

تقدير التعبير الجيني بتقنية العرض التفريقي لأصناف من البطاطا المزروعة خارج الجسم الحي تحت اجهاد الجفاف

تقى رضا نور¹, راضي ذياب عبد^{2*}, شذى عايد يوسف³

¹ دائرة فحص وتصديق البذور، وزارة الزراعة، بغداد، العراق.

² قسم الناقانة الأحيائية، كلية العلوم التطبيقية، جامعة الفلوجة، الفلوجة، العراق.

³ دائرة البحوث الزراعية، العلوم والتكنولوجيا، بغداد، العراق.

المستخلص

نفذت تجربة مختبرية في قسم الهندسة الوراثية-لدائرة البحوث الزراعية/وزارة العلوم والتكنولوجيا للمرة بين شهر اذار 2019 و حتى شهر مايس 2020 بهدف تمييز التعبير الجيني تحت مستويات مختلفة من شد الجفاف. زرعت العقل الساقية في وسط MS مضاد له ثلاثة تراكيز 0 و 0.5 و 2.5% من الاثنين متعدد الكليكول (PEG) كعامل اجهاد. استخدمت تقنية العرض التفريقي لتشخيص تباينات التراكيب الوراثية وارتباطها مع قابلية تحمل شد الجفاف باستخدام ستة بواي هي B5 و D2 و E12 و F12 و Q16 و H9. اختبرت سبعة تراكيب وراثية من البطاطا أربعة منها أصناف معتمدة في العراق هي ارنوفا وبورين وريفيرا وبروفنتو في حين تم الحصول على التراكيب الوراثية المتبقية من معهد البطاطا العالمي في بيرو وهي 58 و 60 و 67. اعطت جميع البوادي المستخدمة تعددية شكلية بين الواقع المدرسوة، اذ نتج عن استخدام هذه البوادي عدد من الحزم بلغ 101 حزمة جيئها اعطت تعددية شكلية، مما يشير الى احتمال وجود تغيرات في التعبير الجيني في النباتات المعرضة لشد الجفاف. تباينت البدائل في عدد الحزم وكان اقل عدد حزم في الباي D2 والذي اعطى 15 حزمة، اما اعلى عدد حزم بلغ 18 في تفاعل البوادي B5 و F12 و H9. لوحظ وجود عدد من الحزم لجميع البدائل المدرسوة في النباتات النامية المعرضة وغير المعرضة لشد الجفاف مما يشير الى احتمال علاقة تلك الحزم بصفات تحمل الجفاف.

الكلمات المفتاحية: التعددية الشكلية، العرض التفريقي، بطاطا، تعبير جيني.

Estimation of Gene Expression by Differential Display Technique of Potato Cultivars (*Solanum Tuberosum L.*) Grown in vitro Under Drought Stress

Tuqa R. Noor¹, Radhi D. Abed^{2*}, Shatha A. Yousif³

¹ Seed Inspection and Certification Directorate, Ministry of Agriculture, Baghdad, Iraq.

² Department of Biotechnology, College of Applied Sciences, University of Fallujah, Fallujah, Iraq.

³ Agricultural Research Directorate, Science and Technology, Baghdad, Iraq.

Abstract

A laboratory experiment was carried out at Genetic Engineering Department- Agricultural Research Directorate/ Ministry of Science and Technology for the period between March 2019 and May 2020. The aim was to characterize the gene expression at different rates of drought stress. Stem cuttings were cultured in MS medium which contained three concentrations of Poly Ethylene Glycol (PEG) as a stress factor (0, 0.5 and 2.5%). Differential Display Reverse Transcriptase-DDRT was applied to study the genetic markers related with drought tolerance by using 6 randomized primers (B5, D2, E12, F12, Q16 and H9). The experiment included seven genotypes of potatoes, four of which were certificated in Iraq, namely Arnova, Burren, Provento and Riviera and the rest were brought from the International Potato Institute in Peru which are 58, 60 and 67. All primers (6 primers) gave a polymorphism, with a total of 101 bands. Maybe this indicate the existence of gene expression in plants that subjected to drought stress. The primers varied in number of bands, the lowest number of bands were in D2 which gave 15 bands while the highest number of bands (18 bands) were in B5, F12 and H9. A number of bands of all primers studied were observed in plants under control and drought stresses, indicating the possibility of these DNA fragments involved in drought tolerance.

Key words: differential display, gene expression, polymorphism, potato.

المقدمة

بعد الجفاف مشكلة كبيرة تحد من زراعة المحاصيل ومنها البطاطا كونه ذو تأثير سلبي على الصفات المظهرية والفيسيولوجية مثل انقسام الخلايا واستطالتها وطول النبات ومساحة أوراقه ثم انخفاض حاصله (Duresa وآخرون، 2018). ان تحمل الجفاف ليس اجهادا مفروضا او بسيطا ولكنه صفة معقدة تهيا النبات لمقاومة عدد من الاجهادات الأخرى (Whalley و Whitmore، 2009). وهناك عوامل عديدة تؤدي الى صعوبة فهم آليات تحمل الجفاف منها عدم التأكيد من وقت الجفاف وطول مده ومتداه شدته والتي ازدادت بفعل التغير المناخي (Hosseiniزاده وآخرون،

*Corresponding author.

Email: dr.radhidheyab68@uofallujah.edu.iq

<https://10.36531/ijds.2023.139093.1031>

Received 5 July 2023; Received in revised form 30 July 2023; Accepted 15 August 2023

Warren Jenkins و 2015). على الرغم من توفر الطرائق المستعملة على المستوى الخلوي في تشخيص تحمل الجفاف، اتبعت في السنوات الأخيرة بعض الطرائق على المستوى الجزيئي ضمن تطبيقات تقانات الهندسة الوراثية. تؤدي المؤشرات الجزيئية دوراً رئيساً في دراسة التباين والتنوع الوراثي فضلاً عن التشخيص الجزيئي لمصدر مقاومة الاجهادات الحيوية وغير الحيوية. بينما تتعرض النباتات لشدة بيئية يتم حث أنظمة أو آليات لحماية الخلية أو النبات من خطر تلك الشدود البيئية، إذ يتم تنظيم تلك الآليات الخلوية عن طريق تغيير مستويات التعبير للجينات المسئولة عن التحمل (Byun وآخرون، 2007) إلا أنه وجدت صعوبات في دراسة تلك الجينات وذلك لارتباط آلية التحمل بمجموعات كبيرة من الجينات الثانوية. إن موقع الجينات الكمية المرتبطة بتحمل الجفاف في النبات والمنتشرة في جينومه ما تزال آلية تنظيمها وتدخلها على المستوى الجزيئي غير واضحة تماماً لأن الجينات هي جزء من شبكات كثيرة ويكون فعلها مشتركاً (Ambrosone وآخرون، 2017 و Pieczynski وآخرون، 2018). وعندما درست التغيرات بين تركيب وراثية من البطاطا على المستوى الجزيئي وتحت اتجاه الجفاف، وجد Nasiruddin وآخرون (2005) اختلافاً في تناقض حزم الدنا في التركيب الوراثي المختبرة والذي يعكس تباين تلك التركيب على المستوى الجيني من حيث تحملها للجفاف. ولتحليل الاختلافات في التعبير الجيني للنباتات المتحملة للشدة البيئية، استخدمت عدة تقانات منها تقانة العرض التغريقي Differential Display Reverse Transcriptase-DDRT (Al-Kazaz et al., 2002 و Liang, 2001) التي يتم فيها دراسة انماط التعبير الجيني في تجارب تتضمن تعريض النباتات إلى ظروف الشد البيئي ومقارنتها مع تلك التي لم تتعرض لتلك الشدود (Fislage وآخرون، 1997 و Alves وآخرون، 1998) والتي تستند على عدد من الخطوات وهي الانساخت العكسي للرنا المرسال mRNA لتحويله إلى الدنا المكمل (cDNA) والتضاعف بتفاعل البلمرة المتسلسل PCR للدنا المكمل، ثم الترحيل الكهربائي لتوسيع تفاعل البلمرة باستخدام هلام البولي إكريلاميد أو هلام الأكاروز (Al-Kazaz و Liang, 2001 و Pardee و Sabbah, 1992). اختبر (2013) تقانة العرض التغريقي في صنفي الحنطة دجلة (متحمل للملوحة) وتموز 2 (حساس للملوحة) وباستخدام 8 بوادى عشوائية، أظهرت نتائج الدراسة أن ثلاثة بادئات كان لها تعبير تضاعلي في الصنف المتتحمل للملوحة مما يشير إلى مدى ملائمة البدائل في تحديد تحمل الملوحة في الحنطة. بين Hadi وآخرون (2019) كفاءة تقانة العرض التغريقي في الكشف عن التغيرات بين سلالات السذاب ruta المستحدثة من زراعة الكالس النامي في أوساط معرضة لشدة ملحة وجفاف، واظهرت البوادي OPA-08 و OPA-11 و OPA-17 كفاءتها في دراسة التعبير الجيني لتلك السلالات مقارنة بالبوادي الأخرى المستخدمة في الدراسة. يهدف البحث إلى تشخيص التغيرات الوراثية المؤدية إلى تحمل الجفاف على المستوى الجزيئي في عدد من التركيب الوراثية من البطاطا المعتمدة وغير المعتمدة في العراق.

المواد وطرق العمل

نفذت التجربة في المختبرات التابعة لقسم الهندسة الوراثية- دائرة البحوث الزراعية / وزارة العلوم والتكنولوجيا للمدة بين شهر اذار 2019 و حتى شهر مايس 2020 لدراسة تأثير الجفاف في سبعة تركيب وراثية من البطاطا (اربعة اصناف معتمد زراعتها في العراق وهي ارنوفا وبورين وبروفنتو وريغرا وثلاثة تركيب وراثية تم الحصول عليها من معهد البطاطا العالمي في بيرو وهي بالرموز 58 و 60 و 67). تم زراعة العقل الساقية من نباتات مكثفة سابقاً بطريقة زراعة الأنسجة في الوسط الغذائي MS (Skoog and Murashige, 1962) مع ثلاثة تركيز من الاثنين متعدد الكلياكل (PEG) وهي 0.5% و 2.5%. تم استخلاص RNA من النباتات المعرضة لشد الجفاف وغير المعرضة له باستخدام محلول الاستخلاص TRI sure AccuZolTM total RNAExtraction reagent pioneer (Bioneer) الكورية وحسب الطريقة المثبتة من قبل الشركة ثم ازالة الدنا (DNA) من RNA باستخدام العدة RQ1 RNase sKit Free DNase- RQ1 RNase من شركة Promega وحسب الطريقة المثبتة من قبل الشركة. حسب كمية الحامض النووي المستخلص والنقاوة بالاعتماد على قراءة جهاز التانو PROMEGA Nano-drops spectrophotometer، ثم عمل الانتساخت العكسي Reverse transcriptase لعرض تصنيع الدنا المكمل cDNA بالاعتماد على قالب الرنا المرسال mRNA باستخدام العدة الخاصة بالانتساخت Rocketscript TM Reverse Transcriptase Kit من شركة Promega. قدر تركيز الدنا المكمل وحضرت محليل قياسية للعينات. وللكشف عن الاختلاف في التعبير الجيني، اجري تفاعل البلمرة Polymerase Chain Reaction (PCR) باستخدام عدة خليط تفاعل البلمرة المتسلسل kit AccuPower® PCR PreMix من شركة Bioneer الكورية، اذ تم اختبار عدد من البوادي العشوائية Primers مصنوعة في شركة بيونير الكورية وبحسب التتابعات الخاصة بشركة Operon. اضيف لكل انبوب ابندروف صغير (من عدة خليط تفاعل البلمرة المتسلسل) 12 ميكرولتر ماء و 100 نانوغرام من البوادي (1 ميكرولتر من محلول الخزين للبادئ) مع 2 ميكرولتر من عينة الدنا المكمل ثم وضعت العينات في جهاز البلمرة المتسلسل ونفذ البرنامج التالي: 1- المسخ الأولي لشريط الدنا المكمل initial denaturation عند درجة حرارة 94°C ولمدة 4 دقائق، 2- مسخ القالب denaturation عند درجة حرارة 94°C ولمدة 1 دقيقة، 3- ارتباط البادئ annealing عند درجة حرارة 36°C ولمدة 1 دقيقة، 4- الاستطاله extension عند درجة حرارة 72°C ولمدة 1 دقيقة (تكرر الخطوات 2-4 35 دورة)، 5- الاستطاله النهائية final extension عند درجة حرارة 72°C ولمدة 10 دقائق. ثم اجراء الترحيل الكهربائي لخليط تفاعل البلمرة المتسلسل (العينات) باستخدام هلام الأكاروز تركيز 1%， كما تم مع العينات ترحيل 6

مايكروليتر من مؤشر الدنا القياسي Ladder 100 pb DNA من شركة بابونير الكورية والذي تراوحت اوزانه الجزيئية 100 - 2000 زوج قاعدي. قدرت احجام الحزم الناتجة باستخدام برنامج Photo capt لحساب الوزن الجزيئي molecular weight وهو أحد برامج الحاسوب الذي يمتاز بدقتة في حساب أحجام الحزم الناتجة من تفاعلات البلمرة المتسلسل من خلال مقارنتها بحجم مؤشر الدنا القياسي الذي رحل مع العينات. حسبت النسبة المئوية للتعديدية الشكلية والنسبة المئوية للمقدرة التمييزية والنسبة المئوية لكافأة كل بادى بحسب المعادلات الآتية كما أوردها Al-Majeed و Judy (2013).

$$\text{النسبة المئوية للتعديدية الشكلية} = \left\{ \frac{\text{العدد الكلي لحزم البادى}}{\text{عدد الحزم المتباينة في البادى}} \right\} \times 100$$

$$\text{النسبة المئوية للمقدرة التمييزية} = \left\{ \frac{\text{عدد الحزم المتباينة للبادى}}{\text{عدد الحزم المتباينة في كل البادئات}} \right\} \times 100$$

$$\text{النسبة المئوية لكافأة كل بادى} = \left\{ \frac{\text{العدد الكلي كل البرائمات}}{\text{العدد الكلي لحزم البادى}} \right\} \times 100$$

النتائج والمناقشة

إن استخدام تقانات المؤشرات الجزيئية في برامج التربية يمكن ان يساهم في كشف المصدر الجزيئي لمقاومة الإجهاد غير الحيوي (Krishna, 2002). لذلك قام العديد من الباحثين باستعمال تقنية العرض التفريقي لدراسة العديد من الصفات المظهرية والفيسيولوجية لبعض المحاصيل الزراعية وتشخيص تبايناتها الوراثية وارتباطها مع قابلية تحمل الشدود البيئية.

نتائج عزل وتوصيف RNA من اصناف البطاطا المعرضة لإجهاد الجفاف

يبين (الجدول 1) تركيز RNA للعينات النباتية الممزروعة في اوساط غذائية تحتوي مستويات مختلفة من PEG. تراوح تركيز RNA بين 203 و 767 نانوغرام مايكرولتر⁻¹ والنقاوة كانت بين 1.80 و 2.06 نانوغرام مايكرولتر⁻¹ مما يشير الى كفاءة الطريقة المستخدمة في استخلاص الحامض النووي حيث كانت الكمية ودرجة النقاوة مناسبة للخطوات اللاحقة.

جدول 1. تركيز ونقاوة RNA المستخلص من اوراق تراكيب وراثية مختلفة من نبات البطاطا المعرضة لمستويات مختلفة من الايثيلين متعدد الكلايوكول (PEG).

النقاوة	تركيز (%) PEG			التركيز الوراثية		
	2.5		0.5			
	RNA (نانوغرام مايكرولتر ⁻¹)	تركيز (نانوغرام مايكرولتر ⁻¹)	RNA (نانوغرام مايكرولتر ⁻¹)			
1.94	448	1.80	504	2.02	267	ارنوفا
2.06	234	2.03	357	1.94	576	برين
2.04	200	2.05	335	1.98	212	بروفتو
2.12	767	1.84	529	2.00	256	ريغرا
2.00	338	1.94	396	1.94	409	58
1.99	323	1.88	345	1.98	297	60
2.01	384	2.03	217	2.00	203	67

*Concentrations of RNA in ng/µl at three levels of PEG were within acceptable ranges. Purity values of RNA were closer to two. This is considered as the efficiency of the method used to extract RNA.

التعديدية الشكلية للبادىء ومقدرتها التمييزية

اعطت جميع البادئ المستخدمة تعديدية شكلية بين المواقع المدروسة، اذ نتج عن استخدام هذه البادىء عدد من الحزم بلغ 101 حزمة (جدول 2). وتباينت البادئات في عدد الحزم وكان اقل عدد حزم في البادىء D2 الذي اعطى 15 حزمة، اما اعلى عدد حزم بلغ 18 حزمة فكانت في تفاعل البادئ F12 و H9. سجلت خصائص المؤشرات بحسب النسبة المئوية للتعديدية الشكلية والكافأة والقرنة التمييزية لكل بادىء، واعطت جميع البادئ نسبة مئوية من التباين او التعديدية الشكلية وبلغت 100 % بسبب ان عدد حزمها المتباينة متساوي لعدد حزمها الكلي. وسجلت اعلى نسبة مئوية للمقدرة التمييزية والنسبة المئوية لكافأة البادىء بلغت 17.82 في تفاعل البادئ F12 و H9.

جدول 2. النسبة المئوية للتعديدة الشكلية والنسبة المئوية للتعديدة الشكلية والنسبة المئوية لكفاءة البوادي المستعملة مع سبعة اصناف بطاطا معرضة لمستويات من الايثيلين متعدد الكلسيوكول (PEG).

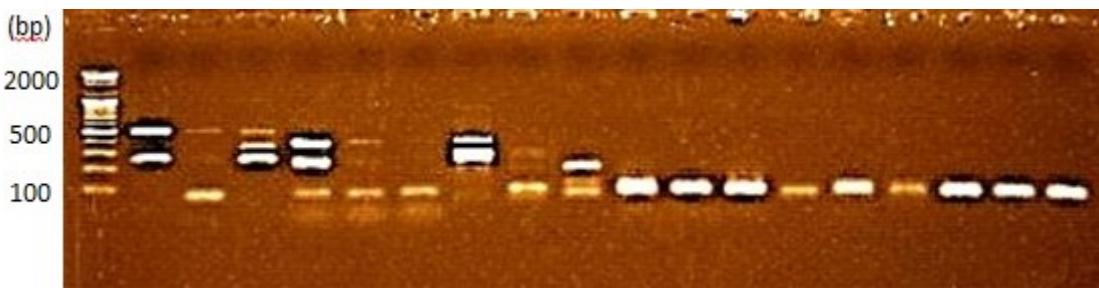
البوادي	عدد حزم كلية	عدد حزم متباين	النسبة المئوية لـPEG% 0.5	النسبة المئوية لـPEG% 2.5	النسبة المئوية لـPEG% 5.0	النسبة المئوية لـPEG% 10.0	النسبة المئوية لـPEG% 20.0	النسبة المئوية لـPEG% 40.0	النسبة المئوية لـPEG% 100.0	النسبة المئوية لـPEG% 200.0	النسبة المئوية لـPEG% 400.0	النسبة المئوية لـPEG% 1000.0	النسبة المئوية لـPEG% 2000.0
B5	18	18	17.82	17.82	100	18	18	18	18	18	18	18	18
E12	16	16	15.84	15.84	100	16	16	16	16	16	16	16	16
D2	15	15	14.85	14.85	100	15	15	15	15	15	15	15	15
F12	18	18	17.82	17.82	100	18	18	18	18	18	18	18	18
Q16	16	16	15.84	15.84	100	16	16	16	16	16	16	16	16
H9	18	18	17.84	17.84	100	18	18	18	18	18	18	18	18
المجموع	101	101											

*Results in table 2 indicate that all primers gave a percentage of polymorphism that reached 100%. The highest percentage of discriminatory power and primer efficiency were recorded in the reaction of primers B5, F12, and H9.

تفاعل البوادي في سبعة تراكيب وراثية من البطاطا

الصنف ارنوفا

ارتبطة البوادي بالتابعات المكملة لها في قالب الدنا المكمل cDNA، وتراوح عدد الحزم بين 4 حزم في تفاعل البوادي E12 (تحت التركيز 0%) إلى حزمة واحدة بحجم 100 زوج قاعدي في تفاعل البوادي F12 و Q16 و H9 والتي ظهرت في النباتات النامية في الاوساط الغذائية تحت المستويات صفر و 0.5 و 2.5% PEG وفي البوادي D2 في النباتات النامية في الوسط PEG% 0.5 (صورة 1). يلاحظ من نواتج التفاعلات اختفاء وظهور حزم في النباتات النامية في الوسط المعرض للإجهاد المائي مقارنة بالنباتات النامية بمعاملة المقارنة، اذ لوحظ ظهور الحزمة بالحجم 100 زوج قاعدي وبالحجم 400 زوج قاعدي في تفاعل البوادي B5 مع الدنا المكمل للنباتات النامية في المستويين 0.5 و 2.5% PEG بالتابع وحزمة بالحجم 100 زوج قاعدي وبالاحجام 100 و 110 و 250 زوج قاعدي في تفاعل البوادي D2 مع الدنا المكمل للنباتات النامية في وسط 0.5 و 2.5% PEG على التابع مقارنة مع النباتات النامية في معاملة المقارنة مما يشير الى احتمالية ارتباط تلك الحزم بتحمل الجفاف. اما بالنسبة لتفاعل البوادي E12 فيلاحظ اختفاء الحزمة بالحجم 250 زوج قاعدي في وسط الاجهاد المائي 0.5% PEG وبالحجم 250 زوج قاعدي في النباتات النامية في وسط الاجهاد المائي 2.5% PEG مقارنة بالنباتات النامية في معاملة المقارنة. وكان عدد الحزم في تفاعل البوادي F12 و Q16 و H9 متماثلا في النباتات النامية المعرضة وغير المعرضة لشدود الجفاف (حزمة بحجم 100 زوج قاعدي)، وايضا كانت الحزمة بالحجم 500 زوج قاعدي في تفاعل البوادي B5 والحجمان 50 و 100 زوج قاعدي في تفاعل البوادي E12 موجودة في النباتات النامية المعرضة وغير المعرضة لشدود الجفاف مما يشير الى احتمال علاقة تلك الحزم بصفات تتأثر بالشدود البيئية.



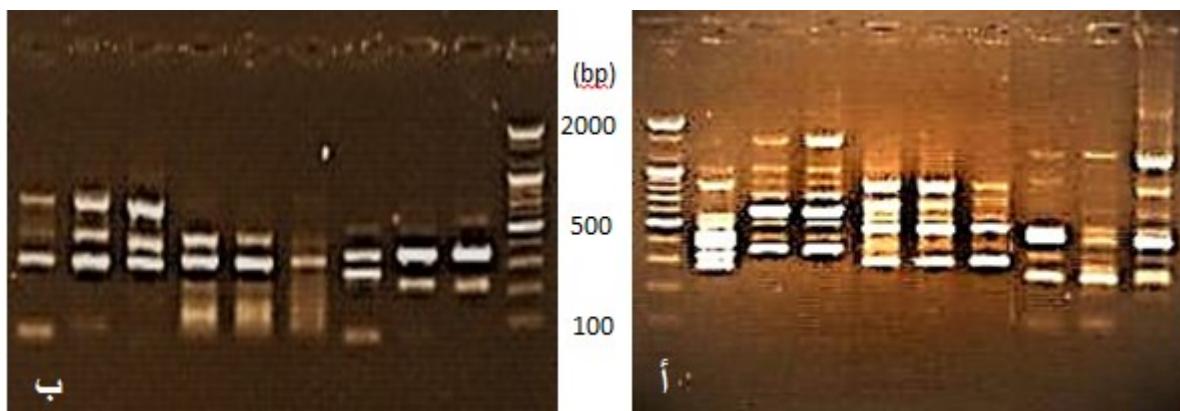
صورة 1. تفاعل البوادي B5 و D2 و E12 و F12 و H9 و Q16 مع الدنا المكمل cDNA للصنف ارنوفا، من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، B5 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، E12 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، D2 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، F12 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، H9 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، Q16 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع.

* Among the products of the PCR reactions of primers, it is observed that bands disappear and appear in Aranova plants growing under water stress compared to plants growing under the control treatment.

الصنف بورين

تراوحت احجام الحزم عند تفاعل البوادي مع الدنا المكمل للصنف بورين بين 100 و 1600 زوج قاعدي (صورة 2أ و 2ب). كانت هناك حزم متماثلة وجدت في النباتات النامية في معاملة المقارنة وفي مستوى الشد المائي 0.5 و 2.5% PEG، اذ اظهر البداء B5 حزماً بالحجم 400 و

800 و 1000 زوج قاعدي والبداء E12 حزماً بالحجم 350 زوج قاعدي وفي البداء D2 كانت جميع الحزم موجودة في جميع النباتات المدروسة ووجدت 3 حزم (حجم 100 و 300 و 400 زوج قاعدي) وحزمان (حجم 300 و 600 زوج قاعدي) و 4 حزم (حجم 250 و 300 و 400 و 1300 زوج قاعدي) في جميع النباتات في البوادي F12 و H9 و Q16 بالتتابع مما يشير الى احتمال علاقة تلك الحزم بصفة تحمل الجفاف. ويلاحظ غياب حزم في النباتات النامية في معاملة المقارنة وظهورها في النباتات النامية في وسط غذائي يحوي 0.5% او 2.5% PEG في جميع البوادي باستثناء البداء D2 و Q16، فقد ظهرت خمس حزم في البداء B5 (حجم 350 و 480 و 600 و 700 و 1600 زوج قاعدي) وحزمة واحدة ب أحجام 500 و 200 و 450 زوج قاعدي للبوادي E12 و F12 و H9 على التتابع مما يشير الى احتمالية ارتباط تلك الحزم بتحمل الجفاف. كما يلاحظ ان هناك اختلاف في نسق الحزم في النباتات النامية في وسط غذائي يحوي على 0.5% PEG مقارنة بالنباتات النامية في وسط غذائي يحوي على 2.5% PEG لجميع البوادي المدروسة باستثناء البداء D2.



صورة 2. تفاعل البوادي B5 و D2 و E12 و F12 و H9 و Q16 مع الدنا المكمل cDNA للصنف بورين. أ. من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، B5 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، D2 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، H9 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع. ب. من اليمين الى اليسار: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، E12 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، F12 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع، Q16 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالتابع.

*Presence or absence of a particular band can be assessed for Burren plants grown in medium containing 0, 0.5 and 1% PEG.

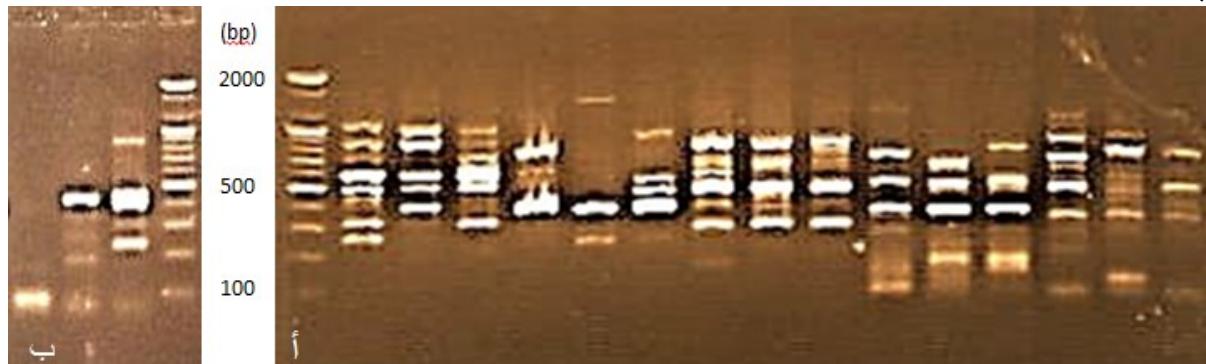
الصنف بروفنتو

ميز البداء B5 عدد من الحزم المتواجدة في النباتات النامية تحت جميع مستويات PEG وأعطي حزماً بلغت 500 و 600 و 1000 زوج قاعدي. كذلك ميز البداء E12 و F12 حزماً بالحجم 380 زوج قاعدي عند التفاعل مع الدنا المكمل للنباتات النامية في جميع مستويات PEG. أما بالنسبة للبداء D2 فكانت جميع الحزم موجودة في جميع النباتات باستثناء حزماً بالحجم 620 زوج قاعدي والتي ظهرت فقط في النباتات النامية في معاملة المقارنة. وظهرت حزمان 120 و 350 زوج قاعدي وحزمة بالحجم 100 زوج قاعدي عند تفاعل البداء Q16 و H9 بالتابع مع الدنا المكمل للنباتات النامية في جميع المعاملات مما يشير الى احتمالية ارتباط تلك الحزم بمقاومة الجفاف نتيجة ظهورها في النباتات المعرضة وغير المعرضة للشد المائي. ومن ناحية أخرى، ظهرت حزمان 150 و 800 زوج قاعدي عند تفاعل البداء Q16 مع الدنا المكمل للنباتات المعرضة للإجهاد المائي 0.5% PEG وحزمة بالموضع 800 زوج قاعدي عند تفاعل البداء Q16 مع الدنا المكمل للنباتات المعرضة للإجهاد المائي 2.5% PEG (صورة 3أ و 3ب) في حين لم تكن هذه الحزم موجودة في النباتات النامية في معاملة المقارنة (PEG 0%).

الصنف ريفيرا

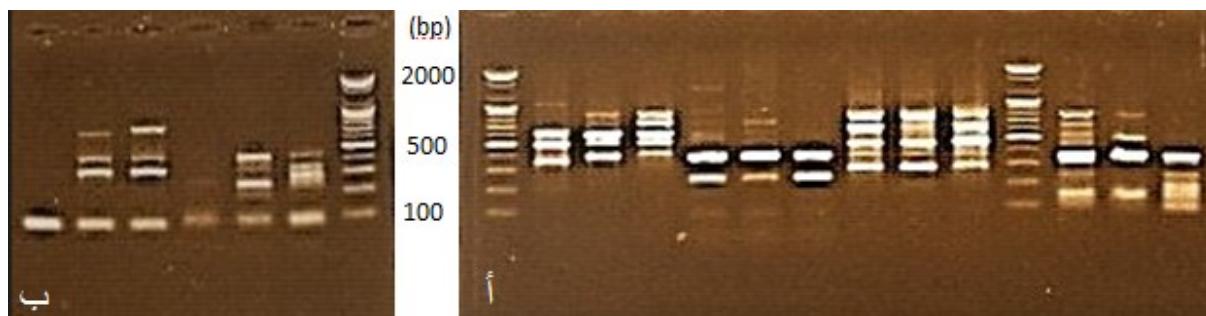
تم مضاعفة الدنا المكمل للعينات المدروسة باستخدام ستة بوادي ويتبع في الصورة (4أ و 4ب) ظهور حزم التضاعف والتي توزعت في عدد من المواقع وتراوحت احجامها بين 100 و 1000 زوج قاعدي. ميز البداء B5 حزماً بالحجم 500 زوج قاعدي في جميع النباتات سواء المعرضة وغير المعرضة للشد المائي، في حين كانت الحزم المتشابهة في جميع النباتات لبقية البوادي بحدود 220 و 360 زوج قاعدي لتفاعل البداء E12 F12 والحزم بالحجم 280 و 380، 480 و 500 و 630 و 900 زوج قاعدي في تفاعل البداء D2 والحزمان 150 و 350 زوج قاعدي في البداء F12 والحزمة 100 زوج قاعدي في البداء Q16 والبداء H9. ومن ناحية أخرى ظهرت حزمان بالحجم 800 و 1000 زوج قاعدي عند تفاعل البداء

مع الدنا المكمل للنباتات المعرضة للجهد المائي 0.5 و 0.5، PEG% 2.5، وحزمة بالحجم 800 زوج قاعدي وحزمة بالحجم 250 زوج قاعدي عند تفاعل الباديء E12 و H9 بالتتابع مع الدنا المكمل للنباتات المعرضة للشد المائي PEG %0.5 الامر الذي يثير الاهتمام لكون هذه الحزم ربما لها علاقة بتحمل الجفاف.



صورة 3. تفاعل البادئ B5 و D2 و F12 و E12 و Q16 مع الدنا المكمل cDNA للصنف بروفنتو. أ. من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، B5 مع 0، 0.5، 2.5 % PEG بالتابع، E12 مع 0، 0.5، 2.5 % PEG بالتابع، D2 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، F12 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، Q16 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع. ب. من اليمين الى اليسار. الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، البادئ H9 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع.

*Photo 3 shows a number of bands appeared in plants exposed to drought stress and in plants grown under control treatment, which indicates that these bands are related to drought tolerance in Provento variety.



صورة 4. تفاعل البادئ B5 و D2 و F12 و E12 و Q16 مع الدنا المكمل cDNA للصنف ريفيرا . أ. من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، B5 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، E12 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، D2 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، F12 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، Q16 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع. ب. من اليمين الى اليسار: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، H9 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع.

* Photo 4 shows the appearance of bands in Rivera plants under drought stress, while these bands did not appear in the control plants for B5, E12 and H9 primers which indicates the possibility of a relationship between these bands and drought resistance.

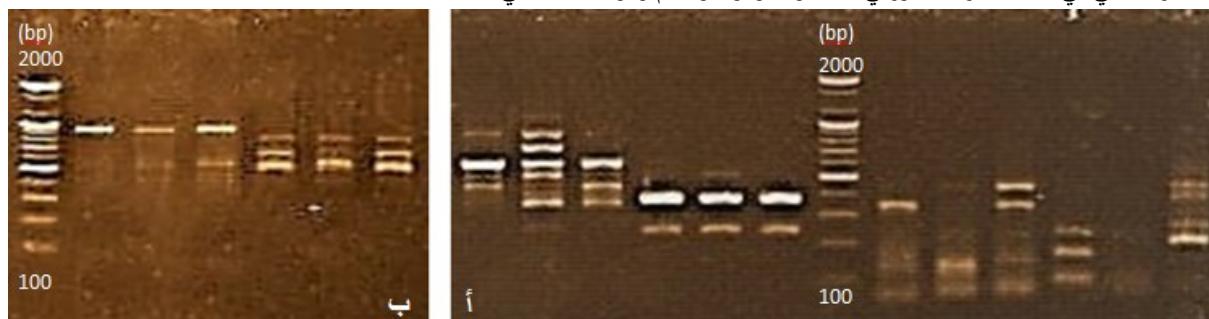
التركيب الوراثي 58

تروحت احجام الحزم للبادئ بتفاعلها مع الدنا المكمل للتركيب الوراثي 58 بين 50 و 950 زوج قاعدي (صورة 5 أ و 5ب)، وظهرت حزم مشتركة في جميع النباتات النامية سواء النامية في معاملة المقارنة او تحت مستوى الشد المائي (0.5 و 2.5 % PEG)، فقد كانت هناك حزمتان بالحجم 500 و 600 زوج قاعدي في البادئ B5 وحزمتان (250 و 370 زوج قاعدي) بالنسبة للبادئ E12 وجميع الحزم في البادئ D2 وحزمتان بالحجم 500 و 900 زوج قاعدي في البادئ Q16 مما يشير الى احتمالية ارتباط تلك الحزم بتحمل الجفاف. اما في البادئ H9 فلم يكن هناك تفاعل بالنسبة للدنا المكمل للنباتات النامية في المستوى 0.5 % PEG.

التركيب الوراثي 60

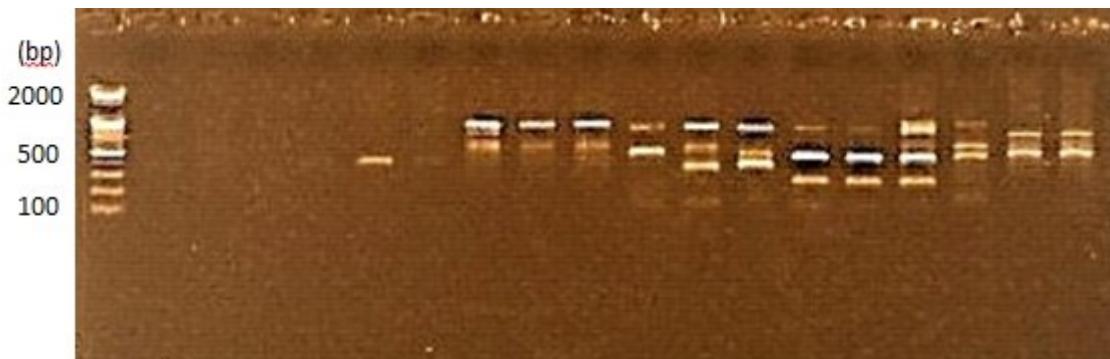
لم يكن هناك أي تفاعل فيما يخص الدنا المكمل للتركيب الوراثي 60 مع البادئ B5 في جميع النباتات النامية في وسط النمو يوجد او عدم وجود الشد البيئي وايضا فيما يخص البادئ E12 ، اذ كان هناك فقط تفاعل بين البادئ وبين النباتات النامية في وسط يحتوي 0.5 % PEG والذي نجم عنه حزمة بموقع 400 زوج قاعدي، في حين ظهرت ثلاثة حزم مشتركة فيما يخص تفاعل البادئ D2 مع الدنا المكمل لجميع النباتات النامية في معاملة المقارنة والنامية في مستوى الشد المائي 0.5 و 2.5 % PEG، وحزمة بالحجم 510 زوج قاعدي في البادئ Q16 وثلاث حزم (250

و 500 و 900 زوج قاعدي) فيما يخص تفاعل البادئ H9 (صورة 6) مما يشير الى احتمالية ارتباط تلك الحزم بتحمل الجفاف نتيجة عدم تغير التعبير الجيني في نباتات التركيب الوراثي 60 سواء بوجود او عدم وجود الشد المائي.



صورة 5. تفاعل البوادئ B5 و D2 و E12 و F12 و Q16 و H9 مع الدنا المكمل cDNA للتراكيب الوراثي 58.5%. من اليسار الى اليمين: B5 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالنتائج، E12 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالنتائج، الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، F12 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالنتائج، H9 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالنتائج. بـ. من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، البادئ D2 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالنتائج، Q16 مع 0 و 0.5 و 2.5% PEG بالنتائج.

* The photo above shows the amplification profile of differential display using B5, D2, E12, F12, H9 and Q16 primers.



صورة 6. تفاعل البوادئ B5 و D2 و E12 و F12 و Q16 و H9 مع الدنا المكمل cDNA للصنف 60 . من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، B5 مع 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، E12 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، D2 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، F12 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، H9 مع 0 و 0.5 و 2.5 % PEG بالتابع، Q16 مع 2.5 و 5 و 2.5 % PEG بالتابع.

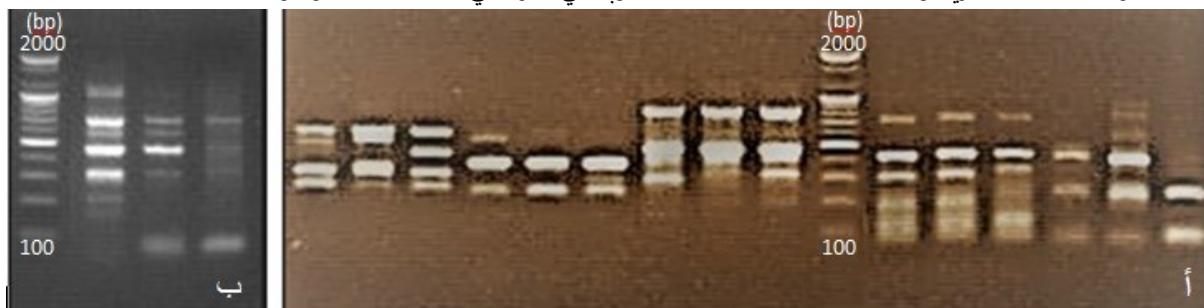
*The primers D2, Q16 and H9 showed their efficiency in gene expression, as bands appeared in plants (genotype 60) grown under water stress and in plants grown under control treatment, which indicates the possibility of these bands being linked to the genotype ability to tolerate drought.

التركيب الوراثي 67

كان هناك عدد من الحزم المشتركة بين النباتات النامية في اوساط مضاد اليها تراكيز PEG بمقدار 0.5% و 2.5%، وفي البادي B5 كانت الحزم المشتركة بحجم 250 و 380 و 600 زوج قاعدي و حزمتان في البادي E12 (250 و 380 زوج قاعدي) وجميع الحزم في البادي D2D وكانت الحزم المشتركة بحجم 200 و 400 و 750 زوج قاعدي) وثلاث حزم بحجم 300 و 440 و 700 زوج قاعدي في البادي Q16 وفيما يخص البادي F12 (100 و 200 و 400 زوج قاعدي) ظهرت حزمتان مشتركتان في جميع النباتات بحجم 100 و 250 زوج قاعدي (صورة 17 و 7 ب).

ان تقانة العرض التغريقي بوجود بوادي عشوائية هي تقانة بسيطة استخدمت من قبل العديد من الباحثين (Al-Kazaz, 2001 و Sabbah, 2013) لتشخيص ومعرفة الجينات المسئولة عن تحمل الاجهاد البيئي في النباتات التي لا تتوفّر عنها معرفة مسبقة بتلك الجينات. ويلاحظ من النتائج نجاح تقنية العرض التغريقي في تحليل الاختلافات في التعبير الجيني بالنسبة للنباتات النامية في مستويات مختلفة من شد الجفاف، اذ ظهرت واحتقت بعض الحزم في النباتات المعرضة للإجهاد المائي مقارنة في النباتات النامية في معاملة المقارنة. واتفق هذه النتائج مع نتائج دراسة Hadi واخرون (2019) والذين اشاروا الى كفاءة تقانة العرض التغريقي في الكشف عن التغييرات بين سلالات نبات السذاب النامية في اوساط معرضة للشود البيئية من خلال كفاءة البوادي العشوائية المستخدمة في الدراسة في كشف التغييرات في التعبير الجيني.

تعد صفة تحمل الجفاف من الصفات التي يسيطر عليها عدد كبير من الجينات polygenes لذلك بذلت جهود كبيرة في تحديد موقع الصفات الكمية المرتبطة بصفات مظهرية او فسلجية لها علاقة بتحمل الجفاف وبالتالي تأثيرها في صفات الحاصل ومكوناته.



صورة 7. تفاعل البوادي B5 و D2 و E12 و F12 و Q16 مع الدنا المكمل cDNA للصنف 67 . أ. من اليسار الى اليمين: B5 مع 0 و 0.5 و PEG%2.5 بالتابع، E12 مع 0 و 0.5 و PEG %2.5 D2 بالتابع، الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، F12 مع 0 و 0.5 و PEG%2.5 بالتابع، H9 مع 0 و 0.5 و PEG %2.5 بالتابع. ب. من اليسار الى اليمين: الدنا القياسي 100 زوج قاعدي، البدائي Q16 مع 0 و 0.5 و PEG %2.5 بالتابع.

* There were a number of bands shared between plants grown in media supplemented with 0, 0.5, and 2.5% PEG indicating the possibility of these DNA fragments involved in drought tolerance.

توجه الباحثون حالياً بدراسة المؤشرات الجزيئية من أجل تشخيص الجينات المرتبطة بصفات تحمل الشدود البيئية حتى إذا تم تشخيصها يكون من السهولة استخدامها في انتخاب الصنف الأفضل لتلك الظروف البيئية. أن التعبير الجيني يشارك فيه عدد من الجينات المسؤولة عن العديد من المسارات الإيضية في النباتات النامية تحت ظروف الاجهادات البيئية، إذ تتحفز جينات عند تعرض النبات للشدود البيئية لإنزاج بروتينات معينة كآلية دفاعية وبذلك تشارك هذه البروتينات في التخليق الحيوي لمركيبات تكون مسؤولة عن التعديل الأوزموزي وتتنظيم عمل إنزيمات فضلاً عن تفعيل عمل بروتينات تنظيمية (عوامل النسخ) والتي بدورها تؤثر في تنشيط أو إلغاء عمل بعض الجينات وبذلك يتأثر التعبير الجيني لها وينعكس ذلك على معدل نمو النبات (Yoshida وآخرون، 1994؛ Kazaz، 2001؛ Shahid وآخرون، 2012).

الاستنتاج

يتبيّن من نتائج هذه الدراسة فعالية تقانة العرض التغريقي في تشخيص الاختلافات على مستوى الحزم بين اصناف البطاطا وعلى مستوى التعبير الجيني فيما يخص نباتات الصنف الواحد والمعرضة إلى مستويات مختلفة من الشد البيئي. ان تشابه وجود الحزم نفسها حتى وإن تغيرت مستويات شد الجفاف يدل ان لهذه الحزم موقع جينات لها تأثير في تحمل الجفاف، فضلاً عن اختفاء حزم بأحجام مختلفة تحت مستوى المقارنة وظهورها مع مستوى شد الجفاف (PEG% 0.5 و 2.5) له مؤشر واضح على علاقة هذه الحزم بموقع جينات تحمل الجفاف.

References

- Al-Judy, N. & Majeed, R. (2013). Morphological, biochemical, and molecular characterization of ten rhizobial bacteria isolates. *Iraqi journal of science*, 54(2), 280-287.
- AL-Kazaz, A. (2001). Isolation and characterization of a salt- induced transcript from halophyte *Spartina anglica* using a modified version of DDRT- PCR. PhD Thesis. College of Science, Nankai University, China.
- Alves, J., VanToai, T. & Namik, K. (1998). Differential display: a novel PCR based method for gene isolation and cloning. *Revista Brasileira de Andreea*, N., Mihaela, C., Nicoleta, C. & Monica, N. (2014). *In vitro* response to drought tolerance for different potato varieties. *Analele Universitatii din Oradea, Fascicula Protectia Mediului*, 257-262.
- Ambrosone, A., Batelli, G., Bostan, H., D'Agostino, N., Chiusano, M., Perrotta, G., Leone, A., Grillo, S. & Costa, A. (2017). Distinct gene networks drive differential response to abrupt or gradual water deficit in potato. *Gene*, 597, 30-39.
- Byun, M.O., Kwon, H.B. & Park, S.C. (2007). Recent advances in genetic engineering of potato crops for drought and saline stress tolerance. In Jenks, M.A., Hasegawa, P.M. & Jain, M. (eds.) *Advances in Molecular Breeding toward Drought and Salt Tolerant Crops*. Springer, Dordrecht. pp. 713-737.
- Duresa, O., Mohamed, C. & Teju. E. (2018). Genetic variability, correlation and path coefficient analysis in potato genotypes for yield, yield related traits and mineral contents at Haramaya. PhD thesis, Haramaya University, Ethiopia.
- Fislage, R., Barchans, M., Humboldt, Y., Wendt, M. & Oberender, H. (1997). Primer design for a prokaryotic differential display RT-PCR. *Nucleic Acids Research*, 25(9), 1830-1835.
- Hadi, S. M., Ibrahim, K & Yousif, Sh. (2019). Differential expression for genes in response to drought and salinity in *Ruta graveolens* plantlets. *Jordan Journal of Biological Sciences*, 12(2), 203-207.
- HosseiniZadeh, A., SeyedKaboli, H., Zareie, H., Akhondali, A. & Farjad, B. (2015). Impact of climate change on the severity, duration, and frequency of drought in a semi-arid agricultural basin. *Geoenvironmental Disasters*, 2(1), 23.
- Jenkins, K. & Warren R. (2015). Quantifying the impact of climate change on drought regimes using the Standardized Precipitation Index. *Theoretical and Applied Climatology*, 120(1), 41-54.

- Krishna, H.S. 2002. Developments and trends in enzyme catalysis in nonconventional media. *Biotechnology Advances*, 20,239-266.
- Liang, P. & Pardee, A. B. (1992). Differential display of eukaryotic messenger RNA by means of the polymerase chain reaction. *Science*, 257, 967- 971.
- Liang, P. (2002). A decade of differential display. *Biology Techniques*, 33(2), 338-346.
- Murashige, T. & Skoog, F. (1962). A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue culture. *Physiology Plantarum*, 15, 473-497.
- Nasiruddin, K.M., Yasmin, S., Toma, S.M. & Crescenzi, A. (2005). Screening of potato germplasm against abiotic stress and molecular characterization by Randomly Amplified Polymorphic DNA analysis. *Acta Horticulture*, 684,143-150.
- Pieczynski, M., Wyrzykowska, A., Milanowska, K., Boguszewska-Mankowska, D., Zagdanska, B., Karlowski, W., Jarmolowski, A., & Szweykowska-Kulinska, Z. (2018) Genome wide identification of genes involved in the potato response to drought indicates functional evolutionary conservation with *Arabidopsis* plants. *Plant Biotechnology Journal*, 16(2),603–614.
- Sabbah, M. (2013). Differential screening of randomly amplified cDNAs using RAPD primers in salt tolerance and sensitive wheat. *Ibn Al-Haitham Journal for Pure & Applied Sciences*, 26(3), 43-48.
- Shahid, M, Jamal, A., Rashid, B., Aftab, B. & Husnain, T. (2012). Identification and isolation of salt stress-responsive transcripts from *Gossypium arboreum* L. *Turkish Journal of Biology*, 36,746-756.
- Whitmore, A. & Whalley, W. (2009) Physical effects of soil drying on roots and crop growth. *Journal of Experimental Botany*, 60(10),2845–2857.
- Yoshida, K, Naito, S. & Takeda, G. (1994). cDNA cloning of regeneration-specific genes in rice by differential screening of randomly amplified cDNAs using RAPD primers. *Plant Cell Physiology*. 35(7),1003-1009.