

Gel electrophoresis

محاضرة رقم (5)

Patel, D., 1994. *Gel Electrophoresis*. Chichester: Wiley.

Rickwood, D. and Hames, B., 1990. *Gel Electrophoresis Of Nucleic Acids*. IRL Press, Oxford.

الترحيل الكهربائي: - حركة الأيونات والجزئيات العملاقة المشحونة charged macromolecules مثل agarose and Polyacrylamide gel poly (DNA, RNA, proteins) عند تسليط تيار كهربائي

العوامل التي تحكم بحركة جزيئات الـ DNA

1 الشحنة charge (فيما إذا لو كانت سالبة أو موجبة)

2. وزنها الجزيئي فالجزئيات الصغيرة تتحرك خلال الهلام بصورة أسرع من الجزيئات الكبيرة

3. حجم الثقوب pore size كلما كان حجم الثقوب صغيرا كلما كان ذلك ملائما لفصل الجزيئات الصغيرة والعكس بالعكس

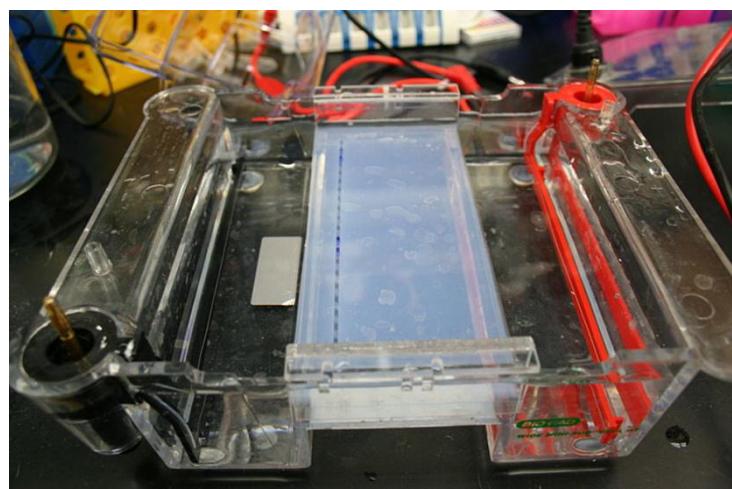
4. قوة التيار الكهربائي .the strength of the electrical field

حيث تقاس الفولتية اللازمة للترحيل عن طريق قياس المسافة بين الانود والكافود بالستنتمرات ويضرب الناتج بالرقم 5 ، نحصل بذلك على الفولتية اللازمة للترحيل

ماهي الأدوات الواجب توفرها لعرض الترحيل gel electrophoresis

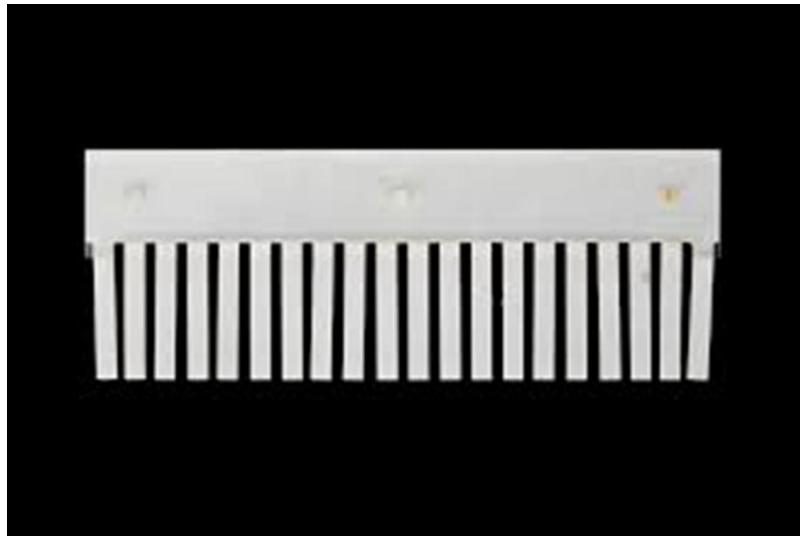
أولا. غرفة ترحيل كهربائي electrophoresis chamber

والذي يتتوفر بحجوم متعددة، ويتتألف من بلاستيك نفاذ للأشعة فوق البنفسجية UV.



ثانيا. المشط comb

التي يتصلب هلام الأكاروز حوله، والذي عند رفعه يتكون ما يعرف بالحفر wells، والتي تمثل - أي الحفر- الأماكن التي توضع بها عينات الـ DNA المراد ترحيلها كهربائيا



ثالثاً. معادل الترحيل الكهربائي **electrophoresis buffer**

هو الذي يساعد على نقل التيار الكهربائي بين القطب الموجب والقطب السالب لوحدة الترحيل الكهربائي، ولولا وجود هذا **buffer** لما انتقل التيار ولما اكتملت الدائرة الكهربائية. يكون المعادل الذي يستخدم في ترحيل الأحماض النوويّة عادة بنوعين، فاما أن يتّألف من المكونات **TAE** أو **TBE** ، ويدعى **tris-acetate-EDTA** ، ويدعى **tris-borate-EDTA** ، ويدعى **TBE** يتّألف من المكونات

رابعاً. **loading buffer**

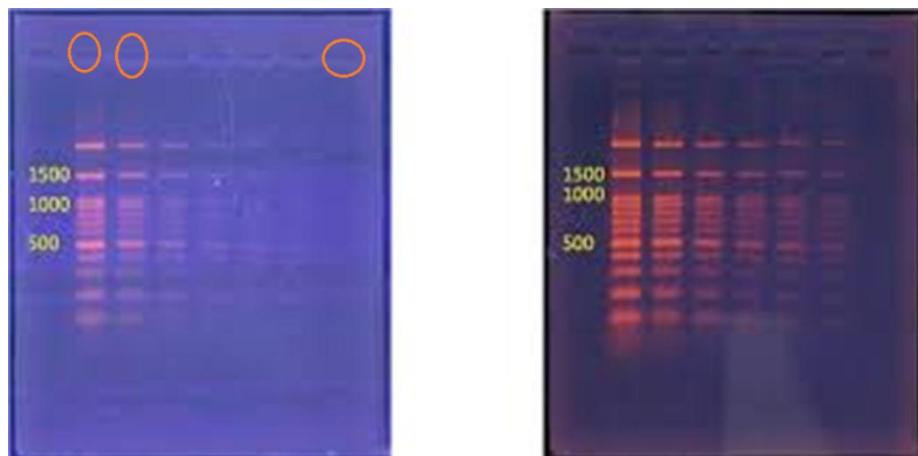
يتّألف من مكون أساسي كثيف مثل **glycerol** لكي يسمح للعينة بأن "تسقط" بالحفرة المراد ترحيلها منها. ففي حالة ترحيل **DNA** وبسبب الكثافة النوعية العالية للكليسرول، هذا يعمل بدوره على تثبيت جزيئات **DNA** في الحفر، وفي حالة عدم وجود الكليسرول أو آية مادة كثيفة أخرى، فإن هذا قد يؤدي بدوره إلى عدم تثبيت **DNA** في الحفر وبالتالي تحدث فيه حالة الانتشار **diffusion** الغير مرغوبية. ويتّألف **loading buffer** الترحيل كذلك من صبغة أو صبغتين للتعقب **bromophenol blue** أو **xylene tracking dyes** أو **cyanol** والتي تهاجر في الهلام مع العينة وتسمح بالمراقبة العينية لمسافة التي قطعنها العينات أثناء ترحيلها كهربائياً في الهلام. كما انها تعرف مقدار المسافة المقطوعة من قبل الجزيئات المرحللة، وهذا بدوره يسهل لنا معرفة توقيت الانتهاء من الترحيل.

خامساً. صبغة بروميد الايثيديوم :**Ethidium bromide**

يتم معرفة موقع جزيئات **DNA** من خلال التصبيغ، وهو عادة ما يحصل باستخدام صبغة بروميد الايثيديوم **ethidium bromide** والتي هي عبارة عن جزيئة ترتبط بالـ **DNA**.

بعد الارتباط بالصبغة تصبح جزيئه **DNA** مشعة باللون حسب الصبغة المستخدمة، فمثلاً تظهر باللون الاحمر عند وضعها في جهاز **UV transluminator** والذي يستعمل للكشف عن الجينات المرحللة

ملحوظة: إن صبغة بروميد الايثيديوم هي مادة مطفرة معروفة، ويجب أن تعامل كمادة كيميائية خطيرة – لذا يجب لبس القفازات عند التعامل مع هذه المادة



سادساً. جهاز الـ **transluminator**

والذي يعرف أيضاً بصناديق ضوء الأشعة فوق البنفسجية UV lightbox، يستخدم هذا الجهاز لرؤية جزيئات الـ DNA المصبوغة بصبغة بروميد الأثنيديوم في الهلام.

ملاحظة: يجب استعمال واقيات للعين عند مشاهدة جزيئات الـ DNA بهذا الجهاز، وذلك لحماية العينين من الأشعة فوق البنفسجية



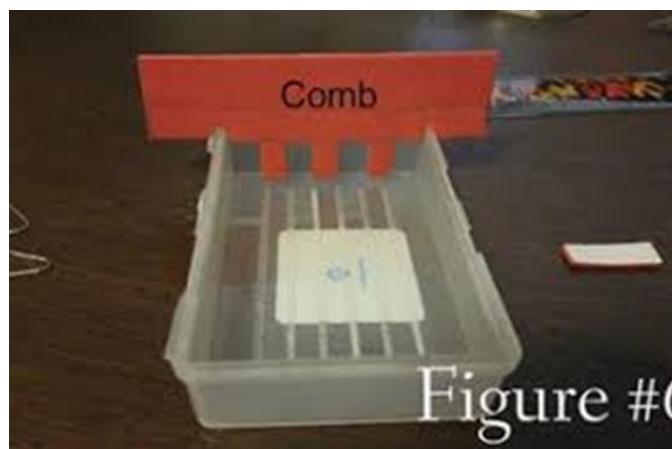
خطوات الترحيل الكهربائي

1- بعد تحضير الجل من خلال اذابة نسبة معينة من مسحوق الجل حسب الاستخدام اي حسب الوزن الجزيئي للمادة المراد ترhillها والتي تتناسب عكسيا مع الوزن الجزيئي. اي كلما زاد الوزن الجزيئي قل تركيز الاكاروز، يذاب المسحوق في electrophoresis buffer ويسخن الى ان يذوب المسحوق

2- تحضير محلول electrophoresis buffer

ملاحظة: من المهم استخدام نفس electrophoresis buffer في غرفة الترhill الكهربائي وفي الهرام.

3- برد محلول إلى درجة حرارة 60، تضاف صبغة بروميد الايثيديوم، وتمزج.



4- يوضع المشط فوق وعاء صب الهرام لكي تتكون حفرة كاملة عند إضافة الاكاروز.

5- اسكب محلول الهرام الساخن على وعاء صب الهرام. يجب أن يكون سمك الهرام ما بين 3 mm إلى 5 mm . افحص لتطمئن عدم وجود فقاعات هوائية air bubbles ، لأن وجود الفقاعات يعمل على تحطيم الـ DNA عند مروره بها.

6- بعد أن يتصلب الهرام بشكل كامل، (30 إلى 45 دقيقة بدرجة حرارة الغرفة)، يزال المشط بحذر عن وعاء صب الهرام.

7- تخلط عينات الـ DNA مع loading buffer

8- وباستخدام micropipette مناسب، توضع العينات الممزوجة مع loading buffer في حفر العينات، ويوضع الوعاء في غرفة الترhill الكهربائي.

9- أضف كمية كافية من electrophoresis buffer إلى أن يرتفع هذا محلول بمقدار 1 mm فقط عن الهرام. لأنه إذا ارتفع أكثر من ذلك فان هذا سوف يشوه العينات، وإذا كان أقل من 0.5 mm فان هذا يؤدي إلى جفاف الهرام وفشل عملية الترhill الكهربائي.

10- يوضع الغطاء lid على غرفة الترhill الكهربائي، ثم يوضع القطبين الكهربائيين بحيث يهاجر الـ DNA نحو الأنود (القطب الأحمر). وإذا وصلت الأقطاب بشكل صحيح، فلا بد من تولد الفقاعات عند قطيي الأنود والكافود. وفي دقائق معدودة، يجب أن تهاجر صبغة الـ bromophenol blue والـ xylene cyanol إن وجدت إلى مسافة مناسبة في الهرام.

11- بعد انتهاء الترhill الكهربائي، يطفيء التيار الكهربائي، وتزال الأقطاب الكهربائية والغطاء من غرفة الترhill الكهربائي. يرفع وعاء صب الهرام ويوضع في جهاز UV transluminator ، يتم مشاهدة عينات الـ DNA وهي مصبوغة بصبغة بروميد الايثيديوم.