



كلية العلوم

القسم : علم الحياة

السنة : الرابعة



المادة : وراثة جزيئية

المحاضرة : السابعة/عملي /

{{{ A to Z مكتبة }}}
Maktabat A to Z

Maktabat A to Z Facebook Group



كلية العلوم ، كلية الصيدلة ، الهندسة التقنية

يمكنكم طلب المحاضرات برسالة نصية (SMS) أو عبر (What's app-Telegram) على الرقم 0931497960



استخلاص الأحماض النووية من النباتات الراقية

قبل البدء بعملية الاستخلاص لا بد من اختيار العينة المناسبة لعملية الاستخلاص ومعرفة طريقة التعامل معها ريثما تصل إلى المخبر، حال لم تكن العينات النباتية ممزروعة بأصص ومتوضعة بمكان قريب من المخبر.

اختيار العينة النباتية لعملية استخلاص الـ DNA

تتعلق كمية ونوعية الـ DNA المستخلصة بنوع ومواصفات العينة النباتية المستخدمة، لذلك هناك مجموعة من المميزات التي يجب أن تتوفر في الجزء الذي سيستخدم بالاستخلاص.

1- أن تكون الأنسجة المستخدمة غضة، نموات حديثة، مثل أوراق فتية أو جذور فتية، وذلك لأن الجدر الخلوي في النموات الفتية تكون مازالت ابتدائية غير متخصبة فتكون عملية تحطيمها والتخلص منها أسهل. تعطي النموات الفتية كمية من الـ DNA أكبر من النموات المسنة وذلك بسبب زيادة عدد الخلايا وزيادة كمية الـ DNA لأنها في مرحلة نشاط وانقسامات خلوية.

2- أن تكون خالية من الكائنات الممرضة سواء كانت حشرات وبهوضها، أو فطريات أو بكتيريا ... لتجنب تلوث الـ DNA بـ DNA كائن آخر.

بعد اختيار العينة، توضع في قطعة من الشاش أو أي نسيج معقم ضمن كيس من البلاستيك يحمل بطاقة تعريف بالعينة، ثم توضع إما بواء يحتوي على الأزوت السائل (حرارة الأزوت السائل 196°C) أو بواء يحتوي على الثلوج. تؤدي درجة الحرارة المنخفضة لتخفيض درجة حرارة العينة مما يؤدي لإيقاف نشاط إنزيم الـ DNase مؤدياً لحماية الـ DNA من التحطيم، وذلك ريثما تصل العينة إلى المخبر ويتم الاستخلاص.

استخلاص الأحماض النووية من الأنسجة الغضة بطريقة الـ CTAB :

مستلزمات عملية الاستخلاص:

* سائل الاستخلاص ذو التركيب:

$2X \text{ CTAB} = 1.4 \text{ M NaCl}, 100\text{mM Tris-HCl, pH= 8, } 20 \text{ mM EDTA, 2\% CTAB}$

* كحول الأيزوبروبانول أو الكحول الأيتيلي المطلق (لتسريب الأحماض النووية)

* سائل غسيل الـ DNA: الكحول الأيتيلي 76%.

* مزيج الكلوروفورم / كحول أيزواميل بنسبة (24 كلوروفورم / 1 كحول أيزوأميل)

* إنزيم RNase.

* الماء المقطر والمعقم.

مراحل عملية الاستخلاص:

- يؤخذ 2 غ من الأوراق النباتية الفتية الخضراء (حمص أو عدس) النظيفة والخالية من الكائنات الممرضة.
- تطحن الأوراق في 10 مل من سائل الاستخلاص $2X \text{ CTAB}$ ، المسخن إلى درجة حرارة 65°C .
- ينقل سائل الاستخلاص المحتوى على مسحوق الأوراق إلى أنابيب سعة 30 مل وتوضع في حمام مائي، على درجة حرارة 65°C لمدة 45-30 دقيقة مع التحريك الهادئ، مما يساعد على مزج مكونات العينة وتجانسها

ويصال مكونات سائل الاستخلاص لكامل أجزاء الخلية للقيام بعملها من فصل الدهون والبروتينات والبقايا النباتية عن الأحماض النووية.

تؤدي عملية الطحن السريع إلى تحطيم الجدر السلولوزية، كما أن درجة حرارة سائل الاستخلاص أثناء الطحن وخلال فترة التحضين تؤدي إلى تخفيض نشاط إنزيم DNase الذي يقوم بعملية تحطيم لا DNA، إضافة إلى أن مادة لا EDTA الموجودة ضمن سائل الاستخلاص تتحد مع شوارد المغنيزيوم Mg^{++} الضرورية لتنشيط عمل إنزيم التحطيم، مما يسهم في حماية الأحماض النووية من التحطيم أثناء عملية الاستخلاص.

- تخرج العينات من الحمام المائي ويضاف إليها حجم مماثل من مزيج الكلوروفورم / كحول الإيزوأميل. تمزج العينات جيداً وتوضع على المنضدة المتحركة لمدة 15 دقيقة، وذلك بهدف فصل المواد الدهنية التي تذوب في الوسط العضوي (الكلوروفورم) عن الأحماض النووية التي تذوب في الوسط المائي (سائل الاستخلاص).

- توضع العينات في جهاز الطرد المركزي (المثفلة) وتجري عملية التصفيل بسرعة 5000 دورة / دقيقة لمدة 10 دقائق بدرجة حرارة $20^{\circ}C$. يلاحظ بنهاية عملية التصفيل تشكل طبقتين في كل أنبوب، طبقة عليا شفافة تمثل الوسط المائي المذاب فيه الأحماض النووية، وطبقة سفلية خضراء اللون تمثل الوسط العضوي الذي يحتوي على المواد الدهنية وبعض الصبغات التي تذوب في الكلوروفورم، ويلاحظ توضع البروتين على شكل طبقة بيضاء تفصل بين الطبقتين السابقتين.

- ينقل الوسط المائي المحتوى على الأحماض النووية (الطبقة العلوية) إلى أنبوب جديد ويضاف له بما يعادل 0.6 من حجمه من كحول الإيزوبروبانول. تمزج محتويات الأنبوبي بقلب الأنبوبي رأساً على عقب بهدوء عدة مرات، ويمكن خلال هذه العملية مشاهدة ترسيب لا DNA على شكل خيوط بيضاء قطنية الشكل. ترك العينة لمدة 30 دقيقة على درجة الحرارة العادية كي يتربس لا DNA. إذا كانت كمية لا DNA قليلة وغير مرئية ترك العينة بدرجة حرارة ($4^{\circ}C$) لليلة كاملة حيث تساعد درجة الحرارة المنخفضة على زيادة ترسيب لا DNA.

- يتم تجميع لا DNA وترسيبه عن طريق وضع الأنبوبي في المثلثة بسرعة 10.000 دورة/ دقيقة لمدة 15 دقيقة، بدرجة حرارة $4^{\circ}C$ ، مما يؤدي إلى ترسيب لا DNA في قاع الأنبوبي. يلاحظ التصاق لا DNA على جدار قعر الأنبوبي.

- بعد نهاية التصفيل، يستبعد السائل مع مراعاة عدم انزلاق لا DNA ولا RNA من الفقد (يكونان متجمعين كراسب في قاع الأنبوبي).

- يضاف 5 مل من الكحول الإيتيلي 76 % لغسل الأحماض النووية من أثار البروبانول ومن ثم يجمع الراسب عن طريق عملية التصفيل لمدة 10 دقائق على سرعة 10.000 دورة/ دقيقة ودرجة حرارة $4^{\circ}C$.

- تعاد عملية الغسيل مرة ثانية بنفس الظروف السابقة.

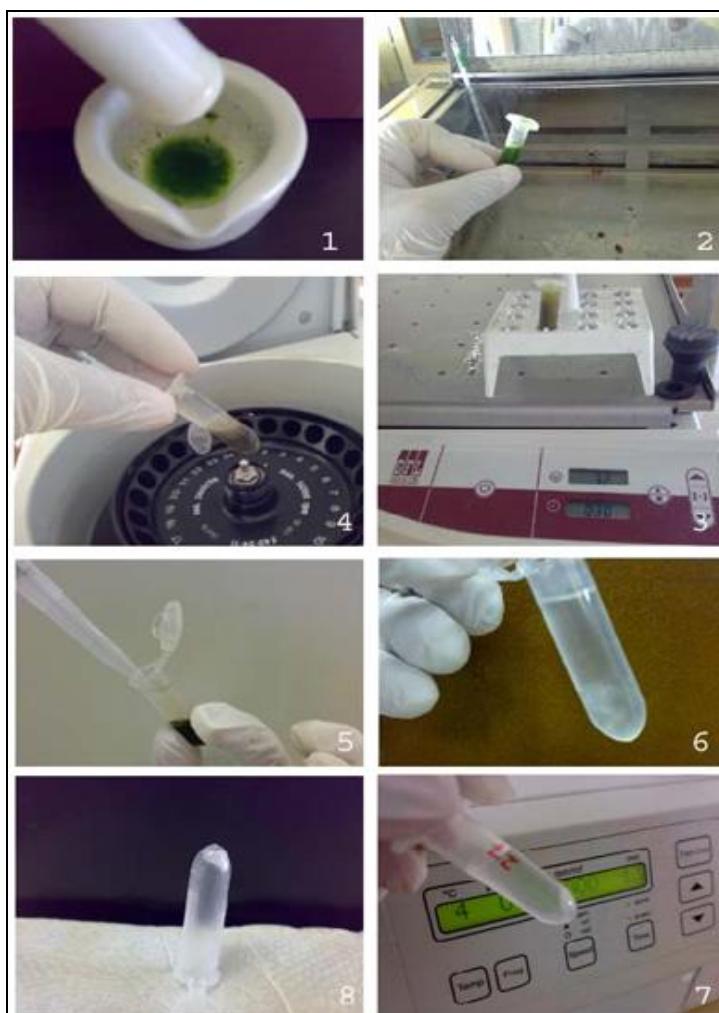
- يستبعد الكحول بدقة متاخرة وتترك الأنابيب بوضع مقلوب على ورقة ترشيح حتى تجف.

- يضاف 1000 ميكرو ليتر (مكل) من الماء المقطر والعقيم إلى الأحماض النووية المتجمعة في القاع وتوضع على المنضدة المتحركة، ضمن أوعية تحتوي على الثلج، حتى الذوبان الكامل لا DNA.

- يتم التخلص من لا RNA الذي يتربس مع لا DNA بمعاملة العينات بإنزيم لا RNase الذي يحطم جزيئات لا RNA وذلك لمدة 30 دقيقة على درجة حرارة $37^{\circ}C$. تعاد عملية ترسيب لا DNA مرة ثانية بإضافة حجمين من الكحول الإيتيلي المطلق ومزجه وتركه حتى نرى لا DNA يتربس على شكل خيوط(ترسب DNA على شكل

خيوط يمكن رؤيتها بالعين المجردة)، يجمع بالقانع من خلال عملية التتفيل بالظروف السابقة ثم يستبعد الكحول ويفف الا DNA كما سبق.

- تحفظ عينات الا DNA بعد تمام ذوبانها في المجمدة (-20°C) لحين الاستخدام.



الاختبارات النوعية والكمية لـ DNA

تحتاج التحاليل الجزيئية التي تعتمد على جزيء لا DNA إلى نوعية معينة من لا DNA للحصول على نتائج دقيقة وواضحة، لذلك لابد من إخضاع لا DNA الذي حصلنا عليه بعملية الاستخلاص لمجموعة من الاختبارات التي تحدد نوعية لا DNA وجودته وتركيزه.

يُخضع لا DNA المستخلص لنوعين من الاختبارات:

أولاً: الاختبارات النوعية: هي اختبارات تهدف لمعرفة نوعية لا DNA من حيث بنيته الفيزيائية ونقاوته من الملوثات المكونة من البروتينات ومكونات الخلية الأخرى وأثار المواد المستخدمة بعملية الاستخلاص.

ثانياً: الاختبارات الكمية: هي اختبارات تهدف لمعرفة تركيز لا DNA في العينة المستخلصة ومن ثم كمية لا DNA الكلية المستخلصة من العينة الأساسية.

أولاً: الاختبارات النوعية:

2- اختبار نقاوة لا DNA:

يعد البروتين من أهم المركبات التي تلوث لا DNA، ويسبب فشل مراحل تحليل جزيئات لا DNA باستخدام أنزيمات التحديد أو أنزيم تكثيف لا DNA لاحقاً، لذلك يتم اختبار لا DNA بعد الاستخلاص للتأكد من خلوه من التلوث بالبروتين.

يعتمد الاختبار على خصائص المواد بامتصاص الأشعة باستخدام جهاز السبكتروفوتوميتر. تتميز كل مادة بامتصاصها الأعظمي لأشعة الطيف الضوئي عند طول موجة معينة، حيث يمتص البروتين الأشعة فوق البنفسجية (U.V.) Ultraviolet عند طول موجة 240nm، في حين يمتص الأحماض النووية الأشعة فوق البنفسجية عند طول موجة 260nm. من المعروف أن الأحماض النووية يمتص الأشعة فوق البنفسجية بسبب وجود البنية الحلقة للقواعد الازوتية.

يتم تجهيز عينة من لا DNA المستخلص وتمرر بجهاز السبكتروفوتوميتر وتؤخذ قراءات امتصاص العينة لأشعة UV عند طول الموجتين 240nm و 260nm، وتستخدم هذه القراءات لمعرفة مدى وجود تلوث بالبروتين وذلك وفق المعادلة التالية:

$$\frac{\text{O.D.}_{260\text{nm}}}{\text{O.D.}_{280\text{nm}}} = 1.8 - 2$$

تعبر (O.D.260nm) عن قراءة الكثافة النظرية (O.D.) للعينة عند طول الموجة 260nm وتدل على مقدار امتصاص لا DNA الموجود في العينة من أشعة لا UV.

تعبر (O.D.240nm) عن قراءة الكثافة النظرية (O.D.) عند طول الموجة 240nm، وتدل على مقدار امتصاص البروتين الموجود في العينة من أشعة لا UV.

إذا كان حاصل قسمة القراءتين يتراوح ما بين 2 – 1.8، فهذا يدل على نقاوة لا DNA وعدم تلوثه بالبروتين، وكلما قلت النسبة عن 1.8 يدل على وجود تلوث بالبروتين، وبهذا الحالة لابد من إعادة تنظيف لا DNA من البروتين قبل استخدامه بالتحاليل اللاحقة.

ثانياً: الاختبارات الكمية:

1- تقدير تركيز الـ DNA

يمكن تقدير تركيز الـ DNA في العينة المستخلصة بطريقتين:

- الطريقة التقريبية باستخدام جهاز الرحلان الكهربائي.

- الطريقة الدقيقة باستخدام مقياس الطيف الضوئي (السبكتروفوتوميتر).

تقدير تركيز الـ DNA باستخدام مقياس الطيف الضوئي Spectrophotometer

يتم تقدير كمية الـ DNA باستخدام مقياس الطيف الضوئي Spectrophotometer من خلال تقدير امتصاص الأشعة فوق البنفسجية من قبل عينة الـ DNA عند طول موجة يساوي 260 نانومير.

تؤخذ قراءات الكثافة الضوئية (O.D.260nm) للعينة المختبرة، وتعتمد بحساب تركيز الـ DNA على العلاقة التالية:

كل قراءة O.D.260nm = 1 ، تعني أن كل (1) مل من السائل (العينة) يحتوي على (50) ميكروغرام (مكغ) من الـ DNA .

$$1 \text{ O.D.}_{260\text{nm}} = 50\mu\text{g DNA} / 1\text{mL}$$

عندما نريد معرفة تركيز الـ DNA بعينة ما، لا نأخذ العينة كما هي بعد الاستخلاص ، حيث يكون تركيز الـ DNA فيها مرتفع، وإنما نقوم بتجهيز عينة جديدة تناسب حجم الأنابيب المستخدمة باجهزة الطيف الضوئي. مثال:

ليكن حجم الأنابيب جهاز الطيف الضوئي مساو (1mL)، ونريد أن نأخذ 10 μL من عينة الـ DNA لتقدير الـ DNA. يتم تجهيز العينة بإضافة الماء المقطر لنصل لحجم 1mL (سعة الانبوب). هذا يعني أننا قمنا بتخفيف العينة، لذلك نقوم بحساب مايسى معامل التخفيف والذي يساوى: معامل التخفيف = حجم العينة المستخدمة بالقياس (حجم الانبوب)/ الكمية المأخوذة من العينة بعد الاستخلاص. أي:

$$\text{عامل التخفيف بالمثال} = 1000\text{ }\mu\text{L} / 10\mu\text{L} = 100$$

أي عامل التخفيف هو مائة مرة، لأنه كي نحصل على العينة التي وضعت بالجهاز ، استخدمنا 10 مل من عينة الـ DNA وأضفنا لهم 990 ميكروليتر ماء مقطر. بهذه الحالة عند حساب تركيز الـ DNA بعينة الـ DNA، لابد من أخذ عامل التخفيف بعين الاعتبار وتصبح المعادلة:

$$\begin{aligned} \text{تركيز الـ DNA} / 1 \text{ مل من العينة (بعد الاستخلاص)} &= \text{قراءة الكثافة النظرية} \times 50 \times \text{عامل التخفيف (100)} \\ \text{تركيز الـ DNA} / 1 \text{ ميكروليتر من العينة} &= \text{قراءة الكثافة النظرية} \times 50 \times \text{عامل التخفيف} / 1000 \end{aligned}$$

كفاءة عملية الاستخلاص:

يقصد بكفاءة عملية الاستخلاص، كمية الـ DNA الكلية المستخلصة من عينة نباتية ما، وتقدر على شكل نسبة مؤوية لـ DNA في العينة النباتية.