

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

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

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/التر من السكرور وتوسيعه من BA وبتركيز 0.1 و 3 ملغم/التر على التوالي لهجيني الطماطة الشروق و GS-12 أعطى كالس "جيني" هشا" بوزن طري يقل عن 200 ملغم للمكرر الواحد والذي استخدم في أوساط استحثاث النشوء غير المباشر للأجنحة الجسمية. أشارت النتائج إلى أن التداخل بين BA و IAA بالتركيز 2 ملغم/التر لكل منها أعطى أعلى معدل لعدد الأجنحة الجسمية المكونة من كالس الهجينين وبالنسبة 6.500، 2.100 جنين جسمى على التوالي، في حين أعطى التداخل بين الـ BA و D-2,4-D بالتركيز 2 ملغم/التر لكل منها معدل عدد أجنحة جسمية بلغ 9.500 جنين لهجين الشروق و 9.700 جنين جسمى 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 cotyledenous leaves for AL-Chroorouk 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 الخضر المهمة والشائعة في العالم إذ يأتي أنتاجها 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 الباننجانية Solanaceae التي تضم 90 جنساً و 3000 نوعاً من النباتات (2، 3). لا تحصر قابلية النباتات المزهرة على تكوين الأجنحة من البيضة المخصبة فقط بل يمكن للخلايا الجسمية المفصولة من أجزاء نباتية مختلفة أن تكون أجنحة 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 الباننجانية وتوصلا إلى استحثاث الكالس العقدي ذي التراكيب الجنينية من زراعة الأوراق الفلقية المستأنصلة من بادرات هذا النبات على وسط MS (Murashige and Skoog) (7) المجهز بالـ BA (Benzyl adenine) و NAA (Naphthalene acetic acid) بالتركيز 0.5 ملغم/التر لكل منها وأعطى هذا الوسط عند إعادة زراعة الكالس الجنيني عليه الأجنحة الجسمية بكافة أطوارها، كما أجرت الباحثة Plevnies (8) دراسة كان الهدف منها تقييم الدور الذي تلعبه عد من منظمات النمو النباتية في نشوء الأجنحة الجسمية من كالس الطماطة الجنيني، 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) و 2,4-D (Dichlorophenoxy acetic acid) فضلاً عن معاملات أخرى احتوت على الـ IAA أو 2,4-D دون إضافة السايتوكانينات. وهنا أثبتت الـ BA دوراً في الاستحثاث الجنيني، إذ فشلت الأوساط الخالية منه بتكون الأجنحة في حين أعطت الأوساط ذات التوليفات الثنائية من الـ BA و IAA والـ BA و D-2,4-D أعداداً من الأجنحة تراوحت بين 5-9 أجنة لكل جزء نباتي. تهدف هذه الدراسة إلى تحديد نوع وتركيز بعض الأوكسينات المتداخلة مع السايتوكانين BA في استحثاث الأجنة الجسمية من الكالس الجنيني المستحث من الأوراق الفلقية لهجيني الطماطة المستخدمة قيد الدراسة.

المواد وطرائق العمل:

عمقت بذور هجيني الشروق و GS-12 بمحلول القاصر التجاري بتركيز 4% مدة 10 دقائق ثم غسلت بالماء المقطر المعقم ثلاث مرات ثم زرعت في أطباق بتري (عمقت بوضعها في حاويات معدنية خاصة لهذا الغرض Canisters) ووضعت في جهاز الموصدة Autoclave على درجة حرارة 121°C وضغط 1.04 كغم/سم² لمدة 45 دقيقة تحتوي على أوراق ترشيح معقمة ومرتبة بالماء المقطر المعقم وأغلقت جيداً باستخدام Parafilm، حضنت البذور على درجة حرارة 25°C ± 2°C وإضاعة 1000 لوكس مدة 16 ساعة ضوء و 8 ساعات ظلام، ويلاحظ أن هذه الظروف طبقت في جميع التجارب اللاحقة التي تستلزم التحضين ولجميع الأجزاء النباتية الممزروعة (بذور، سويقات جينية سفلية، أوراق فلقية، كالس)، بعد أسبوعين أخذت البادرات النامية واستؤصلت منها الأجزاء المطلوبة وهي السويقات الجينية السفلية (بطول 5 ملم للسويقة) والأوراق الفلقية وكلأ هجيني الشروق GS-12. لعرض استئثار الكالس، زرع هذين الجزيئين على انفراد على وسط MS المجهز بـ 80 غم/تر من السكروز ودرس تأثير الـ BA بالتراكيز 0، 0.1، 0.01، 1 ملغم/تر بالتدخل مع الأوكسين NAA بالتراكيز 0، 1، 2، 3 ملغم/تر للمنظم الثاني وكلأ 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 وكل جزء نباتي وكل هجين. على ضوء النتائج المتحصل عليها من هذه التجربة، تم اختيار الكالس الجيني الذي يقل وزنه الطري عن 200 ملغم وكلأ الهجينين لكونه نسيجاً "حببياً" Nodular هشاً ذي سطح أحمس اللون وزرع بعشر مكررات لكل معاملة (وزن كل مكرر 100 ملغم من الكالس الطري) على وسط MS المجهز بـ 80 غم/تر من السكروز وتوليفة من الـ BA متداخلاً مع الأوكسين IAA بالتراكيز 0، 1، 2، 3 ملغم/تر لكل منها والـ BA متداخلاً مع D-4,2,0.3 ملغم/تر وأعيدت زراعتها بعد أسبوعين على نفس الوسط الغذائي وأخذت النتائج الخاصة بعد الأجنحة الجسمية بطورها الطوري بطيء تراوح بين 3-2 ملم المتكونة بعد شهر من الزراعة والتي حسبت تحت عدسة المجهر التشريري بقوة تكبير 10 مرات. نفذت التجربة بإتباع التجارب العاملية وفق التصميم العشوائي التام CRD بعشرة مكررات وقورنت المتواسطات باستعمال أقل فرق معنوي L.S.D. على مستوى احتمال 5% لبيان الفروقات الإحصائية بين متواسطات المعاملات (9).

النتائج والمناقشة:

1. تأثير إضافة تراكيز من BA إلى وسط MS في الوزن الطري للكالس المستاخت فيما يخص تأثير إضافة تراكيز مختلفة من الـ BA و NAA على وسط MS على الوزن الطري للكالس المستاخت من السويقات الجينية السفلية أو الأوراق الفلقية لهجين الشروق، تبين نتائج جدول 1 وجود فروقات معنوية بين تراكيز الـ BA المستخدمة لاستئثار الكالس من السويقات الجينية السفلية، إذ يلاحظ أن أعلى معدل للوزن الطري للكالس المتكون منها بلغ 1.606 غ عند التراكيز 1 ملغم/تر والذي اختلف معنويًا عن باقي التراكيز. وكذلك تفوق NAA بالتراكيز 1 ملغم/تر معنويًا عن باقي التراكيز وأعطى أعلى وزن طري بلغ 1.199 غ، أما فيما يخص التداخل بين الـ BA و NAA فيلاحظ من الجدول 1 أن أعلى وزن طري تم الحصول عليه من زراعة السويقات الجينية على وسط MS المجهز بـ 1 ملغم/تر من كل من BA و NAA والذي بلغ 2.146 غ و اختلف معنويًا عن باقي معاملات التداخل.

جدول 1: تأثير BA و NAA في الوزن الطري للكالس (غم) المستاخت من السويقات الجينية السفلية والأوراق الفلقية لهجين الشروق

| معدل تراكيز BA | تراكيز NAA (ملغم/تر) | | | | تراكيز BA (ملغم/تر) |
|-------------------|----------------------|-------|-------------------|-------|------------------------|
| | 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 | 0.01 |
| 0.278 | 0.235 | 0.420 | 0.458 | 0.000 | |
| 0.782 | 0.911 | 1.318 | 0.901 | 0.000 | |
| 0.850 | 0.899 | 1.060 | 1.440 | 0.000 | 0.10 |
| 0.284 | 0.171 | 0.587 | 0.378 | 0.000 | |
| 1.606 | 0.949 | 1.623 | 2.146 | 1.707 | 1.00 |
| 1.053 | 0.880 | 1.113 | 1.333 | 0.884 | |
| | 0.591 | 0.907 | 1.199 | 0.427 | معدل تراكيز NAA |
| | 2660. | 0.982 | 0.838 | 0.221 | |
| 0.1510 = BA | | | 0.2124 = BA | | أ.ف.م. 0.05 |
| 0.1510 = NAA | | | 0.2124 = NAA | | |
| 0.3021 = BA X NAA | | | 0.4247 = BA X NAA | | |

الأوراق الفلقية

السويفات الجينية السفلية

أما فيما يخص الأوزان الطيرية للكالس الناشئ من الأوراق الفلقية لهجين الشروق، فقد أشارت النتائج إلى إن لتركيز الـ BA المستخدم تأثيراً في الوزن الطيري للكالس حيث يظهر معدل التراكيز تفوق التراكيز 1 ملغم/لتر معنوياً على باقي تراكيز الـ BA بـ 1.053 غم في حين تشابهت تراكيز الـ NAA البالغة 1 و 2 ملغم/لتر معنوياً فيما بينها وأعطت وزناً "طرياً" بلغ 0.982 غم على التوالي. أما بالنسبة للتدخل بين الـ NAA و BA فألاحظ تشابه المعلمات المعاوينتين المضادتين بالتراكيز 1، 2 ملغم/لتر من الـ NAA على التوالي معنويًا مع بعضها والتي أعطت كالساً بأوزان طيرية بلغت 1.333 و 1.318 غم على التوالي.

أما بالنسبة للأوزان الطيرية للكالس المستحدث من السويقات الجنينية السفلية لهجين الـ GS-12، فيشير الجدول 2 إلى تفوق الـ BA بـ 1 ملغم/لتر معنويًا عن باقي التراكيز والذي أعطى أعلى وزناً "طرياً" بلغ 1.195 غم، في حين لم يختلف تركيز الـ NAA البالغة 1 و 2 ملغم/لتر معنويًا عن بعضهما وأعطت وزناً "طرياً" بلغ 0.559 و 0.639 غم على التوالي. أما بالنسبة للتدخل بين الـ BA و NAA وتاثيرهما في وزن الكالس المستحدث، فقد تشابهت المعلمات المضادة بالتراكيز 1، صفر و 1، 2 ملغم/لتر من الـ BA و NAA ولم تختلف معنويًا فيما بينها وأعطت كالساً بأوزان طيرية بلغت 1.390، 1.368، 1.205 غم على التوالي والتي اختفت معنويًا عن باقي معاملات التداخل.

أما بالنسبة للأوزان الطيرية للكالس المستحدث من الأوراق الفلقية لهجين الـ GS-12، فقد دلت نتائج هذه التجربة على اختلاف استجابة الأوراق الفلقية تبعاً لتركيز الـ BA المضاف، أذ لوحظ تفوق التراكيز 1 ملغم/لتر معنويًا عن باقي التراكيز في استجابتها لنكوبين الكالس وأعطت أعلى وزناً "طرياً" بلغ 1.282 غم في حين لم تختلف تراكيز الـ NAA البالغة 1 و 2 ملغم/لتر معنويًا فيما بينها وأعطت وزناً "طرياً" بلغ 1.118 غم على التوالي، كذلك أشارت النتائج إلى تفوق معاملات التداخل بالتراكيز 1، 2 و 0.01، 0.157، 0.249، 1.195، 1.282 ملغم/لتر على التوالي من الـ BA و NAA معنويًا عن باقي معاملات التداخل وأعطت أوزاناً "طيرية" للكالس بلغت 1.503، 1.741، 1.552 غم على التوالي.

جدول 2 : تأثير BA و NAA في الوزن الطيري للكالس (غم) المستحدث من السويقات الجنينية السفلية والأوراق الفلقية 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 NAA = 0.1926 | تراكيز BA = 0.1926 | تراكيز NAA = 0.1926 | أ.ف.م. | 0.05 |
| تراكيز BA = 0.1541 | تراكيز NAA = 0.3081 | تراكيز BA = 0.3853 | تراكيز NAA = BA X NAA | BA X NAA | |

الأوراق الفلقية

السويفات الجنينية السفلية

لاحظنا إن الكالس الناشئ على الأوراق الفلقية 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 حبيباً "Nodular" ذي سطح أملس أخضر اللون فضلاً عن تراوح أوزانه بين 168-587 غم وبهذا فقد اعتمدنا الكالس الناشئ من الأوراق الفلقية لكلا هجيني الطماطة المزروعة في وسط MS المجهز بـ 80 غم/لتر من السكروز والـ BA و NAA بالتراكيز 0.1 و 3 ملغم/لتر على التوالي واللذين أعطيا كالساً "جنينياً" بوزن 0.171، 0.168 غم لهجيني الشروق و GS-12 على التوالي، أذ 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 بتدخله مع الـ NAA يعطي كالساً "طرياً" مفككاً يضم في نسجته العديد من المراكز المرستيمية الجنينية، وكما هو معروف فإن فعالية السايتوكاينينات تزداد أذ ما احتوت السلسلة الجانبية على ثلاثة

مجلة جامعة كربلاء العلمية - المجلد التاسع - العدد الثالث / علمي / 2011

أواصر مزدوجة بعكس الأنواع التي تحتوي على آصرتين أو آصرة واحدة مزدوجة فضلاً" عن احتواء الـ BA على حلقة البنزيل Benzyl وبذلك فهو يعد من أكثر السايتوكابينيات فعالية وأرخصها ثمناً" (10)، فضلاً" عن فعالية الأوكسين NAA وتأثيره في استحثاث نسيج الكالس والذي يعزى إلى دوره المباشر في زيادة انقسام وتوسيع خلايا الجزء النباتي المزروع وحيث 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 تركيزات مختلفة من الـ BA وIAA في تحفيز نشوء الأجنة الجسمية لهجيني الطماطة قيد الدراسة، فبالنسبة لهجين الشروق، تفوق معدل تركيز الـ BA البالغ 2 ملغم/لتر والمضاف إلى وسط MS الصلب معنوياً" عن باقي التراكيز أذ أعطى أعلى معدل لعدد الأجنة بلغ 3.575 جنين جسمى وكذلك تفوق نفس التركيز من الـ IAA معنوياً" عن باقي التراكيز وأعطى أعلى معدل لعدد الأجنة الجسمية المتكونة بلغ 2.400 جنين. أما بالنسبة للتدخل بين الـ BA وIAA فقد كان له تأثيراً" واضحًا" في معدل عدد الأجنة الجسمية المتكونة لهذا الهجين والذي أعطى 6.500 جنين عند التركيز 2 ملغم/لتر من كل من BA وIAA والذي اختلف معنوياً" عن باقي تدخلات التجربة.

جدول 3 : تأثير BA وIAA في معدل عدد الأجنة الجسمية الناشئة من الكالس الجنيني لهجيني الطماطة (تم زراعة 100 ملغم من الكالس/مكرر)

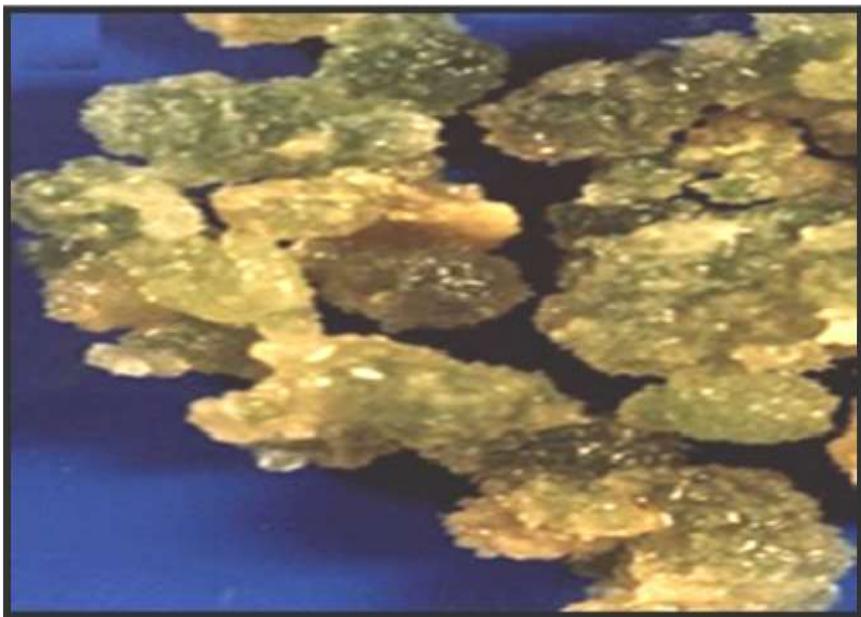
| معدل تركيز BA | تركيز IAA (ملغم/لتر) | | | | تركيز BA (ملغم/لتر) |
|-------------------|----------------------|--------------------|--------------------|--------------------|------------------------|
| | 3 | 2 | 1 | 0 | |
| 0.000 | 0.000 | 0.000 | 0.000 | 0.000 | 0 |
| 0.000 | 0.000 | 0.000 | 0.000 | 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 تركيز IAA |
| | 0.000 | 0.525 | 0.400 | 0.000 | |
| تراكيز BA = 84.76 | تراكيز IAA = 84.26 | تراكيز BA = 84.26 | تراكيز IAA = 84.26 | تراكيز BA = 168.52 | أ.ف.م. 0.05 |
| تراكيز BA = 84.76 | تراكيز IAA = 97.53 | تراكيز BA = 168.52 | تراكيز IAA = 2.100 | تراكيز BA = 2.100 | |

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 تركيز الـ IAA فلم يختلف التركيز 2 عن التركيز 1 ملغم/لتر معنوياً" عن بعضهما والذان أعطياً معدل عدد أجنة بلغ 0.595، 0.400، 0.400 جنين على التوالي. أما بالنسبة للتدخل بين الـ BA وIAA فقد تفوق التداخلين بالتركيز 2، 1 و 2، 2 ملغم/لتر من هذين المنظمين معنوياً" على باقي التدخلات وأعطياً معدل عدد أجنة بلغ 1.600 و 2.100 جنين على التوالي (شكل 1).



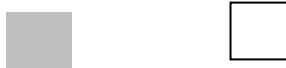
شكل 1: نشوء الأجنة الجسمية من الكالس الجنيني لهجين الـ GS-12 عند زراعته على وسط MS المجهز بالـ BA و IAA بالتركيز 2، 1 ملغمالتر على التوالي بعد شهر من الزراعة

يوضح الجدول 4 تأثير إضافة تراكيز مختلفة من BA و 2,4-D إلى وسط MS المجهز بـ 80 غمالتر من السكروز على عدد الأجنة الجسمية المكونة من كالس هجيني الطماطة المستخدمة. وبالنسبة لهجين الشروق، نلاحظ أن معدل ترکیز الـ BA 2 ملغمالتر تفوق معنوياً عن باقي التراكيز وأعطي معدل عدد أجنة بلغ 5.100 جنين جسمى وكذلك تفوقت معاملتي الـ 2,4-D و 1 ملغمالتر معنوياً عن معاملتي المقارنة و 3 ملغمالتر. فيما يخص التداخل بين الـ BA و 2,4-D فيلاحظ إن كالس هجين الشروق المزروع في وسط MS المجهز بتركيز 2 ملغمالتر من كل من هذين المنظمين قد حفزاً من تكوين الأجنة الجسمية بمعدل بلغ 9.500 جنين متفوقاً عن باقي التداخلات المستخدمة في هذه التجربة باستثناء المعاملة المضافة بالتركيز 2 و 1 من كل من الـ BA و 2,4-D على التوالي.

فيما يخص هجين الـ GS-12، تفوق معدل ترکیز 2 ملغمالتر من الـ BA معنوياً عن باقي تراكيز هذا السايتوکاربینين وأعطي معدل عدد أجنة بلغ 6.025 جنين في حين لم تختلف معاملة التركيز 1 ملغمالتر من الـ 2,4-D عن التركيز 2 ملغمالتر معنوياً عن بعضهما وأعطيها معدل عدد أجنة بلغ 3.625، 3.425 جنين جسمى على التوالي، أما بالنسبة للتداخل بين الـ BA و 2,4-D فيلاحظ أن المعاملتين المجهزتين بالتراكيز 2، 1 و 2، 1 ملغمالتر من هذين المنظمين قد حفزتا كالس هجين الـ GS-12 من تكوين الأجنة الجسمية بمعدل بلغ 8.900، 9.700 جنين جسمى على التوالي، ولم تختلف هاتين المعاملتين معنوياً عن بعضهما ولكنها اختلفتا عن باقي التداخلات.

جدول 4: تأثير BA و 2,4-D في معدل عدد الأجنة الجسمية الناشئة من الكالس الجنيني لهجيني الطماطة (تم زراعة 100 ملغم من الكالس/مكر)

| معدل تراكيز BA | تراكيز D,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 | |
| 117.67 = BA 117.67 = 2,4-D 235.34 = BA X 2,4-D | تراكيز BA تراكيز 2,4-D 235.34 = BA X 2,4-D | 141.61 = BA 141.61 = 2,4-D 283.22 = BA X 2,4-D | | | أ.ف.م. 0.05 |



هجين 12

هجين الشروق

أن اتخاذ القرار باستخدام الـ 2,4-D أو الـ IAA في تكوين الأجنة الجسمية من الكالس المستحدث 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 الساللي وإنماج 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 الممزوجة في وسط MS الخلالي من منظمات النمو النباتية (معاملة المقارنة) أو يحتوي على تراكيز مختلفة من السايتوكاينين BA لوحده أو تراكيز مختلفة من الأوكسيجين IAA و 2,4-D لوحدهما ولهجيني الطماطة المستخدمة وهذا يعود إلى أن تداخل كل من السايتوكاينين والأوكسيجين هو متطلب أساسي ومهم في نشوء الأجنة الجسمية من الأجزاء الممزوجة مباشرة أو من أنسجة الكالس المستحدث تكوينه وهذا يعزى إلى الدور الذي يؤديه التوازن بين تراكيز هذين النوعين من منظمات النمو النباتية في تحديد ننمط التمايز الخلوي وتكون 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، فإن عدد الأجنة الجسمية المتكونة من هذه الخلايا قليل مقارنة بأجمالي الخلايا الممتلكة لهذه الطاقة ويعزوها لعدة أسباب منها أن قابلية الخلايا على الاستئثار الجنيني مرتبطة بشكلها حيث تمتلك 85-90% من الخلايا الكروية الشكل هذه القابلية وتتناقص إلى 10% مع الخلايا البيضوية الشكل، كذلك تلعب نسجة الكالس دوراً "مهما" في الاستئثار الجنيني فخلايا الكالس الحبيبي المفكك ذو السطح الأملس قادرة على إعطاء أجنة جسمية بعكس الكالس الصلب المتماسك ذو السطوح الخشنة (شكل 2) والذي أثبتت العديد من البحوث فشله في تكوينها.



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

تنتفق نتائج هذه التجربة مع ما وجدته (8) التي قامت بتجزئة الكالس المستحدث تكوينه من الأوراق الفلفلية لبادرات الطماطة وإعادة زراعته على وسط MS المجهز بتركيز من BA وIAA وأخرى من الـ 2,4-D وبعد أسبوعين من الزراعة لاحظت توسيع قطر الكالس مع ظهور أنسجة خضراء منتظمة النمو كانت منطفلاً لتكون الأجنة الجنينية، كما أكد كل من (5) و(6) على أن الأجنة الجنينية يمكن الحصول عليها من كالس نبات البنج *Henbane* العائد للعائلة البانجانية وذلك عند نقل الكالس الجنيني المستحدث من الأوراق الفلفلية إلى وسط MS المجهز بالـ BA وNAA حيث أعطى هذا الوسط عند إعادة زراعة الكالس الجنيني عليه الأجنة الجنينية بكل أنظمه.

تنتفق نتائج هذا البحث بكون السايتوكينيات عاملًا مهمًا في نشوء الأجنة الجنينية مع ما توصل إليه (15)، إذ بينت النتائج نجاح كالس الخيار *Cucumis sativus L.* بإعطائه الأجنة الجنينية 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. مطبع 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. الساهوكى، مدحت 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.