

المحاضرة الثانية والمحاضرة الثالثة:

مفهوم التقانة الحيوية

لكل علم من العلوم مراحل تطور متتالية عبر العصور، ولعل الذي يثير الجدل من العلوم علم التقانة الحيوية Biotechnology والاسم الشائع له التكنولوجيا الحيوية. يظن الكثير بأنه علم حديث إلا أنه يرجع إلى العصور القديمة حيث استخدمه المصريون القدماء منذ حوالي 4000 سنة قبل الميلاد عندما استخدموا الخميرة في إنتاج العجين. تحويل الحليب إلى اللبن بواسطة جراثيم التخثر (اللبنية) إلا تقانه حيوية وكذلك تحويل الخضروات إلى مخللات بواسطة جراثيم الخلية. ومع ذلك ظهر مصطلح التقانة الحيوية لأول مرة عام 1919 م بواسطة العالم Karl Ekry والذي يشير إلى إنتاج المنتجات (غذاء، مشروبات، مواد كيميائية) من المواد الخام بمساعدة الكائنات الدقيقة وهو ما يشار إليه بالتقانه الحيوية التقليدية. إضافة إلى اكتشاف العالم الفرنسي لويس باستور بكتيريا Lactic Acid Bacteria حيث أثبت أن التغيرات الكيميائية الحاصلة نتيجة عملية التخمير أثناء صناعة الأطعمة تقوم بها الكائنات الحية. ومن المحطات المضيئة في تطور التقانه الحيوية عبر التاريخ هو اكتشاف العالم الكسندر فلمنغ 1928 م فطر البنسليوم والحصول على البنسلين. وحصل التطور الكبير في مفهوم التقانة الحيوية في الستينات القرن الماضي نتيجة اكتشاف المادة الوراثية DNA بتفاصيلها الدقيقة (الصبغيات، المورثات، القواعد النيتروجينية) وكيفية ترميز المورثات للبروتينات. وأما المحطة الأكثر أهمية للتقانة الحيوية بدأت مع تطور تقانات التعامل مع الـ DNA ودخول العلوم الحيوية عصر التقانة الـ DNA المؤشب recombinant DNA. وإن تطور التقانات الحيوية الحديثة جاء نتيجة الأبحاث العلمية واكتشاف أنزيمات البلمرة وأنزيمات القطع المتخصصة وأنزيمات النسخ العكسي. مما ساعد علماء الوراثة بوضع المادة الوراثية على مائدة العمليات لتصبح قابلة للتغيير كما ونوعاً بحيث تحذف منها مقاطع أو يضاف إليها ويعاد صياغتها بحيث تصبح قادرة عن التعبير عن ذاتها بطريقة جديدة.

مصطلح **Biotechnology** مشتق من Bios وتعني الحياة بينما technology تعني طريقة منظمة لعمل الأشياء وبالتالي تكون تطبيق تقاني يستخدم الكائنات (جراثيم، فطريات، خمائر، نباتات، حيوانات) أو أنظمة الحية (خلايا أو أنسجة) أو الجزيئات البيولوجيا

(أضداد، أنزيمات) لصنع منتجات جديدة أو تحويلها أو تطوير منتجات أو من أجل استخدامات معينة مما تعود بالفائدة للإنسان.

مجالات التقنية الحيوية:

تتنوع المجالات البحثية للتقانة الحيوية لتشمل كائنات مختلفة أو أجزاء منها بهدف تطويرها

لخدمة الإنسان فهناك مجالات عديدة للتقانة الحيوية منها:

1. مجال الانتاج النباتي والحيواني.

2. مجال الانتاج الصناعي.

3. في المجال البيئية.

4. مجال الطب والرعاية الصحية.

5. المجال الجزيئي.

وغيرها مما قد يستجد من مجالات بحثية بهدف تحسين وتطوير إمكانات الكائنات الحية من أجل خدمة الإنسان.

أولاً_ في المجال الجزيئي:

• استخلاص الـ DNA.

• PCR.

• التتابع النكليوتيدي للـ DNA.

• تقطيع الـ DNA.

• نقل المورثات.

ثانياً_ في المجال الصناعي:

• صناعة الأدوية من المواد الكيميائية النباتية المصدر.

• استخدام الكائنات الدقيقة في تحسين خواص البترول ومشتقاته الكيميائية.

• انتاج المحفزات الحيوية

ثالثاً- في مجال الحفاظ على البيئة:

• التخلص من مخلفات الصناعة.

• الاستفادة من المخلفات العضوية.

• تدوير استخدام المياه.

• الحد من التلوث.

رابعاً -في مجال الطب والرعاية الصحية:

- علاج العقم عند الإنسان عن طريق الإخصاب الخارجي (طفل أنابيب).
- استخدام الخلايا الجذعية في العلاج الجيني.
- انتاج اللقاحات وتشخيص الأمراض.

خامساً- في مجال الانتاج الحيواني:

- انتاج حيوانات معدلة وراثياً ذات قدرة عالية على مقاومة الأمراض وخاصة الفيروسية مثل الأبقار والأغنام والدجاج والأسماك، وبالتالي القليل من استخدام الأدوية والحد منها واستخدام التربية الحيوانية أو ما يسمى بالأمن الحيواني في حقول الحيوان.
- المعالجة الجينية للحيوانات لزيادة سرعة نموها وذلك من خلال تزويدها بالمورثة الخاصة بهرمون النمو السريع، وكذلك لزيادة قدرتها على انتاج اللحم وتحسين خواصه كما في التطور الحاصل في انتاج الفروج وزيادة القدرة على ادرار الحليب كما في الإبقار.
- انتاج أغنام ذات صوف عالي الجودة.
- زيادة الناتج من الثروة الحيوانية من خلال تقسيم جنين الماشية والحصول على توائم ثنائية وثلاثية ورباعية.
- انتاج أدوية مناسبة لعلاج الحيوانات خاصة المستخدمة كمواد غذائية للشعوب.

أساليب التقانة الحيوية:

↓ التقانة الحيوية التقليدية:

تضم مجموعة واسعة من العمليات زراعة الخلايا والأنسجة.

↓ التقانة الحيوية الحديثة:

تضم أساليب التعامل المباشر مع المادة الوراثية مثل التحكم بالمورثات والمادة الوراثية .

↓ التقانات الحيوية الخلوية:

مثل الإخصاب المساعد والاستنساخ الخلوي.

التقنيات الجزيئية الأساسية

نحتاج في دراسة المؤشرات الجزيئية إلى عدد من التقنيات الجزيئية والتي تتضمن عزل الـ DNA، هضم الـ DNA بواسطة أنزيمات القطع، الرحلان الكهربائي، والتلوين الأغاروز وبولي الأكريلاميد، التفاعل السلسلي البوليميراز، وأنواع الـ DNA، وسلسلة الـ DNA وغيرها من التقنيات الجزيئية.

• تقانة استخلاص الحمض النووي:

تمكن علماء البيولوجيا الجزيئية تقريباً من جمع الحمض النووي ال DNA من الكائن الذي هو تحت الدراسة، كانت عملية عزل ال DNA في بادئ الأمر عملية طويلة وصعبة جداً على اعتبار أن الكمية المراد تجميعها آنذاك كانت كبيرة مقارنة بالكمية المستخدمة في وقتنا الحالي، ويعزى ذلك إلى استخدام تقنية متطورة جداً سمحت بتقليص كمية ال DNA المستخدمة في الدراسات الجزيئية.

والخطوة الأولى لعزل الحمض النووي هي تكسير الخلايا بطرق ميكانيكية أو انزيمية، وذلك بهدف إخراج المحتوى الذي يتضمن الأحماض النووية. والخطوة الثانية فصل الأحماض النووية عن المكونات الأخرى في الخلية كالكربوهيدرات المعقدة والبروتينات للحصول على أحماض نووية ذات نقاوة مناسبة وتختلف كمية الملوثات الموجودة في خلايا الأنواع المختلفة تبعاً للنوع.

ويتم ذلك وفق الخطوات التالية:

1- تحطيم النسيج: أبسط طريقة لتحطيم النسيج هي وضعها في الآزوت السائل الذي يجعل منها كتلة متجمدة ثم هرسها وطحنها.

2- التخلص من أغلفة وأغشية الخلايا: تختلف طرق التخلص من أغلفة الخلايا تبعاً لنوع الخلية (نباتية - حيوانية - بدائية) إذ توجد طرق كثيرة للتخلص من أغلفة الخلايا منها:

(a) تفجير الخلايا بوضعها في محاليل ملحية مختلفة التركيز.

(b) حل الأغلفة والأغشية الخلوية باستخدام الأنزيمات والليزوزيم الذي يهضم المركبات المبلعمة ومما يؤدي إلى تحطيم الجدر والأغلفة الخلوية.

(c) حل الأغلفة والأغشية باستخدام مواد كيميائية ك EDTA و SDS.

3- التخلص من الليبيدات (الدهون): تستخدم المواد التالية:

(a) ال EDTA الذي يساهم في حل الجدر الخلوية باتحاده مع الشوارد المعدنية (Ca^{+2}) وال (Mg^{+2}) اللازمة لثبات بنية الغشاء البلازمي فيها مما يضعف الارتباط في الأغلفة الخلوية وتساعد في الحفاظ على ال DNA وذلك بتثبيطها لعمل الإنزيمات التي تخرب ال DNA (تثبط عمل الأنزيم DNase الذي يحتاج لشوارد Mg^{+2} وتمنع بالتالي تحلل ال DNA).

(b) الإيتر: الذي يقوم بحل المواد الدسمة.

(c) ال SDS (Sodium dodecyl sulphate) (من المواد الفعالة على السطوح فهي تساعد على حل الخلية بإزالة الليبيدات من الأغشية الخلوية).

ويتم التخلص من الأجزاء الخلوية عن طريق عمليات التثقيب وسحب السائل الطافي الحاوي على ال DNA وال RNA وبعض البروتينات ونقله إلى أنبوب آخر.

4- للتخلص من البروتينات يستخدم:

(a) أنزيم بروتيناز ك Protinas K لحل البروتينات الخلوية والبروتينات المرتبطة مع الـ DNA

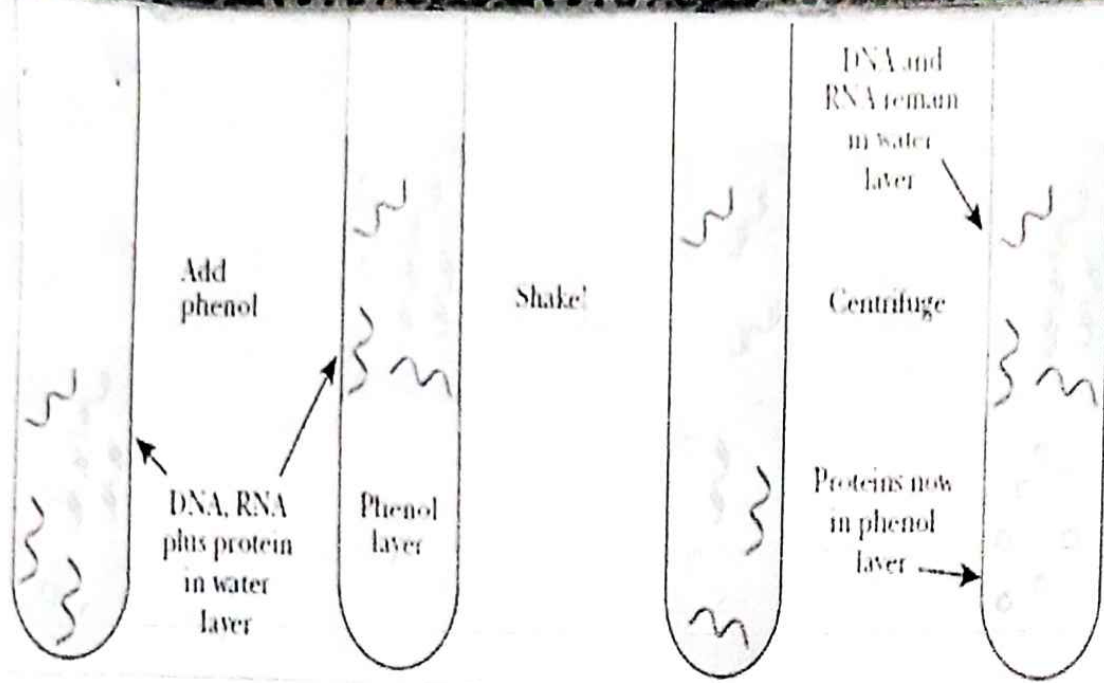
(b) الفينول لإذابة البروتينات.

(c) محلول ملح كلور الصوديوم فالوسط الشاردي لهذا الملح يؤثر على الخصائص الفيزيائية للبروتينات ويحولها من الشكل المنحل إلى الشكل غير منحل مما يسهل تجميعها وترسيبها بعملية التثقيب
تنقية الـ DNA:

يتم تنقية الحمض النووي إما بالطرد المركزي أو الاستخلاص الكيميائي.
تعتمد الطريقة الأولى على تدوير العينة على سرعات مختلفة مما يولد قوة نابذة تجمع المكونات مع بعضها لتترسب إلى قاع الأنبوب

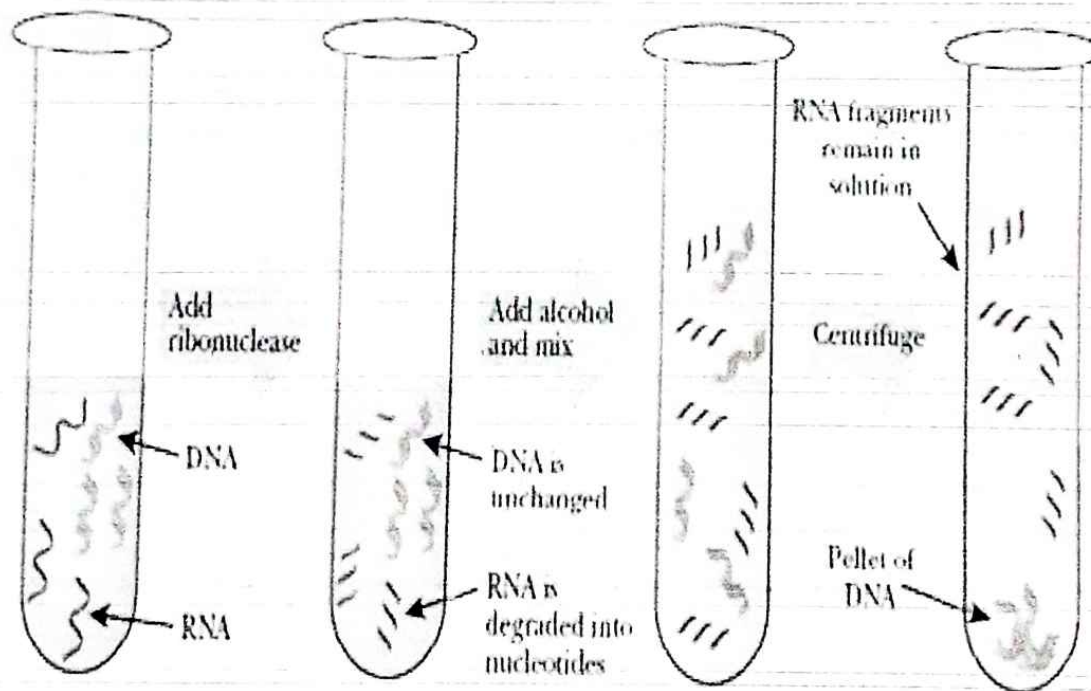
وعندما يستخدم الـ ليزوزيم والعوامل الفعالة على السطوح تؤدي في النهاية إلى تفتيت الجدار الخلوي وتساعد على خروج المكونات الخلوية إلى المحلول وبذلك تكون هذه القطع أصغر في الوزن الجزيئي مقارنة مع الحمض النووي والتي ترسب وفصل بعملية التثقيب إذ تبقى عالقة في السائل الطافي لتطرح خارج الأنبوب.

ولكن يبقى الحمض النووي ملوثاً بالـ RNA والعديد من البروتينات التي يتم بطرق كيميائية عديدة منها تنقية الحمض النووي بالاستخلاص الفينولي، إذ يقوم الفينول بإذابة البروتينات وعندما تتم إضافة الفينول إلى الماء، يبقى كلا السائلين منفصلين عن بعضهما (الفينول في الطبقة السفلى)، وعند الرج (الهز) لفترة قصيرة فإن كلا الطبقتين تمتزجان مما يسمح للفينول بأن يذوب البروتينات التي امتزجت معه وعند إيقاف الهز نجد أن المحلول يعود وينفصل إلى طبقتين منفصلتين عن بعضهما، ويجب القيام بالتثقيب لمدة قصيرة للتأكد من التخلص من البروتينات.



• التخلص من الـ RNA:

تستخدم انزيمات نوعية خاصة تعمل على إزالة الـ RNA الملوثة للعينة ومنها أنزيم الـ رايبونوكلياز والذي يقوم بتمسيخ الـ RNA إلى أوليغونوكليوتيدات دون أن يؤثر على الـ DNA، ثم يتم إضافة الكحول



الذي يعمل على تجميع وتكثيف الـ DNA. ثم يتم الترسيب بالطرد المركزي ومن ثم يرمى السائل الطافي المشكل من عملية التثقيب للتخلص من قطع الـ RNA. لنحصل على كرية صغيرة تحتوي على البلايين من قطع الـ DNA.

وبعد عزل الحمض النووي تتم إذابته في محلول الوقاء (Buffer) أو في وقاء TE تكمن أهميته

• يؤمن وسط PH شاردى مناسب للـ DNA

• يحمي الـ DNA من تأثير أنزيم DNase الذي يفكك الـ DNA وذلك لارتباطه مع

شوارد Mg^{+2} التي تعمل كمتتم أنزيمي لأنزيم DNase.

• الرحلان الكهربائي على الهلام:

تعطي جزيئات الفوسفور شحنة سالبة قوية، وعليه فإن الشحنة السالبة لقطعة الصغيرة للـ DNA تكون أقل من الشحنة السالبة لقطعة الـ DNA الكبيرة لأنها تحوي عدداً أكبر من وحدات الفوسفات.

من جهة أخرى تكون الشحنة الكهربائية هي نفسها لكل وحدة طول من شريط الـ DNA، يعود سبب ذلك أن وحدات الفوسفات تتوزع بشكل متماثل على طول شريط DNA طال أم قصر لذلك عند تطبيق تيار كهربائي على عينة فيها مزيج من قطع الـ DNA مختلفة الأطوال في المحلول ستتجه كلها نحو الشحنة الموجبة بنفس السرعة بسبب إهمال الإعاقة.

بناءً على ما سبق يمكن فصل قطع الـ DNA المختلفة الأطوال من خلال زيادة مقدار الإعاقة الناتجة من الاحتكاك بحيث تتحرك القطع الصغيرة بسرعة أكبر إلى القطب الموجب، ومن هنا تأتي وظيفة الهلام لفصل جزيئات الـ DNA بحسب أطوالها. وسيتم دراسة الرحلان الكهربائي على هلام الأغاروز والبولي أكريلاميد.

✚ الرحلان الكهربائي للـ DNA باستخدام هلام البولي أكريلاميد (Polyacrylamide gel electrophoresis):

تم استخدام هذه التقنية في البدء كأسلوب لفصل البروتينات، ولكنها استخدمت أيضاً لفصل الحموض النووية.

يمكن التحكم باتساع مسامات هذا الهلام من خلال تغيير نسبة البولي أكريلاميد الداخلة في تركيب الهلام (3-30%) ، ويمكن بهذه التقنية فصل جزيئات الـ DNA بكفاءة عالية التي يمكن أن تختلف أطوالها بنكليوتيد واحد فقط، وهذا ما يجعل أهمية هذه التقنية الحل الأمثل لتحليل تسلسل النكليوتيدات.

يحد من فائدة هذه التقنية أنها تفصل فقط قطع الـ DNA ذات الأطوال القليلة نسبياً (أقل من ألف نكليوتيد). لذلك تم استخدام هلام الأغاروز.

✚ الرحلان الكهربائي للـ DNA باستخدام هلام الأغاروز (Agarose gel electrophoresis):

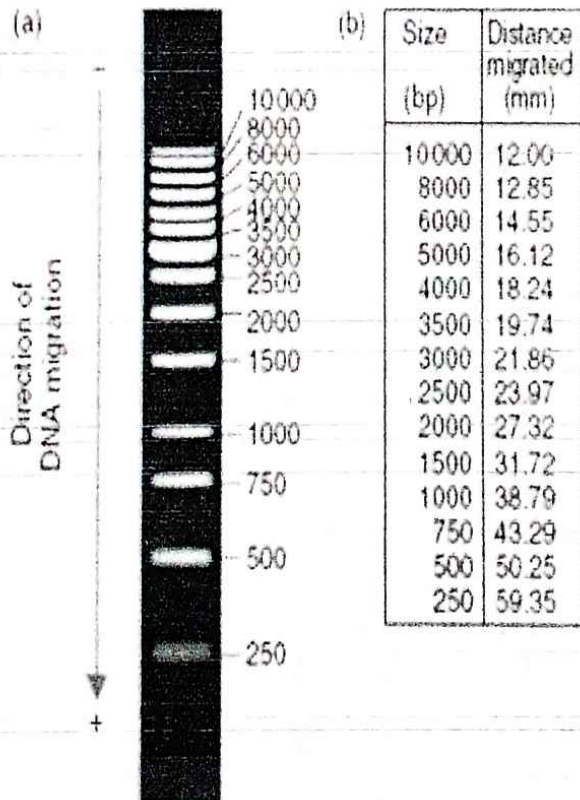
يتم الحصول على الأغاروز من الأعشاب البحرية (مؤلف من عديد سكاريد خطي)، هناك عاملان أساسيان يتحكمان بسرعة هجرة قطع الـ DNA عبر هلام الأغاروز عند تطبيق تيار كهربائي ثابت وهما الكتلة الجزيئية لقطعة الـ DNA وشكلها، تهاجر قطع الـ DNA الصغيرة بسرعة أكبر من

القطع الكبيرة ولكن العلاقة بين طول قطع الـ DNA والمسافة التي تقطعها على الهلام ليست علاقة تناسب عكسي مباشر، بل تكون متناسبة عكسياً مع اللوغاريتم العشري لطول هذه القطعة.

العامل الثاني المهم في هجرة قطع الـ DNA من خلال شكل القطع، فمثلاً يكون البلاسميد المعزول من الايشرشيا كولي حلقي ومغلق وملطف بشكل فائق لذلك تكون هجرته سريعة نسبياً، أما في حال حدوث قطع في إحدى سلسلتي الـ DNA فإنه يفقد تراصه ويصبح ذو بنية متراخية ويهاجر بسرعة أقل خلال الهلام.

وإذا قمنا بقطع كلا الشريطين فإنه سوف يتحول إلى بنية خطية وتكون سرعته متوسطة مع أنه لم يتغير في كتلته الجزيئية في حالة من الحالات السابقة.

في الأحوال كلها يتم نرحيل العينات على الهلام بوجود شاهد يحوي قطع معلومة الطول كي تكون مرجعاً يشير إلى طول القطع الهاجرة من العينة، ويسمى هذا المحلول بالسلم الدنا DNA Ladder.



• التفاعل السلسلي البوليميرازي (PCR) Polymerase Chain Reaction:

تعد تقانة الـ PCR من أبرز التقانات الحيوية التي أسست ونشرت في الثمانينات من القرن الماضي، قام العالم (Kary Mullis) عام 1985 م بنشر تقانة PCR للأوساط العلمية، وقد أحدثت هذه التقنية ثورة في مجال البيولوجيا الجزيئية تتمثل في قدرتها على صنع ملايين النسخ من تسلسل معين من الحمض النووي الريبسي منقوص الأوكسجين (DNA)، وتكريماً لهذا العالم فقد أعطي جائزة نوبل في الكيمياء عام 1993 م .

كان تطوير تقانة الـ PCR من أهم الإنجازات على مستوى البيولوجية الجزيئية فبفضل هذه التقانة تم تطوير تقانات حيوية أخرى مما فتح المجال أمام العلماء لمحاولة رسم الخارطة الوراثية للعديد من الكائنات الحية وتحديد المورثات الوراثية لكثير من الأنواع .

تهدف تقانة الـ PCR إلى تضخيم قطعة من الـ DNA بعد استخلاصه من خلايا الجسم والحصول على كميات كبيرة منه ويمكن بعد ذلك إجراء التحليل عليه.

يعتمد مبدأ تفاعل الـ PCR على عمل إنزيم النسخ الذي يعرف باسم Polymerase DNA، حيث يقوم هذا الأنزيم بتركيب جزيئة مضاعفة من الـ DNA من القالب أو النسخة الأصل من الـ DNA في الدورة الأولى من عملية المضاعفة في جهاز الدوار الحراري وتصبح الجزيئات القديمة والجديدة القالب الثاني لدورة أخرى من النسخ وهكذا تتم عملية تكرار النسخ في كل دورة بزيادة أسية وبذلك يمكن أن نحصل من جزيئة DNA مفردة على ملايين النسخ من الـ DNA المراد مضاعفته بواسطة هذا التفاعل (PCR) خلال عدة ساعات فقط .

يتطلب تفاعل الـ PCR توفر العناصر الآتية:

1-DNA القالب (DNA templet): تعتمد دقة نتائج الـ PCR على مدى نقاوة وجودة و سلامة الـ DNA القالب المستخلص من العينات المدروسة، فكلما كانت عينة الـ DNA نقية وسليمة وكثيرة كلما كانت النتائج أكثر جودة ودقة.

2- البوادي Primers: وهي عبارة عن تسلسل قليل من نكليوتيدات (5-25 نيوكليوتيداً) قادرة على الارتباط مع الأسس النيوكليوتيدات للحمض النووي المراد تضخيمه، وذلك في منطقة ذات ترتيب مميز ونوعي من الحمض النووي.

شروط تصنيع البودئ:

- يجب تصميم البادئات بحيث لا تحتوي على تسلسل نكليوتيدي واحد
- يجب أن لا تكون ذات تتابع نكليوتيدي معكوس بحيث تشكل منتجات ثانوية (مثل بنية الدبوس) قبل أن ترتبط مع الـ DNA
- يجب مراعاة أن لا تكون النكليوتيدات في إحدى البادئات مكملية لتتالي النكليوتيدات في البادئة الآخر مما يؤدي إلى ارتباطهما مع بعض دون الارتباط مع الـ DNA.

حفظ البودئ:

تحفظ على شكل بودرة جافة لعدة سنوات ولكن عند حلها في الماء يمكن أن تتعرض للتخريب بواسطة أنزيم النكليواز RNase لذلك يجب أن تحفظ في وسط منزوع الشوارد ويحوي على EDTA عند درجة حرارة -20 م°.

3- المحاليل الدائئة (الوقاء) (Buffers) المستخدمة في الـ PCR: يؤمن الوقاء وسط ذو قوة شاردية ثابتة أثناء عملية التضخيم، ويعتمد تركيب الوقاء المستخدم على نوع وميزات الإنزيم المستخدم في عملية التضخيم ونوع البادئ وعادة ما يحضر على شكل محلول منظم 10x buffers و المكون من (10mM tris, 10mM Kcl, 2.5mM MgCl₂)

4- شوارد المغنيزيوم Mg^{+2} : تعمل شوارد المغنيزيوم كمتعم إنزيمي (Co-factor) لإنزيم DNA polymerase ولها تأثير هام على نوعية نتائج الـ PCR، وتشكل معقدات ذوابية مع الـ dNTPs يسهل التعرف عليها من قبل إنزيم النسخ (Polymerase) الذي يقوم برصفها وفق ما يقابلها من نيوكليوتيدات مناسبة على الـ DNA قالب ، كما تزيد من نشاط إنزيم النسخ DNA – polymerase، وتزيد من درجة حرارة ذوبان البودئ و الـ DNA الهدف مما يجعل السلاسل المضاعفة الناتجة أكثر استقراراً.

5- النيوكليوزيدات ثلاثية الفوسفات منقوصة الأوكسجين:

يتطلب كميات كافية من dNTPs (Deoxynucleoside triphosphates) dATP, dCTP,) (dGTP, dTTP) للمشاركة في تشكيل قطع الـ DNA المستنسخة.

يختلف تركيز الـ (dNTPs) في مزيج تفاعل الـ PCR بحسب حجم الـ DNA المراد تضخيمه، وتركيز شوارد الـ Mg^{+2} .

6- أنزيم نسخ الـ DNA (DNA Polymerase) مقاوم للحرارة المرتفعة لتشكيل قطع الـ DNA الجديدة ، كأنزيم Taq Polymerase الذي تم استخلاصه من أحد الأنواع البكتيرية التي تعيش في الينابيع الحارة لذلك يتحمل هذا الإنزيم درجات الحرارة المرتفعة ويبقى محافظاً على استقراره و نشاطه في الدرجات المرتفعة من الحرارة أثناء تفاعل الـ (PCR)

استخدم في البدايات الأولى للـ PCR إنزيم نسخ غير ثابت حرارياً ولكن التطور الحقيقي لهذه التقنية حصل عندما تم التمكن من إنتاج وتنقية إنزيم نسخ ثابت حرارياً سمي بـ Taq Polymerase، ويمكن مضاعفة جزء محدد من الـ DNA عن طريق البودائ Primers، حيث يرتبط البادئ بالتتابع المكمل له في الموقع الهدف من الـ DNA ويتم بدءاً من نقطة الارتباط مضاعفة أو تضخيم قطعة الـ DNA الهدف بوساطة إنزيم النسخ Taq Polymerase وبذلك يتم تركيب شريطي الـ DNA باتجاهين متعاكسين (دائماً يتم التركيب من 5' إلى 3' بدءاً من نقطة تتابع البادئ) حيث يسمح هذا التفاعل بمضاعفة (نسخ) قطعة الـ DNA يتراوح طولها ما بين 100 شفعاً نكليوتيدياً (100 base pairs) إلى عدة آلاف من الأشعاع النكليوتيدية.

لكي تتم مضاعفة قطعة محددة من الـ DNA لابد من اختيار تتابع نكليوتيدي محدد من النكليوتيدات كبادئ عند كل من طرفي المنطقة الهدف لذلك يجب أن يكون التتابع النكليوتيدي لهذه القطعة معروفاً أو على الأقل يجب معرفة التتابع النكليوتيدي لأطراف هذه القطع حيث يتم تصميم بودائ متخصصة من أجل مضاعفة هذه القطعة المحددة اعتماداً على التتابع النكليوتيدي للقطعة الهدف، ويمكن إجراء التفاعل السلسلي البوليميرازي باستخدام بودائ عشوائية (لم تصمم بالاعتماد على التتابع الطرفي المعروف للقطع الهدف) وفي هذه الحالة يمكن لعملية النسخ أن تحدث عندما يجد البادئ التتابع المكمل له على كامل المورثة، يمكن الحصول على البودائ أو تصنيعها من قبل شركات

متخصصة، كما يمكن استخدام بواقي مصممة في تفاعل الـ PCR بالاعتماد على تتابع هدف معروف ومتكرر خلال المورثات.

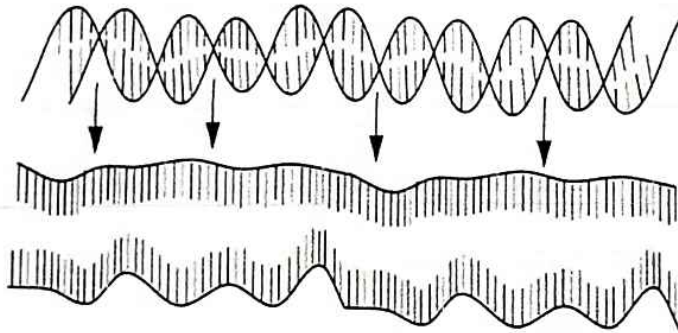
• المراحل الأساسية لتفاعل الـ PCR:

يتم التفاعل السلسلي البوليمرازي في جهاز التدوير الحراري أو الـ PCR حيث يعمل هذا الجهاز على مضاعفة قطعة الـ DNA ملايين المرات خلال فترة قصيرة.

وبعد وضع مزيج التضخيم في أنبوب ابندروف (Eppendorf) ونقله إلى جهاز الـ PCR يقوم هذا الجهاز بالمراحل الآتية:

1- مرحلة الانشطار :

بعد وضع مكونات تفاعل الـ PCR في جهاز الدوران الحراري وضبط البرنامج المناسب لتفاعل الـ PCR فإن هذا الجهاز يقوم برفع درجة الحرارة إلى الدرجة 94 م مما يؤدي فصل شريط الـ DNA المضاعف إلى سلسلتين مفردتين.



من 30 - 40 دورة

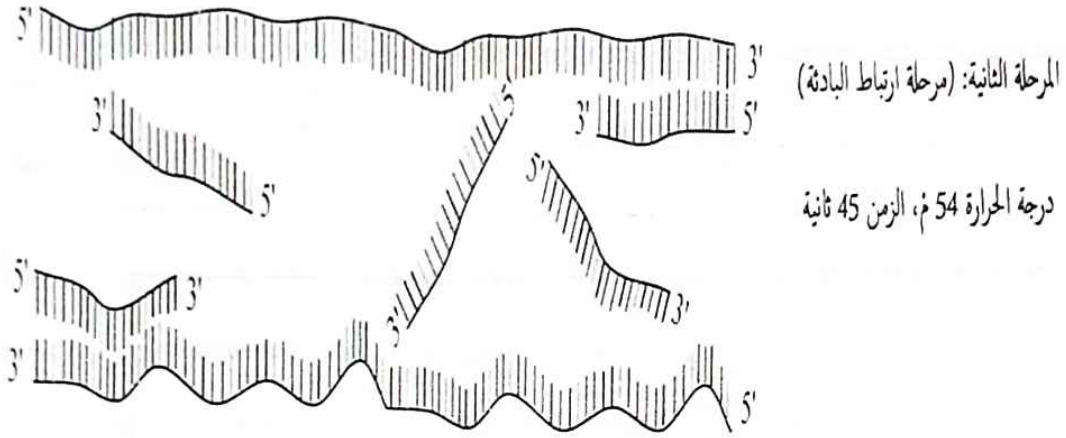
تألف كل دورة من ثلاث مراحل

المرحلة الأولى: (مرحلة الانشطار)

درجة الحرارة 94 م، الزمن دقيقة

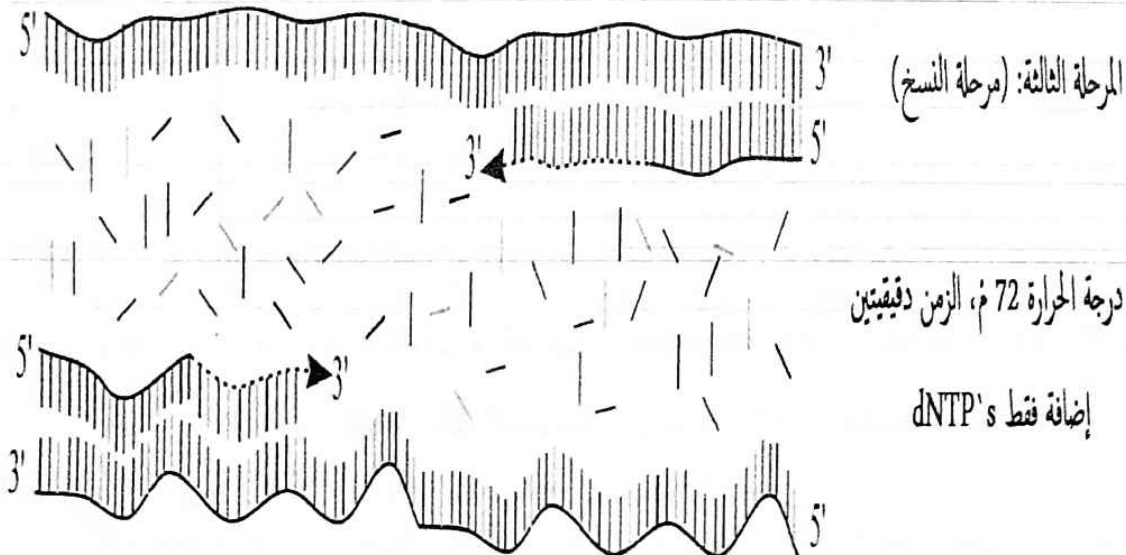
2- مرحلة ارتباط البادئ:

يخفض الجهاز درجة الحرارة بسرعة إلى الدرجة (40-60) م° حسب نوع البادئ المستخدم (إذ لكل بادئ درجة حرارة مثلى لارتباطه على شريط الـ DNA المفرد) حيث تتم عملية ارتباط (تزاوج) البادئ دائماً على الموقع المناسب بالاتجاه $5' \leftarrow 3'$ لها وذلك تبعاً لتطابق الأسس المكونة لها مع السلسلة المفردة لشريط الـ DNA



3- مرحلة النسخ:

يرفع الجهاز درجة الحرارة بعد ذلك إلى الدرجة 72 م° (الدرجة المثلى لعمل إنزيم النسخ Tag Polymerase) حيث يقوم إنزيم Tag Polymerase بنسخ سلسلة متممة لسلسلة الـ DNA المفردة وذلك بإضافة النكليوتيدات (dNTP's) من الطرف $5' \leftarrow 3'$ للبادئ قارئاً من القالب (سلسلة الـ DNA المراد نسخها) من $3' \leftarrow 5'$ وهكذا.

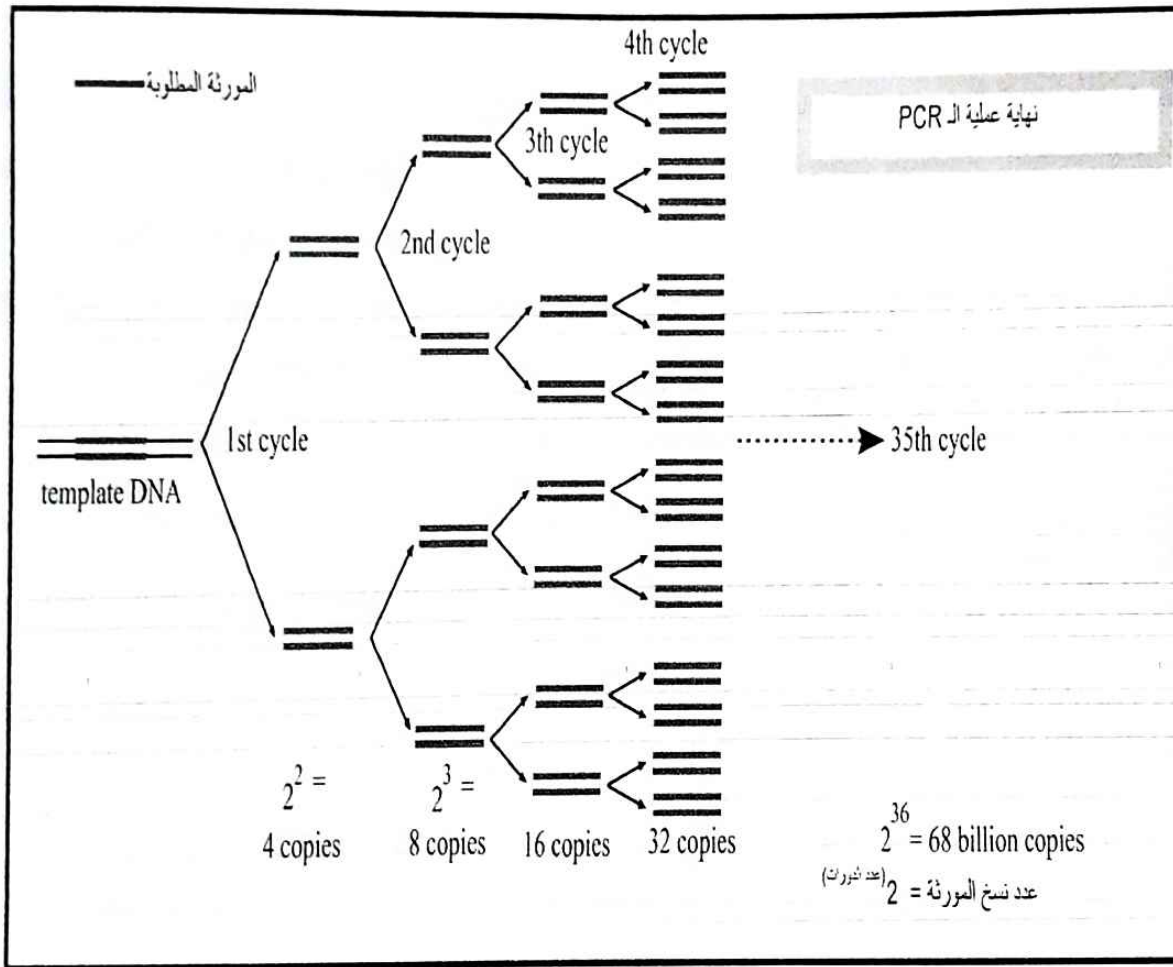


وتُعاد المراحل السابقة في الدورة الثانية حيث يرفع الجهاز درجة الحرارة إلى 94 م° مما يؤدي فصل شريط الـ DNA المضاعف إلى سلسلتين مفردتين (تصبح كل سلسلة قالب أو مرصاف ينسخ

منها سلسلة متممة) ثم يخفض درجة الحرارة إلى الدرجة (40-60) م حيث تتم عملية ارتباط البادئ على السلسلة المفردة من الـ DNA ثم يرفع درجة الحرارة إلى الدرجة 72 م حيث يقوم إنزيم Tag Polymerase بنسخ سلسلة متممة لسلسلة الـ DNA المفردة.

وهكذا تتم عملية النسخ على شكل دورات متكررة لنحصل على ملايين النسخ من قطعة الـ DNA الهدف.

العدد النهائي للنسخ الناتجة يعبر عنها بالعلاقة $(2^n - 1) \times X$ حيث n عدد الدورات، X عدد نسخ الحمض النووي.



وتوجد مرحلة قبل هذه المراحل الثلاثة تسمى مرحلة البدء وتكون درجة الحرارة فيها 94 م لفترة زمنية ما بين 5-10 دقائق، الهدف منها فصل سلسلتي الـ DNA عن بعضهما بشكل كامل.

كما توجد مرحلة بعد المراحل الثلاث السابقة تسمى مرحلة اتمام النسخ، تكون درجة الحرارة فيها 72 م وتستمر لمدة (5-10) دقائق، الهدف منها اتمام نسخ سلاسل الـ DNA المتممة جميعها.

حالة الاستواء تعني الوصول إلى ناتج تضخيم الـ DNA نهائي في تفاعل الـ PCR بحيث لو زدنا عدد الدورات لانتزداد معه كمية الـ DNA .

• أنواع تفاعلات الـ PCR:

توجد عدة أنواع لتفاعل الـ PCR نلخص منها الأنواع المستخدمة في هذا البحث

1- تفاعل الـ PCR التقليدي Conventional PCR:

يعتمد هذا التفاعل على استخدام بادئين متخصصين لقطعة الـ DNA الهدف المراد تضخيمها وتتم مرحلة وفق ما ذكر سابقاً.

2- تفاعل الـ PCR المعشش (الشبكي) (Nested PCR)

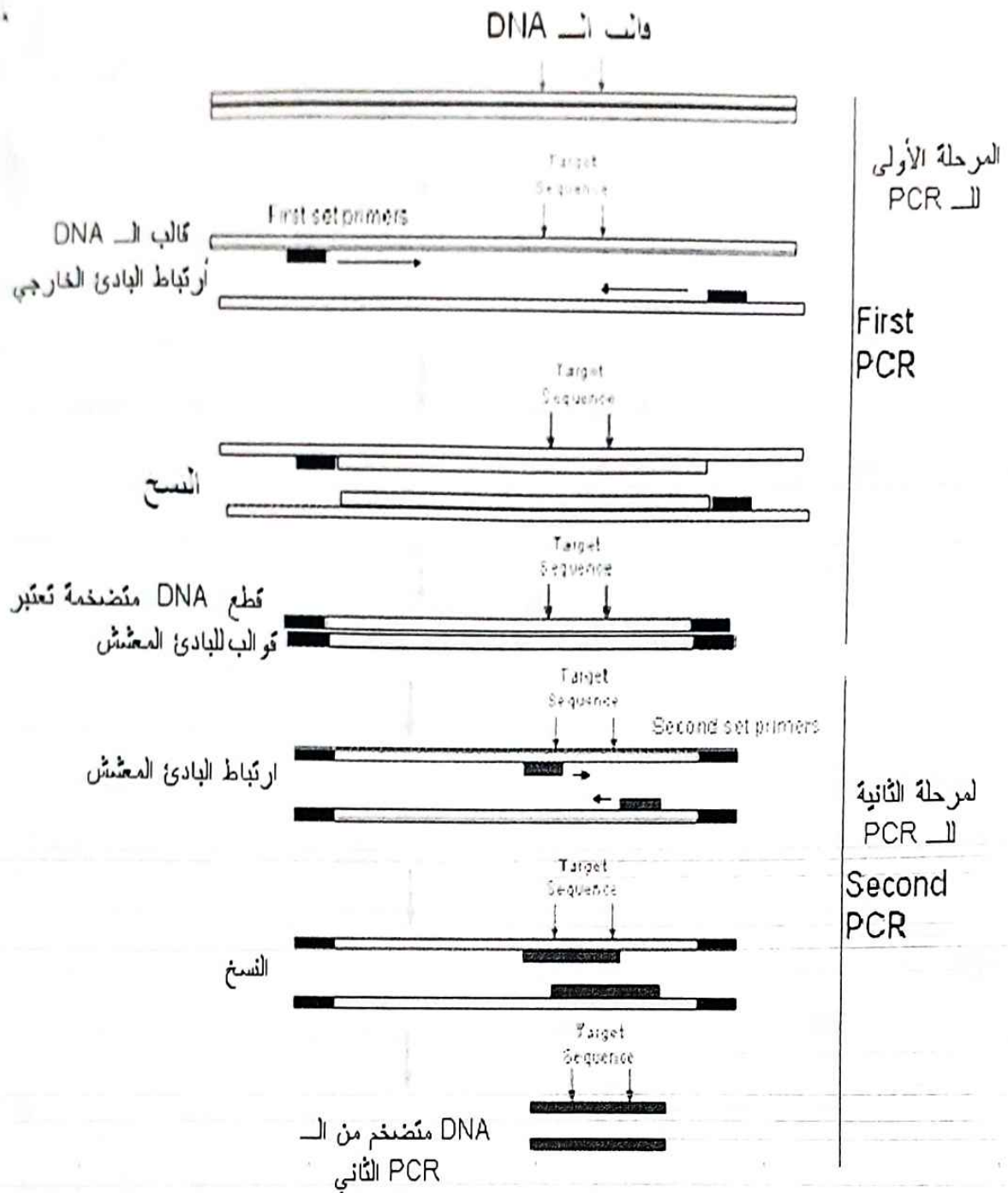
يستخدم في هذا التفاعل نوعين من البودائ (Primers) لكل منهما درجة حرارة مناسبة للارتباط مع قالب الـ DNA وعدد خاص من الدورات حيث يتم تفاعل الـ PCR المعشش على مرحلتين:

- 1- المرحلة الأولى: يستخدم في هذه المرحلة بودائ يطلق عليها اسم البودائ الخارجية، تقوم هذه البودائ بحصر وتضخيم (مضاعفة) قطعة كبيرة من الـ DAN، ويتم في هذه المرحلة مضاعفة قطعة الـ DNA الهدف ملايين المرات وتستخدم هذه القطع كقوالب لعملية النسخ في المرحلة الثانية.
- 2- المرحلة الثانية: يستخدم في هذه المرحلة بودائ تقع مواقع ارتباطها داخل القطع التي تم تضخيمها في المرحلة الأولى، تسمى بالبودائ المعششة (الشبكية) Nested Primer .

يؤمن الـ PCR المعشش النوعية والكفاءة العاليتين في عملية نسخ الـ DNA القالب، نتيجة وجود عدد هائل من قوالب الـ DNA ناتجة من المرحلة الأولى للـ PCR المعشش.

أهمية تفاعل الـ PCR المعشش:

- يؤمن النوعية العالية في عملية نسخ الـ DNA القالب
- الكفاءة العالية نتيجة وجود عدد كبير من قوالب الـ DNA الناتجة من المرحلة الأولى لهذا التفاعل
- تكون الأخطاء قليلة لأن أي خطأ قد يحدث في عملية النسخ الـ DNA في المرحلة الأولى يمكن تصحيحه في المرحلة الثانية من قبل البودائ المعششة في المرحلة الثانية



3- تفاعل الـ PCR المتعدد Multiple PCR:

يتم في هذا التفاعل تضخيم عدة قوالب مختلفة من الـ DNA في الوقت نفسه حيث لا يوجد تداخل بين هذه القوالب وباستخدام بوادئ مختلفة، اذ يكون لكل قالب DNA

○ تسلسله الخاص والنوعي

○ بوادئ نوعية خاصة

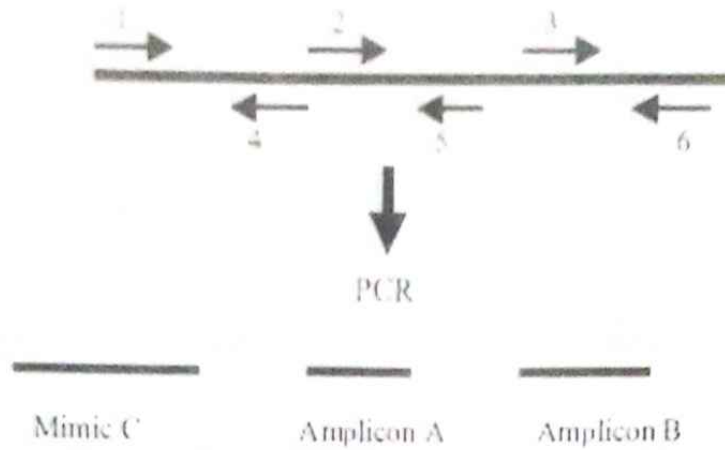
بشرط أن يكون لها نفس درجة حرارة الارتباط مع الـ DNA القالب ويمكن فصل السلاسل الناتجة

عن بعضها، ويمكن بهذه التقنية

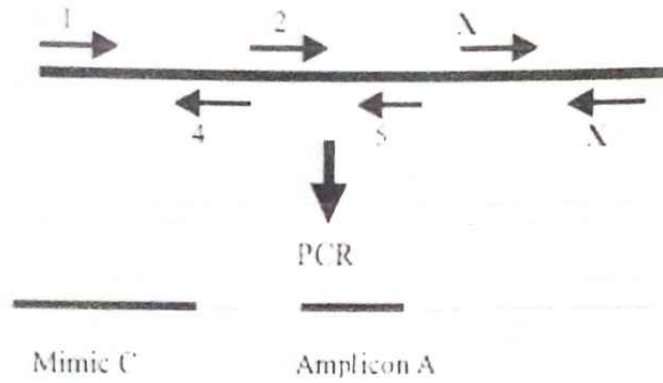
○ الكشف عن عدة مورثات في الوقت نفسه أو عدة مواقع من المورثة الواحدة

كما أنها تختصر الوقت والكلفة الناتجة عن إجراء تفاعل خاص بكل عينة بشكل منفصل.

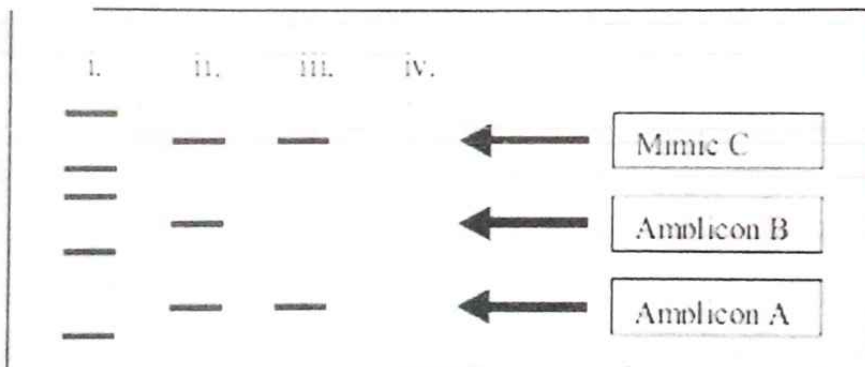
Panel A.



Panel B.



Panel C.



4-تقانة الـ PCR في الزمن الحقيقي (Real time):

تعتمد هذه التقانة على قياس كمية المادة المتألفة الناتجة عن البوادي في كل دورة حرارية من دورات الـ PCR و يتناسب مقدار تألقها طردياً مع كمية الـ DNA المتضخم في كل دورة حرارية يمر بها التفاعل حيث يزداد التألق مع زيادة عدد النسخ في كل دورة حرارية نذكر من هذه التقانات:

تقانه الـ PCR-Q_RT باستخدام مسابر (Probs) من النوع Taq Man:

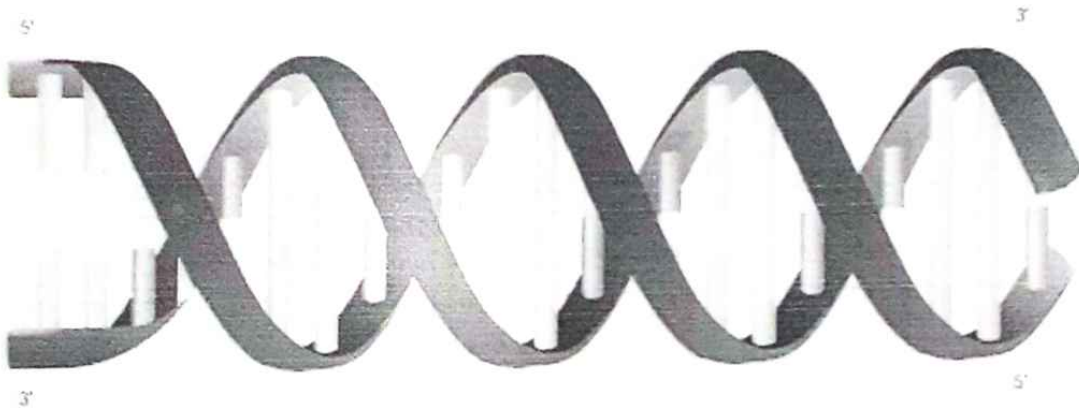
مسبار الـ Taq Man عبارة عن سلاسل نكليوتيدية قصيرة يتراوح طولها ما بين 18-22 نكليوتيد مصممة لترتبط بشكل نوعي مع إحدى سلاسل الـ DNA المراد تضخيمها أثناء عملية ارتباط البوادي:

تحمّل نهايتي المسبار على مادتين هما:

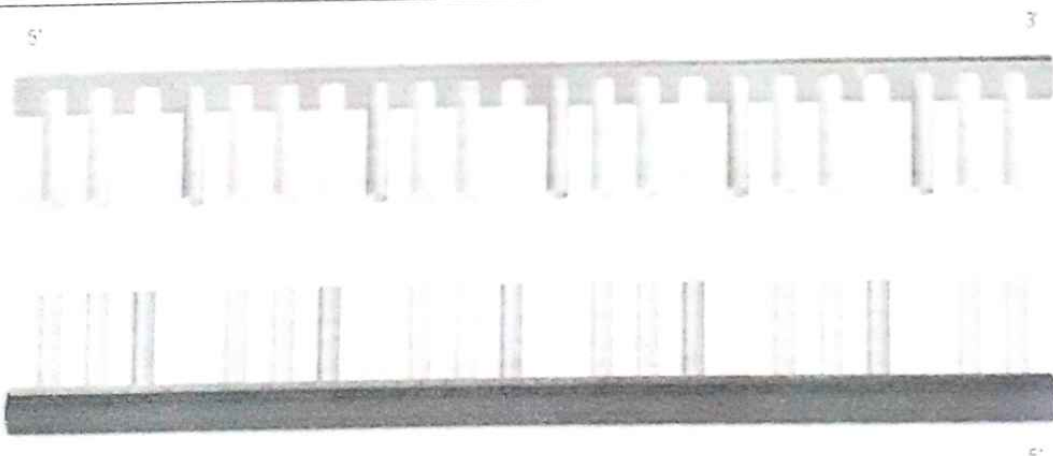


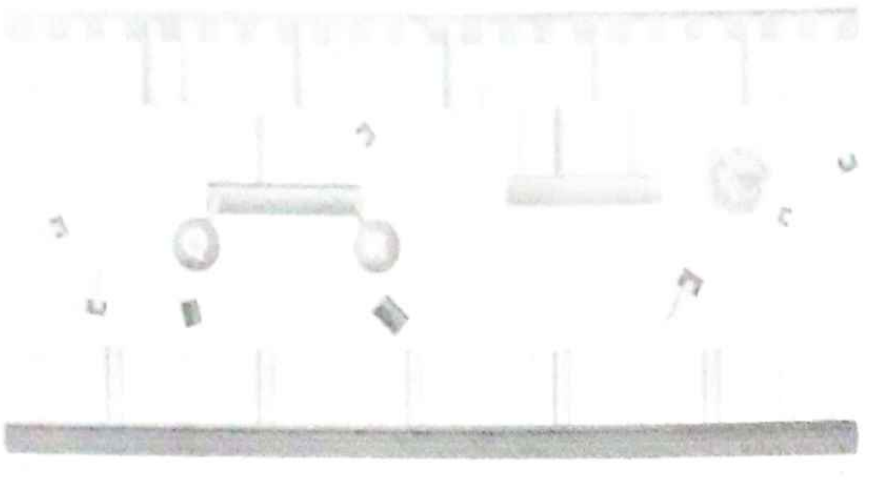
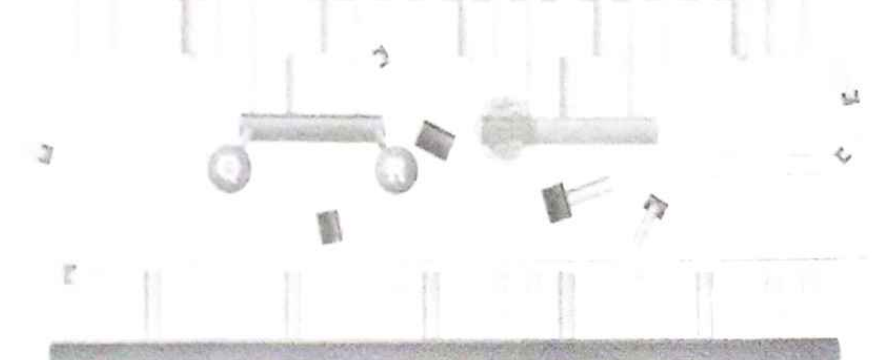
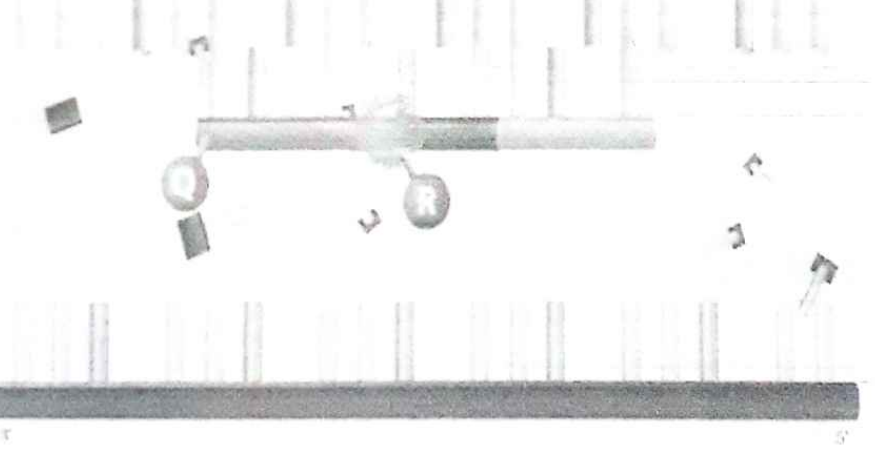
المادة المتألقة (R) Reporter على النهاية 5' للمسبر
المادة المخمدة للتألق (Q) Quancher على النهاية 3' للمسبر

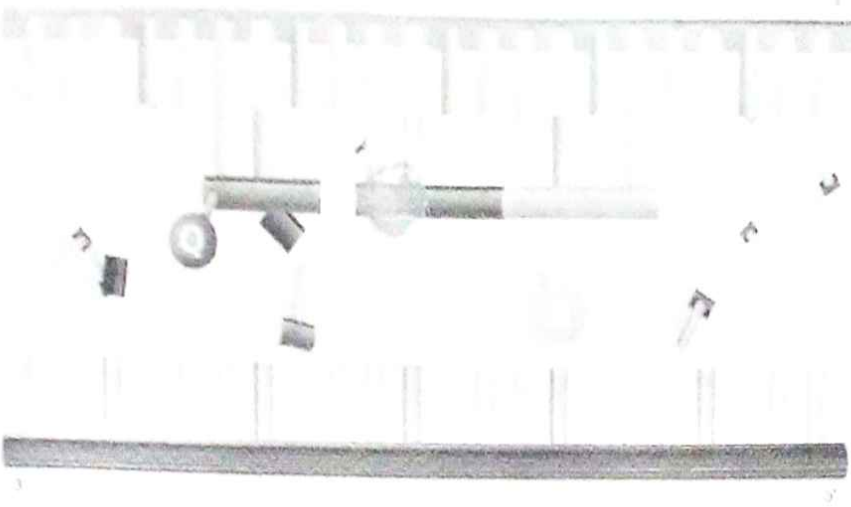
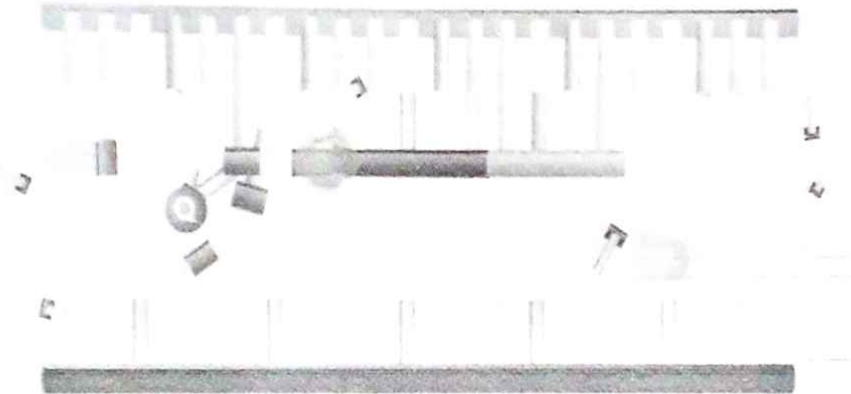
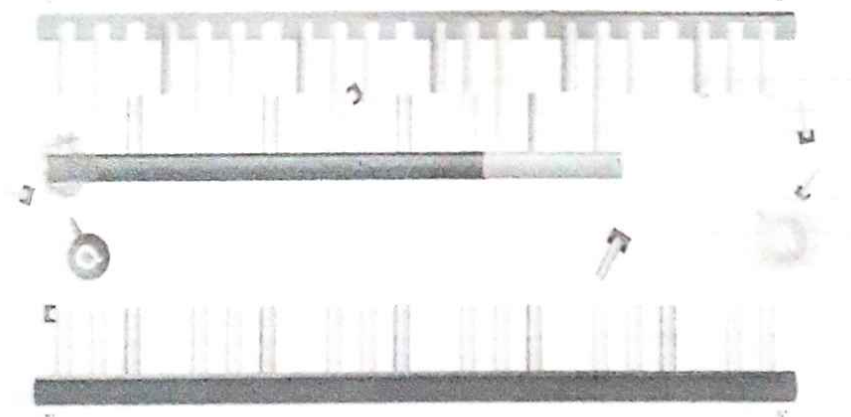
لسلة مزدوجة



فصال السلسلتين



	ارتباط البادئ والمسبار
	نسخ سلسلة متممة لـ DNA
	انفصال المادة المتألفة من المسبار بفضل أنزيم Taq polymerase

	تحرر المادة المتألفة وتتجهج
	يكمل DNA Polymerase حذف نيكليوتيدات المسبار ويقوم بإزالة المادة المخمدة لمتألق عن الوصول إليه
	يكمل DNA Polymerase عملية النسخ حتى نهايتها

- عندما يرتبط المسبر على الـ DNA القالب في المنطقة الخاصة به فإنه لا يحدث تألق في المادة المتألفة (R) نتيجة قربها من المادة المخمدة للتألق (Q).

- خلال عملية الاستطالة التي يقوم بها أنزيم الـ Taq-polymerase باقتلاع المسبر المرتبط بالـ DNA القالب نكليوتيد تلو الآخر فتتحرر المادة المتألفة (R) من المسبر ومن سيطرة المادة المخدعة للتألق (Q) وتصبح حرة في وسط التفاعل.
- وعند تعريض وسط التفاعل إلى أشعة الليزر أو أشعة UV تنهيج المادة المتألفة R وتقوم بإصدار ضوء ذو طول موجة محدد وتقوم مجموعة من الحساسات الموجودة في جهاز الـ Real time PCR بالتقاطه وتسجيله.
- تتم عملية الكشف عن التألق في طور الاستطالة.

5- تفاعلات النسخ العكسي Reverse Transcribed (RT-PCR):

تمتلك بعض الفيروسات (فيروس الإيدز) مادة وراثية RNA عوضاً عن DNA وعند دراسة هذا النوع من المادة الوراثية نقوم بقلب سلسلة RNA إلى سلسلة DNA مفردة تسمى الـ DNA المتمم (cDNA) ثم تتم بعد ذلك عملية التضخيم بتفاعل الـ PCR التقليدي.

توجد أنزيمات تقوم بنسخ الـ DNA إلى الـ RNA أنزيمات خاصة تدعى أنزيمات الرجعية أو أنزيمات النسخ العكسي Reverse transcriptase.

الأنزيمات الرجعية (RT-Enzyme):

عبارة عن أنزيمات DNA polymerase ولكنها تتعرف على سلسلة القالب من الـ RNA ترتبط بها لتنتسخ سلسلة مفردة من الـ DNA تسمى cDNA ، توجد هذه الأنزيمات في الفيروسات الـ RNA وتدعى Retrovirus .

وظائف الأنزيمات الرجعية:

- (1) اصطناع سلسلة الـ DNA مفردة بدء من سلسلة RNA قالب
- (2) إزالة سلسلة RNA الأصلية من خلال فعالية RNase التي تتميز بها هذه الأنزيمات
- (3) اصطناع سلسلة الـ DNA أخرى مقابلة لسلسلة DNA

تطبيقات تقانة (RT-PCR):

تستخدم هذه التقانة في جميع مخابر البيولوجيا الجزيئية والتقانة الحيوية لأنها تقانة سهلة، سريعة وقليلة التكلفة ومن أهم تطبيقاتها:

- (1) الكشف عن وجود الـ RNA رسول نوعي في خلايا أو نسيج ما، حتى وإن كان بكميات ضئيلة، تتم معايرته.
- (2) تعتبر طريقة ممتازة لمقارنة مستويات التعبير المورثي، قديماً استخدمت تقانة نورثن (تقانة لطاخة الـ RNA) لقياس مستويات التعبير المورثي فبالخلايا أو النسيج، لكنها تحتاج إلى كميات كبيرة من الـ mRNA مقارنة مع تقانة (RT-PCR).

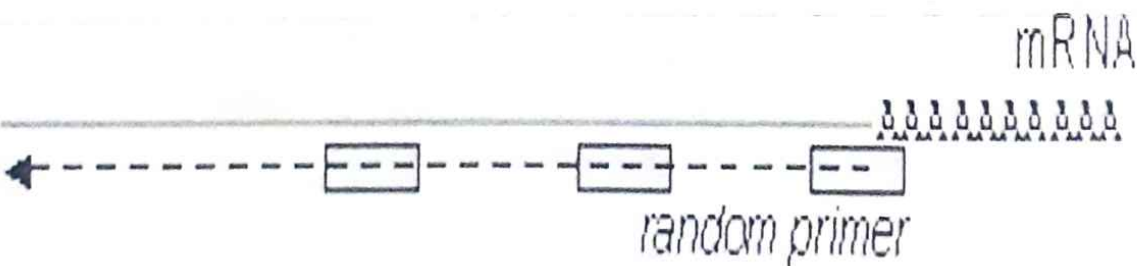
العوامل المؤثرة في نجاح الـ RT-PCR :

- يعتبر قالب الـ RNA ضعيفاً يمكن أن يتحطم بسهولة بالغة بواسطة أنزيم RNase exonuclease
- أنزيم RNase exonuclease موجود في كل مكان تقريباً وهو من الأنزيمات الثابتة حرارياً ولا يمكن التخلص منه بسهولة لذلك يجب عند التعامل مع قوالب الـ RNA أن نستخدم مادة DEPC التي تقوم بتحطيم أنزيم RNase exonuclease.

أنواع البوادي المستخدمة في تفاعلات RT-PCR :

:Oligo(dt) 12-25

- يعتبر هذا البادي عبارة سلسلة قصيرة من التايمين يتراوح طولها ما بين 12-25 نكليوتيد وقد صمم كي يرتبط مع الذيل (Poly A) الموجودة على النهاية 3' للـ mRNA البوادي النوعية:
- صممت كي ترتبط مع مناطق نوعية ومحددة على سلسلة الـ mRNA القالب.
- بوادي السداسية العشوائية:
- تتألف من 6 نكليوتيدات فقط ويتم وضع النكليوتيدات بشكل عشوائي وتستخدم عند عدم معرفة تسلسل الـ mRNA.



يتم تفاعل النسخ العكسي على مرحلتين

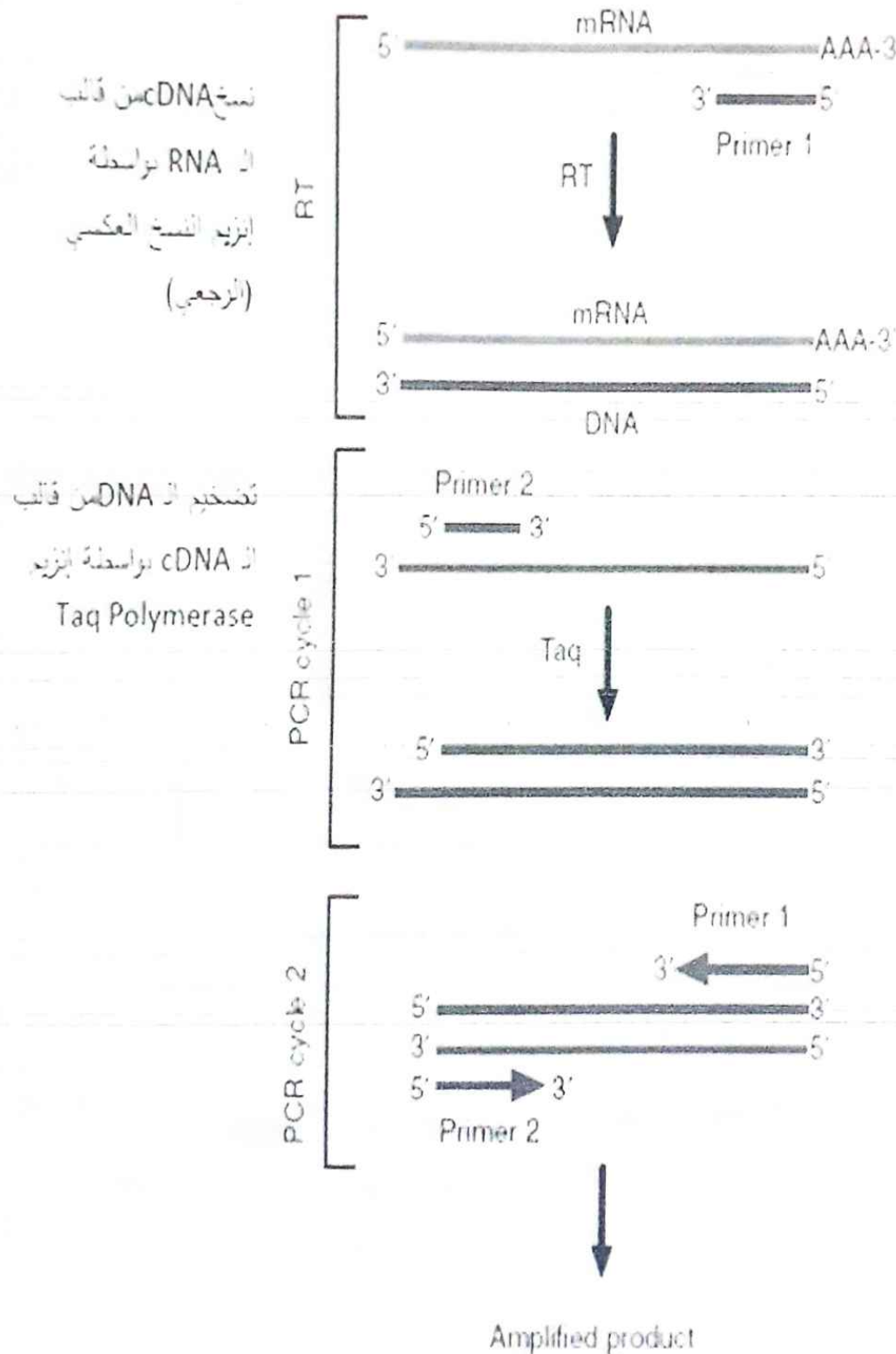
المرحلة الأولى: نسخ cDNA من RNA باستخدام الأنزيمات الرجعية

المرحلة الثانية: تضخيم cDNA الناتج بواسطة أنزيم Taq Polymerase يمكن إجراء كلا التفاعلين في

أنبوب واحد توضع فيه كل مكونات التفاعل من RNA + Taq Polymerase + PCR Buffer + dNTPs

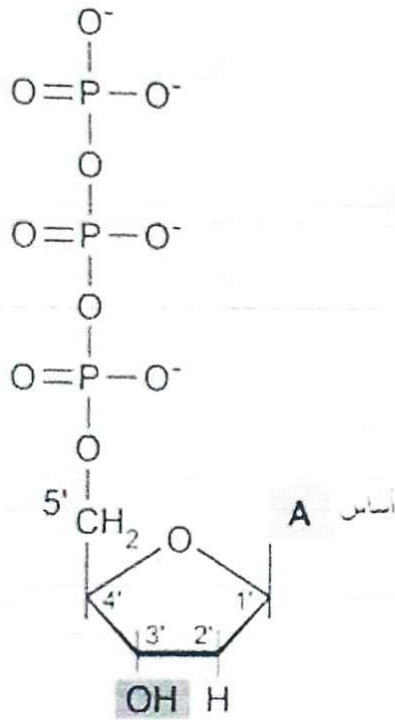
Primer RT-enzyme + Mg^{2+} إذ يجري عملية تحويل RNA إلى cDNA وفي نفس الأنبوب نتابع

عملية التضخيم للـ cDNA.



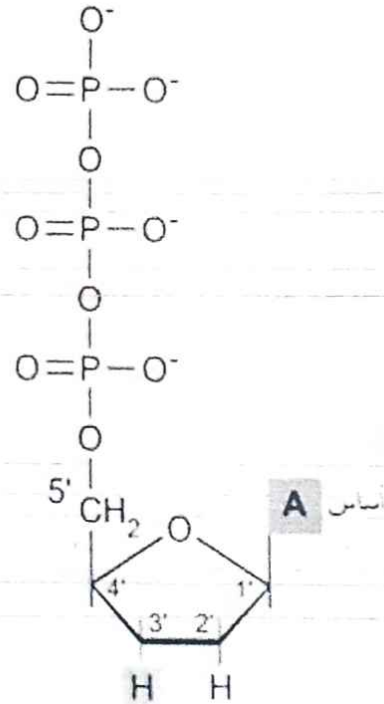
5-السلسلة الآلية (التتابع النكليوتيدي) Automation Sequencing :

إن الحاجة الماسة لمشاريع سلسلة الـ DNA على نطاق واسع دفعت العلماء إلى تطوير تقانة آلية وسريعة للسلسلة DNA (Automation Sequencing). تم التوصل إلى ذلك من خلال تغيير الشكل أو الوسيلة التي يتم فيها إيقاف الاستطالة (النسخ)، ولهذا الغرض تم تطوير مجموعة من النكليوتيدات الديديوكسي ddNTPs المرتبطة بالأصبغة المتألقة (نكليوتيدات معلمة بالفلور على جذر الفوسفات) بحيث يكون لكل واحد من هذه المكونات المتألقة (ddGTP، ddCTP، ddTTP، ddATP) طيف إصدار مميز وخاص به، أي أن كل مجموعة من قطع الـ DNA التي تنتهي بأحد نكليوتيدات الديديوكسي سوف تتألق عند طول موجة مختلف، وتختلف النيوكليوتيدات (ddNTPs) عن النكليوتيد الطبيعي (dNTPs) بأنه لا يحتوي على الزمرة الهيدروكسيلية (OH) على الكربون الثالث لسكر الريبوز المنقوص الأكسجين وعوضاً عنها يحتوي على ذرة هيدروجين



deoxynucleotide

نوكليوتيد نوكسي الفوسفات ملقوص الاوكسجين



Dideoxynucleotide

نوكليوتيد نوكسي الفوسفات ملقوص نوكسي

وعندما ترتبط (ddNTPs) بأحد أنواعها الأربعة المختلفة (ddCTP، ddATP، ddGTP، ddTTP) إلى آخر نكليوتيد يحمل الوظيفة الهيدروكسيلية تتوقف عملية النسخ (الاستطالة) إذ لا ترتبط بهذه النكليوتيدات نيوكليوتيدات أخرى لعدم احتوائها على الوظيفة الهيدروكسيلية على ذرة الكربون الثالثة الضرورية لربط النكليوتيد ثلاثي الفوسفات الذي يحمل وظيفة فوسفاتية على ذرة الكربون الخامسة، لهذا السبب تعمل هذه النكليوتيدات النوعية على وقف استطالة سلسلة الـ DNA في مواقع معينة تختلف حسب

نوع الـ ddNTPs المرتبط، حيث أصبح من الممكن قراءة النتائج مباشرة في جهاز شعري (Capillary) للرحلان الكهربائي تتم القراءة المباشرة بفضل وسم قطع الحمض النووي الـ DNA بألوان مفلورة (Fluorescent dye). وبهذه الطريقة أصبح بالإمكان تحديد تتابع القواعد في سلسلة لا يقل طولها عن ألف قاعدة في تفاعل واحد، وتظهر النتائج على الحاسوب مباشرة في صيغتها الإلكترونية.

مراحل تقانة السلسلة الآلية

1- الحصول على الـ DNA الهدف

↓ استخلاص الـ DNA الهدف

↓ تضخيم المورثة المراد تحديد تسلسلها النيوكليدي باستخدام تقانه الـ PCR

2- تنقية نواتج الـ PCR

تتم تنقية العينة من البرايميرات والنكليوتيدات بطريقة أنزيمية للتخلص من جميع المواد الفائضة ما عدا سلسلة الـ DNA

3- تحضير مزيج الـ PCR السلسلة من أجل السلسلة

يتم تحضير مزيج الـ PCR السلسلة الذي يتألف من عينة الـ DNA المضخم و بادئة واحدة +مزيج السلسلة (BDT)

يتألف مزيج السلسلة من انزيم Taq polymeras و Buffer الـ PCR و نكليوتيدات (ddNTPs و dNTPs)

يتم إدخال بادئة واحدة فقط أثناء تفاعل الـ PCR السلسلة وذلك كي لا يتم تداخل بين نتائج البادئة الأولى مع نتائج البادئة الثانية

يجب أن تكون كمية ddNTPs و dNTPs بنسب محدودة تقريباً. تكون كمية ddNTPs عشر كمية dNTPs ويعود السبب إذا كانت كمية ddNTPs عالية يؤدي إلى تألقات كبيرة وتكون أغلب القطع الناتجة عن تفاعل الـ PCR صغيرة والعكس صحيح فإذا كانت كمية ddNTPs صغيرة جداً يؤدي ذلك إلى تألقات صغيرة و تكون أغلب القطع الناتجة عن تفاعل الـ PCR كبيرة.

4- تفاعل الـ PCR سلسلة Sequencing Cycle

يمر تفاعل الـ PCR الخاص بالـ Sequencing بثلاث مراحل هي:

1- المرحلة الأولى (فصل سلسلتي الـ DNA) يتم فيها فصل سلسلتي الـ DNA عن بعضهما وذلك برفع درجة الحرارة إلى درجة الحرارة إلى 94°م

2- المرحلة الثانية (ارتباط البادئة) يستخدم فيها بادئة واحدة فقط (إما بادئة يمنى أو يسرى) وبالتالي يتم تركيب السلسلة المتممة لأحد شريطي الـ DNA وذلك بخفض درجة الحرارة إلى 50-55°م مما يؤدي إلى ارتباط البادئة إلى شريط الـ DNA المفرد.

3- المرحلة الثالثة (النسخ) يتم فيها إعادة تركيب السلسلة الجديدة (المتمتمة) لقطعة الـ DNA الأصلية.

تختلف هذه المرحلة في تفاعل الـ PCR الخاص بالـ sequencing عن تفاعل الـ PCR العادي بما يلي

- تتم عملية النسخ باستخدام نكليوتيدات خاصة معلمة بالفلور تسمى ddNTPs بالإضافة إلى النكليوتيدات الطبيعية (غير المفلورة) في تفاعل الـ PCR
- تطبق في عملية النسخ درجة حرارة أخفض (60°C عوضاً عن 72°C) وبالتالي تحتاج فترة زمنية أطول ليتم تركيب كامل القطعة المكمل لقطعة الـ DNA الأصل

تتم عملية ارتباط النكليوتيدات المتتممة (سواءاً كانت dNTPs أو ddNTPs) عشوائياً إلى البادئة من النهاية 3' قارئة من القالب من النهاية 3' إلى 5' وهكذا تتم إضافة الاسس النكليوتيدية بشكل متمم للنسخة الأصلية

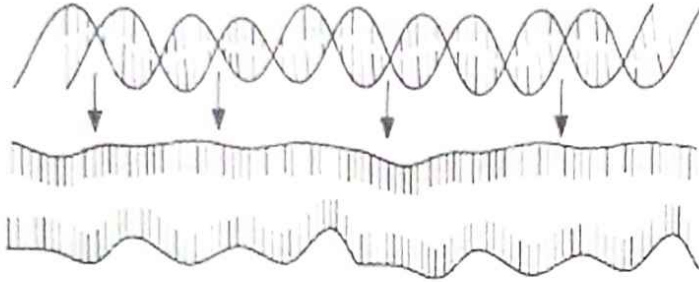
تتوقف تركيب السلسلة المكمل للنسخة الأصلية عندما يتم ارتباط إحدى (النكليوتيدات المفلور) (ddNTPs) وسبب ذلك أن ddNTPs تحتوي على ذرة هيدروجين على ذرة الكربون الثالثة من جزيئة السكر بدلاً من شاردة الهيدروكسيل (OH) الموجودة عند الـ dNTPs، وبما أن ddNTPs معلمة بالفلور أو الفوسفور فيمكن تحديد آخر نكليوتيد (أساس أزوتي) من القطعة المضاعفة بواسطة جهاز خاص

تفاعل الـ PCR الخاص بتحديد التسلسل النيوكليوتيدي

Sequencing

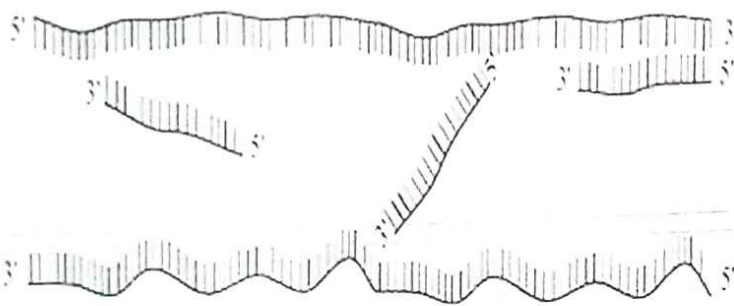
30 دورة تتألف كل دورة

من ثلاث مراحل



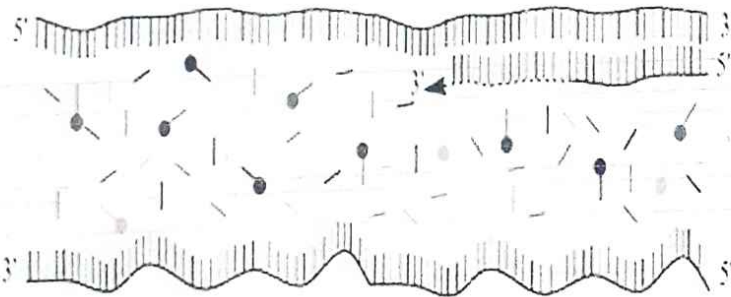
المرحلة الأولى: فصل سلسلتي الـ DNA

درجة الحرارة 94 م، الزمن دقيقة



المرحلة الثانية: ارتباط البادئة

درجة الحرارة 50 م، الزمن 15 ثانية



المرحلة الثالثة: النسخ

درجة الحرارة 60 م، الزمن 4 دقائق

مزيج من النيوكليوتيدات dNTP's

والنيوكليوتيدات المعلقة ddNTP's

4-تنقية مزيج الـ PCR السلسلة من ddNTPs المفلورة

تتم في هذه المرحلة تنقية المزيج للتخلص من ddNTPs المفلورة بوجود مادة Dye Ex

تحتوي مادة Dye Ex على حبيبات جل تلتقط المادة المفلورة تعمل على ادمصاص النيوكليوتيدات المفلورة

5-الكشف على جهاز Automated Sequencer:

عند إجراء الرحلان الكهربائي لكل هذه القطع في آن واحد في مسار واحد (ضمن أنبوب شعري

يضمن فصل النيوكليوتيدات المفلورة بشكل دقيق) مملوء بهلام البولي أكريل أميد الذي يفصل قطع

الـ DNA التي تختلف بأطوالها حتى بنكليوتيد واحد، يتم قياس الإصدار التألقي لكل قطعة من قطع الـ

DNA المفصولة بمجرد مرورها من مصدر ليزري وكاشف التآلق، يتم إيصال هذه المعلومات بشكل آلي إلى كومبيوتر

لقوم برمجيات (Software) بقراءة البيانات على مرحلتين

❖ المرحلة الأولى هي التحكم بالجهاز وتجميع البيانات فقط

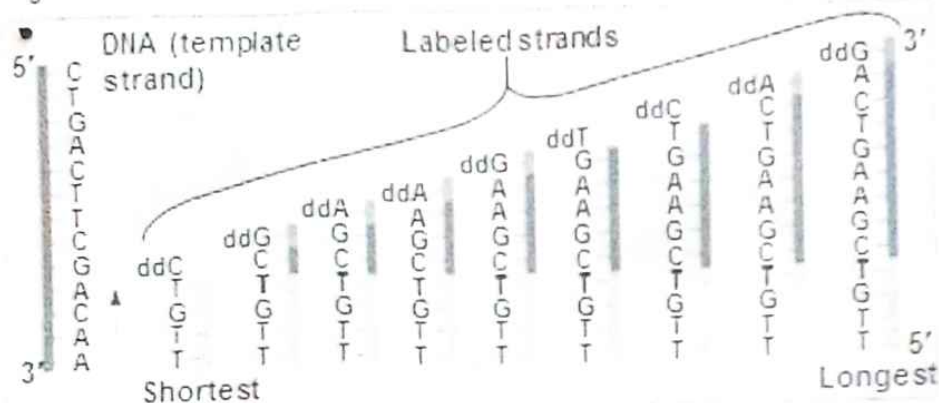
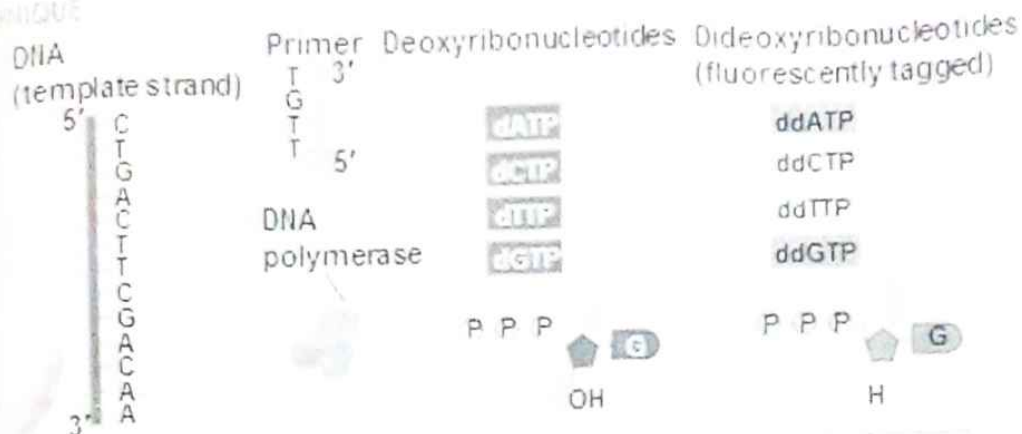
❖ المرحلة الثانية هي ترجمة وقراءة البيانات وتحديد معناها وتحويلها إلى نكليوتيد

يمكن قراءتها على برنامج NCI

وفي السنوات الماضية القليلة أصبح سلسلة الـ DNA قاعدة راسخة لأبحاث عديدة ومتنوعة مثل التصنيف والتحليل الوراثي والدراسات البيئية والتصنيفية، وتسمح تقانة سلسلة الـ DNA في الكشف عن ترتيب القواعد النكليوتيدية في جزيئات الـ DNA، وتعتبر خطوة أساسية في تقييم التسلسل التنظيمي ومناطق مشفرة وغير مشفرة .

وتعتبر من أكثر التقانات فائدة في تحليل الحمض النووي DNA والتلاعب به بشكل مُحكم. وتكمن أهميتها في الهندسة الوراثية حيث إن يعتبر معرفة تسلسل القواعد في الـ DNA المستهدف وفي الـ DNA الناقل ضرورياً من أجل تصميم أنظمة بكتيرية متطورة لإنتاج بروتين محدد. وهي أيضاً تعتبر هامة من أجل تصميم مسابير مختلفة بوادئ تفاعل مختلفة، ومن أجل رسم خرائط حصرية (Restriction map) وخرائط نسخية (Transcriptional map) بمساعدة برامج الحاسوب التي تحلل التسلسل الناتج.

TECHNIQUE



Direction of movement of strands

Longest labeled strand

Detector

Laser

Shortest labeled strand

RESULTS

Last nucleotide of longest labeled strand
G
A
C
T
G
A
A
G
C

Last nucleotide of shortest labeled strand
C