



ملاحظات	خطوات التنقية
<ul style="list-style-type: none"> <li>قد يكون إجراء عملية الطرد المركزي لفترة أطول (حتى 15 دقيقة) مفيداً في تقليل تعكير (ارتفاع A<sub>320</sub>) لمحلل DNA النهائي.</li> </ul>	<p>6. قم بفصل العينة (عن طريق عملية الطرد المركزي) لمدة 5 دقائق عند <math>15,000 \times g</math>.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>تحتوي الكرية على شوائب متعكرة. في حال اضطراب عارض للعينة، قم بإعادة عملية الطرد المركزي للأنبوبية.</li> </ul>	<p>7. قم بنقل الجزء الطافي بعناية باستخدام طرف الماصة إلى أنبوبة طرد مركزي دقيق جديدة. تخلص من الكريات التي تحتوي على شوائب.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>أثناء الخلط مع الإيثانول يحدث ترسيب لـ DNA. قد يظهر هذا كتكتلة من ألياف DNA أو كراسب دقيق، وذلك بناءً على كمية DNA في العينة.</li> <li>حتى في حالة عدم ظهور كتلة، تتم استعادة DNA عن طريق اتباع الخطوات التالية بدقة.</li> </ul>	<p>8. قم بإضافة 600 ميكرو لتر من إيثانول يكون تركيزه من 95% إلى 100% في درجة حرارة الغرفة إلى 500 ميكرو لتر من الجزء الطافي. قم بالخلط برفق عن طريق القلب 10 مرات.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>لا يوصى بالقيام بالتحضين عند درجة حرارة تبلغ 20 درجة مئوية بسبب إمكانية ترسب الشوائب مع DNA.</li> </ul>	<p>9. اسمح للعينة بالثبات عند درجة حرارة الغرفة لمدة 10 دقائق، وذلك للسماح بالترسيب الكامل لـ DNA.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>على سبيل المثال، ضع كل أنبوبة في جهاز الطرد المركزي الدقيق بحيث يشير جزء المفصلة في الغطاء في اتجاه بعيد عن مركز الدوار. بعد انتهاء عملية الطرد المركزي يمكن تحديد موضع الكرية (حتى إذا كانت بالغة الصغر جداً لدرجة أنه لا يمكن رؤيتها بسهولة)، وتكون موجودة في طرف الأنبوبة تحت المفصلة.</li> </ul>	<p>10. ضع الأنبوبة في جهاز الطرد المركزي الدقيق في اتجاه معلوم. قم بفصل العينة في درجة حرارة الغرفة لمدة دقيقتين عند <math>15,000 \times g</math>.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>تحتوي هذه الكرية على DNA. يؤدي فقدان الكرية إلى فقدان DNA.</li> <li>إن تدوير الأنبوبة بحيث تكون الكرية في الجدار العلوي يسمح لك بتحريك طرف الماصة بشكل آمن على امتداد الجدار السفلي وبإزالة الجزء الطافي بالكامل.</li> <li>قد يحتوي الجزء الطافي على شوائب وتجب إزالته تماماً بقدر الإمكان.</li> <li>قد يؤدي التجفيف المفرط للكرية إلى جعل DNA أكثر صعوبة في الذوبان.</li> </ul>	<p>11. قم بإزالة الجزء الطافي بعناية باستخدام طرف الماصة وتخلص منه. احرص على تجنب بعثرة كرية DNA.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>من المهم إزالة كل الإيثانول من العينة. الاحتفاظ بالإيثانول قد يؤثر على أداء المقايسة.</li> <li>احرص على عدم بعثرة كرية DNA.</li> <li>قد تكون كرية DNA صغيرة.</li> <li>لفصل الكرية، قم بعملية الطرد المركزي للعينة لمدة 5 دقائق عند <math>15,000 \times g</math>.</li> <li>بعد إزالة الإيثانول 70% يمكن القيام بالدوران التذبذبي للأنبوبية للسماح بإزالة الإيثانول المتبقي.</li> </ul>	<p>12. الغسل بالإيثانول: أضف 250 ميكرو لتر من إيثانول 70% بحرص. دعه ثابتاً عند درجة حرارة الغرفة لمدة دقيقة واحدة. قم بإزالة الإيثانول بالكامل بدون بعثرة الكرية.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>إذا كان المطلوب تركيز أعلى من DNA، ينبغي إضافة 50 ميكرو لتر من محلول TE.</li> <li>ملاحظة: الكميات الكبيرة من DNA ذي الوزن الجزيئي العالي يمكن أن تكون بطيئة في الذوبان (الهيدرة) بشكل كامل.</li> <li>تعد الهيدرة غير الكاملة لـ DNA سبب عدم الدقة في تقدير تركيز DNA، مما يؤثر سلباً على التطبيقات الفرعية مثل PCR.</li> </ul>	<p>13. أضف 100 ميكرو لتر من محلول TE (انظر الصفحة 1) لإذابة كرية DNA. قم بالتدوير لمدة 5 ثواني على الأقل.</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>تعد الهيدرة غير الكاملة لـ DNA سبب عدم الدقة في تقدير تركيز DNA، كما تعد سبب فشل التطبيقات الفرعية مثل PCR.</li> </ul>	<p>14. للتأكد من هيدرة DNA (الكريات والمسحة) تماماً قم بالتحضين عند درجة حرارة الغرفة طوال الليل ثم التدوير، أو قم بالتحضين عند درجة حرارة 50 درجة مئوية لمدة ساعة واحدة مع التدوير أحياناً.</p>

ملاحظات	خطوات التنقية
<ul style="list-style-type: none"> <li>تجميد DNA المنقى في TE يؤدي إلى ترسيب DNA. عند تذويب عينة DNA المنقى المتجمدة، أعر كل اهتمامك لعملية الهيدرة، كما تمت مناقشتها في الخطوة 14.</li> </ul>	<p>15. خيارات تخزين DNA المميء بالكامل:</p> <p>(a) يوصى بالتخزين في TE، أو في الأجزاء عند 20- درجة مئوية للتخزين طويل الأمد، أو</p> <p>(b) في TE عند 4 درجات مئوية لمدة شهرين.</p>

## التقدير الكمي للحمض الريبسي النووي (DNA)

### بواسطة طريقة التفلور

التحاليل التي تستخدم الصبغات الفلورية تكون أكثر تحديداً من الامتصاص عند 260 نانومتر، وذلك عند التحديد الكمي لمقدار DNA مزدوج الشريط (dsDNA) في عينة DNA. إننا نوصي باستخدام الصبغات الفلورية مثل PicoGreen® أو SYBR® Green I في التحديد الكمي لـ dsDNA، وذلك بسبب وجود تداخل أقل بـ RNA. تم وصف البروتوكول قليل التكلفة باستخدام SYBR Green I في SYBR Green I reader<sup>1</sup> متاحة تجارياً مثل عدة تحليل Invitrogen's Quant-iT™ PicoGreen dsDNA (رقم الفئة Q-33130). وبالنسبة لكلا البروتوكولين، فإننا نحبذ أن يتم تخفيف DNA المنقى بنسبة 1:50 بواسطة محلول Tris-EDTA، كما نحبذ استخدام 5 ميكرو لتر في مقايضة التقدير الكمي.

### بواسطة طريقة الامتصاص

إذا اخترت القيام بالتقدير الكمي لـ DNA بواسطة طريقة الامتصاص، فإننا نوصي بأن تقوم أولاً بمعالجة العينة المنقاة باستخدام إنزيم ريبونوكلياز (Rnase) لهضم RNA المتداخل ثم إزالة أجزاء RNA عن طريق ترسيب DNA بواسطة الإيثانول. تم وصف البروتوكول المفصل في *RNA removal by double-RNase digestion*<sup>2</sup>, PD-PR-040. يرجى ملاحظة أن يحتوي DNA المستخلص من عينة من الفم نموذجياً على كمية RNA أكبر من الموجودة في عينات الدم. تأكد من أن الـ DNA المرسب عن طريق الكحول قد تمت إذايته بالكامل قبل قراءة الامتصاص.

**معامل التحويل:** الامتصاص الذي يبلغ 1 عند 260 نانومتر يقابل تركيز 50 نانوجرام/ميكرو لتر، وذلك بالنسبة لـ DNA مزدوج الشريط (dsDNA) النقي.

تأكد من أن قيم الامتصاص تقع في نطاق المدى الخطي لمقياس الطيف الضوئي. قم بإعادة تخفيف العينات التي تقع خارج المدى الخطي وإعادة قياسها. اطلع على وثائق الجهاز الخاص بك للحصول على مزيد من المعلومات.

### الطريقة:

1. قم بتخفيف 10 ميكرو لتر من الـ DNA المنقى والمعالج بإنزيم الريبونوكلياز (RNase-treated DNA) باستخدام 90 ميكرو لتر من TE (تخفيف بنسبة 10/1). قم بالخلط عن طريق السحب لأعلى وأسفل برفق باستخدام الماصة. انتظر حتى تختفي الفقاعات.
2. استخدم محلول TE في الخلية المرجعية (الفارغة).
3. قم بقياس الامتصاص عند 320 نانومتر و 280 نانومتر و 260 نانومتر.
4. احسب قيم  $A_{260}$  و  $A_{280}$  المصححة عن طريق طرح الامتصاص عند 320 نانومتر ( $A_{320}$ ) من قيم  $A_{260}$  و  $A_{280}$ .
5. تركيز DNA بوحدة نانوجرام/ميكرو لتر = القيمة المصححة لـ  $A_{260} \times 10$  (معامل التخفيف)  $\times 50$  (معامل التحويل).
6. نسبة  $A_{260}/A_{280}$ : اقسم قيمة  $A_{260}$  المصححة على قيمة  $A_{280}$  المصححة.

## مثال

1. افترض أن القيم المقاسة  $A_{260} = 0.295$ ،  $A_{280} = 0.175$ ،  $A_{320} = 0.025$

2. سيكون تركيز DNA في العينة المخففة يساوي:

$$(A_{260} - A_{320}) \times 10 \text{ (معامل التخفيف)} \times 50 \text{ (معامل التحويل)}$$

$$= (0.295 - 0.025) \times 10 \times 50 =$$

$$= 0.270 \times 10 \times 50 =$$

$$= 135 \text{ نانوجرام/ميكرو لتر أو } 135 \text{ ميكروجرام/مللي لتر}$$

3. تكون نسبة  $A_{260}/A_{280}$  المصححة:

$$\frac{(A_{320} - A_{280})}{(A_{320} - A_{260})} =$$

$$= \frac{(0.025 - 0.175)}{(0.025 - 0.296)} =$$

$$= \frac{0.15}{0.27} =$$

$$= 1.8$$

## المراجع

1. DNA quantification using the Fluorescence/DNase (F/D) assay. Replaced by DNA quantification using SYBR Green I dye and a micro-plate reader. DNA Genotek. PD-PR-075.
2. RNA removal by double-RNase digestion. DNA Genotek. PD-PR-040.

الدعم الفني متوفر من الاثنين إلى الجمعة (من الساعة 9 صباحًا إلى 5 مساءً)

الهاتف المجاني (أمريكا الشمالية): 1.866.813.6354، الخيار 6

جميع الدول الأخرى: 613.723.5757، الخيار 6

البريد الإلكتروني: support@dnagenotek.com

Oragene®•DNA و ORAcollect®•DNA غير متاحان للبيع في الولايات المتحدة.

Oragene®•DISCOVER متاح لغرض البحث فقط وليس للاستخدام في الأغراض التشخيصية.

بعض منتجات DNA Genotek قد لا تكون متاحة في جميع المناطق الجغرافية.

Oragene® و ORAcollect و prepIT هي علامات تجارية مسجلة لشركة DNA Genotek Inc. جميع الماركات والأسماء الأخرى الواردة هنا هي ملك لمالكها ذوي الصلة.

جميع بروتوكولات شركة DNA Genotek والمستندات التقنية ومذكرات التطبيقات متاحة في قسم الدعم على موقعنا الإلكتروني www.dnagenotek.com.

