

دراسة تشريحية لمباذئ البراعم العرضية لنخيل التمر (*Phoenix dactylifera L.*) صنف البرحي المكثرة خارج الجسم الحي

2695 -1817 -ISSN

عقيل عبود سهيم الخليفة إسامة نظيم جعفر المير

مركز أبحاث النخيل / جامعة البصرة

(الاستلام 2009/5/26، القبول 2010/1/28)

الخلاصة

تم إكثار نخيل التمر صنف البرحي خضرياً وذلك بتحفيز تكوين البراعم العرضية من زراعة أنسجة الكالس العقدي الأبيض في أوساط غذائية اصطناعية تحتوي على تراكيز عالية نسبياً من السايوتوكاينين 2iP لمدة ستة أشهر. واتضح من الفحص ألمجهري للمقاطع التشريحية لنسيج الكالس المتبرعم ان العقد الدقيقة هي عبارة عن مباذئ للبراعم العرضية التي تنشأ من خلايا مرستيمية تقع في السطح الخارجي للكالس الأولي، وكما وجد إن مباذئ البراعم العرضية تنشأ من الخلايا المترابطة المتجمعة في الجزء المرستيمي (نسيج الكالس) وتتكون بعد سلسلة من الانشطارات الى تراكيب بدائية ثنائية القطب تبدو بهيئة عقد حرة مدفونة في نسيج الكالس. ولوحظ تطور واستطالة البراعم العرضية المتكونة عند زراعتها على أوساط غذائية تحتوي على أملاح (MS) والسكروز بتركيز 30 غم /لتر والفحم المنشط بتركيز 0.25 غم /لتر أو البولي فينيل بايرودين بتركيز 2 غم/لتر والاكثار بتركيز 7 غم/لتر واستخدام الاوكسين (NAA) بتركيز (1 ملغم/لتر في حين استخدم السايوتوكاينين (2iP) بتركيز (5 ملغم/لتر وبالتالي كونت نبيتات لنخيل التمر.

المقدمة:

إن المحاولات المتعددة لإكثار نخلة التمر بواسطة الزراعة النسيجية أدت بعضها إلى نتائج مشجعة وذلك بالحصول على أعضاء نباتية ونبيتات كاملة، وحدثاً ظهر عدد قليل من التقارير العلمية التي تشير إلى التوصل إلى إنتاج نبيتات كاملة Plantlets من تكوين البراعم العرضية من أنسجة الكالس (3 و 2). هناك قلة في الدراسات التشريحية إذ بينت الدراسة التشريحية (4 و 11) والتي أشاروا فيها إلى كيفية نشوء الأجنة الخضرية المكثرة من نسيج الكالس والتي أثبتت التوالد العرضي للأجنة الخضرية. وبهدف التعرف على تكشف و توالد البراعم العرضية من أنسجة الكالس الناتج من الإكثار الدقيق لنخيل التمر صنف البرحي أجريت هذه الدراسة.

تعد الزراعة النسيجية من التقانات الحديثة لإكثار العديد من النباتات التي تعود إلى عائلات نباتية مختلفة وتمكن الباحثون في معظم دول العالم من تسخير هذه التقانة للإكثار الواسع للنباتات. وقد أثبتت تقانة زراعة الأنسجة كفاءتها من حيث وفرة النباتات التي يمكن إنتاجها من نبات واحد ومطابقة النباتات الناتجة لأصولها من حيث الثبات الوراثي (5 و 6). يتم إكثار النخيل نسيجياً إما بصورة مباشرة بواسطة تكشف الأعضاء (توالد الأعضاء) (Organogenesis) من القمة النامية والبراعم الابضية أو بصورة غير مباشرة بواسطة تكوين الأجنة الجسمية (Somatic embryogenesis) عن طريق المرور بمرحلة الكالس والذي تتكون منه الأجنة الخضرية وذلك من خلال زراعة أنسجة النبات في أوساط غذائية صناعية معقمة (1 و 9). كما تمكن بعض الباحثين من تحفيز تكوين البراعم العرضية من الكالس الناتج من زراعة البراعم القمية أو الابضية كطريقة جديدة لإكثار النخيل نسيجياً (2 و 7).

المواد وطرائق العمل:

معاملة. وضعت كافة الأنابيب داخل غرفة النمو Growth chamber المكيفة على درجة حرارة 27 ± 1 م⁰ و شدة إضاءة 1000 لوكس وفترة ضوئية 16 ساعة يومياً، إما تركيب الوسط الغذائي الصناعي فينتكون من مجموعة أملاح موراشيجي وسكوج الموصوفة من قبل (8). وأضيفت إليها المواد المبينة في الجدول (1) على أساس (غم/لتر).

أجريت هذه الدراسة في مختبر الزراعة النسيجية التابع لمركز أبحاث النخيل / جامعة البصرة. إذ تم زراعة الكالس الأولي (المستحصل عليه من زراعة أرباع البراعم القمية لفسائل نخيل التمر صنف البرحي) على أوساط غذائية صناعية لتحفيز تكوين البراعم العرضية ، استخدم في عملية الزراعة أنابيب اختبار قياسها 150 X 25 ملم سعتها 100 مل وضع فيها 20 مل من الوسط الغذائي .كررت عملية الزراعة بعشرة أنابيب لكل

جدول (1) تراكيز المواد المضافة إلى الوسط الغذائي الخاص بنشوء البراعم العرضية

المادة	الكمية (غم/لتر)
السكروز Sucrose	30
اورثو فوسفات الصوديوم الحامضية Sodium hydrogen ortho phosphates	0.170
ميزو اينو سينتول Meso inositol	0.100
كبريتات الأدينين Adenine sulphate	0.040
ثيامين-HCL Thiamine-HCL	0.0005
بايوتين Biotin	0.001
نيكوتين أمايد Nicotine amide	0.001
فحم منشط Activated charcoal	0.25
أو Polyvinyl pyrildone (PVP)	2
آكار Agar	7

إضافة الاكار .وبعد إذابة الاكار تم تسخين الخليط إلى درجة حرارة 95 م⁰ وزع في أنابيب اختبار بالكميات المذكورة وأغلقت فوهتها بسدادات قطنية وغطيت أعناقها بورق الألمنيوم ثم عقت جميعاً بوضعها داخل جهاز التعقيم البخاري Autoclave وتحت ضغط 1.05 كغم/سم² ودرجة حرارة 121 م⁰ لمدة 15 دقيقة.

كما تم استخدام توليفات من منظمات النمو النباتية (الاوكسينات والسايبتوكاينينات) أدت للحصول على مبادئ البراعم العرضية والتي استخدمت في الدراسة التشريحية.

ضبطت درجة حموضة الوسط الغذائي على درجة 5.7 بواسطة محلول هيروكسيد الصوديوم وحامض الهيدروكلوريك بتركيز (0.1 عياري) لكل منهما وذلك قبل

طريقة الإكثار:

2- زراعة البراعم العرضية المتكونة من الخطوة الأولى على أوساط غذائية تحتوي على تركيز (5ملمغ/لتر) من الجبرلين ومن ثم تزرع على أوساط محفزة للتجدير حاوية على الاوكسين IBA

تتكون الطريقة المتبعة للإكثار الدقيق من خطوتين
1- زراعة نسيج الكالس العقدي الأبيض المتولد من أرباع البراعم القمية فوق أوساط غذائية تحتوي تراكيز عالية من السايبتوكاينين وذلك مرة كل أربعة أسابيع بهدف تحفيز نشوء البراعم العرضية.

ومتراصه مع بعضها الأمر الذي يحفز تكوين مبادئ
البراعم العرضية.



تجمعات من خلايا متراسة بهيئة مجاميع عنقودية دقيقة وفعالة (مبادئ البراعم العرضية)

لوحة(2) أنسجة الكالس المتبرعمة و مبادئ البراعم العرضية المتكونة.

الخضرية او ما يسمى بالمرستيمات الاولية
(Promerstemoids) الموصوفة في (10).
وتظهر العقد خلال مراحل تولدها البدائية بشكل مجاميع
كروية مكونة من بضعة خلايا مرستيمية ومبعثرة في
الجزء الرخو(المخلخل) من نسيج الكالس وتمثل الطور
البدايي للبراعم العرضية (لوحة 3)،ومن المحتمل ان هذه
المجاميع والاشكال اما ان تكون منفصلة من المراكز
المرستيمية او متبرعمة من بعضها البعض(4).

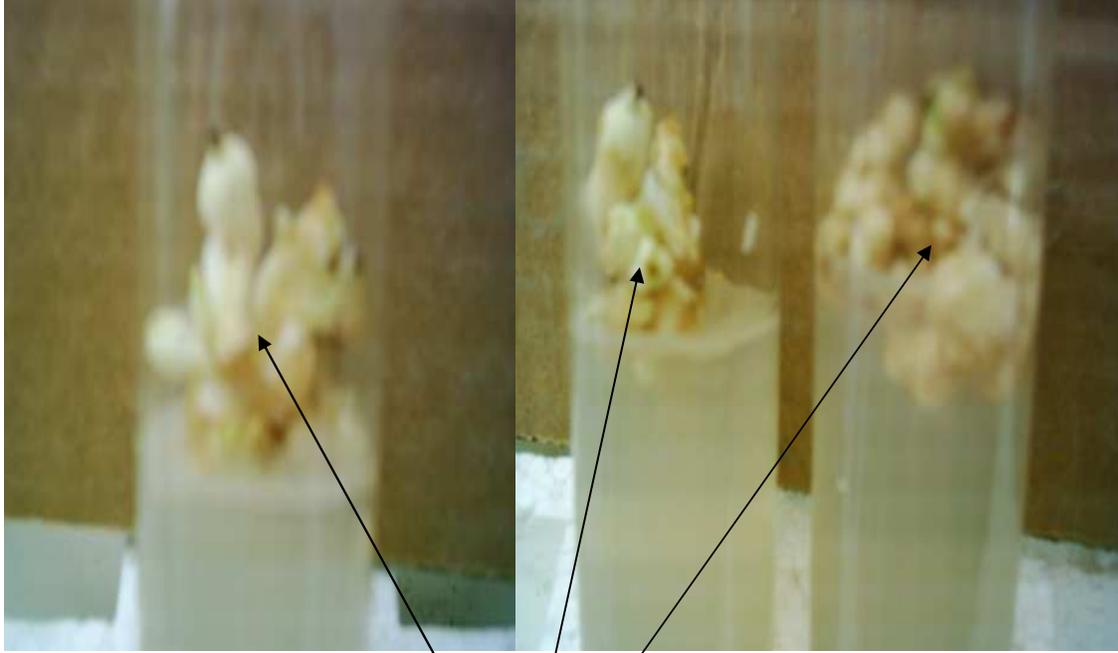
كما أوضح الفحص المجهرى المكبر لمقاطع الكالس
المتبرعم وجود مراكز مرستيمية Meristematic
centers في المناطق الخارجية وتحت الخارجية للكتل
المرصوصة هذه المراكز مكونة من خلايا مرستيمية
تحتوي على نوى(Nuclei) بارزة كبيرة الحجم نسبياً وكل
نواة تحتوي على نواة او نواتين وتحيط بالمراكز
المرستيمية حواجز مكونة من جدران سميكة ويتوسع
المركز نتيجة النمو وتتوالد كتل منفصلة عن العقد
الحررة(Free nodules) او مبادئ البراعم العرضية



لوحة (3) مجاميع بأشكال كروية في العقد (مباديء البراعم العرضية) خلال مراحل تولدها البدائية

اما بالنسبة لنشوء البراعم العرضية من انسجة الكالس فيلاحظ تكون نموات عرضية على الاسطح الخارجية للكالس وعند زراعتها على اوساط غذائية ذات تراكيز (5 و10) ملغم/لتر من الساييتوكاينين كونت مباديء البراعم العرضية والتي كانت ملتصقة بنسيج الكالس فضلا عن تعدد النموات وتبرعمها من انسجة الكالس وتم تقسيمها وتفريدها وزرعت على اوساط غذائية حاوية على منظمات النمو النباتية (الوكسين بتركيز 1 ملغم/لتر و الساييتوكاينين بتركيز 5 ملغم/لتر) وكونت نبيتات جاهزة لعملية الاقلمة.

إن نشوء البراعم العرضية من نسيج الكالس العقدي الابيض خلال سلسلة من مراحل التولد الخضري (Asexual Embryogenesis) التي جرت دراستها في هذا البحث جاءت مطابقة لعملية نشوء الاجنة الخضرية في دراسة (1 و 4) إلا إن الفرق الجوهرى يكمن في طبيعة الكالس العقدي الابيض وطريقة الاكثار الدقيق، ففي الدراسات النسيجية التشريحية للاجنة الخضرية وجد ان الكالس مكون من عقد او حبيبات دقيقة بيضاء مخلخلة جداً وعند زراعتها على اوساط خالية من منظمات النمو تتحول الى اجنة خضرية حرة يمكن نقلها الى اوساط غذائية اخرى بسهولة تامة للحصول على نبيتات كاملة.



لوحة (4) نموات عرضية على الاسطح الخارجية ملتصقة بنسيج الكالس مكونة مبادئ البراعم العرضية.

المصادر

- 1- ابحمان ،العربي و انجانان ،محمد والبوجرفاوي،محمد (2001). تكنولوجيا الزراعة النسيجية وأهميتها في إكثار نخيل التمر *Phoenix dactylifera L.*. المركز العربي لدراسات المناطق الجافة والأراضي القاحلة -شبكة بحوث وتطوير النخيل. نشرة إرشادية العدد(3) دمشق 2001،
- 2-الخليفة،عقيل عبود سهيم(2008).تأثير منظمات النمو النباتية في انتاج نبيتات من كالس نخيل التمر صنف البرحي خارج الجسم الحي. اطروحة دكتوراه -قسم البستنة والنخيل-كلية الزراعة-جامعة البصرة.
- 3-المعري، خليل وجيه والغامدي، عبد الله صالح (1995). تأثير موعد الزراعة على التكاثر الخضري الدقيق لنخيل التمر صنف الهلالي.مجلة اتحاد الجامعات العربية للدراسات والبحوث الزراعية،جامعة عين الشمس،القاهرة 8 (1): 151-167.
- 4-مطر،عبد الأمير مهدي(1988).دراسة نسيجية وتشريحية للتكاثر الدقيق لنخلة التمر خارج الجسم الحي. ندوة النخيل الثانية - المملكة العربية السعودية.
- 5-Al-Ghamidi, A.S. (1993). True to type date palm *Phoenix dactylifera L.* production through tissue culture techniques, cv. Safry. 3rd. Symp. Date Palm, KFU. Saudi Arabia, Vol. (1) :1-13.
- 6-Al-Wasel, A.S.(2001). Phenotypic comparison of tissue culture derived and conventionally propagated by offshoots date palm (*Phoenix dactylifera L.*).cv. Barhi Trees 1-Vegetative characteristics. J. KSU. Agric. Sci.13 (1). 65-73.
- 7-Jasim, A.M. (2002). Budding of Date Palm (*Phoenix dactylifera L.*) cv, Barhi *in vitro*. Basrah Date Palm J.2(1&2): 1-8.
- 8-Murashige, T. and Skoog, F. (1962). A revised medium for rapid growth and bioassays

embryos in organ culture of *Phoenix dactylifera*
L. Ann. Bot. 46:465- 472.

with tobacco tissue cultures. Plant Physiol
.15:473-497.

11-Vermandi, J. and Navaro, L. (1997). Influence of explants sources of adult date palm (*Phoenix dactylifera* L.) on embryogenic callus formation. Hort. Sci. J. 72(5):665-671.

9-Sudharsan , C. and Abu El- Nil, M.M. (2004). Axillary shoot production in micropagated date palm (*Phoenix dactylifera* L.) Current science. 86(6).

10-Tisserat, B and DeMason, D (1980). A histological study of development of adventives

Anatomy study of adventitious buds of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) c.v Barhi *in vitro*

Usama N.J. Al-meer

Aqil.A.S. Al -Khalifa

Date Palm Research Centre – Basrah University

Summary

Vegetative micro propagation of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) has been established through formation of adventitious buds from culture of white nodular callus in synthetic media containing high level of the cytokinin (2ip)(5 and 10 mg/l) for 6 months. Histological examination of the adventitious buds formation revealed the nodules in the subculture masses to be a pro buds initiated from meristematic cells located in the superficial layers of the organogenesis callus, it was found that buds initiated from compact aggregates cells proliferate through successive divisions into bipolar structures which appear as free nodules embedded in the callus mass. Upon transferring the buds formation to cultured on nutrient medium of (MS) salts full strength supplemented 30 g/l sucrose, 0.25 g/l activated charcoal, 7 g/l agar, (1,2) mg/l NAA and cytokinins (2iP)(5,10)mg/l. completed their growth and developed into entire plantlets.