

تأثير تعريض كالس سيقان نبات الحبة السوداء (*Nigella sativa L.*)  
لأشعة كاما على فعالية أنزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز  
وكمية الفوليت المستخلصة منه

د. ساجدة عزيز عبود  
كلية العلوم / قسم علوم الحياة  
جامعة الموصل

القبول  
07 / 04 / 2008

الاستلام  
02 / 12 / 2007

### Abstract

The present study was conducted to determine the effects of gamma rays on specific activity of dihydrofolate reductase and folate content of Black seed (*Nigella sativa L.*) callus. The effect was dependent on doses of gamma rays.

The obtained results showed that specific activity of dihydrofolate reductase increased with the growth period at doses 5, 10, 30 and 50 rad, the total folate content increased substantially, but the high doses of rays (70, 90 rad) led to decrease of dihydrofolate reductase activity and folate content extracted from callus of different ages.

On the other hand, the results revealed that the exposed callus at 5 rad exhibited high level resistance to  $10^{-1}$  M of aminpterin and trimethoprim. The specific activity of dihydrofolate reductase and total folate content were partly reserved as a result of radiation compared with non-radiated callus.

## الملخص

تهدف الدراسة الحالية إلى معرفة مدى تأثير اشعة كاما على الفعالية النوعية لانزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز وكمية الفوليت المستخلصة من كالس نبات الحبة السوداء (*Nigella sativa L.*)

أكدت النتائج إلى حصول زيادة في الفعالية النوعية لانزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز خلال فترات النمو المختلفة عند استخدام الجرعة 5، 10، 30، 50 راد واتخذت الزيادة في كمية الفوليت المستخلصة من خلايا الكالس انماطاً مشابهة الى حد ما للزيادة في الفعالية النوعية لانزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز ولوحظ ان الجرعة 70 و 90 راد سببت انخفاضاً في فعالية الانزيم وكمية الفوليت المستخلصة من الكالس باعمار مختلفة، هذا من جهة ومن جهة أخرى وجد أيضاً أن كالس نبات الحبة السوداء المعرض إلى الجرعة 5 راد اظهر مقاومة معينة لمشابهات الفوليت الامينوبترين والتراميثوبريم بتركيز  $10^{-1}$  مولار أي ان الفعالية النوعية للانزيم وكمية الفوليت المثبطة تم استعادتها جزئياً عند تعريضها لأشعة كاما مقارنة بالكالس غير المعرض للأشعة الذي اظهر نسبة عالية من التثبيط بمشابهات الفوليت.

## المقدمة

يعمل انزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز (E.C.1.5.1.3) على اختزال الداى هيدروفوليت الى التتراهيدروفوليت بوجود العامل المساعد المختزل NADPH، ثم يدخل التتراهيدروفوليت في تفاعلات أيضية متعددة بعد تحوله إلى المساعدات الانزيمية للفوليت ذي الدور الهام لبناء نيوكليوتيدات البيورين والتايمين وبعض الأحماض الامينية في الكائن الحي (1,2)، وبذلك يقوم انزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز (DHFR) بدور مهم ورئيس في بناء الحامض النووي الديوكسي رايبوزي (DNA)، وكذلك يعمل على ثبات مستوى الفوليت في جسم الكائن الحي (3) وبذلك يمنع الفوليت بعض أنواع السرطانات بواسطة حفظه للمادة الوراثية في الخلية (2).

تحدث الإشعاعات الكهرومغناطيسية ومنها اشعة كاما التغيرات الكيميائية والبايولوجية في الخلايا الحية من خلال تأثيرها على الحامض النووي DNA الحيوية للخلية او على جدار الخلية الداخلي او على جسيم الماييتوكوندريا المسؤولة عن تحرير الطاقة في الخلية، الا ان معظم الدراسات تشير إلى ان الحامض النووي DNA تعتبر الهدف الأكثر تأثراً بالأشعة وذلك يعود إلى وجود الشفرة

الوراثية محمولة على تلك المادة الوراثية (4). تشير دراسات إلى تأثير أشعة كاما في الصفات المورفولوجية والتشريحية والإنتاجية في نبات القطن (5) والحبّة السوداء (6). تعد أشعة كاما من أكثر المصادر الإشعاعية في إحداث الطفرات بسبب ترددّها العالي فهي تستطيع النفاذ داخل الأنسجة النباتية (7). توفر زراعة الأنسجة النباتية نظاماً مثالياً لانتخاب الطفرات الناتجة من تأثيرات تلك الأشعة لإنتاج سلالات من نباتات ذات صفات وخصائص مرغوب بها (8).

يعد الامينو بترين والتراميثوبريم من مشابهاة الفوليت المثبّطة لعمليات ابيضية معينة (9) وقد وجد سابقاً بان تأثيرهما كبيراً جداً على فعالية انزيم DHFR وكمية الفوليت المستخلصة من كالس نبات الحبة السوداء النامي في وسط MS المضافة إليه تلك المشابهاة بتركيز معينة (10). تهدف هذه الدراسة الى التعرف على تأثيرات أشعة كاما في فعالية انزيم الهيدروفوليت رديكتيز وكمية الفوليت المستخلصة من كالس سيقان نبات الحبة السوداء المعرض لتلك الأشعة.

### مواد العمل وطرائقه

زراعة البذور وتنمية البادرات

استخدم وسط Arnon الصلب المعقم (11) لإنبات بذور نبات الحبة السوداء المعقمة وتنمية البادرات (12).

استحداث الكالس وتنميته

استخدم وسط MS الصلب (13) المضاف اليه  $10^{-6}$  مولار من 2,4-D و 3.5% من السكرول لاستحداث ونمو الكالس من سيقان نبات الحبة السوداء المعقمة (12).

تعريض الكالس لاشعة كاما:

عرضت عينات من كالس سيقان نبات الحبة السوداء، بوزن 1 غرام تقريباً وبعمر 35 يوماً النامي في الوسط القياسي، لجرع مختلفة من اشعة كاما ولمدد زمنية مختلفة، واعتمدت عينات من الكالس غير المعرض لاشعة كاما معاملات للمقارنة في هذه الدراسة، استخدم لهذا الغرض جهاز الكويلت ( $^{60}\text{Co}$ ) ذو طاقة بمعدل 1.20 مليون اليكترون فولت وعلى بعد 65 سم من المصدر.

الجدول (1): الجرعة الإشعاعية المختلفة المعرض لها كالس سيقان نبات الحبة السوداء خلال مدد زمنية مختلفة

المدد الزمنية (دقيقة)	الجرعة الإشعاعية* (راد)
0.45	5
0.90	10
2.71	30
4.51	50
6.31	70
8.12	90

\* تم تعريض الكالس لأشعة كاما في مستشفى الطب الذري والأورام السرطانية (قسم الأشعة) في الموصل

### استخلاص انزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز وقياس فعاليته النوعية

#### الاستخلاص

أضيف 3 سم<sup>3</sup> من المحلول المنظم بوتاسيوم فوسفيت بتركيز 50 ملي مولار بدالة حامضية (7.0) الى 1 غرام من كالس سيقان نبات الحبة السوداء بعمر 90,60,30 يوماً. سحقت الخلايا في هاون خزفي مبرد بدرجة حرارة 4 م° وأكمل سحق وتحطيم الخلايا باستخدام جهاز الترددات فوق الصوتية بتسليط 20000 ذبذبة/ دقيقة لمدة نصف دقيقة عزل الرائق عن الراسب باستخدام جهاز الطرد المركزي المبرد 3600 دورة/ دقيقة ولمدة نصف ساعة، واستخدم الرائق في قياس فعالية الانزيم (9).

#### قياس فعالية الانزيم طيفياً

قيست فعالية انزيم DHFR بتحديد مقدار الانخفاض في الامتصاص الضوئي لمحلول التفاعل عند الطول الموجي 340 نانوميتر (14) مع بعض التحويرات (15). حددت الفعالية النوعية للانزيم على انها كمية الانزيم اللازمة لأكسدة مايكرومول واحد من NADPH خلال دقيقة واحدة من التفاعل لكل ملغرام بروتين، واستخدام معامل الامتصاص الضوئي لمادة NADPH والمساوي الى  $6.2 \times 10^3 \text{ M}^{-1}$  (16).

#### تقدير كمية الفوليت الكلية

استخدمت الطريقة المايكروبايولوجية التي اتبعتها AOAC (17) لتقدير كمية الفوليت الكلية المستخلصة من كالس نبات الحبة السوداء خلال مراحل النمو المختلفة، بقياس مقدار التعكر الحاصل نتيجة نمو بكتريا *Streptococcus faecalis* عند الطول الموجي 540 نانوميتر.

### تأثير مشابهاة الفوليت

نقلت قطع من كالس نبات الحبة السوداء بعد 60 يوماً من بدء تعريضها لجرعة 5 راد وبوزن 0.5 غم تقريباً الى دوارق زجاجية حاوية على وسط MS مضافاً اليه 2,4-D بتركيز  $10^{-6}$  مولار ومشابهاة الفوليت (الترايبيثوبريم او الامينزبترين) بتركيز  $10^{-1}$  مولار (10)، حددت فعالية انزيم DHFR وكمية الفوليت الكلية المستخلصة من الكالس بعد 30 يوماً من نقله الى تلك الاوساط، واعتمدت المقارنة بالكالس غير المعرض والنامي في الوسط القياسي المدعم بـ  $10^{-6}$  مولار من 2,4-D وكذلك الكالس غير المعرض النامي في الوسط القياسي الحاوي على  $10^{-1}$  مولار من احد مشابهاة الفوليت (الترايبيثوبريم او الامينزبترين).

### النتائج

#### استحداث الكالس وتنميته

بدأ الكالس النامي على وسط MS المدعم بـ  $10^{-6}$  مولار من 2,4-D مفكك الخلايا ذي لون اخضر مصفر كما وجد سابقاً (12)، مما سهل عملية استخلاص انزيم DHFR والفوليت من الكالس عند مدد نمو مختلفة.

#### فعالية انزيم DHFR

ازدادت الفعالية النوعية لانزيم DHFR المستخلص من كالس نبات الحبة السوداء المعرض لاشعة كاما بجرع 5، 10، 30، 50 راد ولمدد النمو المختلفة وبلغت افضل زيادة في الفعالية 59.991 مايكروغرام/ دقيقة / ملغرام بروتين بعد 90 يوماً من تعرض الكالس لجرعة 5 راد مقارنة بـ 43.892 مايكروغرام/ دقيقة/ ملغرام بروتين للانزيم المستخلص من الكالس غير المعرض (معاملة المقارنة)، بينما ادت معاملة الكالس بالجرع الاشعاعية 70 و 90 راد الى موت اكثر من نصف خلايا الكالس المستحدثة تقريباً ومن ثم انخفاض كبير في الفعالية النوعية لانزيم DHFR (الجدول 2).

#### محتوى الفوليت الكلي

قدرت كمية الفوليت الكلية المستخلصة من الكالس المعرض وغير المعرض على أساس مايكروغرام/ غرام وزن طري اذ توضح النتائج ان كمية الفوليت الكلية المستخلصة من الكالس المعرض لجرع 5 و 10 و 30 و 50 راد قد ازدادت مع زيادة مدد النمو، أدت الجرعة العالية 70 و 90 راد أدت إلى انخفاض في كمية الفوليت الكلية استناداً إلى معاملة المقارنة (الوسط القياسي).

اتخذت الزيادة او النقصان في كمية الفوليت للكالس المعرض لجرع مختلفة أنماطاً مشابهة لأنماط الزيادة او النقصان في الفعالية النوعية لانزيم DHFR (الجدول 2) .

الجدول (2): الفعالية النوعية لانزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز والكمية الكلية للفوليت المستخلصة من كالس سيقان نبات الحبة السوداء بعد مدد نمو مختلفة من تعريضه لجرع مختلفة من اشعة كاما\*

كمية الفوليت الكلية (مايكروغرام/ غرام وزن طري)			الفعالية النوعية لانزيم DHFR (مايكرو غرام/ دقيقة/ ملغرام بروتين)*			الجرع الإشعاعية (راد)
عمر الكالس (يوم)			عمر الكالس (يوم)			
90	60	30	90	60	30	
1.892 0.123±	1.452 0.091±	1.001 0.031±	43.892 0.011±	43.422 0.012±	42.421 0.031±	معاملة المقارنة (0.0)
4.421 0.071±	3.591 0.032±	2.252 0.033±	59.991 0.020±	58.30 0.121±	56.321 0.021±	5
3.981 0.031±	3.011 0.022±	2.011 0.032±	53.421 0.131±	51.421 0.008±	50.231 0.011±	10
2.441 0.001±	2.042 0.081±	1.421 0.110±	48.801 0.056±	46.621 0.023±	45.331 0.112±	30
1.942 0.008±	1.522 0.002±	1.042 0.081±	44.201 0.210±	43.926 0.089±	43.221 0.022±	50
**	1.021 0.021±	0.981 2.023±	**	38.842 0.014±	38.240 0.003±	70
**	0.264 0.066±	0.251 0.078±	**	35.325 0.099±	35.211 0.023±	90

\* الفعالية النوعية للانزيم: كمية الانزيم اللازمة لأكسدة مايكرومول واحدة من مادة NADPH خلال دقيقة واحدة من التفاعل لكل ملغرام بروتين.

\*\* موت معظم خلايا الكالس. ± الخطأ القياسي. • كل قيمة تمثل معدل ثلاث مكررات

### تأثير مشابهاة الفوليت في فعالية انزيم DHFR

أدت إضافة كل من الترايميثوبريم او الامينوبترين بتركيز  $10^{-1}$  مولار إلى الأوساط الغذائية التي تنمو فيها الكالس إلى تثبيط فعالية انزيم DHFR بنسبة 97% بعد مدة نمو 60 يوماً من نقله إلى تلك الأوساط مقارنة بالوسط القياسي (الجدول 3). ويشير الجدول أيضاً ان نسبة التثبيط للامينوبترين والترايميثوبريم انخفضت إلى 50 و 30% على التوالي عند إضافتهما الى الأوساط الغذائية التي تنمو فيها الكالس المعرض لأشعة كاما وبجرعة 5 راد، هذا من ناحية ومن ناحية اخرى وجد ان إضافة كل من الحوي على انزيم (invitro) الامينوبترين او الترايميثوبريم بتركيز 1-10 مولار إلى محلول التفاعل المستخلص من الكالس غير المعرض للأشعة الى تثبيط الفعالية 100% مقارنة بالوسط DHFR القياسي، ووجد ان نسبة التثبيط انخفضت الى 70 و 80% للامينوبترين والترايميثوبريم على التوالي المستخلص من الكالس المعرض لأشعة كاما بجرعة 5 راد وبعد 60 DHFR في حالة استخدام انزيم يوماً من بدء التعريض للأشعة (الجدول 4).

المستخلص من كالس سيقان نبات الحبة السوداء DHFR الجدول (3): الفعالية النوعية لانزيم المدعم بـ 6-10 مولار MS بعد 60 يوماً من تعريضه لأشعة كاما (5 راد) ونموه في وسط (invivo) و 1-10 مولار من مشابهاة الفوليت D-من 2,4

### DHFR المعاملات الفعالية النوعية لانزيم

$\pm 43.822(0.0)$  (مايكروغرام/ دقيقة/ ملغرام بروتين) النسبة المئوية للتثبيط (%) معاملة المقارنة \*  
 كالس غير مشع + الامينوبترين  $1.822 \pm 0.03296$  كالس مشع + الامينوبترين  $0.011021.235$   
 + كالس غير مشع + الترايميثوبريم  $1.525 \pm 0.02197$  كالس مشع  $0.00452$   
 المستخلص من الكالس النامي في وسط DHFR الترايميثوبريم  $30.322 \pm 0.03331$  \* فعالية انزيم  
 الخطأ القياسي. (كل قيمة تمثل معدل ثلاث  $\pm$  D-المدعم بـ 6-10 مولار من MS 2,4  
 مكررات

في محلول التفاعل DHFR الجدول (4): تأثير مشابهاة الفوليت (1-10 مولار) في فعالية انزيم المستخلص من كالس سيقان نبات الحبة السوداء بعد مرور 60 يوماً من تعريضه لأشعة (invitro) (كما (5 راد)

### DHFR المعاملات الفعالية النوعية لانزيم

$\pm$  (مايكروغرام/ دقيقة/ ملغرام بروتين) النسبة المئوية للتنشيط (%) معاملة المقارنة\* 31.234(0.0)  
 $\pm$  كالس غير مشع + الامينوبترين 0.0100 كالس مشع + الامينوبترين 0.02309.525  
 $\pm$  كالس غير مشع + الترايميثوبريم 0.0100 كالس مشع + الترايميثوبريم 0.021706.222  
 المدعم بـ MS 6-10 المستخلص من الكالس النامي في وسط DHFR فعالية انزيم\* 0.00380  
 الخطأ القياسي. (كل قيمة تمثل معدل ثلاث مكررات  $\pm$  D-مولار من 2,4

تأثير مشابهات الفوليت على كمية الفوليت الكلية

يشير الجدول (5) إلى ان الإشعاع بجرعة 5 راد سبب زيادة في مقاومة الكالس لمشابهاة الفوليت  
 الامينوبترين والترايميثوبريم عند إضافتهما إلى الأوساط الغذائية بتركيز 1- 10 مولار، وان نسب  
 التنشيط انخفضت الى 51 و 30% للامينوبترين والترايميثوبريم على التوالي وجاء الانخفاض في نسبة  
 التنشيط مقارباً لذلك الانخفاض في نسب تنشيط فعالية انزيم الداى هيدروفوليت رديكتيز (الجدول 3 و4)

الجدول (5): تأثير مشابهات الفوليت (1-10 مولار) في كمية الفوليت الكلية المستخلصة من كالس  
 ( سيقان نبات الحبة السوداء بعد مرور 60 يوماً من تعريضه لأشعة كما (5 راد)

### DHFR المعاملات الفعالية النوعية لانزيم

$\pm$  (مايكروغرام/ دقيقة/ ملغرام بروتين) النسبة المئوية للتنشيط (%) معاملة المقارنة\* 1.521(0.0)  
 $\pm$  كالس غير مشع + الامينوبترين 0.055  $\pm$  0.05296 كالس مشع + الامينوبترين 0.01200.744  
 $\pm$  كالس غير مشع + الترايميثوبريم 0.013  $\pm$  0.02299 كالس مشع 0.10051  
 MS الترايميثوبريم 1.066  $\pm$  0.04230\* كمية الفوليت الكلية المستخلصة من الكالس النامي في وسط  
 الخطأ القياسي. (كل قيمة تمثل معدل ثلاث مكررات  $\pm$  D-المدعم بـ 6-10 مولار من 2.4

### المناقشة

استخدمت الطفرات في تربية النباتات من اجل زيادة التغيرات الوراثية في النباتات. المطفرات هي  
 العوامل المسببة لحدوث الطفرة وتكون إما مواد كيميائية (18) او عوامل فيزيائية كاشعة كما  
 والاشعة فوق البنفسجية والأشعة السينية (4) أشارت نتائج الدراسات السابقة وجود تأثير لأشعة كما

بجرعات مختلفة في الوزن الطري لكالس نبات الحبة السوداء ومحتوى الزيادة من البروتين وهذا يؤكد بان التعرض لأشعة كما لا يؤدي إلى (6) RNA و DNA والأحماض النووية بنوعيتها. تغير في الصفات المظهرية للنباتات فقط وإنما يؤدي إلى تغير في محتواها من المركبات (5، 19) وكمية الفوليت المستخلصة من كالس DHFR ان أنماط الزيادة او النقصان في الفعالية النوعية لانزيم نبات الحبة السوداء المعرض لجرعات إشعاعية مختلفة جاءت مقارنة لأنماط الزيادة والنقصان في والبروتين خلال مراحل النمو المختلفة في الدراسة السابقة (6) RNA و DNA محتوى الخلايا من في بناء الترايهدروفوليت التي تتحول بدورها إلى المساعدات الانزيمية DHFR وهذا يؤكد دور انزيم للفوليت ذي الدور الهام في تفاعلات أيضية متعددة لبناء نيوكليوتيدات البيورين والبريميدين وبعض وكذلك في DNA دوراً مهماً ورئيساً في بناء DHFR الأحماض الامينية (20) وبذلك يقدم انزيم المحافظة على مستوى الفوليت في جسم الكائن الحي (3)

لمشابهات الفوليت اهمية حيوية كبيرة وذلك لاستخدامها مضادات حيوية لعمليات ايضية (18). يعمل في خلايا الكائنات الحية وذلك للتشابه DHFR الامينوبترين والتراميثوبريم على تثبيط فعالية انزيم بين تركيبها وتركيب حامض الفوليت (10,21). تشير نتائج هذه الدراسة ان تأثير كل من الامينوبترين والتراميثوبريم (بتركيز 1-10 مولار) في نمو خلايا كالس نبات الحبة السوداء أمكن التقليل منه وذلك من خلال تعريض خلايا الكالس لأشعة كما بجرعة 5 راد قبل إضافة تلك المشابهات إلى الأوساط الغذائية التي ينمو عليها الكالس، وهذا بدوره أدى إلى استعادة في كمية الفوليت من الكالس المعرض مقارنة بكمية الفوليت للكالس غير المعرض والذي ينمو على الأوساط الحاوية على تلك المشابهات ان المقاومة التي تبديها خلايا الكالس لمشابهات الفوليت ربما يعود إلى ان أشعة كما سببت قلة الفة (و2223) DHFR المثبط للانزيم او قلة في نفاذية جدار الخلية للمثبط او زيادة في مستويات انزيم نستنتج مما سبق بان التعرض لأشعة كما وبجرع معينة أدت إلى زيادة محتوى خلايا كالس نبات DHFR وكمية الفوليت وزيادة في فعالية انزيم (6) RNA و DNA الحبة السوداء من البروتين و مع اظهار مقاومة معينة لمشابهات الفوليت. وبذلك نتوقع بان التعريض لأشعة كما قد سببت تغيرات وراثية في الكالس والتي ربما أدت إلى ظهور هذه الحقائق الجديدة في هذا المجال

Reference:

1. Mouillon J. M.; Ravanel S.; Douce R. and Rebeille F., Biochem. J., 363: 313 – 319 (2002).
2. Basset G.J.C.; Ouinlivan E.P.; Gregory J.F. and Hanson A. D., Crop Sci., 45: 449 – 453 (2005).
3. Bailrgley L.B.; Gail C.R. and Gail P.A.K., Sci. J. Nutr., 133: 1961 – 1968 (2003).
4. محمد، فريد احمد، تطبيق الإشعاع في فسيولوجيا النبات. وقائع الدورة التدريبية حول استخدام الإشعاع والنظائر المشعة في الزراعة وعلوم الأحياء نظمتها الهيئة العربية للطاقة الذرية لتونس ومصر في القاهرة للمدة 3 – 14 / 7 / 1993.
5. مرتضى، عبد القادر اسكندر، مقارنة صنفى القطن أشور وكركر 310 واستجابتهما لتأثير أشعة كاما في مظاهر وإنتاجية النباتات، رسالة ماجستير، كلية التربية جامعة الموصل، العراق (2001).
6. عبود، ساجدة عزيز والدليمي، حكمت مصطفى مجلة التربية والعلم (قيد الطبع) 2007.
7. مصطفى، رأفت أنور كمال، مجلة الذرة والتنمية، 7: 30 – 41. (1995).
8. كاظم، خالد خورشيد: الإشعاع الحياتي، دار الحكمة للطباعة والنشر جامعة الموصل (1991).
9. عبود، ساجدة عزيز، دور حامض الفولك في بناء البريميدينات والبيورينات في كالس نبات الخسأطروحة دكتوراه، كلية العلوم، جامعة الموصل، العراق (1997).
10. الدليمي، حكمت مصطفى وعبود، ساجدة عزيز، مجلة العلوم الرافدين، المجلد 7، العدد2: 1-13 (2006).

11. Arnon D.I. and Hoagland D.R., Biol. Rev., 19 – 55 – 67 (1944).

12. البكر، رحاب عبد المجيد حامد عبد الله، دور بعض منظمات النمو القياسية والمصنعة حديثاً في استحداث ونمو وتمايز الكالس من نبات الحبة السوداء ومستوى المركبات الفعالة فيها، رسالة ماجستير، كلية العلوم، جامعة الموصل، العراق (2002)

13. Murashige T. and Skoog F., Physiol. Plant., 15: 473 – 497 (1962).

14. Osborne M.J. and Huennekeus F.M., J. Biol. Chem., 233 : 969 – 974 (1958).

15. Mohammad A. M.S.; Al-Chalabi K.A. and Abood S.A., J.Exp. Bot., 40: 693 – 699 (1989).

16. Mathews C.K., Scimgeou K.G. and Hueunekens F.M., Methods in Enzymology, VI: 364 – 368.

17. Association of Official Agricultural Chemists, 7th ed., Washington D.C. (1950).

18. الجلي، قصي عبد القادر، الأحماض النووية، دار الكتب للطباعة والن خصص العائلي والتحول، التعايشية المهندسة وراثياً، رسالة ماجستير Rhaizobia الوراثي بين نباتات البرسيم الأبيض وبكتريا، كلية التربية، جامعة الموصل، العراق (2002)