



الكشف المبكر عن التوافق بالتطعيم الحقلي والدقيق بين أنواع اللوز البرية وأهم أصنافه لاستثمارها كأصول

وفاء قعيم^{1*} و محسن توكلنا¹ و محمد بطحة² و يوسف العموري³ و ايمان المطر¹

¹الهيئة العامة للبحوث العلمية الزراعية و ²قسم علوم البستنة / كلية الزراعة / جامعة دمشق و ³الهيئة العامة للقاقة الحيوية / دمشق / سوريا.

استلام البحث : 15 / 10 / 2021 وقبول النشر : 15 / 11 / 2021

الخلاصة

تعد الموارد الوراثية للوز ثروة نباتية طبيعية يجب الحفاظ عليها، والاستفادة من ذخيرتها الوراثية. خاصة وأنها باتت تعاني من التدهور وسوء الاستخدام. نفذ البحث في مزرعة أبي جرش- كلية الزراعة/جامعة دمشق/، وفي مخبر التقانات الحيوية للنباتات الطبية في الهيئة العامة للتقانة الحيوية/دمشق/ ، وذلك في الفترة بين 2018 و 2021، على ثلاثة أنواع برية من اللوز (الكورشنسكي- الشائع- الشريقي) جمعت من مناطق انتشارها الطبيعية في سوريا، وثلاثة أصناف من اللوز (شامي فرك- ضفادعي- فيرانيس) المزروعة في مركز بحوث حمص التابع للهيئة العامة للبحوث العلمية الزراعية، بهدف دراسة التوافق بالتطعيم الحقلي والدقيق بين الأنواع والأصناف المدرسوة بغية استثمارها كأصول. بینت نتائج التطعيم الحقلي تفوق تطعيم الأصناف المدرسوة على اللوز الكورشنسكي والشائع في متوسط النسبة المئوية لنجاح التطعيم (77.22%، 75.52%) ومتوسط طول الطعوم (35.59 سم، 28.30 سم) وقطرها (2.20 ملم، 2.22 ملم)، على التوالي لكلا النوعين، مقارنة بالتطعيم على اللوز الشريقي. أما من الناحية التshireحية لمنطقة التطعيم فقد بینت المقاطع العرضية المأخوذة في نهاية الأسبوع الرابع من التطعيم التحام كامل وتشكل طبقة كامبليوم جديدة وتمييز الأوعية الخشبية في كل الأصناف المطعمية على الأصلين الكورشنسكي والشائع، في حين لوحظ التحام جزئي ما بين الصنف ضفادعي والأصل الشريقي. وتم وضع تقنية للكثيرين الحضري الدقيق لكل من الأنواع البرية والأصناف المدرسوة، وتم الحصول على أعلى معدل إثمار واستطالة لكل من النوع البري الكورشنسكي والصنفين شامي فرك وضفادعي في الوسط MS المضاف إليه 1 ملغ. L⁻¹ BA + 0.2 ملغ. L⁻¹ IBA + 0.1 ملغ. L⁻¹ GA3، في حين تحقق أعلى معدل إثمار واستطالة لكل من النوعين البريين الشريقي والشائع والصنف فيرانيس في الوسط MS المضاف إليه 1 ملغ. L⁻¹ BA + 0.2 ملغ. L⁻¹ GA3. وقد تحققت أعلى نسبة للتجذر لكافة الأنواع والأصناف المدرسوة عند استخدام الأوكسجين IBA بتركيز 1 ملغ. L⁻¹ في الوسط MS ½ ، وبلغت نسبة نجاح الأقلمة بين 50% للصنف فيرانيس و 94% للنوع البري الشائع. وبينت نتائج التطعيم الدقيق أن أعلى نسبة نجاح للتطعيم الدقيق للأصناف (شامي فرك، فيرانيس، ضفادعي) (18.44%، 18.73.18%) وأعلى متوسط لطول الطعوم الدقيقة (64.29%) عند تطعيم الصنف ضفادعي على اللوز الشريقي، كما حقق الوسط MS السائل والمزود بـ 0.5 ملغ. L⁻¹ BA و 0.1 ملغ. L⁻¹ IBA أعلى نسبة لنجاح التطعيم الدقيق (50.63%) وأدنى متوسط لطول الطعوم الدقيقة (0.50 سم) عند تطعيم الصنف ضفادعي على اللوز البري (الكورشنسكي والشائع) كأصول لأصناف اللوز المدرسوة، بغية الاستفادة من تلك النتائج في التوسيع بزراعة اللوز، وإعادة تأهيل الأراضي المتدهورة.

الكلمات المفتاحية: اللوز *Prunus amygdalus*, أنواع برية، أصناف، تطعيم، إثمار دقيق، منظمات نمو، تطعيم دقيق.

Early detection of grafting and micrografting compatibility between wild almond species and its important cultivars for investment as rootstocks

Waffa Koaym^{1*}, Mhasen Twaklna¹, Mohamad Battha², Youssef Al-Ammouri³
and Eyman AlMattar¹

¹ General Commission for Scientific Agricultural Research, ²Department of Horticulture, Faculty of Agriculture, University of Damascus, and ³Department of Biotechnology, NCBT, Faculty of Agriculture, Damascus University, Syria

**Received: 01 / 10 / 2021; Accepted: 15 / 11 / 2021****Abstract**

The genetic resources of almond are a natural wealth that should be preserved and benefiting from its genetic repertoire, especially as it is suffering from deterioration and misuse. The research was carried out at the Abo-Jarash farm in Agriculture Faculty of Damascus university and the Laboratory of Biotechnology for Medicinal Plants of the National Commission for Biotechnology/ Damascus, during the period between 2018–2021, on three wild almond species (*P. communis*, *P. orientalis*, *P. korschinskii*) obtained from different origins throughout Syria and three almond cultivars (*Prunus dulcis* cvs. Shami Furk, Dafadii, Ferragnes) that are grown at the Homs Research Centre of the General Commission for Scientific Agricultural Research. to investigate the grafting and micrografting compatibility between these wild Species and cultivars for investment as rootstocks. The result of field grafting clarified that a superiority of all the cultivars grafted onto *P. korschinskii* and *P. communis* rootstocks in the grafting success rates (78.05%, 75.94%), length of scions (33.30 cm, 27.72 cm) and its diameter (2.32 mm, 2.31 mm), respectively, compared to the grafting on *P. orientalis*. As for the anatomical study of union zone of grafting between scion/ rootstock combinations, cross sections taken after four week from grafting showed division of new formed cambium and few tissues of xylem were differentiated in all cultivars grafted on *P. korschinskii* and *P. communis* while it was observed semi compatible between Dafadii cultivar and *P. orientalis* rootstock. The results of micropropagation of tested species and cultivars indicated that the Murashige and Skoog (MS) medium, supplemented with 1 mg.l⁻¹ benzyl adenine (BA), 0.1 mg.l⁻¹ indole-3-butyric acid (IBA) and 0.2 mg.l⁻¹ gibberellic acid (GA3), achieved the highest shoot multiplication rate for *P. korschinskii* and cultivars (Shami Furk and Dafadii), as for both species (*P. communis*, *P. orientalis*) and Ferragnes cultivar, the highest shoot multiplication rate achieved when 1 mg.l⁻¹ BA + 0.2 mg.l⁻¹ GA3 were added to MS media. The highest rooting rates with the largest average number of roots for studied species and cultivars were obtained when using IBA auxin at a concentration of 1 mg.l⁻¹ in ½MS medium and the acclimatization percentages ranged between 50% for Ferragnes and 94% for *P. communis*. The result of micrografting, the highest grafting success rates (73.18%, 68.44%, 64.29%), and the highest scion shoot length (1.14 cm, 0.88 cm, 1.04 cm) obtained from Shami Furk/*P. korschinskii* , Ferragnes/*P. korschinskii* and Dafadii/*P. korschinskii* combinations, while the lowest success rate was 50.63% with the Dafadii/*P. orientalis* combination. The liquid MS medium supplemented with 0.5 mg.l⁻¹ BA + 0.1 mg.l⁻¹ IBA achieved the highest micrografting success and scion shoot length. In conclusion, the results and observations in this research demonstrate the importance of using the *P. korschinskii* and *P. communis* as rootstocks for the tested almond cultivars, consequently, and benefiting from this research to improve almond cultivation and rehabilitation of damaged areas.

Keywords: Almond, *Prunus amygdalus*, wild species, cultivars, grafting, micropropagation, growth regulators, micrografting.



المقدمة

تعد سوريا من أهم مراكز التنوع الحيوي ومهدًا غنياً للكثير من المصادر الوراثية للأنواع البرية والأشجار المثمرة المزروعة في العالم، ومنها شجرة اللوز التي تعد من أهم أشجار الفاكهة المزروعة وأقدمها وذلك منذ الألف الثالثة قبل الميلاد (Spiegel-Roy، 1986).

يتبع اللوز رتبة الورديات Rosales والفصيلة الوردية Rosaceae التي تعد من الفصائل النباتية ذات الأهمية الاقتصادية في مغلفات البذور (Takhtajan، 1997)، وتحت الفصيلة Prunoideae، والجنس *Prunus* (Rehder، 1940).

تنتشر المصادر الوراثية البرية لشجرة اللوز في غالبات القطر العربي السوري وفي جباله وهضابه، وفي مناطق بيئية مختلفة، ومن أهم الأنواع البرية المنتشرة اللوز الشرقي *P.orientalis* والعربي *P.arabica* والشائع *P.communis* والوزالي *P.spartiods* والكورشنسكي *P.korschinskii* (شلبي وزملاؤه، 1997). تستطيع هذه الأنواع البرية أن تنمو نمواً جيداً في موقع يصعب على أي نوع من أنواع الفاكهة الأخرى العيش بها، فهي تتأقلم مع المناطق الجافة وشبه الجافة (Al-Ghzawi، 2009)، كما إن استخدام أنواع اللوز البري كأصول له ميزات كثيرة أهمها تحمل هذه الأنواع للجفاف ومقاومتها لحشرة الكابنودس (*Capnodis*) (الحمدود وزملاؤه، 2003)، التي تعد من أخطر الأمراض على اللوزيات كلها، فقد سببت في السنوات الأخيرة موت كثير من أشجار اللوز والممشى في بعض مناطق سوريا، حيث تعمل على إتلاف الأنسجة النباتية مما يؤدي إلى موت الأشجار بوقت مبكر، كما إنها متحملة لحموضة التربة وأملأ الحبورون، وهي ذات تأثير واضح في صفات الثمار (Zarrouk وزملاؤه، 2005). وعلى الرغم من الأهمية الاقتصادية والبيئية لشجرة اللوز في سوريا، فإن زراعتها لم تتمتد إلى مناطق كثيرة، فالتوسيع في المناطق الجافة وشبه الجافة ضرورة لا بد منها لإيجاد غطاء نباتي، ولمردوتها الجيد وقلة تكلفتها الزراعية مقارنة مع غيرها من الأشجار المثمرة، وحيث أن الأصل البذري المزروع يعاني من مشكلات كثيرة أهمها الخلط الوراثي للبذور في المشاكل وما ينتج عنه طرز متعددة بعضها يكون أقل تحملًا لبعض الإصابات الحشرية ومنها الكابنودس الذي تزداد الإصابة به في المناطق الجافة، لذلك كان لابد من استثمار تلك الأنواع البرية للوز كأصول ودراسة مدى توافقها بالتطعيم الحقلي والمخبري مع أهم الأصناف المحلية والمدخلة للقطر للتوصيل إلى الأصل الأكثر ملاءمة وتوافقًا مع الأصناف المنتشرة في البيئة المحلية بغية التوسيع بزراعة اللوز في موقع جديد. إذ يتوقف نجاح التطعيم على كثير من العوامل من أهمها النوع النباتي و اختيار الأطوار الفينولوجية المناسبة لكل من الطعم والأصل والظروف المناخية وآلية تفزيذ التطعيم وموعد التطعيم و درجة التطعيم و درجة التوافق بين الطعم والأصل (Izadi و Zarei، 2014)، وتعتبر عملية الالتحام عملية معقدة جداً تتضمن كثيراً من التداخلات التشريحية والفيزيولوجية والبيوكيميائية والجزيئية بين الأصل والطعم (Pereira وزملاؤه، 2014). إذ إن اختيار الأصل يرتبط بمدى توافقه مع الطعم وتأثيره الفيزيولوجي في نمو الأصناف المطعمة عليه وإنجاجها (Khosh و Zargarian، 2010)، ويتوقف نجاح التطعيم بتنوعه وأشكاله المختلفة على مقدرة كل من الأصل والطعم على إنتاج الكالوس من الخلايا البرانشيمية في اللحاء وفي بعض الأحيان من الأجزاء غير الناضجة من برنشيم الخشب، ومن ثم التحام الكالوس لكلا الطرفين وتمايزها لتشكيل الأوعية الناقلة وتوفير استمرار النقل الصاعد والهابط بوصفه وحدة نباتية متكاملة (Dolgun وزملاؤه، 2009). لذلك يجب إجراء الدراسات المستفيضة على التوافق بالتطعيم لاختيار الأصل الملائم، وخاصة أن حالات التوافق الجزئي قد تظهر بشكل متأخر في الحقن وتبعاً للظروف البيئية والحيوية السائدة، وهناك طرائق عده للكشف المبكر عن التوافق بين الأصل والطعم، منها دراسات تشريحية لمنطقة الالتحام (Errea، 1994)، واستخدام تقنيات زراعة النسج (Errea وزملاؤه، 2001)، إذ إن الكشف المبكر والدقيق عن عدم التوافق أهمية كبيرة (Gökbayrak وزملاؤه، 2007) لأنه يعد أحد أهم العوائق في برنامج تربية الأصول (Davarynejad وزملاؤه، 2008). وأثبتت soumelidou وزملاؤه (1994) أن المرحلة المهمة لنجاح عملية التطعيم هو تمايز الكالوس لتشكيل الكامببيوم الجديد الذي يملا الفراغ بين الأصل والطعم، ومن المحتمل أن الكالوس المتشكل كان نتيجة لتاثير الأكسينات والعناصر الغذائية الأخرى، ولكن لم تحدد وظيفته بدقة حتى الان، ولوحظ تشكل الكالوس من الخلايا البرانشيمية للخشب في التفاخ.

ونظراً لأهمية استخدام زراعة النسج النباتية بوصفها تقنية يمكن بواسطتها إكثار الأصناف والأصول الوراثية وإنتاج أعداد كبيرة من النباتات الخالية من الأمراض والمشابهة للنبات الأم وللحفاظ على التنوع الحيوي للأنواع المهددة بالانقراض، كان لابد من اختيار هذه الطريقة الفعالة لتوفير أعداد كبيرة من الأصناف والأصول اللازمة والضرورية عند التوسيع في زراعة اللوز و عمليات تجديد البستين في مدة زمنية قصيرة، وإمكانية الإنتاج المستمر للغراس السليمية بصرف النظر عن الظروف المناخية والموسمية وعدم الحاجة إلى مساحات كبيرة للعمل. إذ يعتمد معدل إكثار النموات الخضرية في اللوز بشكل أساسي على النمط الوراثي ونوع

الخزعة النباتية المستخدمة والتوصفات الهرمونية المستخدمة في وسط الزراعة (Kodad وزملاؤه، 2020)، وتوصلت الصباغ (2007) إلى أن إضافة BA بتركيز 1 ملغم.ل⁻¹ إلى الوسط MS وبوجود كل من الأوكسجين IBA بتركيز 0.1 ملغم.ل⁻¹ و GA3 بتركيز 0.2 ملغم.ل⁻¹ أدى لتحقيق أعلى معدل لتكاثر النموات الخضرية (9.85% نمواً) في أصل الكرز البري *Prunus avium* L. Prunus japonica cv. GF 8.1 أعظمياً على اللوزيات *Prunus mariana* cv. BA بتركيز 1 ملغم.ل⁻¹ مع 0.3 ملغم.ل⁻¹ من IBA و 0.2 ملغم.ل⁻¹ من GA₃ بتركيز بمعدل الوسط MS بوجود IBA بتركيز 1 ملغم.ل⁻¹ مع 0.3 ملغم.ل⁻¹ من BA و 0.2 ملغم.ل⁻¹ من GA₃ تركيز بمعدل 6.67 و 13 نمواً على التوالي وبفروق معنوية مقارنة مع الأوساط الأخرى . درس Lamrioui وزملاؤه (2011) تأثير نوع الأوكسجينات وتركيزها في تجذير الكرز البري، وتبين لديهم تفوق هرمون IBA عند التركيز 1ملغم.ل⁻¹ على كل من IAA و NAA في نسبة التجذير(100%) ومتوسط عدد الجذور(2.83 جذراً)، وطولها(40 سم) عند حضن النموات مدة 8 أيام. كما إن طريقة التطعيم الدقيق توفر الوقت اللازم لدراسة مدى التوافق بين الأصول والأصناف(Cantos وزملاؤه، 1995)، ويمكن بواسطتها الحصول على غراس مطعمة خالية من الأمراض وبكميات وفيرة في فترة زمنية أقصر Miguelez-Sierra وزملاؤه، (2017)، ويتميز التطعيم الدقيق مقارنة بالتطعيم الحقلي بميزات عدّة منها أنه أسرع، ويتطلب مساحة أقل (Isikalan وزملاؤه، 2011)، كما إن فشل عملية التطعيم الحقلي تعني خسارة سنة كاملة من أجل الحصول على نباتات مطعمة جديدة، لذلك يمكن إجراء التطعيم الدقيق من التغلب على هذه المشكلة (Miguelez-Sierra وزملاؤه، 2016). ويعتمد نجاح التطعيم الدقيق اعتماداً كبيراً على نوع الأصل المستخدم في التطعيم وعمره (Shinde وJogdande، 2008)، ومصدر الطعام وطوله، ومدى التوافق بين الأصل والطعم (Hu وMis، 2015)، وطريقة التطعيم المتبعة (Wu وزملاؤه، 2007)، كما إن للوسط المستخدم دوراً مهماً في نجاحها؛ إذ لحظ Mosleh وRafail (2010) ارتفاع نسبة نجاح التطعيم الدقيق من 10% إلى 60% في التفاح (*Malus domestica* Borkh) و70% في الإجاص (*Pyrus* sp. L.) عند تغيير طبيعة الوسط من الصلب إلى السائل، كما حقق Channuntapipat وزملاؤه (2003) نسب نجاح للتطعيم الدقيق راوحـت بين 50% و65% عند تطعيم قمـ نامية بطول 1.5 سم لصنفي اللوز 1-15 و Nonpareil Ultra و Ne-Plus على الترتـيب على عـقل مجـنة للأصل الهـجين Bright.

لذاك هدف البحث إلى دراسة التوافق بالتطعيم الحقلي بين الأنواع البرية والأصناف المدرستة للوز، ومؤشرات نجاح تطعيم الأصناف المدرستة على الأنواع البرية حقلياً، وتحديد التغيرات التشريحية التي تحدث في منطقة التحام الطعم مع الأصل بوساطة الميكروسكوب، وإيجاد الطريقة الأفضل لإكتثار الأصناف والأنواع المدرستة بزراعية النسج بغية الحصول على نباتات سليمة ومشابهة للنباتات الأم لتوسيع مناطق زراعتها، إضافةً لدراسة التوافق النسيجي بالتطعيم المخبري الدقيق بين الأنواع البرية والأصناف المدرستة للوز، واختيار أفضل الأنواع البرية المدرستة بوصفها أصولاً لتطعيمها بالأصناف المدرستة والتلوّس بزراعتها.

المواضيع البحثية

- موقع تنفيذ البحث: تُفذ البحث في مزرعة أبي جرش/ كلية الزراعة -جامعة دمشق ومخبر فيزiology جامعة الفاكهة ومخبر التقانات الحيوية للنباتات الطبية في الهيئة العامة للتقانة الحيوية في دمشق، وفي مخبر الكيمياء النسيجية في كلية العلوم- جامعة دمشق، وذلك في الفترة بين 2018 و 2021.
 - المادة النباتية : استُخدم في هذا البحث ثلاثة أنواع من اللوز البري وثلاثة أصناف من اللوز.
 - الأصول المستخدمة في التطعيم:

كما يصعد حتى 1400م في منطقة بيرود على سلسلة جبال لبنان الشرقية، ويوجد في الطوابق البيومناخية شبه الرطبة الباردة، ونصف الجاف المعتدل والعذب والجاف، والجاف العذب والبارد (شلبي، 1997).



اللوز الكورشني



اللوز الشامي



اللوز الشانع

الشكل 1: طبيعة نمو أنواع اللوز البري المدرستة

الأصناف المستخدمة:

1-الصنف ضفادعي (Prunus dulcis cv. Dafadui): صنف محلي، قوي النمو، طبيعة الحمل مفرد على دوابر، لون الزهرة أبيض ناصع، مبكر الإزهار، مبكر بموعد النضج، طبيعة نموه قائمة جداً، القشرة قاسية، النواة كبيرة الحجم ذات شكل منتظم، نسبة التصافي 20%， والازدواجية 15%， وهو يصلح للاستهلاك الأخضر، وهو صنف عديم التوافق الذاتي (قلاش، 2000).

2-الصنف شامي فرك (Prunus dulcis cv. Shami Furk):

يُعدُّ من أهم الأصناف المحلية ذات اللب الحلو المزروعة في محافظة حمص، وهو ذو قيمة اقتصادية عالية، والشجرة يراوح ارتفاعها بين 7-5 م ذات تاج كروي أو متسلٍّ، ثماره متوسطة الحجم بيضوية الشكل، القشرة هشة جداً، تباع الثمار خضراء أو بعد تمام النضج(فرك) (الزهر، 2008)، متوسط في قوة النمو، مبكر الإزهار، لون الزهرة زهري فاتح، طبيعة الحمل باقات على دوابر، متوسط التبخير بموعد النضج، النواة ذات شكل بيضوي، يتميز بارتفاع نسبة التصافي 55%， والازدواجية 75% (قلاش، 2000).

3-الصنف فيرانبيس (Prunus dulcis cv. Ferragnes): صنف فرنسي، قوي النمو، متأخر بموعد الإزهار، متأخر النضج، ذو إنتاج جيد، قشرة الثمرة نصف هشة، النواة بيضوية الشكل، نسبة التصافي 36% (Mousavi وزملاؤه، 2014).



شامي فرك



فيرانبيس



ضفادعي

الشكل 2: أصناف اللوز المدرستة

**3. طرائق البحث:****1.3. التطعيم الحقى:**

1.1.3. إنبات بذور الأنواع المدروسة: جُمعت ثمار الأنواع البرية من موقع انتشارها الطبيعي، حيث جمعت ثمار اللوز الشرقي من منطقة جبعدين، وثمار اللوز الشائع من منطقة قارة في محافظة ريف دمشق، وثمار اللوز الكورشنسكي من منطقة القتوات في محافظة السويداء، وذلك في نهاية موسم النضج في عامي 2018 و2019، واستخرجت النوى من الثمار، ونظفت بشكل جيد، وجففت في درجة حرارة الغرفة العادمة مدة 30 يوماً، ثم حفظت لحين استخدامها. وانتُخبت 400 بذرة من بذور كل نوع من الأنواع المدروسة، بحيث تكون مكتملة النضج وسليمة خالية من الأمراض الفطرية والإصابات الحشرية. وعمقت البذور قبل التضييد بمبيد فطري (توبسين 1 غ/ل) لوقايتها من الإصابة بالتعفن، ومن ثم نضدت في ظروف من البرودة 4 °م ورطوبة 80% وذلك مدة 45 يوماً لكل من بذور اللوز الشائع (الزهر، 2008) و 21 يوماً لبذور اللوز الشرقي و 35 يوماً للوز الكورشنسكي (كردوش وزملاؤه، 2008) بدءاً من شهر كانون الأول، ثم زُرعت بذور الأنواع المدروسة كأها بعد انتهاء فترة التضييد) في أرض المشتل في مزرعة أبي جرش/كلية الزراعة، مع الاستمرار بتقديم الخدمات اللازمة من تعشيب وري بحسب الظروف الجوية السائدة.

2. تحضير الأصول: أنتُخبت الغراس البذرية للأنواع البرية المدروسة القابلة للتطعيم وفق معايير انتخاب الأصول، حيث يكون قطر الغراس نحو 1 سم وارتفاعها نحو 60 سم، وتتصف بنموها الجيد القوي القائم وخلوها من المسببات المرضية والحضرية (أبرص، 2001)، وأزيلت النموات الجانبيّة على الأصل حتى ارتفاع 20 سم من أجل إعداد مكان التطعيم، وإجراء رية مشبعة للغراس القابلة للتطعيم قبل التطعيم.

3.1.3. تحضير أفلام التطعيم: أخذت أفلام التطعيم للأصناف المستخدمة من المجمع الوراثي لأصناف اللوز في مركز بحوث حمص، وذلك من أشجار قوية بعمر 20 سنة باختيار طرود خضرية بعمر سنة من محيط الشجرة قطرها بحدود 7 ملم، وانثُبّتت البراعم من المنطقة الوسطى للطرود لكونها الأكثر ملاءمة للتطعيم بحيث تكون هذه البراعم جيدة النمو مكتملة النضج وخالية من آية إصابة حشرية أو مرضية. وذلك في النصف الثاني من آب (التطعيم بالعين النائمة)، وَوُرِّقت مباشرةً مع ترك أعناق الأوراق ولقَّت المطاعيم بقطعة خيش مبللة بالماء كي لا تجف في أثناء النقل.

4.1.3. تنفيذ عملية التطعيم الحقى: أجريت عملية التطعيم على ارتفاع نحو 15 سم، بعمل شق في لحاء غرسه الأصل على شكل حرف T، وجُهز الطعم بعمل شق أفقي فوق البرعم وشقين مائلين على جانبيه (شكل درع). رُكِّب الطعم بسرعة لضمان عدم جفاف البرعم. وَرُبِّطَ منطقة التطعيم باستعمال خيوط الرافيا بإحكام. وَرُؤِت كل معاملة ببطاقة تعرّيف سُجّل عليها: اسم الأصل البري، اسم الصنف (الطعم)، تاريخ التطعيم. وأجري التطعيم بالعين النائمة (في النصف الثاني من آب). وبعد 15 يوماً من موعد التطعيم فُكَّت الأربطة وَفُصّلت الغراس المطعمية فوق منطقة التطعيم مع بداية موسم النمو (بداية شباط) بهدف تحفيز نمو الطعم وتنشيطه (Schumacher، 1973). واستمرت العناية بالغراس المطعمية بإزالة جميع النموات تحت الطعم مرات عدّة بهدف توجيه الغذاء بشكل كامل من الأصل إلى الطعم.

المؤشرات المدروسة:

النسبة المئوية لنجاح التطعيم: مقدرة على أساس تفتح البراعم في بداية الربيع.

متوسط طول الطعم (سم) وذلك بعد 8 أشهر من إجراء التطعيم.

متوسط قطر الطعم (مم) وذلك بعد 8 أشهر من إجراء التطعيم.

2.3. الدراسة التسريحية لمنطقة التحام الطعم مع الأصل: دُرست التغيرات التي حدثت في منطقة التطعيم باستخدام جهاز الميكروتوم بمعدل (3 مقاطع تشيريجية) في نهاية الأسبوع الرابع من عملية التطعيم، حيث أخذت مقاطع التطعيم بثخانة 8 ميكرون، وذرست تحت المجهر الضوئي بحسب Jerome Graeme و Jerome (1976).

3. الإكثار الخضري الدقيق للأنواع والأصناف المدروسة:

1.3.3. تحضير العينات النباتية والزراعة الأولية للأصناف: جُمعت النموات الخضرية الغضة من كل الأصناف موضوع البحث في شهر نيسان وبطول 25 سم من أشجار ممزروعة في الحقل تحت الشروط الطبيعية، وذلك من مركز بحوث حمص، وأحضرت إلى المخبر، وأزيلت الأوراق مع الإبقاء على جزء صغير من العنق، وقسمت النموات إلى عقل بطول 1 سم، ثم وضع في أوعية زجاجية وغُسلت تحت الماء الجاري مدة ساعة، وذلك بهدف التخلص ما أمكن من الحمولة الفطرية والجرثومية، ثم نُقلت الخزعات النباتية إلى جهاز العزل الجرثومي وعمقت بالكحول 70% مدة دقيقة ثم المعاملة بمحلول الكلوروكس التجاري بتركيز 0.5% من المادة الفعالة هيبوكلوريت الصوديوم NaOCL مدة 10 دقائق ثم كلوريد الزئبق بتركيز 0.1% مدة 30 ثانية مع إضافة مادة ناشرة (Tween 20) قطرة لكل 100 مل من المحلول، ثم غسلت الأجزاء النباتية ثلاثة مرات بالماء المقطر



المعقم بمعدل 5 دقائق لكل مرة. زرعت الأجزاء النباتية المعقمة بطول 1 سم في أنابيب اختبار تحوي 12 مل من وسط الزراعة التأسيسية MS والخالي من منظمات النمو، وذلك مدة أربعة أسابيع حيث استبعدت خلالها الأنابيب الملوثة.

وبالنسبة للأنواع البرية فقد استخرجت النوى من ثمار كل من اللوز الشائع والكورشنسكي والشرقي، ونظفت بشكل جيد، وجففت في درجة حرارة الغرفة العادلة لمدة 30 يوماً قبل استخدامها. وبعد كسر الغلاف الخشبي القاسي (Shells) أزيلت البذور ونفعت في الماء المقطر المعقم لمدة 60 دقيقة مع تغيير الماء كل 12 ساعة لسهولة إزالة غطاء البذرة (Testa)، وبعد ذلك عقمت البذور بمعاملتها بمحلول هيبوكلوريド الصوديوم بتراكيز 3.75% (حجم/حجم) لمدة 25 دقيقة ثم بالماء المقطر المعقم 3 مرات ولمدة 5 دقائق بالمرة الواحدة (Payghamzaden and Kazemitabar, 2010) (Murashige and Skoog, 1962) مع إضافة 30 غ.ل⁻¹ سكروز و 7 غ.ل⁻¹ أجار ودرجة وسط MS (pH=5.8). والمزود بـ 0.5 مل.ل⁻¹ +BAP 1 مل.ل⁻¹ .GA3.

وحضنت العينات المزروعة في غرف النمو على درجة حرارة 25±1°C وفتره إضاءة (16:8) وشدة ضوئية 3000 لوكس ورطوبة نسبية 70 ± 10% مدة 4 أسابيع.

2.3.3. إثمار النباتات الخضرية للأنواع والأصناف المدروسة: زرعت النباتات الخضرية المتشكلة في الزراعة الأولية والخالية من التلوث على وسط الإكثار MS المضاف له منظمات النمو بنزيل أندنين (BA)، اندول حمض الزيادة (IBA)، حمض الجيرلين (GA3) بتراكيز مختلفة موضحة بالجدول رقم (1)، وحضرت الزراعات بدرجة حرارة 23 ± 1 درجة مئوية مع شدة إضاءة 3000 لوكس على مستوى الزراعات وبتناول 16 ساعة إضاءة مع 8 ساعات ظلام ورطوبة نسبية 70 ± 10% مدة أربعة أسابيع.

وسجلت القراءات الآتية بعد أربعة أسابيع من النقل لأوساط الإكثار:

- متوسط عدد النباتات المتشكلة/الجزء النباتي(نبواً خضراءً جديداً).

- متوسط طول النباتات المتشكلة (سم).

جدول 1: الأوساط الغذائية المستخدمة في الإكثار

رمز الوسط	تركيب الوسط
MS1	GA3 0.5 مل.ل⁻¹ +BA 0.2 مل.ل⁻¹ +MS
MS2	GA3 1 مل.ل⁻¹ +BA 0.2 مل.ل⁻¹ +MS
MS3	GA3 2 مل.ل⁻¹ +BA 0.2 مل.ل⁻¹ +MS
MS4	IBA 1 مل.ل⁻¹ +BA 0.2 مل.ل⁻¹ +GA3 0.1 مل.ل⁻¹ +MS

3.3. تجذير النباتات الخضرية للأنواع والأصناف المدروسة: تُنفَّت النباتات الخضرية المتشكلة في مرحلة الإكثار السابقة وبطول 1-2 سم إلى الوسط ½ MS والمزود بتراكيز مختلفة من الأوكسيجين IBA وذلك وفق المعاملات الموضحة بالجدول 2، وجرت عملية الزراعة في أنابيب اختبار بمعدل 12 مل من الوسط المغذي في كل أنبوب وبمعدل 20 مكررًا/معاملة، وحضرت الزراعات بالظلام مدة أسبوع ثم أخرجت إلى الإضاءة 3000 لوكس وفتره ضوئية 16 ساعة ضوء مُوازن مقابل 8 ساعات ظلام يومياً على درجة حرارة 25±1°C، وفي نهاية الأسبوع الرابع من الزراعة حُسبت النتائج وأخذت القراءات الآتية:

- نسبة التجذير (%) = عدد النباتات المجذرة / عدد النباتات المزروعة بوسط التجذير * 100.

- متوسط عدد الجذور(جزر) = مجموع متوسط عدد الجذور المتشكلة على النمو الواحد/عدد النباتات المجذرة.

- متوسط طول الجذور(سم) = مجموع متوسط طول الجذور المتشكلة على النمو الواحد/عدد النباتات المجذرة.

جدول 2: الأوساط الغذائية المستخدمة في التجذير

رمز الوسط	تركيب الوسط
R1	½ MS
R2	IBA 0.5 مل.ل⁻¹ +½ MS
R3	IBA 1 مل.ل⁻¹ +½ MS
R4	IBA 2 مل.ل⁻¹ +½ MS

4.3.3 تقسيمة النموات المجذرة للأنواع والأصناف المدروسة: نقلت النباتات المجذرة بعد غسل الجذور جيداً بالماء المقطر والممعقم بغية التخلص من الأغار لتجنب نمو الفطريات والبكتيريا التي تؤثر في نمو الجذور، ومن ثم في نمو النبات، إلى أصص بلاستيكية نظيفة تحتوي على خلطة من التربة والبيريليت بنسبة 1:2 (حجم:حجم) التي عقفت مسبقاً، وغطت بـأكياس شفافة من البولي إيثيلين للمحافظة على الرطوبة العالية ثم وضعت في غرف النمو (الشكل 3)، وأجريت عملية الأقلمة بالفتح التدريجي للأكياس حتى ازالتها تماماً بعد 4 أسابيع.



الشكل 3: تقسيمة الأصناف المدروسة

4.3.4. التعقيم الدقيق:

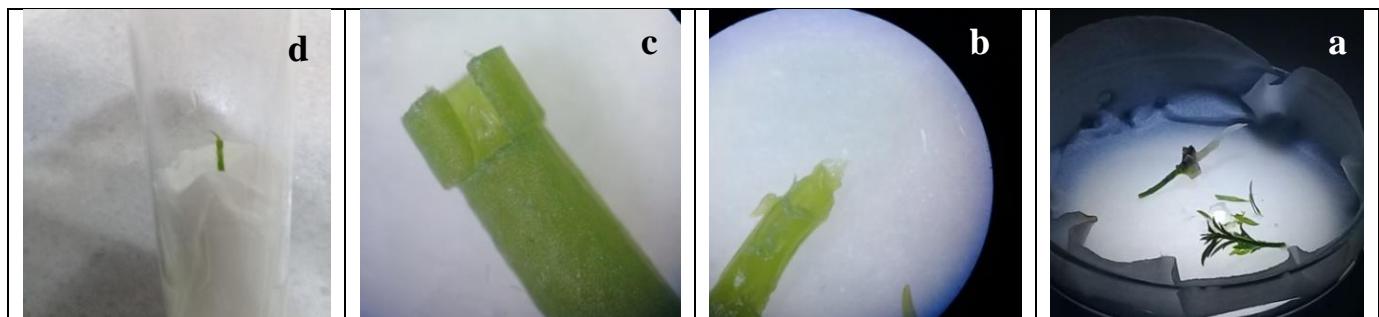
4.3.1 تحضير الأصول: أخذت العقل المجذرة لكل نوع من الأنواع البرية المستخدمة بعد أسبوع من التجذير بجازاتها من الأنابيب ووضعها في طبق بتري معقم، حيث قُصَّ الجذر بطول 3-2 سم وأزيلت كل الأوراق والبراعم الجنينية في قاعدة الأوراق على ارتفاع 3-2 سم من الساق تحت المكيرة، وقطع الأصل من الأعلى بحدود 2-1.5 سم عن سطح الوسط المغذي، ثم عمل شق T- المعكوسة من خلال عمل شق طولي متعمد على منطقة القطع العلوية (طريقة T- المعكوسة) بطول 1مم، متبعاً بشق مستوٍ بعرض 2-1 مم (الشكل 4).

4.3.2 تحضير الطعم: غُزلت القمة الميرستيمية (الميرستيم مع 3-2 بدءات ورقية) من نموات الأصناف المكاثرة خصرياً تحت جهاز العزل الجرثومي باستخدام المكيرة (الشكل 4).

4.3.3 تنفيذ عملية التعقيم الدقيق: رُكِبت القمة الميرستيمية المعزولة على الأصل مباشرة بعد عزلها، بحيث ينطبق الكامبيوم لكل من القمة الميرستيمية والأصل، وزرعت في الأوساط السائلة الخاصة بالتعقيم الدقيق الحاوية على معاملات هرمونية مختلفة (الجدول 3) باستخدام حامل من ورق ترشيح مثقوب بالمنتصف (الشكل 4)، ووضعت الأصول المطعمية في غرف النمو على درجة حرارة ثابتة 22 ± 2 م وشدة ضوئية تعادل 3000 لوكس مدة 16 ساعة يومياً. وجرت في هذه المرحلة المراقبة الدورية لنجاح التعقيم الدقيق من خلال تشكيل الكالوس في منطقة التعقيم وتفتح البراعم وزيادة طول النموات التي جرى مراقبتها في البداية بوساطة المكيرة، وبعد قرابة 6 أسابيع سُجلت النتائج النهائية.

جدول 3: الأوساط الغذائية السائلة المستخدمة في التعقيم الدقيق

تركيب الوسط	رمز الوسط
MS خال من منظمات النمو	MS ₀
MS + 0.5 mg.l ⁻¹ BA + 0.1 mg.l ⁻¹ IBA.	MS ₅
MS + 0.5 mg.l ⁻¹ IBA + 0.1 mg.l ⁻¹ BA.	MS ₆



الشكل 4: تنفيذ التعقيم الدقيق بطريقة T المعكوسة تحت الظروف المعقمة:

a: إزالة قمة الأصل المجذر. **b:** تحضير القمة الميرستيمية.

c: إدخال الطعم الدقيق في الأصل. **d:** زراعة الأصل المطعم على الوسط السائل.



المؤشرات المدروسة لنجاح التطعيم الدقيق: وشملت نسبة نجاح التطعيم الدقيق (%) و متوسط طول الطعوم الدقيقة (سم).

5.3. تصميم تجارب البحث والتحليل الإحصائي:

تجربة التطعيم الحقلي: صممت التجربة وفق تصميم القطاعات العشوائية الكاملة، حيث تضمنت 3 أصناف من اللوز * 3 أنواع * 3 مكررات*10 غراس بالمكرر.

الدراسة التشريحية لمنطقة التطعيم: صممت التجربة وفق تصميم القطاعات العشوائية بأخذ 3 مكررات لكل معاملة تطعيم يحتوى كل مكرر 3 مقاطع تشريحية.

تجربة الإكثار الخضري الدقيق للأنوع والأصناف: صممت التجربة وفق التصميم العشوائي الكامل، حيث قورنت متوسطات 40 عينة نباتية لكل معاملة إكثار وبثلاث مكررات و20 عينة نباتية لكل معاملة تجذير وبثلاث مكررات.

تجربة التطعيم الدقيق: صممت التجربة وفق التصميم العشوائي الكامل، حيث تضمنت 3 أصناف من اللوز * 3 أصول*3 أوساط تطعيم*3 مكررات * 5 طعم دقيق بالمكرر.

وحللت نتائج كل التجارب باستخدام برنامج التحليل الإحصائي (Gen state^{12th}) باعتماد طريقة تحليل التباين ANOVA، وقورنت الفروقات بين المتوسطات باستخدام اختبار أقل فرق معنوي L.S.D عند مستوى معنوية 1% للتجارب المخبرية، و5% للتجارب الحقلية.

النتائج والمناقشة

أولاً: التطعيم الحقلي:

- النسبة المئوية لنجاح التطعيم:

تشير النتائج في الجدول (4) إلى وجود اختلافات وفروق واضحة عائنة لتأثير الأصل والصنف في نسبة نجاح التطعيم، فقد لوحظ أن نسبة نجاح التطعيم كانت عالية في الأصناف الثلاثة (شامي فرك، فيرانبيس، ضفادعي) عند استخدام اللوز الكورشنسكي بوصفه أصلاً، حيث تفوقت معنوياً بمتوسط نسبة نجاح التطعيم (77.22%) على الأصلين الشائع والشرقي، وكان أقل متوسط لنسبة نجاح التطعيم (50.96%) عند اللوز الشرقي، كما تفوق صنف اللوز شامي فرك المطعم على كل الأصول معنوياً بمتوسط نسبة نجاح التطعيم (73.70%) على بقية الأصناف المستخدمة، في حين بلغ أقل متوسط لنسبة نجاح التطعيم عند الصنف ضفادعي (61.97%)، وبالنسبة إلى تأثير التفاعل بين الأصول والأصناف لوحظ أن أعلى متوسط لنسبة نجاح التطعيم (85.77%) قد تحقق عند استخدام النوع الكورشنسكي بوصفه أصلاً والصنف شامي فرك بوصفه طعاماً، ويمكن أن يفسر ذلك بأن نجاح التطعيم أو فشله يعود إلى القرابة الوراثية بين الأصل والطعم، فكلما كانت القرابة قوية زادت نسب نجاح التطعيم (Gainza وزملاؤه، 2015)، ووافقت النتائج ما توصلت إليه دراسة الزهر (2008) التي بينت تفوق الصنف شامي فرك وبفارق معنوية على الصنف تكساس عند التطعيم على الأصل GF677 في النسبة المئوية لنجاح التطعيم التي بلغت 80% مقابل 60% للصنف تكساس، وكذلك نتائج دراسة أبرص (2001) التي بينت انخفاض نسبة نجاح تطعيم الممشى على اللوز الشرقي التي بلغت 45%.

جدول 4: تأثير الأصل البري في النسبة المئوية لنجاح تطعيم أصناف اللوز

النوع البري \ الصنف	الصنف	شامي فرك	ضفادعي	فيرانبيس	المتوسط
اللوز الشائع	80 b	70.81 e	75.75 d	75.52 B	75.52 B
اللوز الكورشنسكي	85.77 a	67.55 f	78.33 c	77.22 A	77.22 A
اللوز الشرقي	55.33 g	47.56 i	50 h	50.96 C	50.96 C
المتوسط	73.70 A	61.97 C	68.03 B
الأنوع البرية		0.43			
الأصناف		0.43			
الأنواع*الأصناف	L.S.D 0.05	0.75			

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 5%.

- متوسط طول الطعوم وقطرها:

توضح النتائج المبنية في الجدول (5) وجود اختلافات عائدة لتأثير الأصول على الأصناف في متوسط طول الطعوم الناتجة، حيث تفوق الأصل الكورشنسكي معنويًا على بقية الأصول في متوسط طول الطعوم لكل أصناف اللوز (فيرانييس، شامي فرك، ضفادعي) المطعمة عليه وبمتوسط طول للطعم 35.59 سم، في حين كان أقل متوسط لطول الطعوم عند تطعيم الأصناف على اللوز الشرقي (14.33 سم)، كما حقق الصنف شامي فرك عند تطعيمه على كل الأصول أعلى متوسط لطول النمو (30.06 سم) متفوقاً بذلك معنويًا على بقية الأصناف، وبالنسبة إلى تأثير التفاعل بين الأصول والأصناف لوحظ أن تطعيم الصنف شامي فرك على الأصل الكورشنسكي قد حقق أعلى متوسط لطول الطعام بلغ 38.6 سم متفوقاً بذلك معنويًا على كل التفاعلات الأخرى، وربما يعزى ذلك إلى قوة نمو وامتصاص المجموعة الجذرية لهذا الأصل، ومن ثم قوة نمو الطعام، ووافقت النتائج ما توصل إليه أبرص (2001) الذي وجد أن أعلى متوسط طول لطعم اللوز المزروع كان عند التطعيم على اللوز الشائع الذي بلغ 49 سم مقارنة باللوز الشرقي الذي بلغ عنده طول الطعام 32 سم. وبالنسبة إلى متوسط قطر الطعوم الناتجة يُلاحظ من نتائج الجدول (5) الدور الذي يؤديه الأصل؛ فقد تفوق الأصناف الكورشنسكي والشائع معنويًا على اللوز الشرقي في متوسط قطر الطعام الناتج الذي بلغ 2.22 و 2.2 ملم عند التطعيم على كل منها على الترتيب، في حين لم يُلاحظ أي فروق معنوية بين الأصناف في تأثيرها في متوسط قطر الطعام، وتحقق أعلى متوسط لقطر الطعام (2.6 ملم) عند تطعيم الصنف ضفادعي على اللوز الكورشنسكي، في حين كان أقل متوسط (1.33 ملم) عند تطعيم الصنف شامي على اللوز الشرقي، وقد يعود ذلك لزيادة قدرة المجموع الجذري للأصل ومن ثم قوة نمو الطعام (Oda وزملاوه، 2005).

جدول 5: تأثير الأصل في متوسط طول الطعوم وقطرها

		متوسط قطر الطعم (ملم)			متوسط طول الطعم (سم)				
المتوسط	فيرانييس	ضفادعي	شامي فرك	المتوسط	فيرانييس	ضفادعي	شامي فرك	الصنف	النوع
2.22 A	2.0 ab	2.50 a	2.16 ab	28.30 B	27.44 e	23.33 f	34.14 c	الشانع	
2.20 A	2.0 ab	2.60 a	2.0 ab	35.59 A	33.17 d	35 b	38.6 a	الكورشنسي	ي
1.43 B	1.45 b	1.50 b	1.33 b	14.33 C	15.33 h	10.22 i	17.44 g	الشرقي	
.....	1.82 A	2.2 A	1.83 A	25.31 B	22.85 C	30.06 A	المتوسط	
0.47				0.3				الأنواع	L.S.D
0.47				0.3				الأصناف	0.05
0.82				0.53				الأنواع*الأصناف	

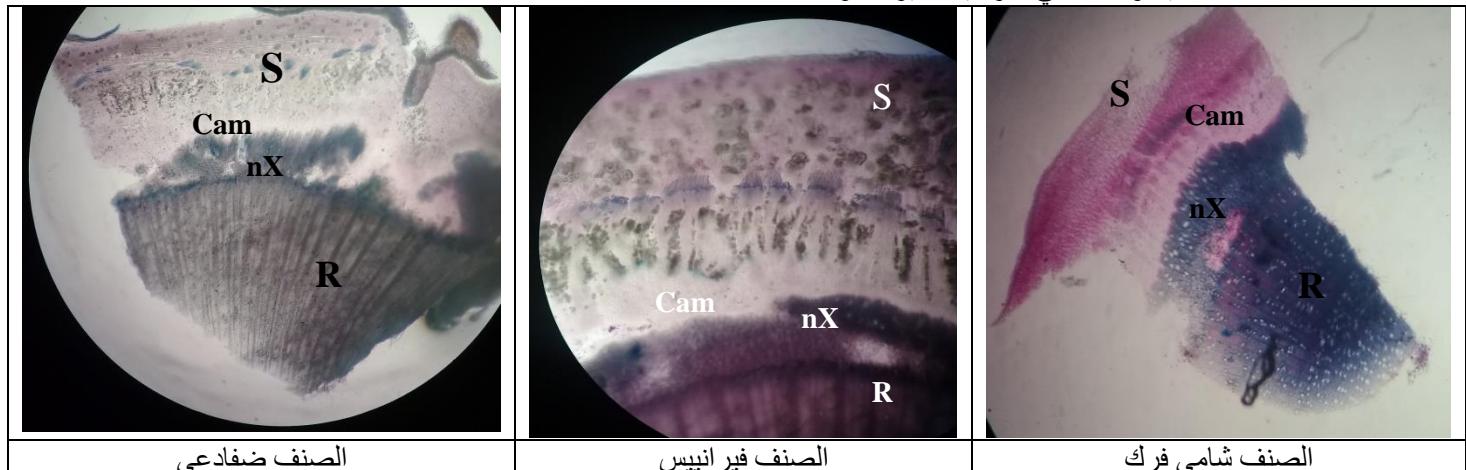
*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 5%.



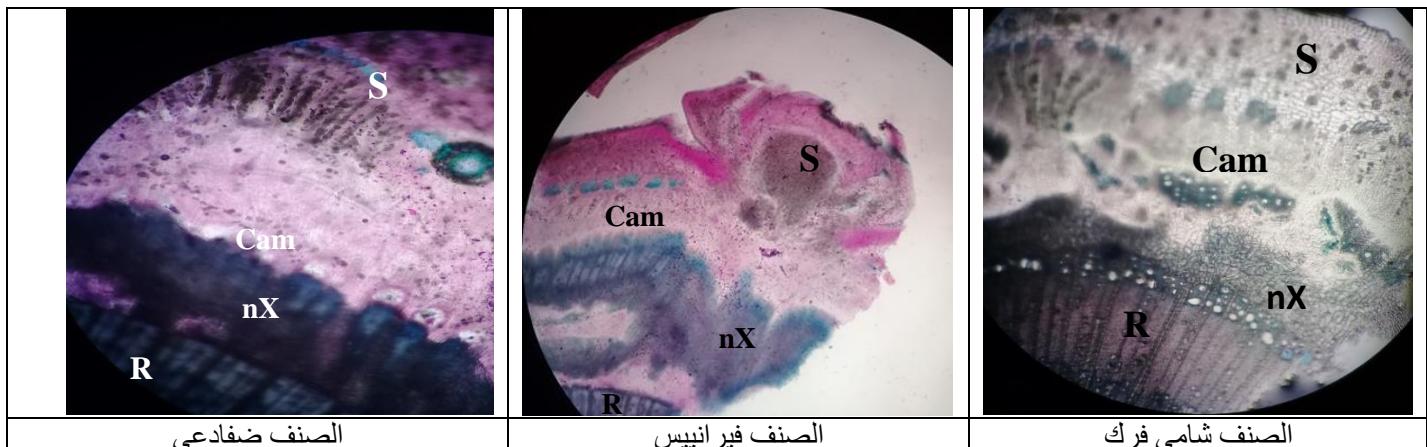
الشوكليات، وقتلها، وقتل قادة الطائفة، وقتل النساء والأطفال، والذكور.

ثانياً: الدراسة التشريحية لمنطقة التطعيم:

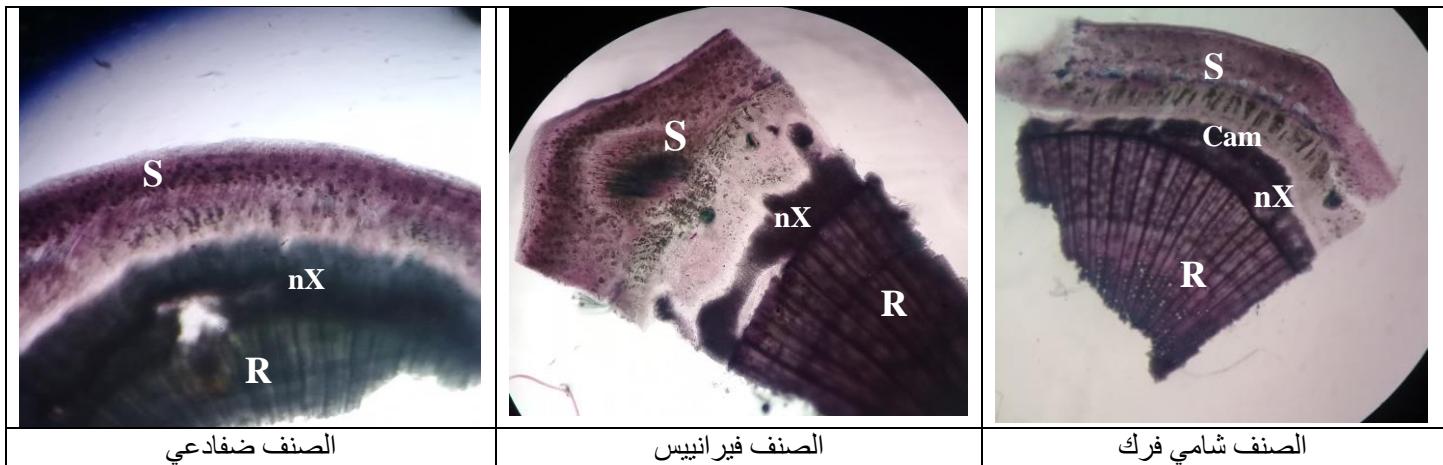
نلاحظ في نهاية الأسبوع الرابع انقسام الكامبيوم الجديد الذي يعطي خلايا الخشب واللحاء في كل الأصناف المطعمة على الأصلين الكورشنسكي والشائع بعد 28 يوماً من التطعيم (الشكلين 6 و 7)، وهذا ما ذكره Unal و Ozcagiran (1986) بأن تكون الأوعية الناقلة يحدث بعد شهر من التطعيم، في حين لوحظ التحام جزئي ما بين الصنف ضفادعي والأصل الشرقي (الشكل 8). وهذا يوافق ما بينه Hartmann وزملاؤه (2002) بأن تتشكل الكالوس والكامبيوم والأوعية الناقلة كان أكثر سرعة وانتظاماً في التراكيب المتوافقة، في حين كان التشكيل بطيناً وناقصاً في التراكيب غير المتوافقة.



الشكل 6: مقطع عرضي مجهرى لمنطقة تطعيم الأصناف على الأصل الشائع في نهاية الأسبوع الرابع من التطعيم. S: طعم، Cam: كامبيوم، R: أصل، nX: خشب جديد.



الشكل 7: مقطع عرضي مجهرى لمنطقة تطعيم الأصناف على الأصل الكورشنسكي في نهاية الأسبوع الرابع من التطعيم. S: طعم، Cam: كامبيوم، R: أصل، nX: خشب جديد.



الشكل 8: مقطع عرضي مجهرى لمنطقة تعليم الأصناف على الأصل الشرقي في نهاية الأسبوع الرابع من التعليم. S: طعم، Cam: كامبيوم، R: أصل، nX: خشب جديد.

ثالثاً: الإكثار الخضري الدقيق لأنواع والأصناف المدروسة:

- تأثير التوافقات الهرمونية في إكثار النموات الخضرية:

توضّح النتائج المدونة في الجدولين (6 و7) أن معدل إكثار النموات الخضرية قد تأثر بالنّمط الوراثي ومحتوى الوسّط من منظمات النمو، وبالنسبة للأنواع البرية فقد تفوق اللوز الشائع معنوياً في متّوسط عدد النموات الخضرية الجديدة المتشكلة (2.60 نمو/جزء نباتي) على نوعي اللوز الشرقي والكورشنسكي، في حين تفوق اللوز الشرقي معنوياً في متّوسط طول النموات (1.52 سم)، كما لوحظ أن الوسّط MS_2 المزود بـ 1 ملغم.^{-1} $+ BA$ قد تفوق معنوياً في متّوسط عدد النموات (3.30 نمو/جزء نباتي) وطولها(2.02 سم)، أما فيما يتعلّق بتأثير التّداخل بين النوع البري والتّوافق الهرموني فتبين أن الوسّط MS_2 أدى لتحقيق أعلى معدل لتكاثر النموات الخضرية (4.33 و 3.42 نمو/جزء نباتي) وأعلى متّوسط لطول النموات الجديدة المتشكلة (2.58 سم) و (1.64 سم) لكل من اللوز الشرقي والشائع على التّوالى وبفارق معنوية، في حين حقّ الوسّط MS_4 المزود بـ 1 ملغم.^{-1} $+ BA$ $+ 0.1\text{ ملغم.}^{-1}$ $+ IBA$ $+ 0.2\text{ ملغم.}^{-1}$ $+ GA_3$ أعلى متّوسط لعدد النموات الجديدة (3.25 نمو/جزء نباتي) وطولها (2.4 سم) للوز الكورشنسكي وبفارق معنوية مقارنة ببقية الأوساط المستخدمة لهذا النوع البري. وقد جاءت النتائج موافقة لما توصلت إليه الصباغ (2007) بأن إضافة BA بتركيز 1 ملغم.^{-1} إلى الوسّط MS وبوجود كل من الأوكسين IBA بتركيز 0.1 ملغم.^{-1} و GA_3 بتركيز 0.2 ملغم.^{-1} أدى لتحقيق أعلى معدل لتكاثر النموات الخضرية في أصل الكرز البري *Prunus avium* L.

وفيما يتعلّق بالأصناف، فلم يلاحظ وجود فروق معنوية بين الأصناف في متّوسط عدد النموات، في حين تفوق الصنف شامي فرك في متّوسط طول النموات المتشكلة (3.46 سم)، وحقّ وسط الإكثار MS_4 (1 ملغم.^{-1} $+ BA$ $+ 0.1\text{ ملغم.}^{-1}$ $+ IBA$ $+ 0.2\text{ ملغم.}^{-1}$ $+ GA_3$) أفضل النتائج من حيث تأثيره في متّوسط عدد النموات المتشكلة (2.7 نمو/جزء نباتي) وطولها (3.13 سم)، وبالنسبة إلى تأثير التّداخل بين الأصناف ومعاملات الإكثار فقد حقّ الصنفان شامي فرك وضفادعي عند الوسّط MS_4 أعلى متّوسط لعدد النموات (5.31 نمو/جزء نباتي، 3.67 نمو/جزء نباتي) وطولها (6.23 سم، 4.98 سم) وبفارق معنوية على كل المعاملات الأخرى، في حين حقّ الصنف فيرانيسي أفضل استجابة للإكثار عند الوسّط MS_2 (1 ملغم.^{-1} $+ BA$ $+ 0.2\text{ ملغم.}^{-1}$ $+ GA_3$).

وهذا يدعو للقول إنّ BA دوراً رئيساً ومهمّاً في تشجيع الانقسام الخلوي وتحفيز نمو البراعم الجانبيّة وتشكل النموات عند إضافته لوسط الإكثار بالتركيز المناسب (silva و Dobranszki، 2010)، وكان وجود الأوكسين ضروريّاً لتعزيز دور السيتوكينين للنوع الكورشنسكي والصنفين شامي فرك وضفادعي، فالأوكسينات تتحكم في مستوى السيتوكينينات من خلال تنظيم معدل اصطناعها (Biosynthetic rate) وحجم تجمعها (Pool sizes) (Nordstrom وزملاؤه، 2004)، وقد يعزّى الاختلاف في استجابة الأنواع المستخدمة للإكثار والاستطالة إلى اختلاف التركيب الوراثي واختلاف المحتوى الهرموني الداخلي للأجزاء النباتية المستخدمة (Dilmagani و Toosi، 2010).



جدول 6: تأثير التوافقات الهرمونية المختلفة في معدل إكثار النموات الخضرية الجديدة لأصناف اللوز المدروسة

المتوسط	متوسط عدد النموات(نمو/جزء نباتي)				الأنواع البرية			تركيب الوسط	الوسط الغذائي		
	الأصناف	المتوسط	الكورشنسي	الشرقي	الشانع						
1.25 B	1.29 bc	1.12 c	1.34 bc	1.35 D	1.12 i	1.75 f	1.2 i	0.2 + BA ¹⁻ GA3 ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	0.5 ملغ.ل. ¹⁻ MS1		
3.40 A	3.84 ab	3.15 abc	3.22 abc	3.30 A	2.16 e	4.33 a	3.42 b	0.2 + BA ¹⁻ GA3 ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	1 ملغ.ل. ¹⁻ MS2		
1.65 B	1.54 bc	1.07 c	2.34 bc	2.1 C	1.6 g	1.22 h	3.2 c	0.2 + BA ¹⁻ GA3 ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	2 ملغ.ل. ¹⁻ MS3		
3.59 A	1.8 bc	3.67 abc	5.31 a	2.64 B	3.25 c	2.1 e	2.57 d	0.2 + BA ¹⁻ 0.1 + GA3 ¹⁻ IBA ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	1 ملغ.ل. ¹⁻ MS4		
.....	2.11 A	2.25 A	3.05 A	2.03 C	2.35 B	2.60 A	المتوسط			
1.14				النوع			1.S.D				
1.31				الوسط الغذائي			(0.01)				
2.28				النوع * الوسط الغذائي							

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.

جدول 7: تأثير التوافقات الهرمونية المختلفة في متوسط طول النموات الخضرية الجديدة المتشكلة

المتوسط	متوسط طول النموات(سم)				الأنواع البرية			تركيب الوسط	الوسط الغذائي		
	الأصناف	المتوسط	الكورشنسي	الشرقي	الشانع						
1.97 D	1 e	2.40 c	2.53 c	1.09 D	0.5 i	1.44 e	1.33 f	0.2 + BA ¹⁻ GA3 ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	0.5 ملغ.ل. ¹⁻ MS1		
3.24 B	4.67 b	2.43 c	2.62 c	2.01 A	1.83 c	2.58 a	1.64 d	0.2 + BA ¹⁻ GA3 ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	1 ملغ.ل. ¹⁻ MS2		
2.34 C	2.54 c	2.02 d	2.46 c	1.21 c	1.2 g	1.16 g	1.28 f	0.2 + BA ¹⁻ GA3 ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	2 ملغ.ل. ¹⁻ MS3		
4.17 A	1.3 e	4.98	6.23 a	1.65 B	2.4 b	0.9 h	1.66 d	0.2 + BA ¹⁻ 0.1 + GA3 ¹⁻ IBA ¹⁻ ملغ.ل. ¹⁻	1 ملغ.ل. ¹⁻ MS4		
.....	2.37 C	2.96 B	3.46 A	1.48 B	1.52 A	1.48 B	المتوسط			
0.16				النوع			1.S.D				
0.19				الوسط الغذائي			(0.01)				
0.33				النوع * الوسط الغذائي							

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.



إكثار الصنف ضفادعي على الوسط
MS3



إكثار الصنف ضفادعي على الوسط
MS4



إكثار الصنف شامي فرك على الوسط
MS4

الشكل 9: إكثار الأجزاء النباتية للأصناف المدروسة ونموها



الشكل 10: (a): إكثار نوع اللوز الكورشنسكي على الوسط MS4 بوجود 1 ملغم.ل⁻¹ + BA + 0.1 ملغم.ل⁻¹
GA3 + IBA 0.2 ملغم.ل⁻¹



(b) و(c): إكثار نوعي اللوز الشريقي والشانع على الوسط MS2 بوجود 1 ملغم.ل⁻¹ + BA + 0.2 ملغم.ل⁻¹
GA3



- تأثير التوافقات الهرمونية في تجذير النباتات الخضرية:

تظهر النتائج المتحصل عليها أن نسبة التجذير اختلفت باختلاف التركيز الهرموني والنمط الوراثي، إذ يبين الجدول (8) التفوق المعنوي لوسط التجذير MS $\frac{1}{2}$ المزود بـ 1 ملغم.ل⁻¹ IBA على بقية الأوساط بما فيها الوسط الشاهد الخلالي من IBA الذي انعدم عنده التجذير لكل من الأنواع والأصناف المدروسة، وكذلك حقن اللوز الكورشنسكي أعلى نسبة مئوية للتجذير (39.65%) متفوقاً بذلك معنويًا على بقية الأنواع المدروسة، وكذلك حقن الصنف شامي فرك أفضل استجابة بفارق معنوي على كلا الصنفين ضفادعي وفيرانبيس؛ إذ بلغت نسب التجذير عند هذا الصنف (30%)، في حين أدت التراكيز العالية من IBA (2 ملغم.ل⁻¹) إلى تشكيل نباتات من الكالوس، فقد لاحظ Ainsley وزملاؤه (2000) تشكيل الكالوس على قواعد نباتات اللوز بعد 7-10 أيام من الزراعة على الأوساط المحتوية على IBA بتركيز أعلى من 1 ملغم.ل⁻¹.

كما أظهر التأثير المتدخل بين النوع النباتي وتركيز الأوكسجين IBA بأن أعلى نسبة للتجذير لدى كافة الأنواع والأصناف المدروسة قد تحققت عند تجذير النباتات على وسط التجذير MS $\frac{1}{2}$ المزود بـ 1 ملغم.ل⁻¹ IBA ، وهذا ما يؤكد بأن نجاح تجذير العينات النباتية أو فشلها يعتمد على الحالة الفيزيولوجية والتركيب الوراثي للمادة النباتية من جهة، وعلى تركيب الوسط وظروف الزراعة في معاملة التجذير من جهة أخرى (Druart وزملاؤه، 1982).



جدول 8: تأثير المعاملات الهرمونية المختلفة في النسبة المئوية للتجذير

المتوسط	الأصناف			المتوسط	الأنواع البرية			تركيب الوسط	الوسط الغذائي
	فيرانيس	ضفادعي	شامي فرك		الكورشند	الشرقي	الشائع		
	سكى								
0 C	0 f	0 f	0 f	0 D	0 g	0 g	0 g	½MS	R1
23.33 B	0 f	25 e	45 b	26.82 C	60 b	0 g	20.45 f	0.5 +½MS IBA ¹⁻ ملغ.ل.	R2
50 A	35 d	40 c	75 a	56.82 A	68.16 a	46.67 c	55.64 b	1+½MS IBA ¹⁻ ملغ.ل.	R3
0 C	0 f	0 f	0 f	34.48 B	30.44 e	37.5 d	35.5 de	2+½MS IBA ¹⁻ ملغ.ل.	R4
.....	8.75 C	16.25 B	30 A	39.65A	21.04 C	27.90 B	المتوسط	
	0.73			3.31		النوع		1.S.D	
	0.85			3.82		الوسط الغذائي		(0.01)	
	1.47			6.62		النوع * الوسط الغذائي			

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%

أما بالنسبة لمتوسط عدد الجذور وطولها فقد بلغ أعلى متوسط لعدد الجذور المتشكلة (4 جذر، 3.17 جذر) وطولها (2.98 سم، 2.84 سم) لكلا النوعين الشائع والشرقي عند وسط التجذير ½MS المزود بـ 2 ملغ.ل.¹⁻ IBA، في حين تحقق أعلى متوسط لعدد الجذور المتشكلة (4.23 جذر) وطولها (2.83 سم) للنوع الكورشنسيكي عند وسط التجذير ½MS المزود بـ 1 ملغ.ل.¹⁻ IBA ، كما لوحظ أن الصنف شامي فرك عند الوسط ½MS المزود بـ 1 ملغ.ل.¹⁻ IBA قد حقق أعلى متوسط لعدد الجذور (5.17 جذر) وبفارق معنوية على بقية المعاملات، في حين حقق أعلى متوسط لطول الجذور (2.92 جذر) عند وسط التجذير ½MS المزود بـ 0.5 ملغ.ل.¹⁻ IBA، وحقق الصنفان ضفادعي وفيرانيس أعلى متوسط لعدد الجذور(3.65 جذر، 3.87 جذر) وطولها (3.25 سم، 3.14 سم) عند وسط التجذير ½MS المزود بـ 1 ملغ.ل.¹⁻ (الجدولين 9 و10). وهذا ما يؤكد أن للأوكسجينات الدور الجوهرى في التحكم بتشكيل الجذور عند استخدام التركيز الأمثل منها (Hu و Wang، 1983). إذ يعمل الأوكسجين بشكل عام على زيادة معدل التبادل الأيوني والنفاذية الخلوية والنشاط الأنزيمى ومعدل نقل الشوارد (Rossignol وزملاؤه، 1990)، وهذا يزيد من معدل تكوين الجذور على النسيج المزروع نتيجة دوره المهم والمبادر في مرحلة الدفع الجذري (Haissing، 1986).

جدول 9: تأثير المعاملات الهرمونية المختلفة في متوسط عدد الجذور المتشكلة

المتوسط	الأصناف			المتوسط	الأنواع البرية			تركيب الوسط	الوسط الغذائي
	فيرانيس	ضفادعي	شامي فرك		الكورشند	الشرقي	الشائع		
	سكى								
0 C	0 c	0 c	0 c	0 C	0 d	0 d	0 d	½MS	R1
2.38 B	0 c	2.93 b	4.22 ab	1.11 B	1.22 cd	0	2.12 bc	0.5 +½MS IBA ¹⁻ ملغ.ل.	R2
4.23 A	3.87 ab	3.65 ab	5.17 a	3.31 A	4.23 a	1.95 bc	3.76 a	1+½MS IBA ¹⁻ ملغ.ل.	R3
0 C	0 c	0 c	0 c	3.39 A	3 ab	3.17 ab	4 a	2+½MS IBA ¹⁻ ملغ.ل.	R4
.....	0.97 B	1.64 AB	2.34 A	2.11 A	1.28 B	2.47 A	المتوسط	

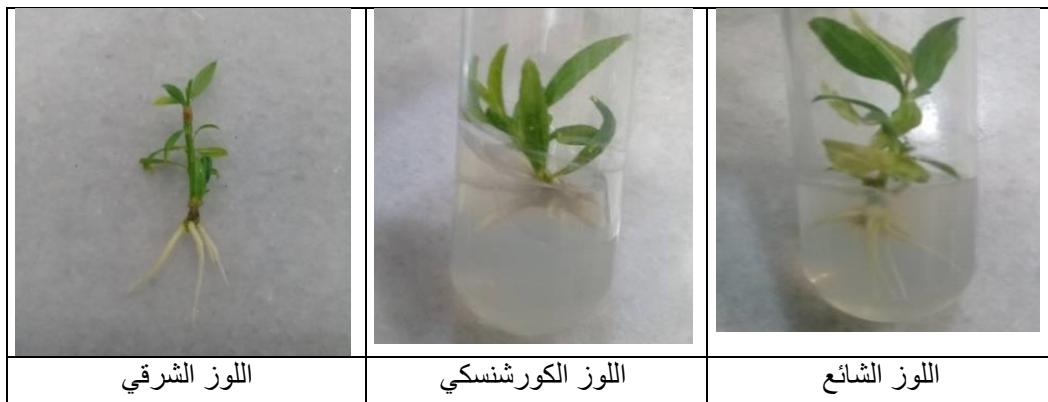
0.73	0.73	النوع	I.S.D
0.85	0.85	الوسط الغذائي	(0.01)
1.5	1.47	النوع*الوسط الغذائي	

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.

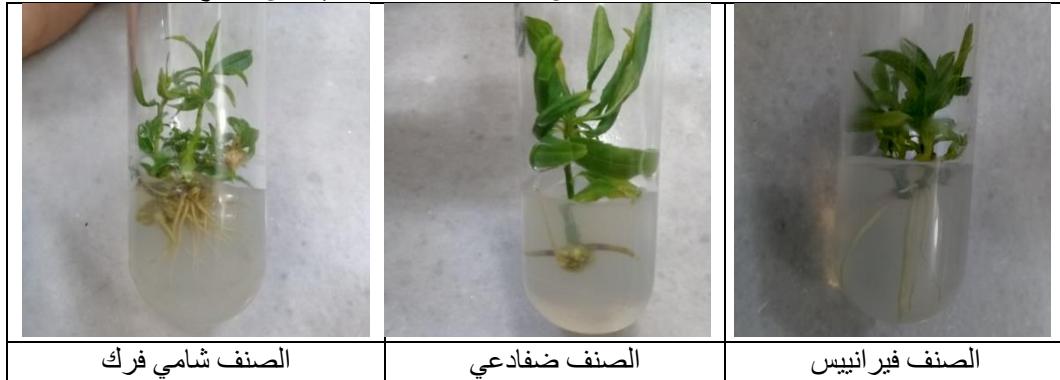
جدول 10: تأثير المعاملات الهرمونية المختلفة في متوسط طول الجذور المتشكلة

المتوسط	الأصناف			المتوسط	الأنواع البرية			تركيب الوسط	الوسط الغذائي
	فيرانيس	ضفادعي	شامي فرك		الكورشنسكي	الشرقي	الشائع		
	0 C	0 b	0 b	0 D	0 e	0 e	0 e	½MS	R1
1.82 B	0 b	2.54 a	2.92 a	0.85 C	1.44 d	0 e	1.13 d	0.5 +½MS IBA ¹ ملغ.ل.	R2
3.03 A	3.14 a	3.25 a	2.70 a	2.15 B	2.83 ab	1.93 bcd	1.7 cd	1+½MS IBA ¹ ملغ.ل.	R3
0 C	0 b	0 b	0 b	2.78 A	2.52 abc	2.84 ab	2.98 a	2+½MS IBA ¹ ملغ.ل.	R4
.....	0.8 A	1.45 A	1.4 A	1.69 A	1.19 B	1.45 AB	المتوسط	
	0.7				0.46			I.S.D (0.01)	
	0.85				0.54				
	1.5				0.93				

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.



الشكل 11: تجذير الأصناف المدروسة على الوسط $\frac{1}{2}$ MS الحاوي على 1 ملغ.ل. 1 IBA



الشكل 12: تجذير الأصناف المدروسة على الوسط $\frac{1}{2}$ MS الحاوي على 1 ملغ.ل. 1 IBA

- تقسيمة النموات الخضرية:

تبين النتائج الموضحة في الجدول(11) التفاوت في النسبة المئوية لنجاح التقسيمة لأنواع والأصناف المدروسة، حيث تم الحصول على نباتات ذات تطور جيد وقدرة على الحياة، وقد رأوا نسب نجاح التقسيمة بين 50-94% وكان أفضلها عند اللوز الشائع (94%) ويوضح الشكل(13) بعض نباتات أنواع وأصناف اللوز المقسدة.

جدول 11: النسبة المئوية لنجاح التقسيمة في الأنواع البرية المدروسة

النسبة المئوية لنجاح التقسيمة (%)	عدد النموات المخذلة المدخلة بمرحلة التقسيمة	الأنواع والأصناف	
60 e	30	الشرقي	النوع
94 a	30	الشائع	
73 c	30	الكورشنسكي	
50 f	30	فيرانييس	
66 d	30	ضفادعي	
85 b	30	شامي فرك	
2.49		L.S.D 0.01	

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.


الشكل 13: نجاح عملية تقسيمة الأنواع والأصناف
رابعاً: التطعيم الدقيق:
- تأثير نوع الأصل البري في نسبة نجاح التطعيم الدقيق ومتوسط طول الطعوم:

تبين النتائج الواردة في الجدول (12) إلى وجود اختلافات وفروقٍ واضحة عائدة لتأثير الأصل في نسبة نجاح التطعيم الدقيق، فقد وجد أن أصل اللوز الكورشنسكي كان أكثر الأصول المدروسة توافقاً مع أصناف اللوز المدروسة (شامي فرك، فيرانييس، ضفادعي)، حيث بلغت نسبة نجاح التطعيم الدقيق لهذه الأصناف على اللوز الكورشنسكي 73.18%， 68.44%， 64.29% لكل منها على الترتيب، في حين كانت أدنى نسبة لنجاح التطعيم الدقيق للأصناف عند تعطيتها على اللوز الشرقي بلغت 57.37%， 53.62%， 50.63% لكل منها على الترتيب. كما اختلف نمو الطعوم بشكل كبير اعتماداً على نوع الأصل المستخدم (الشكل 14)، حيث تحقق أعلى متوسط لطول الطعوم عند تطعيم كل الأصناف على اللوز الكورشنسكي، في حين بلغ أقل متوسط لطول الطعوم عند التطعيم على اللوز الشرقي، وقد يعود ذلك إلى التركيب الوراثي المختلف للأصول (Al-Ghzawi وZmaloeh، 2009)، وتباين المورثات المسؤولة عن عدد الخلايا المتشكلة في النباتات أو حجم تلك الخلايا من حيث نموها وتطورها (Guo وZmaloeh، 2009).

جدول 12: تأثير نوع الأصل البري في نسبة نجاح التطعيم الدقيق (%) ومتوسط طول الطعوم(سم)

النوع البري	الصنف	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	المتوسط	النوع البري	الصنف	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	المتوسط	نسبة نجاح التطعيم الدقيق (%)		
												متوسط طول الطعوم(سم)	متوسط طول الطعوم(سم)	
الشائع	الشامي فرك	61.42 f	70.57 b	65.75 d	65.91 B	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	الشائع	0.73	0.63 def
الشامي فرك	شامي فرك	70.57 b	61.42 f	65.75 d	65.91 B	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	الشائع	0.72 cde	0.85 cd
شامي فرك	شامي فرك	65.75 d	61.42 f	70.57 b	65.91 B	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	شامي فرك	ضفادعي	فيرانييس	الشائع	0.63 def	0.73



B								
1.02 A	0.88 bc	1.04 ab	1.14 a	68.64 A	68.44 c	64.29 e	73.18 a	الكورشنسي
0.52 C	0.52 ef	0.50 f	0.54 ef	53.87 C	53.62 h	50.63 i	57.37 g	الشرقي
.....	0.67 B	0.75 AB	0.83 A	62.60 B	58.78 C	67.04 A	المتوسط
	0.11				0.44			الأصناف
	0.11				0.44			الأصول
	0.19				0.76			الفاعل

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.

- تأثير تركيز BA و IBA في نسبة نجاح التطعيم الدقيق ومتوسط طول الطعم:

توضح النتائج المبينة في الجدولين (13 و 14) أن أعلى نسبة نجاح للتطعيم الدقيق (70.26%)، وأعلى متوسط طول الطعم (0.92 سم) قد تتحقق عند زراعة كل الأصول المطعمة على الوسط MS₅ المحظى على 0.5 ملغم. لـ¹ BA + 0.1 ملغم. IBA متوفقاً معنوياً على بقية الأوساط المستخدمة، وتتفوق الصنف شامي فرك المطعم على اللوز الشائع في نسبة نجاح التطعيم الدقيق (78.77%)، في حين تتفوق الأصناف المدروسة (فيرانييس، ضفادعي) المطعمة على اللوز الكورشنسي والمزروعة على الوسط MS₅ في نسبة نجاح التطعيم الدقيق التي بلغت (74.50%) وبفارق معنوية على بقية الأصول والأوساط المستخدمة، وبالنسبة لمتوسط طول الطعم فقد تتفوق الأصناف (شامي، ضفادعي، فيرانييس) المطعمة على اللوز الكورشنسي والمزروعة على الوسط MS₅ في متوسط طول الطعم التي بلغت (1.50 سم، 1.33 سم، 1.12 سم) لكل منها على التوالي، وهذا ما يؤكد أن استخدام الأوكسيباتن والسيتوكتينيات بنسب معينة له تأثير مهم في نسب نجاح التطعيم الدقيق (Gentile وزملاؤه، 2016)، إذ إنها تحفز إنتاج الكاللوس وت تكون الأواعية الناقلة من خلال تحفيز انقسام الخلايا وزيادة تركز منظمات النمو الداخلية وإنتاج البروتينات النشطة وتنشيط المورثات التي تؤدي في النهاية لنموا الطعم الدقيق (Pahnekolayi وزملاؤه، 2019).

جدول 13: تأثير تركيز BA و IBA في نسبة نجاح التطعيم الدقيق (%)

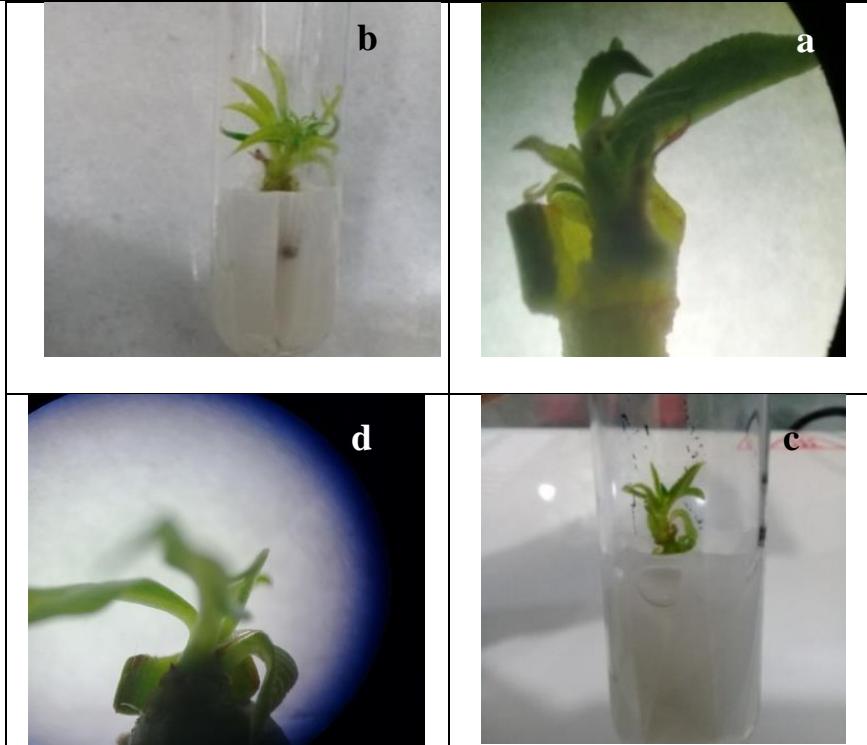
المتوسط	فيرانييس			ضفادعي			شامي فرك				
	كورشنسي كي	شرقي	شائع	كورشنسي كي	شرقي	شائع	كورشنسي كي	شرقي	شائع		
54.9 C	60.70 p	48.20 y	60.53 q	56.83 r	46.85 z	51.74 u	65.30 l	48.50 x	55.50 t	MS ₀	
70.26 A	74.50 e	61.14 o	72.22 f	70.33 g	60.55 q	68.82 i	78.71 b	67.30 j	78.77 a	MS ₅	
64.04 B	70.14 h	51.53 v	64.50 n	65.71 k	50.50 w	64.71 m	75.50 d	56.33 s	77.44 c	MS ₆	
	0.007						الأصل			L.S.D 0.01	
	0.007						الصنف				
	0.007						الوسط الغذائي				
	0.04						الأصل * الصنف * الوسط الغذائي				

*تشير الرموز المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية بين المتوسطات عند مستوى معنوية 1%.

جدول 14: تأثير تركيز BA و IBA في متوسط طول الطعم (سم)

المتوسط	فيرانييس			ضفادعي			شامي فرك			
	كورشنسي كي	شرقي	شائع	كورشنسي كي	شرقي	شائع	كورشنسي كي	شرقي	شائع	
0.64 C	0.75 jk	0.47 op	0.51 no	0.85 fg	0.45 p	0.60 m	0.89 f	0.48 op	0.75 jk	MS ₀
0.92 A	1.12 c	0.65 l	0.72 k	1.33 b	0.55 n	0.80 hi	1.50 a	0.60 m	1.03 d	MS ₅

0.73 B	0.82 gh	0.50 o	0.66 l	0.95 e	0.50 o	0.76 ijk	1.03 d	0.55 n	0.78 hij	MS ₆
0.01						الأصل				
0.01						الصنف				
0.01						الوسط الغذائي				
0.04						الأصل * الصنف * الوسط الغذائي				



الشكل 14: a : تشكل منطقة الالتحام بين الطعم (شامي فرك) و الأصل (كورشنسي) بعد 28 يوماً من التطعيم الدقيق.

b : نجاح تطعيم الصنف شامي فرك على الأصل كورشنسي بعد 45 يوماً من التطعيم الدقيق في الوسط السائل MS المضاف إليه 0.5 ملغم.ل⁻¹ BA + 0.1 ملغم.ل⁻¹ IBA .

c : نجاح تطعيم الصنف ضفادعي على اللوز كورشنسي بعد 45 يوماً من التطعيم الدقيق.

d : نجاح تطعيم الصنف ضفادعي على اللوز الشرقي بعد 45 يوماً من التطعيم الدقيق.

الاستنتاجات

النوعين البريين الكورشنسي والشائع أبداً توافقاً تشريجياً واضحاً وتوافقاً نسيجياً بالتطعيم الدقيق مع الأصناف المطعمة مقارنة باللوز الشرقي ما يمكّن من استخدامها أصولاً لتطعيم أصناف اللوز عليها. وساهمت تقانة زراعة الأنسجة النباتية في نجاح إثمار كل الأنواع البرية والأصناف المدروسة التي نجحت بالوصول إلى مرحلة التقسيمة، فقد أعطى الوسط MS المضاف إليه 1ملغم.ل⁻¹ BA و 0.2 ملغم.ل⁻¹ GA₃ فعاليته في إثمار الصنف فيرانيس والنوعين الشائع والشرقي، كما أعطت إضافة 0.1 ملغم.ل⁻¹ IBA إلى الوسط السابق أفضل معدل لإثمار للصنفين شامي فرك وضفادعي والنوع الكورشنسي، وأثبتت الوسط MS 1/2 المضاف إليه 1ملغم.ل⁻¹ من IBA فعالية في تجذير أنواع وأصناف اللوز المدروسة.

ونوصي بالاستفادة من غراس اللوز البرية ولاسيما الكورشنسي والشائع لتطعيم الأصناف عليها، كونها الأكثر توافقاً مع الأصناف، واعتماد تقنية التطعيم الدقيق للكشف المبكر عن مدى التوافق بالتطعيم بين الأنواع البرية وأصناف أخرى من اللوزيات لتوفيرها الوقت اللازم للكشف عن عدم التوافق المتأخر.

المصادر

المصادر العربية:



- أبرص، نورس. (2001). دراسة وراثية لأنواع اللوز البري في منطقة القلمون وانتخاب الاقتصادية منها واستخدامها في تحسين اللوز المزروع. رسالة ماجستير. كلية الزراعة. جامعة حلب. 126 ص.
- الحمدود، أمل؛ حماس، حسان؛ الكايد، نبيه. (2003). التوصيف المورفولوجي والتوزيع الجغرافي لأنواع اللوز في الأردن. المركز الوطني للبحوث الزراعية ونقل التكنولوجيا. 38 ص.
- الزهر، أنطوان إلياس. (2008). تأثير بعض المعاملات وأوساط الزرع في الإكثار الجنسي والحضري بالعقل لأصلي اللوز المر و GF677. رسالة ماجستير. كلية الزراعة. جامعة دمشق. 83 ص.
- شلبي، محمد نبيل، ورفيق الرئيس، و غزال عبد الله، و غزال نابغ. (1997). تحريرات أولية بيئية وجغرافية نباتية حول الأصول البرية لجنس اللوز في سوريا. أكاديمية IPGRI. أكاديمية IPGRI. 75 ص.
- الصياغ، منى. (2007). إكثار بعض أصناف الكرز وأصول اللوزيات بتقنيات زراعة الأنسجة النباتية. رسالة دكتوراه. جامعة حلب. 169 ص.
- فلاش، نديم. (2000). دراسة عدد من أصناف اللوز ومدى ملاءمتها للمنطقة الشمالية من سوريا. مديرية البحوث العلمية الزراعية. وزارة الزراعة والإصلاح الزراعي. سوريا.
- كردوش، محمد؛ عبدالله عسان؛ و بركات عبد الكريم. (2008). تأثير التتضييد في إنبات بذور بعض أنواع اللوز البري المنتشرة في منطقة القلمون. مجلة بحوث جامعة حلب. سلسلة العلوم الزراعية. العدد 68: 141-154 ص.
- المصادر الأجنبية:**

- Ainsley, P.J., Collins, G.G. and Sedgley, M. (2000). Adventitious shoot regeneration from leaf explants of almond (*Prunus dulcis* Mill.). *Development Biol. Plant.* 36: 470-470.
- Al-Ghzawi, A.A, Rawashdehb, I.M. and Al-Tawaha, A. (2009). Genetic relatedness among wild and cultivated almond genotypes using randomly amplified polymorphic DNA (RAPD) markers in Jordan. *Jordan Journal of Biological Sciences.* 2(2): 89-96.
- Cantos M., G.Ale's., and Troncoso, A. (1995). Morphological and anatomical aspects of a cleft micrografting of grape explants in vitro. *Acta Hortic.* 388: 135–140.
- Channuntapipat, C; Sedgley, M. and Collins, G. (2003). Micropropagation of almond cultivars Nonpareil and Ne Plus Ultra and the hybrid rootstock Titan . *Nemaguard. Sci Hortic Amsterdam.* 98: 473–484.
- Davarynejad, GH; Shahriari, F. and Hamid, H. (2008). Identification of graft incompatibility of pear cultivars on Quince rootstock by using isozymes banding pattern and starch. *Asian J. Plant Sci.* 7(1): 109- 112.
- Dobranszki, J. and Teixeira da Silva, J. A. (2010). Micropropagation of apple – A review. *Biotechnology Advances.* 28(4): 462-488.
- Dolgun O , Yildirim A , Polat M , Yildirim F and Aşkin A . (2009). Apple graft formation in relation to growth rate features of rootstocks. *African Journal of Agricultural Research.*4(5): 530-534.
- Druart, PH; Kevers, CL; Boxus. PH; and gaspar, TH. (1982). In vitro promotion of root formation by apple shoots through darkness effect on endogenous phenols and peroxidases Z.P flanzenphysiol. Band. 108: 429-436.
- Errea, P., L. Garay, and Mari'n, J.A. (2001). Early detection of graft incompatibility in apricot (*Prunus armeniaca*) using in vitro techniques. *Physiol Plant.* 112: 135–145.
- Errea, P; Felipe, A and Herrero, M. (1994). Graft establishment between compatible and incompatible prunus ssp. *J. Exp. Bot.* 45: 393-401.
- Gainza, F., Opazo, I. and Muñoz, C.E. (2015). Graft incompatibility in plants: Metabolic changes during formation and establishment of the rootstock/scion union with emphasis on *Prunus* species. *Chilean Journal of Agricultural Research.* 75: 28- 34.



- Gentile, P; Scioli, MG; Bielli, A; Orlandi, A. and Cervelli, V. (2016). Reconstruction of alar nasal cartilage defects using a tissue engineering technique based on a combined use of autologous chondrocyte micrografts and platelet-rich plasma: preliminary clinical and instrumental evaluation. *Plast Reconstr Surg Glob Open*. 4(10): 1027.
- Gökbayrak, Z., Söylemezoğlu, G., Akkurt, M. and Çelik, H. (2007). Determination of grafting compatibility of grapevine with electrophoretic methods. *Sci. Hortic.* 113: 343-352.
- Graeme, P.B. and Jerome, P.M. (1976). Botanical microtechnique and cytochemistry. the Iowa state university prees. 326 p.
- Guo, Y., Qin, G., Gu, H. and Qu, L. (2009). Dof5.6/HCA2, a Dof transcription factor gene, regulates interfascicular cambium formation and vascular tissue development in *Arabidopsis*. *The Plant Cell*, 21(11), 3518–34.
- Haissing, B. E. (1986). Metabolic processes in adventitious rooting of cuttings. PP 141-189.
- Hartmann, H. T.; Kester, D. E.; Davis, F. T. and Genev, R. L. (2002). Plant propagation: Principles and practices. Prentice Hall, Englewood Cliffs.
- Hu, R. and Mis, G. (2015). Micrografting of fruit crops. A review. *Journal of Horticulture*. 2(3): 151.
- Hu, Y. C. and Wang, J. P. (1983). Meristem, shoot tip and bud cultures. In: Hand book of plant cell culture, (Eds): D. A. Evans, W.R.Sharp, -P.V.Ammirato and Y. Yamado, vol. I. Macmillan Publishing company, NY. PP.177-227 .
- Isikalan, C., Namli, S., Akbas, F and Ak, B. E. (2011). Micrografting of almond (*Amygdalus communis*) cultivar 'Nonpareil'. *AJCS*. 5(1): 61-65.
- Izadi, Z. and Zarei, H. (2014). Evaluation of propagation of Chinese Hibiscus (*Rosa sinensis*) through stenting method in response to different IBA concentrations and rootstocks. *American Journal of Plant Sciences*. 5: 1836-1841 .
- Khosh, K. M. and Zargarian, M. (2010). Effect of four rootstocks on growth and development of three rose scion cultivars. *ISHS Acta Horticulturae*. 870: 207-212.
- Kodad, S., Melhaoui, R., Boukharta, M., Addi, M., Serghini, H., Elamrani, A., Abid, M. and Mihamou, A. (2020). Micropropagation of selected Almond genotypes (*Prunus dulcis* Mill.) cultivated in Eastern Morocco based on their pomological studies. 25th National Symposium for Applied Biological Sciences (NSABS). Page 127 of 207.
- Lamrioui, M.A., A. Louerguioui., J. Bonaline., Y.S. Bougda., N. Allili and Kebbouche, G.S. (2011). Proliferation and rooting of wild cherry. The influence of cytokinin and auxen types and their concentration. *African Journal of Biotechnology*. 10(43): 3613-8624.
- Miguelez-Sierra, Y., Hernandez-Rodriguez, A., Acebo-Guerrero, Y., Baucher, M. and El Jaziri, M. (2016). In vitro micrografting of apical and axillary buds of cacao. *J Hortic Sci Biotech*. 92(1): 1-6 .
- Miguelez-Sierra, Y; Hernández-Rodríguez, A; Acebo-Guerrero, Y; Baucher, M. and El Jaziri, M. (2017). In vitro micrografting of apical and axillary buds of cacao. *J Hortic Sci Biotech* 92(1): 25–30 .
- Mousavi, A; Babadaei, R; Fatahi, R; Zamani, Z; Dicenta, F. and Ortega. E. (2014). Self-incompatibility in the Iranian Almond Cultivar 'Mamaei' Using Pollen Tube Growth. *Fruit Set and PCR Technique*. *Journal of Nuts*. 5(2): 1-10.



- Murashige, T. and Skoog, FA. (1962). A revised medium for rapid growth and bioassays with tobacco tissue cultures. *Physiol. Plant.* 15: 473–497.
- Nordstrom, A., Tarkowski, P., Tarkowska, D., Norbaek, R., Astot, C., Dolzel, K. and Sandberg, S. (2004). Auxin regulation of cytokinins biosynthesis in the *Arabidopsis thaliana*: A factor of potential importance for auxin-cytokinin-regulated development. *Proc. Natl. Acad. Sci. USA.* 101(21): 8039-8044.
- Pahnekolayi, M.D., Tehranifar, A., Samiei, L. and Shoor, M. (2019). Optimizing culture medium ingredients and micrografting devices can promote in vitro micrografting of cut roses on different rootstocks. *Plant Cell, Tissue and Organ Culture (PCTOC).* 137: 265-274.
- Payghamzadeh, K. and Kazemitabar, S.K. (2010). The effects of BAP, IBA and genotypes on in vitro germination of immature walnut embryos. *International Journal of Plant Production.* 4(4): 309-322.
- Pereira, I.d.s; Fachinello, J.C., Antunes, L.E.C; Campos, A.D. And Pina, A. (2014). Incompatibilidade de enxertiaem *Prunus*. *Ciência Rural, Santa Maria* .44(9): 1519-1526.
- Rafail, S.T. and Mosleh, M.S. (2010). Factors involved in micropropagation and shoot tip grafting of apple (*Malus domestica* Borkh.) and pear (*Pyrus* sp. L.). *Tropentag. In: World Food System—a contribution from Europe September 14–16, in Zurich.*
- Rehder, A. (1940). Manual of cultivated trees and shrubs hardy in North America, exclusive of the subtropical and warmer temperate regions, 2nd revised and enlarged edition. Macmillian, New York.
- Rossignol, M., Santoni,V., Szponaki, W and Vansuyt, G. (1990). Differential sensitivity to auxin at the plasma membrane level in Nij Kamp et al.,(eds) .pp 4983.
- Schumacher, R. (1973). The influence of growth regulators on shoot and root development of fruits trees. *Acta Hort.* 34: 175-184.
- Shinde Ekta D. and Jogdande, N. D. (2008). Effect of Different Rootstocks on Success of In Vitro Shoot Tip Grafting in Mandarin Orange (*Citrus reticulata Blanco*) Cv. Nagpur Seedless. *Res. J. Biotech.* 3(3).
- Soumelidou, k; Battey, N. H; John, P and Barnett, J.R (1994). The anatomy of the developing bud union and its relationship to dwarfing in apple. *Ann. Bot.* 74: 605– 611.
- Spiegel-Roy, P. (1986). Domestication of fruit trees. In Barigozzi, C.(ed). *The origin of domestication of cultivated plants.* Elsevier. Amsterdam. 201-211.
- Takhtajan, A. (1997). Diversity and classification of flowering plants. Columbia University Press, Columbia. 643 p.
- Toosi, S. and Dilmagani, K. (2010). Proliferation of *Juglans regia* L. by in vitro embryo culture. *Journal of Cell Biology and Genetics.* 1(1): 12-19.
- Ünal, A. and Özçağiran, R. (1986). Göz açısından aşı kaynamasının meydana gelişü üzerinde bir araştırma. *Doğa Türk Tarım ve Ormancılık Dergisi.* 10(3): 399- 407.
- Wu, H.C., Du Toit, E.S. and Reinhardt, C.F. (2007). Micrografting of *Protea cynaroides*. *Plant Cell Tissue and Organ Culture.* 89(1): 23-28.
- Zarrouk, O., Gogorcena, Y., Gomez-Aparisi, J., Betran, J.A. and Moreno, M.A. (2005). Influence of peach × almond hybrids rootstocks on flower and leaf mineral concentration, yield and vigour of two peach cultivars. *Sci. Hortic.* 106: 502-514.