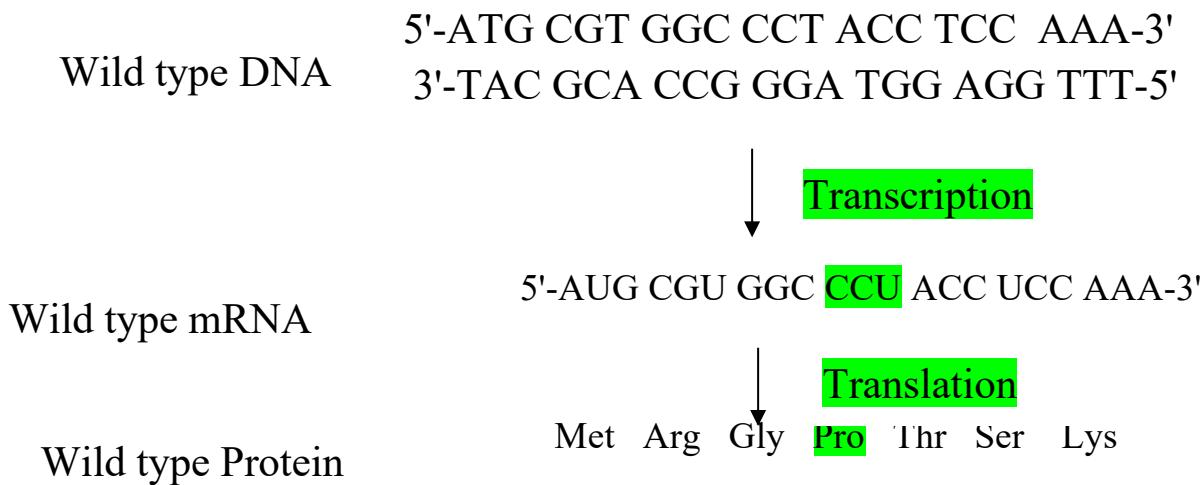


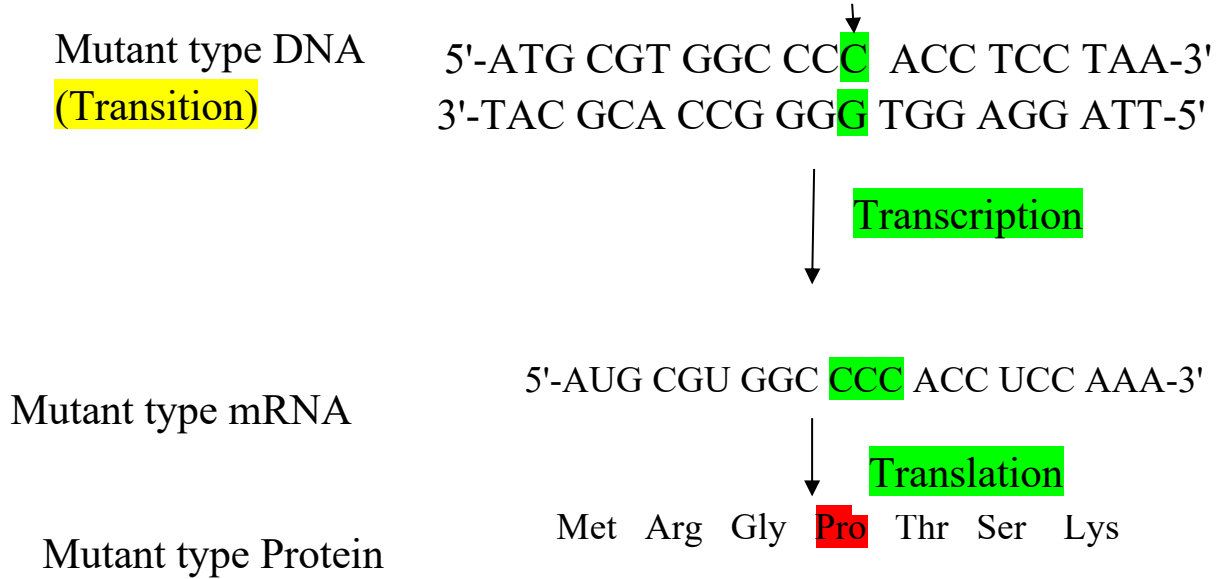
✓ الطفرات النقطية خاطئة التحسس **Missense**: وتنتج عندما يحدث استبدال لقاعدة ضمن شفره تشفر الى حامض اميني مختلف تماما عن الأصلي:





✓ الطفرات النقطية الصامتة **Silent**: وتنتج عندما يحدث استبدال لقاعدة ضمن شفره تشفر الى نفس الحامض الاميني الأصلي:



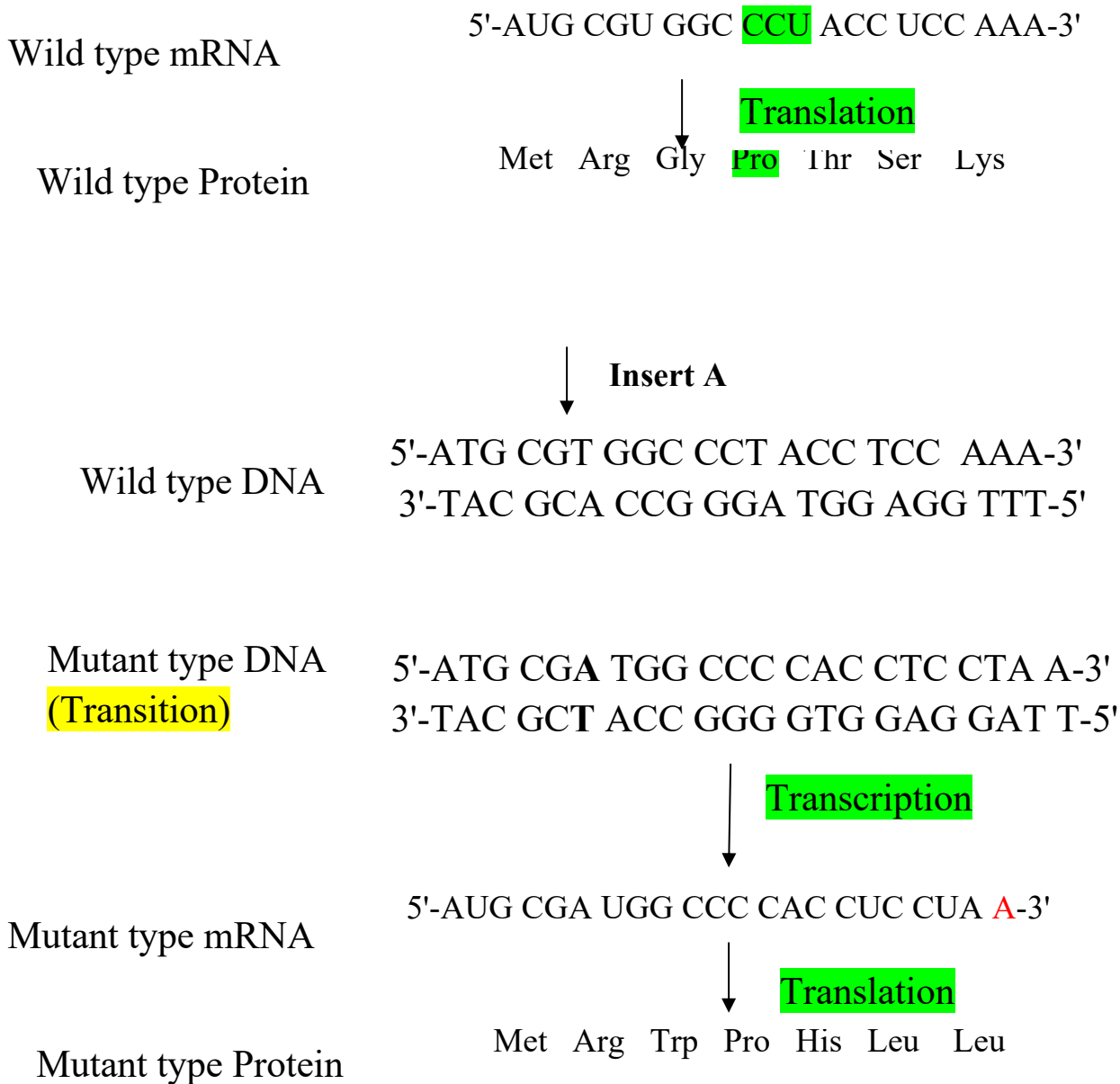


-2 طفرة إزاحة الإطار (Frameshift Mutation) : وتشمل الحذف Delete او الاضافة Insert لقاعدة نتروجينية او اكثر وسميت بهذا الاسم لأنها تغير في شكل كل التسلسلات التي تليها وكما موضح في المثال التالي:

THE **B**IGCATEAT THERAT
THE BIG CAT EAT THE RAT
THE IGCATATETHERAT
THE IGC ATA TET HER AT

لدينا الجملة
بعد تقسيمها لثلاثيات تصبح كالتالي
عند حذف حرف تصبح الجملة
بعد تقسيمها لثلاثيات تصبح كالتالي





التشوهات او الاعتلالات الكروموسومية *Chromosome Aberration*

ويقصد بها الطفرات او الاعتلالات الغير طبيعية التي تحدث على مستوى الكروموسوم وهي على نوعين:

1- تشوهات او اعتلالات تركيبية *Structural Abnormalities*: وتعني التغيرات في تركيب الكروموسومات وهي على عدة انواع:

حذف قطعه من الكروموسوم **Deletion**



إضافة قطعه من الكروموسوم **Insertion**



استبدال قطعه من الكروموسوم **Translocation**



عكس قطعه من الكروموسوم :Inversion



مضاعفة قطعه من الكروموسوم :Duplication



2- تشوهات او اعتلالات عدديه Numerical Abnormalities : وتعني التغيرات في عدد الكروموسومات ففي الحالة الطبيعية هنالك 23 زوج كروموسومي وتسمى بـ Disomy اما اذا حدث تغير في عدد الكروموسومات ضمن الزوج الواحد فمثلا إضافة كروموسوم فيصبح هنالك ثلاث كروموسومات بدلا من اثنين وتسمى هذه الحالة Trisomy وعلى العكس لو فقد كروموسوم يبقى كروموسوم واحد وتسمى هذه الحالة Monosomy.

آليات إصلاح الدنا DNA Repair

بالرغم من أن لإنزيمات بناء DNA (DNA polymerases) نشاطية تصليح تكمن في إزالة النيوكليوتيدات الخاطئة إلا أن البعض من الأزواج القاعدية الشاذة الناتجة تقلت من نظام التصليح هذا، بالإضافة إلى ذلك يحدث خطأ التزاوج من الطفرات التلقائية (tautomerisation) للقواعد النيوكليوتيدية، لا تؤدي كل هذه الأخطاء حتما إلى ظهور طفرات في الخصائص، لأن الخلية تمتلك أنظمة تسمح لها بإزالة هذه الأخطاء تسمى بأنظمة التصليح أخطاء التزاوج .

كما يتعرض DNA داخل الخلية إلى أنواع مختلفة من الأضرار ، فقد تهدمه انزيمات هاضمة أو يتعرض لكسور مختلفة أثناء الانقسام، كما يمكن للعوامل الخارجية مثل المركبات الكيميائية والاشعاعات (X, ... UV) أن تحدث الكثير من الأضرار في DNA لذلك يتطلب تصليح التشوهات الناتجة لابقاء أي طابع وراثي في صورته السليمة الموروثة عن الأباء .

يجدر الاشارة الى نظام الاستجابة الذاتي SOS حيث يعمل هذا النظام على تحفيز إي نوع من آليات الإصلاح وأهمها آلية إصلاح قص النيوكليوتيدة Nucleotide Excision Repair . يحصل تحفيز لإنتاج بروتينات نظام الاستجابة الذاتي SOS من خلال تجمع ssDNA ويثبط عندها DNA polymerase ويقوم انزيم RecA بتكوين خيوط حول الـ ssDNA الأمر الذي يؤدي الى تحفيز الـ RecA وتثبيط المثبط LexA repressor حيث يعمل هذا المثبط على منع تشفير جينات نظام الاستجابة الذاتي SOS وعندما يحفز RecA يعمل على إزالة التثبيط ويتم استنساخ وتشفير جينات نظام الاستجابة الذاتي SOS وبالتالي يؤدي الى تحفيز آليات الإصلاح وأولها آلية إصلاح قص النيوكليوتيدة Nucleotide Excision Repair .

حسب نوع العطب الموجود في الدنا هنالك عدة آليات تستخدم لإصلاح الدنا يمكن توضيحها كمايلي:

- 1- آلية إصلاح الارتباط الخاطئ Mismatch Repair
- 2- آلية إصلاح قص النيوكليوتيدة Nucleotide Excision Repair
- 3- آلية إصلاح قص القاعدة Base Excision Repair
- 4- آلية الإصلاح بالتنشيط الضوئي المباشر Direct Photoreactivation Repair
- 5- نظام SOS

1- آلية إصلاح الارتباط الخاطئ (MMR):

تستخدم هذه الآلية لفك الارتباط الخاطئ الذي يحصل بين القواعد الغير متوافقة وخصوصا الارتباط الخاطئ الذي يحصل بين الأدينين Adenine وغيرها من القواعد الغير متطابقة. في الحالة الطبيعية يقوم انزيم Dam methylase بإضافة مجموعة مثيل الى الأدينين الموجود ضمن التسلسل GATC (عندما تكون مرتبطة بالثايمين) اما اذا ارتبط الأدينين ارتباطا خاطئا mismatch مع احد القواعد الأخرى فان انزيم Dam methylase لا يضيف مجموعة المثيل الى الأدينين.

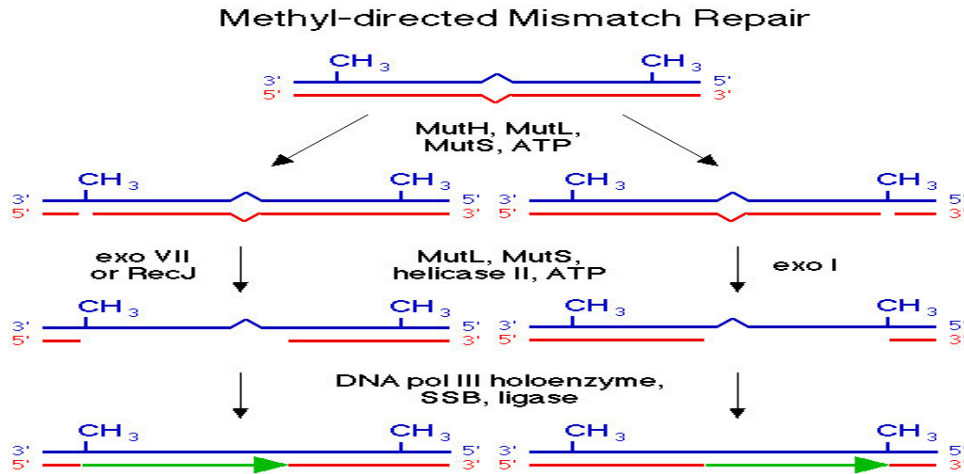
تستخدم هذه الآلية لإصلاح الارتباط الخاطئ الذي يحدث نتيجة للطفرات النقطية بنوعيهما (Transition و Transversion) وطفرات تغير الإطار Frame shift أي ان هذه الآلية تستخدم لإصلاح العطب البسيط Simple lesions والعطب الكبير Bulky lesions .

يمكن توضيح ميكانيكية عمل هذه الآلية في بدائية النواة Prokaryote كما يلي:

1- تميز الارتباط الخاطئ Mismatch Recognition وتتم من خلال انزيم MutS حيث يعمل هذا الأنزيم على تمييز موقع الارتباط الخاطئ.

2- إزالة الارتباط الخاطئ Removing of Mismatch ويتم من خلال ارتباط MutL الذي يحفز ارتباط MutH وهذا الأخير بدوره يعمل قطع Nick من جهة 5' تقع على بعد عدة قواعد من منطقة Mismatch بعد ذلك يعمل انزيم الـ exonuclease بعمل قطع عند الجهة الأخرى من الارتباط الخاطئ 3' بعد ذلك يعمل انزيم UvrD (an Helicase enzyme) على فك الارتباط بين الجزء المعطوب المقصوص والشريط الأم الصحيح

3- اعادة تصنيع الجزء المقصوص Resynthesis بواسطة انزيم DNA polymerase III واعداد الغلق بواسطة DNA ligase . ويوضح الشكل التالي مجمل العملية:



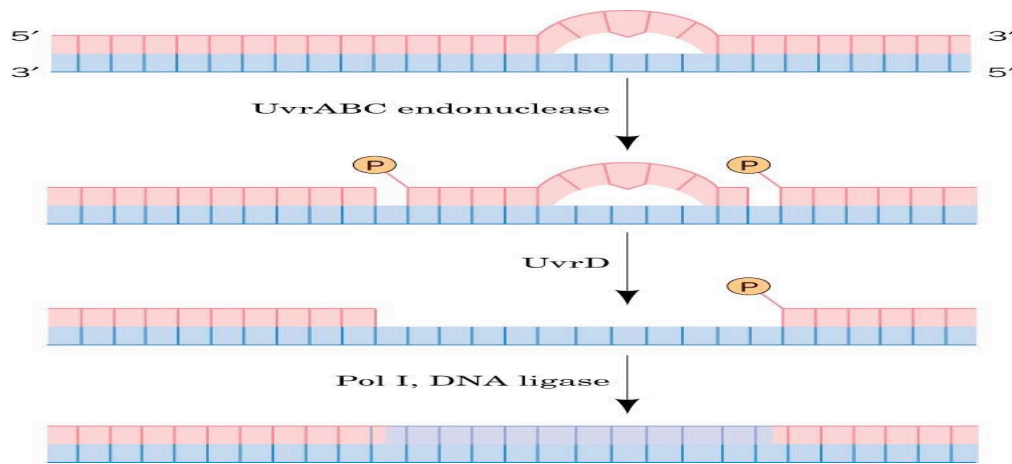
2-آلية إصلاح قص النيوكليوتيدة (NER): Nucleotide Excision Repair

تستخدم هذه الآلية لإصلاح العطب الكبير Bulky lesion الذي يحصل في أكثر من قاعدة ويؤدي إلى خلل في الحلزون المزدوج ومثالها Thymine Dimer وكمايلي:

1-تميز ثنائي الثايمين Thymine Dimer Recognition ويتم ذلك من خلال ارتباط انزيم UvrA و UvrB حيث يعمل معقد UvrAB على مسح مزدوج الدنا ويقف عند موقع Thymine dimer بعد ذلك ينفصل الـ UvrA.

2-ازالة Thymine dimer ويتم من خلال ارتباط الـ UvrC حيث يعمل معقد UvrBC على عمل قطع nick على جانبي الـ Thymine dimer من ثم يرتبط UvrD الذي يعمل على فك الارتباط ومن ثم تزال القطعة الحاوية على Thymine dimer.

3-إعادة تصنيع الجزء المعطوب Resynthesis بواسطة انزيم DNA polymerase I واعداد الغلق بواسطة DNA ligase. ويوضح الشكل التالي مجمل العملية:



3-آلية إصلاح قص القاعدة النتروجينية (BER): Base Excision Repair

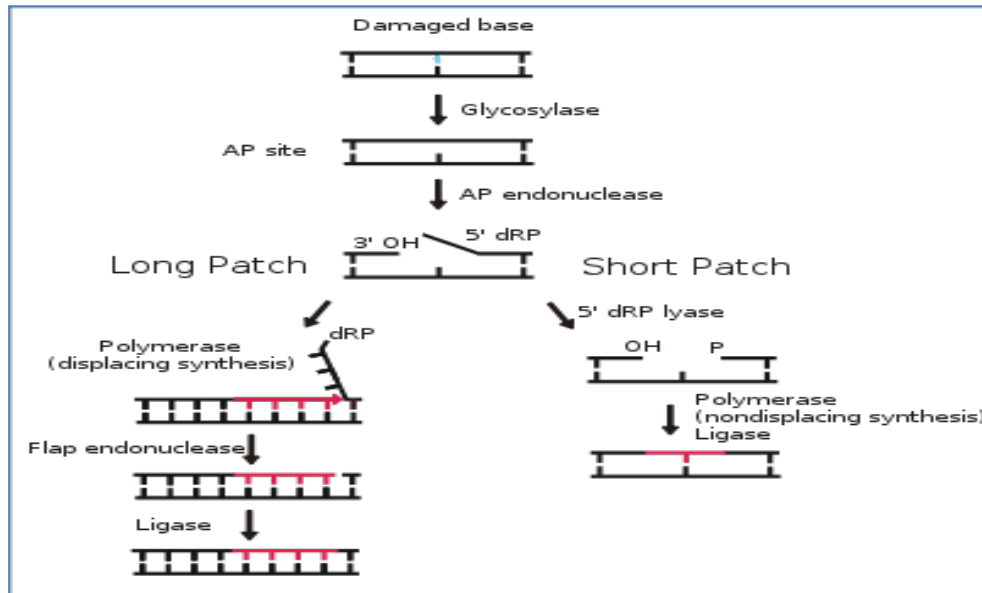
تستخدم هذه الآلية لإصلاح العطب البسيط Non bulky lesion الذي يحصل في قاعدة واحدة فقط ولا يؤدي إلى خلل في الحلزون المزدوج ومثالها الإعطاب التي تحصل في الدنا نتيجة لعمليات deamination,

oxidation, and alkylation

- Oxidized bases: 8-oxoguanine, 2,6-diamino-4-hydroxy-5-formamidopyrimidine (FapyG, FapyA)
- Alkylated bases: 3-methyladenine, 7-methylguanine
- Deaminated bases: hypoxanthine formed from deamination of adenine. Xanthine formed from deamination of guanine. (Thymidine products following deamination of 5-methylcytosine are more difficult to recognize, but can be repaired by mismatch-specific glycosylase)
- Uracil inappropriately incorporated in DNA or formed by deamination of cytosine

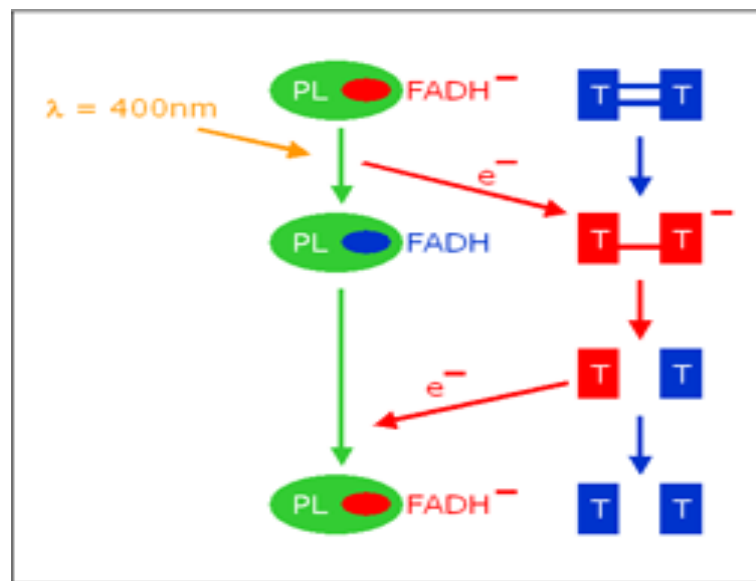
يسمى الأنزيم الأساسي الذي يقوم بإزالة القاعدة النتروجينية الخطأ DNA glycosylase حيث يعمل على كسر الاصره الكلايكوسيديه بين القاعدة النتروجينية وسكر الرايبوز منقوص الاوكسجين ليولد Apurinic or Apyrimidinic site (AP site) وهناك آليتين لإصلاح هكذا إعطاب وهي:

- 1- إصلاح الوجبة القصيرة **Short-Patch Repair** وتحدث في الإعطاب التي تستجيب وتتחס لأنزيم $pol \beta$ lyase كما في الإعطاب الناتجة عن عمليات أكسدة واختزال القواعد النتروجينية وفي هذه الآليه يحدث استبدال للقاعدة في عدد من الخطوات اقل مما في **Long -Patch Repair**
- 2- إصلاح الوجبة الطويلة **Long -Patch Repair** وتحدث في الإعطاب التي لاتستجيب ولاتتחס لأنزيم $pol \beta$ lyase كما في الإعطاب الناتجة عن عمليات الأكله ونزع مجموعة الأمين للقواعد النتروجينية وفي هذه الآليه يحدث استبدال للقاعدة في عدد من الخطوات اكثر مما في **Short -Patch Repair**



4-آلية الإصلاح بالتنشيط الضوئي المباشر Direct Photoreactivation Repair:

وهي الآلية التي تستخدم الإصلاح اعطاب الدنا المتكونه بسبب الاشعه فوق البنفسجيه UV-B و UV-C والتي تؤدي الى تكوين نواتج ضوئيه Photoproducts ومثالها Thymine Dimer. تتلخص هذه الآليه بمايلي: يقوم انزيم الـ Photolyase بامتصاص الضوء المرئي ويقوم بنقل الالكترونات الى FADH ومنها الى Thymine Dimer وتؤدي الى حل Thymine Dimer.



تصليح الإغاثة: SOS

يعتبر التصليح SOS عملية معقدة تسمى بالتصليح غير الوفي لأنه يسمح بمواصلة التضاعف رغم وجود أضرار في حلزون DNA الناتج عن ثنائية التايمين، فهو نظام يولد أخطاء في التسلسل ولا يزيلها. يبدأ هذا النظام في العمل عندما لا يستطيع نظام التصليح الاستثنائي ولا التصليح بعد التضاعف إزالة الأضرار الكثيرة والخطيرة بعد توقف عملية التضاعف، يظهر إذن كحل إغاثة لمنع موت الخلايا.

لا تعرف بالتحديد آلية نظام الإغاثة إلا انه عند E.coli يرتبط هذا النظام على الأقل بثلاث مورثات هي Rec A التي تلعب دورا رئيسيا في عملية إعادة التشكيل الوراثي و Umu C و Umu D.

- حث النظام SOS:

عندما تكون الأضرار خطيرة بمقدار كاف لتوقف بناء DNA، يحدث استنساخ مجموعة من المورثات المهمة تسمى مورثات SOS، بسبب توقف التضاعف وتظهر سلاسل DNA أحادية الخيط، فيتم التعرف عليها بواسطة إنزيم Rec A، لهذا الأخير عدة أدوار:

○ المساهمة في إعادة التشكيل الوراثي من جهة.

○ تخريب البروتين Lex A الكابح الرئيسي لمورثات نظام الاستغاثة SOS.

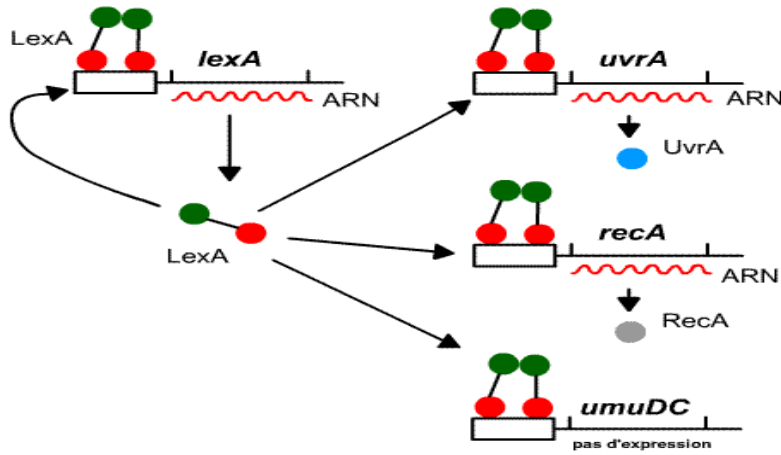
يحث إنزيم Rec A بذلك استنساخ حوالي 20 مورثة كل منها دور هام في عملية تصحيح DNA.

في الظروف المثالية للنمو البكتيري يكبح Lex A مورثات نظام التصليح فلا يستنسخ أو يترجم البعض منها بصفة جد ضعيفة فقط. تنتج البروتينات Lex A و Rec A و Uvr A عاديا بتراكيز منخفضة، تكون كمية Lex A الموجودة كافية لكبح بقية مورثات SOS كليا، لكن عندما تتضرر جزئية DNA بفعل الأشعة فوق البنفسجية مثلا، تظهر مناطق DNA أحادية الخيط فتجذب البروتين Rec A ثم الكابح Lex A الذان يرتبطان بها، يخرب Rec A المرتبط البروتين Lex A. يؤدي اختفاء هذا الأخير إلى الترجمة العالية لبروتين Rec A وبقية مورثات SOS، من بينها نواتج ضرورية لتصليح DNA .

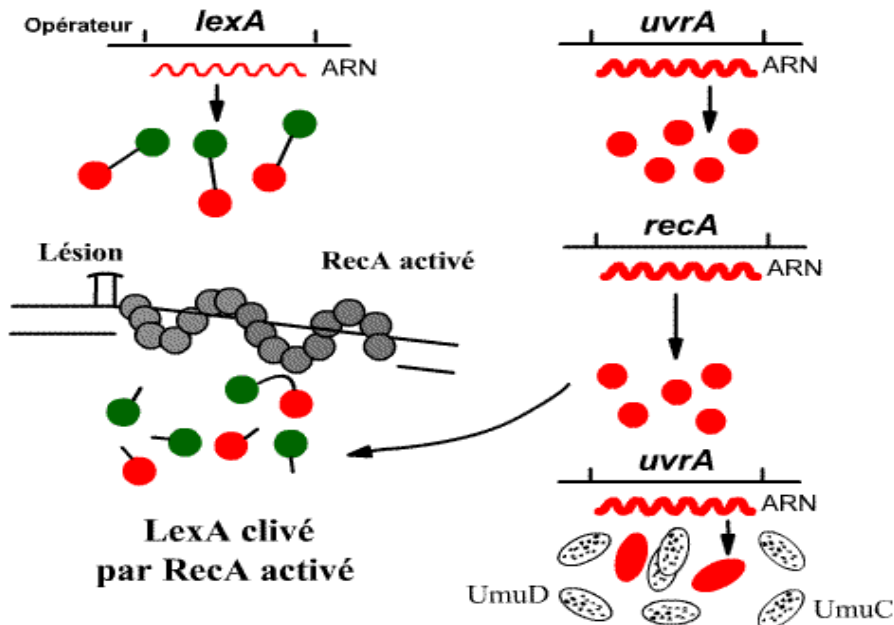
- تخريب Lex A وتنشيط نظام SOS:

يحيط Rec A خيط DNA الأحادي على شكل حلزون ليكون الشكل النيوكليوبروتيني، ثم يرتبط بروتين Lex A ويهدمه. يعتبر هذا الهدم إشارة إغاثة، وتترجم مورثات الإغاثة العشرون التي تتدخل في مختلف عمليات التصليح، كل منها بحركية خاصة .

يصبح نظام الإغاثة ممكنا بعد تدخل مركب مكون من نواتج المورثتين Umu C و Umu D، في الوهلة الأولى، وبعد إنتاج كميات كبيرة من البروتينات Umu C و Umu D يعمل البروتين RecA على إنضاج هذه البروتينات بالقطع، تجتمع جزيئتين من Umu D مع جزيئة Umu C لتكون المركب Umu D'2C (المركب المطفر)، ثم يرتبط هذا الأخير بإنزيم DNA polymerase فيغير نوعيته إذ يصبح متسامحا إتجاه قانون تطابق القواعد فيجعله قادرا على تخطي التلف الموجود بالإضافة العشوائية للنوكليوتيدات. في هذه الحالة الطارئة يتجاهل مركب التضاعف (DNA polymerase – Umu D'2C) الضرر الموجود على الخيط الأبوي لينتج خيطا مقابلا له، يتعلق التضاعف الوفي إذن مؤقتا لتبقى الخلية حية ولو بثمن فساد المعلومة الوراثية .



تنظم استنساخ الحنات المسؤولة عن التصحيح SOS



الشكل 20: العوامل المؤثرة على نظام SOS

انواع اضرار DNA وطريقة الاصلاح

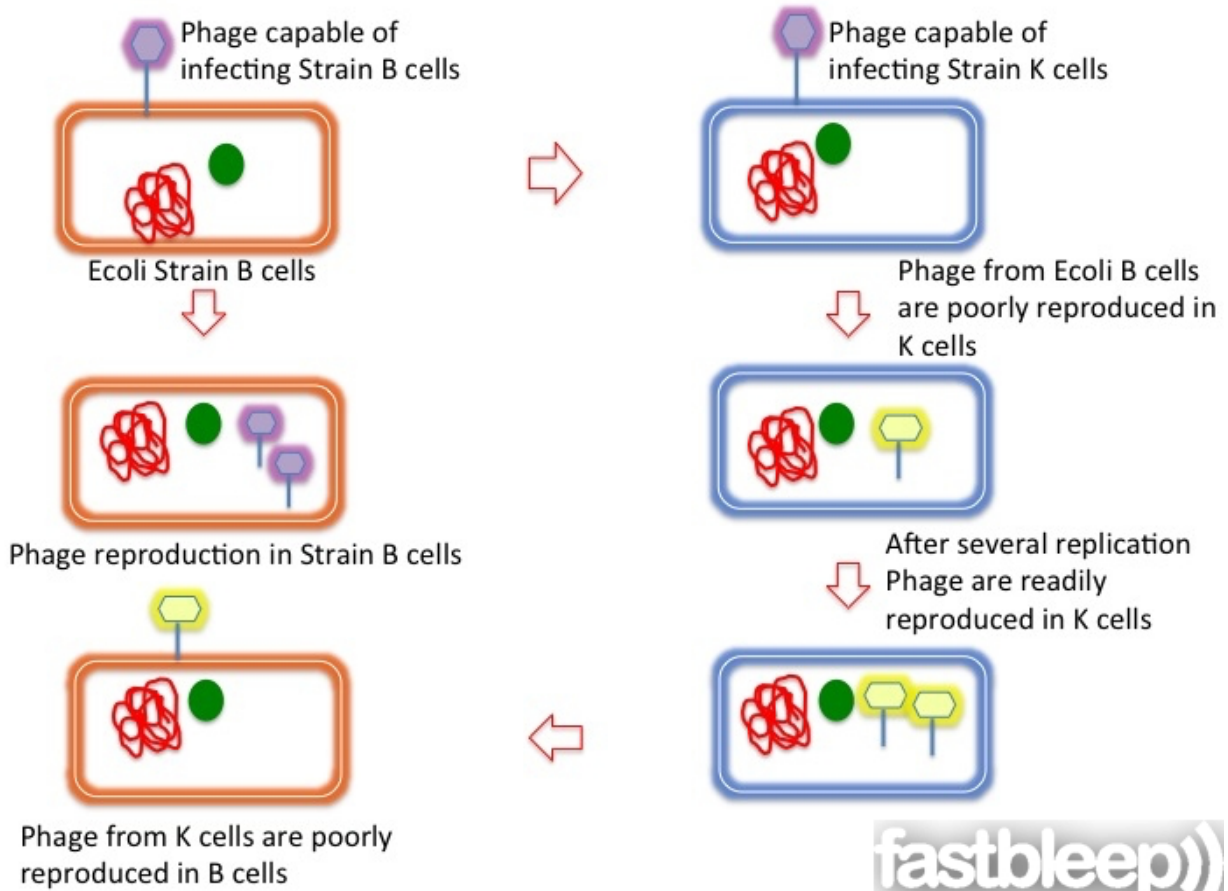
طريقة العمل	المورثة المسؤولة ووظائفها	نوع الضرر المصلح	الآلية
الإزالة المباشرة للضرر	Alkyltransferase	0-6 Alkylguanine	تغير المجموعات الأكيلة في 0-6 Alkylguanine لبقية السيسنتين للترونس فيران
	Photolyase	Photoproduct 6-4	كسر الروابط 4-6 يحفظ ويصلح القواعد العادية
		ثنائي البيريميدين الناتج عن UV	قطع dimeres في وجود الضوء الأبيض
القطع المعمم	النظام Excinulease المشفر بالمورثات (uvrABC)	ثنائي البيريميدين الناتج عن UV	يتم القطع بواسطة Endonucleolytiques إلى قطع وهناك أخطاء والنتيجة تكون التصحيح بـ DNAPolymerase و DNAligase
القطع النوعي	Endonucleases AP		يتم القطع Endonucléolytiques
	DNAglycosylase	مواقع منقوصة البيريميدين أو اليوراسيل أو الهيوكراتين والقواعد المتغيرة	تنزع القواعد وتصصح الأخطاء بـ EndonucleasesAp
التصليح بعد البناء التضاعف	تصحيح أخطاء التزاوج بواسطة المورثات (mut.L, mut.S) Endonucleases (mut.H) Helicase (mut.U)	قواعد مرتبطة بصفة خاطئة	نعلم أن سلسلة DNA الجديدة Y تكشف جزيئات الأدينين غير الممثلة في السلسلة 3 GATC 5 تقطع بعد ذلك قواعد السلسلة الجديدة عندما تكشف الثنائيات.

	أزواج G :T الناتجة عن إزالة NH ₂ من 5CH ₃ Cytosine	- تحديد موقع الأزواج G :T وإزالته بواسطة (mut.L, mut.S...)	
	وجود ثغور في خيوط DNA الجديد في مستوى الأضرار في DNA الأب	- التصليح بإعادة التشكيل الوراثي (RecA, Ruv)	
	كسر ثنائي الخيط	- التصليح بإعادة التشكيل الوراثي (RecA, RecN)	
- استمرار التضاعف رغم وجود الأضرار.	وجود ثغور في خيط DNA الجديد 4 مستوى الأضرار في DNA الأب => تضاعف غير وفي للسلسلة المتضررة	- نظام SOS (RecA, umu D,umu C)	

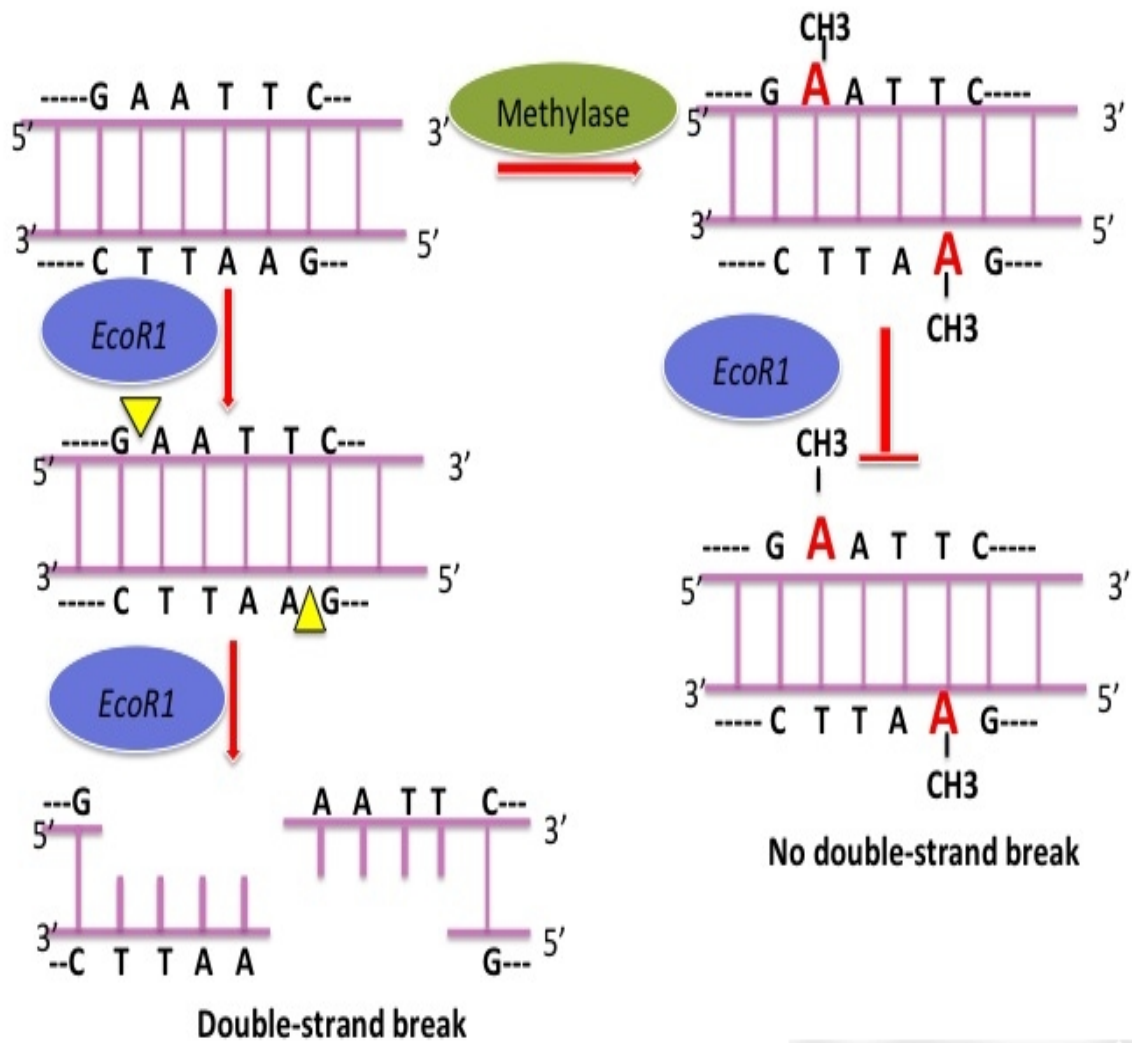
الإنزيمات القاطعة : Restriction Enzymes

تعرف أيضا بالمقص الجزيئي (Molecular Scissors) وهي الإنزيمات التي لها القابلية على قطع جزيئة الدنا في موقع محدد من النيوكليوتيدات يسمى بموقع التميز Recognition site وقد يقطع عند نفس الموقع او بعيدا عنه ويعرف موقع القطع بـ Cleave or restriction site . وتوجد 3-5 أنواع منها تختلف بالتركيب وموقع القطع ونوع القطع الذي تحدثه.

اكتشفت الانزيمات القاطعة في خمسينيات القرن المنصرم 1950 بواسطة Salvador Luria and Giuseppe Bertani من خلال دراستهم على عاثيات البكتيريا نوع λ حيث لاحظوا ان هذا العاثي يصيب احد سلالات بكتريا الاشريشيا القولونية ويتكاثر بحرية في حين تقل نسبة الإصابة من نفس العاثي لسلالات اخرى من بكتريا الاشريشيا القولونية وفيما بعد فسر هذا على أساس ان قلة الاصابة ناتجة من ان الاشريشيا القولونية قليلة الاصابة تنتج أنزيمات قاطعه تقوم بقطع وتدمير المادة الوراثية للفيروس لكن ما السبب في عدم قطع وتدمير دنا الاشريشيا القولونية نفسها ؟



ان السبب في ان دنا البكتريا المنتجة للإنزيم القاطع لايتأثر بهذا الأنزيم التي تنتجه هو لوجود نظام حماية لدنا البكتريا المنتجة وهو عبارة عن انزيم يقوم باضافة مجموعة ميثيل عند قاعدة الأدينين ويسمى هذا الإنزيم بـ DNA methyltransferase وعند دمج هذين النظامين ينتج نظام جديد متناسق سمي بنظام القطع والتحوير restriction-modification system وان الغرض الأساسي من هذا النظام هو لحماية المادة الوراثية للبكتريا التي يوجد فيها من المادة الوراثية الدخيلة والغريبة ومن الجدير بالذكر ان هذا النظام يوجد في كل من Eubacteria and Archea.



د. احمد محمد تركي

على الرغم من وجود هذا النظام إلا انه بعض العاثيات البكتيرية تكون مقاومة لفعل الكثير من الانزيمات القاطعة؟ ويعود السبب الى انه بعض العاثيات تحتوي على بعض الأنظمة المشابه restriction-modification system ومثالها hydroxymethyltransferases or glucosylases والتي تمكنها من المقاومة.

انواع الانزيمات القاطعة :

ان أول انزيم قاطع تم اكتشافه كانت في عام 1970 من قبل Hamilton O. Smith, وهو انزيم *HindII* الذي تم عزله من بكتريا *Haemophilus influenzae* وبصوره عامه تقسم الانزيمات القاطعة الى عدة انواع بالاعتماد على:

- 1- عدد الوحدات الثانوية المكونة للإنزيم subunits
- 2- العوامل المساعدة cofactors
- 3- ميكانيكية عمل الإنزيم
- 4- موقع التمييز Recognition site
- 5- موقع القطع cleavage or restriction site
- 6- موقع اضافة المثيل
- 7- الوزن الجزيئي

Character	Type I	Type II	Type III
Nature of the enzyme	single multifunctional enzyme	Endonuclease and methylase	single multifunctional enzyme
Molecular weight	450kDa	20-30kDa	200kDa
Protein conformation	3 different subunits	2 proteins	2 different subunits
Cofactors	Ado-met, ATP, Mg ²⁺	Mg ²⁺	Ado-met, Mg ²⁺ , ATP
Cleavage site	1000bp from recognition site	Within recognition site	24-26bp to 3' recognition site
Site of methylation	Recognition site	Recognition site	Recognition site

Ado-met = S-Adenosyl methionine

تسمية الانزيمات القاطعة :

يتكون اسم الإنزيم القاطع من:

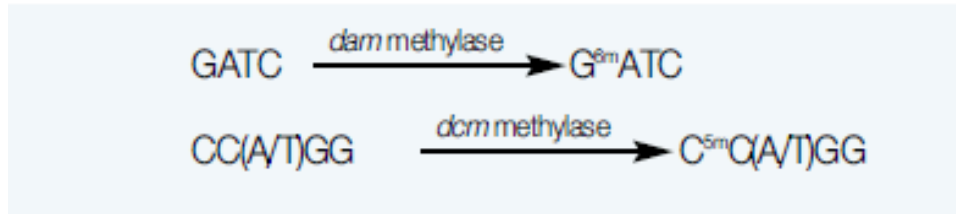
- 1- الحرف الأول للجنس البكتيري ويكتب بالحرف الكبير ومائل
- 2- الحرفين الأولين للنوع ويكتبان بالحرف الصغير ويكونان أيضا مائلين
- 3- الحرف الاول من اسم السلالة ويكتب بالحرف الكبير عادي (غير مائل)
- 4- رقم ويمثل ترتيب السلالة ضمن الاكتشاف
ويمثل الجدول التالي مثالاً واضحاً على التسمية:

Derivation of the EcoRI name		
Abbreviation	Meaning	Description
E	Escherichia	genus
co	coli	species
R	RY13	strain
I	First identified	order of identification in the bacterium

تتم عملية المثيلة بنقل مجموعة مثيل من S-Adenosyl methionine الى ذرة النتروجين السادسة ضمن الأدينين الموجود ضمن التسلسل GATC وتتم هذه العملية بواسطة انزيم المثيليز المشفر بواسطة الجين *Dam* اما المثيليز المشفر بواسطة الجين *Dcm* فانه يقوم باضافة

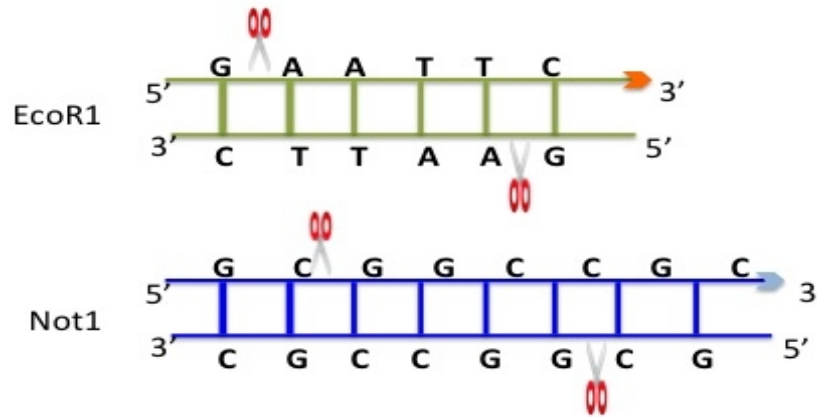
د. احمد محمد تركي

مجموعة المثل الى ذرة الكربون الخامسة ضمن السائتوسين الموجود ضمن التسلسل
CCTGG

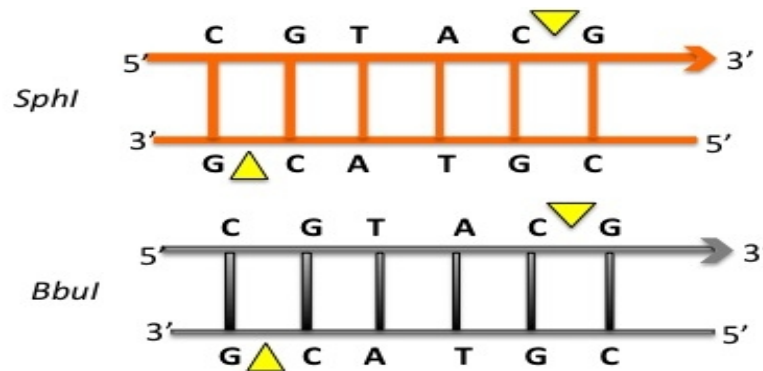


موقع التمييز : Recognition site

تختلف مواقع التمييز في عدد قواعدها وتسلسلاتها من انزيم لأخر فمثلا انزيم *EcoRI* يميز التسلسل ذو الست قواعد بينما *NotI* يميز موقع ذو ثمان قواعد وكما موضح ادناه :



هنالك اكثر من انزيم لها نفس موقع التمييز وتسمى بـ isoschizomers ومثالها *SphI* و *BbuI*

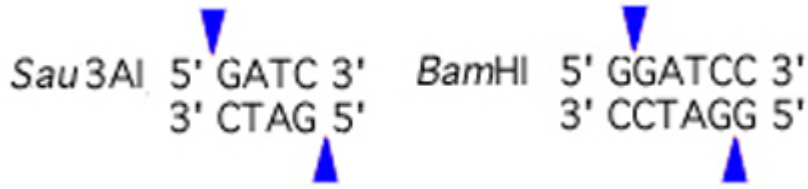


يميز موقع يحتوي

هنالك انزيم

على موقع تميز لانزيم اخر (موقع داخل موقع) ومثالها انزيم *BamHI* الذي يحتوي في موقعه

على موقع قطع لانزيم *Sau3AI*



يتصف موقع التمييز بأنه ذو تسلسل متناوب Palindromic sequences ويقصد انها تقرا بنفس القراءة في كلا الاتجاهين



أنماط القطع : Cleavage Pattern

هنالك ثلاث أنماط من القطع هي :

1- النهايات العمياء Blunt ends : تنتج من القطع عند نفس الموقع في كلا الشريطين كما

في *SmaI*

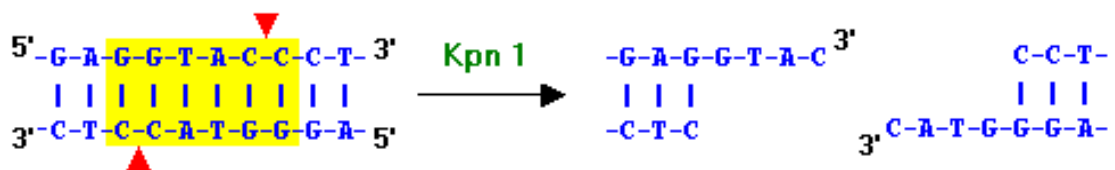
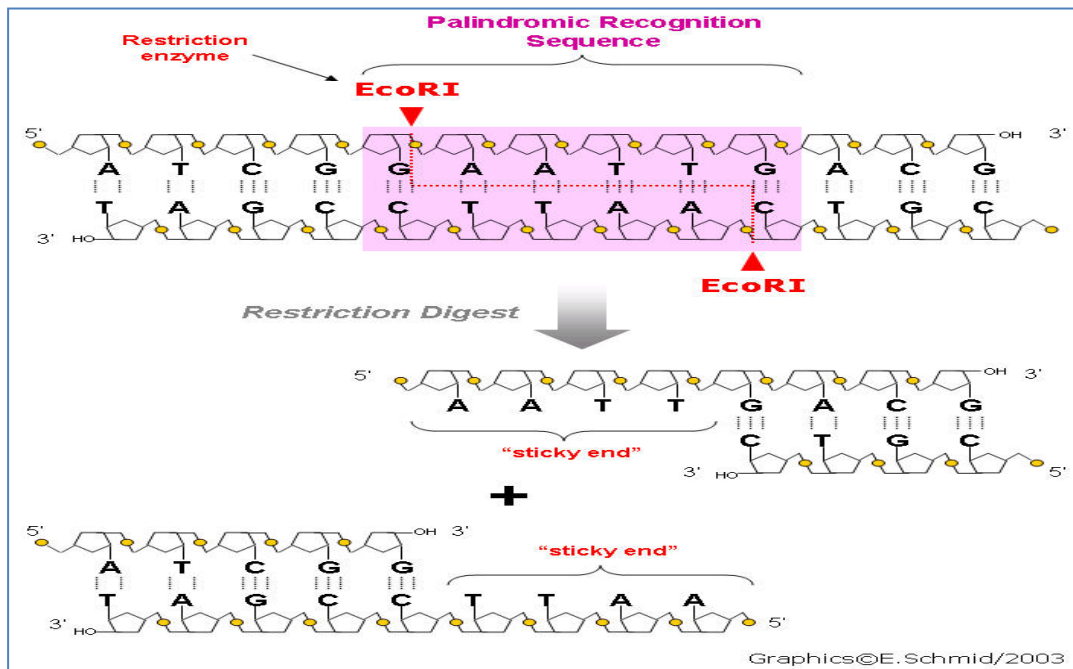
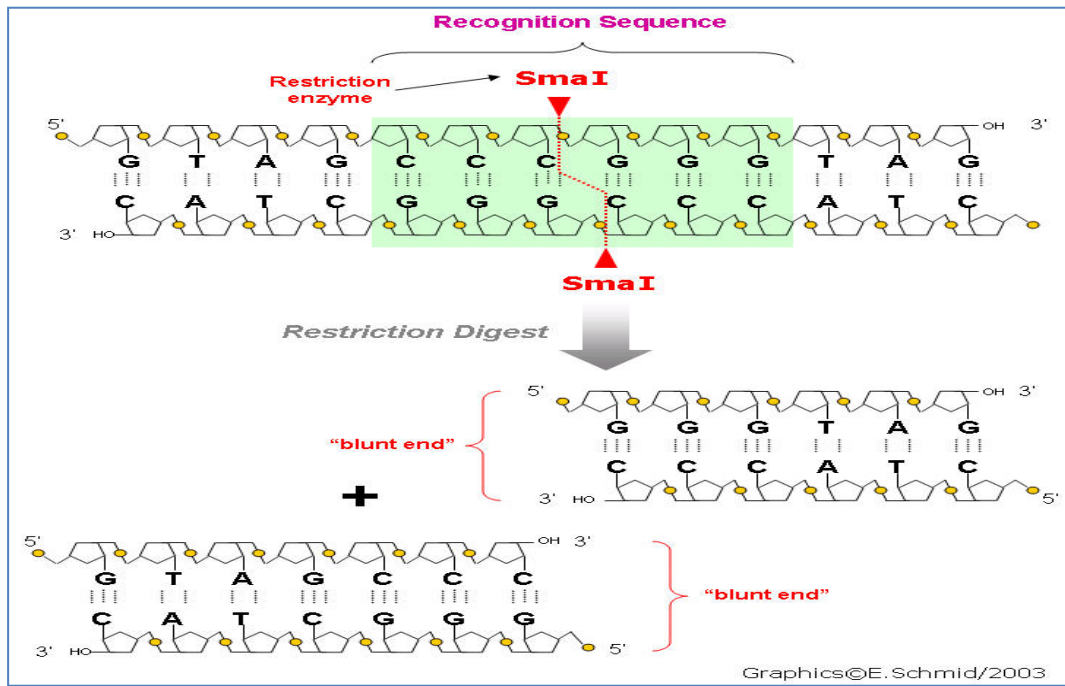
2- النهايات اللاصقة Sticky ends : وتنتج عندما يقطع الإنزيم الشريطين بصورة غير

متناظرة مخلفا بذلك قطعة قصيرة معلقة عند الطرف 5' او عند الطرف 3' وبذلك

يكون على نوعين:

• **5' overhangs** كما في القطع الذي يحدثه الإنزيم *EcoRI*

• **3' overhangs** كما في القطع الذي يحدثه الإنزيم *KpnI*



المعلومات الجزيئية في دراسة مجين الاحياء المجهرية

ان تنوع وانتشار اعداد كبيرة من الاحياء المجهرية بمختلف صنوفها دعا العلماء الى ايجاد طرق لتصنيف ودراسة مجين هذه الاحياء وايجاد مؤشرات وراثية لكل نوع بما يميزه عن النوع الاخر ويسهل عملية تشخيصه والتعامل معه وقسمت هذه المؤشرات الى

1- المؤشرات المظهرية Morphological Markers:

تعد المؤشرات المظهرية هي الطريقة الأسهل والأقل تعقيدا للتمييز بين الأفراد وتعد أول وأقدم طريقة لدراسة التنوع الوراثي ولا يمكن الاستغناء عنها إذ تعتمد على إيجاد التباينات بين الأفراد بالاستناد إلى الصفات المظهرية مثل اللون أو طبيعة النمو أو كمية الانتاج، ولكن تأثر هذا النوع من المؤشرات بالظروف البيئية بشكل كبير حيث يختلف المظهر الخارجي لنفس النوع باختلاف ظروف النمو الخارجية، كما إن أعداد تلك المؤشرات قليلة أي إنها تمثل عدداً قليلاً من المواقع (loci) في المجين Genome فضلاً عن أن بعض الصفات المظهرية يتحكم بها أكثر من جين مما يجعل من الضرورة استخدام مؤشرات أكثر ثباتاً اتجاه العوامل الخارجية.

2- المؤشرات الإنزيمية Isozyme Markers

يمكن تعريف ال-Isozyme بأنه الشكل الآخر لإنزيم معين يشبه ذلك الإنزيم بالوظيفة لكنه يختلف عنه في تسلسل الأحماض الأمينية فيه وبذلك يمكن فصلها عن بعض باستخدام الهجرة الكهربائية، ويتميز أفراد النوع الواحد بثبات عدد تلك الإنزيمات لذلك فباستخدام التحليلات أعلاه يمكن تمييزها عن بعض وأول من طور هذه الطريقة هو Bartels (1971) وتصنف ضمن المؤشرات الجزيئية Molecular Markers لان البروتين ناتج عن تعبير الجين ويتم ترحيل هذه الانزيمات المتناظرة على هلام ال-Polyacrylamide او النشا ويعرف خط توزيع الحزم للعينة المرحلة بأنها بصمة الإنزيمات المتناظرة لذلك الفرد او الصنف fingerprint Isozyme ويتم إظهار هذه الحزم بتصنيفها ومقارنة أنماط توزيع الحزم للفرد وإيجاد التباينات المطلوبة.

• إلا أن هذه المؤشرات لها العديد من المساوئ منها أن التعبير الجيني غالباً ما يتأثر بالظروف البيئية ونوع النسيج المستخدم لهذه التحليلات ومرحلته العمرية فضلاً عن أن عدد المتناظرات الإنزيمية يكون قليلاً أو محدوداً.

3- مؤشرات الدنا DNA Markers:

تعرف مؤشرات الدنا بأنها تتابعات من الدنا يمكن الاستدلال بها على موقع معين على الكروموسوم او الجين، وتستخدم لدراسة العلاقات الوراثية بين الأفراد وإيجاد البصمة الوراثية لكونها تعكس الاختلافات في المعلومات الوراثية المخزونة فيهم وهذه الاختلافات تكون ناتجة إما من الحذف Deletion، او الإدخال Insertion، او اعادة الترتيب Rearrangement للنيوكليوتيدات في مجين الأفراد المدروسة لأي سبب كان كالتغيرات الوراثية لذلك اعتمدت في دراسات التصنيف الجزيئي Molecular taxonomy والدراسات التطورية Evolutionary studies وفي بناء الخرائط الوراثية Genetic Mapping، كما أصبحت من الأدوات المهمة لدراسة التنوع الوراثي Diversity Genetic، اذ تعد الاختيار الذي لا بديل له في تطوير الخطط الملائمة لحفظ الأنواع، وبما ان هذه المؤشرات تعكس الاختلافات مباشرة على مستوى القواعد المكونة للدنا ونظرا لان مجين الكائنات الحية الراقية يحتوي على الملايين من هذه القواعد لذلك فان اعداد هذه المؤشرات كبيرة جداً. وبالتالي فان لها القدرة على الكشف عن مئات المواقع Loci ولعدة أليلات للموقع الواحد.

ميزاتها:

تمتاز هذه المؤشرات مقارنة بالمؤشرات السابقة بمزايا عديدة ومن ابرز هذه المميزات إنها تظهر التغيرات الذي يحدث على مستوى الدنا مباشرة و كما هو معروف فان الدنا هو المادة الوراثية المستقرة التي لا تتأثر بالبيئة لذا امتازت هذه المؤشرات بالاستقرارية Stability بعكس المؤشرات الوراثية المعتمدة على الصفات المظهرية التي تتأثر بشكل كبير بالظروف البيئية، وكذلك تمتاز هذه المؤشرات بكونها تعتمد على مادة الدنا الموجودة في جميع خلايا الكائن وبشكل متساوٍ لذا فان تحليل أي جزء من ذلك الكائن وفي أي مرحلة عمرية سوف يعكس بالنتيجة حالة الكائن الوراثية وعلى نحو دقيق مما يمنح هذا النوع من المؤشرات الشمولية ويجعلها تتفوق على المؤشرات المعتمدة على تحليل المحتوى البروتيني لذلك الكائن او حتى على ما تمثله هذه البروتينات من متناظرات إنزيمية.

•ومن المميزات الاخرى لمؤشرات الدنا هي قدرتها على كشف أعداد كبيرة من التباينات Numerous Polymorphic مما جعلها قادرة على إيجاد أي اختلاف مهما كان

د. احمد محد تركي

طفيفاً وبين أقرب الأفراد فضلاً عن قدرتها على تتبع التغيرات الوراثية عبر الأجيال كونها تستند إلى قوانين مندل في التوارث، كما تبرز أهمية مؤشرات الدنا من خلال تطبيقاتها الواسعة وفي شتى المجالات ومن أهمها في ايجاد البصمة الوراثية (DNA Fingerprinting) والتمييز والتشخيص المبكر للممرضات وتنوعها ومقاومتها للمضادات الحيوية

أنواع مؤشرات الدنا :

•نتيجة لميزات هذه المؤشرات و مجالات تطبيقاتها الواسعة وبسبب التطور السريع في مجالات علم الأحياء الجزيئي فقد تم استحداث وإيجاد العديد من أنواع مؤشرات الدنا فقد تم حديثاً تصنيف هذه المؤشرات الى نوعين أساسيين اعتماداً على نوع التقنية المستخدمة في إيجادها والكشف عنها وهي :

أولاً : مؤشرات الدنا المعتمدة على التهجين الجزيئي :

ظهرت أولى مؤشرات الدنا المعتمدة على التهجين الجزيئي بعد اكتشاف إنزيمات التقيد Restriction enzymes عام 1968 و وصمة سوذرن Southren عام 1975 ببناء أول تقانه أطلق عليها تباين أطوال قطع التقيد (RFLP) وتعرف على أنها توارث الاختلافات في مواقع القطع الإنزيمي الذي يتسبب في ظهور أطوال مختلفة من قطع الدنا على الأكاروز.

ان منهجية الـ RFLP تعتمد على الاختلافات في طرز التقطيع الذي يحدث بسبب طفرة نيوكليوتيدية واحدة عن موقع القطع او بواسطة القطع المضافة او المحذوفة او المستبدلة عن تلك المواقع مما يؤدي الى تباين اطوال القطع الناتجة وبوجود المجس probe المعلم اما بمواد مشعة او مواد كيميائية يمكن التعرف على القطع المتباينة بارتباط المجس مع التسلسل المكمل ولقد استخدمت هذه المؤشرات في بناء الخارطة الوراثية للإنسان وفي مجال تحسين النبات.

ثانياً : مؤشرات الدنا المعتمدة على تفاعل PCR

وصف التفاعل التضاعفي لسلسلة الدنا (PCR) لأول مرة من قبل الباحث Kary Mullis في عام 1985 على أساس أن عمل هذه التقنية هو مضاعفة قطعة معينة من الدنا المنتجة من المجين

د. احمد محد تركي

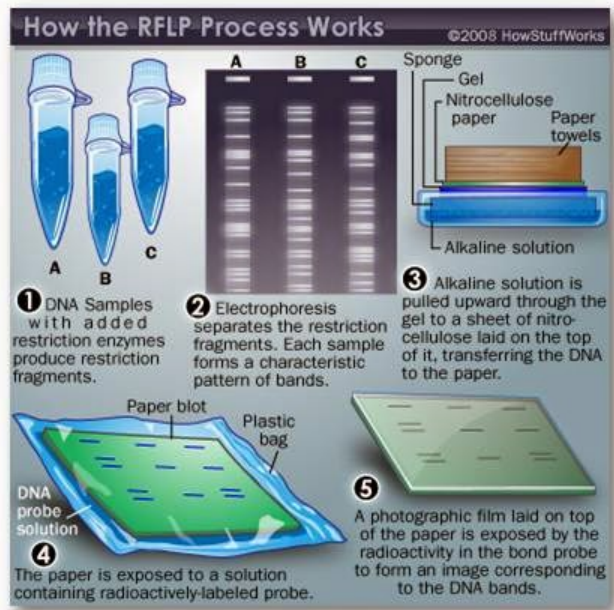
الكلية أنزيمياً وخارج الجسم الحي *in vitro* بوجود البادئات Primers والتي تربط بالتتابع المكمل لها على شريط الدنا القالب Template DNA

أهمية المؤشرات التي تعتمد على PCR:

تكمُن أهمية تفاعل الـ PCR بتفردِها بعدة مميزات كالدقة والخصوصية والحساسية العالية في الكشف عن قطعة دنا معينة ضمن الآلاف من القطع لذلك أصبحت لا يمكن الاستغناء عنها في دراسات الوراثة الجزيئية ، فضلاً عن أنها طريقة عمل سهلة نسبياً وسريعة وخاصة عند الاحتياج لتحليل عينات عديدة. لذلك فقد أصبح لهذا التفاعل تطبيقات واسعة منها دراسة التنوع الوراثي وإيجاد البصمة الوراثية وفي مجال تشخيص الأمراض المختلفة كالأضرار الوراثية والوبائية وذلك بالاستناد إلى المبادئ الأساسية لهذه التفاعلات .

• وتجرى حالياً باستخدام تقانة الـ PCR تشخيص الإصابات الفيروسية للإنسان ، كفيروس التهاب الكبد والأنفلونزا والحصبة وفيروسات نقص المناعة المكتسبة الإيدز (HIV)، وفيروسات أنفلونزا الطيور مثل الفايروس (H5N1)، والأمراض السرطانية، كذلك أصبحت من التقانات التي يعتمد عليها في تحديد الأبوة الشرعية ومجال التحقيق الجنائي والطب العدلي Forensic medicine.

• مما تقدم تظهر الأهمية الكبيرة لهذه التقانة واستخداماتها الواسعة مما دعا الباحثين الى العمل الدؤوب والمستمر لإيجاد أنواع جديدة من مؤشرات الدنا المعتمدة على هذه التقانة فضلاً عن العدد الكبير الذي تحقق منها.



نقل الجينات Gene Cloning

أن عملية نقل الجينات هي الحجر الاساس للهندسة الوراثية واغلب عمليات الوراثة الجزيئية وسهل نقل الجينات عملية تحليل مجين الكائنات بدائية وحقيقية النواة.

يمكن تقسيم عملية نقل الجينات الى خطوات رئيسية وكما يلي:-

1- عزل وتقسيم ال DNA قيد الدراسة والمستهدف من عملية النقل ويمكن ان يكون هذا DNA مادة وراثية كاملة او جين معاد تصنيعه من قالب RNA بواسطة reverse transcriptase او جين مضاعف باستخدام تفاعل البلمرة المتسلسل او جين مصنع كليا في المختبر , في حالة كون المصدر DNA كامل للخلية يمكن تقطيع القطعة المناسبة باستخدام الانزيمات القاطعة

2- ربط قطعة DNA المستهدفة في النقل الى ناقل كلونة مناسب باستخدام انزيم الربط DNA ligase.

نواقل الكلونة هي عبارة عن عناصر وراثية صغيرة الحجم تتضاعف ذاتيا باستقلالية عن الخلية وتستخدم لمضاعفة الجين ونقله وغالبا ماتكون بلازميدات او فايروسات. تصمم نواقل الكلونة لتسمح بادخال قطع مرغوبة من DNA فيها في المختبر في مواقع قطع معينة بحيث لا تؤثر على تضاعفها الذاتي . في كثير من الاحوال يتم قطع DNA المراد نقله وناقل الكلونة بواسطة نفس الانزيم القاطع وهذا يسهل عملية النقل واللحم بازدياد النهايات اللاصقة sticky end الناتجة من انزيم القطع اما النهايات الحادة Blunt end فيمكن لصقها باستخدام قطعة رابطة linker او قطعة محورة adaptor ويستخدم انزيم DNA ligase لربط الاصرة الفوسفاتية ثنائية الاستر .

3- ادخال وحفظ القطعة المكلونة في الكائن المضيف. وفي هذه العملية يتم ادخال القطعة في مع ناقل الكلونة المناسب والتي تم صنعها في المختبر الى كائن حي بواسطة التحول على سبيل المثال وفي الكائن الحي يتم مضاعفة القطعة الجديدة.

ان عملية نقل قطع DNA المرغوب الى كائن جديد وخصوصا في البكتريا عادة ماينتج متحولات عديدة clones والتي تختلف فيما بينها باختلاف مواقع ادخال الجين الجديد وبهذا ينتج لدينا مكتبة خاصة لكل بكتريا من حيث الجينات المدخلة ومواقع دخولها genetic library . وهذا يساعد في تحليل وضائف الجينات ورسم الخرائط الكروموسومية للعديد من الكائنات فضلا عن البكتريا .

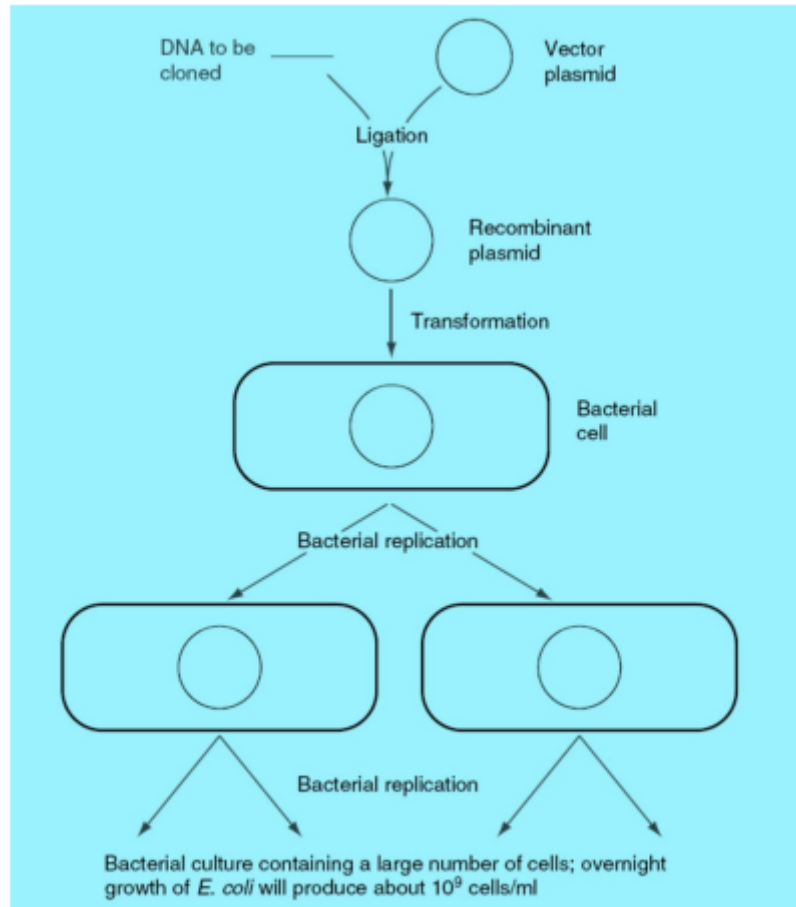


Figure 35: Basic outline of gene cloning [Dale and von Schantz,2002]

نواقل الكلونة

اولاً:- البلازميدات

من اكثر نواقل الكلونة استخداما هي البلازميدات. وهي كما مر سابقا قطع صغيره من DNA تتواجد في مختلف انواع البكتريا ولها وضايف مختلفة, من اهم صفات البلازميدات هي امتلاكها لاصل التضاعف او نقطة بدء التضاعف origin of replication والتي تلعب دور في تضاعف وصنع عدة نسخ من البلازميدات وتوزيع البلازميدات على الخلايا البنوية الناتجة . ان الجين المراد ادخاله ونقله هو عبارة عن قطعة من DNA لذا فان عملية ادخاله الى بلازميد مناسب يضمن انه يتضاعف بتضاعف البلازميد تحت ظروف خاصة او اثناء عملية تكاثر الخلايا.

هناك صفات اخرى للبلازميدات اعطتها الاهلية لتكون نواقل كلونه مناسبة والاكثر استخداما في الهندسة لوراثية. في العادة البلازميدات تكون كبيرة نسبية more than 100kb ولكن البلازميدات المستخدمة في عمليات الكلونة تكون صغيرة نسبية less than 10kb وبذلك يسهل التعامل معها وتنقيتها بصورة كاملة. كما تحتوي البلازميدات المستخدمة في الكلونة صفات اختيارية عادة ماتكون مقاومة لمضاد حيائي معين وهذا يعني اننا نستطيع ان نعرف اي بكتريا تحتوي على البلازميد المرغوب والذي يحتوي على الجين المراد نقله بنشر البكتريا بعد ادخال البلازميد اختباريا على وسط اكار يحتوي على مضاد حيائي , وبذلك فالبكتريا الحاوية على

د. احمد محد تركي

البلازميد تنمو والبكتريا التي لاتحتوي البلازميد لاتستطيع النمو لانها لاتقاوم المضاد الذي عمل هنا كصفة اختيارية للبكتريا المهندسة وراثيا.

في هذه الحالة يجب ان تكون البكتريا اصلا غير مقاومة للمضادات الحياتية وتوجد عدة انواع بكتريا قياسية غير حاوية على مقاومة مضادات معينة.

اكثر البلازميدات استخداما في عملية الهندسة الوراثية هو بلازميد pBR322 والذي يعمل كناقل كلونة لبكتريا *E. coli* وهو بلازميد محاور من هذه البكتريا له عدة صفات جعلته مؤهلا كناقل كلونة مناسب ومن هذه الصفات :-

- 1- صغير الحجم نسبيا حوالي 4631bp
- 2- مستقر في البكتريا العائل *E. coli* وبعدهد كبير نسبيا 20-30 نسخة لكل بكتريا طبيعيا
- 3- يمكن مضاعفة اعداده بشكل كبير جدا 1000-3000 نسخة لكل خلية وهو مايشكل حوالي 40% من الجينوم الكلية باستخدام مثبط لصناعة البروتين مثل مضاد الكلورومفينيكول
- 4- يمكن عزله بسهولة من الخلية بشكلة الملتف الفائق *supercoiled* باستخدام طرق متعددة
- 5- يمكن ادخال كميات معقولة من الDNA الى هذا البلازميد على الرغم من انه الاحجام الكبيرة اكثر من 10000 قاعدة يمكن ان تؤدي الى عدم استقرار البلازميد وفقده من الخلية
- 6- كل تسلسل القواعد لهذا البلازميد معروفة وبذلك فان كل مواقع القطع معروفة وهذا يعطي حرية في اختيار القاطع المناسب ومكان الادخال المناسب
- 7- هناك مواقع قطع متفردة على هذا البلازميد لانزيمات متعددة مثل *PstI, SalI, EcoRI, HindIII, and BamHI* , ان وجود مواقع متفرده مهم جدا في عمليات نقل المادة الوراثية , حيث ان وجود مثل هكذا مواقع يتيح الحرية في قطع ناقل الكلونة في مكان واحد وتحويله لشكل خطي بدل من تقطيعه الى عدة قطع بوجود اكثر من موقع قطع.
- 8- لهذا البلازميد صفتين اختيارييتين يوفرها للمضيف وهي مقاومة مضاد الامبسلين ومقاومة التتراسيكلين, هذا يعطي حرية في اختيار البكتريا الحاوية على البلازميد المهندس وراثيا بوجود مقاومة كلا المضادين كما ان وجود مواقع مختلفة للقطع داخل جينات المقاومة تسهل عملية النقل بتخريب احد جينات المقاومة وبذلك يمكن بسهولة اختيار المتحولات .
- 9- يمكن ادخال هذا البلازميد بسهولة الى البكتريا بالتحويل الحر او الصناعي

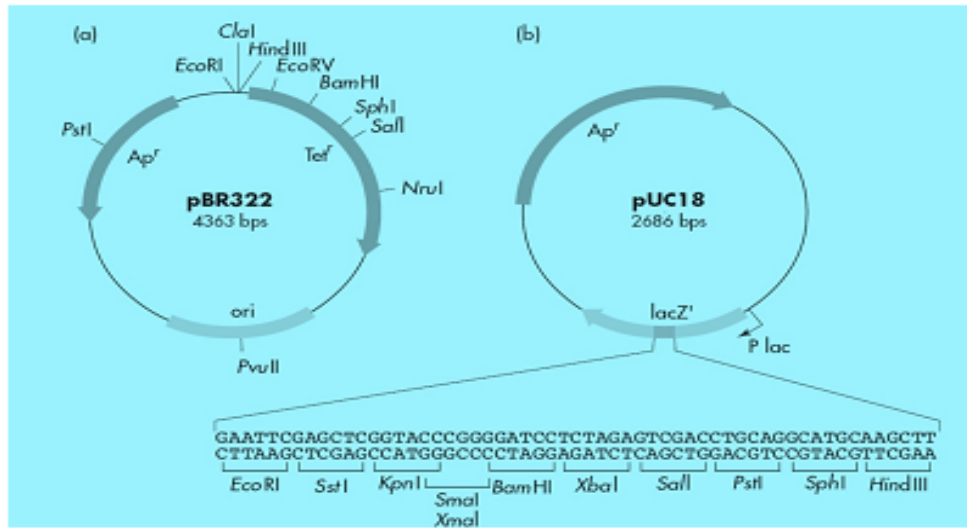


Figure 36 : a) A map of pBR322 showing the positions of the ampicillin resistance (Ap^r) and tetracycline resistance (Tet^r) genes b) A map of pUC18 showing the position of the ampicillin resistance [Lodge et al.,2007] .

يمكن استخدام بلازميد pBR322 في عملية نقل الجينات الى بكتريا *E. coli* , من خلال الخارطة الجينية لهذا البلازميد الموضحة اعلاه يمكن ملاحظة احتواء جين مقاومة التتراسيكلين على موقع قطع *BamHI* بينما يحتوي جين مقاومة الامبسيلين على موقع قطع *PstI* , في حالة نقل الجين قيد الدراسة الى موقع التتراسيكلين بقطعة باستخدام الانزيم القاطع *BamHI* وقطع البلازميد بنفس الانزيم ومن ثم لحمه وادخاله الى الخلية . في عملية النقل هذه ستفقد البكتريا صفة المقاومة للتتراسيكلين وتحفظ بصفة مقاومة الامبسيلين وهذا يدعى عملية التثبيط بالادخال insertional inactivation , يتم اختيار المتحولات باستخدام تقنية replica plating بزرع الناتج من عملية التحول في طبق لايحوي اي مضاد ومن ثم طبع هذا الطبق الى طبقين احدهما يحوي التتراسيكلين والاخر يحوي الامبسيلين . وبذلك فاي مستعمرة تتجح في النمو على طبق الامبسيلين وتقلش في النمو على طبق التتراسيكلين يعني ان المستعمرة ناشئه من خليه اكتسبت الجين قيد الدراسة.

ثانيا :- العاثيات كنواقل كلونة (lambda bacteriophage)

للعاثيات البكتيرية القدرة على اخذ جزء من جينوم المضيف اثناء النقل العام او المتخصص وبذلك فهي ملائمة للعمل كنواقل كلونة.

احد اكثر العاثيات استخداما في عمليات نقل الجينات هو العاثي لامدا, فخلال عملية النقل المتخصص يمكن استغلال العاثي لامدا كنواقل كلونة, وقد جاء استخدامه من خلال معرفة صفاته الكاملة وتسلسله الكامل , وهو جدا مفيد من ناحية قدرته على حمل DNA جديد باحجام كبيرة نسبيا تصل الى 20kb وهي اكبر من ضعف قدرة البلازميدات وايضا يمكن تصنيع وتعبئة الفاج في المختبر وهذا يسهل عملية نقل الجينات الجديدة اليه. ويمكن استخدام العاثيات المحورة لاصابة بكتريا جديدة وكفاءه الاصابة اعلى كثيرا من كفاءه التحول البكتيري.

يحتوي الفاج لامدا على جين تصنيع B-galactosidase وهذا الجين يشطر جزيئة اللاكتوز ويعطي لون معين على وسط الاكار الخاص بهذا الكشف فعند استخدام هذا الوسط لثمنية بكتريا *E. coli* lac- واصابتها بالعاثي لامدا سوف يظهر لون نتيجة انتاج هذا الانزيم بواسطة النقل

د. احمد محد تركي

المتخصص للعائى , اذا تم ادخال الجينات المرغوبة داخل هذا الجين واصابة البكتريا فسيتم اصابة البكتريا وانتاج plaques الخاصة بالعائى ولكن من دون احداث تغييرات خاصة بانتاج الانزيم وبذلك يتم ضمان نجاح عملية ادخال الجينات المرغوبة.

Cloning with lambda replacement vectors involves the following steps

1. Isolating the vector DNA from phage particles and digestion with the appropriate restriction enzyme.

2. Connecting the two lambda fragments to fragments of foreign DNA using DNA ligase.

3. Packaging of the DNA by adding cell extracts containing the head and tail proteins and allowing the formation of viable phage particles to occur spontaneously.

4. Infecting E. coli and isolating phage clones by picking plaques on a host strain.

5. Checking recombinant phage for the presence of the desired foreign DNA sequence using nucleic acid hybridization procedures, DNA sequencing, or observation of genetic properties.

Cosmids الكوزميدات

وهو مزيج من البلازميدات والعائيات حيث يمكن تعريفه على انه نقال كلونة بلازميدي يحتوي على DNA المراد نقله معه جين Cas المشفر للنهاية اللاصقة اللازمة لتعبئة الجينوم في راس العائى .وبذلك يمكن لهذا الكوزميد التكاثر في البكتريا باعتبار له نقطة تضاعف البلازميد ويمكن ايضا تعبئته في راس العائى virion لانه يحوي جين cas ولهذا الكوزميد صفات خاصة من حيث قدرته على حمل احجام كبيرة من DNA المراد نقله او دراسته حيث يصل الحجم المعبأ في الكوزميد الى 50kb وهذا يسهل عملية انتاج مكتبة جينية للكائن المراد دراسته كما يسهل عملية النقل المتخصص للجينات باستخدام العائى transduction والتي تكون اكثر كفاءة من عملية transformation.

يمكن استغلال الكوزميدات لعملية حفظ الجينات لفترات طويلة بتعبئتها في الكوزميدات وتحويلها الى virion ومن ثم حفظها لفترات طويلة وهي طريقة اكثر كفاءة من حفظها بشكل بلازميدات كونها اقل استقرارا من العائيات .

د. احمد محد تركي

تحديد التتابعات للاحماض النووية كاحد طرق دراسة وراثة الاحياء المجهرية

ان القدرة على تحديد تتابعات الاحماض النووية يعتبر الجزء الاساسي في دراسة علم الحياة الجزيئي والوراثة حديثا، ويوفر ما يمكن اعتباره التركيب والتصور النهائي لشكل وتركيب الحامض النووي.

هناك طريقتين رئيسيتين في تحديد تتابعات الاحماض النووية اولهما اكتشفت من قبل العالمين Allan Maxam and Walter Gilbert والذين استخدموا المواد الكيميائية لقطع جزيئة DNA في اماكن معلومة منتجين بذلك مجموعة قطع تختلف بمقدار قاعدة نيتروجينية واحدة، نفس هذه النتيجة يمكن الحصول عليها باستخدام الطريقة الثانية لكشف التتابعات والتي طورت بواسطة Fred Sanger and Alan Coulson والتي تعتمد على تصنيع الحامض النووي انزيميا بحيث ينتهي التصنيع عند قاعدة محورة. تحليل النتيجة لكلا الطريقتين يتضمن الترحيل الكهربائي متبوعا بالتصوير الاشعاعي للنظائر المشعة اذا كان مستخدم نظائر مشعة في التصنيع. حديثا الطريقة الانزيمية هي الاكثر استخداما وشيوعا في المختبرات والشركات العالمية لكشف التتابعات على الرغم من استخدام طريقة التحلل الكيميائي في بعض المواقع لتأكيد النتيجة خصوصا في تجارب نقل الجينات المهمة.

اولا:- طريقة Maxam-Gilbert... طورت هذه الطريقة من قبل العالمين ماكزام وجلبرت في اواخر السبعينات من القرن المنصرم وهي اول طريقة لكشف تتابعات الاحماض النووية التي تتعدى حجم 500bp . تتضمن الطريقة تحليل الDNA كيميائيا عند مختلف القواعد لاربعة لقطع من DNA معلمة عند النهاية 5 .

تعتمد الطريقة على تعليم شريط DNA ب P^{32} عند النهاية 5 لكلا الشريطين ثم فصله بالحرارة وتنقيته وبذلك ينتج لدينا مجموعه كبيرة من الاشرطة المعلمة مهينة لتفاعل كشف التتابعات.

يتم القطع الكيميائي عند قواعد محددة لاشرطة DNA في اربع انابيب منفصلة كل انبوب يشتمل تحويل يخص قاعدة نيتروجينية محددة وبذلك في العادة ينتج لدينا نسخة واحدة مقطوعة عند كل قاعدة نيتروجينية ويتجاوز نفس القطعة ليقطع عند التالية في نسخة اخرى وذلك لان القاعدة المحورة تزال من طرف السكر لها في الشريط ويستعمل الهضم الكيميائي ليقطع عند القاعدة التالية من نفس المجموعة وبذلك تنتج لدينا قطع مختلفة لنفس التفاعل حسب نوع التسلسل الموجود يوممكن توضيح ذلك بالشكل التالي

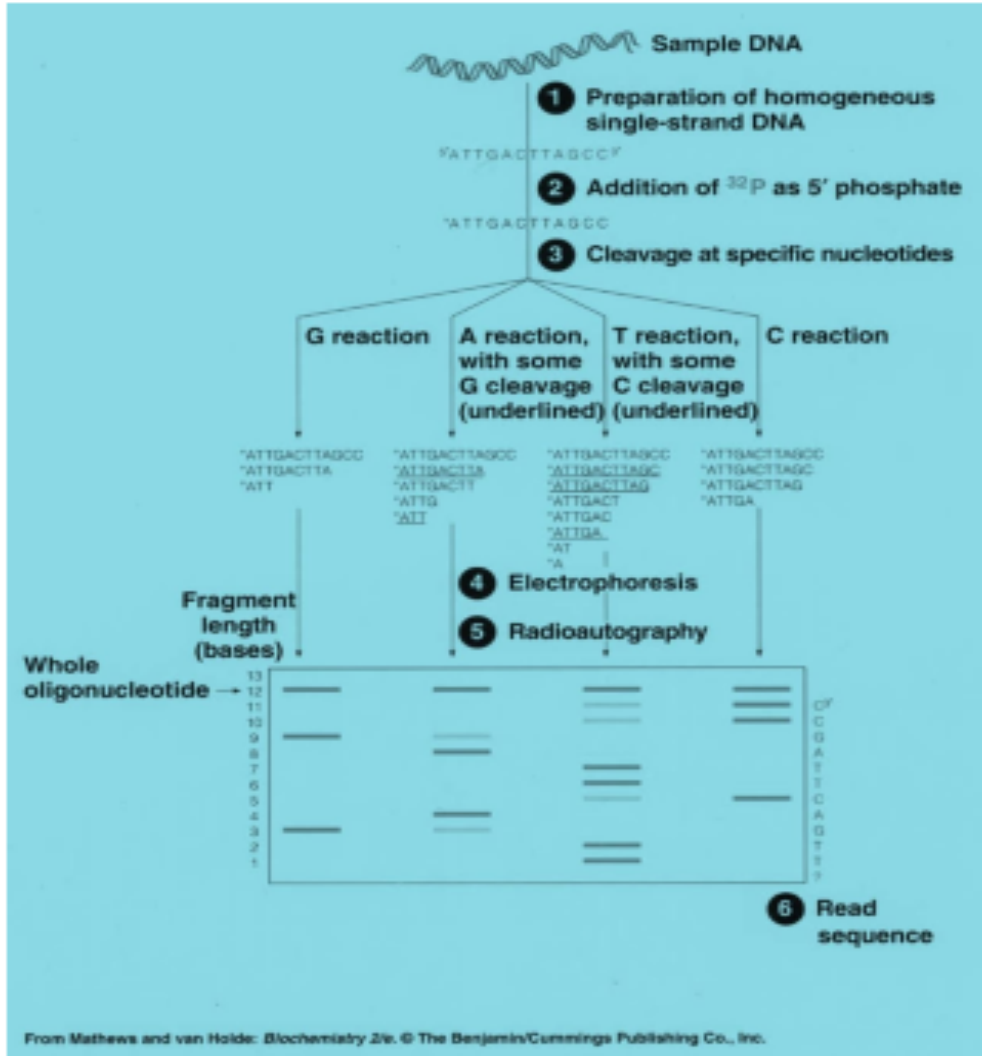


Figure 37 : The double-stranded fragment to be sequenced is labeled at the 5' ends . The label is removed from one end, and the fragment then is denatured. Four identical samples of the prepared fragment are subjected to four different sets of chemical reactions that selectively cut the DNA backbone at G, G + A, C + T, or C residues. The reactions are controlled so that each labeled chain is likely to be broken only once. [Agarwal ,2003].

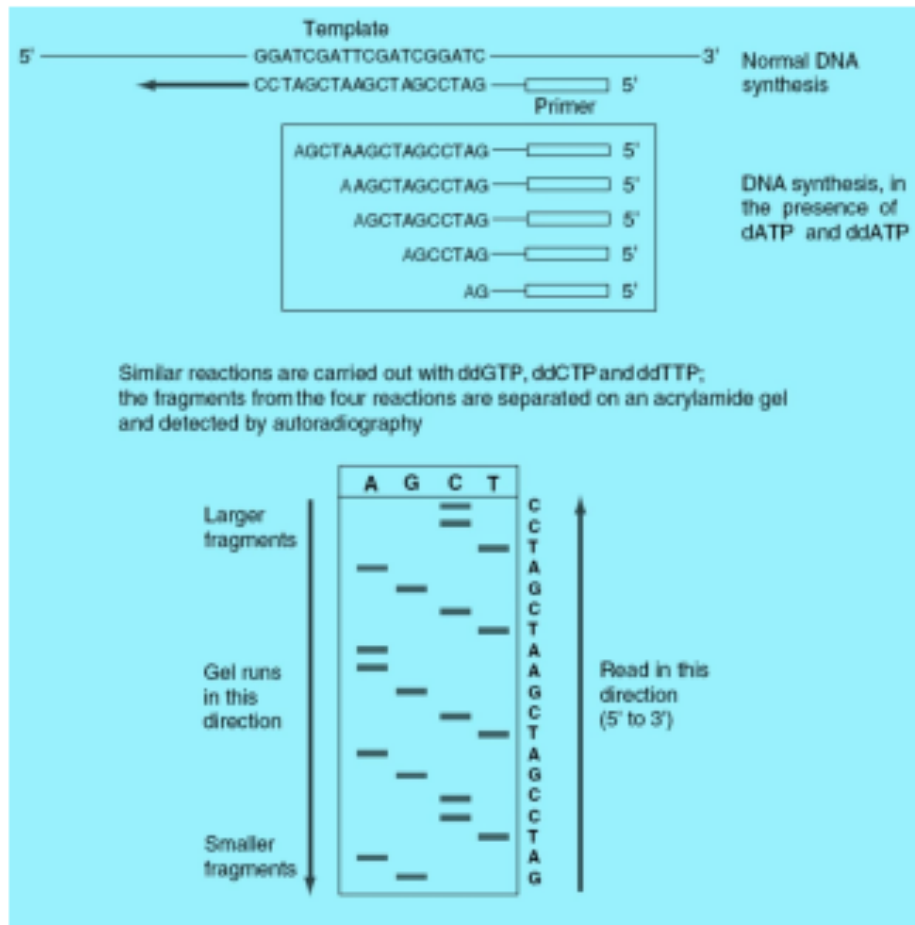
ثانياً:- طريقة (dideoxy or enzymatic) Sanger–Coulson... على الرغم من تشابه طرق تحليل النتيجة النهائية للكشف عن التتابعات مع طريقة ماكزوم وجلبيرت أنفة الذكر الا ان طريقة سانكر تختلف كلياً في مبدأ العمل ففيها يتم تخليق شريط جديد لقطعة DNA المراد كشف تتابعاتها باستخدام قطعة كلينو للانزيم المبلر ل DNA Klenow fragment of DNA polymerase .

في هذه الطريقة يتم فصل اشربة DNA الى اشربة مفردة ومن ثم يتم استخدام باديء مناسب لتوفير نهاية 3 لبدء عملية تخليق شريط جديد من DNA اعتماداً على الشريط القالب , يتم تصنيع قطع مختلفة من شريط DNA باستخدام قواعد محورة DNTPs في كل تفاعل وهذه القواعد تفتقر لمجموعة الهيدروكسيل في الطرف 3 للسكر الخماسي منقوص الاوكسجين والذي يكون ضروري لعملية استطالة السلسلة اثناء عملية تخليق شريط الحامض النووي . هذا التحوير يطلق عليه (dideoxynucleoside triphosphates (ddNTPs) . يتم صنع اربعة تفاعلات كل

د. احمد محمد تركي

تفاعل خاص بنوع معين من القواعد النيتروجينية (A, G, T, and C forms) وكل تفاعل بهذه الحالة يحوي اربعة قواعد صحيحة لتفاعل البلمرة وقاعدة واحدة من Dideoxy لايقاف التفاعل ويكون تركيزها محسوبا بحيث يرتبط في مرة ويترك التفاعل يكمل في مرة اخرى وبهذه الحالة فان التفاعلات الاربعة لمختلف القواعد النيتروجينية تنتج لنا قطعا مختلفة من الشريط المبني يمكن بعد قراءته استنتاج تسلسل القواعد النيتروجينية للشريط القالب .

ان تفاعل انهاء استطالة السلسلة يستخدم حاليا لمعرفة التتابعات وهو اكثر شيوعا من طريقة الهضم الكيميائي ويمكن لضمان نتيجة دقيقة للتتابعات كلونة القطعة المراد معرفة تسلسلها في ناقل كلونة مناسب وهناك كثير من نواقل الكلونة المتوفرة لهذا الغرض



الترحيل الكهربائي وقراءة التتابعات:-

فصل القطع الناتجة من عملية كشف التتابعات يتم باستخدام هلام الاكرلاميد المتعدد poly acrylamide gel electrophoresis و في المختبرات البحثية والتجريبية يمكن فصل التتابعات لقطع صغيره باستخدام عملية ترحيل واحدة ويفضل استخدام متعدد الاكرلاميد بتركيز 6-20% مع اليوريا بتركيز 6 مولاري التي تعمل كماشخ لاشطرة DNA ليمنع تكوين التراكيب الثانوية ل DNA . ان عملية الترحيل على متعدد الاكرلاميد مهمة لانه يفصل القطع

د. احمد محمد تركي

المختلفة بمقدار قاعدة نيتروجينية واحدة وبذلك يمكن قراءه وتحليل التتابعات ولهذا فان استعمال اليوريا مهم كما ان عملية الترحيل تتم بفولتيه عاليه والجل يكون رقيق جدا لذا فان حرارته ترتفع وبهذا يحافظ على الاشرطه مفصولة وبدون ان تتكون تراكيب ثانوية تعطي نتائج خاطئة. وفي بعض الاحيان يتم تحميل نموذجين لنفس العينة على نفس الجل بمختلف الاوقات لزيادة كمية المعلومات الناتجة من عملية السيكونس وبذلك ايجاد نتائج اكثر دقة .

يتبع عملية الترحيل الكهربائي عملية ازالة الهلام من الجهاز ويمكن تجفيفه باستخدام ورق خاص ليسهل التعامل معه ومن ثم يصبغ باستخدام صبغة silver stain ويمكن تصويره شعاعيا باستخدام X-ray اذا استخدمنا عناصر مشعة ويمكن نقل النتيجة لجهاز حاسب الي ليتم معرفة السيكونس ومواقع القطع وترجمته الى بروتين ومعرفة البروموتر لهذه القطعة من DNA

ان عملية التعامل مع كميات كبيرة من العينات يكون مكلف ويحتاج وقت كبير لذا طور العلماء طريقة capillary sequencing والتي تدار بواسطة روبوتات خاصة لكشف التتابعات للعديد من قطع DNA وقت واحد كما ان التطور الجديد في هذا المضمار حدث في عملية Next generation sequencing والتي تتيح لمعرفة الجينوم لكل الكائن الحي دفعة واحدة باستخدام جهاز خاص لكشف التتابعات.

نقل الجينات Gene Cloning

أن عملية نقل الجينات هي الحجر الاساس للهندسة الوراثية واغلب عمليات الوراثة الجزيئية وسهل نقل الجينات عملية تحليل مجين الكائنات بدائية وحقيقية النواة.

يمكن تقسيم عملية نقل الجينات الى خطوات رئيسية وكما يلي:-

- 1- عزل وتقسيم ال DNA قيد الدراسة والمستهدف من عملية النقل ويمكن ان يكون هذا DNA مادة وراثية كاملة او جين معاد تصنيعه من قالب RNA بواسطة reverse transcriptase او جين مضاعف باستخدام تفاعل البلمرة المتسلسل او جين مصنع كليا في المختبر , في حالة كون المصدر DNA كامل للخلية يمكن تقطيع القطعة المناسبة باستخدام الانزيمات القاطعة
- 2- ربط قطعة DNA المستهدفة في النقل الى ناقل كلونة مناسب باستخدام انزيم الربط DNA ligase.

نواقل الكلونة هي عبارة عن عناصر وراثية صغيرة الحجم تتضاعف ذاتيا باستقلالية عن الخلية وتستخدم لمضاعفة الجين ونقله وغالبا ماتكون بلازميدات او فايروسات. تصمم نواقل الكلونة لتسمح بادخال قطع مرغوبة من DNA فيها في المختبر في مواقع قطع معينة بحيث لا تؤثر على تضاعفها الذاتي . في كثير من الاحوال يتم قطع DNA المراد نقله وناقل الكلونة بواسطة نفس الانزيم القاطع وهذا يسهل عملية النقل واللحم بازدواج النهايات اللاصقة sticky end الناتجة من انزيم القطع اما النهايات الحادة Blunt end فيمكن لصقها باستخدام قطعة رابطة linker او قطعة محورة adaptor ويستخدم انزيم DNA ligase لربط الاصرة الفوسفاتية ثنائية الاستر .

- 3- ادخال وحفظ القطعة المكلونة في الكائن المضيف. وفي هذه العملية يتم ادخال القطعة في مع ناقل الكلونة المناسب والتي تم صنعها في المختبر الى كائن حي بواسطة التحول على سبيل المثال وفي الكائن الحي يتم مضاعفة القطعة الجديدة.

ان عملية نقل قطع DNA المرغوب الى كائن جديد وخصوصا في البكتريا عادة ماينتج متحولات عديدة clones والتي تختلف فيما بينها باختلاف مواقع ادخال الجين الجديد وبهذا ينتج لدينا مكتبة خاصة لكل بكتريا من حيث الجينات المدخلة ومواقع دخولها genetic library . وهذا يساعد في تحليل وضائف الجينات ورسم الخرائط الكروموسومية للعديد من الكائنات فضلا عن البكتريا .

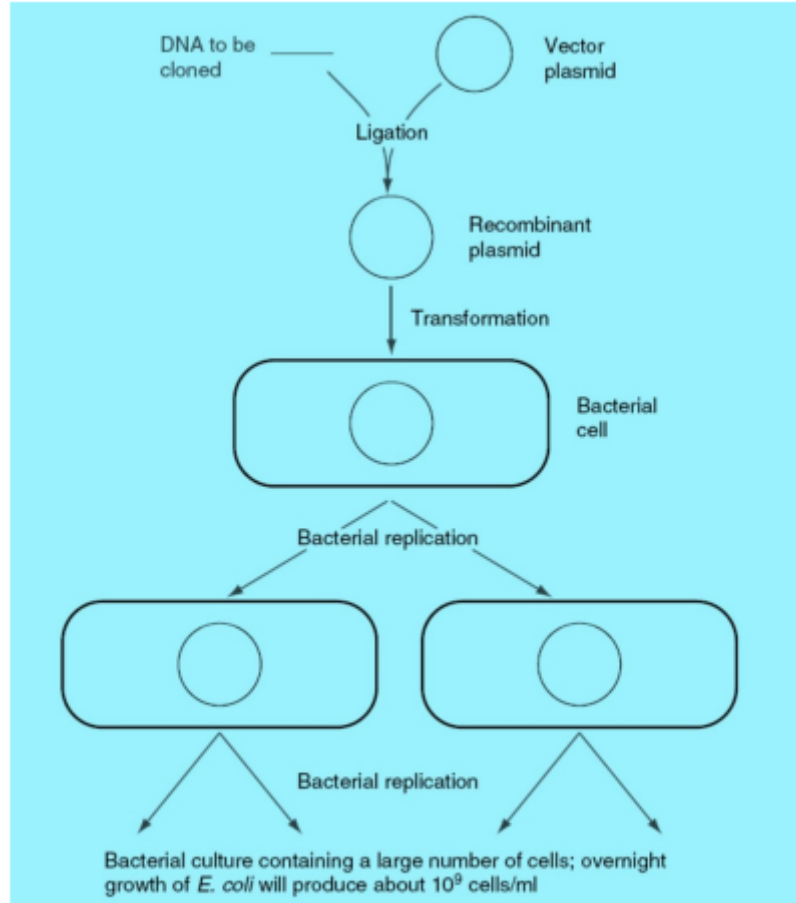


Figure 35: Basic outline of gene cloning [Dale and von Schantz,2002]

نواقل الكلونة

اولاً:- البلازميدات

من اكثر نواقل الكلونة استخداما هي البلازميدات. وهي كما مر سابقا قطع صغيره من DNA تتواجد في مختلف انواع البكتريا ولها وضايف مختلفة, من اهم صفات البلازميدات هي امتلاكها لاصل التضاعف او نقطة بدء التضاعف origin of replication والتي تلعب دور في تضاعف وصنع عدة نسخ من البلازميدات وتوزيع البلازميدات على الخلايا البنوية الناتجة . ان الجين المراد ادخاله ونقله هو عبارة عن قطعة من DNA لذا فان عملية ادخاله الى بلازميد مناسب يضمن انه يتضاعف بتضاعف البلازميد تحت ظروف خاصة او اثناء عملية تكاثر الخلايا.

هناك صفات اخرى للبلازميدات اعطتها الاهلية لتكون نواقل كلونه مناسبة والاكثر استخداما في الهندسة لوراثية. في العادة البلازميدات تكون كبيرة نسبية more than 100kb ولكن البلازميدات المستخدمة في عمليات الكلونة تكون صغيرة نسبية less than 10kb وبذلك يسهل التعامل معها وتنقيتها بصورة كاملة. كما تحتوي البلازميدات المستخدمة في الكلونة صفات اختيارية عادة ماتكون مقاومة لمضاد حيائي معين وهذا يعني اننا نستطيع ان نعرف اي بكتريا تحتوي على البلازميد المرغوب والذي يحتوي على الجين المراد نقله بنشر البكتريا بعد ادخال البلازميد اختباريا على وسط اكار يحتوي على مضاد حيائي , وبذلك فالبكتريا الحاوية على

البلازميد تنمو والبكتريا التي لاتحتوي البلازميد لاتستطيع النمو لانها لاتقاوم المضاد الذي عمل هنا كصفة اختيارية للبكتريا المهندسة وراثيا.

في هذه الحالة يجب ان تكون البكتريا اصلا غير مقاومة للمضادات الحياتية وتوجد عدة انواع بكتريا قياسية غير حاوية على مقاومة مضادات معينة.

اكثر البلازميدات استخداما في عملية الهندسة الوراثية هو بلازميد pBR322 والذي يعمل كناقل كلونة لبكتريا *E. coli* وهو بلازميد محاور من هذه البكتريا له عدة صفات جعلته مؤهلا كناقل كلونة مناسب ومن هذه الصفات :-

- 1- صغير الحجم نسبيا حوالي 4631bp
- 2- مستقر في البكتريا العائل *E. coli* وبعدد كبير نسبيا 20-30 نسخة لكل بكتريا طبيعيا
- 3- يمكن مضاعفة اعداده بشكل كبير جدا 1000-3000 نسخة لكل خلية وهو مايشكل حوالي 40% من الجينوم الكلية باستخدام مثبط لصناعة البروتين مثل مضاد الكلورومفينيكول
- 4- يمكن عزله بسهولة من الخلية بشكلة الملتف الفائق *percoiled* باستخدام طرق متعددة
- 5- يمكن ادخال كميات معقولة من الDNA الى هذا البلازميد على الرغم من انه الاحجام الكبيرة اكثر من 10000 قاعدة يمكن ان تؤدي الى عدم استقرار البلازميد وفقده من الخلية
- 6- كل تسلسل القواعد لهذا البلازميد معروفة وبذلك فان كل مواقع القطع معروفة وهذا يعطي حرية في اختيار القاطع المناسب ومكان الادخال المناسب
- 7- هناك مواقع قطع متفردة على هذا البلازميد لانزيمات متعددة مثل *PstI, SalI, EcoRI, HindIII, and BamHI* , ان وجود مواقع متفرده مهم جدا في عمليات نقل المادة الوراثية , حيث ان وجود مثل هكذا مواقع يتيح الحرية في قطع ناقل الكلونة في مكان واحد وتحويله لشكل خطي بدل من تقطيعه الى عدة قطع بوجود اكثر من موقع قطع.
- 8- لهذا البلازميد صفتين اختيارييتين يوفرهما للمضيف وهي مقاومة مضاد الامبسلين ومقاومة التتراسيكلين, هذا يعطي حرية في اختيار البكتريا الحاوية على البلازميد المهندس وراثيا بوجود مقاومة كلا المضادين كما ان وجود مواقع مختلفة للقطع داخل جينات المقاومة تسهل عملية النقل بتخريب احد جينات المقاومة وبذلك يمكن بسهولة اختيار المتحولات .
- 9- يمكن ادخال هذا البلازميد بسهولة الى البكتريا بالتحول الحر او الصناعي

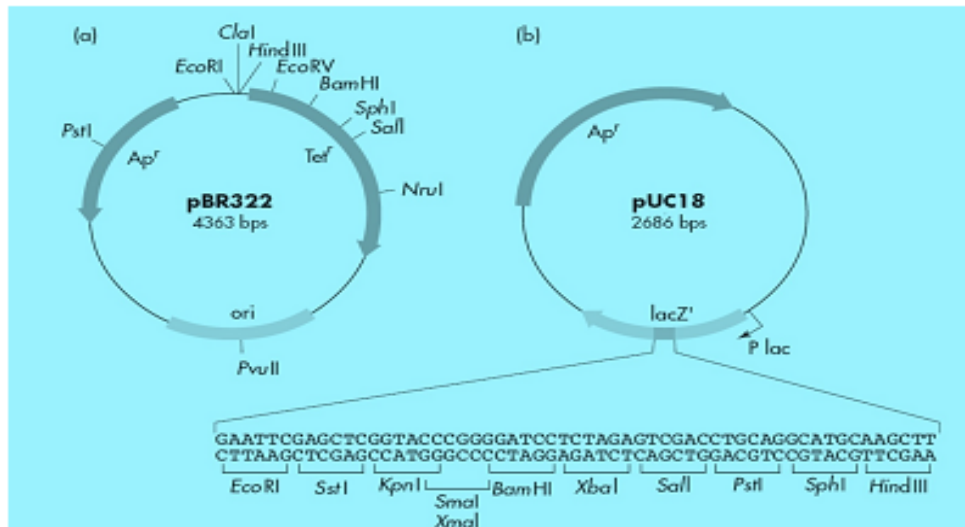


Figure 36 : a) A map of pBR322 showing the positions of the ampicillin resistance (*Apr*) and tetracycline resistance (*Tet*) genes b) A map of pUC18 showing the position of the ampicillin resistance [Lodge et al.,2007] .

د.احمد محمد تركي

يمكن استخدام بلازميد pBR322 في عملية نقل الجينات الى بكتريا *E. coli* , من خلال الخارطة الجينية لهذا البلازميد الموضحة اعلاه يمكن ملاحظة احتواء جين مقاومة التتراسيكلين على موقع قطع *BamHI* بينما يحتوي جين مقاومة الامبسيلين على موقع قطع *PstI*, في حالة نقل الجين قيد الدراسة الى موقع التتراسيكلين بقطعة باستخدام الانزيم القاطع *BamHI* وقطع البلازميد بنفس الانزيم ومن ثم لحمه وادخاله الى الخلية . في عملية النقل هذه ستفقد البكتريا صفة المقاومة للتتراسيكلين وتحفظ بصفة مقاومة الامبسيلين وهذا يدعى عملية التثبيط بالادخال *insertional inactivation* , يتم اختيار المتحولات باستخدام تقنية *replica plating* بزرع الناتج من عملية التحول في طبق لايحوي اي مضاد ومن ثم طبع هذا الطبق الى طبقين احدهما يحوي التتراسيكلين والآخر يحوي الامبسيلين . وبذلك فاي مستعمرة تنجح في النمو على طبق الامبسيلين وتفشل في النمو على طبق التتراسيكلين يعني ان المستعمرة ناشئة من خلية اكتسبت الجين قيد الدراسة.

ثانيا :-العائيات كنواقل كلونة(*lambda bacteriophage*)

للعائيات البكتيرية القدرة على اخذ جزء من جينوم المضيف اثناء النقل العام او المتخصص وبذلك فهي ملائمة للعمل كنواقل كلونة.

احد اكثر العائيات استخداما في عمليات نقل الجينات هو العائى لامدا, فخلال عملية النقل المتخصص يمكن استغلال العائى لامدا كناقل كلونة, وقد جاء استخدامه من خلال معرفة صفاته الكاملة وتسلسله الكامل , وهو جدا مفيد من ناحية قدرته على حمل DNA جديد باحجام كبيرة نسبيا تصل الى 20kb وهي اكبر من ضعف قدرة البلازميدات وايضا يمكن تصنيع وتعبئة الفاج في المختبر وهذا يسهل عملية نقل الجينات الجديدة اليه. ويمكن استخدام العائيات المحورة لاصابة بكتريا جديدة وكفاءه الاصابة اعلى كثيرا من كفاءه التحول البكتيري.

من خلال دراسة جينوم العائى لامدا وجد ان ثلث الجينوم للعائى غير مهم في عملية التعبئة والاصابة وتقع هذه المنطقة بيني جيني J and N في جينوم العائى مما مكن العلماء من استبدال هذه المنطقة بالجينات الغريبة التي يراد ادخالها.

يحتوي الفاج لامدا على جين تصنيع B-galactosidase وهذا الجين يشطر جزيئة اللاكتوز ويعطي لون معين على وسط الاكار الخاص بهذا الكشف فعند استخدام هذا الوسط لتمنية بكتريا *E. coli* lac- واصابتها بالعائى لامدا سوف يظهر لون نتيجة انتاج هذا الانزيم بواسطة النقل المتخصص للعائى , اذا تم ادخال الجينات المرغوبة داخل هذا الجين واصابة البكتريا فسيتم اصابة البكتريا وانتاج *plaques* الخاصة بالعائى ولكن من دون احداث تغييرات خاصة بانتاج الانزيم وبذلك يتم ضمان نجاح عملية ادخال الجينات المرغوبة.

Cloning with lambda replacement vectors involves the following steps

1.Isolating the vector DNA from phage particles and digestion with the appropriate restriction enzyme.

2.Connecting the two lambda fragments to fragments of foreign DNA using DNA ligase.

3. Packaging of the DNA by adding cell extracts containing the head and tail proteins and allowing the formation of viable phage particles to occur spontaneously.
4. Infecting E. coli and isolating phage clones by picking plaques on a host strain.
5. Checking recombinant phage for the presence of the desired foreign DNA sequence using nucleic acid hybridization procedures, DNA sequencing, or observation of genetic properties.

الكوزميدات Cosmids

وهو مزيج من البلازميدات والعائيات حيث يمكن تعريفه على انه نقال كلونة بلازميدي يحتوي على DNA المراد نقله معه جين *Cas* المشفر للنهاية اللاصقة اللازمة لتعبئة الجينوم في راس العائتي. وبذلك يمكن لهذا الكوزميد التكاثر في البكتريا باعتبار له نقطة تضاعف البلازميد ويمكن ايضا تعبئته في راس العائتي virion لانه يحوي جين *cas* ولهذا الكوزميد صفات خاصة من حيث قدرته على حمل احجام كبيرة من DNA المراد نقله او دراسته حيث يصل الحجم المعبأ في الكوزميد الى 50kb وهذا يسهل عملية انتاج مكتبة جينية للكائن المراد دراسته كما يسهل عملية النقل المتخصص للجينات باستخدام العائتي transduction والتي تكون اكثر كفاءة من عملية transformation.

يمكن استغلال الكوزميدات لعملية حفظ الجينات لفترات طويلة بتعبئتها في الكوزميدات وتحويلها الى virion ومن ثم حفظها لفترات طويلة وهي طريقة اكثر كفاءة من حفظها بشكل بلازميدات كونها اقل استقرارا من العائيات .