

بعض أهم الأجهزة والتجهيزات المخبرية  
المستخدمة في مختبرات علم الحياة الجزيئي  
وطرق استخدامها والغرض من الاستخدام :



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 8  
Practical Molecular Biology  
11 January 2022



# لأجهزة الطرد المركزي Centrifuges

تكون بسرعات مختلفة ابتداءً من 1000 دورة في الدقيقة إلى 50000 دورة في الدقيقة. إذا تم استخدام الأجهزة الصغيرة (Minifuge) (Microfuge) في تجارب التحول الوراثي Transformation وفي تجارب استخلاص الـ DNA أو الـ RNA، إذ تصل قوة طرد هذه الأجهزة إلى 12000 دورة في الدقيقة، وأنواع تصل سرعتها إلى 50000 دورة في الدقيقة في تجارب تنقية الـ DNA وهذه الأجهزة ينبغي أن تعمل تحت ظروف تبريد Under-cooling أن مبدأ عمل أجهزة الطرد المركزي تختصر الوقت لفصل الجزيئات في الخليط، ويعتمد مبدأ هذه الأجهزة على الدوران السريع؛ فلو وُضع خليط ما في أنبوب اختبار وُضع بدوره في جهاز طرد مركزي، ستبدأ الجزيئات الكبيرة للخليط بالابتعاد خارجاً بشكل أسرع من الجزيئات الصغيرة التي تبقى قريبة من المركز.



## ثانياً: اجهزة تبريد



ينبغي توفر اجهزة تجميد Deep freezers الى جانب وجود الثلجة العادية ، وتكون على نوعين :الاول يصل تبريده الى (- 20) م لحفظ انزيمات القطع Restriction enzymes والـ DNA لفترات قصيرة ، الثاني يصل الى (- 70) م لاستخدامه خلال عمليات ترسيب الاحماض النووية وحفظ العينات البكتيرية او الانزيمات .

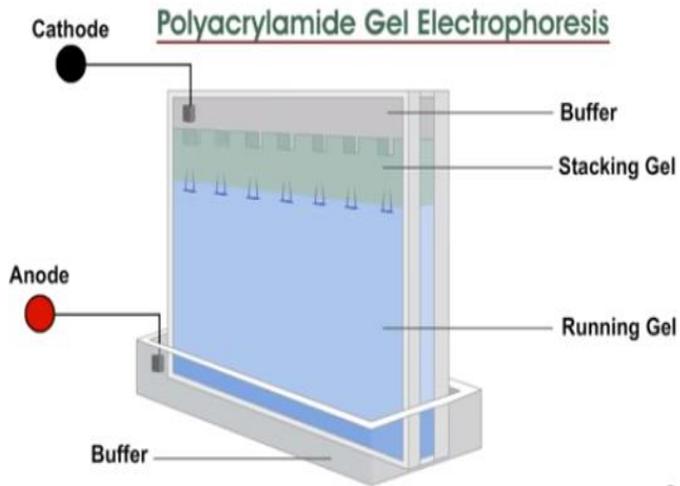
# ثالثاً : اجهزة الترحيل الكهربائي Electrophoresis



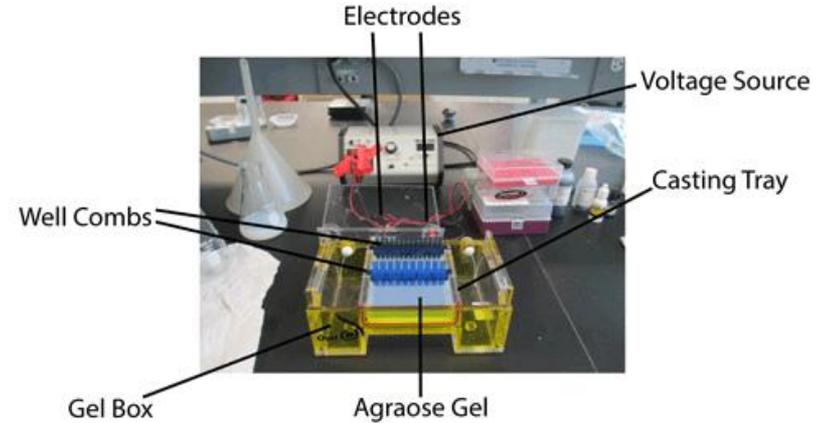
توجد على نوعين: Agarose gel electrophoresis و  
Polyacrylamide gel electrophoresis

الاول يستخدم في فصل وتقدير حجم قطع الـDNA بعد تكسير  
جزيئات الـDNA بانزيمات القطع وكذلك في الحكم على درجة  
نقاوة الـDNA الذي تم عزله من الكائن الحي قيد الدراسة ،  
الثاني يستخدم في عملية تحديد تتابع الـDNA Sequencing  
وكذلك في الترحيل الكهربائي للبروتينات وللقطع ذات الاحجام  
الصغيرة جدا من الـDNA.

# أجهزة الترحيل الكهربائي



**Polyacrylamide Gel Electrophoresis**



**Agarose Gel Electrophoresis**

## رابعاً :



انواع زجاجيات تشمل اطباق بتري وأنابيب اختبار وماصات مدرجة ودوارق و فلاسكات وكذلك Micropipettes سواء المدرجة او الثابتة الحجم تختلف احجامها من (1-200 مايكرو لتر) وتوجد انواع لقياس احجام تصل الى 1000 مايكرو لتر تدريجها من 100-1000 مايكرو لتر ، و انواع من 10-100 مايكرو والأخيرة تقيس احجام من 0.5 – 10 مايكرو (تستخدم في تقنية الـPCR) احجام اقل من 1 مايكرو لتر.

تتضح اهمية تواجد هذه الامكانيات اذ تبين للذهن ان كمية انزيم القطع وقطع الـDNA المستخدمة في مثل هذه التجارب لا تتعدى 1-2 مايكرو ، وتوفر هذه الماصات الدقة الكبيرة عند السحب .

## خامساً :



حمامات مائية Water bath وكذلك Ice bath (حمام ثلجي) لترسيب الـDNA ، ميازين حساسة Sensitive balances وحاضنات وهزازات Shakers وهزازات انابيب Vortex ، اجهزة المطياف الضوئي Spectrophotometer ولعل أكثر استخداماته شيوعاً هي قياس تركيز العينة الملونة المجهولة في تحليل الاغذية ، ولكن يمكن استخدامه أيضا لقياس انتشار أو الانعكاس الطيفي . إن استخدام الاسبكترو ليس حكراً على مجالات الفيزياء، فهو يستخدم أيضا في مختلف الحقول العلمية الكيمياء، والكيمياء الحيوية، و علم الأحياء الجزيئي.

وجهاز لضبط PH المحاليل PH meter ، ورق خاص لتعليم كل الادوات التي تستخدم في مثل هذه التجارب وأقلام تعليم خاصة markers ، تبات Tip بأحجام مختلفة ، انابيب ابندروف بأحجام تتراوح من 5 مل وصولا الى 0.5 مل قابلة للاستخدام للطرد المركزي وجهاز الـ magnetic stirrer (هزاز +مسخن ) لخلط ومزج المواد الكيميائية .

# صور توضح الاجهزة



**Spectrophotometer**



**Vortex Mixer**

سادساً :



جهاز الـ PCR وجهاز التصوير المقطعي UV Light لتصوير نتائج  
ترحيل قطع الـ DNA على هلام الاكاروز او تصوير نتائج الـ PCR.



**PCR**

استخلاص

البروتينات

:



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 1  
Practical Molecular Biology  
2 November 2021



توجد البروتينات في كل المخلوقات الحية. وتعد هي حجر الأساس في بناء وادامة الخلية والتي تضم الالف من الجزيئات البروتينية المختلفة في خواصها الكيميائية والفيزيائية التي يؤدي كل منها دوراً محدداً في حياة الخلية.

تستخلص البروتينات من مصادرها المختلفة للاغراض الاتية:



- 1 . تنقيتها وفصل جزيئات البروتينات المختلفة كل على انفراد.
- 2 . دراسة الخواص الحيوية والكيميائية والفيزيائية للبروتينات المستخلصة لمعرفة خواص هذه البروتينات.
- 3 . مقارنة البروتينات المستخلصة من مصادر مختلفة لتحديد افضل هذه المصادر لاستخدامها في التغذية.

# الآلية الاستخلاص:



تعتمد الآلية استخلاص البروتينات على عدة عوامل منها:

1 . موقع هذه البروتينات حيث يختلف موقع هذه البروتينات في الخلية. فهناك بروتينات توجد في غشاء الخلية وهناك بروتينات في السيتوبلازم وهناك بروتينات بروتينات موجوده في داخل عضيات الخلية مثل المايتوكوندريا وجهاز كولجي.

2 . قوة ارتباط البروتينات حيث تتباين قوة ارتباط البروتينات في الخلية لذا يجب استعمال محاليل ذات قوة أيونية عالية لفك ارتباط البروتينات المرتبطة بشكل قوي مع أنسجة الخلية بينما يمكن استعمال محاليل ذات قوة أيونية قليلة للبروتينات الضعيفة الارتباط بانسجة الخلية.

## الهدف من التجربة:



سوف يتم في هذه التجربة استخلاص البروتينات النباتية باستخدام عدة محاليل استخلاص ذات قوة ايونية مختلفة لغرض استخلاص نسب متفاوتة من البروتينات.

## ملاحظة:

كلما زادت القوة الايونية لمحاليل الاستخلاص كلما حصلنا على من البروتينات في المستخلص وذلك لان القوة الايونية العالية تعمل على فك ارتباط البروتينات من جدران الخلايا.

## الادوات و المواد المطلوبة:



- 1 . اوراق نباتية (اي جزء نباتي يمكن الحصول عليه).
- 2 . ماء مقطر.
- 3 . ملح طعام NaCl .
- 4 . خلاط كهربائي.
- 5 . قطعة من قماش الململ لغرض الترشيح.
- 6 . جهاز الطرد المركزي.

## طريقة العمل:



- 1 . يتم وزن 100 غم من الاوراق النباتية التي يمكن الحصول عليها.
- 2 . يتم تقطيع هذه الاوراق الى قطع صغيرة يصل حجمها الى 0.5 سم.
- 3 . يتم وضع هذه القطع الصغيرة في الخلاط الكهربائي ويضاف لها 50 مل من محاليل الاستخلاص المحضرة مسبقاً والتي تشمل:

- 1 . ماء مقطر فقط.
- 2 . ماء مقطر حاوي على 5 % كلوريد الصديوم.
- 3 . ماء مقطر حاوي على 10 % كلوريد الصديوم.
- 4 . ماء مقطر حاوي على 15 % كلوريد الصديوم.
- 5 . ماء مقطر حاوي على 20 % كلوريد الصديوم.



- 4 . يتم هرس الخليط بواسطة الخلاط الكهربائي لمدة 10 دقائق او لحين تجانس المحلول.
- 5 . يتم ترشيح الخليط بواسطة قطعة قماش الململ وبعد التخلص من الشوائب يتم اجراء الطرد المركزي لمدة نصف ساعة بسرعة 3000 دورة / الدقيقة لغرض فصل الرائق عن الراسب.
- 6 . بعد انتهاء عملية الطرد المركزي يتم فصل الرائق عن الراسب والذي يمثل المستخلص البروتيني الخام.
- 7 . يتم وضع كمية معينة من الرائق المستحصل عليه في انبوبة اختبار حوالي 5 مل ويتم ضرب الانبوبة بباطن الكف لعدة مرات وبسرعة حيث يلاحظ تكون رغوة في اعلى المحلول وهذا يدل على وجود البروتين في المستخلص.

### ملاحظة:

من المفترض ان تزداد الرغوة المتكونة في المحاليل الحاوية على نسبة اعلى من الملح.

# الآلية ترسيب البروتينات بفعل الحامض :



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 3  
Practical Molecular Biology  
23 November 2021



نستخدم الأحماض لغرض ترسيب البروتينات ولكنها تكون ضارة للبروتين حيث تؤدي الأحماض الى تحطيم شكل البروتين وبالتالي يصبح غير قادر على البقاء في المحلول بصورة ذائبة حيث تعمل الحوامض على تحطيم الاواصر الرابطة بين الأحماض الامينية وبالتالي تؤدي الى ان يفقد البروتين شكله الطبيعي وتستخدم هذه الطريقة في بعض الاحيان لترسيب بروتين الحليب ( الكازين ) في الحصول على الجبن كما يتم استخدام هذه الطريقة لترسيب البروتينات النباتية لادخالها في الصناعات الغذائية.



- 1 . انابيب اختبار زجاجية .
- 2 . حامض HCl المركز .
- 3 . حلبيب ( مصدر بروتين حيواني ) .
- 4 . حمص ( مصدر بروتين نباتي ) .

## طريقة العمل:



1 . يؤخذ 25 مل من الحليب ويوضع في بيكر زجاجي ثم يتم اضافة قطرات من الحامض الية لحين حصول تجبن للحليب بعدها يتم اجراء الطرد المركزي بسرعة 3000 دورة / دقيقة لمدة نصف ساعة يتم اهمال الرائق والحصول على الراسب.

2 . يؤخذ 100 غم من الحمص ويتم اضافة 500 مل من الماء المقطر الية ويغلى على النار لمدة نصف ساعة بعدها يتم عزل ماء الغلي الذي يحتوي على البروتينات الذائبة التي تسربت الى الماء من حبات الحمص ويتم اضافة قطرات من الحامض الى الماء لحين حصول تعكر في المحلول وهذا يدل على ترسيب البروتينات بعدها يتم اجراء الطرد المركزي بسرعة 3000 دورة / دقيقة لمدة نصف ساعة ويتم اهمال الرائق والحصول على الراسب.

# ترسيب البروتينات :



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 2  
Practical Molecular Biology  
16 November 2021



بعد ان يتم اجراء الاستخلاص يجري ترسيب البروتينات من المستخلص الخام لغرض تخليصها من مختلف المواد غير البروتينية لها كما تستعمل طريقة الترسيب لتركيز محاليل البروتينات بالاضافة الى فصل البروتينات بعضها عن بعض. تترسب البروتينات من محاليلها بازالة الماء المذيب منها حيث تصبح البروتينات غير ذائبة وتستعمل لهذا الغرض انواع عديدة من الاملاح منها املاح كبريتات الامونيوم كما قد تستعمل الحوامض لهذا الغرض.

## آلية الترسيب بفعل الاملاح:



تتكون البروتينات بصورة عامة بارتباط عدد من الاحماض الامينية والتي تحمل بعضها الشحنة الموجبة والبعض الاخر يحمل الشحنة السالبة. فاذا كان عدد الاحماض الامينية الموجبة اكثر من السالبة امتلك البروتين شحنة موجبة وبالعكس اي اذا كان عدد الاحماض الامينية السالبة اكثر من الموجبة سوف يمتلك البروتين شحنة سالبة وهذا مايعطي الاستقرار للبروتينات في محاليل الاستخلاص ويجعلها تكون بصورة ذائبة ولأجل ترسيب هذه البروتينات يجب ان تستخدم مواد معدنية تعمل على معادلة شحنة البروتين وتجعلها متعادلة اي يكون البروتين ذو شحنة تساوي صفر وبذلك لايمكن البروتين من البقاء في المحلول بصورة ذائبة ولأجل ترسيب هذه البروتينات يجب ان تستخدم مواد معدنية تعمل على معادلة شحنة البروتين وتجعلها متعادلة اي يكون البروتين ذو شحنة تساوي صفر.



وبذلك لا يمكن البروتين من البقاء في المحلول بصورة ذائبة وتحصل عندها حالة الترسيب لهذا تستخدم الاملاح لهذا الغرض مثل ملح كلوريد الصوديوم NaCl وملح كبريتات الامونيوم  $(NH_4)_2SO_4$  حيث تعمل الشحنة الموجبة للامونيوم على معادلة الشحنة السالبة للكربوكسيل في الاحماض الامينية بينما تعمل الشحنة السالبة للكبريتات على معادلة الشحنة الموجبة لمجموعة الامين في الاحماض الامينية وبذلك يتم ترسيب البروتينات على هذا الاساس.



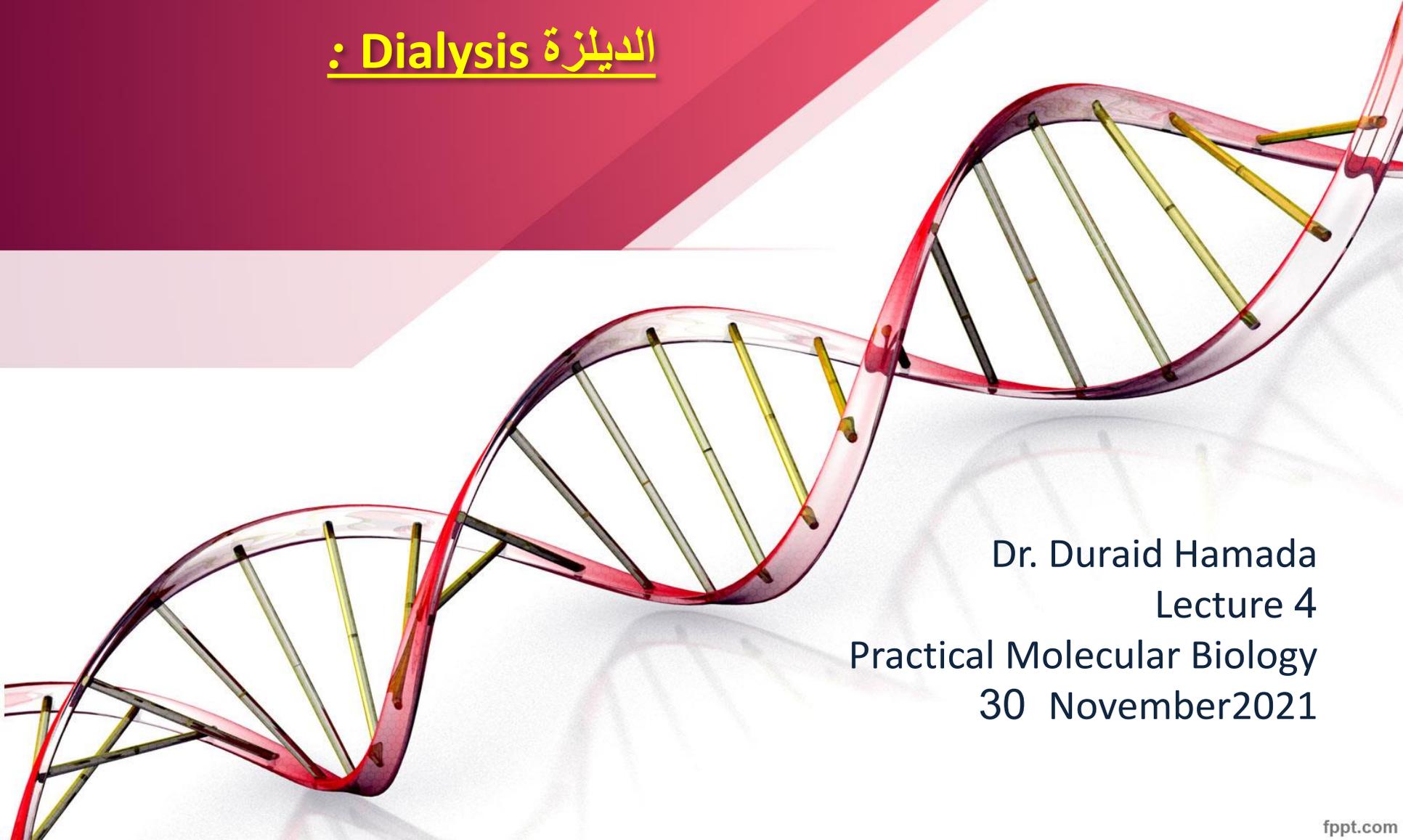
- 1 . انايب اختبار زجاجية .
- 2 . محلول مشبع لكبريتات الامونيوم حيث يحضر باذابة الملح لدرجة الاشباع في الماء المقطر وغالباً ما يتم الحصول على درجة الاشباع من اذابة 90 غم من الملح في 100 مل من الماء المقطر او يتم اضافة الملح بصورة تدريجية ويتم اذابته وتكرر العملية الى ان يتوقف الملح المضاف عن الذوبان بسبب وصول المحلول الى حالة الاشباع .
- 3 . مصدر للبروتين .

## طريقة العمل:



- 1 . يؤخذ حجم معين من رائق الاستخلاص اي ان المستخلص الذي تم الحصول عليه يجري له طرد مركزي و يؤخذ الجزء الرائق فقط منه وليكن الحجم 25 مل او 50 مل.
- 2 . يضاف محلول كبريتات الامونيوم المشبع تدريجياً مع الرج البطيء.
- 3 . تبدأ عملية الترسيب عند ظهور العكارة للبروتين المرسب في محلول الاستخلاص.
- 4 . يتم عزل البروتين المرسب بواسطة الطرد المركزي بسرعة مقدارها 3000 دورة / دقيقة لمدة نصف ساعة.

# الديليزة Dialysis :



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 4  
Practical Molecular Biology  
30 November 2021



الديليزة او الفصل الغشائي : هي العملية التي تجري للمستخلص البروتيني الذي يتم ترسيبة بواسطة ملح كبريتات الامونيوم اذ تهدف هذه العملية الى التخلص من الملح والحصول على البروتين بشكل نقي وخالي من اي نسبة من الملح.

## الاساس العلمى :



تعتمد هذه الطريقة على استخدام اكياس خاصة تدعى اكياس الديلزة والتي تحتوي على فتحات دقيقة تسمح بمرور الملح من خلالها الى خارج الكيس ودخول الماء الى داخل الكيس بينما لاتسمح للبروتين الخروج من الكيس اذ تتم هذه العملية بحصول التنافذ الغشائي بين الملح داخل الكيس و الماء خارج الكيس حيث يكون تركيز الملح مرتفع في داخل الكيس بينما يكون منعدم في خارج الكيس (الماء المقطر) لذا فانه يجب ان تحصل حالة تعادل بين التركيزين وعلية سوف يخرج الملح من داخل الكيس الى الخارج وبذلك سوف يتم التخلص من هذا الملح الذي يوجد مع البروتين وبالتالي فاننا سوف نحصل على البروتين بصورة منفردة وخالية من اي اثر للملح.

# المواد المطلوبة :



1. مستخلص بروتيني مرسب بواسطة كبريتات الامونيوم.

2. بيكر زجاجي.

3. ماء مقطر.

4. اكياس ديلىزة.



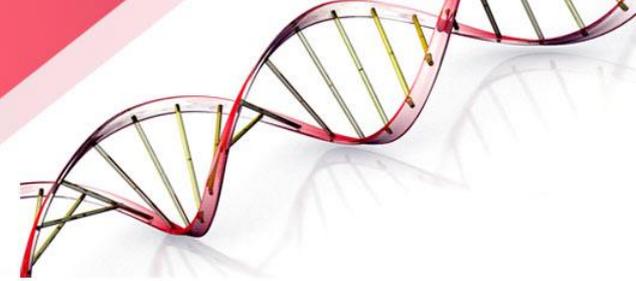
DIALYSIS  
MEMBRANES



## طريقة العمل:



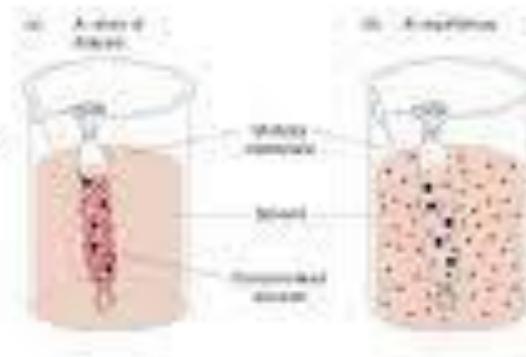
- 1 . يتم وضع المستخلص البروتيني المرسب بواسطة كبريتات الامونيوم في كيس الديليزة ويتم غلقة بصورة محكمة.
- 2 . يوضع كيس الديليزة في البيكر الزجاجي الحاوي على الماء المقطر ويترك لمدة 24 ساعة لغرض حصول التنافذ الغشائي بين الملح والماء ويتم تبديل الماء 3 مرات على الاقل خلال المدة.
- 3 . بعد مرور الوقت اللازم 24 ساعة يتم رفع الكيس من الماء المقطر الذي سيكون حاوي على الملح ويجري فتحة وافراغة من المستخلص البروتيني الذي سوف يكون خالي من الملح والذي يعد في هذه الحالة بروتين نقي.



## Uses of dialysis

- To remove unwanted small molecules from a protein solution

- DNA
- salts
- detergents
- small proteins



- For buffer exchange

# : Freeze - Drying التجميد



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 5  
Practical Molecular Biology  
12 December 2021



بعد الحصول على المستخلص البروتيني الخالي من الملح يجب ان يجري التخلص من الماء المرافق له والحصول على البروتين بشكل بلوري ولذا يجب استخدام طريقة تضمن عدم التأثير على فعالية التركيب البروتيني ولذا تستخدم طريقة التجفيد لهذا الغرض.

## الاساس العلمى :



تعتمد هذه الطريقة على استخدام ضغط مخلخل وخفض درجة الحرارة الى حوالى - 80 م° بعد ان يتم تجفيد المادة المراد تجفيفها وبوجود الضغط المخلخل سوف تحدث حالة التسامي اي تحول المادة من الحالة الصلبة الى الغازية دون المرور بالحالة السائلة وبذلك يجري بلورة البروتين بهذه الطريقة دون التأثير على فعالية وتركيب البروتين.

## المواد المطلوبة :



1. المستخلص البروتيني الذي تم ديلزته.
2. جهاز التجفيد.

## طريقة العمل:



- 1 . يتم تجميد المستخلص البروتيني الذي تم ديلزته.
- 2 . يوضع النموذج البروتيني المجمد في جهاز التجفيد ويترك لمدة 24 ساعة.
- 3 . بعد انتهاء المدة المحددة للتجفيد يتم اخراج النموذج والذي سوف يكون بشكل بلوري يتم حفظه في قنينة مغلقة.

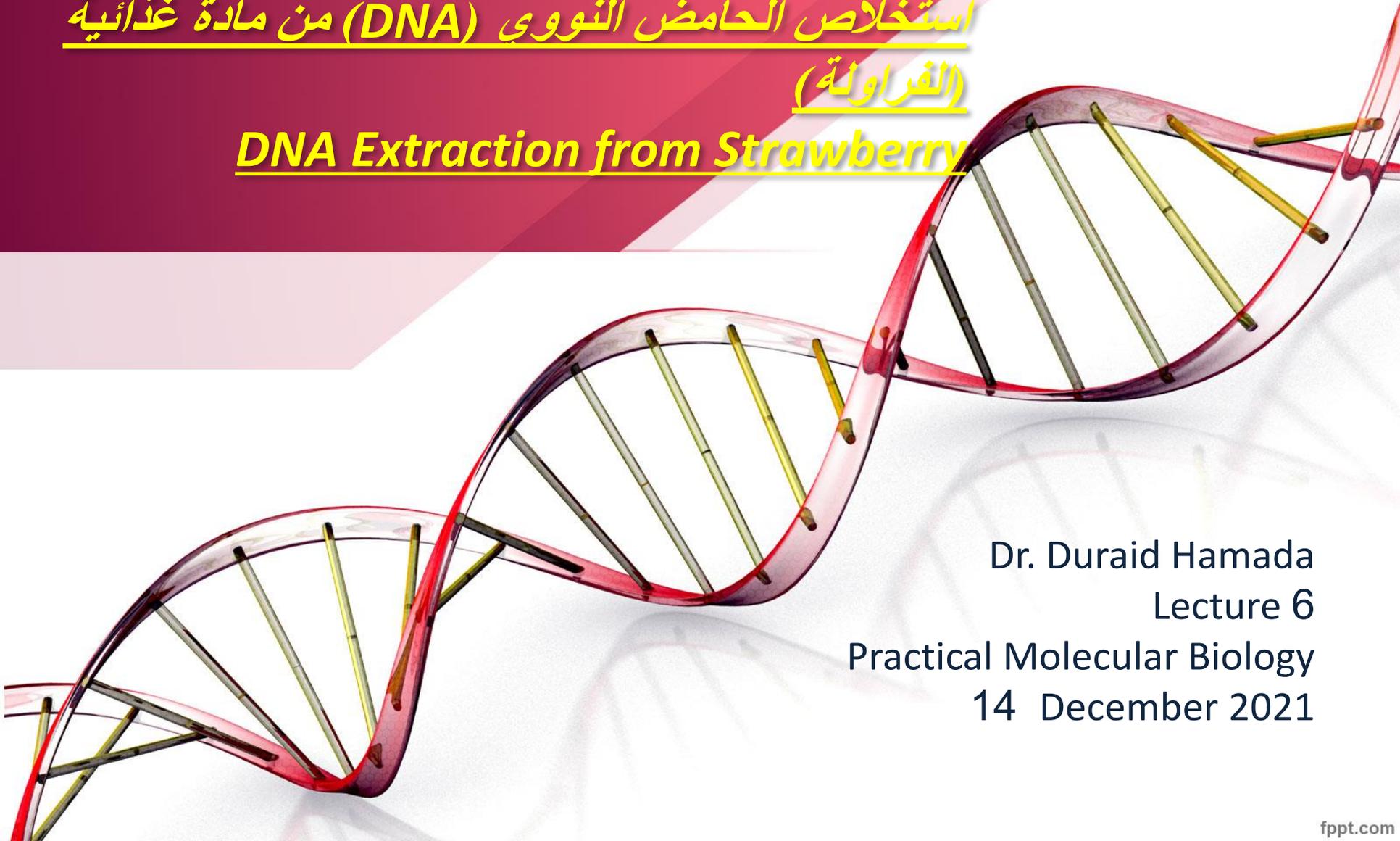


## ملاحظة:

يمكن حفظ البروتينات المعاملة بهذه الطريقة لعدة سنوات دون ان يحصل اي تأثير على فعالية هذه البروتينات.

استخلاص الحامض النووي (DNA) من مادة غذائية  
(الفراولة)

DNA Extraction from Strawberry



Dr. Duraid Hamada

Lecture 6

Practical Molecular Biology

14 December 2021



الأحماض النووية هي بوليمرات حيوية أو جزيئات حيوية كبيرة ضروريةً لكافة أشكال الحياة المعروفة. يُعتبر مصطلح الحامض النووي شاملاً للحمض النووي الريبوزي منقوص الأكسجين (DNA) والحمض النووي الريبوزي (RNA) ، وهي تتألف من نيوكليوتيدات، التي تتكون من ثلاث مكونات : سكر خماسي الكربون (سكر الرايبوز)، ومجموعة فوسفات، وقاعدة نيتروجينية. إذا كان السكر ريبوزًا فإنّ المبلمر هو حمض نووي ريبوزي (RNA)، أما إذا كان السكر مشتقًا من الريبوز على هيئة ريبوز منقوص الأكسجين فإنّ المبلمر الناتج هو حمض نووي ريبوزي منقوص الأكسجين (DNA).

تُعد الأحماض النووية الجزيء الأكثر أهميةً في جميع الجزيئات الحيوية. تُوجد بكثرةٍ في جميع الكائنات الحية، حيثُ تعمل على إنشاء وتشفير ثم تخزين المعلومات الخاصة بكل خليةٍ حيةٍ لكل كائن حي على وجه الأرض. وبدورها تعملُ على نقل هذه المعلومات والتعبير عنها داخل وخارج نواة الخلية (إلى العمليات الخلوية الداخلية وفي النهاية إلى الجيل التالي لكل كائن حي). تُحتوى المعلومات المُشفرة وتُنقل عبر تسلسل الحامض النووي، والذي يُوفر ترتيبًا سُلمي للنيوكليوتيدات داخل جزيئات الحامض النووي الريبوزي والحامض النووي الريبوزي منقوص الأكسجين.



تُربط سلاسل النيوكليوتيدات لتشكيل السلسلة الرئيسية الحلزونية، وتُجمع في سلاسلٍ من أزواج القواعد المُختارة من القواعد النتروجينية وهي: الأدينين، والسائتوسين، والكوانين، والثايمين، واليوراسيل. يُوجد الثايمين فقط في الحامض النووي الريبوزي منقوص الأكسجين (DNA) واليوراسيل فقط في الحامض النووي الريبوزي (RNA). باستعمال الأحماض الأمينية والعملية المعروفة باسم التخليق الحيوي للبروتين، فإنّ تسلسلاً معيناً في الحامض النووي الريبوزي منقوص الأكسجين (DNA) لهذه الأزواج من القواعد النتروجينية يُتيح تخزين ونقل تعليماتٍ مشفرة مثل الجينات



أما في الحامض النووي الريبوزي (RNA)، فإنّ تسلسل الأزواج من القواعد النتروجينية يُزودُ لتصنيع بروتيناتٍ جديدةٍ تُحدد الإطارات والأجزاء ومعظم العمليات الكيميائية لجميع أشكال الحياة.

تمتاز طريقة الاستخلاص بكونها بسيطة وفعالة للحصول على الحامض النووي، وتعد الفراولة الناضجة مصدر ممتاز لاستخلاص الحامض النووي لأنها سهلة السحق وتحتوي على إنزيمات تدعى بالـ Pectinases والسليولوزات Cellulases التي تساعد على تحطيم جدران الخلايا. والأهم من ذلك الفراولة لها ثماني نسخ من كل كروموسوم (Octoploid)، لذلك يتم الحصول على كمية كبيرة من الحامض النووي المعزول.



## الأدوات والمواد المطلوبة :



- اكواب بلاستيكية او بيكرات.
- ورق ترشيح او قطع شاش معقم.
- ماصات بلاستيكية.
- ملاعق للقياس.
- قمع.
- اكياس بلاستيكية مغلقة النهاية بسدادة .
- ملح الطعام (كلوريد الصوديوم) بمقدار 2
- ملعقة صغيرة.
- 100 مل سائل تنظيف الصحون.

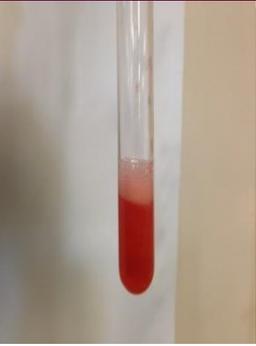


- 900 مل ماء مقطر.
- كحول ايثيلي او ايزوبروبيلي مبرد حوالي 20 مل.
- انابيب اختبار.
- قطع فراولة (مزالة القمة الخضراء).

## طريقة العمل :



1. امزج الملح والماء مع سائل التنظيف في بيكر، اترك المزيج جانبا.
2. يعد هذا المزيج سائل الاستخلاص extraction liquid.
3. ضع الانبوبة الحاوية على الكحول الايثيلي او الايزوبروبيلي في الثلج (الفريز freeze).
4. هيئ القمع وغطيه بورقة الترشيح او قماش الشاش وضع نهاية انبوب القمع في البيكر.
5. ضع قطع الفراولة في الاكياس البلاستيكية واضغط على الكيس لإفراغه من الهواء ،اغلقه باحكام.
6. باستخدام اصابعك، اهرس واسحق مزيج الفراولة جيدا لمدة 2 دقيقة الى ان يصبح شبه سائل.
7. ضع حوالي (10 مل) من سائل الاستخلاص المحضر في الخطوة 2 الى كيس مهروس الفراولة ،اخرج جميع الهواء المتبقي واحكم اغلاق الكيس.
8. اضغط مزيج الفراولة بأصابعك لمدة 1 دقيقة.



9 . صب المزيج من الكيس الى داخل القمع، اترك الراشح يتجمع في البيكر الى ان يصفى تماما بدون ان يتبقى اي سائل في القمع.

10 . اترك ورق الترشيح ولب الفراولة جانبا، صب محتويات

البيكر من الراشح في انبوب زجاجي لما يقارب ربع حجمه (حوالي 3 مل).

11 . اضع الكحول المبرد بحذر على جدار الانبوب الزجاجي ، يجب ان يكون الكحول طبقة في قمة سائل الفراولة، يترك بدرجة حرارة الغرفة لمدة 2-3 دقائق على حامل الانابيب مع مراعاة عدم رج انبوبة الاختبار. نلاحظ تجمع خيوط الحامض النووي البيضاء وتترسب في طبقة الكحول.





12. اجمع كتلة الحامض النووي المتكون باستخدام الملقط او stick او الماصة البلاستيكية وانقله الى ابندروف تيوب ، وهذا يمثل DNA الحاوي على جينات الفراولة.

13. ولملاحظة ال DNA تحت المجهر ، توضع الكتلة على شريحة نظيفة وبلطف تمتد باستخدام عودان خشبيان. وبذلك يكون من السهل رؤية الألياف .



- بالنتيجة تم الحصول على خيوط طويلة و هي. DNA ومشاهدة خط فاصل بين الايثانول و محلول الفراولة،
- - استخدم في هذه الطريقة (محلول) غسيل و تنظيف الأطباق (Detergent) الذي ساعد على تكسير واذابة الأغشية البلازمية للخلايا المؤلفة من طبقتين من الليبيدات المفسفرة وتكوين مركبات معقدة مع الدهون والبروتينات التي تدخل في تركيب الغشاء البلازمي مما أدى إلى ترسيب الدهون والبروتينات وخروجها من المحلول، يتحد مركب المنظف مع الغشاء الخلوي والغشاء النووي ويكونان معاً مركب بالتالي يستطيع DNA الموجود داخل النواة من التحرر كما يستخدم في عملية عزل DNA بهذه الطريقة ملح الطعام (كلوريد الصوديوم) NaCl



0

- وذلك لأن كاتيونات الصوديوم تعادل الشحنات السالبة الموجودة على مجموعات الفوسفات في الحامض النووي مما يؤدي إلى إخفاء أو تغطية ( Shading ) هذه الشحنات الموجودة طبيعياً على الحامض النووي وهذا يجعل جزيئات الحامض النووي لا تتنافر مع بعضها البعض وبالتالي يمكن ترسيبها وخروجها من المحلول في وجود الكحول الذي يسحب الماء من حول جزيئات الحامض النووي. ويساعد ملح الطعام على إزالة البروتينات المرتبطة مع الـ DNA ويحافظ على بقائها ذائبة في الطبقة المائية وبذلك لا تترسب مع الـ DNA في طبقة الكحول العضوية.
- يساعد استخدام كحول الايثانول او الايزوبروبانول على ترسيب الـ DNA، عند اخراج الـ DNA من المحلول تميل خيوطه للتجمع مع بعضها البعض مما تجعله مرئياً، وبالتالي تلتف الخيوط الطويلة للـ DNA حول الماصة او العود الناقل عند لفها طويلاً حول خيوطه الموجودة في الطبقة الوسطى بين الطبقتين العليا العضوية والسفلى المائية.

# Electrophoresis الترحيل الكهربائي

الترحيل الكهربائي بواسطة هلام الأجاروز

Agarose Gel  
Electrophoresis



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 9  
Practical Molecular Biology  
18 January 2022



تعد عملية الترحيل الكهربائي بواسطة هلام الأجاروز واحدة من الطرق الفيزيائية المهمة التي يمكن بواسطتها تحديد حجم الـ DNA إن مبدأ هذه الطريقة هو هجرة الـ DNA من خلال فتحات صغيرة موجودة ضمن شبكة معقدة لمادة الاغاروز عند تسليط تيار كهربائي وتكون هذه الهجرة من القطب السالب (الأسود) باتجاه القطب الموجب (الأحمر) نظراً لكون الشحنة التي يحملها الـ DNA شحنة سالبة بسبب وجود مجموعة الفوسفات. هناك ثلاثة عوامل تؤثر على هجرة الـ DNA ضمن هلام الاغاروز وهي :  
حجم الـ DNA.  
شكالة.

القوة الأيونية للمحلول المنظم (Buffer) وعادة يُستخدم Tris- TBE  
Borate EDTA كمحلول منظم لجميع التجارب المستخدمة في هذا الموضوع لذا ستكون  
القوة الأيونية ثابتة.

تشبه عملية الترحيل الكهربائي بعملية النخل sieving process إذ تهاجر قطع الـ DNA ذات  
الأحجام الصغيرة بصورة أسرع من تلك القطع التي تتميز بكبر أحجامها, لذا تكون العلاقة  
خطية بين الحجم



ومعدل الهجرة ويُستثنى من ذلك القطع ذات الأحجام الكبيرة جداً إذ تتطلب مثل هذه القطع وقت إضافي لكي تستطيع إختراق فتحات هلام الأجاروز واطمام عملية الهجرة لذا فلا تنطبق العلاقة الخطية عملياً عليها. يمكن التحكم في أحجام فتحات هلام الأجاروز من خلال تركيزه فكلما زاد التركيز سيزداد تماسك هلام الأجاروز وبالتالي تقل أحجام الفتحات وكلما قل التركيز ستزداد أحجام الفتحات ، إلا أن التركيز القياسي لهلام الأجاروز هو 1% والذي يمكن أن يرحل من خلاله قطع DNA تتراوح أحجامها من 0.2-30 kb.

أكثر أنواع ال DNA المستخدم في علم الأحياء الجزيئي والهندسة الوراثية عبارة عن بلازميدات ، ويُعرف البلازميد على إنه قطع DNA تكون أما على شكل تركيب ملتف بشدة Super



- coiled او على شكل دائري مفتوح Open-circular أو على شكل خيطي Linear إذ توجد هذه القطع داخل خلايا الكائن الحي وتكون مستقلة عن الكروموسوم.
- تختلف معدل هجرة البلازميدات خلال هلام الأكاروز اعتماداً على أشكالها في حالة تساوي الحجم ، إذ نلاحظ أن الشكل Super coiled يكون أكثر سرعة في هجرته من الشكل Open-circular نتيجة لقلة الاحتكاك مع هلام الأكاروز وبالتالي تكون الإعاقة قليلة خلال الحركة ، كذلك الحال بالنسبة إلى الشكل الخطي Linear أيضا تكون قوة الإحتكاك أقل مما هو عليه في Open-circular إلا إنها تكون أكثر من Super coiled. يمكن القول من خلال ماتقدم أن لشكل الـ DNA تأثير كبير على سرعة هجرة DNA خلال هلام الأكاروز إذ نلاحظ ثلاثة حزم للـ DNA غير المهضوم بإنزيمات التقييد على هلام الأكاروز في مواقع مختلفة اعتماداً على سرعة هجرتها .في حالة ترحيل DNA بشكلية Super coiled و Open-circular مقطوعين بإنزيم تقييد واحد سيتحول هذين الشكلين إلى الشكل الخطي وبالتالي ستكون الحزم في موقع واحد.

# يوجد عدد مختلف من الصناديق (الأوعية) الأجهزة الترحيل الكهربائي وتكون



بحجمين يُطلق عليها اسم الغواصة submarine وذلك لأن شريحة الهلام تكون مغطاة بصورة كلية بمحلول منظم الترحيل الكهربائي buffer يسمى النوع الكبير BRL موديل H5 (وتكون أبعاد الوعاء الخاص بشريحة الهلام 11×14 cm ) ويمتاز هذا النوع بإمكانية نقل صينية الهلام وهي حاوية على الهلام من مكان لآخر خارج صندوق الجهاز. بينما النوع الصغير baby gel هو BRL موديل H6 (وتكون أبعاد الوعاء الخاص بشريحة الهلام 50×75 mm في هذا النوع لا يمكن نقل صينية الهلام خارج الصندوق وذلك لأنها ملتصقة بالصندوق ولا يمكن فصلها عنه. توجد أنواع أخرى من baby gel تكون مصنوعة من قبل Carolina Biological ففي هذه الأنواع يمكن تحريك صينية الهلام كما في النوع H5. تنوعت أحجام أجهزة الترحيل الكهربائي لأغراض خاصة ويبقى النوع H5 هو الأكثر إستعمالاً ، بينما يلجأ عادة إلى baby gel للفحوصات السريعة لانتجاوز مدة الترحيل فيها على 30-40 دقيقة إلا أن كفاءتها لاتكون كبيرة ، إن الأنواع H5 و Carolina يمكن أن يُستعمل فيها مشط واحد يوضع في أعلى الهلام أو أن يُستخدم فيها مشطين إذ يوضع المشط الآخر بمنتصف الهلام وبهذه الطريقة يمكن مضاعفة عدد العينات المراد الكشف عنها.

# صبغة الترحيل

## Tracking Dye



صبغة الترحيل هي عبارة عن محلول يتكون من السكروز أو الكليسرول حاوي على صبغة ، ووظيفة هذه الصبغة هي جعل عملية الترحيل الكهربائي مرئية يمكن تتبعها من خلال النظر إلى وعاء الترحيل، أما السكروز أو الكليسرول تعمل على زيادة كثافة العينة عند وضعها في حفرة الهلام وبالتالي نضمن عدم طفو العينة للأعلى واستقرارها في أسفل الحفرة.

هناك العديد من الصبغات المستخدمة لهذا الغرض إلا أن أكثرها شيوعاً واستعمالاً هي صبغة

Bromophenol blue أو Orange G. تعتمد عملية إختيار الصبغة على أحجام قطع الـ DNA المراد ترحيلها وبالتالي على سرعة عملية الترحيل الكهربائي ، نلاحظ أن صبغة Bromophenol blue تكون أقل سرعة من حركة Orange G لذا فإذا أردنا تتبع عملية الترحيل إلى النهاية نستخدم Bromophenol blue. من هذا نستنتج إنه يجب إتخاذ القرار منذ البداية أي من الصبغتين يجب إستعمالها إعتياداً على حجم قطع الـ DNA وسرعة عملية الترحيل.

**Orange G:** 0.25% ORANGE g (Sigma cat # O-1625) dissolved in 50% sucrose.

**Bromophenol Blue:** 0.25 g bromophenol blue

0.25 g xylene cyanol

1.0 ml 1M Tris, pH 8

49 ml water

50 ml glycerol

# خطوات طريقة عمل الترحيل الكهربائي

## General Protocol or Running



1 . حضر 1% من الأجاروز في 200 ml من TBE إذ يعتبر هذا التركيز هو التركيز المثالي إلا أنه يجب تقليل هذا التركيز في حالة ترحيل قطع كبيرة من DNA أو زيادته في حالة القطع الصغيرة.

تُضاف صبغة Ethidium bromide بتركيز  $0.5 \mu\text{l}$  في هذه المرحلة أي إلى كل من المحلول المنظم buffer والأجاروز إلا أنه في بعض الأحيان لا تُضاف هذه الصبغة في هذه المرحلة وإنما تُضاف في نهاية عملية الترحيل إلى الهلام ، لكن من الأفضل إضافة صبغة Ethidium bromide في بداية الترحيل وذلك لكي يتسنى الكشف عن الحزم تحت UV بين فترة وأخرى أثناء عملية الترحيل ثم يُكمل الترحيل. يجب أن لا يغيب عن البال أن صبغة Ethidium bromide هي مادة لها القابلية على التداخل مع DNA وبالتالي ستغير من حالة ال DNA



مما يؤدي إلى تأثيرها على معدل الهجرة ، وأن هذا التغير لا يكون بنسبة ثابتة نظراً لكون القطع الكبيرة من ال DNA تحتوي على كمية أكبر من هذه الصبغة مقارنة مع قطع DNA الصغيرة الحجم وبالتالي ستكون هذه الحالة إحدى المشاكل التي قد تؤثر على صحة النتائج وخصوصاً إذا كان الغرض من التجربة هو رسم خارطة القطع أو التحديد الدقيق لأحجام قطع ال DNA لذا يُفضل في بعض الأحيان أن تُجرى عملية الترحيل الكهربائي بغياب صبغة Ethidium bromide.

2 . يتم إذابة الأكاروز في Microwave على درجة حرارة معينة لمدة 2.5 دقيقة ويجب الإنتباه إليه و تركه إلى أن يذوب تماماً (في حالة غليان الأكاروز أكثر من الحد المسموح به سيؤدي ذلك إلى إتلاف المكان فيجب في هذه الحالة ازالة الأكاروز وتنظيف المكان جيداً )بعد إذابته تماماً يبرد الأكاروز بواسطة الحمام المائي بدرجة حرارة  $60^{\circ}\text{C}$  حتى نستطيع مسكه باليد .في حالة صب الأكاروز وهو لازال حاراً سيؤدي ذلك إلى إتواء الوعاء البلاستيكي المخصص للهلام في جهاز الترحيل الكهربائي.

3 . يجب سد نهايات صينية الهلام بشريط لاصق.

4 . يُصب الأكاروز في صينية الجهاز بسك 5-7 mm ثم يوضع المشط ويترك إلى أن يتصلب.

5 . بعد تصلب الأكاروز تماماً يزال الشريط اللاصق من النهايات وتوضع صينية الهلام في مكانها أي في صندوق الترحيل ، ثم يُضاف المحلول المنظم buffer حتى يغطي الهلام بإرتفاع 2 mm.

6 . تُضاف العينات إلى هلام الأكاروز ثم توصل الأقطاب ، يجب على الباحث أن يتذكر دائماً أن شحنة ال DNA سالبة فيجب وضع العينات بالقرب من القطب السالب (الأسود ) لكي تكون الحركة باتجاه القطب الموجب (الأحمر) .



7. يتم تشغيل الجهاز بعد ضبط الفولتية والوقت اعتماداً على نوع جهاز الترحيل ففي حالة Baby gel يكون مقدار الفولتية لها 80 فولت لمدة 40 دقيقة ، أما في حالة H5 فيكون مقدار الفولتية 110-125 فولت لمدة ساعتين أو 15 فولت ليوم كامل. إن إستعمال فولتيات عالية في الترحيل الكهربائي سيؤدي إلى زيادة حرارة الهلام وبالتالي تشوه الحزم.

8 . بعد إنتهاء عملية الترحيل الكهربائي يجب إطفاء الجهاز وفصل الأقطاب.

9 . يؤخذ الهلام ويوضع في جهاز ال U.V. Transilluminator وذلك لفحص حزم ال DNA المتكونة بعد الترحيل ( تقرأ نتائج الترحيل بملاحظة تكون حزم وهاجة برتقالية ناتجة من ارتباط صبغة Ethidium bromide مع ال DNA).

# الملاحظات:



تعد صبغة Ethidium bromide مادة مسرطنة فيجب التعامل معها بحذر أي إرتداء الكمامات والكفوف والصداري.

\*يمكن التخلص من صبغة بروميد الأثيديوم الزائدة عن طريق غسل الهلام بالماء ويمكن الإحتفاظ بهذه الصبغة الزائدة للإستعمالات اللاحقة.

\*تظهر في بعض الأحيان الحزم بصورة باهته ( أي مختفية تقريباً عند فحصها تحت UV تكون هذه الحالة بسبب الإمتصاص الزائد للصبغة من قبل الهلام فيتم إزالة هذه الصبغة الزائدة بواسطة عملية Destaining وذلك بتغطية الهلام بالماء لمدة ساعة.

فيديو توضيحي

<https://youtu.be/rGQDgYn2AYY>

تفاعل البلمرة المتسلسل

# POLYMERASE CHAIN REACTION (PCR)



Dr. Duraid Hamada  
Lecture 7  
Practical Molecular Biology  
28 December 2021

## في الطبيعة



□ تحفظ المعلومات الوراثية و انتاج المواد لصنع الخلايا و الحفاظ عليها في داخل الحامض النووي (DNA). و تقوم الخلية بمضاعفة كمية الحامض النووي وقت انقسام الخلية بشكل تلقائي و بشكل سريع مع وجود نظام تصحيح للأخطاء خلال النسخ. و تبلغ سرعة النسخ والمضاعفة إلى 1000 قاعدة نيتروجينية بالثانية (داخل النظام الحيوي) وهي كما ذكرنا تحدث في الخلية في وقت التكاثر والانقسام فقط.

□ ومع التطور في مجال التكنولوجيا الحيوية والذي يقوم على التعامل مع الحامض النووي (DNA) بشكل أساسي ، استدعى ذلك العلماء على أن يبحثوا عن طريقة أو تقنية تقوم على مضاعفة كمية الحامض النووي (DNA) بشكل كبير، خارج النظام الحيوي (الخلية)

# مكتشف تقنية الـ PCR



كانت فكرة الاكتشاف بواسطة عالم كيميائي تتضمن فصل الحامض النووي DNA و صنع نسخ كثيرة منه .. وفعلا تحققت هذه الفكرة المبدعة..... بواسطة العالم د. كري مولس Dr. Kerry Mullis في عام 1983 ( و قد حصل على جائزة نوبل في الكيمياء عام 1993) خطرت له فكرة أن يفصل الحامض النووي DNA ويصنع منه نسخ كثيرة .. وقام بنشر اختراعه لتقنية البي سي ار PCR فكانت هذه التقنية بوابة لكثير من التطورات المتسارعة في مجال التكنولوجيا الحيوية ، من أهم الأسباب التي ساعدت هذه التقنية على الانتشار عدم اعتمادها على النظام الحيوي (أي الخلية) و التحكم بكمية الحامض النووي (DNA) و وسرعة في الإنتاج .

# ما هو PCR

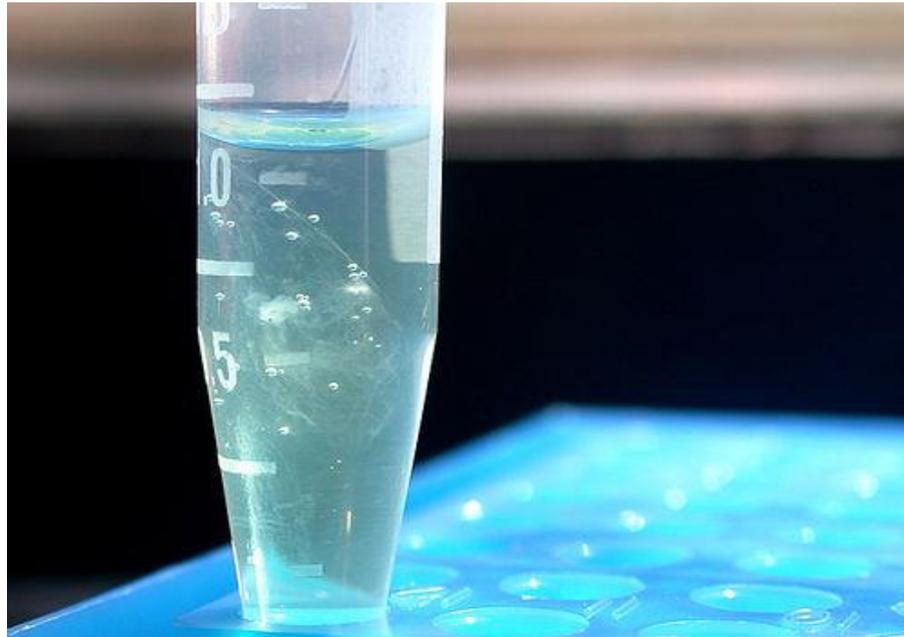


هو تقنية مختبرية تم اكتشافها عام 1983م تقريباً تقوم على إكثار نسخ الحامض النووي (DNA) خارج النظام الحيوي . أي أنها طريقة لنسخ الحامض النووي في المختبر. و لذلك فهي تقنية حيوية لاستنساخ قطعة محددة من الحامض النووي و مضاعفة إنتاجها لكي يتسنى إجراء عليها اختبارات و فحوصات إضافية.

# ما هي متطلبات PCR



1- التفاعل او يسمى قالب الحامض النووي (DNA Sample).



# ما هي متطلبات PCR



## 2- البادئات (Primers) :

نوعان :

• أمامي ( Forward )

• خلفية ( Reverse )

وهي تسلسل من القواعد النيتروجينية في شريط واحد قصير

(20-25 bp) مكمل لبداية الجزء المراد تضخيمه في الحامض النووي .



# ما هي متطلبات PCR



## 3- إنزيم التفاعل ( Taq polymerase ) :

- مستخرج من سلالة بكتيرية تسمى *Thermus aquaticus* التي تتواجد طبيعياً في الينابيع الحارة.
- وهو الإنزيم الذي يقوم ببناء وترتيب القواعد النيتروجينية (وحدات الحامض النووي (DNA)).
- لا يتأثر بدرجات الحرارة المرتفعة.
- درجة الحرارة المثلى له 72 °م.

# ما هي متطلبات PCR



## 4- القواعد النيتروجينية ( Nitrogen Base dNTPs ) :

- أدنين Adenine
- ثايمين Thymine
- جوانين Guanine
- سايتوسين Cytosine



# ما هي متطلبات PCR



## 5- محلول منظم ( PCR Buffer 10x )

شوارد مناسبة أهمها شارد المغنسيوم  $Mg^{+2}$  التي تعتبر عامل متمم Cofactor لتنظيم البوليمراز.



## 6- ماء مقطر ( DW )

# ما هي متطلبات PCR



## 7- جهاز تفاعل البلمرة التسلسلي ( Thermocycler ) :

يقوم هذا الجهاز بتغيير درجة الحرارة بشكل سريع ودقيق و متتالي لأن درجة الحرارة مهمة في عملية التضاعف .



# خطوات تقنية PCR

## ثلاث مراحل في الدورة الواحدة

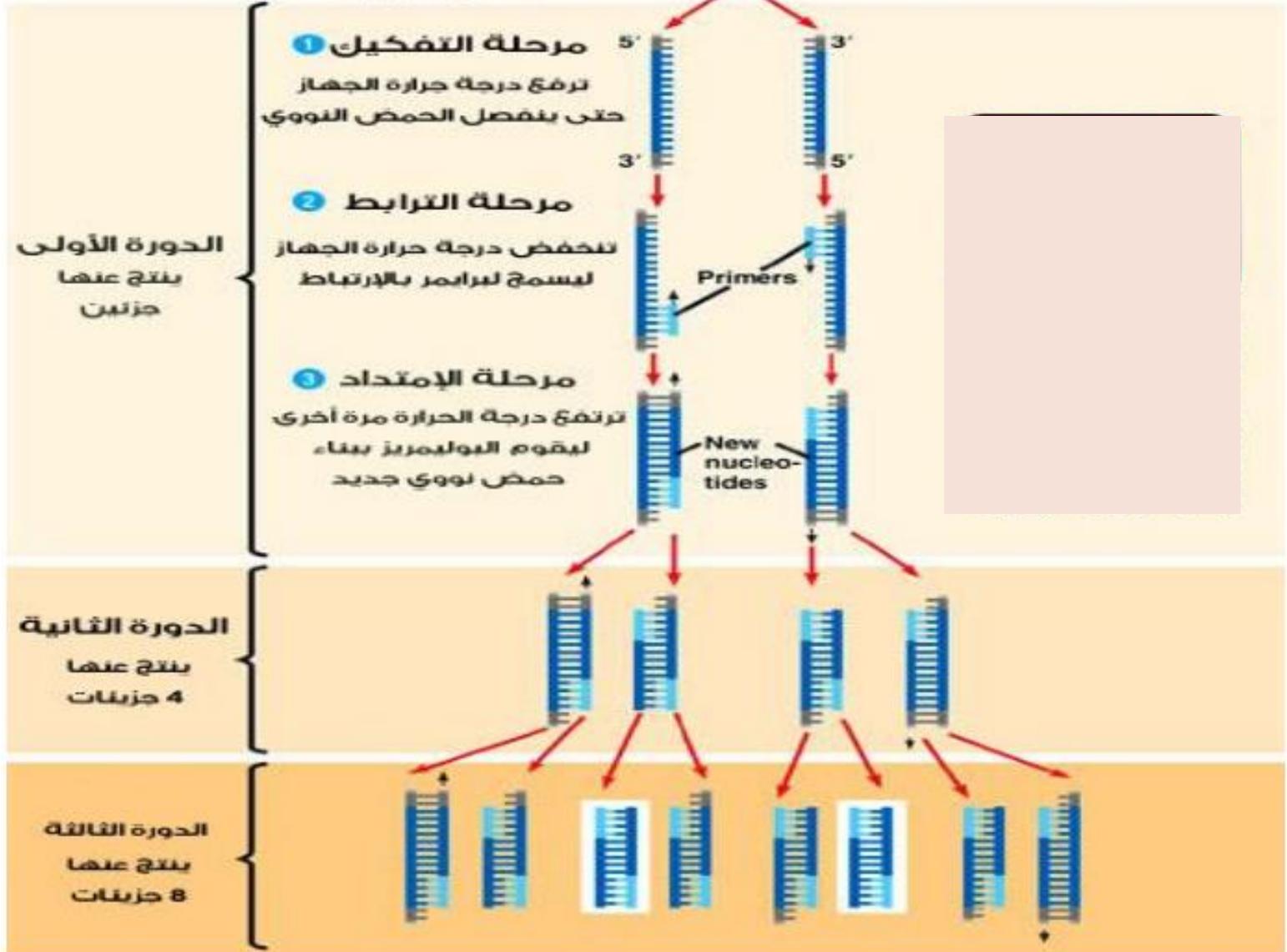


1. **مرحلة التفكيك Denature** : رفع الحرارة إلى 94° م وذلك لفك الحامض النووي (DNA) الأصل .

2. **مرحلة الالتصاق Anneal** : إنزال الحرارة إلى ما بين 55-60° م ليقوم البريمر بالالتصاق فيزيائياً بواسطة الاواصر الهيدروجينية مع الحامض النووي (DNA) الأصل .

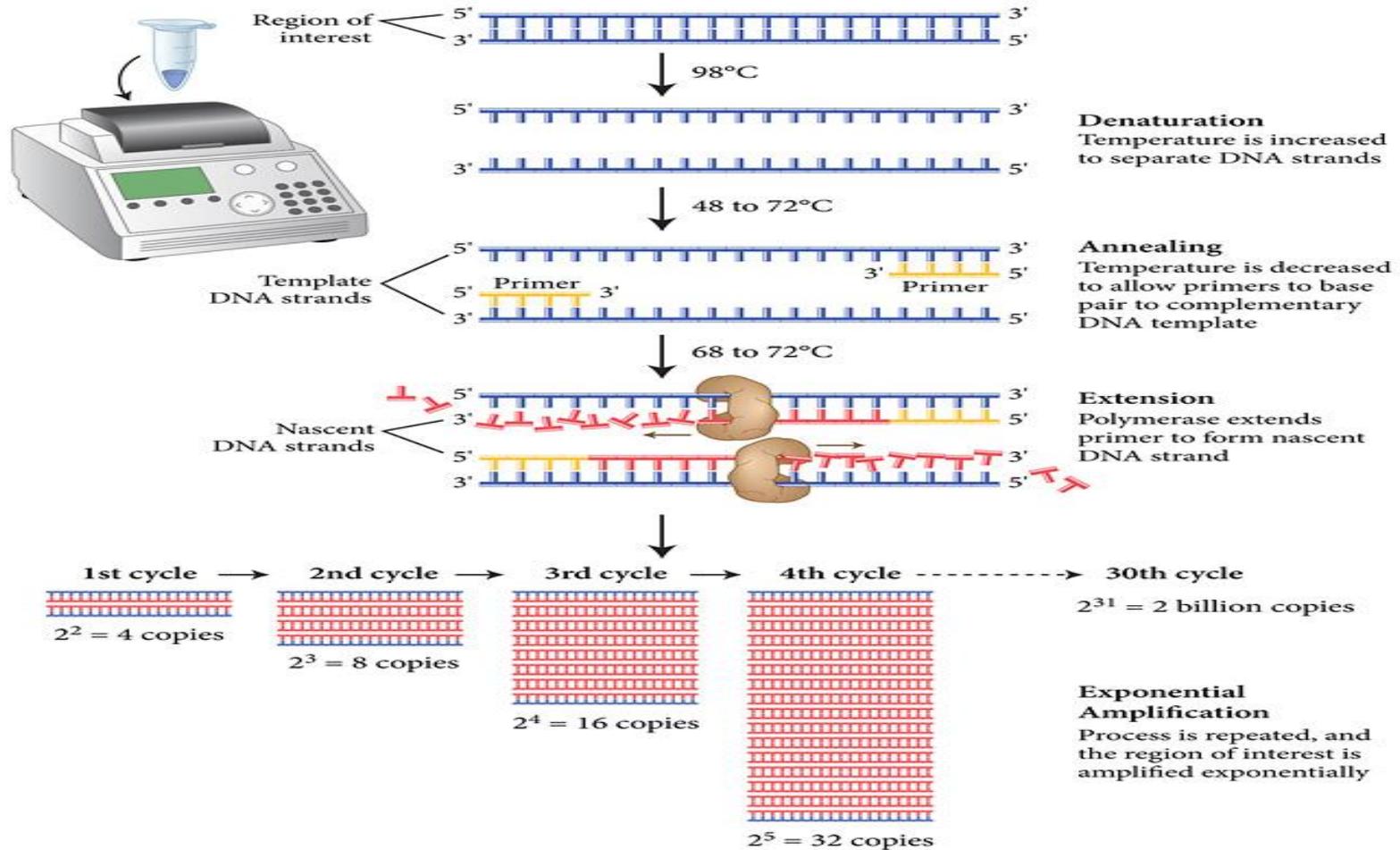
3. **مرحلة الامتداد Extend** : ثم يقوم برفع درجة الحرارة إلى 75° م ليقوم البلمريز بعمله في بناء الحامض النووي (DNA) الجديد .

وهذه المراحل الثلاث تعتبر دورة كاملة وفيها يصبح الحامض النووي (DNA) الأصل قد تضاعف ، وتعتمد كمية ناتج الحامض النووي (DNA) على عدد الدورات ( والصورة التالية توضح العملية) .



# خطوات تقنية PCR

## ثلاث مراحل في الدورة الواحدة



# طريقة عمل جهاز PCR



يجهز Master Mix في أنبوبة وذلك بوضع جميع المكونات ما عدا عينة التفاعل

	المكونات	الكمية بالمايكروليتر ( X 1 )
1	ماء مقطر ( d.H2O )	17
2	محلول منظم ( PCR buffer 10x )	2.5
3	خليط القواعد النتروجينية ( dNTPs )	2
4	بادئ أمامي ( forward Primer )	0.6
5	بادئ خلفي أو عكسي ( reverse primer )	0.6
6	إنزيم عديد البلمرة ( Taq polymerase )	0.3
7	عينة التفاعل ( DNA sample )	2
	<b>المجموع الكلي بالمايكروليتر <math>\mu</math></b>	<b>25</b>

# طريقة عمل جهاز PCR



- نضيف 23 مايكروليتر من المزيج الرئيسي على كل أنبوب من أنابيب PCR ثم نضيف 2 مايكروليتر من عينه الدنا ( DNA ).
- نضع جميع الأنابيب في جهاز الطرد المركزي 3000 دورة في الدقيقة لمدة دقيقه واحدة لخلط جميع العينات وإزالة جميع الفقاعات ..

# نظام التفاعل



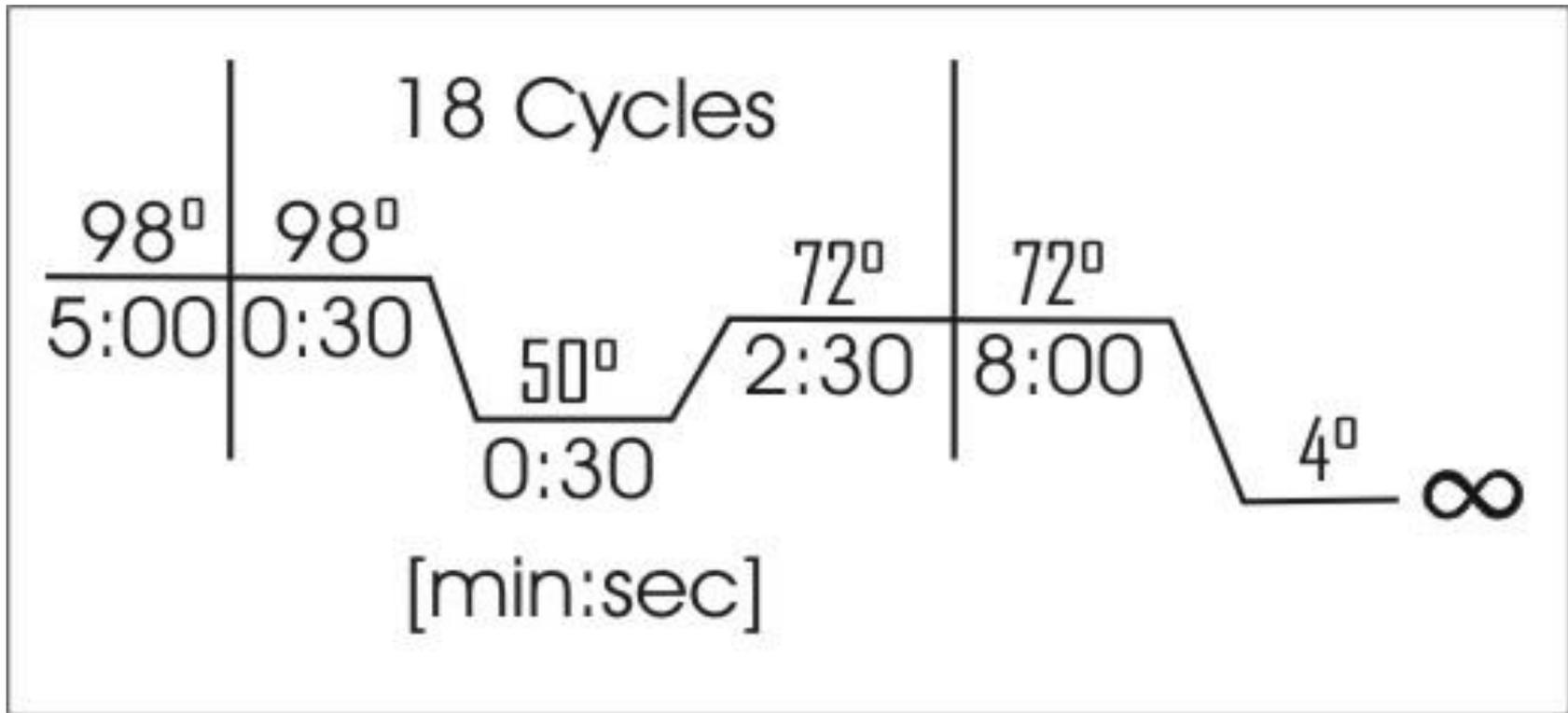
باستخدام لوحة المفاتيح وشاشة عرض الجهاز يتم ادخال الدورة المصممة لأي قطعة من الحامض النووي المفصول .

الخطوات	درجة الحرارة	الوقت	التفاعل
1	98°c	5:00	تنشيط الأنزيم والتهيئة لمرحلة تفكيك الحامض النووي DNA
2	98 °c	0:30	مرحلة التفكيك
3	50°c	0:30	مرحلة الإلتصاق ( درجة البادئ)
4	72 °c	2:30	مرحلة الإمتداد
5			إعادة الخطوة رقم 2 الى 4 لـ 18 دورة
6	72°c	8:00	ضمان اكتمال مرحلة الإمتداد وإعادة التصاق الشريطين مع بعضهما واكمال عدد الدورات للنسخ
7	4°c	∞	حفظ العينة

# نظام التفاعل



# نظام التفاعل





## لتقنية PCR تطبيقات كثيرة في مجال الصناعات الغذائية ومنها :

1. التعرف على المنتجات التي تدخل بها منتجات دهن الخنزير.
2. التفريق بين انواع الحليب ومعرفة مصادره.
3. الكشف عن البكتيريا المرضية والمتلفة المتواجدة في المنتجات الغذائية من خلال الكشف عن جينات البكتيريا وخصوصاً الجينات المسؤولة عن انتاج السموم البكتيرية .
4. الكشف والتمييز بين انواع الحوم ،التي تخلط من اجل الغش.

# أنواع PCR



1. **PCR العادي** : وهو ما تم شرحه والتطرق اليه في الخطوات السابقة .

2. **rtPCR** : وهو اختصار لـ ( Real Time PCR ) : وهذا النوع يقوم على نفس المبدأ ولكن الخلف الوحيد يكون مرتبط الجهاز بكمبيوتر لتحديد الوقت الحقيقي لبدء التفاعل ومن ثم الكمية الحقيقية لعدد نسخ الحامض النووي ( DNA ) ويعتمد ذلك على وجود قواعد نيروجينية حرة مشعة لتحديد ذلك . مما يسهل على الباحثين الوقت لتحديد وجود الجين المطلوب أو لا ، وكمية الجين بدون الوصول إلى نهاية الدورات الحرارية المحددة.

اليوم العالمي لل DNA هو 25 / ابريل.



<https://youtu.be/XHHP5D8A5Qk>