

تأثير تركيب الوسط المغذي في إنبات ونمو نبات الزريقاء اللبديّة *Heliotropium hirsutissimum* Grauer المزروعة مخبرياً في الأنابيب

الدكتورة دينا حداد*

الدكتورة حنان حمامي**

مها حمدان***

(تاريخ الإيداع 26 / 7 / 2016. قبل للنشر في 12 / 12 / 2016)

□ ملخص □

تم في هذا البحث دراسة تأثير تركيب الوسط المغذي في إنبات ونمو بذور النوع *Heliotropium hirsutissimum* Grauer (نبات الزريقاء اللبديّة) المزروعة مخبرياً في الأنابيب *In vitro*. حيث تم استخدام الأوساط التالية (الماء، وسط MS جامد Murashige & Skoog، وسط MS 1/2 جامد) مع تراكيز مختلفة من منظم نمو الجبريلين GA3 (0.001- 0.01- 0.1- 1مغ/ل) أو بدونه. أظهرت النتائج تفوق الوسط MS الجامد بوجود الجبريلين 0.1 مغ/ل على باقي التراكيز والأوساط الأخرى، حيث سجل أعلى نسبة إنبات بمعدل 80.5 %، ويمتوسط طول جذر بلغ 20 مم، ومتوسط طول ساق 35 مم بعد أسبوعين من الزراعة. كما تحسنت نسبة الإنبات في الوسط MS 1/2 الجامد مضافاً إليه الجبريلين بتركيز 0.1 مغ/ل، حيث بلغت 75.44 %، وسجل متوسط طول الجذر 19 مم، والساق 24 مم. كما أدى إضافة الجبريلين 0.1 مغ/ل إلى الماء، إلى الحصول على إنبات 65.33 % بعد أسبوعين من الزراعة، ويمتوسط طول جذر 12.66 مم، ومتوسط طول ساق 20 مم. زرعت بعض البادرات الناتجة من أفضل وسط في أصص تحوي تربة مغذية (تورب) وتمت أقلمتها حتى الحصول على نباتات بحالة خضرية جيدة أخذت نتائجها بعد شهر من الزمن.

الكلمات المفتاحية: إنبات البذور في الأنابيب، وسط مغذ، منظم نمو الجبريلين، الزريقاء اللبديّة.

* أستاذ مساعد - قسم علم الحياة النباتية - كلية العلوم - جامعة تشرين - اللاذقية - سورية

** مدرس - قسم علم الحياة النباتية - كلية العلوم - جامعة تشرين - اللاذقية - سورية.

*** طالبة دراسات عليا (دكتوراه) - قسم علم الحياة النباتية - كلية العلوم - جامعة تشرين - اللاذقية - سورية.

Effect of media culture composition on In Vitro germination and growth of seeds of *Heliotropium hirsutissimum* Grauer

Dr. Dina Haddad*
Dr. Hanan Hamame**
Maha Hamdan***

(Received 26 / 7 / 2016. Accepted 12 / 12 / 2016)

□ ABSTRACT □

The effect of different culture medias (water, MS solid, MS 1/2 solid) on germination and growth of *heliotropium hirsutissimum* Grauer. in vitro was studied with different concentrations of gibberellic acid (0.001-0.01-0.1 and 1 mg/l).

The results showed that best germination rate (80.5%) and root (20mm) and shoot (35mm) growth were obtained in MS solid medium with 0.1mg/l GA3.

Addition of 0.1mg/l GA3 to MS1/2 solid medium improved germination rate (75.44%), root (19mm), and shoot (24mm) growth.

When GA3 (0.1 mg/l) was added to water medium, germination rate reached (65.33%), as well as root and shoot growth (12.66mm and 20mm) alternatively after 2 weeks of planting.

Seedling of MS solid medium were transferred into pots contained torp medium to adapting them with outside environment, and then surviving their growth until maturity after 4 weeks.

Key words: Germination seeds in vitro, Culture Medium, Gibberellic acid, *Heliotropium*.

* Associate Professor, Department of Botany, Faculty of sciences, Tishreen University, Lattakia, Syria.

** Assistant Professor, Department of Botany, Faculty of sciences, Tishreen University, Lattakia, Syria.

*** Postgraduate student, Department of Botany, Faculty of sciences, Tishreen University, Lattakia, Syria

مقدمة:

تطورت تقنية زراعة الأنسجة النباتية تطوراً كبيراً خلال العقود الأربعة الماضية، وتم التركيز على إنتاج المواد الإستقلابية الثانوية كـ *rosmarinic acid*, *naphtaquinone*, *Pyrrolizidine alkaloids* بالإضافة إلى إكثار الأنواع النباتية مخبرياً *In vitro* (Koca et al., 2012).

تعد الفصيلة البوراجينية *Boraginaceae* إحدى الفصائل التي طبقت عليها التقانات الحيوية بسبب قيمتها الاقتصادية، الطبية، التزيينية، موادها الإستقلابية الثانوية بالإضافة لأنواعها المهددة بالإنقراض. (Rodriguez et al., 2012)

تحتوي هذه الفصيلة المعروفة بـ *Borage* أو *don't forget me* (أي لاتتساني) أكثر من 154 جنساً موزعاً في 2500 نوعاً في العالم (Boulos, 2000)، يأتي منها في سورية 29 جنساً موزعاً في 91 نوعاً وفقاً لـ (Mouterde, 1983). ينتمي النوع المدروس لشعبة مغلفات البذور *Dictyledonaea=Magnoliopsida* وتحت صف النجميات *Asteridae* ورتبة الشفويات *Lamiales* (Cronquist, 1981)

درس (2007) Kumar&Rao تأثير الوسط الجامد بدون منظم نمو (*MS* و *1/2MS*) في النسبة المئوية لإنبات بذور نبات الزريقاء الهندية *Heliotropium indicum*، حيث سجل الوسط *MS* أعلى نسبة إنبات مقارنة بالوسط *1/2MS*، ولاحظنا انخفاضاً في إنبات البذور بمعدل 90% بعد شهر واحد من تخزينها، ولم يسجل الإنبات أي نسبة (0%) بعد 6 أشهر من التخزين. كما قام Bhatia (1983) بدراسة تأثير درجات حرارة مختلفة في معدل إنبات بذور نبات الزريقاء المفترشة *Heliotropium Supinum L.*، واستخدمت الدرجات التالية (C°):

1. حرارة المخبر التي تراوحت بين 19.5-25.6.

2. درجة ثابتة 35.

3. درجة ثابتة 10.

4. (10 ثم 35°) كل 12 ساعة على التوالي، ووجد بأن هذا التطبيق (4) سجل أعلى نسبة إنبات مقارنة

بالدرجات السابقة، بينما كان للدرجة 10 نتيجة سلبية في الإنبات.

بينت الدراسة التي قام بها Hunt et al. (2006) حول تأثير درجات حرارة مختلفة (20°-25°-30°) في معدل إنبات بذور نبات الزريقاء الأوروبية *Heliotropium europaeum* أن الدرجة 25° كانت الأفضل في نسبة الإنبات. كما استخدم Al wahibi& Bukhar (2013) الورقة كمعيار تصنيفي، من خلال القيام بدراسة تشريحية

لأوراق 4 أنواع من جنس *Heliotropium* وهي:

(الزريقاء الملحية) *H.curassavicum*, *H.strigosum*, *H.subulatum*, *H.digynum*

حيث درست خلايا البشرة، الصانعات الخضراء، وجود أو غياب أوكسالات الكالسيوم، الحزم الوعائية بالإضافة إلى نمط التعريق، ولوحظ وجود اختلاف في ترتيب خلايا البشرة وفي أشكال الصانعات الخضراء بين الأنواع المدروسة،

بينما وجدت أوكسالات الكالسيوم في خلايا الميزوفيل (الطبقة الوسطى) عند نوعين فقط وهما الزريقاء

الخسنة *H.subulatum* والزريقاء ثنائية الكرايل *H.digynum*.

يعد الجبريلين GA3 من منظمات النمو النباتية التي ساهمت في إنبات بذور العديد من الأنواع،

حيث كان للتراكيز المنخفضة منه دوراً إيجابياً في زيادة نسب إنبات بذور نبات الخس (*Lactuca sativa*)

والشعير (*Hordeum vulgare*) بشكل ملحوظ. (Kabar&Baltepe,1989) يختلف تأثير GA3 حسب تركيزه ومكان تأثيره والوسط المستخدم وحسب النوع النباتي (Patel&Mankad, 2014) ، بينت الباحثة ابراهيم (2012) الدور الإيجابي لـ GA3 (بالتراكيز المنخفضة) في كسر سكون البذور لدى أحد أنواع نبات الجرجير (*Nasturtium officinale*) بدلاً من معاملتها بالحرارة المنخفضة و ثم تعريضها للضوء، حيث كان له دوراً منشطاً لعملية الإنبات حتى في الظلام.

لاحظ الباحثان (Sauls&Campbell, 1980) زيادة متوسط إنبات بذور الأفوكادو عند معاملتها بـ GA3 (250 ppm)، ودرس (Butola&Badola, 2004) الدور الإيجابي لـ GA3 بالتراكيز المنخفضة في تحفيز نمو بذور نبات حشيشة الملاك *Angelica glauca*، ولاحظ pradhan&Badola, (2010) تأثير GA3 (50-350 µM) في نمو وقصر فترة إنبات بذور النوع *Swertia chirayita*. يساهم GA3 في تناول السويقة من خلال دوره في زيادة انقسام الخلايا، فقد لاحظ (Scott, 1984) زيادة طول شتلات النباتات العطرية المعاملة بالجبرلين، كما يؤثر GA3 في إنتاج الأنزيمات المسؤولة عن تحليل المدخرات في الحبوب، ويؤخر تساقط أوراق وثمار الليمون عند رشها بتركيز مدروسة منه (Salisbury&Ross, 1922) كما لاحظ (Ram et al., 1970) حدوث إزهار مبكر عند نبات فم السمكة *Antirrhinum majus* عند رشه بـ (5-25 ppm) من الجبرلين.

لجنس *Heliotropium* أهمية طبية، حيث استخدم نبات الزريقاء الهندية *H.indicum* قديماً في الطب الشعبي لعلاج التقرحات الجلدية والحروق والجروح والتهاب الجلد والروماتيزم. (Bagadekar&Jayaraj, 2011; Hassan et al., 2010; Kumar&Rao, 2007)

وأظهرت الدراسات احتواء خلاصات جذور النوع *H.indicum* على أشباه القلويدات Alkaloids والستيروئيدات Steroids والكربوهيدرات Carbohydrates (Bagadekar&Jayaraj, 2011). كما استخدمت خلاصات أوراق *H.kotschy* كمضاد لسّم الأفعى (Sadeghi et al., 2009)، وفي الدراسات الحديثة، قام الباحث (Alcontres, 2014) بدراسة تأثير مستخلصات الأنواع التالية: *H.dolosum*, *H.hirsutissimum*, *H.lasiocarpum* على الخلايا السرطانية عند مرضى سرطان البروستات، حيث لوحظ انخفاض في معدل انتشار الخلايا السرطانية بنسبة 70% لكل 10 مغ/ل عند نبات الزريقاء الساحلية (حشيشة العقرب) *H.dolosum*، وبنسبة 50% عند النباتين: الزريقاء لامع الثمر *H.lasiocarpum* والزريقاء اللبديّة *H.hirsutissimum*. لكل 10مغ/ل.

أهمية البحث وأهدافه:

يعتبر جنس *Heliotropium* من النباتات الهامة طبياً واقتصادياً، ونظراً لقلّة الدراسات المخبرية حول إنباته، وضرورة تحديد الشروط المثلى والأوساط المناسبة لإنباته مخبرياً والحصول على نباتات في أي فترة من السنة، من أجل استخدامها في دراسات لاحقة، فقد هدف البحث إلى:

1. دراسة تأثير أوساط مغذية في معدل إنبات ونمو بذور النوع *H.hirsutissimum* وتحديد أفضلها.
2. إكثار وأقلمة النباتات النامية داخل الأنابيب الزجاجية والناجمة من أفضل وسط.

طرائق البحث ومواده:

1. المادة النباتية *Heliotropium hirsutissimum*:

نبات عشبي حولي طوله (10 - 50) سم مكسو بالأشعار، متفرع عند القاعدة. الساق أسطوانية منتصبة، والأوراق بيضوية الشكل. النورة انتهائية مترابطة تشبه السنبلة، بسيطة أو متفرعة. الأزهار بيضاء مصفرة، لاطئة. يتكون الكأس من 5 سبلات والتويج من 5 بتلات بيضاء ذات لون أصفر عند قمة الأنبوبة التويجية. الأسدية عددها 5 مثبتة قرب قاعدة الأنبوبة التويجية، والمآبر شبه لاطئة. الميسم لاطئ، يأخذ شكل قنسوة (وسادة). تتألف الثمرة من 4 جويئات أو بندقات. الشكل (1). أماكن الإنتشار في العالم: سورية، لبنان، فلسطين، تركيا، أفريقيا، بلغاريا واليونان. أماكن الإنتشار في سورية: اللاذقية، بانياس، القنيطرة وتدمر. تم توصيف النوع بالرجوع إلى المراجع العلمية المختصة من قبل (حداد، 2011)، وهي:

(Mouterde, 1983; Davis, 1978; Boulos, 2000)



الشكل (1) الوصف العام للنبات المدروس

2. قياس أبعاد الثميرات والبذور المستخدمة:

جمعت الثميرات من النبات مباشرة، وحفظت في عبوات بلاستيكية، ثم قيست أبعاد 50 ثميرة وبذرة باستخدام مسطرة ميليمترية مدرجة، وتم حساب المتوسط الحسابي \bar{X} والانحراف المعياري $SD \pm$ لكل منهما. كما هو موضح في الجدول (1):

الجدول (1) أبعاد الثميرات والبذور المدروسة (مم)

متوسط طول الثميرة	$SD \pm$	متوسط عرض الثميرة	$SD \pm$	متوسط طول البذرة	$SD \pm$	متوسط عرض البذرة	$SD \pm$
1.654	$0.37 \pm$	0.9	$0.1 \pm$	1.5	$0.06 \pm$	0.8	$0.03 \pm$

3 الأوساط المستخدمة في الإنبات:

تم استخدام ثلاثة أوساط: الماء، MS، 1/2MS (Murashige & Skoog, 1962) مضافاً إليه السكروز بمعدل 30 غ/ل، واستخدمت الأوساط مع تراكيز مختلفة (0.001, 0.01, 0.1, 1) مغ/ل من الجبريلين GA3 أو بدونه. ضبطت درجة الحموضة على 5.6، وأضيف الأغار بمعدل 8 غ/ل، ثم عقت الأوساط المغذية والماء المقطر والأدوات المستخدمة في جهاز الأوتوغلاف في درجة حرارة 121م° مدة 20 دقيقة.

4. تعقيم البذور وزراعتها وحضانها:

عقت الثميرات بوضعها في الكحول الإيثيلي 70% مدة دقيقة واحدة ثم غسلت بالماء المقطر ووضعت في محلول من هيبوكلوريت الصوديوم 10% (وهي نسبة المادة الفعالة) مدة 15 دقيقة ثم غسلت بالماء المقطر المعقم ثلاث مرات. زرعت البذور (بعد تمزيق قمة الثميرة بمشرط حاد) في أطباق معقمة مجهزة بورقة ترشيح مرطبة بالوسط الزرع 10مل (الماء ومنظم النمو)، كما زرعت ضمن أنابيب زجاجية (2.5 X 20) سم حاوية على الوسط المغذي MS (25) مل بمعدل 3 بذرة للأنبوب الواحد (تم الزرع في الأنابيب للتقليل من التلوث الحاصل نتيجة الزرع في الأطباق ذات القطر العريض مقارنة بالأنبوب). تم زرع 30 بذرة لكل تركيز (بمعدل 3 مكرر). تمت عملية التعقيم والزراعة في غرفة العزل (Labtech) المعقمة بالأشعة فوق البنفسجية، ووضعت الأطباق والأنابيب في الحاضنة بدرجة حرارة 25±1 م° وإضاءة 16 ساء/يوم وشدة 1500 لوكس، مع أخذ القراءات أسبوعياً لتحديد نسبة الإنبات وطول الجذر والساق. أجري هذا البحث في مخابر قسم علم الحياة النباتية/ كلية العلوم/ جامعة تشرين.

5. أقلمة النبات:

بعد تحديد الوسط والتركيز الأفضل للإنبات، قمنا بنقل بعض النباتات النامية في الأنابيب بعد وصولها للطول المناسب (بعد شهرين من زراعتها في الوسط المغذي) إلى أصص بلاستيكية تحوي وسط زرع (التورب)، بعد غسل جذورها جيداً بالماء للتخلص من بقايا الأغار. تم تغطية الأصص في البداية بأكياس من النايلون، وتنقيتها بشكل تدريجي حتى إزالة الأكياس نهائياً بعد أسبوع. رطبت التربة بشكل يومي برذاذ مائي مع تعريضها للضوء، وتابعنا نمو النباتات لمدة شهر مع أخذ القراءات أسبوعياً لطول البادرات.

6. الطرق الإحصائية المستخدمة:

تم استخدام برنامج الحزمة الإحصائية للعلوم الاجتماعية (SPSS V18)، وذلك للقيام بعملية التحليل وتحقيق الأهداف الموضوعية في البحث. استخدم مستوى الدلالة (5%)، يقابله مستوى ثقة يساوي (95%) من أجل تفسير نتائج الدراسة، عبر عن النتائج بالمتوسط $\bar{X} \pm SD$ الانحراف المعياري، وتم استخدام الطرق الإحصائية التالية:

- المتوسطات الحسابية والأخطاء المعيارية.
- اختبار تحليل التباين one way anova للمقارنة بين الأطوال في الأسبوع الأول والثاني، ثم المفاضلة بين أفضل الأوساط.
- اختبار L.S.D لاستنتاج مكان تواجد الفروق المعنوية بين الأطوال.

النتائج والمناقشة:

1. تأثير الماء والجبرلين في معدل الإنبات والنمو:

بينت النتائج الموضحة في الجدول (2) مايلي:

سجل الوسط (الماء + 0.1 GA3 مغ/ل) أفضل نسبة إنبات 65.33% بعد أسبوعين من الزراعة، وانخفضت هذه النسبة في الوسط (الماء + 1 GA3 مغ/ل) إلى 64 %، وبلغت 54.66 % في الوسط (الماء + 0.01 GA3 مغ/ل)، وفي الوسط (الماء + 0.001 GA3 مغ/ل) 48 %، بينما لم تتجاوز 44.33 % في الماء لوحده (بدون منظم نمو).

تم حساب متوسط طول الجذر والساق لـ 3 مكررات بعد أسبوعين من الزراعة، وقد أظهرت النتائج

تفوق الوسط (الماء + 0.1 GA3 مغ/ل) على باقي الأوساط، حيث بلغ متوسط طول الجذر 12.66 مم ومتوسط طول الساق 20 مم، بينما انخفض متوسط طول الجذر في الماء (الشاهد) إلى 2.2 مم والساق إلى 3.2 مم.

تتفق نتائجنا مع Al-Selawy (2011) و Cheyed (2008) و Roychowdhury *et al.* (2012)

الذين درسوا دور الجبرلين في تحسين النسبة المئوية للإنبات ونمو البادرة في الذرة الصفراء، وأوضحوا تأثيره في طبقة الأليرون (الطبقة الفاصلة بين القشرة والسويداء) في الحبوب من أجل إطلاق أنزيمات التحلل المائي مثل الألفا أميلاز وبيتا أميلاز وغيرها من الأنزيمات المسؤولة عن الإنبات والتي لها دوراً فعالاً في تحلل المواد الرئيسية الموجودة في السويداء مثل الليبيدات والبروتينات والكربوهيدرات إلى مواد أبسط تنتقل إلى الجنين من خلال القصعة Scuteium فضلاً عن زيادة نسبة الأحماض الأمينية في الجنين مما ينعكس إيجاباً على نسبة الإنبات. لدى إجراء تحليل التباين anova للمقارنة بين متوسطات طول الجذر بين الأوساط المدروسة لوحظ وجود فروق معنوية ذات دلالة إحصائية ($P < 0.05$) ولإستنتاج مكان وجود هذه الفروق تم إجراء اختبار LSD حيث كل متوسطين الفرق بينهما أكبر من قيمة LSD يكون معنوياً، وبالتالي الفرق المعنوي هو بين الأوساط: (الشاهد مع جميع الأوساط)، (ماء + 1 مع جميع الأوساط باستثناء ماء + 0.1)، (ماء + 0.01 مع جميع الأوساط)، (ماء + 0.001 مع جميع الأوساط) وبالتالي الوسط الأفضل هو (ماء + 1) و (ماء + 0.1) وبما أن الوسط (ماء + 0.1) هو الأعلى متوسطاً لذا يمكن اعتباره الوسط الأفضل. وبالنسبة لمتوسطات طول الساق فقد لوحظ الفرق المعنوي بين جميع الأوساط مثني مثني وبمقارنة متوسطات الأطوال نلاحظ أن الوسط (ماء + 0.1) هو الأعلى متوسطاً وبالتالي هو الوسط الأفضل.

الجدول (2) تأثير الماء والجبرلين GA3 (مغ/ل) في متوسط النسبة المئوية للإنبات % ومتوسط النمو (مم) بعد أسبوعين من الزراعة (أسبوع W=Week) (X:المتوسط، SD±:الانحراف المعياري)

X طول الساق SD±		X طول الجذر SD±		النسبة المئوية للإنبات	الوسط
W2	W1	W2	W1		
0.6± 3.2	0± 0	0.51± 2.2	0 ± 0	44.33	ماء (شاهد)
4.28± 18.5	1.38± 6	2.33± 12.4	1.22 ± 6.5	64	ماء + 1 GA3
4.97± 20	2.6± 10.5	2.53± 12.66	1.11 ± 5.6	65.33	ماء + 0.1 GA3

2.33± 12.5	1± 5.5	3.57± 9.6	1.19 ± 3.2	54.66	ماء + 0.01 GA3
3.09± 8	0± 0	1.97± 6.5	0.63± 2.1	48	ماء + 0.001 GA3
379.73	420	311.47	450	F (مؤشر فيشر من جدول تحليل التباين)	
0.99	0.85	0.71	0.66	LSD 5%	

2. تأثير MS والجبرلين في عملية الإنبات والنمو:

بينت النتائج الموضحة في الجدول (3) مايلي:

سجل الوسط (MS + GA3 0.1 مغ/ل) أفضل نسبة إنبات 80.5% بعد أسبوعين من الزراعة مقارنة مع الشاهد، وانخفضت هذه النسبة في الوسط (MS + GA3 1 مغ/ل) إلى 78.33%، وبلغت 73.21% في الوسط (MS + GA3 0.01 مغ/ل)، بينما لم تتجاوز 70.54% في الوسط (MS + GA3 0.001 مغ/ل).

تفوق الوسط (MS + GA3 0.1 مغ/ل) على باقي الأوساط، حيث بلغ متوسط طول الجذر 20 مم خلال الأسبوع الثاني من الزراعة مقارنة مع الأسبوع الأول 10 مم، ومتوسط طول الساق 35 مم خلال الأسبوع الثاني مقارنة مع الأسبوع الأول 15 مم (لوحظ عند استخدام هذا التركيز حدوث إزهار للنبات ضمن الأنابيب بعد شهر من الزراعة)، بينما انخفض متوسط طول الجذر في الوسطين (MS + GA3 1 و 0.01 مغ/ل) إلى 18 مم خلال الأسبوع الثاني من الزراعة، أما الساق فسجلت أقل طول لها في الوسطين (الشاهد و MS + GA3 0.001 مغ/ل) حيث بلغت 20 مم في الأسبوع الثاني من الزراعة، وقد تمت متابعة قياس أطوال الجذر والساق حتى نهاية الشهر الثاني من الزراعة كما هو موضح في الجدول (4).

تتفق هذه النتائج مع دراسات *Haba et al.* (1985) و *Kumar&Neelakandan* (1992) و *Mask et al.*

(1997) على دور حمض الجبرلينك المضاف بتركيز مختلفة في تحسين معدل إنبات بذور نبات فول الصويا *Soybean* من الفصيلة الفولية *Fabaceae* حيث كان للتركيز 0.1 مغ/ل تأثير إيجابي في معدل الإنبات مقارنة بالتركيز الأخرى، وتم الإشارة إلى أهمية GA3 في زيادة طول وثنخانة الجذر والساق، من خلال دوره في زيادة إنتاج الإيثيلين التي تساهم في زيادة تركيب ACC (Amino cyclopropane-1-Carboxylic acid) وبين *Bojorquez-Quintal et al.* (2011) في دراسته على تأثيره GA3 في معدل إنبات بذور نبات القهوة *Coffee* ونمو الأجنة، أن التركيز 0.1 مغ/ل أعطى أفضل نسبة إنبات بمعدل وصل حتى 100% بعد 5 يوم.

لدى إجراء تحليل التباين *anova* للمقارنة بين متوسطات طول الجذر بين الأوساط المدروسة لوحظ الفرق المعنوي بين الأوساط: (MS الشاهد، 1+MS)، (MS الشاهد، 0.1+MS)، (MS الشاهد، 0.01+MS)، (MS، 1 + MS)، (MS، 0.001+MS)، (MS، 0.1 + MS) مع جميع الأوساط، (MS، 0.01 + MS)، (MS، 0.001+MS)، وبالتالي الوسط (MS + 0.1) هو الأفضل بين جميع الأوساط (الأعلى متوسطاً والفارق معنوياً عن جميع الأوساط)، وبالنسبة لمتوسطات طول الساق لوحظ الفرق المعنوي بين الأوساط:

(الشاهد مع جميع الأوساط باستثناء $0.001 + MS$)، ($MS + 1$ مع جميع الأوساط باستثناء $0.01 + MS$)، ($MS + 0.1$ مع جميع الأوساط)، ($MS + 0.01$)، وبالتالي الوسط ($MS + 0.1$) هو الأفضل بين جميع الأوساط (الأعلى متوسطاً والفارق معنوياً عن جميع الأوساط).

الجدول (3) تأثير الوسط MS والجبريلين GA3 (مغ/ل) في متوسط النسبة المئوية للإنبات % ومتوسط النمو (مم) بعد أسبوعين من الزراعة (أسبوع W=W)

X طول الساق \pm SD		X طول الجذر \pm SD		النسبة المئوية للإنبات	الوسط
W2	W1	W2	W1		
4.51± 20	2.02± 9	4.11± 14.8	1.38 ± 5	66.33	ماء (شاهد)
4.65± 30	1.86± 12	4.12± 18	2.06 ± 9	78.33	ماء + GA3 1
2.01± 35	0.86± 15	2.19± 20	1.09 ± 10	80.5	ماء + GA3 0.1
5.11± 29	2.11± 12	4.28± 18	2.14 ± 9	73.21	ماء + GA3 0.01
4.16± 20	1.87± 9	3.11± 15.6	0.99± 5	70.54	ماء + GA3 0.001
219.54	421.23	29.37	20.73	F	
1.24	0.76	1.07	1.17	LSD 5%	

الجدول (4) تأثير الوسط MS والجبريلين GA3 (مغ/ل) في متوسط النسبة المئوية للإنبات % ومتوسط النمو (مم) بعد شهرين من الزراعة (شهر M=Month)

متوسط طول الساق		متوسط طول الجذر		النسبة المئوية للإنبات	الوسط
M2	M1	M2	M1		
160	60	50	40	66.33	MS (شاهد)
185	90	50	40	78.33	GA3 1+ MS
190	100	60	40	80.5	GA3 0.1+ MS
180	80	50	35	73.21	GA3 0.01+ MS
165	75	50	40	70.54	GA3 0.001+ MS

3. تأثير $MS + 1/2$ والجبريلين في عملية الإنبات والنمو:

أظهرت النتائج الموضحة في الجدول (5) التالي:

تفوق الوسط ($MS + 1/2 + GA3 0.1$ مغ/ل) على باقي التراكيز، حيث سجل أعلى نسبة إنبات للبادرات 75.44% بعد أسبوعين من الزراعة، وانخفضت هذه النسبة إلى 74.55% في الوسط ($MS + 1/2 + GA3 1$ مغ/ل)، بينما لم تتجاوز 68.55% في الوسط ($MS + 1/2 + GA3 0.001$ مغ/ل). تم حساب متوسط طول الجذر والساق، وقد أظهرت النتائج تفوق الوسط ($MS + 1/2 + GA3 0.1$ مغ/ل) على باقي التراكيز، حيث بلغ متوسط طول الجذر 19 مم خلال الأسبوع الثاني من الزراعة مقارنة مع الأسبوع الأول 10 مم، ومتوسط طول الساق 24 مم خلال الأسبوع الثاني مقارنة مع الأسبوع الأول 14 مم، بينما انخفض متوسط طول الجذر في الوسط ($MS + 1/2 + GA3 0.001$ مغ/ل)

مغ/ل) إلى 5 مم خلال الأسبوع الأول و 15 مم في الأسبوع الثاني من الزراعة، أما الساق فبلغ متوسط طولها 11 مم في الأسبوع الأول و 19 مم في الأسبوع الثاني من الزراعة، وقد تمت متابعة قياس أطوال الجذر والسوق حتى نهاية الشهر الثاني من الزراعة كما يوضح الجدول (6).
وقد بينت Nasri et al. (2014) الدور الإيجابي للجبريلين في كسر سبات البذرة وزيادة معدل الإنبات عند النوع زنبق بيرو أو زنبق ألانكا *Alstroemeria Ligtu* من الفصيلة *Alstroemeraceae* عند إضافته لوسط 1/2MS الجامد، فالبنور الخاملة التي تحتاج للتطبيق (تكوين طبقات جدارية)، والتخزين الجاف بعد النضج، والضوء كمحفز للإنبات يمكن معالجتها بـ GA3 (Gupta, 2003) الذي يحفز النشاط الإستقلابي لتوفير متطلبات الجين الضرورية لإنبات العديد من الأنواع النباتية (King&Bridgen, 1990) مثل *Trichocereus terscheckii* من الفصيلة الصبارية (Cactaceae) (Baes et al., 2007) و *Rubia tinctorum* (Sadeghi et al., 2014) ونبات القوة الصبغية *Pedicularis olympica* من الفصيلة الخنازيرية (Scrophulariaceae) (Kirmizi et al., 2010) لدى إجراء تحليل التباين anova للمقارنة بين متوسطات طول الجذر بين الأوساط المدروسة لوحظ الفرق المعنوي بين الأوساط: (الشاهد مع جميع الأوساط باستثناء 0.001 +1/2 MS)، (1 +1/2 MS مع جميع الأوساط باستثناء 0.01+1/2MS)، (0.1 + 1/2 MS مع جميع الأوساط) وبالتالي الوسط (0.1+ 1/2MS) هو الأفضل (الأعلى متوسطاً والفارق معنوياً عن جميع الأوساط)، وبالنسبة لمتوسطات طول الساق لوحظ الفرق المعنوي بين الأوساط: (0.1 + 1/2MS مع جميع الأوساط) وبالتالي الوسط (0.1+1/2MS) هو الأفضل بين جميع الأوساط (الأعلى متوسطاً والفارق معنوياً عن جميع الأوساط).

الجدول (5) تأثير 1/2MS والجبريلين GA3 (مغ/ل) في متوسط النسبة المئوية للإنبات % ومتوسط النمو (مم) بعد أسبوعين من الزراعة (أسبوع W=Week)

X طول الساق SD±		X طول الجذر SD±		النسبة المئوية للإنبات	الوسط
W2	W1	W2	W1		
4.03± 19	1.9± 9	2.85± 15	0.95 ± 5	67.43	1/2 MS (شاهد)
3.76± 20	2.06± 11	4.01± 17	1.65 ± 7	74.55	GA3 1+1/2 MS
2.66± 24	1.55± 14	4.56± 19	2.4 ± 10	75.44	GA3 0.1+1/2 MS
5.19± 19	3.27± 12	5.05± 17	2.07 ± 7	71.23	GA3 0.01+1/2 MS
5.4± 19	3.12± 11	3.31± 15	1.1± 5	68.55	GA3 0.001+1/2 MS
22.94	28.61	15.18	6.6	F	
1.26	1.1	1.18	1.01	LSD 5%	

الجدول (6) تأثير 1/2MS والجبريلين GA3 (مغ/ل) في متوسط النسبة المئوية للإنبات % ومتوسط النمو (مم) بعد شهرين من الزراعة (شهر M=Month)

متوسط طول السويقة		متوسط طول الجذر		النسبة المئوية للإنبات	الوسط
M2	M1	M2	M1		
150	50	50	40	67.43	1/2 MS (شاهد)
175	90	60	40	74.55	GA3 1+1/2 MS

180	90	60	40	75.44	GA3 0.1+1/2 MS
165	74	50	40	71.23	GA3 0.01+1/2 MS
150	75	50	40	68.55	GA3 0.001+1/2 MS

يتوضح من النتائج السابقة أن الوسط ذو التركيز 0.1 هو الأفضل، ولاستنتاج أي من هذه الأوساط هو الأفضل بالنسبة لطول الجذر والساق، تم إجراء تحليل التباين anova للمقارنة بين هذه الأوساط، ونوضح نتائجه في الجدول (7)

الوسط	X طول الجذر \pm SD	X طول الساق \pm SD
ماء + GA3 0.1	2.53 \pm 12.57	4.97 \pm 19.89
GA3 0.1+ MS	2.19 \pm 20.02	2.01 \pm 35
GA3 0.1+1/2 MS	4.56 \pm 19	2.66 \pm 24
F	137.83	459.4
LSD5%	0.95	1.01

نلاحظ من الجدول السابق أن الفرق المعنوي هو بين جميع الأوساط، وبمقارنة متوسطات طول الجذر والساق يتبين أن الوسط (0.1+ MS) هو الفضل (الأعلى متوسطاً والفارق معنوياً عن جميع المتوسطات).

4. أقلمة النبات:

بعد تحديد الوسط الأفضل للإنبات (GA3 + MS 0.1 مغ/ل)، تم نقل بعض البادرات النامية في الأنابيب الزجاجية (25 بادرة) بعد وصولها للطول المناسب إلى أصص بلاستيكية تحوي وسط زراعي (التورب)، وتمت متابعة النمو حتى بلغت النباتات عمر الشهر من النمو مع أخذ القراءات أسبوعياً لطول البادرة، وحساب نسبة نجاح عملية التقسية التي سجلت 80 % حيث استمرت 20 بادرة في النمو. جدول (8)، الشكل (2).

الجدول (8) متوسط أطوال الجذور والسوق وعدد الأوراق للبادرات النامية في الأنابيب قبل وبعد الأقلمة

متوسط أطوال الجذور والسوق وعدد الأوراق للبادرات النامية في الأنابيب قبل وبعد الأقلمة (سم)			متوسط أطوال الجذور والسوق وعدد الأوراق للبادرات النامية في الأنابيب بعد شهرين من الزراعة (سم)		
العدد	الساق	الجذر	العدد	الساق	الجذر
30	28	10	24	19	6



بعد أسبوعين من الزراعة



بعد شهرين من الزراعة



بعد شهر من الزراعة



بعد شهر من الأقلمة

الشكل (2) صور توضيحية لعملية النمو في الأنابيب الزجاجية وصولاً إلى الزراعة في التربة حتى الأقلمة

الاستنتاجات والتوصيات:

الاستنتاجات:

1. تفوق الوسط (MS + GA3 0.1 مغ/ل)، على باقي التراكيز والأوساط الأخرى، حيث سجل أعلى نسبة إنبات بمعدل 80.5%، ويمتوسط طول جذر بلغ 20 مم، ومتوسط طول ساق 35 مم، مع حدوث إزهار للنبات ضمن الأنابيب بعد شهر من الزراعة.
2. تحسّن نسبة الإنبات بشكل ملحوظ عند إضافة الجبريلين بتركيز 0.1 مغ/ل إلى الوسط MS 1/2 الجامد، حيث بلغت نسبة الإنبات 75.44%، وسجل متوسط طول الجذر 19 مم، والساق 24 مم.
3. عند إضافة الجبريلين بتركيز 0.1 مغ/ل إلى الماء، بلغت نسبة الإنبات 65.33% بعد أسبوعين من الزراعة، ويمتوسط طول جذر 12.66 مم، ومتوسط طول ساق 20 مم.
4. الحصول على نباتات بحالة خضرية جيدة استمر نموها حتى شهر من الزمن.

التوصيات:

1. دراسة تأثير تراكيز منظمات نمو أخرى في معدل الإنبات، وتحديد أفضلها.
2. إجراء دراسات معمقة على جنس *Heliotropium* كونه مادة علمية هامة تستحق الدراسة، والاستفادة من خلاصاته الغنية بمواد فعالة مضادة للجراثيم والفيروسات، والمستخدمه حالياً لعلاج بعض أنواع الخلايا السرطانية.

المراجع:

1. ابراهيم، ريم. دراسة تأثير بعض الشروط البيئية في إنبات ونمو بذور نبات الجرجير المائي (*Nasturtium officinale R.BR*) المزروعة مخبرياً من بعض مناطق الساحل السوري ، أطروحة ماجستير. جامعة تشرين، قسم علم النبات، كلية العلوم، سورية، 2012، 140 ص.
2. حداد، دينا. دراسة تصنيفية مورفولوجية لتسعة أنواع تنتمي للفصيلة البوراجينية (الحمحمية) *Boraginaceae* ضمن محافظة اللاذقية-سورية ، مجلة جامعة تشرين للبحوث والدراسات العلمية . سلسلة العلوم البيولوجية، 33(5)، سورية، 2011، 23 ص.
3. ALCONTRES, G. *C23° Sila congress.* vol. 2, Italy, 2014, P94.
4. AL-SELAWY, R.L.A. *Response of growth and yield of some Rice cultivars to the seed Enhancement. P.H.D. Dissertation.* Field crops DEPT., College of agriculture, University of Baghdad, Iraq, 2011, 106.
5. ALWAHIBI, M.; BUKHARY, N. *Anatomical study of four species of heliotropium L. (Boraginaveae) from Saudi Arabia*, African journal of plant science, 7(1), Saudi Arabia, 2013, 35-42.
6. BAGADEKAR, A.N.; JAYARAJ, M. *In vitro rhizogenesis from leaf and stem callus of heliotropium indicum, L.- medicinal herb*, international journal of plant, animal and environmental sciences, 1(2), India, 2011, 1-5.
7. BAGADEKAR, A.N.; JAYARAJ, M. *In vitro flowering of heliotropium indicum, L. – an important medicinal herb*, society of applied sciences, 2(1), India, 2011, 90-95.

8. BAES, P.O.&ROJAS, M. *Seed germination of trichocereus terscheckii (Cactaceae): light, temperature and gibberellic acid effects*, J Arid Environ Argentina . 69(1) , 2007, 169-176.
9. BHATIA, R.C. *Imbibition and germination in seeds of heliotropium suoinum L., ACTA societatis, botanicorum poloniae*, vol. 52, India, 1983, 45-51.
10. BOJORQUEZ-QUINTAL, J.E.; SANCHEZ-CACH, L.A.; GAMBOA-TEC, N.F.; QUINTAL- TUN, F.; GARCIA, Y.M.; ESTEVEZ, M.M.; CERDA, C.F.; BRIONES, C.E. *Effect of plant growth regulators on in vitro germination of coffee zygotic embryos*, African journal of biotechnology, 10(82), Mexico, 2011, 19056-19065.
11. BOULOS, L. *Flora of Egypt volum two (GERANIACEAE- BORAGINACEAE)*. AlHadara publishing, Cairo, Egypt, 2000, 352.
12. BUTOLA, J.S.& BADOLA, H.K. *Effect of pre-Sowing treatment on seed germination and seedling vigour in Angelica glauca*, athreatened medicinal herb. current science India . 87(6), 2004, 796-799.
13. CHEYED, S.H. *Effect of gibberellic acid on viability and seed vigour of sorghum resulted from different plant population Sorghum bicolor L*, Meonch.M.SC, Thesis field Crops Dept., College of agriculture, University of Baghdad, Iraq, 2008, 99.
14. CRONQUIST, A. *An integrated system of classification of flowering plant*, Columbia University Press, N.Y. 1881. P554.(in:classification of plant. Alsaahar, F.K,1981).
15. DAVIS, D. *Flora of Turkey*. University of Edinburgh at the University press, volum six, Turkey, 1978, 825.
16. GUPTA,V. *Seed germination and dormancy breaking techniques for indigenous medicinal and aromatic plants*, J Med and Arom plants Sci, vol 25, 2003, 402-407.
17. HASSAN, A.K.M.; BEGUM, N.; JAHAN, M.A.A.; KHATUN, R. *In vitro mass propagation of heliotropium indicum L., using apical and axillary bud explants*, Bangladesh journal of scientific and industrial research, 45(1), Bangladesh, 2010, 69-47
18. HABA, P.; ROLAND, J.M.; JIMENEZ, F. *Antagonistic effect of gibberellic acid and boron on protein and carbohydrate metabolism of soy bean germination seeds*, journal of plant nutrition, 8(11), Spain, 1985, 1061-1073.
19. HUNT, J.R.; COUSENS, R.D.; KNIGHTS, S.E. *The germination ecology of common heliotrope (heliotropium europaeum L.)*, 15th Australian weeds conference, Australia, 2006, 126-129.
20. KABAR, K., BALTEPE,S. *Effects of Kn and gibberellic acid in overcoming high temperature and salinity (Nacl) stresses on the germination of barley and lettuce seeds*, phyton (Horn, Australia), vol 30, 1989, 65-74.
21. KIRMIZI, S., GULERYUZ, G., ARSLAN, H., SAKAR, F.S. *Effects of moist chilling, gibberellic acid, and scarification on seed dormancy in the rare endemic pedicularis olympica (Scrophulariaceae)*, Turk J Bot, vol 32, 2010, 225-232.
22. KING, J.; BRIDGEN, M.P. *Environmental and genotypic regulation of Alstroemeria seed germination*, Hort Science, 25(12), 1990, 1607- 1609.
23. KOCA, U.; COLGECEN, H.; REHEMAN, N. *Progress in Biotechnological applications of diverse species in Boraginaceae Juss*, Department of pharmacognosy, Biotechnological, production of plant secondary Metabolites, Turkey, 2012, 200-214.
24. KUMAR, M.S.; RAO, M.V. *In vitro micropropagation of heliotropium indicum L.an ayurvedic herb*, indian journal of biotechnology, vol. 6, India, 2007, 245-249.

25. KUMAR, K.G.A.; NEELAKANDAN, N. *Effect of growth regulators on seedling vigour in soybean (Glycine max (L.) Merr.)*, legume research, vol. 15, Spain, 1992, 181-182.
26. MASK, E.V.G.; DOTALE, R.D.; SORTE, P.N.; TALE, B.D.; CHORE, C.N. *Germination, root and shoot studies in soy bean influenced by GA3 and NAA*, journal of soils and crops, vol. 7, 1997, 147-149.
27. MOUTERDE, P. *Nouvelle flore du liban et la syrie, tom 3 Beyrouth Dar el Machreq*, 1983, p578. .
28. MURASHIGE, T.; SKOOG, F.A. *Revised medium of rapid growth and bioassays with tobacco tissue culture*, physiology plant, vol (15), 1962, 473-479.
29. NASRI, F.; KOSHESH SABA, M.; GHADERI, N.; AKBAR MOZAFARI, A.; JAVADI, T. *Improving germination and dormancy breaking in Alstromeria Ligtu Hybrid seeds*, Trakia Journal of Sciences Iran. vol (12) , 2014, 38-46.
30. PATEL, R.G.; MANKAD, A.U. *Effect of gibberellins on seed germination of Tithonia rotundifolia Blake*. International Journal of Innovative research in science, Engineering and Technology India . 3(3), 2014, 10680-10684.
31. PRADHAN, B.K.; BADOLA, H.K. *Chemical stimulation of seed germination in ex situ produced seeds in swertia chirayita*, Acritically endangered medicinal herb, Research Journal of seed science, 3(3), 2010, 139-149.
32. RAM, K.; ABBAS, S.L.; SACHAN, B.P. *Influence of GA3 on growth and flowering of Antirrhinum majus*, Lal-Baugh, 15(4), 1970, 9-12.
33. RODRIGUEZ- SAHAGUN, A.; DEL TORO- SANCHEZ, C.L.; GUTIERREZ- LOMELI, M.; CASTELLANOS- HERNANDEZ, O.A. *Plant cell and tissue culture as a plant secondary metabolites*, Chapter 1, México, 2012, 3-20.
34. ROYCHOWDHURY, R.; MAMGAIN, A.; RAY, S.; TAH, J. *Effect of gibberellic acid, Kinetin and Indole 3-Acetic acid on seed germination performance of dianthus Caryophyllus (Carnation)*, Agriculture conspectus scientificus India , 77(3), 2012, 157-160.
35. SADEGHI, S.; YAGHOB, Z.Y.; TABATABAI. M.F.; ALIZADE, H.M. *Study methods of dormancy breaking and germination of common madder (Rubia tinctorum L.) seed in laboratory conditions*. Bot Rest In Iran . 2(1), 2009, 7-10.
36. SADEQ, M.A.; PATHAK, M.R.; SALIH, A.A.; ABIDO, M.; ABAHUSSAIN, A. *Highly efficient in vitro regeneration method of endangered medicinal plant heliotropium kotschy (Ramram) in the kingdom of bahrain*, American journal of plants sciences, vol. 5, Bahrain, 2014, 736-747.
37. SALISBURY, F.; ROSS, C.W. *Plant physiology*, 4th edition, Wadsworth publishing company, Belmont, 1922.
38. SCOTT, T.K. *Hormonal regulation of development.2. The functions of hormones from the level of the cell to whole plant*, In Encyclopaedia of plant physiology, New series, Springer-verlag, Berlin, 1984, 180-185.
39. SAULS, J.W.; CAMPBELL, C.W. *Avocado seed germination studies proceedings of the florida state Horticultural society*, vol 93, 1980, 153-154.