

Induction of indirect somatic embryogenesis for two hybrids of *Lycopersicon esculentum* Mill.

استحثاث الأجنة الجسمية غير المباشر لهجينين من الطماطة *Lycopersicon esculentum* Mill. خارج الجسم الحي

فرقد محمد كاظم الدباغ
وزارة الزراعة

محمد شهاب حمد
كلية الزراعة/جامعة بغداد

صالح محسن بدر
وزارة الزراعة

المستخلص:

أظهرت النتائج بأن زراعة الأوراق الفلقية في وسط الـ MS المجهز بـ 80 غم/لتر من السكروز وتوليفة من BA وNAA بتركيز 0.1 و 3 ملغم/لتر على التوالي لهجيني الطماطة الشروق و GS-12 أعطى كالساً "جنينياً" هشاً" بوزن طري يقل عن 200 ملغم للمكرر الواحد والذي استخدم في أوساط استحثاث النشوء غير المباشر للأجنة الجسمية. أشارت النتائج إلى أن التداخل بين BA و IAA بالتركيز 2 ملغم/لتر لكل منها أعطى أعلى معدل لعدد الأجنة الجسمية المتكونة من كالس الهجينين والبالغ 6.500، 2.100 جنين جسي على التوالي، في حين أعطى التداخل بين الـ BA و 2,4-D بتركيز 2 ملغم/لتر لكل منهما معدل عدد أجنة جسمية بلغ 9.500 جنين لهجين الشروق و 9.700 جنين جسي لهجين الـ GS-12.

ABSTRACT:

This study was conducted to determine the effect of different combinations of auxins (NAA, IAA and 2,4-D) and BA on somatic embryogenesis from callus which induced from cotyledonous leaves for AL-Choorouk and GS-12 tomato hybrids. The results showed that the explants of two tomato hybrids cultured on MS medium supplemented with 80 g/l sucrose; 0.1 mg/l BA and 3 mg/l NAA gave friable embryonic callus with fresh weight less than 200 mg for a replicate. This callus was used for indirect somatic embryogenesis. The interaction of BA and IAA in 2 mg/l for both plant growth regulators resulted in higher number of somatic embryos initiated from Al- Choorouk and GS-12 callus; it was 6.5 and 2.1 embryos respectively. However, BA + 2,4-D in 2 mg/l from both compounds gave 9.5 embryos for Al- Choorouk hybrid and 9.7 embryos for GS-12 hybrid.

المقدمة:

تعد الطماطة من محاصيل الخضار المهمة والشائعة في العالم إذ يأتي إنتاجها ثانياً بعد محصول البطاطا والذي بلغ في عام 2006، 1.3 بليون طن متري في حين بلغت المساحة المزروعة 4.6 مليون هكتار (1). تزرع الطماطة في الحقول المكشوفة والبيوت المحمية وهي تتبع العائلة الباذنجانية Solanaceae التي تضم 90 جنساً و 3000 نوعاً من النباتات (2، 3). لا تنحصر قابلية النباتات المزهرة على تكوين الأجنة من البيضة المخضبة فقط بل يمكن للخلايا الجسمية المفصلة من أجزاء نباتية مختلفة أن تكون أجنة جسمية عند زراعتها تحت ظروف مناسبة من المغذيات ومنظمات النمو النباتية نظراً لما تملكه هذه الخلايا من قابلية وراثية تمكنها من تكوين نبات كامل (4). نفذ كل من (5) و (6) العديد من التجارب البحثية على نبات البنج Henbane (*Hyoscyamus muticus* L.) الذي يعود للعائلة الباذنجانية وتوصلوا إلى استحثاث الكالس العقدي ذي التراكيب الجينية من زراعة الأوراق الفلقية المستأصلة من بادرات هذا النبات على وسط MS (Murashige and Skoog) (7) المجهز بالـ BA (Benzyl adenine) وNAA (Naphthalene acetic acid) بالتركيز 0.5 ملغم/لتر لكل منهما وأعطى هذا الوسط عند إعادة زراعة الكالس الجيني عليه الأجنة الجسمية بكافة أطوارها، كما أجرت الباحثة Plevnes (8) دراسة كان الهدف منها تقييم الدور الذي تلعبه عدد من منظمات النمو النباتية في نشوء الأجنة الجسمية من كالس الطماطة الجيني، إذ قامت باختيار أجزاء الكالس الذي تقل أوزانها عن 200 ملغم وزرعت على وسط MS المجهز بمعاملات مختلفة من BA و IAA (Indole acetic acid) وأخرى من الـ BA و 2,4-D (Dichlorophenoxy acetic acid) فضلاً عن معاملات أخرى احتوت على الـ IAA أو 2,4-D دون إضافة السايوتوكاينينات. وهنا أثبت الـ BA دوراً في الاستحثاث الجيني، إذ فشلت الأوساط الخالية منه بتكوين الأجنة في حين أعطت الأوساط ذات التوليفات الثنائية من الـ BA و IAA والـ BA و 2,4-D أعداداً من الأجنة تراوحت بين 5-9 أجنة لكل جزء نباتي. تهدف هذه الدراسة إلى تحديد نوع وتركيز بعض الأوكسينات المتداخلة مع السايوتوكاينين BA في استحثاث الأجنة الجسمية من الكالس الجيني المستحث من الأوراق الفلقية لهجيني الطماطة المستخدمة قيد الدراسة.

المواد وطرائق العمل:

عقمت بذور هجين الشروق وGS-12 بمحلول القاصر التجاري بتركيز 4% مدة 10 دقائق ثم غسلت بالماء المقطر المعقم ثلاث مرات ثم زرعت في أطباق بتري (عقمت بوضعها في حاويات معدنية خاصة لهذا الغرض Canisters ووضعت في جهاز الموصدة Autoclave على درجة حرارة 121م وضغط 1.04 كغم/سم² لمدة 45 دقيقة) تحتوي على أوراق ترشيح معقمة ومرطبة بالماء المقطر المعقم وأغلقت جيدا" باستخدام الـ Parafilm، حضنت البذور على درجة حرارة 25±2م وإضاءة 1000 لوكس مدة 16 ساعة ضوء و8 ساعات ظلام، ويلاحظ بأن هذه الظروف طبقت في جميع التجارب اللاحقة التي تستلزم التحضين ولجميع الأجزاء النباتية المزروعة (بذور، سويقات جنينية سفلى، أوراق فلقية، كالس)، بعد أسبوعين أخذت البادرات النامية واستوصلت منها الأجزاء المطلوبة وهي السويقات الجنينية السفلى (بطول 5 ملم للسويقة) والأوراق الفلقية ولكلا هجين الشروق وGS-12. لغرض استحداث الكالس، زرع هذين الجزئين على انفراد على وسط MS المجهز بـ 80 غم/لتر من السكر ودرس تأثير الـ BA بالتركيز 0، 0.01، 0.1، 1 ملغم/لتر بالتداخل مع الأوكسين NAA بالتركيز 0، 1، 2، 3 ملغم/لتر للمنظم الثاني ولكلا الهجينين المذكورين وأعيدت زراعتها بعد أسبوعين على نفس الوسط الغذائي وحسب الوزن الطري للكالس بعد شهر من الزراعة. زرعت الأجزاء النباتية المستأصلة من البادرات بعشر مكررات لكل معاملة ولكل جزء نباتي ولكل هجين. على ضوء النتائج المتحصل عليها من هذه التجربة، تم اختبار الكالس الجنيني الذي يقل وزنه الطري عن 200 ملغم ولكلا الهجينين لكونه نسيجاً "حبيبياً" Nodular هشاً" ذي سطح أملس أخضر اللون وزرع بعشر مكررات لكل معاملة (وزن كل مكرر 100 ملغم من الكالس الطري) على وسط MS المجهز بـ 80 غم/لتر من السكر وتوليفة من الـ BA متداخلاً مع الأوكسين IAA بالتركيز 0، 1، 2، 3 ملغم/لتر لكل منهما والـ BA متداخلاً مع 2، 4-D بالتركيز 0، 1، 2، 3 ملغم/لتر وأعيدت زراعتها بعد أسبوعين على نفس الوسط الغذائي وأخذت النتائج الخاصة بعدد الأجنة الجسمية بطورها الطوري بين 2-3 ملم المتكونة بعد شهر من الزراعة والتي حسبت تحت عدسة المجهر التشريحي بقوة تكبير 10 مرات. نفذت التجربة بإتباع التجارب العملية وفق التصميم العشوائي التام CRD بعشرة مكررات وقورنت المتوسطات باستعمال أقل فرق معنوي L.S.D. على مستوى احتمال 5% لبيان الفروقات الإحصائية بين متوسطات المعاملات (9).

النتائج والمناقشة:

1. تأثير إضافة تراكيز من BA وNAA الى وسط MS في الوزن الطري للكالس المستحث:

فيما يخص تأثير إضافة تراكيز مختلفة من الـ BA وNAA الى وسط MS على الوزن الطري للكالس المستحث من السويقات الجنينية السفلى أو الأوراق الفلقية لهجين الشروق، تبين نتائج جدول 1 وجود فروقات معنوية بين تراكيز الـ BA المستخدمة لاستحداث الكالس من السويقات الجنينية السفلى، إذ يلاحظ أن أعلى معدل للوزن الطري للكالس المتكون منها بلغ 1.606 غم عند التركيز 1 ملغم/لتر والذي اختلف معنويًا عن باقي التراكيز. وكذلك تفوق NAA بالتركيز 1 ملغم/لتر معنويًا عن باقي التراكيز وأعطى أعلى وزن طري بلغ 1.199 غم، أما فيما يخص التداخل بين الـ BAA وNAA فيلاحظ من الجدول 1 أن أعلى وزن طري تم الحصول عليه من زراعة السويقات الجنينية على وسط MS المجهز بـ 1 ملغم/لتر من كل من BA وNAA والذي بلغ 2.146 غم واختلف معنويًا عن باقي معاملات التداخل.

جدول 1: تأثير BA وNAA في الوزن الطري للكالس (غم) المستحث من السويقات الجنينية السفلى والأوراق الفلقية لهجين الشروق

معدل تراكيز BA	تراكيز NAA (ملغم/لتر)				تراكيز BA (ملغم/لتر)
	3.000	2.000	1.000	0.00	
0.390	0.281	0.526	0.753	0.000	0.00
0.584	0.686	0.910	0.739	0.000	
0.278	0.235	0.420	0.458	0.000	
0.782	0.911	1.318	0.901	0.000	0.01
0.850	0.899	1.060	1.440	0.000	
0.284	0.171	0.587	0.378	0.000	0.10
1.606	0.949	1.623	2.146	1.707	
1.053	0.880	1.113	1.333	0.884	1.00
	0.591	0.907	1.199	0.427	
	2660.	0.982	0.838	0.221	معدل تراكيز NAA
	تراكيز BA = 0.1510		تراكيز BA = 0.2124		أ.ف.م. 0.05
	تراكيز NAA = 0.1510		تراكيز NAA = 0.2124		
	تراكيز BA X NAA = 0.3021		تراكيز BA X NAA = 0.4247		

الأوراق الفلقية

السويقات الجنينية السفلى

أما فيما يخص الأوزان الطرية للكالس الناشئ من الأوراق الفلجية لهجين الشروق، فقد أشارت النتائج إلى إن تركيز الـ BA المستخدم تأثيراً في الوزن الطري للكالس حيث يظهر معدل التراكيز تفوق التركيز 1 ملغم/لتر معنوياً على باقي تراكيز الـ BA بإعطائه أعلى وزناً طرياً للكالس بلغ 1.053 غم في حين تشابهت تراكيز الـ NAA البالغة 1 و 2 ملغم/لتر معنوياً فيما بينها وأعطت وزناً طرياً بلغ 0.838، 0.982 غم على التوالي. أما بالنسبة للتداخل بين الـ BAA و NAA فيلاحظ تشابه المعاملتين المضافتين بالتراكيز 1، 1 و 0.01، 2 ملغم/لتر من الـ BAA و NAA على التوالي معنوياً مع بعضها والتي أعطت كالسا بأوزان طرية بلغت 1.333 و 1.318 غم على التوالي.

أما بالنسبة للأوزان الطرية للكالس المستحث من السويقات الجينية السفلى لهجين الـ GS-12، فيشير الجدول 2 إلى تفوق الـ BA بتركيز 1 ملغم/لتر معنوياً عن باقي التراكيز والذي أعطى أعلى وزناً طرياً بلغ 1.195 غم، في حين لم يختلف تركيزي الـ NAA البالغة 1 و 2 ملغم/لتر معنوياً عن بعضهما وأعطت وزناً طرياً بلغ 0.559 و 0.639 غم على التوالي. أما بالنسبة للتداخل بين الـ BA و NAA وتأثيرهما في وزن الكالس المستحث، فقد تشابهت المعاملات المضافة بالتراكيز 1، صفر و 1، 1 و 2 ملغم/لتر من الـ BA و NAA ولم تختلف معنوياً فيما بينها وأعطت كالسا بأوزان طرية بلغت 1.205، 1.368، 1.390 غم على التوالي والتي اختلفت معنوياً عن باقي معاملات التداخل.

أما بالنسبة للأوزان الطرية للكالس المستحث من الأوراق الفلجية لهجين الـ GS-12، فقد دلت نتائج هذه التجربة على اختلاف استجابة الأوراق الفلجية تبعاً لتركيز الـ BA المضاف، إذ لوحظ تفوق التركيز 1 ملغم/لتر معنوياً عن بقية التراكيز في استجابتها لتكوين الكالس وأعطت أعلى وزناً طرياً بلغ 1.282 غم في حين لم تختلف تراكيز الـ NAA البالغة 1 و 2 ملغم/لتر معنوياً فيما بينها وأعطت وزناً طرياً بلغ 1.039، 1.118 غم على التوالي، كذلك أشارت النتائج إلى تفوق معاملات التداخل بالتراكيز 1، 1 و 1، 2 و 0.01، 2 ملغم/لتر على التوالي من الـ BA و NAA معنوياً عن باقي معاملات التداخل وأعطت أوزاناً طرية للكالس بلغت 1.503، 1.741، 1.552 غم على التوالي.

جدول 2: تأثير BA و NAA في الوزن الطري للكالس (غم) المستحث من السويقات الجينية السفلى والأوراق الفلجية لهجين الـ GS-12

معدل تراكيز BA	تراكيز NAA (ملغم/لتر)				تراكيز BA (ملغم/لتر)
	3	2	1	0	
0.124	0.118	0.204	0.173	0.000	0.00
0.745	0.647	0.735	0.845	0.751	
0.310	0.000	0.545	0.694	0.000	0.01
1.033	1.156	1.552	1.424	0.000	
0.157	0.208	0.418	0.000	0.000	0.10
0.249	0.168	0.445	0.384	0.000	
1.195	0.817	1.390	1.368	1.205	1.00
1.282	0.913	1.741	1.503	0.970	
	0.286	0.639	0.559	0.301	معدل تراكيز NAA
	0.721	1.118	1.039	0.430	
	تراكيز BA = 0.1541		تراكيز BA = 0.1926		أ.ف.م. 0.05
	تراكيز NAA = 0.1541		تراكيز NAA = 0.1926		
	تراكيز BA X NAA = 0.3081		تراكيز BA X NAA = 0.3853		

الأوراق الفلجية

السويقات الجينية السفلى

لاحظنا إن الكالس الناشئ على الأوراق الفلجية لكلا الهجينين المزروعة على وسط MS المجهز بـ 0.1 ملغم/لتر من الـ BA متداخلاً مع الـ NAA بالتراكيز 1 أو 2 أو 3 ملغم/لتر (جدولي 1 و 2) امتاز بكونه نسيجاً حبيبياً "Nodular هشاً" ذي سطح أملس أخضر اللون فضلاً عن تراوح أوزانه بين 168-587 ملغم وبهذا فقد اعتمدنا الكالس الناشئ من الأوراق الفلجية لكلا هجيني الطماطة المزروعة في وسط MS المجهز بـ 80 غم/لتر من السكر والـ BA و NAA بالتركيز 0.1 و 3 ملغم/لتر على التوالي واللذين أعطيا كالسا "جنيبياً" بوزن 0.171، 0.168 غم لهجيني الشروق و GS-12 على التوالي، إذ أعيدت زراعة هذا الكالس على وسط MS الصلب المجهز بتوليفات من منظمات النمو النباتية لتحفيزه على تكوين الأجنة الجسمية.

دلت نتائج هذه التجربة على أن استخدام الـ BA بتداخله مع الـ NAA يعطي كالسا طرياً مفككاً يضم في نسجه العديد من المراكز المرستيمية الجينية، وكما هو معروف فإن فعالية السايتوكاينينات تزداد إذا ما احتوت السلسلة الجانبية على ثلاث

أواصر مزدوجة بعكس الأنواع التي تحتوي على أصرتين أو أصرة واحدة مزدوجة فضلاً" عن احتواء الـ BA على حلقة البنزويل Benzyl وبذلك فهو يعد من أكثر السايبتوكاينينات فعالية وأرخصها ثمناً" (10)، فضلاً عن فعالية الأوكسين NAA وتأثيره في استحثاث نسيج الكالس والذي يعزى إلى دوره المباشر في زيادة انقسام وتوسع خلايا الجزء النباتي المزروع وحثه على تكوين الكالس الابتدائي فضلاً عن زيادة انقسام خلايا الكالس بوجود التركيز الأمثل للأوكسين (11).

2. تحفيز نشوء الأجنة الجسمية بزراعة الكالس على وسط MS الصلب:

تشير نتائج جدول 3 إلى تأثير تراكيز مختلفة من الـ BA و IAA في تحفيز نشوء الأجنة الجسمية لهجين الطماطة قيد الدراسة، فبالنسبة لهجين الشروق، تفوق معدل تركيز الـ BA البالغ 2 ملغم/لتر والمضاف إلى وسط MS الصلب معنوياً" عن باقي التراكيز إذ أعطى أعلى معدل لعدد الأجنة بلغ 3.575 جنين جسيمي وكذلك تفوق نفس التركيز من الـ IAA معنوياً" عن باقي التراكيز وأعطى أعلى معدل لعدد الأجنة الجسمية المتكونة بلغ 2.400 جنين. أما بالنسبة للتداخل بين BA و IAA فقد كان له تأثيراً واضحاً" في معدل عدد الأجنة الجسمية المتكونة لهذا الهجين والذي أعطى 6.500 جنين عند التركيز 2 ملغم/لتر من كل من BA و IAA والذي اختلف معنوياً" عن باقي تداخلات التجربة.

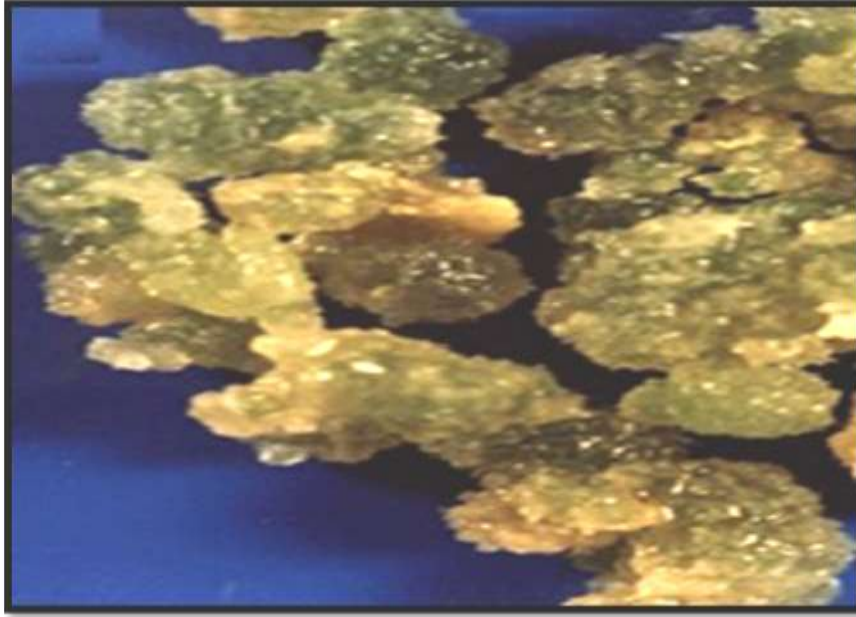
جدول 3 : تأثير BA و IAA في معدل عدد الأجنة الجسمية الناشئة من الكالس الجيني لهجين الطماطة (تم زراعة 100 ملغم من الكالس/مكرر)

معدل تراكيز BA	تراكيز IAA (ملغم/لتر)				تراكيز BA (ملغم/لتر)
	3	2	1	0	
0.000	0.000	0.000	0.000	0.000	0
0.000	0.000	0.000	0.000	0.000	
0.225	0.000	0.900	0.000	0.000	1
0.000	0.000	0.000	0.000	0.000	
3.575	4.200	6.500	3.600	0.000	2
0.925	0.000	2.100	1.600	0.000	
0.900	0.000	2.200	1.400	0.000	3
0.000	0.000	0.000	0.000	0.000	
	1.050	2.400	1.250	0.000	معدل تراكيز IAA
	0.000	0.525	0.400	0.000	
	تراكيز BA = 84.76		تراكيز BA = 84.26		أ.ف.م. 0.05
	تراكيز IAA = 84.76		تراكيز IAA = 84.26		
	BA X IAA = 97.53		BA X IAA = 168.52		

هجين GS-12

هجين الشروق

أما بالنسبة لهجين GS-12، يلاحظ أن معدل التركيز 2 ملغم/لتر من الـ BA حفز من تكوين الأجنة الجسمية بمعدل بلغ 0.925 جنين والذي تفوق معنوياً" عن باقي التراكيز الأخرى التي فشلت في استحثاث الأجنة الجسمية من الكالس المزروع في وسط MS المجهز بهذه المعاملات. فيما يخص معدل تراكيز الـ IAA فلم يختلف التركيز 2 عن التركيز 1 ملغم/لتر معنوياً" عن بعضهما والذان أعطيا معدل عدد أجنة بلغ 0.595، 0.400 جنين على التوالي. أما بالنسبة للتداخل بين BA و IAA فقد تفوق التداخلين بالتراكيز 2، 1 و 2، 2 ملغم/لتر من هذين المنظمين معنوياً" على باقي التداخلات وأعطيا معدل عدد أجنة بلغ 1.600 و 2.100 جنين على التوالي (شكل 1).



شكل1: نشوء الأجنة الجسمية من الكالس الجنيني لهجين الـ GS-12 عند زراعته على وسط MS المجهز بالـ BA و IAA بالتراكيز 2، 1 ملغم/لتر على التوالي بعد شهر من الزراعة

يوضح الجدول 4 تأثير إضافة تراكيز مختلفة من BA و 2,4-D الى وسط MS المجهز بـ 80 غم/لتر من السكروز على عدد الأجنة الجسمية المتكونة من كالس هجيني الطمطة المستخدمة. فبالنسبة لهجين الشروق، نلاحظ أن معدل تركيز الـ BA البالغ 2 ملغم/لتر تفوق معنوياً" عن باقي التراكيز وأعطى معدل عدد أجنة بلغ 5.100 جنين جسيمي وكذلك تفوقت معاملي الـ 2,4-D بالتراكيز 2 و 1 ملغم/لتر معنوياً" عن معاملي المقارنة و 3 ملغم/لتر. فيما يخص التداخل بين الـ BA و 2,4-D فيلاحظ إن كالس هجين الشروق المزروع في وسط MS المجهز بتركيز 2 ملغم/لتر من كل من هذين المنظمين قد حفزا من تكوين الأجنة الجسمية بمعدل بلغ 9.500 جنين متفوقاً" عن باقي التداخلات المستخدمة في هذه التجربة باستثناء المعاملة المضافة بالتراكيز 2 و 1 من كل من الـ BA و 2,4-D على التوالي.

فيما يخص هجين الـ GS-12، تفوق معدل تركيز 2 ملغم/لتر من الـ BA معنوياً" عن باقي تراكيز هذا الساييتوكاينين وأعطى معدل عدد أجنة بلغ 6.025 جنين في حين لم تختلف معاملة التركيز 1 ملغم/لتر من الـ 2,4-D عن التركيز 2 ملغم/لتر معنوياً" عن بعضهما وأعطيا معدل عدد أجنة بلغ 3.625، 4.425 جنين جسيمي على التوالي، أما بالنسبة للتداخل بين الـ BA و 2,4-D فيلاحظ أن المعاملتين المجهزتين بالتراكيز 2، 1 و 2، 2 ملغم/لتر من هذين المنظمين قد حفزتا كالس هجين الـ GS-12 من تكوين الأجنة الجسمية بمعدل بلغ 8.900، 9.700 جنين جسيمي على التوالي، ولم تختلف هاتين المعاملتين معنوياً" عن بعضهما ولكنهما اختلفتا عن باقي التداخلات.

جدول 4: تأثير BA و2,4-D في معدل عدد الأجنة الجسمية الناشئة من الكالس الجنيني لهجين الطماطة (تم زراعة 100 ملغم من الكالس/مكرر)

معدل تراكيز BA	تراكيز 2,4-D (ملغم/لتر)				تراكيز BA (ملغم/لتر)
	3	2	1	0	
0.000	0.000	0.000	0.000	0.000	0
0.000	0.000	0.000	0.000	0.000	
3.400	3.200	5.800	4.600	0.000	1
1.900	1.600	3.100	2.900	0.000	
5.100	4.200	9.500	6.700	0.000	2
6.025	5.500	9.700	8.900	0.000	
1.325	0.000	001.6	3.700	0.000	3
1.900	0.000	4.900	2.700	0.000	
	1.850	4.225	3.750	0.000	معدل تراكيز 2,4-D
	1.775	4.425	3.625	0.000	
	تراكيز BA = 117.67 تراكيز 2,4-D = 117.67 BA X 2,4-D = 235.34		تراكيز BA = 141.61 تراكيز 2,4-D = 141.61 BA X 2,4-D = 283.22		أ.ف.م. 0.05

هجين GS-12

هجين الشروق

أن اتخاذ القرار باستخدام الـ 2,4-D أو الـ IAA في تكوين الأجنة الجسمية من الكالس المستحث يرتبط بطبيعة الهدف من البحث أو الدراسة، فإذا كان المطلوب كمية كبيرة من هذه الأجنة لأجراء تجارب معينة وان موضوع التغيرات غير ضروري، في هذه الحالة يمكن استخدام الـ 2,4-D الذي يمكن بواسطته الحصول على أكبر كمية ممكنة أما إذا كان المطلوب هو الإكثار السلالي وإنتاج نباتات مطابقة للنبات الأم فيفضل استخدام الـ IAA بالرغم من قلة عدد الأجنة الجسمية المنتجة.

يتضح من معاملات التداخل الواردة في نتائج التجربة الحالية عدم تكون الأجنة الجسمية من أنسجة الكالس المزروعة في وسط MS الخالي من منظمات النمو النباتية (معاملة المقارنة) أو يحتوي على تراكيز مختلفة من السايبتوكاينين BA لوحده أو تراكيز مختلفة من الأوكسينين IAA و2,4-D لوحدهما ولهجين الطماطة المستخدمة وهذا يعود الى أن تداخل كل من السايبتوكاينين والأوكسين هو متطلب أساسي ومهم في نشوء الأجنة الجسمية من الأجزاء المزروعة مباشرة أو من أنسجة الكالس المستحث تكوينه وهذا يعزى الى الدور الذي يؤديه التوازن بين تراكيز هذين النوعين من منظمات النمو النباتية في تحديد نمط التمايز الخلوي وتكوين الأعضاء خارج الجسم الحي (12) و (13).

يؤكد (14) أنه على الرغم من امتلاك الخلايا الحية للطاقة التطورية الكامنة Totipotency التي تتيح لها الانقسام والنمو والتطور فيما لو وفرت لها الظروف الملائمة، فان عدد الأجنة الجسمية المتكونة من هذه الخلايا قليل مقارنة بأجمالي الخلايا الممتلئة لهذه الطاقة ويعزوها لعدة أسباب منها أن قابلية الخلايا على الاستحثاث الجنيني مرتبط بشكلها حيث تمتلك 85-90% من الخلايا الكروية الشكل هذه القابلية وتتناقص الى 10% مع الخلايا البيضوية الشكل، كذلك تلعب نسجة الكالس دوراً مهماً في الاستحثاث الجنيني فخلايا الكالس الحبيبي المفكك ذو السطح الأملس قادرة على إعطاء أجنة جسمية بعكس الكالس الصلب المتماسك ذو السطح الخشن (شكل 2) والذي أثبتت العديد من البحوث فشله في تكوينها.



شكل 2: كالس صلب متماسك ذو سطح خشن خال من المراكز الجنينية والمستحث من السويقات الجنينية السفلى لهجين الشروق

تتفق نتائج هذه التجربة مع ما وجدته (8) التي قامت بتجزئة الكالس المستحث تكوينه من الأوراق الفلقية لبادرات الطماعة وإعادة زراعته على وسط MS المجهز بتركيز من BA و IAA وأخرى من الـ BA و 2,4-D وبعد اسبوعين من الزراعة لاحظت توسع قطر الكالس مع ظهور أنسجة خضراء منتظمة النمو كانت منطلقاً لتكون الأجنة الجسمية، كما أكد كل من (5) و (6) على أن الأجنة الجسمية يمكن الحصول عليها من كالس نبات البنج Henbane العائد للعائلة الباذنجانية وذلك عند نقل الكالس الجنيني المستحث من الأوراق الفلقية الى وسط MS المجهز بالـ BA و NAA حيث أعطى هذا الوسط عند إعادة زراعة الكالس الجنيني عليه الأجنة الجسمية بكل أطوارها.

تتفق نتائج هذا البحث بكون الساييتوكاينينات عاملاً "مهماً" في نشوء الأجنة الجسمية مع ما توصل إليه (15)، إذ بينت النتائج نجاح كالس الخيار *Cucumis sativus* L. بإعطائه الأجنة الجسمية عند زراعته على وسط MS المجهز بالـ TDZ بتركيز 2 ملغم/لتر.

المصادر:

1. FAO Statistical Database. 2008. FAOSTAT Agriculture. Data. URL., <http://faostat.fao.org>. date of access 30 July.
2. مطلوب، عدنان ناصر؛ سلطان، عز الدين و عبدول، كريم صالح. 1980. إنتاج الخضر. مطابع مديرية دار الكتب للطباعة والنشر، جامعة الموصل، العراق.
3. Stern, K.R.; Jansky, S. and Bidlack, J.E. 2003. Introductory Plant Biology. 4th. Edition , USA, pp. 461-485.
4. سلمان، محمد عباس. 1988. أساسيات زراعة الخلايا والأنسجة النباتية. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي، جامعة بغداد، العراق.
5. Chand, S.; Basu, P. and Maheshwari, N. 1994. Somatic embryogenesis and plant regeneration from tissue cultures of *Hyoscyamus muticus* L., J. plant bioch. Biotechnology, 3:53-54.
6. Pandey, A. and Chand, S. 2005. Efficient plant regeneration from encapsulated somatic embryos of *Hyoscyamus muticus* L., Indian J. of Biotechnology, 4:546-550.
7. Murashige, T. and Skoog, F. 1962. A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco cultures. Physiol. Plant, 15: 473-497.
8. Plevnes, D. R.; Kulpa, D. and Kurek, J. 2007. Somatic embryogenesis in callus cultures of tomato. Zeszyty problemowe postepow nauk rolniczych. 523:185-193.
9. الساهوكي، مدحت و وهيب، كريمة محمد. 1990. تطبيقات في تصميم وتحليل التجارب. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. العراق.
10. Sudarmonowati, E.; H. F. Supatmi and N. Ardiyanti. 2009. Factors affecting friable embryogenic callus in several plant species. J. of Biotechnology Research in Tropical Region, 2(2):1-5.
11. Rao, P. V. L. and Singh, B. 1991. Plantlet regeneration from encapsulated somatic embryos of hybrid *Solanum melongena* L. Plant Cell Reports, 10:7-11.
12. Ramakrishnan, K.; Gnanam, R.; Sivakumar, P. and Manickam, A. 2005. *In vitro* somatic embryogenesis from cell suspension cultures of cowpea (*Vigna unguiculata* (L.) Walp). Plant Cell Reports. 24:449-461.
13. Neumann, H; Kumar, A. and Imani, J. 2009. Plant Cell and Tissue culture- A tool in Biotechnology. Basics and Applications. Germany, pp. 90-137.
14. Figueroa. F. R. Q.; Herrera, R. R.; Avalos, R. M. G. and Vargas, V. M. L. 2006. Embryo production through somatic embryogenesis can be used to study cell differentiation in plants. Plant Cell Tissue and Organ Culture, 86:285-301.
15. El-Zeiny, O. A. H. 2007. The highest population of plantlets from somatic embryogenesis and economical evaluation of cucumber plant (*Cucumis sativus* L.) *In vitro*. J. of Applied Science Research, 3(11):1460-1471.