

تأثير كبريتات الاديين والسكروز في تجذير البراعم الخضرية لنخيل التمر *Phoenix dactylifera* L. صنف

البرحي المكثرة خارج الجسم الحي*

محمد عبدالباسط خليل * خيون علي محسن ** ايمان عبد العالي حنتوش *

* كلية الزراعة / جامعة البصرة ** مركز ابحاث النخيل / جامعة البصرة

mrd9599@gmail.com

الخلاصة

نفذت الدراسة الحالية في مركز ابحاث النخيل - جامعة البصرة للفترة من 2018/1/25 ولغاية 2019/2/3 بهدف معرفة تأثير كبريتات الاديين والسكروز في تجذير البراعم الخضرية لنخيل التمر صنف البرحي المكثرة خارج الجسم الحي، استخدمت اربعة تراكيز من كبريتات الاديين (30 ، 60 ، 90 ، 120) ملغم.لتر⁻¹ وتركيزان من السكروز (30 ، 45) غم.لتر⁻¹ بوجود الاوكسين IBA بالتركيز 0.5 ملغم.لتر⁻¹ استخدم الوسط الغذائي لاملح MS ومسحوق الفحم المنشط بالتركيز 250 ملغم.لتر⁻¹ اظهرت النتائج بما يلي: تفوق التركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الاديين في الصفات المدروسة (النسبة المئوية للبراعم المجذرة واعداد الجذور واطوالها وقطرها) التي بلغت اقيامها 87.5% و 2.5 و 6.65 سم و 0.25 ملم تواليا، وسجل التركيز 45 غم.لتر⁻¹ من السكروز تفوقاً معنوياً على التركيز 30 منه في النسبة المئوية للبراعم المجذرة وعدد الجذور واطوالها حيث بلغت اقيامها 83.6% و 2.25 و 5.32 سم تواليا وتفق التركيز 30 غم.لتر⁻¹ للسكروز معنوياً على التركيز 45 منه في قطر الجذور الذي بلغ متوسط قطرها 0.20 ملم، وظهرت نتائج التداخل التفوق المعنوي لتداخل كبريتات الاديين بالتركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ مع السكروز بالتركيز 45 غم.لتر⁻¹ في نسبة البراعم الخضرية المجذرة ومعدل عدد الجذور واطوالها على التداخلات الاخرى التي بلغت قيمها 88.5% و 3 جذر و 6.8 سم تواليا وسجل تداخل نفس التركيز من كبريتات الاديين مع التركيز 30 غم.لتر⁻¹ تفوقاً معنوياً على التداخلات الاخرى في قطر الجذر الذي بلغ 0.25 ملم.

كلمات مفتاحية: خارج الجسم الحي ، كبريتات الاديين ، سكروز ، تجذير ، نخيل التمر.

* البحث مستل من رسالة الماجستير للباحث الاول.

المقدمة

Introduction

تتنتمي نخلة التمر *Phoenix dactylifera* L. للعائلة النخيلية Arecaceae وهي احادية الجنس monosexual ثنائي المسكن Dioecious ومن نباتات ذوات الفلقة الواحدة Monocotyledons المنتشرة في المناطق تحت الاستوائية بين خطي عرض 10-30° شمالاً وتمتد حتى خط عرض 20° جنوب خط الاستواء (البكر، 1972). تلعب تقنيات زراعة الأنسجة النباتية دوراً هاماً في إكثار النخيل التي من خلالها يمكن الحصول على أعداد كثيرة من النباتات بفترة زمنية قصيرة، فضلاً عن ذلك فإن النباتات الناتجة بهذه الطريقة تكون خالية من مسببات المرضية لذا يمكن تصديرها من دون اللجوء إلى الحجر الزراعي، وكذلك سهولة نقلها وتداولها وقدرتها على انتاج فسائل كثيرة وتمتاز أيضاً بدرجة عالية من التطابق مع الأمهات وراثياً (ابحمان وآخرون، 2001 وخيرالله، 2007). ان تقنية التبرعم المباشر Direct Organogenesis في الاكثار النسيجي لنخيل التمر تمرُ بعدة مراحل هي مرحلة استحثاث للبراعم ومرحلة التضاعف ومرحلة الاستطالة ومرحلة التجذير ومن ثم مرحلة الاقلمة، اذ يتم تشريح الفسائل تصاعدياً وصولاً الى القمة النامية وعند انتهاء التشريح تستخرج البراعم الابضية والبرعم الطرفي وبعد تشذيبها يتم وضعها في محلول مانع للأكسدة ومن ثم تعقيمها وزراعتها في الوسط الغذائي MS (Murashige and Skoog, 1962) مضافاً اليه السكرورز وبعض الفيتامينات والاحماض الامينية ومنظمات النمو النباتية ومواد كيميائية اخرى، وبعد زراعة الاجزاء النباتية Explant يتم تحضينها في الظلام وبدرجة حرارة $27 \pm 1^\circ\text{C}$ (Khieralla and Bader, 2006) و Al-Mayahi, 2014). تضاف كبريتات الادرين الى الاوساط الغذائية الخاصة بزراعة الأنسجة كمصدر للقاعدة النتروجينية الـ Adnine إذ إنها تذوب في الماء بسهولة اكثر من استخدام الـ Adnine لوحده، وتستخدم هذه المادة بتركيز تتراوح بين (2-120) ملغم.لتر⁻¹ وقد أكتشف (Skoog and Miller 1957) قدرة الـ Adnine على استحثاث تكوين البراعم العرضية سواء على قطع سيقان او كالس نبات التبغ خارج الجسم الحي. استعملت كبريتات الادرين في الاوساط الخاصة بالتجذير والتضاعف والاستطالة لافرع المتضاعفة للعديد من النباتات وخاصة النخيل (Giap et al., 2012). استعملت كبريتات الادرين في الاوساط الغذائية لزراعة الشماريخ الزهرية لنخيل خارج الجسم الحي بتركيز 25 ملغم.لتر⁻¹ لاستطالة البراعم الخضرية وأشاروا إن اضافة كبريتات الادرين قد تساعد على التجذير (Drira, 1985 and Benbadis, 1998). وأشارت نتائج النعيمي وخيرالله (2005) إن اضافة عدة مستويات من كبريتات الادرين ادت الى استجابة معنوية في عدد الافرع وطولها عند تركيز 40 ملغم.لتر⁻¹ بلغ معدل عدد الافرع المتضاعفة 4.2 فرعاً لنبات السدر. وأشار سهيم (2007) وجود تأثير معنوي لزيادة تركيز كبريتات الادرين في معدل طول البراعم العرضية لنخيل التمر، إذ تفوقت المعاملة بالتركيز (80 ملغم.لتر⁻¹) على معاملة (المقارنة) والمعاملات الأخرى إذ بلغ معدل طول النموات (5.4) سم، إلا إن النموات اتصفت بانها رفيعة وملتقة. في حين لوحظ أن المعاملة بالتركيز (70 ملغم.لتر⁻¹) أدت إلى إعطاء استجابة واضحة لعملية الاستطالة، وبلغ معدل طول النموات (4.4) سم، واتصفت بنموها الجيد وبأوراقها السمكية والقوية ولم تختلف معنوياً عن المعاملة بالتركيز (60 ملغم.لتر⁻¹) إذ بلغ معدل طول النموات فيها إلى (4.03) سم، وكذلك اتصفت باستطالة جيدة ونمو قوي، ولوحظ إن المعاملة بالتركيز (40 ملغم.لتر⁻¹) (معاملة المقارنة) لم تعط استجابة واضحة لعملية استطالة البراعم العرضية إذ

بلغ معدل طول النموات (1.2)سم. وذكر محسن واخرون (2016) إن نقل البراعم الخضرية لنخيل التمر صنف الحلاوي المكثّر خارج الجسم الحي من وسط مزود بتركيز 30 ملغم.لتر⁻¹ من كبريتات الاديون الى اوساط مزودة بتركيز 50 ملغم.لتر⁻¹ ادى الى استطالة تلك البراعم والتي جذرت على وسط مشابه مزود بتركيز 0.5 ملغم.لتر⁻¹ من الاوكسين NAA . اتفقت جميع الدراسات والأبحاث على ضرورة إضافة السكروز للوسط الغذائي كمصدر للكربون إذ تحتاج النباتات الناتجة من الزراعة النسيجية للسكروز حتى في حالة احتوائها على أوراق خضراء كما أشارت اغلب الأبحاث إن أفضل تركيز للسكروز في المراحل الأولى من الزراعة النسيجية هو 30 غم.لتر⁻¹ (الكناني، 1987). وأوضح الباحثان (Al-Maarri and Al-Ghamdi (1997) في دراستهما لخمسة أصناف من نخيل التمر وهي الخلاص والهالي والصفري والزهدي والرزيز عند استخدامهم لثلاثة تراكيز من السكروز 30 أو 50 أو 70 ملغم.لتر⁻¹ إن نسبة تجذير النباتات تراوحت بين 80-90% عند استخدام جميع التراكيز، في حين أوضح الباحثان تفوق نسبة التجذير وعدد الجذور ونوعيتها عند استخدام التركيز 70 غم.لتر⁻¹ ويفارق معنوي عن بقية المعاملات. وأوضح (1998) Letouze *et al.* في دراستهم لصنفين من نخيل التمر برحي ومجهول إن زيادة تركيز السكروز في الوسط الغذائي الخاص بالنباتات إلى 50 غم. لتر⁻¹ أدى إلى زيادة نسبة التجذير. وأوضح حميد (2001) في دراسته لصنف المكنوم إن زيادة تركيز السكروز في الوسط الغذائي الخاص بنباتات نخيل التمر له تأثير كبير في نسبة التجذير وعدد الجذور وأطوالها إذ تم الحصول على أعلى نسبة للتجذير وأعلى معدل لعدد الجذور عند استخدام التركيز 45 غم.لتر⁻¹ إذ بلغت 90% وبلغ معدل عدد الجذور 5.9 بفارق معنوي عن بقية المعاملات وبلغ أعلى معدل لطول الجذور عند استخدام التركيز 30 غم.لتر⁻¹ حيث بلغ 4.2 سم بفارق معنوي عن بقية المعاملات. وأشار الخليفة واخرون (2008) في دراسة توليفات من تركيز السكروز (30 و 40 و 50 و 60 و 70) غم.لتر⁻¹ وأظهرت النتيجة تفوق التركيز 60 غم.لتر⁻¹ من السكروز وبفارق معنوي في النسبة المئوية للتضاعف وبلغت 5.6 % ومعدل الاستطالة وبلغ 6.8 سم ومعدل عدد الجذور إذ بلغ 3.6 جذر/نبات ، في حين تفوق التركيز 70 غم.لتر⁻¹ في معدل أطوال الجذور وبلغ 5.8 سم مقارنة بالتراكيز البقية ومعاملة المقارنة . ودرس المياحي (2008) تأثير ثلاثة تراكيز من السكروز (30 و 45 و 60) غم.لتر⁻¹ في الوسط الغذائي الخاص بزراعة نباتات نخيل التمر صنف الشريفي وأم الدهن على عدد وطول الجذور وعلى ارتفاع النباتات . وأظهرت نتائج الدراسة التفوق المعنوي للتركيز 60 غم.لتر⁻¹ على التركيزين الآخرين وللصنفين المدروسين وعلى التوالي في عدد الجذور 5.83 و 4.83 وطول الجذور (5.9 و 5.65) سم وارتفاع النباتات (9.8 و 9.54) سم. ودرس محسن (2013) تأثير عدة تراكيز من السكروز (15 و 20 و 25 و 30) غم.لتر⁻¹ وأوضحت النتائج إن معدل إنبات الأجنة ازداد بزيادة تركيز السكروز وبلغت نسبته 64% في التركيز 25 غم.لتر⁻¹ والذي لم يختلف معنوياً مع تركيز المقارنة إذ امتازت النباتات بأحتوائها على جذور قوية. وأوضح Zarghami (2014) إن استخدام السكروز بتركيز 60 غم.لتر⁻¹ أعطى فرق معنوي في عدد الجذور للنخيل المزروع خارج الجسم الحي صنف المجدول .

ورغم التقدم في مجال اكثار النخيل نسيجياً بتقنية التبرعم المباشر إلا انه بقيت الكثير من المشاكل والمعوقات منها الافرع الخضرية المتكونة كثيرة العدد وتعاني من بطئ في عملية التجذير لذلك تهدف الدراسة الحالية الى دراسة تأثير

خمسة تراكيز من كبريتات الادنين وتركيزان من السكروز في تجذير البراعم الخضرية لنخيل التمر صنف البرحي المكثّر نسجياً.

Materials and Methods

المواد وطرائق العمل

نفذت الدراسة الحالية في مختبر زراعة الأنسجة النباتية التابع إلى مركز أبحاث النخيل - جامعة البصرة للفترة من 2018/1/25 م ولغاية 2019/2/3 استعملت بادئات البراعم الخضرية لنخيل التمر صنف البرحي ويعمر ستة أشهر لوحة (1) والنااتج من زراعة البراعم الطرفية Apical buds في الوسط الغذائي (Murashige and Skoog,1962) والمعروف اختصاراً بأملاح MS والمذكورة تفصيله في جدول (1) مع اضافة المواد المذكورة في جدول (2) اذ تم زراعة بادئات البراعم الخضرية على الوسط المذكور اعلاه وزود بتركيز 1 غم.لتر⁻¹ نترات الكالسيوم $Ca(NO_3)_2$ ومن ثم حضنت الزروع في غرفة النمو على درجة حرارة 27 ± 1 م° وشدة اضاءة 2000 لوكس لمدة 16 ساعة وتمت الزراعة الثانوية مرة كل 30 يوماً وأبقيت الزروع في ذلك الوسط لمدة 120 يوماً ثم اختيرت براعم متناسقة في الحجم ونقلت الى وسط التجذير لوحة (2) (تجربة الدراسة)



لوحة (1) بادئات البراعم الخضرية بعمر ستة أشهر

جدول (1) تراكيز الأملاح اللاعضوية لوسط MS

المجموعة	أسم المادة	الرمز الكيميائي	الكمية غم، لتر ⁻¹
النترات Nitrates	نترات الامونيوم Ammonium nitrates	NH ₄ NO ₃	1.65
	نترات البوتاسيوم Potassium nitrates	KNO ₃	1.90
الكبريتات Sulphates	كبريتات المغنسيوم المائية Magnesium sulphates	MgSO ₄ .7H ₂ O	0.370
	كبريتات المنغنيز المائية Manganese Sulphates	MnSO ₄ .H ₂ O	0.0169
	كبريتات الخارصين المائية Zinc Sulphates	ZnSO ₄ .7H ₂ O	0.0086
	كبريتات النحاس المائية Cupric Sulphates	CuSO ₄ .5H ₂ O	0.000025
P.B.Mo	فوسفات البوتاسيوم ثنائية الهيدروجين Potassium dihydrogen Phosphates	KH ₂ PO ₄	0.170
	حامض البوريك Boric acid	H ₃ BO ₃	0.0062
	مولبيدات الصوديوم المائية Sodium molybdates	NaMoO ₄ .2H ₂ O	0.00025
الهاليدات Halides	كلوريد الكالسيوم المائي Calcium chloride	CaCl ₂ .2H ₂ O	0.440
	أيوديد البوتاسيوم Potassium iodide	KI	0.00083
	كلوريد الكوبلت المائي Cobalt chloride	CoCl ₂ .6H ₂ O	0.000025
الحديد المخلبي	كبريتات الحديدوز المائية Ferrous sulphates	FeSO ₄ .7H ₂ O	0.02784
	المادة المخلبية بشكل ملح ثنائي الصوديوم Ethylene diamine tetra acetic acid	Na ₂ EDTA	0.03724

المصدر (1962) Murashige and Skoog

جدول (2) تراكيز المواد المضافة إلى الوسط الغذائي

المادة	الكمية ملغم.لتر ⁻¹
السكروز Sucrose	30000
اورثو فوسفات الصوديوم الحامضية Sodium di hydrogen ortho phosphates	170
ميوانيسيتول Myoinositol	100
كبريتات الأدينين Adenine sulphate	30
ثيامين Thiamine-Hcl Hcl-	0.5
الحامض الاميني الكلايسين Glycine	2
الرايبوفلافين Riboflavin	1
نفتالين حامض الخليك Naphthalene acetic acid	1
Nophthyacitic acid NOA	1
آيزوبنتايل أدينين 2-ip Isopentenyl adenine	2
بنزاييل ادينين Benzyl adenine	2
كاينتين kinetin	2
فحم منشط Activated charcoal	1000
آكار Agar	8000

تنفيذ تجربة الدراسة

اذ تم دراسة اربعة تراكيز من كبريتات الادنين (30 , 60 , 90 , 120) ملغم.لتر⁻¹ و تركيزين من السكروز (30 , 45) غم.لتر⁻¹ والتداخل بينهما في تجدير البراعم الخضرية لوحة (3) واستخدم الوسط الغذائي MS المذكورة تفاصيله في الجدولين (1 و2) مع بعض التعديلات.

1-تحضير الوسط الغذائي الخاص بالدراسة Preparation of nutrient medium

1- حضر الوسط الغذائي بإضافة 4.4 غم من املاح MS المزودة بمجموعة فيتامينات (Gamborg Gamborg *etal.*, 1968) وعلى اساس ملغم.لتر⁻¹ (مايوانيسيتول 100 و حامض النيكوتين 1 وفيتامين البيروودوكسين 0.1 وفيتامين الثيامين 10) والمصنعة من قبل شركة Phytotechnology Lab Com. إلى 700 مل من الماء المقطر في دورق حجمي سعة واحد لتر والموضوع على سخان مزود بخلاط مغناطيسي Magnetic stirrers hot plate

2- أضيفت المواد التالية وبتركيز ملغم.لتر⁻¹ (سكروز 40000 ، اورفوسفات الصوديوم الحامضية 170 ، مسحوق الفحم النشط المتعادل 250 ، الحامض الاميني كلايسين 5 و فيتامين الريبوفلافين 1).

3- إضافة الاوكسين (IBA) Indol butric acid بتركيز 0.5 ملغم.لتر⁻¹ وتمت اذابته بهيدروكسيد الصوديوم 0.1 عياري وال (BA) .

4- أضافه كبريتات الادنين باربعة تراكيز (30 , 60 , 90 , 120) ملغم.لتر⁻¹ والسكروز بتركيزان (30 , 45) غم.لتر⁻¹ .

5- ضبط الاس الهيدروجيني pH للوسط على 5.7 باستخدام جهاز pH meter من نوع Lutron موديل 206 وذلك من خلال معايرة الوسط الغذائي بمحلولي هيدروكسيد الصوديوم وحامض الهيدروكلوريك 0.1 عياري ثم أكمل الحجم إلى اللتر .

6- إضافة 8000 ملغم.لتر⁻¹ من مسحوق الاكار ومن ثم سخن الوسط الى درجة حرارة 95 م⁰.

7- وزع الوسط الغذائي بواقع 50 مل لعبوة الزراعة (Jar) سعة 250 مل وسدت فوهة العبوات الزراعية بأوراق الألمنيوم Aluminum foil والسدادات المعدنية وبعدها عقمت الاوعية الزراعية وأدوات الزراعة تعقيمًا بخارياً في جهاز التعقيم البخاري Autoclave على درجة حرارة 121م° وتحت ضغط 1.05 كغم.سم⁻² لمدة 20 دقيقة.

بعد الانتهاء من التعقيم اخرجت اوعية الزراعة وتم رجها جيداً لغرض تجانس الوسط الغذائي وتركنت لتبرد وحفظت في الثلاجة لحين موعد الزراعة

2- زرعت البراعم الخضرية

زرعت البراعم الخضرية في اوساط تجربة الدراسة وبمعدل 1- 4 برعم خضري في كل عبوة زراعية وبعد الانتهاء من زراعة البراعم حضنت الزروع في غرفة النمو على درجة حرارة 27±2م° وشدة اضاءة 3000 لوكس لمدة 16 ساعة.يوم⁻¹ مع اعادة الزراعة بعد مرور 30 يوم من الزراعة استخدمت 10 مكررات لكل معاملة استمرت التجربة 90 يوماً وتم دراسة الصفات التالية:

$$1- \text{النسبة المئوية للتجذير حسب كالاتي} = \frac{\text{عدد النباتات المجذرة}}{\text{العدد الكلي}} \times 100 .$$

2- عدد الجذور المتكونة على كل برعم خضري .

3- طول الجذور (سم) استخدمت المسطرة في قياس طول الجذور .

4- قطر الجذور (ملم) وتم قياس القطر باستخدام القدمة الالكترونية (Vernier) لكل معاملة ايضاً .



لوحة (2) براعم خضرية في وسط التجذير



لوحة (3) نبيتات مجذرة ناتجة من طريقة التبرعم

التحليل الاحصائي

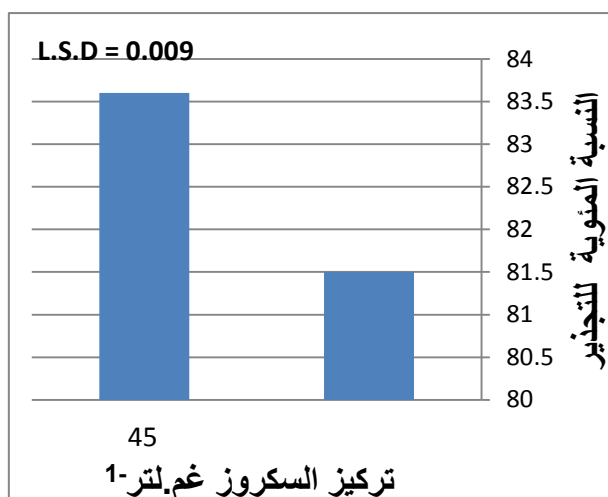
تم تصميم تجربة الدراسة الحالية كتجربة عاملية باستخدام التصميم العشوائي الكامل (Completely Randomized Design) CRD، إذ تضمنت عاملين وتم تحليل النتائج باستخدام البرنامج الإحصائي Genestat الإصدار (8.1) لعام 2005 وقورنت المتوسطات حسب اختبار أقل فرق معنوي (Least significant Differences) LSD وعلى مستوى احتمال 5% (الساھوكي ووهيب، 1990).

Results and Discussion

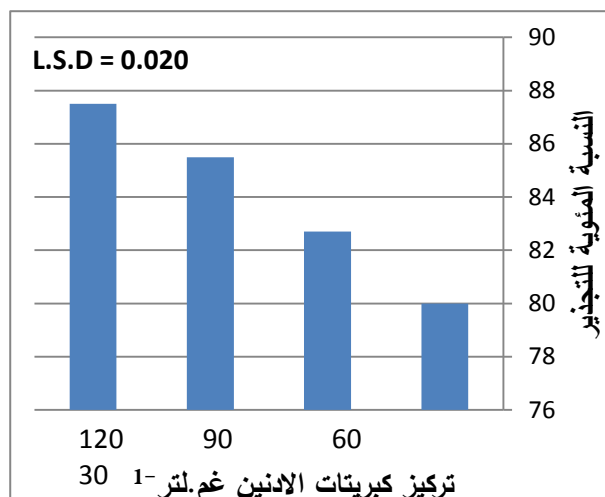
النتائج والمناقشة

1- النسبة المئوية للتجذير

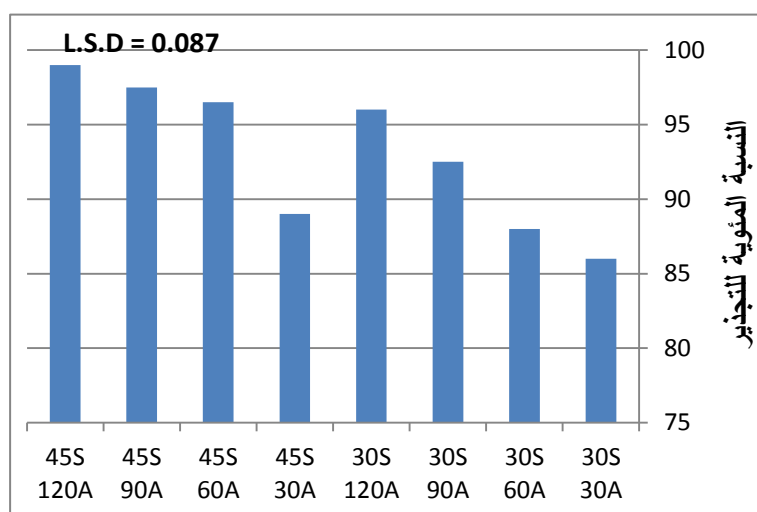
يتضح من الشكل (1) إن اضافة كبريتات الادنين الى وسط التجذير بالتركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ اظهر تفوقاً معنوياً على التراكيز الاخرى المدروسة في النسبة المئوية للتجذير والتي بلغت 87.5%، في حين بلغت نسبة التجذير في التراكيز الاخرى 90 و 60 و 30 ملغم.لتر⁻¹ 85.5% و 82.7% و 80% على التوالي. يتضح من الشكل (2) إن زيادة تركيز السكروز في الوسط الغذائي كان لها الاثر المعنوي في تجذير البراعم الخضرية وتفقو التركيز 45 غم.لتر⁻¹ معنوياً على تركيز 30 غم.لتر⁻¹ في نسبة التجذير والتي بلغت فيهما 83.6% و 81.5% على التوالي. يتضح من الشكل (3) إن التداخل بين كبريتات الادنين والسكروز فروق معنوية وتفقو معاملة التداخل 120 ملغم.لتر⁻¹ مع 45 غم.لتر⁻¹ سكروز على جميع التداخلات المدروسة في النسبة المئوية للتجذير التي بلغت 88% في حين سجل التداخل 30 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الادنين و 30 غم.لتر⁻¹ سكروز اقل نسبة في التجذير اذ بلغت 70%.



شكل (2) تأثير السكروز في النسبة المئوية للتجذير



شكل (1) تأثير كبريتات الادنين في النسبة المئوية للتجذير

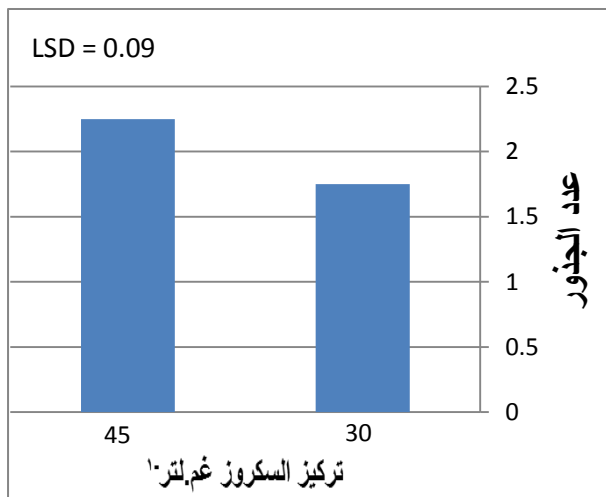


شكل (3) تأثير التداخل بين كبريتات الادنين والسكروز في النسبة المئوية للتجذير

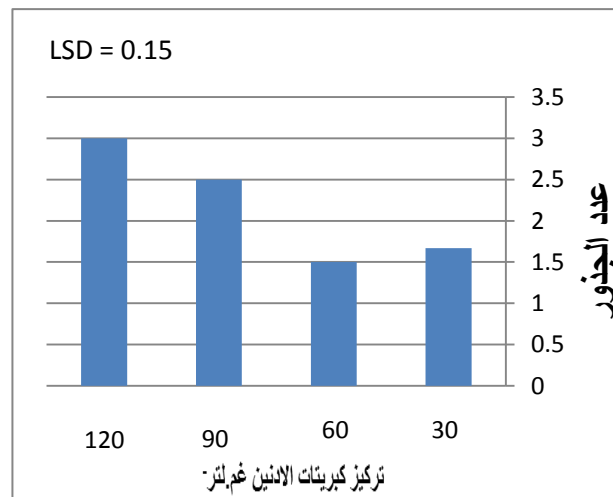
2- عدد الجذور

يلاحظ من الشكل (4) التفوق المعنوي للتركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين على التراكيز المدروسة في عدد الجذور والتي بلغت 2.5 جذر وتلاه في التأثير للتركيز 90 ملغم.لتر⁻¹ الذي اعطى 2.25 جذر اما التراكيزين 60 و 30 ملغم.لتر⁻¹ سجلا اقل عدد من الجذور والتي بلغت 1 و 1.5 جذر على التوالي.

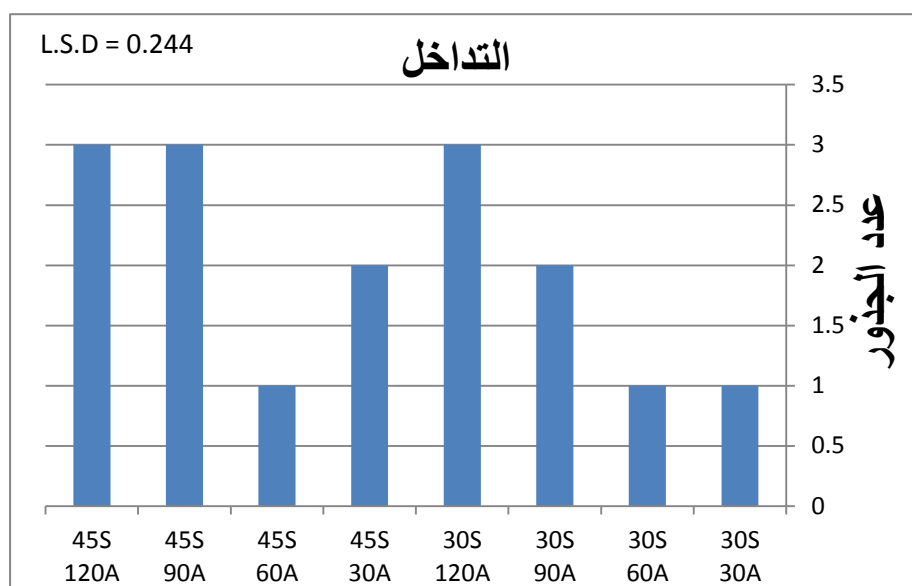
ويوضح الشكل (5) ان اضافة السكروز الى الوسط الغذائي بالتركيز 45 غم. لتر⁻¹ ادى الى زيادة في عدد الجذور للبراعم الخضرية وبفارق معنوي عن التركيز 30 غم. لتر⁻¹ وبلغ معدل عدد الجذور فيهما 2.25 و 1.75 جذر على التوالي. ولوحظ من الشكل (6) ان التداخل بين كبريتات الالدين والسكروز كان معنوياً اذ سجل تداخل 120 ملغم.لتر⁻¹ من كبريتات الالدين مع السكروز بالتركيز 45 غم. لتر⁻¹ اعلى متوسط في عدد الجذور الذي بلغ 3 جذر والذي لم يختلف معنوياً مع التداخل نفسه من السكروز مع التركيز 90 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين وتداخل التركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين مع السكروز بالتركيز 30 غم. لتر⁻¹ ، في حين سجل التداخل 30 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين وتداخل التركيز 30 غم. لتر⁻¹ سكروز اقل معدل في عدد الجذور اذ بلغ 1 جذر والذي لم يختلف معنوياً مع تداخل التركيز 60 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين مع السكروز بالتركيز 30 غم. لتر⁻¹ وكذلك تداخل التركيز نفسه من كبريتات الالدين مع التركيز 45 غم. لتر⁻¹ سكروز ، بينما اعطى تداخل التركيز 90 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين والتركيز 30 غم. لتر⁻¹ سكروز معدل قدره 2 جذر والذي لم يختلف معنوياً مع تداخل التركيز 30 ملغم.لتر⁻¹ كبريتات الالدين والتركيز 45 غم. لتر⁻¹ سكروز .



شكل (5) تأثير السكروز في عدد الجذور



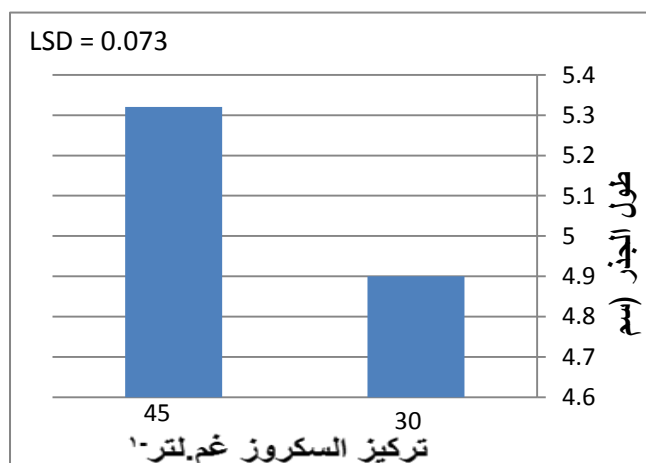
شكل (4) تأثير كبريتات الالدين في عدد الجذور



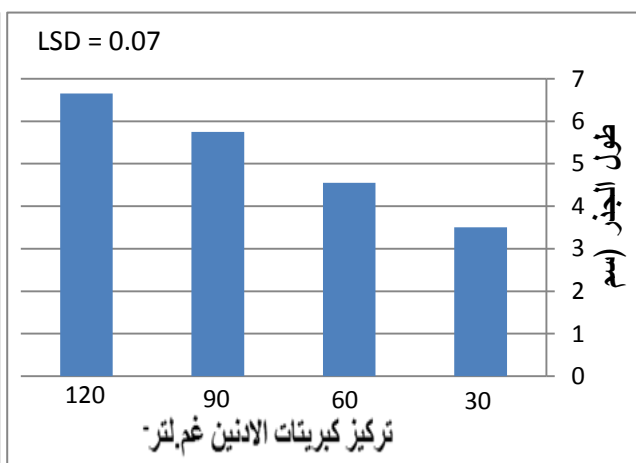
شكل (6) تأثير التداخل بين وكبريتات الالدين والسكروز في عدد الجذور

3- طول الجذور

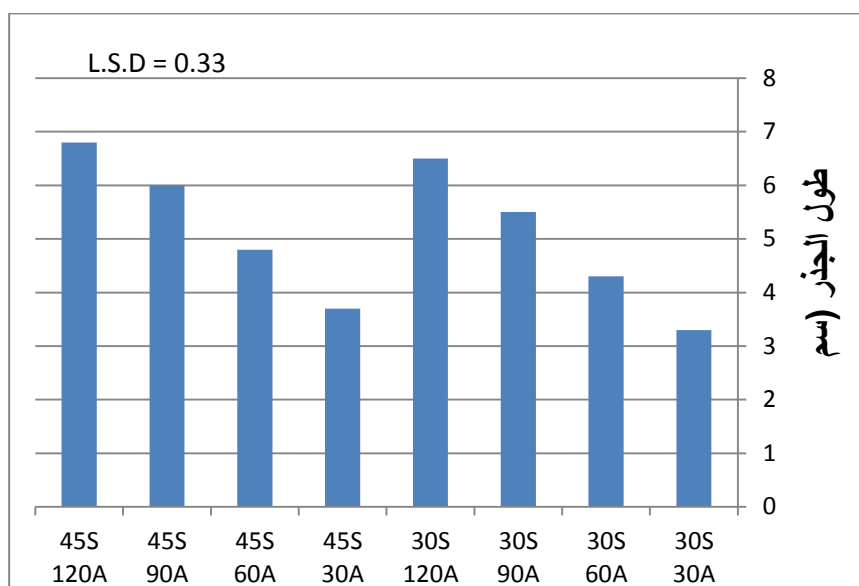
يلاحظ من الشكل (7) عن وجود فروق معنوية بين تراكيز كبريتات الالدين في معدل طول الجذور وتفق تركيز 120 ملغم. لتر⁻¹ معنوي على التراكيز الأخرى إذ أعطى أعلى متوسط في طول الجذور الذي بلغ 6.65 سم في حين أعطى التركيز 30 ملغم. لتر⁻¹ من كبريتات الالدين اوطأ النتائج والذي سجل أقل متوسط لطول الجذور حيث بلغ 3.50 سم. وتبين النتائج في الشكل (8) إن إضافة السكروز الى الوسط الغذائي أدى الى زيادة معنوية في متوسط طول الجذور وتفق التركيز 45 غم. لتر⁻¹ معنوياً على التركيز 30 غم. لتر⁻¹ إذ بلغ متوسط طول الجذور فيهما 5.32 سم و 4.90 سم على التوالي. وتشير البيانات في الشكل (9) ان التداخل بين السكروز وكبريتات الالدين كان معنوياً وتفق التداخل 45 غم. لتر⁻¹ سكروز و 120 ملغم. لتر⁻¹ من كبريتات الالدين على جميع التداخلات المدروسة في طول الجذور والذي بلغ 6.80 سم في حين أعطى تداخل التركيز 30 غم. لتر⁻¹ سكروز و 30 كبريتات الالدين أقل طول للجذور الذي بلغ 3.30 سم .



شكل (8) تأثير بين السكروز في طول الجذور



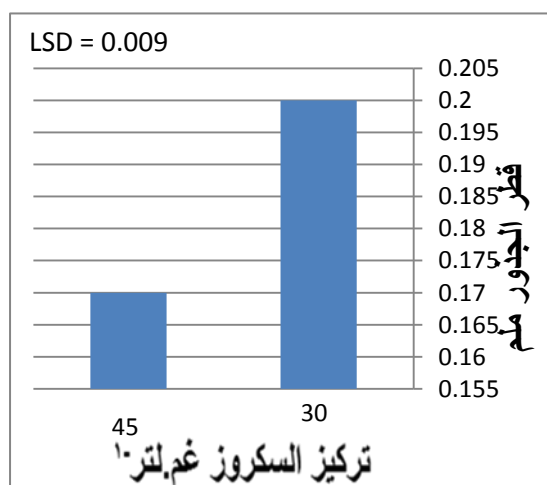
شكل (7) تأثير كبريتات الالدين في طول الجذور



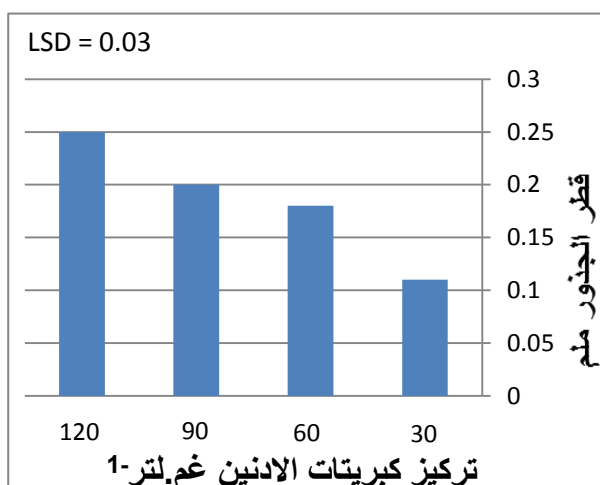
شكل (9) تأثير التداخل بين السكروز و كبريتات الالدين في طول الجذور

4- قطر الجذور (مم)

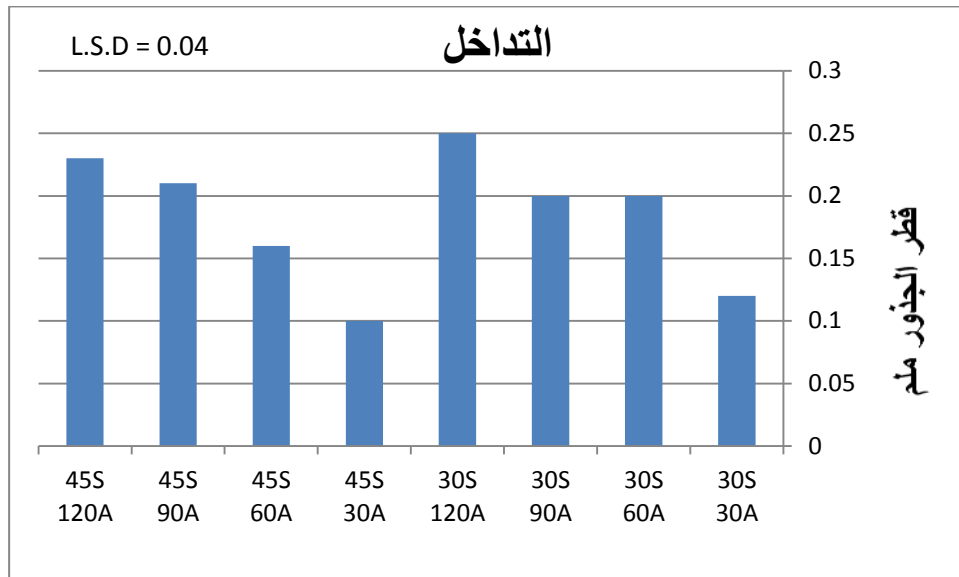
تشير البيانات في الشكل (10) وجود فروق معنوية بين تراكيز كبريتات الالدين في قطر الجذور وتكون تركيز 120 ملغم. لتر⁻¹ اذ اعطى اعلى معدل لقطر الجذور وبلغ 0.25 ملم في حين اعطى تركيز 30 ملغم. لتر⁻¹ كبريتات الالدين اقل متوسط اذ بلغ 0.11 ملم. ويلاحظ من الشكل (11) ان للسكروز تأثيراً معنوياً عند اضافته الى الوسط الغذائي في قياس قطر الجذور وتكون التركيز 30 غم. لتر⁻¹ معنوي على التركيز 45 غم. لتر⁻¹ اذ بلغ متوسط قطر الجذر فيهما 0.20 ملم و 0.17 ملم على التوالي. تبين النتائج في الشكل (12) ان التداخل بين السكروز وكبريتات الالدين في قطر الجذور كان معنوياً وتكون تداخل كبريتات الالدين بتركيز 120 ملغم. لتر⁻¹ مع التركيز 30 غم. لتر⁻¹ ويفارق معنوي عن جميع التداخلات اذا بلغ معدل قطر الجذور 0.25 ملم , في حين اعطى تداخل التركيز كبريتات الالدين بتركيز 30 ملغم. لتر⁻¹ مع 45 غم. لتر⁻¹ سكروز اقل معدل في قطر الجذور والذي بلغ 0.10 ملم.



شكل (11) تأثير السكروز في قطر الجذور



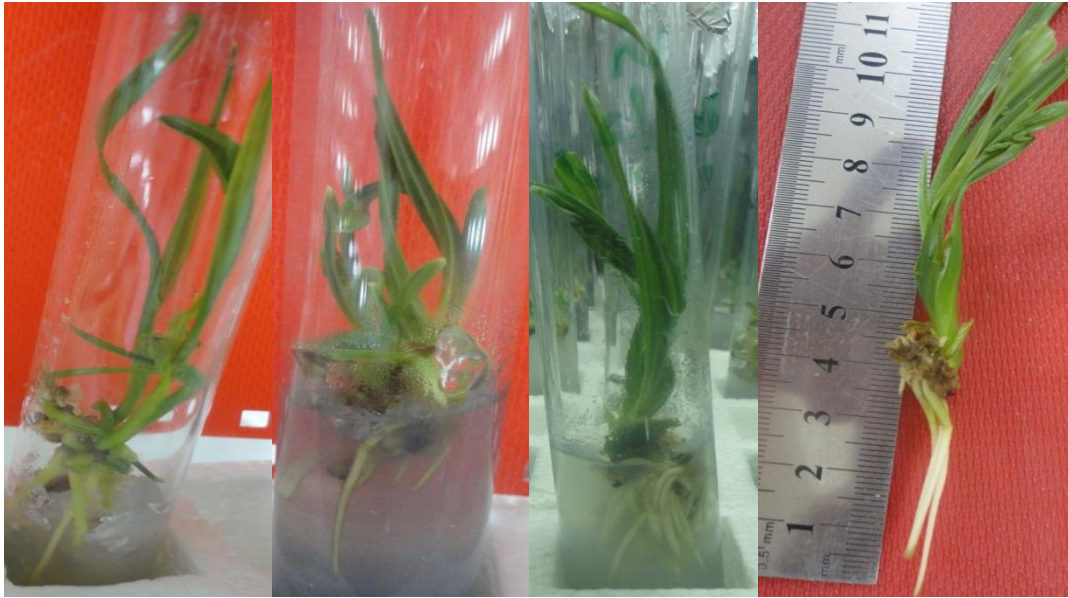
شكل (10) تأثير كبريتات الالدين في قطر الجذور



شكل (12) تأثير التداخل بين كبريتات الالدين والسكروز في قطر الجذور

ان سبب تفوق كبريتات الالدين في التركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ في الصفات المدروسة قد يعود الى احتواء الكبريتات على الالدين الذي يعد من القواعد النيتروجينية التي تدخل في بناء البروتين ولذلك اضافة كبريتات الالدين الى الوسط الغذائي تعطي فرصة للانسجة المزروعة لبناء وتمثيل البروتين ثم زيادة انقسام الخلايا التي يتسبب عنها تحفيز بادئات الجذور على النمو والتطور وكذلك استطالة الافرع الخضرية وزيادة قطرها (سلمان ، 1988 و George and Sherrington, 1993 و حميد ، 2001 و خيرالله، 2007 و الخليفة، 2007 و مشكور، 2019) . او ان اضافة كبريتات الالدين الى الوسط الغذائي يؤدي الى زيادة المستوى الداخلي للهرمونات الداخلية ومن ضمنها الاوكسينات التي يتسبب عنها في تحفيز نشوء الجذور العرضية من قواعد الافرع الخضرية اذ يعتمد انقسام خلايا بادئات الجذور على المستويات الداخلية والخارجية للاوكسينات اذ يشمل التأثير الفسيولوجي لها في زيادة الخلايا المنقسمة او يحول الخلايا المتميزة البالغة الموجودة في قاعدة الجزء النباتي الى خلايا مرستيمية مولدة، والتي تتشكل منها الجذور العرضية (Hartman et al., 2002). وجاءت النتائج متفقة مع جاسم (2003) الذي وجد ان نقل البراعم العرضية المتكونة من كالس صنف برحي من اوساط مجهزة بـ 30 ملغم. لتر⁻¹ من كبريتات الالدين الى اوساط جديدة مجهزة بـ 60 ملغم.لتر⁻¹ منه ادى الى استطالة البراعم وتجذيرها وزيادة عدد الجذور بشكل عام. واتفقت النتيجة مع دراسة محسن وآخرون (2016) و النعيمي وخيرالله (2005) و سهيم (2007) . ان الزيادة في النسبة المئوية لاستحثاث الجذور واعدادها واطوالها عند تركيز 45 غم. لتر⁻¹ سكروز قد يعزى الى ان هذا التركيز ولد نوعاً ما من الشد المعتدل داخل الوسط الغذائي وبالتالي قد حفز معظم الخلايا على الانقسام والتطور (Thompson and Thorp, 1987) أو ان التركيز اعلاه من السكروز وفر الطاقة اللازمة لعملية انقسام الخلايا وزيادة عددها ، اذ يعد السكروز من العوامل المهمة والمحفزة في انقسام الخلايا والنمو ويساعد على استحثاث الجذر واستطالته وزيادة عدد الجذور (محمد وعمر، 1990). كما أن التركيز العالي من السكروز يحدث جهداً ازموزياً وبذلك يجبر الأنسجة على تجميع المواد العضوية من أجل تنظيم الازموزية وان تراكم هذه المواد قد يسهم في تخصص الخلايا وبالتالي تعطي زيادة في طول وقطر وعدد

الجذور وكذلك النسبة المئوية لتجذير البراعم الخضرية (Hanada et al., 1982)، اذ أشار Hazarika (2003) إلى إن السكروز يؤثر في عمليات الابيض في الخلايا ومن ثم فان زيادة السكريات تؤدي إلى زيادة الغذاء المخزون الذي يدعم نمو النبات. واتفقت النتيجة مع Taha et al., (2001) الذي بين إن زيادة تركيز السكروز في الوسط الغذائي يؤدي إلى زيادة نسبة التجذير وعدد الجذور وطولها في نخيل التمر صنف زغلول باعتبار السكروز مصدر للطاقة. واتفقت الدراسة الحالية مع دراسات عديدة (Al-Maarri and Al-Ghamdi 1997 و Letouze et al. 1998 و حميد 2001 و الخليفة واخرون، 2008 و المياحي 2008 و محسن واخرون، 2013 و Zarghami 2014). امتازت النباتات بقوة نموها وعدم اصابتها بمرض التزجج او الشفافية vitrification لوحة (4) وقد يعزى سبب ذلك الى ان التراكيز العالية من السكروز تسبب في زيادة المواد المخزونة كالنشأ وبالتالي الحصول على نباتات قوية (Tisserat, 1984)، حيث اشار Beauchesne et al., (1986) إن زيادة تركيز السكروز في الوسط الغذائي أدت إلى إنتاج نباتات قوية لا تعاني من ظاهرة التزجج.



لوحة (4) توضح قوة نمو الافرع الخضرية المجذرة الناتجة من التبرعم المباشر

من الدراسة نستنتج ان اضافة كبريتات الاديين بالتركيز 120 ملغم.لتر⁻¹ والسكروز بالتركيز 45 غم.لتر⁻¹ على حدة او تداخلهما معا تسببا في تحسين نسبة الجذور المتكونة واعدادها واطوالها وقطرها لذا توصي الدراسة باستخدام كبريتات الاديين والسكروز بالتراكيز المذكورة أعلاه .

References

المصادر

- أبحمان، العربي(1998). استخدام الانسجة الزهرية كأعضاء لإكثار النخيل بالطرق النسيجية. اصدارات الندوة العلمية لبحوث النخيل. مراكش. المملكة المغربية . شباط 1998. ص256-260.
- ابحمان، العربي ، انجاران محمد والبوجرفاوي محمد (2001). تكنولوجيا الزراعة النسيجية واهميتها في إكثار

نخيل التمر *Phoenix dactylifera* L. المركز العربي لدراسات المناطق الجافة والأراضي القاحلة ،

شبكة بحوث وتطوير النخيل ، نشرة إرشادية العدد (3) دمشق 2001.

البكر ، عبد الجبار (1972). نخلة التمر ماضيها وحاضرها والجديد في زراعتها وصناعاتها وتجارتها ، مطبعة

العاني- بغداد- العراق.

الخليفة ، عقيل عبود سهيم واسامة نظيم جعفر المير وخيرالله موسى عواد الجابري (2008). تأثير تركيز أملاح

ال MS والسكروز في تكوين البراعم الجانبية لنخيل التمر *Phoenix dactylifera* L (صنف السابر المكثرة

نسيجياً. مجلة البصرة لأبحاث نخلة التمر.

الخليفة ، عقيل عبود سهيم (2007). تأثير بعض منظمات النمو النباتية و الوسط الغذائي في إنتاج نبيتات من كالس

نخيل التمر (*Phoenix dactylifera* L). صنف البرحي خارج الجسم الحي ، اطروحة دكتوراه. كلية الزراعة -

جامعة البصرة ، العراق .

المياحي، احمد ماضي وحيد (2008). إكثار بعض اصناف نخيل التمر النادرة بتقانة زراعة الأنسجة، أطروحة

دكتوراه - كلية الزراعة -جامعة البصرة ، العراق.

الساووكي، مدحت ووهيب ، كريمة احمد . 1990. تطبيقات في تصميم وتحليل التجارب وزارة التعليم العالي والبحث

العلمي . العراق .

الكناني، فيصل رشيد ناصر (1987). زراعة الأنسجة والخلايا النباتية -جامعة الموصل- العراق.

جاسم، عباس مهدي(2003). انتاج البراعم الخضرية والأجنة اللاجنسية في نخيل التمر خارج الجسم الحي. ورقة عمل

في ورشة عمل حول الوضع الراهن للزراعة النسيجية وآفاق استثمارها في الاستثمارات الزراعية العربية . كانون

الثاني 2003. العين . الإمارات العربية المتحدة .

حميد ، خزعل محمد(2001). إكثار بعض أصناف نخيل التمر *Phoenix dactylifera* L خضريا باستخدام تقانة

زراعة الأنسجة . أطروحة دكتوراه -كلية الزراعة-جامع بغداد-العراق.

خير الله، حسام الدين سعد الدين محمد (2007). الإكثار الدقيق لصنفين من نخيل التمر *Phoenix dactylifera* L.

باستخدام النورة الزهرية ودراسة الثبات الوراثي باستخدام مؤشرات تباين طول قطع الـ DNA المتضاعفة

RFLP ، أطروحة دكتوراه، كلية الزراعة- جامعة بغداد-العراق.

النعمي، جابر حسن وخيرالله حسام سعد الدين محمد(2005). تأثير بعض الساييتوكاينينات والاكسينات وكبريتات

الادلين في تضاعف أفرع السدر . *Zizyphus mauritiana* L بواسطة تقنية زراعة الأنسجة .مجلة الانبار

للعلوم الزراعية. 3 (2) : 101 - 109.

سهيم, عقيل عبود (2007) . تأثير بعض منظمات النمو النباتية و الوسط الغذائي في إنتاج نبيتات من كاس نخيل التمر. *Phoenix dactylifera L.* صنف البرحي خارج الجسم الحي. رسالة دكتوراه- كلية الزراعة – جامعة البصرة .

سلمان، محمد عباس .(1988) أساسيات زراعة الخلايا والأنسجة النباتية. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي-جامعة بغداد ص. 248

محسن ، خيون علي (2013). تأثير بعض المعاملات في الاسراع من انضاج الاجنة الخضرية وانباتها واقلمة النبيتات منها لنخيل التمر (*Phoenix dactylifera L.*) صنف برحي ونيرسي خارج الجسم الحي. اطروحة دكتوراه – كلية الزراعة- جامعة البصرة – العراق .

محسن, خيون علي ونائل سامي جميل وحليمة جبار عبدالرزاق (2016). إكثار نخيل التمر *Phoenix dactylifera L.* صنف الحلاوي خارج الجسم الحي . مجلة البصرة لأبحاث نخلة التمر 15(1-2):25-28.

محمد ، عبدالمطلب و عمر، مبشر صالح (1990). المفاهيم الرئيسية في زراعة الخلايا والأنسجة والأعضاء للنبات- وزارة التعليم العالي والبحث العلمي-مطبعة جامعة الموصل-العراق.

مشكور، محمد حيدر (2019). تأثير نوع الاضاءة وتراكيز مختلفة من NAA وكبريتات الادنين في اكثار اصل الحمضيات سترانج-35 خارج الجسم الحي، رسالة ماجستير كلية الزراعة قسم البستنة وهندسة الحدائق جامعة الكوفة.

Al- Maarri, K. W. and Al- Ghamidi, A.S. (1997). Micropropagation of Five Date Palm Cultivars Through *In vitro* Axillary Buds Proliferation.D.V.J. Agri. Sci.13.

Al- Mayahi, A. W. (2014). Effect of Copper Sulphate and Cobalt Chloride on Growth of the In vitro Culture Tissue for Date Palm *Phoenix dactylifer L.* cv. Ashger. American Journal of Agricultural and Biological Sciences. 9(1): 6-18.

Beauchesne, A.; Zaid, A. and Riss, A. (1986). Meristomatic Potentialities of Bottom of Yoiing Leaves to Rapidly Propagated Date Palm. Proceeding of the 2nd Symp. And Date Palm, March 1986. King Faisal Univ. Vol. (1)- 87-94.

Drira, N. and A. Benbadis. (1985). Multiplication vëgëtatïve du Palmer dattier (*Phoenix dactylifera L.*) par rëvërsion, en culture in vitro, d'ëbauches florales de pieds femelles. J. Plant Physiol. Vol. 119. pp. 227-235.

- Hartmann , H.T.; D.E. Kester ; F. T. Davies and R. L. Geneve (2002). plant propagation . Principles and Practices. 7th ed. New Jersey.
- Giap, D. D.; P. N. Vinh, T. T. Tuan; N. T. H. Trang; P. N. A. Thu and Du, T. X. (2012). Myo-inositol and Adenin Sulphate. Tap. Chí. Sinh. Hoc., 34 (3) : 180–187.
- Gamborg, O. L.; R. A. Miller and K. Ojima (1968). Nutrient requirements of suspension cultures of soybean root cells. Exp.cell Res. 50: 151– 158. cited in Trigian, R. M. and Gray, D.J. (1999). Plant Tissue Culture Concept and Laboratory Exercises. 2nd ed. Pp.454.
- George, E.F and Puttock, J.M. and H.J. George. 1987. Plant Culture Media.Volume 1. Formulation and Uses. Exegetics Ltd. England.
- George,E.L.F. and D.P. Sherington (1993). Plant Propagation by Tissue Culture. Second Edition. Exogenetics Ltd. England.
- Handa, A.K.; R. A. B and Bressan; S. Handa and P. M. Hasegwa (1982). Characteristics of Cultured Tomato Cells after Prolonged Exposure to Medium Containing Polyethelene Glycol (PEG) Plant Physiol., 69: 514–521.
- Hazarika, B.N. (2003). Acclimatization of Tissue Culture Plants Current Sci.; 85 (12): 1704–1712.
- Khierallah, H.S. and S.M. Bader. (2006). Micro Propagation Of Date Palm (*Phoenix dactylifera* L.) Var: Maktomm Through Direct Organogenesis. In: 3rd .Inter. Date Palm Conf, Feb, 2006, Abu–Dhabi, UAE.
- Letouze, R.; Daguin, F.; Satour, P.; Hamama, L.and Marionate, F.(1998). Somatic embryogenesis and mass micropropagation of date palm characterization and genetic stability of regenerated plantlets by RAPD markers. In: 1st. Inter.Conf. Date Palms, Mar., 1998, Al–Ain , U.A.E.:158–167.
- Murashige, T. and F. Skoog (1962). A Revised Medium for Rapid Growth and Bioassays with Tobacco Tissue Culture Physiol. Plant. 15: 473– 497.

- Skoog, F. and C. O. Miller (1957). Chemical control of growth and bud formation in tobacco segment and callus cultured in vitro. J. Bot. 35: 782–790.
- Taha, H.S.; Bekheat, S.A. and Saker, M.M.(2001). Factors Affecting In vitro Multiplication of Date Palm. Biologia Plantarum 44(3):431–433.
- Thompson, M. R. and Thorp, T.A. (1987). Metabolic and nometabolic Roles of Carbohydrates in Cell and Tissue Culture in Forestry Vol., I, General Principles Biotechnology, ed. J. M. Boza and D. J. Durga.
- Tisserate,B. (1984).Propagation of date palm by shoot tip Hort. Sci. 19: 230–231.
- Zarghami,R. and B.Abdolvand and H. Hasani and M. Mardi and H.Z. Zade (2014). Effect of 2,4-D and 2ip hormones on embryogenesis callus production and the effect of sucrose and concentrations of MS salts on somatic embryogenesis of date palm (cv. Medjool). In. Journal of Farming and Allied Sciences.

Effect of Adenine Sulphates and Sucrose in Rooting of Vegetative Buds of Date**Palm *Phoenix dactylifera* L. CV. Barhi Produced *In vitro*****Mohammad A. Khaleel* and Khayun A. Muhsen** and Eman A. Hantosh****** Agriculture College – Univ. Of Basrah****** Date Palm Research Center – Univ. Of Basrah****Abstract**

The current study was conducted at the Date Palm Research Center – University of Basrah from 25/1/2018 to 3/2/2019. It aims at examining the effect of Adenine Sulphates and Sucrose on the rooting of the vegetative buds of date palm cv. Barhi that are Produced in vitro. Four concentrations of Adenine Sulphates were used 30, 60, 90, 120 mg l⁻¹ and two concentrations of Sucrose (30,45) g l⁻¹ with the existence of 0.5 mg l⁻¹ IBA. The nutrient medium of MS salts was used together with activated charcoal 250 mg l⁻¹.

The results showed a significant increase of the concentration 120 mg l⁻¹ of Adenine Sulphates in the studied characters (the percentage of rooting buds and the numbers, lengths, and diameters of roots) which were scored as 87.5%, 2.5, 6.65 cm and 0.25 mm respectively.

The concentrations 45 g l⁻¹ showed a significant increase than the concentrations 30 in the percentage of the rooting buds as well as the number and length of the roots whose values were 83.6%, 2.25 and 5.32 cm respectively. The concentrations 30 g l⁻¹ showed a significant increase than the concentrations 40 in the diameter of roots whose average was 0.20 mm.

The results of the interaction showed a significant in cease in the interaction of (120 mg l⁻¹ of Adenine Sulphates with 40 g l⁻¹ of Sucrose) in the percentage of rooted vegetative buds, the number, and lengths of the other interactions whose values were 88.5%, 3 roots, and 6.8 cm respectively. In addition, the interaction of the same concentrations of Adenine Sulphates with 30 g l⁻¹ sucrose showed a significant increase compared with the other interactions in the diameter of roots which was 0.25 mm.

Keywords: Adenine Sulphates, Data palm, *in vitro*, Rooting, Sucrose.