

دراسة تأثير العناصر الضئيلة والعوامل المضادة
للأكسدة في مستوى اندول حامض الخليك من خلال
فرضية الاكسدة التي تحدث خلال ظاهرة التعمير في
عقل الماش

***Phaseolus aureus* Roxb.**

رسالة مقدمة الى
مجلس كلية العلوم – جامعة بابل
وهي جزء من متطلبات نيل درجة ماجستير علوم
في علوم الحياة – نبات

من قبل

عبد الله عودة علوان الدليمي

حزيران ٢٠٠٤م

ربيع ثاني ١٤٢٥هـ

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

اللَّهُ لَا إِلَهَ إِلَّا هُوَ الْحَيُّ الْقَيُّومُ لَا تَأْخُذُهُ سِنَّةٌ وَلَا نَوْمٌ لَهُ مَا فِي
السَّمَوَاتِ وَمَا فِي الْأَرْضِ مَنْ ذَا الَّذِي يَشْفَعُ عِنْدَهُ إِلَّا بِإِذْنِهِ يَعْلَمُ
مَا بَيْنَ أَيْدِيهِمْ وَمَا خَلْفَهُمْ وَلَا يُحِيطُونَ بِشَيْءٍ مِنْ عِلْمِهِ إِلَّا بِمَا شَاءَ
وَسِعَ كُرْسِيُّهُ السَّمَوَاتِ وَالْأَرْضَ وَلَا يَئُودُهُ حِفْظُهُمَا وَهُوَ الْعَلِيُّ
الْعَظِيمُ

صدق الله العظيم

سورة البقرة – آية ٢٥٥

توصية الاستاذ المشرف

اشهد ان اعداد هذه الرسالة قد جرى تحت اشرافي في قسم علوم الحياة / كلية العلوم / جامعة بابل، وهي جزء من متطلبات نيل درجة الماجستير علوم في علوم الحياة/ نبات.

اسم المشرف : د. عودة مزعل ياسر
المرتبة العلمية: استاذ مساعد
العنوان: كلية العلوم / جامعة بابل
التوقيع :
التاريخ: / / ٢٠٠٤

اسم المشرف: د. عبد الله ابراهيم شهيد
المرتبة العلمية: استاذ
العنوان: قسم علوم الحياة/كلية العلوم/ جامعة بابل
التوقيع:
التاريخ: / / ٢٠٠٤

توصية رئيس قسم علوم الحياة

اشارة الى التوصية اعلاه المقدمة من قبل الاستاذ المشرف، احيل هذه الرسالة الى لجنة المناقشة لدراستها وبيان الرأي فيها.

الاسم: د.كريم حميد رشيد
المرتبة العلمية: استاذ
العنوان: كلية العلوم / جامعة بابل
التوقيع:
التاريخ: / / ٢٠٠٤

اقرار لجنة المناقشة

نشهد نحن أعضاء لجنة المناقشة باطلاعنا على هذه الرسالة الموسومة
(دراسة تأثير العناصر الضئيلة والعوامل المضادة للأكسدة في مستوى اندول حامض الخليك من
خلال فرضية الاكسدة التي تحدث خلال ظاهرة التعمير في عقل الماش
(*Phaseolus aureus* Roxb.) وقد ناقشنا الطالب في محتوياتها وكل ما يتعلق بها وذلك
بتاريخ / / ٢٠٠٤ ووجدنا انها جديرة بالقبول بدرجة (امتياز) لنيل درجة الماجستير علوم في
علوم الحياة/ نبات.

التوقيع:	التوقيع:
العضو:	رئيس اللجنة:
المرتبة العلمية:	المرتبة العلمية:
العنوان:	العنوان:
التاريخ: / / ٢٠٠٤	التاريخ: / / ٢٠٠٤
التوقيع:	التوقيع:
العضو:	العضو:
المرتبة العلمية:	المرتبة العلمية:
العنوان:	العنوان:
التاريخ: / / ٢٠٠٤	التاريخ: / / ٢٠٠٤

التوقيع:
العضو:
المرتبة العلمية:
العنوان:
التاريخ: / / ٢٠٠٤

مصادقة مجلس كلية العلوم/ جامعة بابل

التوقيع:
الاسم: د. عودة مزعل ياسر
المرتبة العلمية: استاذ مساعد
العنوان: كلية العلوم- العميد
التاريخ: / / ٢٠٠٤

شكر وتقدير

أقدم بوافر شكري وامتناني للاستاذين
الفاضلين، الدكتور عبد الله ابراهيم شهيد والدكتور
عودة مزعل ياسر لإشرافهما وتوجيهاتهما القيمة
ومتابعتهما المتواصلة لانجاز مشروع هذا البحث.
كما أتقدم بالشكر الى رئاسة قسم علوم الحياة وعمادة
كلية العلوم ورئاسة جامعة بابل لمساعدتهم السخية
في توفير مستلزمات البحث والله الموفق.

الباحث

عبد الله عودة الدليمي

LIST OF ABBREVIATIONS

AH	Primary antioxidants
α -Toc	α -Tocopherol
APX	Ascorbate peroxidase
ARF	Adventitious roots formation
Asc	Ascorbate
Dase	De-epoxidase
DHAR	Dehydro ascorbate reductase
DHAsc	Dehydro ascorbate
d/H ₂ O	Distilled water
DNA	Deoxy ribonucleic acid
Ease	Epoxidase
G γ L	L-Galactono - γ - lactone
γ -EC	γ -Glutamyl cysteine
γ -ECS	γ - Glutamyl cysteine synthetase
GSH	Glutathione in its reduced form
GSSG	Glutathione in its oxidized form
GSHS	Glutathione synthetase
GTR	Glutathione reductase
HAA	Hydrophilic antioxidant activities
HFA cycle	Halliwell/ Foyer/ Asada cycle
hGSH	homo Glutathione
hGSHS	homo Glutathione synthetase
H ₂ O ₂	Hydrogen peroxide
IAA	Indole- γ -acetic acid
IBA	Indole butyric acid
L [*]	Highly reactive allylradical
LAA	Lipophilic antioxidant activities
LH	Substrate molecule
LO ^{**}	Alkoxy radical
LOO ^{**}	Lipid peroxy radical
LOOH	Lipid hydro peroxides

LSD	Least significant difference
MAP	Mehler ascorbate peroxidase reaction
MDAR	Monodehydro ascorbate reductase
MDHAsc	Monodehydro ascorbate
NAA	Naphthalene acetic acid
NADH	Nicotinamide adenine dinucleotide (reduced)
NADPH	Nicotinamide adenine dinucleotide phosphate (reduced)
PQ	Photochemical quenching
PSI	Potosystem I
PSII	Potosystem II
RNA	Ribonucleic acid
ROS	Reactive oxygen species
SOD	Superoxide dismutase
X	Concentration
y	Absorbance

الخلاصة

تم قياس كمية الاوكسين (IAA) بطريقة Spectrophotometry في عقل الماش *Phaseolus aureus* Roxb. الطرية والمعمرة، كمؤشر لتأثير عمليات الاكسدة Oxidative Processes التي تحدث خلال ظاهرة التعمير بدلالة استجابة التجذير في العقل. اخذت العقل باعتبارها نظام تجريبي من بادرات نامية لمدة عشرة ايام تحت ظروف قياسية (اضاءة مستمرة وبشدة ضوئية ٣٠٠٠-٣٥٠٠ لوكس، ودرجة حرارة 25 ± 1 درجة مئوية، ورطوبة نسبية ٦٠-٧٠%). وطبقاً لفرضية الأكسدة باعتبارها واحدة من الفرضيات التي تفسر ظاهرة التعمير، جهزت العقل الطرية أو المعمرة أو النباتات الام Stock Plants ببعض العوامل المرتبطة بميكانيكيات الدفاع المضادة للاكسدة Antioxidant defense mechanisms كالعناصر الضئيلة وفيتامين C والكلوتاثيون (GSH) والمركبات الفينولية والسكريات، بهدف معرفة تأثيرها في اخمد او كبح عوامل الشد التأكسدي المصاحبة لظاهرة التعمير. استعمل التصميم العشوائي الكامل (CRD) Completely Randomized Design في جميع التجارب لغرض التحليل الاحصائي، واعتمدت قيمة (L. S. D) للموازنة بين المعاملات وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥, ٠.٠١). وكانت النتائج كالآتي:

- ١- انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة (المحفوظة لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر) والمأخوذة من بادرات نامية في محلول Hoagland قياساً بالعقل الطرية وبنسبة ١١.٨% بوجود الاوكسين ($10^{-4}M$, NAA) و ٣٠.٨% بدمه. وقد تزامن ذلك مع انخفاض المحتوى الاوكسيني IAA في العقل المعمرة قياساً بالعقل الطرية ويعزا ذلك الى العمليات التأكسدية التي تحدث خلال ظاهرة التعمير.
- ٢- انخفاض استجابة تجذير عقل الماش المعمرة في الماء المقطر (المستحثة بالاكسين المجهز) والمأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland التي ينقصها البورون أو الحديد وبشكل معنوي ومعنوي جداً على التوالي قياساً بالسيطرة (المحلول الكامل).
- ٣- زيادة معنوية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة في الماء المقطر (غير المستحثة) والمأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland التي ينقصها المنغنيز أو البورون قياساً بالسيطرة (المحلول الكامل).
- ٤- زيادة معنوية جداً في استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بتركيز واطئة من SeO_2 وبمدى (٠.٠٠١-١٠) جزء بالمليون قياساً بالسيطرة (d/H_2O).
- ٥- زيادة معنوية جداً في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بقوى مختلفة من المحاليل المغذية المحورة، باستثناء حالة المحلول المحور الكامل ($SeO_2 = 1$ جزء بالمليون)، قياساً بالسيطرة (d/H_2O)، مما يؤكد دور السلينيوم في آليات الدفاع ضد عوامل الاكسدة التي تحدث في العقل خلال عملية التعمير.
- ٦- زيادة معنوية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة في الماء المقطر (غير المستحثة) والمأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة التي ينقصها البورون قياساً بعينة السيطرة (المحلول الكامل).
- ٧- انخفاض معنوي في استجابة تجذير عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام والمعمرة بالمحاليل المغذية المحورة (Half Strength) التي ينقصها المنغنيز أو مجموعة العناصر (Se, Zn, Mn) قياساً بالسيطرة (المحلول الكامل) مما يؤكد

دور هذه العناصر في مقاومة التلف الناتج عن العمليات التأكسدية التي تحدث خلال ظاهرة التعمير.

٨- زيادة معنوية جداً في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام بمدى (٢٠٠-٥٠٠) جزء بالمليون من فيتامين C قياساً بالسيطرة (d/ H₂O). ويعزا ذلك الى دور حامض الاسكوربيك بصفته مضاد للاكسدة في مقاومة الشد التأكسدي وما ينتج عنه من انواع الاوكسجين الفعالة (ROS) والجذور الحرة و H₂O₂ ونواتج التلف التأكسدي الاخرى.

٩- زيادة معنوية جداً في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بتركيز (١٠^{-٣}) مولار من محاليل المركبات الفينولية (p-Hydro Quinone, Caffeic Acid, o-Coumaric Acid) وزيادة معنوية فيما يخص العقل المعمرة بمحاليل (o-Phenol, Cinnamic Acid, Hydroxy Catechol) بتركيز (١٠^{-٣}, ١٠^{-٤}, ١٠^{-٥}) مولار على التوالي قياساً بعينة السيطرة، مسببة ايقاف او افساد العمليات التأكسدية التي تحدث خلال ظاهرة التعمير بصفتها مركبات مضادة للاكسدة، معززة بذلك التخليق الحيوي للاوكسين IAA، كاشفة عن زيادة معنوية جداً في كمية الاوكسين IAA في هايبيكوتيل العقل المعمرة وفي جميع المعاملات اعلاه.

١٠- عدم تأثير مركبات Gallic Acid و m-Hydroxy Resorcinol الفينولية من الناحية الاحصائية وبشكل مدهش في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بالرغم من الزيادة المعنوية جداً في كمية الاوكسين IAA في هايبيكوتيل العقل المعمرة بها.

١١- زيادة غير معنوية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام بتركيز واطئة من الكلوتاثيون GSH (١٠^{-١٠}) مولار قياساً بعينة السيطرة. وربما يعزا ذلك الى دور الكلوتاثيون كمضاد للاكسدة في دفاع النبات ضد عوامل الاكسدة التي تحدث خلال ظاهرة التعمير.

١٢- زيادة معنوية جداً في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام بتركيز ٣% من محلول السكروز، موقفة بذلك العمليات التي تحدث خلال ظاهرة التعمير. ويعزا ذلك الى اهمية السكروز كمضاد للاكسدة لامكانية تحلل الاصرة الكلايكوسيدية في الوسط الحامضي ودوره في تحويل فعالية الانزيمات المتعلقة بايض الاوكسين وخفض فعالية الانزيم IAA-oxidase، مما يؤكد التقديرات الكمية العالية والمعنوية احصائياً للاوكسين IAA في هايبيكوتيل عقل الماش المعمرة بالسكروز.

١٣- انخفاض استجابة تجذير عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام بمحاليل الكلوكوز والفركتوز بالرغم من زيادة كمية الاوكسين IAA معنوياً من الناحية الاحصائية في الهايبيكوتيل، لضعف قابليتها على التحلل والتأكسد.

١٤- انخفاض معنوي جداً في كمية الاوكسين IAA في هايبيكوتيل العقل الطرية المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة التي ينقصها Se أو Mn أو B أو Cu أو مجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) أو مجموعة العناصر (Fe, Cu, B). وانخفاض معنوي في كمية الاوكسين لهايبيكوتيل العقل المعمرة بمحاليل ينقصها Fe قياساً بالسيطرة (المحلول الكامل).

١٥- انخفاض معنوي في كمية الاوكسين (IAA) في هايبيكوتيل عقل الماش المعمرة بالماء المقطر والمأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة التي تنقصها مجموعة العناصر (Mn, Zn, Se).

١٦-زيادة معنوية في كمية الاوكسين (IAA) في هايبيوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في المحاليل المغذية المحورة التي ينقصها Mn, Se.

المحتويات

رقم الصفحة	الموضوع
I	الخلاصة بالعربية
IV	المحتويات
VII	قائمة بالجداول
IX	قائمة بالاشكال
١	الفصل الاول - مقدمة عامة
١	١-١ : التكاثر الخضري بوساطة العقل
٢	٢-١ : تكوين الجذور العرضية
٣	٣-١ : دور الاوكسين
٥	٤-١ : العوامل المرافقة للتجذير
٩	٥-١ : التغذية المعدنية
١٠	٦-١ : العناصر الضرورية والنافعة
١٢	١-٦-١ : الزنك
١٤	٢-٦-١ : المنغنيز
١٥	٣-٦-١ : البورون
١٦	٤-٦-١ : النحاس
١٧	٥-٦-١ : الحديد
١٨	٦-٦-١ : السليسيوم
٢٠	٧-١ : مضادات الاكسدة
٢٢	١-٧-١ : فيتامين C
٢٨	٢-٧-١ : المركبات الفينولية
٣٣	٣-٧-١ : الكلوتاثيون
٣٦	٨-١ : الكاربوهيدرات
٣٨	٩-١ : التعمير
٤١	١٠-١ : اسباب ظاهرة التعمير
٤٢	١١-١ : السيطرة على ظاهرة التعمير
٤٤	١٢-١ : الهدف من الدراسة

٤٦	الفصل الثاني- المواد وطرائق العمل
٤٦	١-٢ : مصدر البذور
٤٦	٢-٢ : زراعة البذور
٤٦	٣-٢ : تهيئة العقل
٤٧	٤-٢ : المعاملة القاعدية للعقل
٤٧	٥-٢ : معاملات التعمير
٤٧	٦-٢ : حساب عدد واطوال الجذور والتحليل الاحصائي
٤٨	٧-٢ : قياس مساحة الورقة النباتية

٤٨	٨-٢: تحضير المحاليل
٤٨	١-٨-٢: محاليل التجذير
٤٨	(A): تحضير محاليل الاوكسينات المصنعة
٤٨	(B) تحضير محلول حامض البوريك
٤٨	(C) تحضير المحاليل المغذية
٤٨	١- تحضير محلول Hoagland
٤٩	٢- تحضير محاليل Hoagland التي تنقصها بعض المغذيات
٥٠	٣- تحضير محاليل ثنائي اوكسيد السليسيوم SeO_2
٥٠	٤- تحضير المحاليل المحورة
٥٢	(D) تحضير محلول حامض الاسكوريك
٥٢	(E) تحضير محاليل المركبات الفينولية
٥٢	(F) : تحضير محلول الكلوتاثيون
٥٢	(G) تحضير محاليل السكريات
٥٣	٢-٨-٢: تحضير المحاليل المستعملة في استخلاص وتقدير الاوكسين (IAA)
٥٣	٩-٢: تقدير الاوكسين (IAA) كميًا
٥٧	الفصل الثالث - النتائج
٥٧	١-٣: المحور الاول - الجانب الفسيولوجي
٥٧	١-١-٣: استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة (Full Strength) لمدة عشرة ايام.
٦١	٢-١-٣: تأثير ثنائي اوكسيد السليسيوم (SeO_2) في استجابة التجذير.
٦٢	٣-١-٣: تأثير قوى مختلفة من محاليل Hoagland والمحاليل المحورة في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.
٦٧	٤-١-٣: استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل مغذية محورة كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Half Strength) لمدة عشرة ايام.
٧١	٥-١-٣: استجابة تجذير عقل الماش المعمرة في المحاليل المحورة الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر (Half Strength).
٧٣	٦-١-٣: تأثير مضادات الاكسدة في السيطرة على ظاهرة التعمير بدلالة تكوين الجذور العرضية.
٧٤	١-٦-١-٣: تأثير حامض الاسكوريك في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.
٧٥	٢-٦-١-٣: تأثير المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.
٨٧	٣-٦-١-٣: تأثير الكلوتاثيون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.
٩٠	٧-١-٣: تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.
٩٤	٢-٣: المحور الثاني - الجانب البايوكيميائي
٩٤	١-٢-٣: التقديرات الكمية للاوكسين IAA
١٠٧	الفصل الرابع - المناقشة

١٣٣	الاستنتاجات
١٣٤	التوصيات
١٣٦	المصادر العربية
١٣٨	المصادر الاجنبية
	الخلاصة بالانكليزية

قائمة الجداول

رقم الصفحة	العنوان	رقم الجدول
٤٩	تركيب المحلول المغذي الذي اقترحه Hoagland و Arnon (١٩٤٠).	١
٤٩	اعداد محاليل Hoagland الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر.	٢
٥١	تركيب المحلول المغذي المحور Modified Solution الكامل (Half Strength).	٣
٥١	اعداد المحاليل المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half Strength).	٤
٦٠	استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Full Strength) لمدة عشرة ايام.	٥
٦٢	تأثير ثنائي اوكسيد السلينيوم (SeO_2) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.	٦
٦٦	استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بقوى مختلفة من محاليل Hoagland والمحاليل المحورة.	٧
٦٧	استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بقوى مختلفة من محاليل Hoagland والمحاليل المحورة.	٨
٧٠	استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل محورة (Half Strength) كاملة أو منقوصة لبعض العناصر لمدة عشرة ايام.	٩
٧٣	تأثير المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر (Half Strength) في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.	١٠
٧٤	تأثير حامض الاسكوريك في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.	١١
٧٥	تأثير حامض الاسكوريك في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.	١٢
٨١	تأثير المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.	١٣
٨٦	تأثير المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.	١٤
٨٩	تأثير الكلوتاثيون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.	١٥

٨٩	تأثير الكلوثاينون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.	١٦
٩٢	تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.	١٧
٩٣	تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة .	١٨

قائمة الاشكال

رقم الصفحة	العنوان	رقم الشكل
٨	العلاقات الافتراضية بين مركبات مختلفة تؤدي الى نشوء الجذور العرضية، بالإضافة الى ذلك ربما توجد عوامل خاصة مثبطة للتجذير التي ربما تتداخل في عملية تكشف الجذور.	١
٢٧	الانظمة الكابحة في البلاستيدات الخضراء.	٢
٥٤	تفاعل الاوكسين (IAA) مع الـ Acetic Anhydride لتكوين ٢-Methyl Indole- α -pyrone	٣
٥٦	المنحنى القياسي لتراكيز مختلفة من الاوكسين (IAA) والامتصاصية بطول موجي ٤٤٩ نانومتر	٤
٩٩	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half Strength).	٥
١٠٠	تأثير ظاهرة التعمير في المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half Strength)	٦
١٠١	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر أو المعمرة لمدة ثلاثة ايام في المحاليل المغذية المحورة الكاملة والمنقوصة (Half Strength).	٧
١٠٢	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في محلول فيتامين C بتركيز ٥٠٠ جزء بالمليون والكلوثاينون بتركيز ١٠ ^{-٦} (١ ^٠ مول).	٨
١٠٣	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في بعض المركبات الفينولية.	٩

١٠٤	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في محاليل الكلوكوز والفركتوز والسكروز بتركيز ٣%.	١٠
١٠٥	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لاجزاء مختلفة من عقل الماش الطرية.	١١
١٠٦	المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) لاجزاء مختلفة من عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام بالماء المقطر.	١٢

الفصل الاول

مقدمة عامة General Introduction

١-١: التكاثر الخضري بوساطة العقل

Vegetative Propagation by Cuttings

يتضمن التكاثر الخضري انتاج افراد جديدة من النباتات بوساطة استعمال اي جزء خضري من اجزاء النبات، وذلك لان العديد من هذه الاعضاء لها القدرة على التجديد Regeneration (يوسف، ١٩٨٧). وتعد العقل الساقية من أهم أنواع العقل المستعملة، لأنها تحتوي على براعم لها القدرة على تكوين مجموع خضري جديد، ويمكن تقسيمها على اربعة انواع وفقاً لطبيعة الخشب المنتخب، وهي العقل ذات الخشب الصلب Hard Wood، والخشب شبه الصلب Semi-Hard Wood، والخشب اللين Soft Wood، والعشبية Herbaceous. وتستعمل العقل الساقية في اثمار شجيرات الزينة النفطية والدائمة الخضرة، وفي اثمار نباتات الزينة المهمة في البيوت الزجاجية، وفي اثمار العديد من انواع الفاكهة. ومن العوامل المؤثرة في نجاح تجذير العقل، الحالة الفسلجية للنباتات الام، وعمرها، والعوامل الوراثية، ونوع الخشب المنتخب، وموعد اخذ العقل، والتنظيم، والحزّة، والتحليق، وعوامل معاملة العقل، زيادة على العوامل البيئية (يوسف، ١٩٨٧).

ان نجاح تكثير النباتات خضرياً بالعقل يعتمد على نشوء الجذور العرضية، ونموها اولاً، ثم كسر السكون في البراعم ونموها ثانياً، وذلك لمنع التنافس على العوامل الغذائية المخزونة في العقلة، واللازمة لعملية التجذير والتبرعم (شهيد، ١٩٨٠). وتتميز طريقة التكاثر الخضري بالعقل Cuttings بكونها وسيلة مميزة لاختزال الوقت واحتفاظ النباتات الناتجة بالصفات الوراثية للنباتات الام Stock Plant (Hansen, ١٩٧٥). كما ان التكاثر الخضري بالعقل يضمن حفظ النوع (Salisbury & Ross, ١٩٨٥). والحصول على اثمار مبكر (محمد واليونس، ١٩٩١)، والتغلب على ظاهرة العقم (يوسف، ١٩٨٧)، زيادة على النوعية العالية والانتاجية الكبيرة (Chaturvedi, et al., ١٩٩٦). لذا يعد التكاثر الخضري بالعقل من الممارسات الشائعة التي استعملها الانسان على نطاق تجاري واسع (Davies, et al. ١٩٨٢).

١-٢: تكوين الجذور العرضية (A. R. Adventitious Roots Formation)

F.)

يعد تكوين الجذور العرضية اساسياً لنجاح تكثير النباتات بالعقل (يوسف، ١٩٨٧) وتتكون الجذور العرضية عادة في النباتات العشبية مباشرة خارج الحزم الوعائية وبينها (Priestly & Ewingle, ١٩٢٩). أما منشأ الجذور العرضية في العقل الساقية للنباتات الخشبية المعمرة فيكون عادة من اللحاء الثانوي الفتى، كما يمكن ان تنشأ من الاشعة الوعائية Vascular Rays، والكامبيوم او اللب Pith (يوسف، ١٩٨٧).

وجد ان عملية تكوين الجذور العرضية تحدث في طورين اساسيين، الاول- طور النشوء

Initiation Phase، والآخر- طور النمو والتكثف Growth and Development Phase

(Eriksen, ١٩٧٣). وقد اشار Jarvis (١٩٨٦) الى امكانية تقسيم طور النشوء في عقل الماش
Phaseolus aureus Roxb. على اطوار ثانوية هي:-

اولاً : طور التحفيز Phase Induction ويتميز بتراكم الاوكسين في منطقة
نشوء الجذور مصحوباً بقلّة فعالية انزيم IAA-oxidase (Foong & Barnes, ١٩٨١)،
كما ان انتقال الاوكسين يرافقه انتقال الكربوهيدرات وحاميات الاوكسين o-Diphenols
(Stonier, ١٩٧١).

ثانياً : طور النشوء المبكر Early Initiation وتبدأ فيه الخلايا بالانقسام بفعل الاوكسين
المتراكم مما يؤدي الى تكوين البادئات الجذرية، ويختلف كثيراً طول المدة اللازمة لتكوين
البادئات الجذرية باختلاف النباتات، نظراً الى الاختلاف في موعد بدء الانقسام الخيطي
(Stangler, ١٩٥٦). فقد وجد في احدى الدراسات انه بالامكان تمييزها مكروسكوبياً بعد
(٣) أيام في عقل الداودي، و (٥) أيام في عقل القرنفل، و (٧) أيام في الجنيد.

ثالثاً: طور النشوء المتأخر Late Initiation Phase ويتميز بانخفاض مستوى الاوكسين نتيجة
لنشاط انزيم IAA-oxidase مسبباً تحفيز البادئات الجذرية وتكثفها لاحقاً.
اما الطور الثاني في عملية تكوين الجذور (طور النمو والتكثف)، فتتحول فيه البادئات
الجذرية الى جذور مرئية Visible Roots من خلال دور البورون في زيادة نشاط الانزيم
IAA-oxidase مسبباً انخفاض مستوى الاوكسين من خلال تكوين معقدات بين البورون
والفينولات التي كانت تعمل كحاميات للاوكسين IAA.

يبدأ الانقسام الخيطي في عقل الماش خلال (٢٠-٢٤) ساعة، أما تكوين البادئات الجذرية
فيستغرق ٤٨ ساعة، في حين يستغرق ظهور الجذور المرئية (٧٢-٩٦) ساعة (الراوي
والدوري، ١٩٩١).

١-٣: دور الاوكسين The Role of Auxin

بين Went (١٩٣٩) ان تاثير الاوكسين في تكوين الجذور العرضية في العقل يتضمن
اعادة توزيع Re-distribution الرايزوكالين Rhizocaline الافتراضي في العقلة (تجميع
الرايزوكالين في الجزء القاعدي من العقلة)، وتنشيط الرايزوكالين المتجمع او التفاعل معه. كما
أوضح Blakesly وجماعته (١٩٩١) دور الاوكسين الرئيسي في تكوين الجذور العرضية،
وعدم اشتراك اية مادة اخرى في عملية النشوء بشكل مباشر، وانه يؤثر في العمليات الحيوية
المرتبطة بتكوين الجذور. فقد بين Altman و Wareing (١٩٧٥) ان الاوكسين يؤثر في انتقال
الكربوهيدرات الى منطقة نشوء الجذور. وقد يؤثر في تخليق (Yasuda, et al., ١٩٧٤)
DNA. واستنساخ RNA (Ricard, et al., ١٩٧٦). كما انه ينشط فعالية الانزيمات المتعلقة
بايض الكربوهيدرات (Bhattacharya & Nanda, ١٩٧٨).

يوجد نوعان من الاوكسين في النباتات، الاوكسين الحر Free Auxin الذي يتميز
بقابليته على الانتشار ويمكن استخلاصه من المذيبات المختلفة، والاوكسين المرتبط Bound
Auxin الذي يتحرر من الأنسجة النباتية بالتحلل الانزيمي Enzymolysis، ويتميز بارتباطه
مع مركبات الخلية، ويمثل صوراً احتياطية او مخزونة او صوراً غير سامة، ويتكون من
الـ IAA الزائد او المستويات العالية من الاوكسينات الصناعية المضافة الى الأنسجة
النباتية (ديفيلين، ١٩٨٥). ومثال ذلك، الاوكسين المرتبط مع الاسترات مثل

Indole Acetyl β -D-Glucose ، والاكسين المرتبط مع الاحماض الامينية مثل Indole Acetyl Aspartic Acid ، وIndole Acetyl Glutamate (Wilkins, ١٩٨٤). وقد وجد أن الاكسين المرتبط من نوع الاميدات هو الشائع في البقوليات (Bandurski, Schulze, ١٩٧٧).

اوضح Hemberg (١٩٥١) ان تجذير السويقات الجنينية تحت الفلق Hypocotyls للعقل المأخوذة من بادرات *Phaseolus vulgaris* L. والنامية في ماء الحنفية يزداد بزيادة محتوى الاكسين في العقل، وان الاكسين المجهز من الخارج ربما يرفع كمية الاكسين اعلى بكثير مما هي عليه داخل النبات. وبما ان عملية تكوين الجذور لها صلة وثيقة بمحتوى الاكسين الطبيعي، لذلك افترض ان وجود الاكسين في التراكيز الفسيولوجية مهم في عملية التجذير. ووجد أن جميع الجذور تظهر على النصف السفلي من الهايبوكوتيل لذا افترض وجود اختلافات في محتوى الاكسين بين النصف الاسفل والنصف الاعلى من الهايبوكوتيل.

اما فيما يتعلق بهدم ال- IAA في النباتات، فهناك اسلوبان: الاول، يتمثل بالاكسدة الانزيمية Enzymatic Oxidation بوساطة الانزيم IAA-oxidase (Galston & Hillman, ١٩٦١)، حيث يتأكسد الاكسين بوساطة الاوكسجين الحر محرراً CO_2 ويتطلب الامر وجود نوع من ال- Flavoprotein المختزل وانزيم البيروكسيداز Peroxidase. وان ناتج التفاعل يختلف باختلاف النباتات، كما ان تفاعل بعض النظم يحتاج لايونات Mn^{2+} وعامل فينولي مثل 2,4-dichlorophenol، زيادة على ذلك فقد وجد أن الانزيم IAA-oxidase يفقد فعاليته بوجود بعض المركبات الفينولية مثل Ferulic Acid, Scopoletin, Caffeic Acid, Chlorogenic Acid (Witham & Gentile, ١٩٦١)، وبعض المركبات الفينولية الاخرى الحاوية على مجموعتي هيدروكسيل في مواقع ال- Ortho بالنسبة للحلقة المغلقة، ومن ثم زيادة فعالية الاكسين. بيد ان الانزيم IAA-oxidase تزداد فعاليته ببعض المركبات الحاوية على مجموعة هيدروكسيل واحدة Mono Phenols مثل المركب p-coumaric acid الذي يسبب فقدان فعالية الاكسين (ديفيلين، ١٩٨٥). أما الاسلوب الآخر لهدم الاكسين، فيعرف بالاكسدة الضوئية، حيث عرف بان ال- IAA يمكن اكسده بالاشعة المؤينة، وذلك عند تعريض محلول ال- IAA النقي الى اشعة اكس وكاما X and Gamma Radiation، كما لوحظ هدم الاكسين نسبياً في الجو المشبع بالنتروجين، مما يدل على ان تثبيط فعالية الاكسين بالاكسدة الضوئية يحدث نتيجة تكون بيروكسيد الهيدروجين اثناء الاشعاع (محمد، ١٩٨٥).

تعد الاوكسينات المصنعة Synthetic Auxins اكثر تأثيراً من الاوكسينات الطبيعية في تحفيزها تكوين الجذور العرضية، لكونها اكثر ثباتاً واكل تحطماً بالانظمة الانزيمية المؤكسدة للاوكسين IAA-oxidase (Salisbury & Ross, ١٩٨٥). وقد وجد Galston و Dalberg (١٩٥٤) ان قابلية خلايا الجذور والسيقان في بادرات البزاليا Pea على تحطيم الاوكسين الطبيعي تزداد مع تقدم عمر الخلايا مما يزيد من فاعلية الانزيم IAA-oxidase، وربما يكون ذلك بسبب نقصان حساسية الخلايا المسنة للاوكسين، وقد يكون بسبب آلية التعمير البايوكيميائية. كما اتضح ان الانزيم IAA-oxidase يسلك سلوك الانزيم المحفز، رافعاً الاستجابة لزيادة الاوكسين المجهز من الخارج. زيادة على ذلك فقد اشار Hopkins (١٩٩٩) الى ان فعالية الانزيم IAA-oxidase تزداد بصورة عامة في الأنسجة

المسنة، والانسجة المتوقفة عن النمو قياساً بالانسجة الفتية، والانسجة النامية بشكل فعال، والتي تحتاج كميات عالية من الاوكسين. كما لوحظ أنّ الهدم التأكسدي Oxidative Breakdown هي الطريقة الوحيدة التي لا تتعارض مع ازالة الاوكسين من الخزين الفعال، وربما تكون مهمة في تنظيم الاستجابات المشفوعة بالاوكسين IAA-Mediated Responses. زيادة على ذلك ان خزين الاوكسين بشكل اوكسينات مرتبطة يجعلها محصنة ضد الهجوم التأكسدي Oxidative Attack.

٤-١: العوامل المرافقة للتجذير Rooting Cofactors

ان العوامل المرافقة للتجذير، هي مواد تتكون بشكل طبيعي وتعمل تعاونياً (Syneristically) مع الاوكسين IAA في تكوين الجذور العرضية (A.R.F.) Adventitious Root Formation، وقد وجد ان العقل سهلة التجذير Easy-to-Root Cuttings ذات محتوى اكبر من العوامل المرافقة للتجذير، قياساً بالعقل صعبة التجذير Difficult – to-Root Cuttings (Hess, ١٩٦٨). وتتكون هذه العوامل بصورة خاصة في الاوراق (Weaver, ١٩٧٢)، والبراعم (Jacobs, ١٩٧٩)، وتختلف في طبيعتها باختلاف النباتات، فهي اما ان تكون مركبات فينولية مثل Chlorogenic Acid و Caffeic Acid و Coumaric Acid و Catechol (Batten & Goodwin, ١٩٧٨)، او أمينات متعددة Polyamines (Friedman, et al. ١٩٨٢)، وإما احماض أمينية مثل Tryptophan (Jackson & Harney, ١٩٧٠)، وإما بعض العناصر المعدنية كالكالسيوم (Eliasson, ١٩٧٨). كما ان تجهيز هذه المواد للعقل مع الاوكسين يزيد من معدل تكوين الجذور العرضية قياساً بتجهيزها بشكل منفرد (Hackett, ١٩٧٠).

عزل Hess (١٩٦٢) عوامل مرافقة مختلفة من العقل، باستعمال تقنيات الكروماتوغرافي، والفحص الاحيائي لنبات الماش (Mung Bean Bioassay)، وقد استعملها في اختبارات اجراها على العقل سهلة وصعبة التجذير في نباتات English Ivy و Chrysanthemum و Hibiscus Rosa-Sinensis، وقد وجد ان النباتات سهلة التجذير ذات محتوى اكبر من هذه العوامل قياساً بالنباتات صعبة التجذير. وان احد هذه العوامل المرافقة للتجذير هو (No. ٤)، ويمثل مجموعة المواد الفعالة، وصفت على انها Oxygenated Terpenoids، أما العامل الاخر (No. ٣) فمشخص على انه Isochlorogenic Acid (Hess, ١٩٦٨) شكل (١). كما اشارت بحوث اخرى الى وجود ثلاثة مركبات محفزة للتجذير شبيهة بالبيد في انسجة اللبلاّب الفتية، الحاوية على مجاميع الكحول والنتريل Nitrile الفعالة، وجميعها عديمة اللون وغير ثابتة، وتتحطم الى مركبات برتقالية – صفراء، وفاقدة لفعاليتها المحفزة للتجذير (Heuser & Hess, ١٩٧٢). وفي اختبار اجري للكشف عن الفعالية البيولوجية للمركبات المتعلقة بالعامل المرافق (No. ٣) من الناحية التركيبية، وجد (١٩٦٢) Hess ان المركب الفينولي Catechol يتفاعل تعاونياً مع الاوكسين (IAA) في تكوين الجذور باستعمال تقنية الفحص الحيوي لنبات الماش، وبالنظر لتأكسد ال-Catechol بشكل سريع الى Quinone، ولكون نبات الماش مصدر جيد للانزيم Phenolase، لذلك فربما تكون اكسدة ال-ortho-dihydroxy phenol هي واحدة من الخطوات الاولى التي تؤدي الى نشوء الجذور،

وقد اقترح ذلك مبكراً من قبل Bouillemne و Walrand-Bouillemne (1950).

أنّ حامض الأبيسيسيك Abscisic Acid، هو أحد العوامل المرافقة للتجذير المفترضة، وذلك لقابليته على تحفيز نشوء الجذور، الذي ربما يصاد عمل الجبرلين Antagonizing Gibberellic Acid الذي يعمل كمثبط لتكوين الجذور في تراكيز معينة (Fernqvist, 1966)، وقد وجد باسـتعمال التقنيات خارج الجسم، ان الـ Phloroglucinol (trihydroxybenzene - 1, 3, 5)، والمركبات الفينولية، تعمل تعاونياً مع (IBA) في تحفيز نشوء الجذور العرضية في نباتات التفاح (Malling 9) كما لوحظ ان Phloroglucinol يعمل على تحفيز عملية التجذير في انواع نباتات توت العليق Rubus (James, 1979) والاجاص والكرز Prunus (Jones & Hopgood, 1979).

حاول Jarvis (1986) أن يربط العمليات البايوكيميائية مع التشريح التكتفي لتكوين الجذور العرضية، وذلك بفحص المراحل التكتفية الاربع للتجذير، مستنداً في ذلك الى (1) ان التراكيز العالية من الاوكسين اللازمة لنشوء الجذور هي مثبطة لتكشف بادئات الجذور ونموها اللاحق، لهذا السبب فإن تنظيم تركيز الاوكسين الداخلي ومعقد الانزيم Peroxidase - IAAoxidase ذو اهمية جوهرية (اي ان الايض الحيوي للاوكسين يخضع لفعـل الانزيم IAA-oxidase). (2) ان فعالية IAA-oxidase تنتظم بوساطة المركبات الفينولية (اي ان مركبات o-diphenols مثبطة للانزيم IAA-oxidase). أما تكوين معقدات البورات Borate مع الـ o-diphenols فتسبب فعالية اكبر للانزيم IAA-oxidase، ولهذا السبب ينخفض محتوى IAA الى التراكيز المثلى اللازمة لمراحل النمو والتكشف الاخيرة من التجذير.

إن ارتباط الاوكسين مع الاحماض الامينية، ربما يؤثر تأثيراً مهماً في التعاقب التكتفي لتكوين الجذور، وقد شخص الـ Indole Acetyl Aspartic Acid كحامض اميني اولي يرتبط مع IAA (In IAA - Treated Mung Bean)، ويزداد بشكل سريع خلال اليوم الاول من التحفيز - النشوء (Induction - Initiation)، ومن ثم ينخفض (Norcini & Heuser, 1988).

إن قابلية الخلايا على انشاء بادرات جذرية تعتمد على الانزيمات الفعالة (Bhattacharya, 1989)، او على مواد تدخل في تخليق ارتباطات الاوكسين - الفينولات، التي تفتقر اليها العقل صعبة التجذير. ولايزال الجدل قائماً لعدم وجود معقدات Auxin-Phenol - Enzyme Complex داخل الجسم *in vivo*، وعدم ملاحظة الانظمة المحفزة - المثبطة للتجذير في النباتات بشكل عام (Bassuk, 1981).

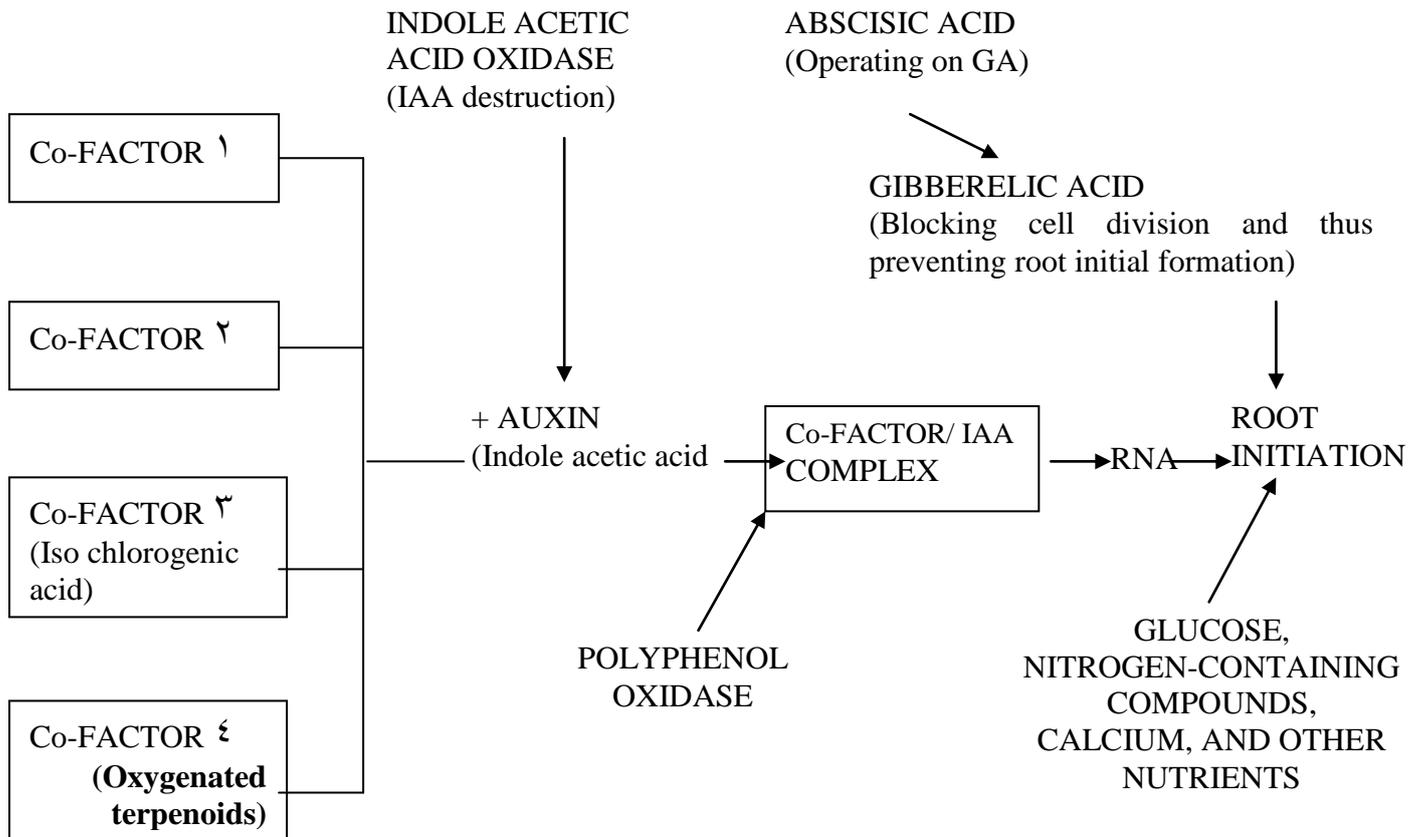


Figure (1): Hypothetical relationships of various components leading to adventitious root initiation. In addition, Specific root-inhibiting factors may be present, which interfere with root development (Hartmann, *et al.* 1990).

١-٥: التغذية المعدنية Mineral Nutrition

تهدف التغذية العضوية في النباتات الى تكوين مركبات الكربون، وبشكل خاص تضمين الكربون والهيدروجين والاكسجين من خلال البناء الضوئي، في حين تتعلق التغذية غير العضوية بامتصاص العناصر المعدنية من التربة، ومتابعة دورها في الايض الحيوي.

أن أول من احدث تقدماً معنوياً في مجال التغذية النباتية هو العالم المغذية باستعمال الطرائق الكمية Quantitative Methods، وبين Sprengel أن التربة قد تكون غير منتجة في حالة وجود نقص في عنصر واحد فقط ضروري لنمو النبات، وشدد Boussingault على العلاقات الكمية بين تاثيرات الاسمدة وامتصاص المغذيات في انتاج المحصول، واثبت قابلية البقوليات legumes على تمثيل النيتروجين الجوي، وقد تاكد ذلك اخيراً باكتشاف دور البكتيريا في تثبيت النيتروجين في العقد الجذرية Root Nodules.

اوضح عالم النبات الالماني Julius Sachs عام ١٨٦٠ أول مرة بان النباتات يمكن ان تنمو حتى النضج في محاليل مغذية في غياب التربة تماماً (Hydroponic Culture). وقد استنتج Sachs نظاماً تجريبياً مبسطاً للمحاليل المغذية يحتوي ستة املاح لا عضوية تمكن من خلاله توضيح النمو في النباتات حتى النضج. كما ان التغييرات التي جرت على نظام Sachs المعروف بالمزرعة المائية Solution Cultures او (Hydroponics) بقيت الى يومنا هذا كأساس للنظام التجريبي في دراسة متطلبات تغذية النبات (Hopkins, ١٩٩٩).

استعملت مزارع المحاليل لعدم جدوى وفاعلية استعمال التربة كوسط معقد للنمو في الدراسات الجادة، ولكونها الوسيلة المفضلة للتحكم في كمية ونوعية الاملاح المعدنية التي تعطى للنبات تحت الظروف التجريبية، زيادة على صفات الاذابة العالية للماء، والسهولة النسبية لتخليص الماء من معظم الملوثات (ديفيلين، ١٩٨٥). تحصل معظم النباتات على العناصر المعدنية من خلال الجذور وحياناً اخرى بوساطة الاوراق، وللحصول على نمو مثالي يجب ان يحتوي المحلول المغذي على جميع العناصر التي يحتاجها النبات بشكل مناسب وبنسب صحيحة نسبياً. كما أن قيمة pH للمحلول المغذي هي الاخرى مهمة، وتضبط عادة على القيمة المثلى (غالباً حوالي ٦.٥ pH) باضافة حامض (HCl) او قاعدة (NaOH) عندما يتطلب ذلك (James, ١٩٨١).

إن انظمة الزراعة المائية Hydroponics قد حظيت بالنجاح في مجال الانتاج التجاري للخضروات مثل الخس Lettuce والطماطة Tomato والخيار عديم البذور Seedless Cucumber. كما استحدث الباحثون تحويلات ثانوية على تركيب المحلول المغذي المعد اصلاً بوساطة Hoagland للحصول على حالات خاصة. وتنسب عادة مثل هذه التحويلات الى محاليل Hoagland المحورة Modified Hoagland's Solutions (Hopkins, ١٩٩٩)، التي تختلف في تسميتها وتركيبها من بلد لآخر بحسب توافر المواد الاولية للعناصر.

١-٦: العناصر الضرورية والنافعة Essential and Beneficial

Elements

تعد العناصر المغذية التي تحتاجها النباتات للنمو والتكشاف عناصر ضرورية Essential Elements، واستناداً الى Shout, Arnon (١٩٣٩) Epstein, (١٩٧٢) عدت

العناصر ضرورية اعتماداً على ثلاثة معايير (١) بغياب العنصر لا يستطيع النبات النمو والتكاثر، اي اكمال دورة حياته الطبيعية. (٢) ان يكون العنصر جزء من بعض مكونات الخلايا الاساسية او عملياتها الايضية. (٣) يتصف العنصر بال نوعية Specificity، أي لا يمكن احلاله بعنصر آخر على الرغم من التشابه بالخواص الكيميائية والفيزيائية. وعليه هناك (١٧) عناصر أساسياً للنمو في جميع النباتات الراقية صنفت بشكل تقليدي على مجموعتين (١) المغذيات الكبرى Macro Nutrients: وتشمل الهيدروجين والكاربون والاكسجين والنتروجين والبوتاسيوم والكالسيوم والمغنيسيوم والفسفور والكبريت، ودعيت بهذه التسمية لأنها تستلزم بكميات كبيرة ($\cong 1 \text{ g/Kg dry wt.}$)، وتشترك غالباً في تركيب الجزيئات . (٢) المغذيات الصغرى: Micro Nutrients وتشمل الكلور والبورون والحديد والمنغنيز والزنك والنحاس والنيكل والموليبدنم، وسميت كذلك لحاجة النبات اليها بكميات قليلة نسبياً ($\cong 100 \text{ mg/Kg dry wt.}$)، وتعمل كعوامل مساعدة Catalytic وتقوم بادوار منظمة كمنشطات للانزيم (Hopkins, Enzyme Activators ١٩٩٩).

زيادة على العناصر الضرورية ، يظهر ان بعض النباتات تحتاج الى عناصر اضافية سميت بالعناصر النافعة Beneficial Elements، ولكون هذه العناصر غير ضرورية للنباتات الراقية بشكل عام لذلك استثنيت من قائمة العناصر الضرورية. يسري تعريف العناصر النافعة بشكل اولي على الصوديوم والسليكون والكوبلت والسلينيوم، وبمرور الوقت ربما يضاف واحد او اكثر من هذه العناصر الى قائمة العناصر الضرورية (Hopkins, ١٩٩٩).

غالباً ما تمثل المغذيات العوامل المحددة للنمو وربما في تكوين الجذور العرضية ايضاً، وقد اجريت دراسات عديدة كشفت عن توازن المغذيات وتأثيرها في العقل والنباتات الام. فقد استعمل Thimann و Poutasse (١٩٤١) ٠.٢٥% من محلول Hoagland المغذي في تنمية عقل الفاصوليا bean الورقية، ولاحظا تثبيطاً قليلاً في تكوين الجذور العرضية، كما هو الحال في املاح الكالسيوم والمغنيسيوم . اما كبريتات الامونيوم فثبطت تكوين الجذور العرضية حتى في التراكيز الواطئة، على العكس من نترات البوتاسيوم التي حفزت تكوين الجذور العرضية لمدى واسع. وقد أشار Fernqvist (١٩٦٦) الى ان افضل تكوين للجذور العرضية في العقل تم الحصول عليه بوجود الكاربوهيدرات: النتروجين وبنسبة (٤٠ الى ١). كما وجد (١٩٤٦) Pearse في دراسته حول الاعناب بان العقل المأخوذة من نباتات تعاني من نقص الكالسيوم والمغنيسيوم والفسفور تكون جذوراً اضعف poorer قياساً بالعقل المأخوذة من نباتات ذات تغذية كاملة، على حين نقص النتروجين في النبات الام يزيد تكوين الجذور في العقل، زيادة على ذلك فقد بين ان الكالسيوم يعد العنصر الوحيد من بين المغذيات المعدنية لاهميته في استطالة الجذور.

بين Bluhm و Kamp (١٩٥٠) بأن أجزاء متساوية من محلول فوسفات البوتاسيوم الاحادية وفوسفات الامونيوم الثنائية تزيد من تجذير عقل القرنفل Carnation بنسبة ١٠%. كما درس Bouillenne و Bouillenne (١٩٥٢) تأثير المحاليل المغذية بوجود الادينين والسكرورز على السويقات الجنينية تحت الفلق لنبات ورد الحنة *Impatiens*، ووجدا ان تكوين الجذور العرضية في الظلام لا يتأثر بالمغذيات. ومن جانب آخر استعمل Haun و Cornell (١٩٥١) ثلاثة تراكيز مختلفة من النتروجين والفسفور والبوتاسيوم في تنمية نباتات عطرة الشاي *Geranium* واتسمت بقلّة تأثيرها في استجابة العقل في التجذير. وقد

استعمل Shanks و Link (١٩٥٢) المغذيات في تنمية نباتات بنت القنصل *Poinsettia* الام واستعملها Von Henting (١٩٥٩) على نباتات فوشيا *Fuchsia* والداودي *Chrysanthemum*، لاجل معرفة استجابة التجذير، واتضح بان التغيرات في ميزان المغذيات الكبرى على النباتات الام فقط قد اعطت تاثيرات ثانوية في تكوين الجذور العرضية في العقل اللاحقة. ومن خلال دراسة استجابة تجذير العقل عندما تجهز بالمغذيات مباشرة وجد (١٩٣٧) Hulsmann ان نترات البوتاسيوم والامونيوم تحفز تكوين الجذور العرضية في نبات سجاد *Coleus*، وان كبريتات الامونيوم ليس لها تاثير. زيادة على ذلك فقد لاحظ Paul و Smith (١٩٦٦) بان مستوى الكالسيوم المتبادل في البيت موس *Peat-moss* الذي استعمل وسطاً لتجذير عقل الداودي *Chrysanthemum* كان له تاثير في عدد الجذور لكل عقلة وعلى طول الجذر - كما اوضح Hackett (١٩٦٨) بأن نقص البوتاسيوم يقلل من تكوين الجذور الجانبية الاولية ويمنع تماماً من بزوغ الجذور الجانبية الثانوية. في حين اشار (١٩٧٥) Drew الى ان نقص البوتاسيوم يؤدي الى نظام جذري ضعيف ومثبط تماماً لتفرع الجذور الجانبية .

١-٦-١ : الزنك (Zn) ZINC

يمتص النبات الزنك بشكل ايون موجب ثنائي التكافؤ Zn^{+2} (Hopkins, ١٩٩٩). يدخل الزنك في التخليق الحيوي للاوكسين النباتي (IAA) *Indole-3-Acetic Acid*، فقد لاحظ Skoog (١٩٤٠) نقص ملحوظ في المحتوى الاوكسيني لنباتات الطماطة التي تعاني من نقص الزنك، كما زاد هذا المحتوى الاوكسيني عندما جهزت تلك النباتات المحرومة بالزنك، ان مثل هذه الاستجابة (الزيادة والنقص في المحتوى الاوكسيني) تؤثر على مدى استجابة نمو النبات في غياب او وجود الزنك، مما ادى الى الاستنتاج بان اعراض نقص الزنك تكون مصحوبة بنقص مستوى الاوكسين جزئياً. وقد دلت الابحاث الاخيرة على ان محتوى التريتوفان يوازي المحتوى الاوكسيني في النبات في كلتا الحالتين من نقص الزنك او تجهيزه للنباتات، لذلك فقد استنتج العلماء ان الزنك يؤثر في المحتوى الاوكسيني من خلال اشتراكه في تمثيل التريتوفان (Auxin Precursor) (Tsui, ١٩٤٨). ولتأكيد هذا الاستنتاج فقد وجد Nason (١٩٥٠) ان نشاط انزيم Tryptophan Synthetase يكون منخفضاً في فطريات *Neurospora* المحرومة من الزنك. وهذا الانزيم يساعد على تفاعل السيرين Serine مع الاندول لتكوين التريتوفان. إن أول الانزيمات المكتشفة والحاوية على الزنك هو انزيم Carbonic anhydrase الذي يساعد على تحلل حامض الكربونيك الى ثنائي اوكسيد الكربون والماء (Keilin & Mann, ١٩٤٠). ومن الانزيمات الاخرى التي تحتاج الى وجود الزنك هو أنزيم Alcohol Dehydrogenase وانزيمات Pyridine Nucleotide Dehydrogenases (Nason, et al. ١٩٥٣)، وتراكم الفسفور غير العضوي في نباتات الطماطة المحرومة من الزنك يدل على ان الزنك ربما يؤثر في تنشيط بعض الانزيمات الناقلة للفوسفات مثل Hexose Kinase او Triose Phosphate Dehydrogenase. زيادة على ذلك فان من سمات نقص الزنك تراكم المركبات النتيروجينية الدائبة مثل الاحماض الامينية والاميدات (Possingham, ١٩٥٦). وعلى اساس ما تقدم يمكن الاستنتاج بان الزنك لا بد من أن يؤثر تأثيراً هاماً في تمثيل البروتين.

اوضح Turner (١٩٧٠) بان الاجزاء المايكروبيديرية تحتوي على كميات اكبر من الزنك في حشيش *Agrostis tenuis Sibth.* المجمعة للزنك، ولكنها لاتصل الى مستواه في جدار الخلية، الذي يمارس دور الحماية ومنع وصوله الى المايكروبيديريا او المواقع المهيأة له في الجذور. موضحاً ان ارتباط الزنك بجدار الخلية يتاثر بوجود البروتين. وقد اقترح (١٩٦٧) turner بان الزنك ربما يرتبط مع الكاربوهيدرات في جدار الخلية. أما Peterson (١٩٦٩) فاشار الى ارتباط الزنك مع البكتات Pectate في الجذور، واقترح بان اختلاف النباتات في تجميع الزنك يرتبط بتغاير الكاربوهيدرات وتركيب البروتينات في جدار الخلية، وان هذا التغاير قد أرسى قواعد اساسية لآلية تحمل المعدن الثقيل في هذه المجاميع من الحشائش. زيادة على ذلك فقد اشار Baumeister (١٩٥٤) الى ان زيادة قابلية المعدن على الارتباط في جدار الخلية يقترن مع تكيفات ابيضية معينة تمنح النباتات القابلية على تحمل تراكيز قاتلة من المعادن السامة.

وجد Blazich (١٩٨٩) أنّ عقل العنب الماخوذة من اشجار مسمدة بالزنك اعطت نسب عالية من التجذير ونوعية افضل قياساً بالعقل الماخوذة من اشجار غير مسمدة. ان هذا التأثير ربما يعزى الى زيادة الاوكسين الطبيعي، الناتج من زيادة مستوى التريبتوفان (Auxin Precursor) الموجود في النباتات المسمدة. حيث ان الزنك ضروري لتكوين التريبتوفان، ووجد أيضاً ان تجهيز العقل بالتريبتوفان المصنوع يزيد من تجذير عقل العنب. ان التأثيرات النافعة لاستعمال الزنك في النباتات الام لوحظت كذلك في التكاثر الخضري لعقل الاجاص Marianna في جنوب افريقيا.

٦-٦-٢ : المنغنيز (Mn) MANGANESE

يوجد المنغنيز في جميع الأنسجة النباتية، ولكنه يتركز في الاوراق الخضراء او الاجزاء الخضرية، والبذور ايضاً. ويُعد من العناصر الثابتة او غير المتحركة Immobile في الأنسجة النباتية (الريس، ١٩٨٧). يمتص المنغنيز وينقل في النبات بشكل ايون موجب ثنائي التكافؤ Mn^{+2} (Hopkins, ١٩٩٩). ويُعد عنصراً أساسياً في التنفس، وايضاً النتروجين حيث يعمل منشطاً للانزيمات، الا انه في بعض الحالات لاسيما في تفاعلات التنفس، يمكن أن تحلّ محله كايونات أخرى ثنائية مثل Fe^{+2} , Zn^{+2} , Co^{+2} , Mg^{+2} ويُعد المغنيسيوم من اكثر البدائل التي تحل محل المنغنيز (ديفيلين، ١٩٨٥). ومن الدراسات الواسعة على دورة كريس تبين أنّ المنغنيز هو المعدن الايوني السائد في تفاعلات هذه الدورة، فيعمل مثلاً منشطاً للانزيم Malic Dehydrogenase والانزيم Oxalo Succinic Decarboxylase، وربما يستبدل المنغنيز جزئياً بالكوبلت في هذا الانزيم الاخير (ديفيلين، ١٩٨٥). ويؤثر المنغنيز تأثيراً هاماً في اختزال النترات (Gauch, ١٩٥٧)، حيث يعمل منشطاً لانزيمات Nitrite Reductase وانزيمات Hydroxyl Amine Reductase (Sadana & Mc Elroy, ١٩٥٧).

أنّ نقص معدل التمثيل الضوئي في الطحالب في المراحل الاولى من نقص المنغنيز، قد رجح الدور المباشر الذي يؤديه المنغنيز في عملية التمثيل الضوئي (Wiessner, ١٩٦٢). وقد ظهر من الابحاث على جميع النباتات الراقية وطحلب *Ankistrodesmus Braunii* ان موقع نشاط المنغنيز يكون في خطوة انتاج الاوكسجين في التمثيل الضوئي Photosynthesis (Kessler, ١٩٥٥). ويظهر ايضاً ان لنقص المنغنيز تأثيراً واضحاً في

البلاستيدات الخضراء لاوراق الطماطة، حيث تفقد البلاستيدات الخضراء الكلوروفيل وحبيبات النشاء، وتصبح خضراء مصفرة اللون وبها فجوات عصيرية ومحبية (Vacuolated and Granular)، وفي النهاية تتحلل (Eltinge, 1961).

يعتقد أن المنغيز يدخل في هدم أو اكسدة Indole-3-Acetic Acid (الاوكسين الطبيعي في النبات) (Goldacre, 1961)، حيث وجد Thomaszewski و Thimann (1966) ان المنغيز منشط للانزيم IAA-oxidase، الذي يحطم الاوكسين مسبباً اختزال كمية الاوكسين الطبيعي في قاعدة العقلة، مما يؤدي الى ضعف التجذير في العقل. وقد اشار Reuveni و Raviv (1981) الى وجود تراكيز عالية من المنغيز في اوراق العقل المأخوذة من نباتات الافوكادو Avocado صعبة التجذير، على حين تحتوي العقل المأخوذة من نباتات سهلة التجذير على تراكيز اقل بكثير من المنغيز. كما لوحظ من خلال الدراسات التي اجريت على عقل نبات الماش بهدف معرفة استجابتها في تكوين الجذور العرضية، عدم تأثير ايونات المنغيز والكالسيوم والمغنيسيوم والكبريتات والنترات والكلوريد، في تكوين الجذور العرضية عندما تستعمل بالتراكيز الواطئة، قياساً بعينات السيطرة المعاملة بالماء المقطر (Fernqvist, 1966).

١-٦-٣: البورون (B) BORON (B)

يوجد البورون في المحاليل المائية بشكل حامض ضعيف $B(OH)_3$ (حامض البوريك او H_3BO_3)، وهو الشكل المفضل للامتصاص بواسطة الجذور (Hopkins, 1999). وقد وجد أن أكبر نسبة لحامض البوريك في الخلايا توجد في جدار الخلية بسبب ميل البورون لتكون استرات مع السكريات المتعددة لجدار الخلية كالمانوز ومشتقاته بهيئة Cis-diol، ووجد ان الكلوكوز والفركتوز والكالكتوز لاتحظى بمثل هذه الهيئة لذلك فهي لاترتبط مع البورون (Hopkins, 1999).

اجمع العلماء ان دور البورون ينحصر في انتقال السكر، وتمثيل DNA في المرستيمات، ونمو وتكشف الخلايا، والايض النتروجيني، والاصصاب، ونشاط امتصاص الاملاح، وتمثيل الهرمونات، والعلاقات المائية، وتمثيل الدهون، وتمثيل الفسفور، والتمثيل الضوئي. وان دوره في هذه العمليات دوراً غير مباشر من خلال تأثيره في انتقال السكر (ديفيلين، 1985). ووجد أيضاً ان نقص البورون يسبب شذوذ تركيبية في الجدران الابتدائية للخلايا، وتثبيط انقسام الخلايا واستطالتها في الجذور الاولية والثانوية مسبباً زيادة على الكثافة جذور متقرمة، ويثبط انقسام الخلايا في قمة الساق والاوراق الفتية متبوعاً بنخر المرستيم. زيادة على ذلك فإن تثبيط انقسام واستطالة الخلايا الناتج عن نقص البورون يكون مصحوباً بزيادة فعالية الانزيمات التي تؤكسد هرمون الاوكسين Indole-3-Acetic Acid ونقصان في محتوى RNA (Hopkins, 1999).

اوضح Hemberg (1951) دور البورون في تكوين الجذور العرضية من خلال تجذير العقل المأخوذة من السويقات الجنينية تحت الفلق لنبات الفاصوليا Bean Hypocotyls. إذ وجد انعدام ظهور الجذور المرئية في العقل المحفوظة بمحاليل غذائية خالية من البورون تماماً. وان نمو البادئات الجذرية يتطلب وجود البورون (Gorter, 1958)، على حين يستحث نشوء الجذور بالاوكسين فقط. وقد أكد ذلك

Middleton وجماعته (١٩٧٨) في عقل الماش من ضرب بيركن *Phaseolus aureus* Roxb. var Berkin، حيث وجد أن البورون ملازم لنمو وتكشف البادئات الجذرية وتحولها الى جذور مرئية وان هذا الكشف لا يتم الا عند معاملة العقل بالبورون فقط. أما سبب تجذير ضروب نباتية متعددة دون الحاجة الى تجهيزها بالبورون من الخارج فقد عزاها Middleton (١٩٧٧) الى وجود البورون ولو بنسب قليلة ومن مصادر متعددة ناتجة عن التلوث.

إن دور البورون في نمو وتكشف البادئات الجذرية من خلال دوره في استمرار تحفيز انقسام الخلايا وتحول البادئات الجذرية الى جذور مرئية اوضحه Shaheed (١٩٨٧) حيث اشار الى أن عقل الماش النامية في الضوء تظهر حاجتها للبورون بعد ٤٨ ساعة من انتهاء المعاملة الاوكسينية التي امدتها ٢٤ ساعة. وعليه يمكن تجهيز البورون خلال مرحلة نمو البادرات، خلال معاملة العقل بالاكسين او بعد الانتهاء من معاملة العقل بالاكسين شرط ان لا تتجاوز اضافته الـ ٧٢ ساعة الاولى من اخذ العقل. من خلال هذه الملاحظات قدم (١٩٨٧) Shaheed اقتراحاً مفاده لكي يبدأ طور النمو والتكشف للبادئات الجذرية الذي يتزامن مع انخفاض مستوى الاوكسين ياتي من دور البورون المفترض في زيادة فعالية انزيم IAA-oxidase بعد ارتباطه مع مركبات Orthodiphenols التي تعمل كحاميات للاوكسين Auxin .Protectinats.

١-٦-٤: النحاس (Cu) COPPER

يتيسر النحاس للنبات بشكل ايون النحاسيك Cu^{+2} ، الذي يكون وبسرعة مواد مخلبية Chelate مع احماض الدبال Humic Acids في اجزاء التربة العضوية، وربما تشترك في توفير النحاس على سطح الجذر (Hopkins, ١٩٩٩). يُعد النحاس احد المكونات الضرورية للانزيم Laccase الذي يحفز تأكسد المركبات الفينولية Phenolic Compounds، والانزيم Ascorbic Acid Oxidase. الذي يحفز اكسدة حامض الاسكوربيك Ascorbic Acid (Storz, et al., ١٩٣٧) زيادة على ذلك فقد بين Hill (١٩٤٩) بان النحاس ضروري في تكوين مادة Iron Porphyrin التي تُعد اساس صبغة الكلوروفيل (الريس، ١٩٨٧) وربما تظهر اهمية النحاس في النبات كونه يعمل كمكون لانزيمات Phenolases و Laccase و Ascorbic Acid Oxidase (Nason & Mc Elroy, ١٩٦٣). فقد اظهرت ابحاث Neish (١٩٣٩) بان النحاس ربما يعمل في التمثيل الضوئي، حيث وجد Neish ان البلاستيدات الخضراء للبرسيم (Clover) تحتوي على معظم محتوى النبات من النحاس، وقد وجد Loustalot وآخرون (١٩٤٥) ان امتصاص CO_2 يقل في اشجار التنج Tung المحرومة من النحاس، وان البلاستيدات الخضراء تحتوي على بروتينات فيها نحاس تسمى Plastocyanin، وهي ضرورية كونها حاملة للالكترونات في التمثيل الضوئي. زيادة على ذلك فإن انزيمات البلاستيدات ولاسيما انزيمات Phenolases تحتوي على النحاس الضروري لأداء وظيفتها.

١-٦-٥: الحديد (Fe) IRON

ترتبط اهمية الحديد بالعديد من الوظائف الهامة في العمليات الايضية للنبات، وبالرغم من ان الحديد يؤخذ على صورة حديدك (Fe^{+2}) إلا أن الحالة النشطة ايضاً في النبات هي

صورة الحديدوز (Fe^{+2}) ، فقد يدخل الحديد مباشرة الى السايتركرومات Cytochromes تلك المركبات الاساسية للانساياب الالكتروني في المايتركونديريا والكلوروبلاست، وايضاً الى الفيريديوكسين Ferredoxin الضروري لتفاعلات الضوء في التمثيل الضوئي، وبالرغم من أن الحديد اساسي لتمثيل الكلوروفيل الا ان دوره الكيمائي في كل من تمثيل وتحلل الكلوروفيل مازال غامضاً (Nason & Mc Elroy, ١٩٦٣). وان الحديد ضروري لتمثيل بروتينات البلاستيدات الخضراء، ومن المحتمل ان يصاحب الانزيمات في تمثيل الكلوروفيل (Gauch, ١٩٥٧). زيادة على ذلك ، فإن المركب الوسطي Protoporphyrin-٩ يؤثر تأثيراً فرعياً في التمثيل الحيوي للسايتركروم او الكلوروفيل، ويعتمد الطريق التمثيلي على اي معدن (المغنيسيوم او الحديد) يدخل في تركيب البورفيرين (Granick, ١٩٥٠). يدخل الحديد ايضاً في تكوين عدة انزيمات "Oxidase Enzymes" مثل انزيم Peroxidase, Catalase (ديفيلين، ١٩٨٥).

أن نقص الحديد يؤدي الى نقصان متزامن في الكلوروفيل ، وتدهور تركيب البلاستيدات الخضراء، مسبباً الاصفرار في المناطق المتداخلة بين العروق في الاوراق الفتية اولاً نظراً لبطء حركة الحديد في النبات، وربما يستمر الاصفرار الى العروق (Hopkins, ١٩٩٩) . ويمكن التغلب على مشكلة نقص الحديد باستعمال المواد المخيلية الحديدية Chelated Iron التي تمتلك الفة عالية لمعظم الايونات المعدنية وتعمل على اختزال القابلية على تكوين رواسب غير قابلة للذوبان، كما يمكن استرجاع العنصر المعدني من المادة المخيلية لغرض الامتصاص بوساطة النبات (Romheld & Marschner, ١٩٨٦).

قام Hinman و Lang (١٩٦٥) بدراسة اكسدة الاوكسين IAA بوجود انزيم Peroxidase النقي المحضر من نبات الفجل في غياب H_2O_2 ، وقد اكتشفا تشابه عمل الانزيم IAA-oxidase الطبيعي والانزيم Peroxidase النقي. و اشار الى ان التفاعل الاول في اكسدة الاوكسين IAA الذي ينتج عنه المركب Indole Aldehyde يمثل اكسدة الكترون واحد من الحلقة الاندولية التي يعمل فيها ايون الحديد Fe^{+3} والنترت NO_2^- والانزيم Peroxidase في نفس المسار لانتاج وتحرر الجزء الاساسي Free Radical.

١-٦-٦ : السلينيوم (Se) SELENIUM

يعتمد مقدار السلينيوم الذي يمتص من قبل النبات على تركيز السلينيوم الجاهز للامتصاص، وقابلية النبات في امتصاص هذا العنصر وتجميعه في انسجته. كما ان امتصاص السلينيوم له علاقة مباشرة بمقدار احتياج النبات للكبريت (الريس، ١٩٨٧). ورغم ان السلينيوم سام لمعظم النباتات، وجد ان بعض افراد العائلة البقولية (الكثيراء) *Astragalus* تتحمل تراكيز عالية من السلينيوم (تزيد عن ٠.٥% من الوزن الجاف) وتوجد في الترب السلينية فقط. زيادة على ذلك فإن المحتوى العالي للسلينيوم في هذه النباتات يسبب مرضاً يعرف بالتسمم القلوي Alkali Poisoning او الترنج الاعمى Blind-Staggers في حيوانات الرعي، حيث يلاحظ احياناً في مناطق معينة من السهول في الشمال الغربي لامريكا (Brown & Shrift, ١٩٨٢) . حاول الباحثون تحديد فيما اذا كانت هذه النباتات تحتاج الى السلينيوم، وقد وجد ان هذه النباتات تنمو بشكل افضل في المحاليل المغذية التي ترتفع فيها تراكيز حامض السلينيك (SeO^-) الى ما يقارب ٣٠ جزء بالمليون. و اشارت الدراسات الحديثة الى

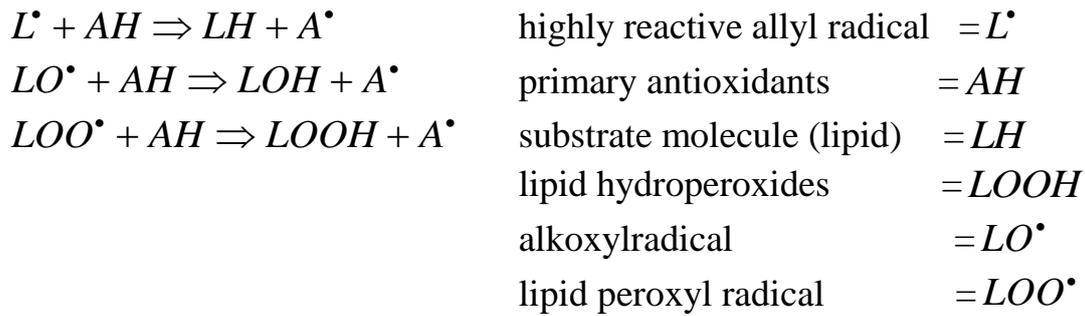
ان سبب هذه الزيادة في النمو يعود الى قيام حامض السلينيك Selenate باختزال التاثيرات السمية للفوسفات (Bollard, ١٩٨٣). إنّ السلينيوم الذي يحل محل الكبريت لايسم تلك النباتات التي تجمعها، ويعزا السبب في ذلك الى ان الانواع المجمعّة للسلينيوم تُكوّن بشكل رئيسي احماض سلينو-امينية Seleno-Amino Acids، وهذه الاحماض تكون غير سامة، كما انها لا تدخل في تكوين بروتينات سامة (Brown & Shrift, ١٩٨٢; Bollard, ١٩٨٣). كما وجد في البكتريا والحيوانات التي تحتاج الى السلينيوم عدد قليل من البروتينات الاساسية تحتوي على السلينيوم (Stadtman, ١٩٨٠). ومعظم هذه البروتينات هي انزيمات تحفز تفاعلات الاكسدة-الاختزال، ووجود السلينيوم ضروري لفعاليتها. وربما توجد انزيمات مماثلة في الانواع النباتية المجمعّة للسلينيوم. ومما تجدر الاشارة اليه، ان اجراء موازنة بين الحامضين الامينيين Seleno Methionine ، Methionine ، وارتباط الرايبوسوم Ribosome Binding ، وتكوين اصرة البيبتيد Peptide Bond Formation على عينات من اجنة الحنطة Wheat Germ، قد اظهرت أنّ الحامض الأميني Seleno Methionine يوازي الحامض الاميني Methionine في جميع خطوات عملية الترجمة Translation (تخليق البروتين)، ما عدا عملية تكوين اصرة البيبتيد، وقد بينت عملية تكوين اصرة البيبتيد بابتداء انواع tRNA^{Met}، ان الـ Seleno Methionyl-t RNA^{Met} كمادة تفاعلية اقفلت تأثيراً من الـ Methionyl-t RNA^{Met}، ويتوقع من ذلك ان تقوم عينات الحامض الأميني Seleno Methionine البادئة لعملية الترجمة باختزال المعدل العالي لتخليق البروتين. وربما يساعد ذلك في توضيح سمية السلينيوم في النباتات الحساسة للسلينيوم (David, et al., ١٩٨٠).

٧-١: مضادات الاكسدة Antioxidants

أنّ العمليات الأيضية التأكسدية Oxidative Metabolism ضرورية لبقاء الخلايا. وان التاثيرات الجانبية لهذه العمليات ناتجة عن تكوين الجذور الحرة وانواع الاوكسجين الفعالة Reactive Oxygen Species (ROS) الاخرى التي تسبب تغيرات تاكسدية، توجد ادلة كثيرة باشتراك مثل هذه الانواع في اليات التنظيم الطبيعية المختلفة داخل الجسم *in vivo* (Winrow, et al., ١٩٩٣). ان زيادة الجذور الحرة تقهر انزيمات الحماية كانزيمات Peroxidase, Catalase, Super oxide dismutase مسببة انحلال وتاثيرات خلوية مميتة مثل الموت المبرمج للخلية (e.g, Apoptosis) باكسدة لبيدات الغشاء والبروتينات الخلوية والـ DNA والانزيمات، وهكذا يتوقف التنفس الخلوي، ويبدو ان انواع الاوكسجين الفعالة (ROS) تؤثر على مجريات الاحداث في الخلية (Cell Signalling Pathways) بطرائق اصبحت الان واضحة (Bauer, et al., ١٩٩٩). زيادة على ذلك، فان الاكسدة تؤثر على الغذاء كونها احد الاسباب الرئيسية للتلف الكيميائي Chemical Spoilage (Colbert & Decker, ١٩٩١) الذي ينتج عنه فساد او تدهور نوعية المغذيات ولون ونكهة وقوام الغذاء (Shahidi, et al., ١٩٩٢). لقد قدر ان نصف محاصيل الثمار والخضراوات في العالم (Martine & Whitaker, ١٩٩٥) يخسرها الانسان بسبب تفاعلات التلف ما بعد الحصاد. وان اليات الدفاع المضادة للاكسدة المفرطة جهزت بفعل

مضادات اكسدة متنوعة، وان الحاجة الى قياس فعالية مضادات الاكسدة اصبحت موثقة بشكل جيد.

يمكن تعريف مضادات الاكسدة (Gutteridge, ١٩٩٤) بانها تلك المواد التي عندما توجد بتركيز واطئة قياساً بالمواد القابلة للتأكسد Oxidizable Substrates، تقوم بتأخير او تثبيط اكسدة تلك المواد وبشكل معنوي. وتقسم مضادات الاكسدة بشكل تقليدي على قسمين، مضادات اكسدة اولية Primary او تسمى مضادات الاكسدة المحطمة للسلسلة Chain-Breaking Antioxidants، ومضادات اكسدة ثانوية Secondary او تسمى مضادات اكسدة وقائية Preventative Antioxidants (Jadhav, et al., ١٩٩٦). إن مضادات الاكسدة الوقائية هي المركبات التي تعيق معدل الاكسدة، وربما يتم هذا في عدد من الطرائق تتمثل بازالة مادة التفاعل او اخماد الاثارة المتسببة عن الاوكسجين Singlet Oxygen Quenching (Frankel & Meyer, ٢٠٠٠). كما ان وجود مضادات الاكسدة الاولى (AH) بكميات ضئيلة ربما يؤثر او يثبط خطوة الابتدء Propagation Step بتفاعلها مع جذر الليبد Lipid Radical او تثبيط خطوة الادامة Propagation Step بتفاعلها مع البيروكسيل Peroxyl او جذور الكوكسيل Alkoxy Radicals (Jadhav, et al., ١٩٩٦).



وربما يتداخل الجذر الحر لمضاد الاكسدة Antioxidant Free Radical مرة اخرى مع تفاعلات ادامة السلسلة Chain Propagation Reactions لتكوين مركبات مضادة للاكسدة البيروكسية Peroxy Antioxidant Compounds:



تزداد طاقة التنشيط للتفاعلات اعلاه (Shahidi, et al., ١٩٩٢) بزيادة طاقة تفكك اصرة A-H و L-H. لذلك تزداد كفاءة مضادات الاكسدة كلما قلت قوة اصرة A-H. وربما تكون مضادات الاكسدة المحطمة للسلسلة بصورة طبيعية، او قد تنتج صناعياً كما في حالة Butylated Hydroxy Toluene (BHT) و Butylated Hydroxy Anisole (BHA) و Tert-Butyl Hydro Quinone (TBHQ) والمركبات الدباغية Gallates. استعملت مضادات الاكسدة الصناعية بشكل واسع في صناعة الاغذية (Adegoke, et al., ١٩٩٨) التي تدخل في غذاء الانسان، وقد كثر حالياً استعمال مضادات الاكسدة الطبيعية لكونها اكثر اماناً قياساً بمضادات الاكسدة الصناعية (Iverson, ١٩٩٩)، ومثال ذلك (Plant Biophenols) التي تمتلك فعالية مضادة للاكسدة تماثل او تفوق فعالية مضادات الاكسدة المصنعة.

قام Antonio وجماعته (٢٠٠٣) ، بدراسة التغيرات في فعالية العوامل المضادة للاكسدة بنوعيهما الذائبة في الماء او الدهون، خلال اطوار مختلفة من نضج ثمار الطماطة. كما قاموا بتحليل العلاقات بين محتوى ثمار الطماطة من β -carotene, Lycopene, Total Phenols, Ascorbic Acid والتغيرات اعلاه. ووجدوا ان معظم التغيرات المهمة في فعالية مضادات الاكسدة الكلية تحدث في الطور العضوي، حيث تزداد فعالية مضادات الاكسدة الذائبة في الدهون Lycopene Lipophilic Antioxidant Activities (LAA). نتيجة لتراكم الـ في الثمرة، على حين لا تتغير فعالية مضادات الاكسدة الذائبة في الماء Hydxophilic Antioxidant Activities (HAA) بشكل اساسي على الرغم من زيادة محتوى الفينولات خلال النضج (Antonio, et al., ٢٠٠٣).

يمكن تصنيف المركبات المضادة للاكسدة (كاسحات الجذور Radical Scavengers) على مجموعتين رئيسيتين : مضادات الاكسدة الذائبة في الماء (Thiols, Uric Acid, Flavonoids, Ascorbic Acid) ومضادات الاكسدة الذائبة في الدهون (Ubiquinol, Carotenoids, Vitamin E) (Halliwell, ١٩٩٦). وقد اشار Marino وجماعته (٢٠٠١) الى ان فعالية اخماد الجذور الحرة (الفعالية المضادة للاكسدة) لمستخلصات الصبغات الورقية قد قدرت في مستخلصات اوراق الشعير والشوفان والحمضيات، وعزيت الى محتوى الـ Carotenoids. ومما تجدر الاشارة اليه، ان تناول ثمار الطماطة الحاوية على Carotenoids وبعض المركبات المضادة للاكسدة مثل Phenols, Ascorbic Acid، تؤثر تأثيراً مهماً في تخفيف مخاطر الاصابة ببعض انواع السرطان والامراض الاخرى (Antonio, et al., ٢٠٠٣).

١-٧-١ : فيتامين (C) Ascorbic Acid

تمتلك النباتات الراقية انظمة كابحة متعددة، بعضها انزيمية، والبعض الاخر غير انزيمي، تعمل على تقليل التأثيرات الهدمية لانواع الاوكسجين الفعالة Reactive Oxygen Species (ROS) (شكل (٢)). ان مضادات الاكسدة الرئيسية المهمة في البلاستيدات الخضراء هي α -Tocopherol, Glutathione, Ascorbic Acid. تعمل الانزيمات الكابحة على اخماد (ROS)، او تشتت في اعادة دورة مضادات الاكسدة، ويؤثر الاسكوربيت تأثيراً جوهرياً كمضاد للاكسدة في البلاستيدات الخضراء، وان جزءاً من وظيفته هو كونه مضاد اكسدة اولي Primary، زيادة على دوره في كونه مضاد اكسدة ثانوي Secondary للاسكوربيت القابلية على اختزال Superoxide الى بيروكسيد الهيدروجين H_2O_2 ، ويتفاعل أيضاً مع الـ Singlet Oxygen بمعدل سريع نسبياً. وان وجود الاسكوربيت (بصفته واهب للهيدروجين) يقوم باخماد H_2O_2 من خلال تفاعل Mehler (MAP) Ascorbate Peroxidase Reaction بواسطة الانزيم Ascorbate Peroxidase (APX) (Swiss, ١٩٩٨). زيادة على ذلك، يبدو ان الاسكوربيت يعمل على اعادة دورة جذور α -Tocopheroxyl الى α -Tocopherol (Fryer, ١٩٩٢). ويثبط اكسدة ابتداء جذر بيروكسي المثيل لينوليت Methyl Linoleate (Larson, ١٩٨٨). زيادة على ذلك فان الاسكوربيت مادة تفاعل مرافقة Co-Substrate ضرورية لمادة تفاعل عملية (De-Epoxidation) الخاصة بالفويلزانثين Voilaxanthin بسبب منحه الهيدروجين لاجل

هذا التحول. وقد أوضح Bratt وجماعته (١٩٩٥) أن فعالية الانزيم Voilaxanthin De-Epoxidase تنتظم بزيادة تركيز الاسكوربيت في التراكيب الغشائية (Luminal Ascorbate)، ويمكن اعادة دورة الاشكال المتأكسدة للاسكوربيت، وبالذات (DHAsc) De Hydro Ascorbate, (MDHAsc) Mono DeHydroAscorbate بواسطة الانزيم (MDAR) Mono Dehydro Ascorbate Reductase، والانزيم (DHAR) De Hydro Ascorbate Reductase على التوالي باستعمال NAD(P)H، وكلوتاثيون (GSH) على التوالي، كونها مركبات واهبة للهيدروجين. ووجد أيضاً ان بيروكسيد الهيدروجين H_2O_2 يفقد سميته في البلاستيدات الخضراء بفعل الانزيم (APX) Ascorbate Peroxidase بوجود الاسكوربيت كونه مركباً واهب للهيدروجين. وقد اشار Anderson وجماعته (١٩٩٥) الى وجود خمسة انزيمات مناظرة للانزيم (APX) في بادرات الذرة. وان نصف المجموع الكلي لفعالية هذا الانزيم في البلاستيدات الخضراء تعزى الى ارتباطه بالثايلاكويد APX Thylockoid Bond واستروما Stroma APX (Asada, ١٩٩٢). وإن ازالة H_2O_2 المحفزة بهذا الانزيم ينتج عنها تكوين (MDHAsc)، الذي يتحلل لا انزيمياً الى Ascorbate، (DHA_{sc}). أما في ستروما البلاستيدات الخضراء، فيختزل (MDHAsc) انزيمياً الى اسكوربيت بواسطة الانزيم (MDAR) بوجود NADPH, NADH كمرکبات واهبة للالكترونات (Hossain, *et al.*, ١٩٨٤). زيادة على ذلك فإن المركب (MDHAsc) يختزل بواسطة PSI من خلال الفيريدوكسين Ferredoxin (Miyake & Asada, ١٩٩٤). ان هذه الانزيمات الثلاثة وبالذات (SOD) Super Oxide Dismutase, (APX), (MDAR) تشكل تفاعل (MAP) (Polle, ١٩٩٦)، وان اعادة دورة (DHA_{sc}) تتم بواسطة انزيمات دورة (HFA) Halliwell – Foyer- Asada (شكل ٢) حيث يقوم الانزيم (DHAR) بتحفيز اختزال (DHA_{sc}) بواسطة (GSH) في ستروما البلاستيدات الخضراء (Nakano & Asada, ١٩٨١). أما اعادة اختزال الكلوتاثيون المؤكسد (GSSG) فيحفز بواسطة الانزيم (GTR) Glutathione Reductase بوجود NADPH المجهز للالكترونات (Foyer & Halliwell, ١٩٧٦).

ينتج الاسكوربيت في النباتات الراقية من العمليات الايضية السداسية (Foyer, ١٩٩٣)، ولا يبدو ان المركب L-Galacton- γ -Lactone (G γ L) الذي يتحول الى اسكوربيت من المكونات الطبيعية للنباتات الراقية. ويحفز التفاعل بواسطة الانزيم L-Galacton - γ - Lactone DeHydrogenase (De Gara, *et al.* ١٩٩٤)، وبما ان الاسكوربيت مادة تفاعل مرافقة ضرورية لعملية (De-Epoxidation) الفويلزانثين والانثرازانثين (Yamamoto, *et al.*, ١٩٧٢)، فربما ينتج الاسكوربيت من (G γ L) الموجود في البلاستيدات الخضراء. وفي دراسة على اوراق نبات الخيار Cucumber وجد ان الاسكوربيت ربما يقلل تلف التاكسد الضوئي في التراكيز العالية جداً فقط، على حين لم تعط زيادة الاسكوربيت المجهز من الخارج حماية اكبر ضد شد التأكسد الضوئي قياساً باوراق السيطرة (Wise & Naylor, ١٩٨٧). كما لوحظ أن الانزيم الذي يحفز تفاعل (G γ L) الى اسكوربيت يرتبط بغشاء المايوتوكونديريا في اوراق السبانخ Spinach، ولم يلاحظ في البلاستيدات السليمة (Mutsuda, *et al.*, ١٩٩٥). زيادة على ذلك فقد لوحظ أن البلاستيدات

الخضراء تحتوي ٢٠-٤٠% من الاسكوربيت في خلايا الميزوفيل (Foyer, ١٩٩٣)، وان انتشار انواع الاسكوربيت غير المشحونة يتم من خلال الاغشية.

وجد ان محتوى الاسكوربيت يبقى ثابتاً خلال الشد البرودي في اوراق نبات الذرة النامي في ٢٥ و ١٥ درجة مئوية، وينخفض قليلاً بعد ازالة العامل المؤثر (الشد البرودي) لذلك فان محتوى الاسكوربيت يعتمد على درجات الحرارة الفعلية (Nie, et al., ١٩٩٢). كما ان هدم مضادات الاكسدة المتمثلة بـ α -Tocopherol, Glutathione, Ascorbate يتأخر ويقل في الاوراق النامية في ١٥ او ٢٥ درجة مئوية في حالة تعرضها الى اشعاع عالٍ أو برودة شديدة، وان اضمحلال كلورفيل B, A, Lutein, B-Carotene يكون اوطأ في هذه الحالة (Swiss, ١٩٩٨). زيادة على ذلك فقد وجد ان اوراق الذرة المعاملة بـ (G γ L) المصدر الاولي للاسكوربيت، والنامية في ٥ درجة مئوية تحتوي كمية كافية من الاسكوربيت لغرض آليات الدفاع، لكي تعمل في مستوى أمثل، علاوة على ذلك فان المحتوى العالي للاسكوربيت يعمل على زيادة الحاجة للكروتاتيون المختزل (GSH) مشيراً بذلك الى قابلية (GSH) العالية في مقاومة الشد التأكسدي (Swiss, ١٩٩٨).

اجريت دراسات لمعرفة تأثير العديد من الفيتامينات مثل Thiamine, Pyridoxine, Nicotinamide, Adenine, Vitamin K, Carotene, Ascorbic Acid, في استجابة تجذير عقل ساق البزاليا Pea، واطهرت جميعها تأثيرات ايجابية (Aberg, ١٩٦١). وقد افترض Champagnat (١٩٦١) صعوبة تفاعل الفيتامينات والاكسينات في معقد الرايزوكالين Rhizocaline Complex. اما استجابة تجذير عقل الفاصوليا (*Phaseolus vulgaris*) Bean الاسكوربيت والرايوفلافين Riboflavine في حين كشفت العقل المعاملة بالادنين Adenine والثيامين Thiamine زيادة قليلة في عدد الجذور المتكونة، وينطبق الحال نفسه بالنسبة للتربتوفان Tryptophan (Fernqvist, ١٩٦٦).

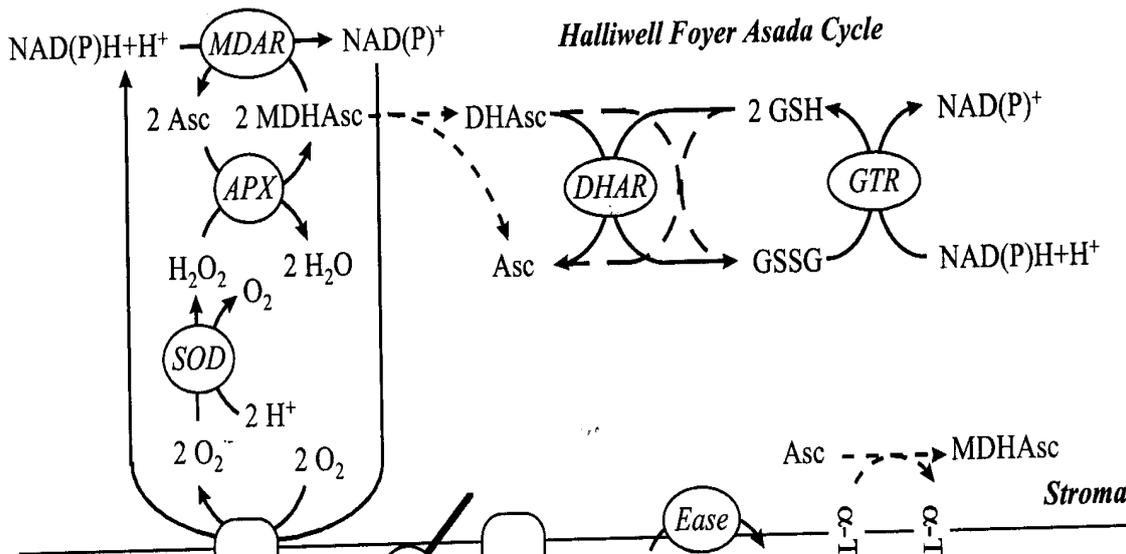
تؤثر الفيتامينات بشكل قليل نسبياً قياساً بالاكسينات، كما ان اعتماد التراكيز (10^{-3} - 10^{-2}) مولار ضروري للحصول على زيادة معنوية، وربما يكون التخليق الداخلي لهذه الفيتامينات، والفيتامينات الاخرى هو العامل المحدد في تكوين الجذور العرضية، كما اقترح Hemberg (١٩٥٣) فيما يخص البايوتين Biotin وفيتامين K. وقد اجريت محاولات لمعرفة التأثيرات التآزرية بين التراكيز العالية من الاسكوربيت والاكسين بتركيز (10^{-4}) مولار، وعلاقتها باستجابة عقل الفاصوليا (*Phaseolus vulgaris*) للتجذير، ووجد عدم تأثير الاسكوربيت لوحده في تجذير العقل بالتراكيز (10^{-7} - 10^{-2}) مولار، كما وجد ان التعاون بين الاوكسين والاسكوربيت يحدث في التراكيز (10^{-4}) مولار من الاوكسين والتراكيز العالية من الاسكوربيت. وفي محاولات اخرى على استجابة تجذير عقل نفس النبات، وجد عند اختبار تعاضد الاوكسين والاسكوربيت والـ TriIodBenzoic Acid ٢, ٣, ٥-TIBA ان الاسكوربيت لم يظهر اية تأثيرات تثبيطية حتى في التراكيز (10^{-2}) مولار، وحفز الاوكسين على تكوين الجذور العرضية في التراكيز العالية فقط (10^{-4} - 10^{-2}) مولار، وذلك عند مقارنة استجابة التجذير في العقل المعرضة للضوء، واستجابة التجذير في العقل التي حجب عنها الضوء، والتي تبدو اقل حساسية لتراكيز الاسكوربيت (Fernqvist, ١٩٦٦).

وجدت Scheuermann (١٩٥٢) ان محتوى الاسكوربيت في عقل الفاصوليا Bean النامية في الظلام ينخفض بنسبة ٣٥% قياساً بالعقل النامية في الضوء، واستنتجت بأن دور

الفيتامينات في تكوين الجذور العرضية ربما يكون في حالة النسيان بسبب تخليقها في النباتات الخضراء. وإنّ معاملة ابيكوتيلات Epicotyls عقل نبات *Phaseolus multiflorus* بالاسكوربيت بتركيز (١٥٠) جزء بالمليون كشفت عن زيادة في عدد الجذور بنسبة (٢٢-٢٨%) لكل عقلة، قياساً بالسيطرة، في حين ان العقل المعاملة بالاسكوربيت والاكسين بتركيز (٤٠) جزء بالمليون كشفت عن زيادة في عدد الجذور بنسبة (٦٢%) قياساً بالحالة التي استعمل فيها الاوكسين بمفرده. وفي تجارب اخرى اجرتها لمعرفة استجابة تجدير عقل الفاصوليا القزمة اظهرت ان الاسكوربيت بمفرده يحفز تكوين الجذور العرضية في العقل النامية في الضوء، ولا يحفز تكوينها في العقل النامية في الظلام، وان العمل التآزري بين الاسكوربيت والاكسين يكون اكبر تأثيراً في الضوء، وعلى عكس ما هو متوقع.

اشار Brauner, Brauner (١٩٥٤) الى ان الاسكوربيت يمكن ان يعمل كمثبط للانزيم IAA-oxidase، من خلال التنافس على الاوكسين، او من خلال تأثيره في الـ pH، حيث يكون الاوكسين اكثر تأثيراً في الـ pH الواطى، المحفز بزيادة تراكيز الاسكوربيت. وقد اجريت دراسات لمعرفة تأثير الفيتامينات على زيادة فعالية الاوكسين IAA في تكوين الجذور في عقل الماش Bean ووجد أن الفيتامينات مثل Vitamin H, Biotin بتركيز (١٠^{-٦}-١٠^{-٣}) مولار لم تظهر اية استجابة في تكوين الجذور العرضية، على حين اظهرت تأثيراً ايجابياً قليلاً بوجود الاوكسين (IBA) بتركيز (٥×١٠^{-٤}) مولار باعتماد نفس التراكيز من البايوتين Biotin (Went & Thimann, ١٩٣٧). وفي محاولات اخرى على نفس النبات استعملت فيتامينات مثل Vitamin B_١, Vitamin B_٢, Riboflavine, Thiamine Hydrochloride، بتركيز (١٠^{-٧}-١٠^{-٣}) مولار، ووجد أن فيتامين B_١ اظهر تحفيزاً قليلاً في تكوين الجذور العرضية بتركيز (١٠^{-٤}-١٠^{-٢}) مولار، بينما اظهر فيتامين B_٢ تأثيراً معاكساً حيث كشف عن تثبيط قليل في تكوين الجذور العرضية، واستنتج ان الفيتامينات لا تتفاعل مع IBA او IAA في اختبارات تجدير عقل نبات الماش.

Mehler Ascorbate Peroxidase Reaction



١-٧-٢: المركبات الفينولية

Phenolic Compounds

تعد المركبات الفينولية نواتجاً ثانويةً للايض الحيوي في النباتات وتسمى المركبات العطرية Aromatic Compounds لرائحتها الخاصة او المركبات المغلقة لامتلاكها حلقة بنزين ، التي قد ترتبط بمجاميع عديدة كالهيدروكسيولات والكاربوكسيولات والميثوكسيل، وقد تحتوي تراكيب اخرى غير مغلقة. تحتوي المركبات الفينولية دائماً على ما لا يقل عن مجموعة واحدة من الهيدوركسيل، وتنشأ معظمها مباشرة من الـ Phenylalanine او الـ Tyrosine، ويعتقد ان بعض الاحماض الفينولية مثل p-Coumaric Acid, Caffeic Acid لا توجد بصورة حرة ، بل مرتبطة مع السكريات كالكلوكون بوساطة احدى مجاميعها كالهيدروكسيل او الكاربوكسيل بشكل أو اصر Esters او Glycosides (محمد، ١٩٨٥). تمتلك المركبات الفينولية وظائفاً عديدة، فاللكنينات Lignins تدخل في تركيب جدار الخلية، والانثوسيانينات Anthocynins قد تعطي الازهار النباتية الواناً زاهية. زيادة على ذلك تقوم المركبات الفينولية بالسيطرة على فعالية وتكوين بعض الانزيمات، وتدخل في عمليات الاكسدة والتنفس. وتقوم بتنظيم نمو وتكشف النبات من خلال التأثير على فعالية الهرمونات النباتية، وتعمل على تكيف بيئة الخلية النباتية وتنظيم المحتويات الازموزية، علاوة على ذلك فانها تؤثر على عملية التجذير في العقل (محمد ، ١٩٨٥). فقد اشار Shaheed (١٩٩٧) الى عدم قدرة الفينولات مثل Gallic Acid, o-Coumaric Acid, Caffeic Acid على تثبيط العمليات التي تحدث خلال عملية التعمير في عقل الماش، والتي تؤدي الى خفض استجابة التجذير باستثناء حامض السيناميك بتركيز (10^{-3}) مولار حيث تساوت استجابة العقل للمعاملة الاوكسينية معنوياً سواء أكانت في حالة طرية او معمرة. وربما يعزى ذلك الى دور حامض السيناميك في تثبيط فعالية الانزيم IAA-oxidase، او من خلال تأثيره على الثغور وزيادة معدل النتح. أما الفعل التثبيطي للفينولات فرمما يعزى الى زيادة فعالية انزيم Peroxidase, IAA-oxidase.

توجد المركبات الفينولية في جميع الثمار والخضروات ، ويبدو انها تشترك في دفاع النبات ضد مسببات الاصابة بالامراض النباتية والمتمثلة بالحشرات والفطريات والرواشح، وربما تشترك في تكوين المضادات الميكروبية المقاومة لمسببات امراض الانسان مثل *Campylobacter jejuni*, *Esherichia coli* (Mendel and Hella, ٢٠٠٠). ووجد ان بعض المركبات الفينولية تسبب سبات بعض البذور، وقد تعد مواداً مخزونة للنبات وقت الحاجة، زيادة على ذلك فان المركبات الفينولية تؤدي وظيفة المخلبات Chelating حيث ترتبط ببعض

المغذيات الصغرى كالنحاس والزنك... الخ، وتسبب عدم ترسب هذه المغذيات . وقد تقوم بدور الاذابة لبعض المواد الحيوية في الخلية وقد تقوم بدور التثبيت (محمد، ١٩٨٥).

توجد العديد من الانزيمات التي تشترك في الهدم التاكسدي للمركبات الفينولية، فانزيمات Peroxidases مسؤولة عن تدني طعم ولون وبنية ونوعية المغذيات في الاغذية النباتية ما بعد الحصاد (١٩٩١، Robinson)، ولها أثراً مهماً في فسيولوجيا النبات، زيادة على اشتراكها في الاسمرار الانزيمي Enzymatic Browning الذي يرتبط بالاكسدة بوجود اوكسجين المركبات الفينولية المتمركزة في الفجوة، وبفعل انزيمات Poly Phenol Oxidases الموجودة في السايوبلازم، ويتسبب الاسمرار الانزيمي بفعل عدة عوامل ، منها فسيولوجية خلال النضج (تغير عمر الثمار)، حيث تظهر بعض التشوهات خلال الخزن والعمليات الميكانيكية.

ان مضادات الاكسدة هي احد العوامل الرئيسية التي تحافظ على نوعية الغذاء بمنع الانحدار التاكسدي للبيدات. وقد اوضحت العديد من الدراسات ان تناول الغذاء الغني بمضادات الاكسدة الطبيعية (المركبات الفينولية) يقلل خطر الاصابة بامراض السرطان وامراض الاوعية القلبية Cardio Vascular Disease (١٩٩٥، Clydesdale)، ومن مضادات الاكسدة الفينولية النباتية المألوفة، مركبات Flavonoids (Flavanes , Flavonols, Flavanones, Flavones) ومشتقات Tocopherols, Coumarins, Cinnamic Acid (فيتامين E) (Larson, ١٩٨٨). اجريت دراسات عديدة على مركبات فينولية مختلفة من الناحية التركيبية مثل Ferulic Acid, Chlorogenic Acid, Caffeic Acid, Rutin, Gallic Acid, Epicatechin, Gallic Acid والمركب غير الفينولي Trans-Cinnamic Acid، وقد وجد تنوع هذه الاشكال من حيث قابليتها على الهدم التاكسدي، وتفاعلاتها مع الفينولات الاخرى والاحماض الامينية والبروتينات والايونات المعدنية، ووجد أن جميع هذه الاشكال تتحول في مدى pH (١-٨)، مستعيدة فعاليتها المضادة للاكسدة (Lapidot, et al., ١٩٩٩)، وان ثباتها لا يعتمد على pH ومدة الخزن فقط، وانما يعتمد كذلك على الصيغ التركيبية لهذه الفينولات، فالمركب Trans-Cinnamic Acid اتصف بعدم تغير طيف امتصاصه بشكل معنوي تحت تأثير الـ pH، وثباته في الـ pH العالي. اما المركب Ferulic Acid الحاوي على مجموعة OH واحدة، فاتصف بثباته كذلك في الـ pH العالي. في حين أن المركب Caffeic Acid الحاوي على مجموعتي OH يتغير معنوياً بتغير pH وبمدى (٧-١١) وقد وجد ان مجموعتي OH المتصلتين بحلقة البنزين مسؤولتان عن تلك التغيرات. أما المركب Gallic Acid الذي يمتلك ثلاث مجاميع OH فاتصف بعدم ثباته في الـ pH العالي (Mendel, ٢٠٠٠).

إن المركبات الفينولية متعددة الحلقات اكثر تعقيداً من المركبات الفينولية احادية الحلقات التي تكون عرضة لتأثيرات pH، وإن اشكالها المتأينة والرنينية Resonance اكثر مقاومة للهدم بواسطة pH قياساً بالمركبات الفينولية احادية الحلقة. واقترح الاخير ان مجاميع OH الفينولية، ربما تكون مسؤولة عن التغيرات الطيفية لثلاثة مركبات غير ثابتة وهي Caffeic Acid, Gallic Acid, Chlorogenic Acid (Mendel, ٢٠٠٠). إن التغيرات في طيف امتصاص هذه المركبات غير قابلة للعكس، مما يجعلها تتغير تحت تأثير الـ pH، وربما يعزى ذلك الى تكوين مواد Quinone الوسطية غير الثابتة واشكال الرنين الاخرى (Friedman, ١٩٩٧). ولوحظ أن انتزاع الكاربوكسيل من Caffeic Acid والفينولات المتعددة خلال الخزن ، وخلال صناعة عصائر الحمضيات يؤثر على نوعية النتائج بشكل معكوس (Lee & Nagy, ١٩٩٦). وقد وجد ان اعتماد التسخين من قبل اصحاب المصانع لغرض تحطيم الكائنات الحية

الدقيقة وتعقيم عصائر التفاح المتخمرة تحفز تفاعلات الاسمرار غير الانزيمية بين الاحماض الامينية والبروتينات والكاربوهيدرات وتكوين Maillard Browning Products (Friedman, ١٩٩٦). ان هذه النواتج تؤثر على طعم ومظهر ونوعية الغذاء. زيادة على ذلك وجد أن التسخين والخزن يتلف المركبات الفينولية والفيتامينات لاسيما فيتامين C (Chaudry, ١٩٩٨) *et al.*. لهذه الاسباب نشأت الحاجة الى مركبات جديدة تحمي عصائر التفاح والاغذية الاخرى ضد عدوى الاصابة بالمكروبات. وقد وجد أن بعض المركبات الفينولية التي تتكون بشكل طبيعي مثل Chlorogenic Acid, Gallic Acid والفينولات المتعددة الموجودة في الشاي تمتلك خصائص مضادة للمكروبات تستطيع تثبيط او قتل كائنات حية دقيقة متنوعة. زيادة على ذلك فانها تستعمل لحماية عصائر التفاح والاغذية الاخرى ضد عدوى الاصابة بمسببات امراض الانسان كما هو الحال بالنسبة للحليب (Rosenthal, *et al.* ١٩٩٧).

حظيت المركبات الفينولية باهتمام كبير لاهميتها في عمليات النمو (Wain & Taylor, ١٩٦٥)، ونوقشت مبكراً بعض جوانب ارتباطها بالانزيم IAA-Oxidase. إن الاستعمال المباشر للمركبات الفينولية في الاختبارات التي اجريت على نبات الماش بوجود الاوكسين وعدمه اظهر تأثيرات ايجابية. ووجد ان المركبات الفينولية ثنائية الهيدروكسي Di-Hydroxy Phenol مثل Resorcinol, Hydroquinone زيادة على مشتقات Guaiacol هي المواد الاكثر تأثيراً في اختبارات الفينولات. ووجد أن مركبات Caffeic Acid, (p-Hydroxy Cinnamic Acid) Para-Coumaric Acid Chlorogenic Acid, (٣,٤-Dihydroxy Cinnamic Acid) تحفز نشوء الجذور وتعمل على زيادة تأثير الاوكسين (IAA), (IBA)، وان الفعل التعاضدي بين Chlorogenic Acid (Caffeic Acid), وبين (IBA) يحدث في التراكيز العالية جداً، عكس ما هو عليه في تفاعل p-Coumaric Acid, IAA زيادة على ذلك، فقد وجد Hess (١٩٦٤) من خلال اختبارات اجراها على عدة مركبات فينولية، ان مركبات o-Amino Phenol, Pyrogallol, Catechol تحفز تكوين الجذور العرضية في عقل نبات الماش المعرضة للضوء، عندما تجهز مع بعضها بالاوكسين IAA بتركيز $(10^{-5} \times 5)$ مولار. اما مركبات Caffeic Acid, Chlorogenic Acid, Hydro Quinone, Resorcinol فكانت غير فعالة، ومعاكسة للنتائج اعلاه وبخصوص المركب Isochlorogenic Acid فأشار Hess (١٩٦٥) الى فعاليته في استجابة التجذير، واعزا السبب في فعل المركبات الفينولية الى تثبيط ارتباط الاوكسين، زيادة على الحماية ضد التحطيم بوساطة تلك النواتج.

إن استعمال المركبات الفينولية بشكل منفرد كشف عن تأثيرات محفزة بشكل عام في الاختبارات التي اجريت على عقل الماش لمعرفة استجابتها في تكوين الجذور العرضية، ومن الجدير بالذكر فان التأثيرات الناجمة عن استعمال المركبات الفينولية في تكوين الجذور العرضية لا يمكن أن تعزا الى مكونات كيميائية خاصة من الفينولات، حيث اشار الكثير من الباحثين مثل Nitsch, Nitsch (١٩٦٢) الى اشتراك هذه المركبات في تفاعلات النمو المختلفة. ومن الممتع ان نلاحظ ان p-Coumaric Acid الذي يتفاعل كمثبط قوي في استطالة الخلية، يحفز تكوين الجذور العرضية في عقل الماش، سواء كان لوحده ام بوجود (IAA). وفي الحالة الاخيرة يكشف عن تأثير تعاوني نموذجي في التراكيز الواطئة، وتأثير تثبيطي في التراكيز العالية. ومن الملاحظات المهمة ايضاً، وجد ان التأثيرات التعاونية بين المركبات الفينولية في تكوين الجذور العرضية تحدث بوجود الاوكسين (IBA). في حين أن التأثيرات التعاونية بين المركبات

الفينولية في النمو تحدث بوجود الاوكسين (IAA) فقط (Nitsch & Nitsch, 1961). لاحظ Tomaszewski (1964) في اختبار الشوفان *Avena* عدم وجود تأثيرات تعاونية بين Chlorogenic Acid, (IBA), واعزا ذلك الى وجود تآلف بين المركبات الفينولية والانزيم IAA-Oxidase وايض الاوكسين IAA. وقد اشار Zenk و Muller (1963) الى ان المركبات Caffeic Acid و Chlorogenic Acid تثبتت الانزيم IAA-Oxidase داخل الجسم (*in vivo*)، في حين ان p-Coumaric Acid عزز التحطيم الانزيمي للاوكسين IAA في اغمدة رويشة الشوفان *Avena Coleoptiles*. وإن المركب Para- Coumaric Acid بتركيز (10^{-4}) مولار اكثر تأثيراً في عملية انتزاع CO_2 من الاوكسين (Auxin DeCarboxylation) في وسط التجذير. وأما تأثير الحامض في استجابة تجذير العقل فانه يزيد تحفيز الاوكسين في تكوين الجذور العرضية في التراكيز (10^{-6} - 10^{-4}) مولار. يبدو مما تقدم صعوبة توضيح النتائج التي اجريت على نبات الماش اعلاه، بسبب فعل الانزيم IAA- Oxidase الضئيل على الاوكسين عندما يقوم (IBA) بتحفيز الجذور العرضية، في حين ان فعل p-Coumaric Acid يناقض عمل هذه الفرضية. على اية حال اتضح ان تأثيرات المركبات الفينولية في انواع نباتية اخرى وخلال عمليات نمو مختلفة، تختلف بشكل كبير عن تأثيراتها في تكوين الجذور العرضية في عقل نبات الماش Mung Bean. إذ اشار Stenlid (1963) الى احتمال وجود تفاعلات مختلفة تعتمد على طبيعة وكمية المثبطات الطبيعية، او على وجود العوامل المرافقة في مادة الاختبار. وقد اتضح هذا من خلال الاكتشافات المختلفة في تفاعل المركبات الفينولية في مقاطع ابيكوتيل البزاليا Pea، زيادة على الاختلافات في محتوى المركبات الفينولية الطبيعية (Tomaszewski, 1964). ومن الجدير بالذكر ان المركبات الفينولية ربما تعمل باتجاهات عديدة في العمليات الايضية التي تحدث في العقل. وهكذا فان الاحماض الفينولية التي تستخدم بوجود الاوكسين، ربما تؤثر في اخذ Uptake واذابة (Dissociation) الاوكسين مما يسبب زيادة الكفاءة لاحقاً. زيادة على ذلك فان المركبات الفينولية، ربما تؤثر في معدل ارتباط الاوكسين (Tomaszewski, 1964) الذي يمكن ان يؤثر بشكل معنوي في تكوين الجذور العرضية، لكون الاوكسينات المرتبطة مهمة في التجذير (Hemberg, 1954)، إذ إن للمركبات الفينولية علاقة في تخليق الاوكسين في العقل، وبعض الجوانب المتعلقة بتأثيراتها على الجروح Wound Effects. فقد وجد Paleg, Gordon (1961) ان المركبات الفينولية تؤثر في تعزيز تخليق (IAA) خارج الجسم (*in vitro*) من الترتبوفان الذي يتوسط عملية تكوين Quinone, Phenolase، وتأكد ذلك بوساطة Koves (1964) بوجود انزيم الفاصوليا المتقدمة وبعدهم. اجريت ابحاث على نظام IAA-oxidase داخل الجسم النباتي (*in vivo*)، ووجد ان هذا الانزيم يتأثر بالمركبات الفينولية، واتضح ان تأثيراته على المركبات الفينولية في تكوين الجذور العرضية معقدة تماماً. كما ان الاكتشافات التي اشار اليها Leopold و Plummer (1961) بان الانزيم Phenolase ربما يؤثر على مستوى IAA من خلال تكوينه نواتج كبيرة من Phenols و Quinone ربما تؤكد هذا التعقيد. وربما يضاف الى ذلك افتراض Riddle و Mazelis (1964) بان الانزيم Peroxidase ربما يشترك كذلك في تسريع التخليق الحيوي للاوكسين.

١-٧-٣: الكلوتاثيون (GSH) Glutathione

ان GSH هو ثايول thiol ذو وزن جزيئي واطى يشترك في دفاع مضادات الاكسدة Antioxidants Defense من خلال دورة Ascorbate/ GSH. ويؤثر تأثيراً مهماً في دفاع النبات ضد انواع الشد الحياتي واللاحياتي Biotic and Abiotic Stresses. ويشترك أيضاً في تحمل المعادن الثقيلة وانتزاع سميتها (Foyer & Rennenberg, ٢٠٠٠)، وتحويل خزين GSH المختزل / المؤكسد خلال الفعل المتبادل بين النبات والعوامل الممرضة Plant-Pathogen Interaction (Vanacher, et al., ١٩٩٨). علاوة على ذلك، يشترك GSH في تنظيم عملية انقسام الخلية في المرستيم القمي لجذور نبات Arabidopsis (Sanchez-Fernandez, et al., ١٩٩٧).

يتكون مسلك تخليق GSH من خطوتين . الخطوة الاولى : يساعد الانزيم γ -Glutamyl Cysteine Synthetase (γ -ECS) في تكوين γ -Glutamyl Cysteine (γ -EC) من الـ Glutamate والـ Cysteine. أما الخطوة الأخرى: فيقوم الانزيم Glutathione Synthetase (GS) باضافة الـ Glycine الى طرف كاربوكسيل المركب γ -EC مكوناً GSH (Frendo, et al., ٢٠٠١).

ان احد صفات البقوليات هو وجود شبيه الكلوتاثيون (hGSH - β -Alanine: γ -Glutamyl Cysteine) الذي يوجد بدلاً من الكلوتاثيون GSH، او يوجدان معاً. يحفز تكوين شبيه الكلوتاثيون بوساطة انزيم يدعى (hGS) homo Glutathione Synthetase ، الذي يضيف β -Alanine الى طرف كاربوكسي المركب (γ -EC) مكوناً شبيه الكلوتاثيون (hGSH) (Frendo, et al., ٢٠٠١) وقد اشارت الدراسات الى وجود كلا النوعين من الكلوتاثيون (hGSH, GSH) بكثرة في العقد الجذرية Nodules، اكثر من وجودهما في اعضاء النبات الأخرى (Matamoros, et al., ١٩٩٩). كما لوحظ أنّ أعلى التراكيز توجد في المناطق المصابة من العقد الجذرية ذات الاصابة المحددة وغير المحددة. زيادة على ذلك لوحظ اضمحلال محتوى وتخليق الثايول thiol خلال مراحل الشيخوخة الطبيعية والمستحثة، وزيادة تأكسد خزين الثايول (Matamoros, et al., ١٩٩٩). ومن خلال ذلك اقترح بان GSH و hGSH ربما يؤثران في تكوين وتنظيم مرستيم العقد الجذرية، وادامة عقد جذرية ناضجة، زيادة على اهميتها في فعالية مرستيم قمة الجذر (Vernoux, et al., ٢٠٠٠)، كما يقومان بتحفيز تعبير جينات الدفاع النباتية، علاوة على ذلك، فانهما ضروريان في الكشف المبكر للعقد الجذرية في نباتات من جنس الجت *Medicago truncatula*، وربما يشتركان في تنظيم عدد العقد الجذرية لكل نبات (Wingate, et al., ١٩٨٨).

إنّ الكلوتاثيون ثلاثي الببتيد (γ -Glu-Cys-Gly) او GSH هو الثايول الرئيسي في النبات، ويعمل كمضاد للاكسدة بوساطة مجموعة Sulfhydryl السستائين مكوناً GS. ويتكون أصرة Disulfide في الـ GS الثاني يتكون الشكل المؤكسد الثابت للكلوتاثيون (GSSG) (Dalton, ١٩٩٥). ان الجهد الاختزالي التأكسدي السالب يسمح للكلوتاثيون المختزل GSH بمنح الالكترونات لاعادة دورة الاسكوربيت، ومن المحتمل α -Tocopherol (Hausladen & Alscher, ١٩٩٣). كما ان اعادة اختزال الكلوتاثيون المؤكسد (GSSH) يحفز بوساطة الانزيم Glutathione Reductase (GTR) بوجود NAD(P)H المجهز للالكترونات، وقد اوضح Hausladen و Alscher (١٩٩٣) بان البلاستيدات الخضراء تحتوي ١٠-٦٠% من المجموع الكلي للكلوتاثيون الخلوي، وان

٦٦-٩٠% منه يكون بشكل مختزل، في حين ان ٩٨% من الكلوتاثيون خارج البلاستيدات الخضراء يوجد بشكل مختزل.

لوحظ انخفاض الفعالية النوعية لمعظم الانزيمات الكابحة مثل الانزيم (GTR) والانزيم DeHydro Ascorbate Reductase بنسبة ٥٠% عندما تنخفض درجة الحرارة من ١٥ الى ٢٥ درجة مئوية. ووجد أن الانزيم (GTR) يمتلك فعالية اوطأ قياساً بالانزيمات الكابحة، وان فعاليته تستجيب بشكل واضح لدرجات حرارة الفحص الحيوي والنمو، وقد لوحظ انخفاض فعاليته في طراز الذرة الحساس للبرودة Panjalinan، لذا اقترح ان هذا الانزيم ربما يؤثر تأثيراً مهماً خلال الشد البرودي Stress Chilling. ووجد ان α -Tocopherol ربما يقوم بحماية آليات البناء الضوئي، على حين يعمل الكلوتاثيون بارتباطه مع الانزيم (GTR) على حفظ الانزيمات التي تشترك في تثبيت الكربون (Swiss, ١٩٩٨). زيادة على ذلك فقد وجد Hodgeset وجماعته (١٩٩٧) أن تحمل الطرز الوراثية المختلفة للشد البرودي يرتبط ايجابياً بفعالية الانزيم (GTR)، وان نقصان خزين الكلوتاثيون الذي يحدث تحت ظروف الاكسدة الضوئية يتم بوساطة القابلية والكفاءة العالية لنفس الانزيم (GTR)، وبوساطة منع تعطيل انزيمات تثبيت CO_2 ، ومن ثم زيادة تأثير الشد المتسبب عن الاكسدة الضوئية. ان الفعالية النوعية الواطئة عموماً والحساسية العالية لدرجات الحرارة الواطئة، والدور المهم في تنظيم انزيمات الثايول المعدلة عبر حالة التأكسد - الاختزال لخزين الكلوتاثيون تعني ان انزيم (GTR) له دورٌ جوهري في انهاء التلف المحفز بالبرودة في البلاستيدات الخضراء. يبدو من خلال ذلك وكما موضح في شكل (٢) أن الانزيم المحدد لتفاعل MAP هو Ascorbate Reductase، على حين أن الانزيم المحدد لدورة HFA هو (GTR)، الذي بارتباطه مع الكلوتاثيون ربما يكون له دورٌ مهم خلال ظروف الشد البرودي (Swiss, ١٩٩٨).

اجريت دراسات لمعرفة تأثير الكلوتاثيون والمواد الحاوية على مجاميع السلفهيدريل Sulphydryl Groups في استجابة عقل الماش Mung Bean في تكوين الجذور العرضية. وقد اظهرت بشكل عام تاثيرات تثبيطية، وتبين انها غير فعالة في التراكيز الواطئة، كما هو الحال في مركبات الثايوريا Thiourea، على حين تميز السستائين Cysteine الذي يحتوي على مجموعة SH بعدم وجود اي فعل تثبيطي عندما استعمل في مدى $(10^{-6}-10^{-4})$ مولار (Fernqvist, ١٩٦٦). وقد وجد أن المواد التي تحتوي على مجموعة سلفهيدريل حرة مثل السستائين والكلوتاثيون، ربما تقوم بحماية انزيمات السلفهيدريل من الخمول Inactivation (Johnstone, ١٩٦٣). وزيادة على هاتين المادتين لا يوجد دليل في المواد الاخرى على وجود وظيفة خاصة للسلفهيدريل في تكوين الجذور العرضية في الاختبارات التي اجريت على نبات الماش. وقد اشار Hess (b) (١٩٦٤) الى انه في الوقت الذي يكون فيه الكلوتاثيون مثبّطاً في التراكيز (10^{-6}) مولار فصاعداً، فانه يمكن للكلوتاثيون ان يعمل ككباح لبعض العمليات التأكسدية المتعلقة بتكوين الجذور العرضية كما في تفاعل Tryptophan-Phenolase-Phenol بَعْدَه يمثل آلية كامنة في النبات التي ربما تنطلق بوساطة التجريح Wounding فتأخذ دورها في الكالس Callus وتكوين الجذور العرضية. ومن جانب اخر وجد ان المركب ٣-Methylene Oxindole الناتج من اكسدة الاوكسين IAA كاشف قوي من نوع السلفهيدريل ويتفاعل بسرعة مع المواد مثل الكلوتاثيون و CoA، ويُعد مثبّطاً فاعلاً جداً للانزيمات المحتوية على SH (توماس، ١٩٨٢).

٨-١: الكربوهيدرات Carbohydrates

غالباً ما تمثل الكربوهيدرات المصدر الرئيسي للطاقة وهيكل الكربون خلال عملية التجذير، لوجودها في معظم العقل بتركيز أكبر من مصادر الطاقة البديلة كالدون Lipids (Haissig, ١٩٧٤) وقد وجد أن أفضل تجذير للعقل يحدث تحت الظروف التي توجد فيها الكربوهيدرات الذائبة الكلية بالتركيز الامثل داخل النبات (TNC) Optimum Internal Total Non-Structural Carbohydrate قبل وخلال التجذير (Champagnol, ١٩٨١). ولا يزال الجدل قائماً حول السيطرة الايضية على عملية التجذير، الذي ربما يتأثر بالتركيز الكلي للكربوهيدرات او نوعها. حيث اقترح حديثاً بان التركيز الكلي للكربوهيدرات الذائبة وتركيز النشاء في العقل ربما يتعلق ايجابياً بعملية التجذير (Haissig, ١٩٨٤). وان مستويات الكربوهيدرات الكلية المتعلقة بنمو الجذور في العقل ربما يكون اكثر قياساً بمستوياتها اثناء عملية نشوء الجذور (Veierskov, et al., ١٩٨٢). وان تراكم الكربوهيدرات باشكالها المنفردة ربما تكون ذات علاقة مباشرة بعملية التجذير (Haissig, ١٩٨٤). فعلى سبيل المثال يختلف تركيز السكريات المختزلة والسكروز عن تركيز النشاء بين مناطق السيقان العلوية (غير المجذرة) ومناطق السيقان القاعدية (المجذرة) في عقل بادرات الصنوبر Jack Pine خلال التكاثر الخضري. حيث وجد ان نسبة السكر المختزل الى النشاء في هذه العقل يُعد مؤشراً حساساً ويتعلق بتجزئة الكربوهيدرات تفاضلياً خلال التجذير.

وجد أن السكروز المجهز ربما يتحول الى سكريات مختزلة عندما يمتص من قبل النبات (Welander, ١٩٧٨). ووجد انه يثبط تكشف النباتات الام وجذورها (Eliasson, ١٩٧٨). ووجد كذلك ان السكروز والكلوكوز والمانوز ربما تثبط فعالية الانزيمات (Rozema, ١٩٧٩). وربما تعمل بعض السكريات ضد تأثيرات السكريات النافعة (Faludi, et al., ١٩٦٣). زيادة على ذلك، فان للسكريات تأثيرات ازموزية (Hyndman, et al., ١٩٨٢).

ربما تتأثر تراكم الكربوهيدرات في العقل جزئياً عند معاملة العقل بالاكسين، الذي يعزز حشد الكربوهيدرات في الاوراق واعلى الساق ويزيد النقل الى منطقة التجذير (Haissig, ١٩٨٢). ووجد ان امتصاص السكريات ونقلها علوياً في العقل يتم غالباً بواسطة الخشب، وان المعاملة بالاكسين التي تعزز التجذير، ربما ترفع من معدل التنفس (Ooishi, et al., ١٩٧٨). وبذلك تحفز استنزاف المخزون الكربوهيدراتي (Haissig, ١٩٧٤).

ان اهمية الكربوهيدرات في العقل لا تكمن في كونها مصادراً للطاقة والهيكل الكربونية فحسب، بل ربما تؤثر في التنظيم الازموزي، وقابلية المذيبات الخلوية، والظواهر الفيزيوكيميائية Physico-Chemical Phenomena من خلال تركيزها في السايوتوبلازم، التي تؤثر في العمليات الأيضية خلال عملية التجذير. لذلك فان تقسيم الكربوهيدرات الى كربوهيدرات ذائبة، وكربوهيدرات جاهزة للأيض الحيوي، وكربوهيدرات مخزنة قابلة للذوبان وكربوهيدرات مخزنة غير ذائبة، ربما يساعد في تحديد ادوارها في تجذير العقل (Haissig, ١٩٨٤). أن ظروف تواجد الكربوهيدرات والحالة الفسيولوجية للنباتات الام تؤثر في العمليات الايضية للكربوهيدرات في العقل، وتسبب تغيرات في كميات وانواع مواد التفاعل المتيسرة للعمليات الايضية. فقد وجد ان ديمومة البناء الضوئي تكون ضرورية في حالة توقف نمو الساق فقط، لمنع حالة التنافس على الكربوهيدرات خلال عملية التجذير. ووجد أن السكروز والكلوكوز

والفركتوز والكحولات السكرية والنشاء، غالباً ما تتجمع في العقل وتحت الظروف المناسبة لتراكم الكربوهيدرات (Veierskov, et al. ١٩٨٢).

وجد ان الاصناف سهلة التجذير من عقل نبات الداودي تحتوي على التراكيز الاعلى من الكربوهيدرات المخزنة (Stoltz & Hess, ١٩٦٨). وقد وجد في دراسات اخرى ان اضافة الكلوكوز والسكروز الى وسط التجذير كان اساسياً لتكوين الجذور في العقل الساقية (يوسف، ١٩٨٧). ووجد أنّ تحديد الخشب الاكثر ملائمة لاخذ العقل يعتمد على الكربوهيدرات المخزنة بواسطة قياس صلابة الخشب. فالسيقان قليلة المحتوى من الكربوهيدرات تكون لينة ومرنة، على حين أنّ السيقان ذات المحتوى العالي منها تكون صلبة وقوية وتتكسر بصوت عند تكسرها دون حصول اي التواء فيها. وقد تبين في اختبار اجري على عقل العنب ان نسب نجاح تجذير العقل بلغت ٦٣% و ٣٥% و ١٧% للعقل ذات المحتوى العالي والوسط والقليل من النشاء على التوالي (يوسف، ١٩٨٧).

اقترح Reid (١٩٣٠) أنّ أية ظروف مشجعة لزيادة نسبة الكربوهيدرات الى النتروجين (N/C) تشجع تكوين الجذور في العقل. كما بين معظم الباحثين ان السكريات كالسكروز والكلوكوز والفركتوز والرايبوز والديوكسي رايبوز والمايو اينوسيتول والدكستروز يمكن ان تعزز استجابة التجذير في العقل بوجود او بغياب الاوكسين المجهز (Middleton, et al., ١٩٨٠). زيادة على ذلك فإنّ التجهيز بالاوكسين يعزز بسرعة نقل السكروز من الأوراق الى قاعدة العقل (Jarvis & Booth , ١٩٨١). علاوة على ذلك فقد اشارت سالم (٢٠٠٠) الى أنّ قابلية العقل على تكوين الجذور العرضية يرتبط بالحالة الغذائية للعقل، اذ ان حفظ العقل في الماء المقطر لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) يسبب انخفاضاً في استجابة التجذير نتيجة لنقص العوامل الغذائية كالكربوهيدرات والبروتينات والعناصر المعدنية، وان معاملة عقل الماش بمحلول السكروز وبتركيز (١.٥%) اوقفت بشكل جزئي العمليات التي تحدث خلال ظاهرة التعمير من خلال المحافظة على المحتوى الكربوهيدراتي والبروتيني الضروريين لتكوين الجذور العرضية. كما اشارت الى ان تجهيز المواد الغذائية عن طريق الفلق باعتبارها مصدراً داخلياً للكربوهيدرات ادى الى ايقاف كامل لظاهرة التعمير في عقل الماش المعمرة قياساً بالعقل الطرية.

٩-١: التعمير Aging

اشار Gorter (١٩٧٢) الى صعوبة اعطاء فكرة عن موعد بدء ظاهرة التعمير في الكائنات الحية، ولكنها في الغالب تعبر عن مجمل العمليات التي تحدث بعد النضج Maturity. ولهذا فإنّ الشيخوخة قد تبدأ عندما تصبح تلك العمليات التي تضمنتها ظاهرة التعمير غير معكوسة. وقد اشار Thrower (١٩٦٧) الى صعوبة تحديد موعد بدء ظاهرة التعمير في العضو او النبات الكامل، لكنه اشار الى امكانية تشخيص مظاهر التعمير في الورقة بعد وصولها الى مرحلة الاتساع الكامل. أما Dale (١٩٨٢) فأشار الى أنّ تعمير الثمار يبدأ بعد وصولها الى مرحلة النضج، وأنّ موت العضو، لايعني بالضرورة موت النبات باكملة، فمعظم النباتات تتميز بقصر مدة حياة اوراقها، وفي الوقت الذي تتساقط فيه الأوراق المسنة بشكل تدريجي، يستمر الساق بالنمو والارتفاع.

أوضح Goldthwaite و Makrides (١٩٨١)، ان المقصود بالشيخوخة والتعمير هو انخفاض الفعاليات الحيوية بصورة تدريجية او مفاجئة في الاوراق الناضجة. او

تحطم الكلوروفيل والبروتينات والاحماض النووية والرايبوسومات (Sarath, et al., ١٩٨٦)، او تغير في مكونات وخواص الغشاء البلازمي (Ben-Yehoshua, ١٩٨٦; الخفاجي, ٢٠٠١)، او تناقص المحتوى الاوكسيني بزيادة عمر الاوراق (Hartmann, et al., ١٩٨٨)، او عمر عقل الماش (العلواني, ١٩٩٨). كما ان حدوث الشيخوخة في النباتات الحولية وثنائية الحول يكون اقل وضوحاً مما هو عليه في النباتات المعمرة Perennial، مما يجعل من الصعب وضع بداية واضحة للتعمير والشيخوخة في النبات الكامل، أما على مستوى الاعضاء فيصعب التمييز بين النهج الوراثي المؤدي الى تعмир العضو والشيخوخة المفروضة عليه من قبل النبات الكامل (Dhindse, et al., ١٩٨٢).

إنّ لظاهرة التعمير اكثر من مفهوم، يمكن تحديدها بحسب الظاهرة الفسيولوجية المدروسة الى :

اولاً: عبارة عن التغيرات البايوكيميائية والوراثية التي تؤدي الى الشيخوخة التدريجية فالموت للخلية، او الكائن الحي (Coombs, ١٩٨٦).

ثانياً: فقدان او قلة استجابة الأنسجة النباتية للاوكسين (محمد واليونس, ١٩٩١).

ثالثاً: الظاهرة التي تمتاز بكونها هدمية Degenerative، متدرجة Progressive يتناقص فيها بنسب DNA (Wel, ١٩٩٢)، و RNA (Zalewski, ١٩٩٢)، والبروتينات (Lalaguna & Agudo, ١٩٨٩)، والدهون المفسفرة (Reuzeau, et al. ١٩٩٢)، والكلوروفيل . حيث تمتاز بارتباطها بزيادة فعالية عدد كبير من الانزيمات المحللة Hydrolyzing Enzymes (Kar & Mishra, ١٩٧٦) مثل انزيم Chlorophyllase, Lipoxigenase, Protease, RNase, DNase.

اما بدلالة تكوين الجذور العرضية في العقل، فانها تعني انخفاض قابلية العقل المعمرة على تكوين الجذور العرضية قياساً بالعقل الطرية (Shaheed, ١٩٨٧)، وقد اشار الاخير الى انخفاض استجابة تجذير عقل الماش تدريجياً عندما يتم تعميها في الماء المقطر قبل معاملتها بالاوكسين، قياساً بالعقل الطرية، حيث تكون استجابتها للتجذير على اشدها. وقد اشار من خلال دراساته على عقل الماش *Phaseolus aureus* var. Berkin الى عدة نقاط منها:
اولاً: انخفاض معدل النتج Transpiration في العقل المعمرة، بزيادة مدة التعمير قياساً بالعقل الطرية.

ثانياً: انخفاض معدل اخذ الاوكسين Auxin Uptake المجهز قاعدياً للعقل، الذي قد يرتبط مع انخفاض النتج في العقل المعمرة ايضاً.

ثالثاً: انخفاض معدل الانتقال العلوي للاوكسين Acropetal Transport of Auxin من منطقة الهايبوكوتيل باتجاه الاوراق في العقل المعمرة، بغض النظر عن الكمية التي تم اخذها من قبل الهايبوكوتيل العقل المعمرة.

رابعاً: انخفاض معدل الانتقال القاعدي للاوكسين المجهز للاوراق Basipetal Transport of Auxin في العقل المعمرة، في حالة معاملة الاوراق الاولية بـ IAA⁻¹ C (Foliar Application)، عند متابعة انتقاله وتجمعه في منطقة نشوء الجذور العرضية (الهايبوكوتيل).

اشار Delafuente و Leopold (١٩٧٠) الى تلف او تعطيل قابلية الأنسجة في نقل الاوكسين خلال عملية التعمير في سيقان زهرة الشمس، واعزا سبب ذلك الى انخفاض عدد المواقع المتوافرة للعقل، او زيادة قابلية الأنسجة في تحطيم او تقليل حركة الاوكسين، الامر الذي يؤدي الى انخفاض استجابة التجذير. وقد اشار العلواني (١٩٩٨) لاحقاً من خلال دراساته على

عقل الماش، الى ان سبب انخفاض استجابة التجذير يعود الى قلة المحتوى الاوكسيني (الفرضية الاولى) وانسداد الاوعية الخشبية بمادة السوبرين، التي تحد من صعود الاوكسين المجهز قاعدياً للعقل المعمرة خلال اوعية الخشب المغلقة (الفرضية الثانية). والتجمع في الاوراق، ومن ثم قلة نزوله وتجمعه في منطقة نشوء الجذور العرضية، كما اكد الخفاجي (٢٠٠١) انخفاضاً معنوياً في كمية البروتين والدهون المفسفرة، وبنسبة ٢١%، ٥٠% على التوالي في العقل المعمرة قياساً بالعقل الطرية، وزيادة في النسبة المئوية للالكتروليطات الناضجة بدلالة التوصيل الكهربائي اثناء التعمير. ووجد ايضاً زيادة في معدل نضوح ايونات Ca^{+2} , Mg^{+} , Na^{+} , K^{+} ، وزيادة في معدل امتصاصها، كمؤشر لتاثير ظاهرة التعمير في اضطراب النفاذية (الفرضية الثالثة) للاغشية السايټوبلازمية بدلالة استجابة التجذير في عقل الماش *Phaseolus aureus* Roxb. وان التعمير يؤدي ايضاً الى اضطراب ترتيب اغشية البلاستيدات الخضراء وتحطيم الكلوروفيل فيها، مما يؤدي الى انخفاض معدل البناء الضوئي (Dale, ١٩٨٢). علاوة على ذلك فقد اشارت سالم (٢٠٠٠) الى انخفاض الحالة الغذائية Nutritional Status في العقل المعمرة قياساً بالطرية (الفرضية الرابعة)، فيما يتعلق بالبروتين والكاربوهيدرات والعناصر المعدنية كالصوديوم والبوتاسيوم والمغنيسيوم، باستثناء الكالسيوم.

١٠-١: اسباب ظاهرة التعمير Causes of Aging

اقترح العديد من الفسيولوجيين النباتيين عدة اسباب لظاهرة التعمير في انظمة تجريبية مختلفة. فقد تمكن العلواني (١٩٩٨) من التحقق من فرضيتين في نظام تجريبي واحد يتمثل بعقل الماش، وبدلالة تكوين الجذور العرضية، وهما الفرضية المتعلقة بانسداد الاوعية الخشبية Blockage of Xylem Vessels، والفرضية المتعلقة بانخفاض المحتوى الاوكسيني خلال مرحلة التعمير. كما تمكنت سالم (٢٠٠٠) من التحقق من صحة الفرضية المتعلقة بالحالة الغذائية Nutritional Status في نفس النظام التجريبي (عقل الماش). زيادة على ذلك تمكن الخفاجي (٢٠٠١) من التحقق من صحة الفرضية المتعلقة باضطراب النفاذية Permeability باعتماد النظام التجريبي ذاته، أما بقية الفرضيات قيد الدراسة فهي:-

- ١- انخفاض العوامل المرافقة للاوكسين Co-factors: تساهم هذه المركبات في عملية تكوين الجذور في العقل (Wall, et al., ١٩٨٠) ففي العقل المعمرة ربما يقل معدل تخليق وانتقال هذه المركبات الى الجزء القاعدي مما يؤثر سلبياً في معدل تكوين الجذور في العقل.
- ٢- تكون الكالوز Callose: قد تتكون خلال مرحلة التعمير مواد كاربوهيدراتية (كلوكوز) تتجمع في الصفائح المنخلية (Sieve Plates) للحاء (Ulrich, ١٩٦٢)، مسببة منع نزول الاوكسين والعوامل المرافقة الى قواعد العقل، مما يؤثر سلبياً في معدل تكوين الجذور.
- ٣- زيادة فعالية انزيم اندول حامض الخليك-اوكسيديز (IAA-oxidase) الذي يمنع تجمع الاوكسين الى المستوى الملائم لطور النشوء، وتكوين البادئات الجذرية Root Primordia. حيث يتطلب هذا الطور مستوى عالياً من الاوكسين، وفعالية واطئة من انزيم IAA-oxidase على نقيض الطور اللاحق للنمو والتكشف (Chibbar, et al., ١٩٧٩).
- ٤- قلة تواجد المركبات الفينولية ودورها التعاضدي Auxin-Synergistic في عملية تكوين الجذور العرضية لدورها في حماية الاوكسين من الاكسدة بواسطة الانزيم IAA-oxidase (Zenk & Mullar, ١٩٦٣).

٥- زيادة مستوى هورمون حامض الابسيسيك Abscisic Acid خلال مرحلة التعمير مسبباً غلق الثغور، وقلة النتح (Atkinson, et al., ١٩٨٩)، مما يؤدي الى قلة ال-Uptake وعود الاوكسين المجهز قاعدياً الى العقل، مما يؤثر سلبياً على معدل تكوين الجذور العرضية فيها.

٦- فرضية الأكسدة (Oxidative Hypothesis) قيد الدراسة، التي سيتم شرح مضمونها عندما يتم التطرق الى موضوع الهدف من الدراسة.

١-١١: السيطرة على ظاهرة التعمير

اجريت العديد من الدراسات بهدف السيطرة على العمليات التي ترافق ظاهرة التعمير، من خلال اعاققتها Retardation او افسادها Offset او تأخيرها Delaying او ايقافها Stopping، جزئياً او كلياً. ان ازالة الازهار او الثمار او الاوراق الفتية، ماهي الا محاولات لتأخير ظاهرة التعمير عن طريق تقليل التنافس على المغذيات، ومنع او تأخير حركتها من الأنسجة المعمرة الى الاجزاء المتكشفة حديثاً (Klubertanz, et al., ١٩٩٦). وقد اشار Abraham و Reinhold (١٩٨٠) الى ان الضرر الذي يصيب الغشاء البلازمي للخلايا اثناء تعمير أوراق نبات المطاط *Centranthus ruber*، الذي يؤدي الى زيادة معدل الامتصاص، قد تم ايقافه كلياً من خلال معاملة الاوراق اثناء التعمير بمادة السيرالين Ceralin وكبريتات الكالسيوم $CaSO_4$. كما اشارت ابو التمن (٢٠٠٣) الى ان تفعيل المستخلص المائي للزنجبيل Ginger باضافة $(NH_4)_2SO_4$ بتركيز (٠.٠٢٥%) و Glucose بتركيز (١، ١.٥، ٢) %، ادى الى زيادة معنوية احصائياً في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة قياساً بالعقل الطرية المعاملة بالاكسين.

ان معظم المحاولات التي اجريت للسيطرة على ظاهرة التعمير تمت في عقل الماش، بعضها فشلت، والبعض الاخر نجحت في السيطرة على ظاهرة التعمير جزئياً او كلياً. فمن المحاولات التي فشلت في ايقاف ظاهرة التعمير في عقل الماش، محاولات Shaheed (١٩٨٧) باستعمال:

- ١- البورون بتركيز $10 \mu g/ml$.
- ٢- مركبات البولي-امين (Polyamines) مثل Spermine بتركيز $(10^{-12} - 10^{-7})$ مولار.
- ٣- ازالة الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل ($3mm$) Excision of the Base Part of Hypocotyl. وقد فشل Shaheed (١٩٩٧) في محاولة اخرى، باستعمال القلويدات المصنعة Synthetic Alkaloids مثل 8 -Hydroxy Quinoline، Harmalol، Nicotine، وجميعها بتركيز $(10^{-11} - 10^{-3})$ مولار. زيادة على ذلك، فقد فشلت سالم (٢٠٠٠) في السيطرة على ظاهرة التعمير عند حفظ العقل في محلول كلوريد الصوديوم وكلوريد البوتاسيوم خلال مدة التعمير.

أما المحاولات التي نجحت في ايقاف ظاهرة التعمير جزئياً فهي محاولات Shaheed (١٩٨٧) وتمثلت بما يأتي:-

- ١- حفظ العقل خلال مدة التعمير في محاليل مخففة من (IBA)، (IAA)، بتركيز $(10^{-9} - 10^{-8})$ مولار.
- ٢- تعريض العقل المعمرة لظروف الظلام التام Darkness خلال مدة التعمير، نجح في ايقاف ظاهرة التعمير بنسبة ٧٣% بدلالة تكوين الجذور العرضية.

٣- تأثير الفعل المتبادل بين البورون والاكسين، وازالة الجزء القاعدي من العقل نجح في ايقاف ظاهرة التعمير بنسبة ٥٤% ونجح Shaheed (٢٠٠٣) ايضاً في ايقاف ظاهرة التعمير جزئياً عند حفظ العقل خلال مدة التعمير بالمستخلصات المائية لبذور المعدنوس والحلبة بتركيز ١% و ٠.١% على التوالي. وإن حفظ العقل بالمستخلصات المائية لبذور الخس والحلبة والبابونك بتركيز ١٠% و ٠.١% و ١% على التوالي، اوقف ظاهرة التعمير جزئياً (العلواني، ١٩٩٨). ومن المحاولات الاخرى التي اوقفت ظاهرة التعمير جزئياً، حفظ العقل خلال مدة التعمير في محلول السكروز بتركيز ١.٥% (سالم، ٢٠٠٠).

إن المحاولات التي نجحت في ايقاف ظاهرة التعمير كلياً تمثلت بمحاولات Shaheed (١٩٩٧) عند حفظ العقل خلال التعمير بمحاليل عالية التركيز (١٠^{-٣}) مولار من حامض السيناميك Cinnamic Acid وحفظ العقل بالمستخلصات المائية لبذور الحلبة بتركيز ١% (Shaheed, ٢٠٠٣). ومحاولات العلواني (١٩٩٨) عند حفظ العقل بالمستخلصات المائية لبذور الينسون ١% والقيصوم ١% وحبّة البركة ١% والقريص ٠.١%. ومحاولات الخفاجي (٢٠٠١) عند حفظ العقل بالمستخلصات المائية لبذور المعدنوس ١% ، زيادة على محاولات ابو الستمن (٢٠٠٣) عند حفظ العقل بمحاليل النيكوتين Nicotine والكلوكوز Glucose وحامض الاسكوربيك Ascorbic Acid والسكروز Sucrose بتركيز [١٠^{-٧}، ١٠^{-٥}، ١٠^{-٣}] مولار و (١.٥١%) و (٤٠٠) جزء بالمليون و (١.٥%) على التوالي، حيث تم ايقاف ظاهرة التعمير كلياً، واستجابت العقل للمعاملة الاوكسينية كما لو كانت عقلاً طرية.

١٢-١: الهدف من الدراسة

يهدف البحث الى تخمين او معرفة تأثير عمليات الاكسدة Oxidative Processes التي يفترض انها تزداد خلال ظاهرة التعمير Aging في عقل الماش، بدلالة تخليق الاوكسين IAA. ثم امكانية تخفيف ذلك التأثير من خلال معرفة العوامل المرتبطة بميكانيكات الدفاع المضادة للاكسدة Anti-Oxidant Defense Mechanisms والمتمثلة بالعناصر الضئيلة والفيتامينات والكلوتاثيون والمركبات الفينولية والسكريات قيد الدراسة، مما يزيد من امكانية قابلية تجذير العقل المعمر بهذه المركبات ، او يحافظ على استجابتها كما في العقل الطرية. وقد تضمنت الدراسة المحاور الاتية:

(A) المحور الاول – الجانب الفسيولوجي ويتضمن:

- ١- تأثير ظاهرة التعمير في استجابة التجذير في العقل المستحثة بالاوكسين.
- ٢- معرفة استجابة التجذير في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland الكاملة والمنقوصة لبعض العناصر لمدة عشرة ايام وكما يأتي:-
 - (أ) محلول مغذي كامل . (ب) محلول مغذي ينقصه Zn. (ج) محلول مغذي ينقصه Mn. (د) محلول مغذي ينقصه B. (هـ) محلول مغذي ينقصه Cu. (و) محلول مغذي ينقصه Fe.
- ٣- دراسة تأثير عنصر السليينيوم (Se) في استجابة التجذير في العقل.
- ٤- معرفة استجابة التجذير في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية لمدة عشرة ايام في المحاليل المحورة Modified Solution التالية:

- (أ) محلول محور كامل . (ب) محلول محور ينقصه Se. (ج) محلول محور ينقصه Zn.
- (د) محلول محور ينقصه Mn. (هـ) محلول محور ينقصه B. (و) محلول محور ينقصه Cu.

(ز) محلول محور ينقصه Fe. (ح) محلول محور ينقصه (Mn, Zn, Se). (ي) محلول محور ينقصه (Fe, Cu, B).

٥- معرفة استجابة التجذير في العقل المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام والمعاملة خلال مدة التعمير بمحاليل مختلفة، كما هو عليه في الفقرة (٤) من المحور الاول (من آ-ي).

٦- دراسة تأثير بعض السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة التجذير في العقل.
٧- معرفة استجابة التجذير في العقل المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام والمعاملة خلال مدة التعمير بمحاليل وتراكيز مختلفة من مضادات الاكسدة الآتية:

(أ) فيتامين (C) Ascorbic Acid
(ب) كلوتاثيون Glutathione (GSH)
(ج) بعض المركبات الفينولية Phenolic Compounds

(B) المحور الثاني – الجانب البايوكيميائي:

ويتضمن تقدير الاوكسين (IAA) كميًا بطريقة Spectrophotometry في الأنسجة النباتية (منطقة السويقة الجنينية تحت الفلق Hypocotyl) لكل حالة من الحالات المذكورة في الفقرة ٤، ٥، ٦ و ٧ قبل وبعد معاملات التعمير. كما تضمن تقدير الاوكسين (IAA) كميًا في الاوراق والسويقات الجنينية فوق الفلق Epicotyl والسويقات الجنينية تحت الفلق Hypocotyl في العقل الطرية والمعمرة في الماء المقطر، لمعرفة كمية الاوكسين الموجودة اصلاً، وكذلك توزيعها في اجزاء العقلة.

الفصل الثاني

المواد وطرائق العمل Materials and Methods

١-٢: مصدر البذور Source of Seeds

استعملت بذور الماش من صنف *Phaseolus aureus* Roxb. var. local لمحصول تشرين الاول - ٢٠٠٢ من محافظة بابل - قضاء المحاويل. وقد انتخبت البذور المتماثلة مظهرياً لغرض اجراء التجارب.

٢-٢: زراعة البذور Cultivation of Seeds

تم غسل البذور بماء الحنفية الجاري Current Water وتنقيتها لليلة كاملة Over Night، وزرعت البذور بشكل متجانس في خطوط متوازية وعلى مسافة ١ سم بين بذرة واخرى في نشارة الخشب Sawdust باستعمال احواض بلاستيكية مثقبة بابعاد (١٩×١٤×٦) سم. غطيت البذور بطبقة من نشارة الخشب سمكها ٢-٣ ملم ووضعنا الاحواض المثقبة داخل احواض بلاستيكية اعتيادية (غير مثقبة) بابعاد (٢٦ × ٢٠ × ٧) سم، واضيف لتر واحد من الماء المقطر او محاليل الاختبار بحسب نوع التجربة الى الاحواض الكبيرة، ثم تركت الاحواض تحت ظروف قياسية (اضاءة مستمرة، وبشدة ضوئية ٣٠٠٠-٣٥٠٠ لوكس، ودرجة حرارة (٢٥±١)م، ورطوبة نسبية (٦٠-٧٠%) في غرفة نمو Growth Chamber. وبعد بزوغ البادرات Seedlings Emergence اضيفت المحاليل بحسب الحاجة الى عمر عشرة ايام ثم انتخبت البادرات المتماثلة لتهيئة العقل واجراء التجارب.

٣-٢: تهيئة العقل Preparation of Cuttings

تحضر العقل من بادرات متماثلة بعمر عشرة ايام ١٠-Day Old Seedlings حسب طريقة Hess (١٩٦١) التي تمتاز باحتوائها على برعم طرفي صغير Terminal Bud، وزوج من الاوراق الاولى كاملة الاتساع Pair of Fully Expanded Primary Leaves، وسويقة جنينية فوق الفلق Epicotyl، وسويقة جنينية تحت الفلق Hypocotyl بطول ٣ سم تحت موقع ندب الفلق Cotyledenary Nodes، وذلك بعد ازالة المجموع الجذري Root System.

٤-٢: المعاملة القاعدية للعقل Basal Treatment of Cuttings

عُوملت الاجزاء القاعدية للعقل بمحاليل الاختبار بوضع العقل في انابيب زجاجية Glass Vials. تضمنت كل معاملة ثلاثة انابيب يتسع كل انبوب فيها لاربع عقل اي بواقع (١٢) عقلة للمعاملة الواحدة. يتطلب غمر السويقة الجنينية تحت الفلق التي طولها (٣) سم محلول حجمه (١٥) مل من محاليل الاختبار. وعندما يكون الهدف من المعاملة هو دراسة استجابة التجذير في العقل الطرية تعامل هذه العقل بالماء المقطر او الاوكسين (NAA) بتركيز ١٠^{-٤} مولار، او محاليل الاختبار الاخرى كالمحاليل المغذية Nutrient Solutions والمركبات الفينولية Phenolic Compounds وفيتامين C (Ascorbic Acid) والكلوتاثيون Glutathione والسكريات Sugars. يليها حساب معدل عدد الجذور.

٥-٢: معاملات التعمير Aging Treatments

لدراسة اسباب ظاهرة التعمير تحفظ العقل بعد اخذها مباشرة من البادرات في الماء المقطر لمدة ثلاثة ايام (Aging Period). او تحفظ في محاليل الاختبار لنفس المدة اعلاه لغرض السيطرة على ظاهرة التعمير. وعندما يكون الهدف هو دراسة استجابة التجذير في العقل المعمرة من الناحية الفسيولوجية تعامل هذه العقل بعد انتهاء مدة التعمير (ثلاثة ايام بالماء المقطر) بالاوكسين ($10^{-4}M$, NAA) لمدة ٢٤ ساعة، ثم تنقل الى حامض البوريك ($10 \mu g/ml$) لمدة ستة ايام اخرى. وفي النهاية يتم حساب معدل عدد الجذور.

٦-٢: حساب عدد واطوال الجذور والتحليل الاحصائي

تظهر الجذور العرضية على طول الهيبيكوتيل لكل عقلة في اربعة صفوف Four Rows كأسنان المشط، حيث يتم حساب عدد واطوال الجذور في العقل الطرية والمعمرة بعد الانتهاء من المعاملة بحامض البوريك (٦ ايام)، وذلك بازالة البشرة الممزقة بالملقط وتقطع الجذور بمستوى البشرة بشفرة حادة ويحسب عددها واطوالها لكل عقلة. اما بالنسبة للتحليل الاحصائي فقد استعمل التصميم تام التعشبية Completely Randomized Design واعتمدت قيمة (L.S.D) للموازنة بين المعاملات على مستوى احتمالية (٠.٠٥ و ٠.٠١) في جميع التجارب.

٧-٢: قياس مساحة الورقة النباتية Leaf Area

تم قياس مساحة الورقات الوسطى للاوراق الحقيقية الاولى - ثلاثية الوريقات 1-st True Tri-Foliated Leaf من العقل بحسب طريقة Stickler وجماعته (١٩٦١) وذلك باستعمال العلاقة الآتية:

$$\text{مساحة الورقة} = \text{طول الورقة (سم)} \times \text{اقصى عرض للورقة (سم)} \times 0.75$$

٨-٢: تحضير المحاليل Preparation of Solutions

١-٨-٢: محاليل التجذير Rooting Solutions

(A) الاوكسينات المصنعة Synthetic Auxins

تم تحضير محلول الاوكسين الصناعي (NAA) Naphthalene Acetic Acid بتركيز (10^{-4}) مولار اثناء المعاملة، وهو التركيز الامثل Optimum Concentration لتجذير نفس النوع من العقل (ابو التمن، ٢٠٠٣). حيث يذاب باضافة كمية قليلة من الكحول الايثيلي المطلق Absolute Alcohol ويكمل الحجم النهائي لل Stock الى الحجم المطلوب بالماء المقطر بحيث يكون تركيز الكحول النهائي (٢) مل لكل (١٠٠) مل من الماء المقطر. ان هذا التركيز غير مؤثر في عملية تكوين الجذور العرضية في عقل الماش (Middleton, et al. ١٩٧٨ a).

(B) حامض البوريك Boric Acid

تم تحضير حامض البوريك بتركيز (10 µg/ml) واستعمل وسطاً للتجذير وذلك لدور البورون الضروري في نمو وتكشف البادئات الجذرية الى جذور مرئية (Middleton, et al. 1978 b).

(C) المحاليل المغذية Nutrient Solutions

1- محلول Hoagland

استعمل محلول Hoagland المقترح من قبل Arnon و Hoagland عام 1940 في الزراعة المائية Solution Culture في تنمية بادرات نبات الماش Stock Plants، ومعاملة العقل بهدف معرفة استجابتها للتجذير كما في جدول (1).

2- محاليل Hoagland التي تنقصها بعض المغذيات

اعدت المحاليل المغذية التي تنقصها بعض المغذيات لظهار تأثير نقص بعض العناصر الغذائية في نمو النبات واستجابة العقل للتجذير كما في جدول (2).

جدول (1): تركيب المحلول المغذي الذي اقترحه Hoagland و Arnon (1940).

g litre ⁻¹ distilled water		mg litre ⁻¹ distilled water	
Salt	Concentration	Salt	Concentration
KNO ₃	1.02	H ₃ BO ₃	2.86
Ca(NO ₃) ₂	0.49	MnCl ₂ ·4H ₂ O	1.81
NH ₄ H ₂ PO ₄	0.23	CuSO ₄ ·5H ₂ O	0.08
MgSO ₄ ·7H ₂ O	0.49	ZnSO ₄ ·7H ₂ O	0.22
		H ₂ MoO ₄ ·H ₂ O	0.09
		FeCl ₂	0.5%
		Tartaric acid	0.4%
			0.6 ml per litre added 3 times weekly

جدول (2): اعداد محاليل Hoagland الكاملة والمنقوصة لبعض العناصر (Full Strength).

Salt Solution	Macronutrient				Micronutrient					
	g litre ⁻¹ distilled water				mg litre ⁻¹ distilled water					
	KNO ₃	Ca(NO ₃) ₂	NH ₄ H ₂ PO ₄	MgSO ₄ ·7H ₂ O	H ₃ BO ₃	MnCl ₂ ·4H ₂ O	CuSO ₄ ·5H ₂ O	ZnSO ₄ ·7H ₂ O	H ₂ MoO ₄ ·H ₂ O	FeCl ₂ ·0.5% Tartaric acid 0.4%
ماء مقطر	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
محلول مغذي كامل	1.02	0.49	0.23	0.49	2.86	1.81	0.08	0.22	0.09	0.6 مل
محلول مغذي ينقصه Zn	1.02	0.49	0.23	0.49	2.86	1.81	0.08	-	0.09	0.6 مل
محلول مغذي ينقصه Mn	1.02	0.49	0.23	0.49	2.86	-	0.08	0.22	0.09	0.6 مل
محلول مغذي ينقصه B	1.02	0.49	0.23	0.49	-	1.81	0.08	0.22	0.09	0.6 مل
محلول مغذي ينقصه Cu	1.02	0.49	0.23	0.49	2.86	1.81	-	0.22	0.09	0.6 مل
محلول مغذي ينقصه Fe	1.02	0.49	0.23	0.49	2.86	1.81	0.08	0.22	0.09	-

حضرت محاليل Hoagland غير الكاملة بطرح الاملاح الحاوية على المغذيات الصغرى المراد دراسة تأثيرها.

٣- تحضير محاليل ثنائي اوكسيد السلينيوم SeO_2

استعمل محلول ثنائي اوكسيد السلينيوم بثمانية تراكيز وهي (٠.٠٠١، ٠.٠١، ٠.١، ١، ١٠، ٣٠، ٥٠، ١٠٠) جزء بالمليون. وحضرت باذابة ٠.٠٢ غرام من ثنائي اوكسيد السلينيوم في ٢٠٠ مل. من الماء المقطر للحصول على تركيز (١٠٠) جزء بالمليون كخزين (Stock Solution) ثم خففت لتحضير التراكيز المتبقية اعلاه باستعمال القانون الآتي:-

$$\text{حجم المحلول الاصيلي (الخزين)} = \frac{\text{الحجم المطلوب} \times \text{التركيز المطلوب}}{\text{تركيز الخزين}}$$

٤- تحضير المحاليل المحورة Modified Solutions

تم استنباط محاليل جديدة على غرار محلول Hoagland وبنصف قوة (Half Strength) كاملة أو منقوصة لبعض العناصر، وذلك باضافة عنصر السلينيوم بهيأة مركب ثنائي اوكسيد السلينيوم SeO_2 بتركيز (١٠) جزء بالمليون واستعملت بشكل تمهيدي في تنمية النباتات الام (Stock Plants). وكانت النتيجة ان ثببت نمو النباتات، حيث كشفت عن بادرات قصيرة قياساً بالنباتات النامية في المحاليل المحرومة من السلينيوم او ماء الحنفية. وعليه استعملت محاليل Hoagland والمحاليل المحورة بثلاث قوى (Full, Half and Quarter Strength) كما في جدول (٧) متضمنة عنصر السلينيوم بتركيز (١، ٠.٥، ٠.٢٥، ٠.١، ٠.٠٥، ٠.٠٢٥) جزء بالمليون بهدف معرفة استجابة العقل للتجذير ومعرفة التركيز الامثل لثنائي اوكسيد السلينيوم في المحلول المحور. وبناءً على ذلك حضرت المحاليل المحورة باستعمال SeO_2 بتركيز (٠.٥) جزء بالمليون وكانت النتيجة سلبية، كذلك حيث كشفت عن بادرات شاحبة متطاولة ذات اوراق صغيرة. وفي محاولة اخيرة تم اعتماد تركيز (٠.٠١) جزء بالمليون من SeO_2 جدول (٦) كتركيز امثل ضمن مكونات محلول Hoagland وبنصف قوة في تنمية النباتات الام وتجزير العقل. وعليه تم اعداد المحاليل المحورة الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر كما في جدول (٤). اما تركيب المحلول المغذي المحور الكامل بوجود (SeO_2) بتركيز ٠.٠١ جزء بالمليون فيوضحه جدول (٣).

جدول (٣): تركيب المحلول المغذي المحور Modified Solution الكامل (Half Strength)

g litre ⁻¹ distilled water		mg litre ⁻¹ distilled water	
Salt	Concentration	Salt	Concentration
KNO ₃	٠.٥١	H ₂ BO ₃	١.٤٣
Ca(NO ₃) ₂	٠.٢٤٥	MnCl ₂ · ٤H ₂ O	٠.٩٠٥
NH ₄ H ₂ PO ₄	٠.١١٥	CuSO ₄ · ٥H ₂ O	٠.٠٤
MgSO ₄ · ٧H ₂ O	٠.٢٤٥	ZnSO ₄ · ٧H ₂ O	٠.١١
		H ₂ MoO ₄ · H ₂ O	٠.٠٤٥
		FeCl ₂	} ٠.٣ ml per litre added ٣ times weekly
		Tartaric acid	
		SeO ₂	٠.١

جدول (٤): اعداد المحاليل المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half Strength).

Salt	Macronutrient				Micronutrient						
	g litre ⁻¹ distilled water				mg litre ⁻¹ distilled water						
Solution	KNO ₃	Ca(NO ₃) ₂	NH ₄ H ₂ PO ₄	MgSO ₄ ·7H ₂ O	H ₃ BO ₃	MnCl ₂ ·4H ₂ O	CuSO ₄ ·5H ₂ O	ZnSO ₄ ·7H ₂ O	H ₂ MoO ₄ ·H ₂ O	Tartaric acid ٠.٣% FeCl ₃ ٠.٢٥%	SeO ₃
ماء مقطر	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-	-
محلول مغذي كامل	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	٠.٩٠٥	٠.٠٤	٠.١١	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	٠.١
محلول مغذي ينقصه Se	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	٠.٩٠٥	٠.٠٤	٠.١١	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	-
محلول مغذي ينقصه Zn	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	٠.٩٠٥	٠.٠٤	-	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	٠.١
محلول مغذي ينقصه Mn	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	-	٠.٠٤	٠.١١	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	٠.١
محلول مغذي ينقصه B	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	-	٠.٩٠٥	٠.٠٤	٠.١١	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	٠.١
محلول مغذي ينقصه Cu	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	٠.٩٠٥	-	٠.١١	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	٠.١
محلول مغذي ينقصه Fe	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	٠.٩٠٥	٠.٠٤	٠.١١	٠.٠٤٥	-	٠.١
محلول مغذي ينقصه Se, Zn, Mn	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	-	٠.٠٤	-	٠.٠٤٥	٠.٣ مل لكل لتر	-
محلول مغذي ينقصه B, Cu, Fe	٠.٥١	٠.٢٤٥	٠.١١٥	٠.٢٤٥	١.٤٣	٠.٩٠٥	-	٠.١١	٠.٠٤٥	-	٠.١

حضرت المحاليل المغذية المحورة المنقوصة بطرح الأملاح الحاوية على المعينات الصغرى المراد دراسة تأثيرها.

(D) تحضير محلول حامض الاسكوريك Ascorbic Acid Solution

استعمل محلول حامض الاسكوريك بسنة تراكيز وهي (٥٠، ١٠٠، ٣٠٠، ٢٠٠، ٤٠٠، ٥٠٠) جزء بالمليون. وحضر هذا المحلول طازجاً خلال التجربة بإذابة ٠.١٢٥ غرام من الحامض في ٢٥٠ مل، من الماء المقطر كخزين بتركيز (٥٠٠) جزء بالمليون. ثم خفف لتحضير بقية التراكيز اعلاه.

(E) تحضير المركبات الفينولية Phenolic Compounds

حضرت المركبات الفينولية بأربعة تراكيز وهي (١٠^{-٣}، ١٠^{-٥}، ١٠^{-٧}، ١٠^{-٩}) مولار. وقد استعملت مجموعتان من المركبات الفينولية. المجموعة الاولى تتكون من اربعة مركبات تختلف عن بعضها في عدد مجاميع الهيدروكسيل (OH) وتشمل (Gallic Acid, Caffeic Acid, o-Coumaric Acid, Cinnamic Acid). اما المجموعة الثانية فتعتمد على موقع مجاميع الهيدروكسيل (OH) وتضم (p-Hydro Quinone, m-Hydroxyl Resorcinol, o-Hydroxy Catechol, Phenol).

وقد استعمل التركيز (10^{-3}) كخزين Stock ثم خفف لتحضير التراكيز الباقية وهي (10^{-5} , 10^{-7} , 10^{-9}).

(F) تحضير محلول الكلوتاثيون Glutathione Solution

تم تحضيره باذابة 0.1152 غرام من الكلوتاثيون في (75) مل من الماء المقطر كخزين بتركيز (5×10^{-3}) مولار. ثم خفف لتحضير بقية التراكيز. حيث استعمل الكلوتاثيون بعشرة تراكيز وهي (10^{-1} , 10^{-2} , 10^{-3} , 10^{-4} , 10^{-5} , 10^{-6} , 10^{-7} , 10^{-8} , 10^{-9} , 10^{-10}) مولار.

(G) تحضير محاليل السكريات Sugar Solution

استعملت ثلاثة انواع من السكريات وهي الكلوكوز والفركتوز والسكروز، بثلاثة تراكيز وهي 1% و 2% و 3%. وقد حضرت محاليلها باذابة (4.5) غم من السكر في (100) مل من الماء المقطر كخزين بتركيز 3%. ثم خفف لتحضير التراكيز المتبقية اعلاه.

٢-٨-٢: المحاليل المستخدمة في استخلاص وتقدير الاوكسين (IAA)

١- 80% Ethanol.

٢- محلول كبريتات الامونيوم Ammonium Sulphate Solution

يحضر من اذابة (80) غرام من كبريتات الامونيوم ويكمل بالماء المقطر الى حجم 100 مل لغرض الحصول على محلول مشبع 80%. يضاف 50 سم³ من هذا المحلول الى المستخلص النباتي الناتج من استعمال (1-5) غرام من النسيج النباتي (Atsumi, et al. 1976).

٣- Diethyl ether.

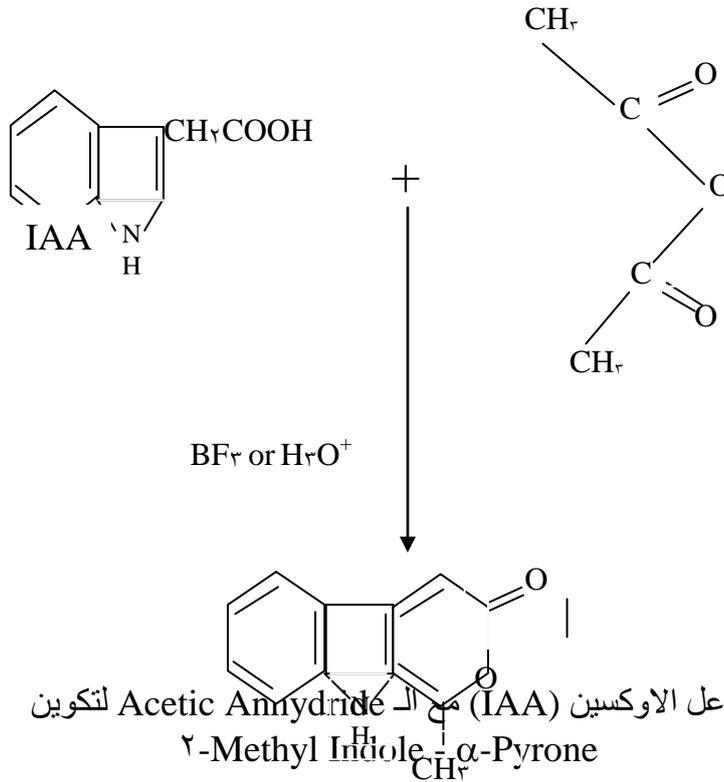
٤- HCl [20% (V/V)] (Atsumi, et al. 1976).

٥- Acetic Acid -3- (IAA).

٦- Acetic Anhydride.

٩- تقدير الاوكسين (IAA) كميًا Quantitative Determination of IAA

تُعد طرائق الفحص الفلورومتريّة Fluorimetric Assay واجهزة المطياف الضوئي Spectrophotometry (وهي موضوع بحثنا هذا) من اكثر الطرائق تخصصاً لانها تعطي معدلات عالية من الدقة والحساسية في التقديرات الكمية للاوكسين (IAA) من كميات قليلة من المواد النباتية. تستند هذه الطريقة الى تفاعل الاوكسين (IAA) مع الـ Acetic Anhydride بوجود عامل مساعد Catalyst لتكوين مركب 2-Methyl Indole - α -Pyrone ذي اللون الاحمر - البرتقالي (Plieninger, *et al.* 1970; Stoessl & Venis, 1964; كما في شكل (٣)).



كرس هذا الجزء من البحث لتقدير كمية الاوكسين (IAA) في العقل الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نبات الماش المحفوظة في الماء المقطر او محاليل الاختبار. حيث تم استخلاص الاوكسين (IAA) بحسب طريقة Stoessl و Venis (1970) من الاوراق الاولية مع البراعم الطرية، والسويقات الجنينية فوق الفلق، والسويقات الجنينية تحت الفلق باستعمال مذيبات عضوية، مع اجراء بعض التحويلات وكما يأتي:-

يؤخذ (١) غم من النسيج النباتي وبواقع مكررين ويهضم في ستة حجوم من الايثانول ٨٠% بوساطة هاون خزفي. ثم يستخلص الخليط من خلال طبقتين من قماش الململ. يجمع الراشح بعد ذلك ويختزل بتعريضه لدرجات حرارية تعادل (٤٠) درجة مئوية. ثم يشبع المحلول المائي المتبقي بوساطة كبريتات الامونيوم Ammonium Sulphate. يرشح البروتين المترسب بوساطة ورق ترشيح Watmann No.١ باستعمال قمع بخنر، ويضبط الـ pH للراشح الصافي على ٢.٥. ثم يستخلص ثلاث مرات بوساطة الايثر Ether باستعمال قمع فصل صغير، وتجفف المستخلصات الحاوية على الايثر بدرجة

حرارة الغرفة. يضاف (٢.٥) مل من الـ Acetic Anhydride و(٢.٥) مل من الـ Tri Fluoro Acetic Acid او قطرتان من حامض الكبريتيك Sulfuric Acid مع التحريك المستمر، حيث تتفاعل هذه المركبات مع الاوكسين IAA لتكوين Indolo- α -Pyrone الاحمر - البرتقالي، وبدلالة هذا المركب تقرأ الكثافة الضوئية Optical Density بجهاز المطياف ٦٠١ Spectronic بطول موجي ٤٤٩ نانومتر، باعتباره الطول الموجي الامثل لقياس الامتصاصية Absorbance مقابل تراكيز الاوكسين شكل (٢). اما المعيار Blank فيمثل (٥) مل من كحول الايثانول المطلق ويستعمل لمعايرة الاجهزة. ولرسم المنحنى القياسي تم تحضير المركب ٢-Methyl Indole - α -Pyrone من اذابة غرام واحد من الاوكسين (IAA) النقي في (٢.٥) مل من الـ Acetic Anhydride و (٢.٥) مل من الـ Tri Fluoro Acetic Acid او قطرتين من حامض الكبريتيك. ثم جفف بعد ذلك واخذت منه الاوزان الآتية (١٩.٩, ٣٩.٨, ٥٩.٧, ٧٩.٦, ٩٩.٥) ملغم باستعمال القانون الآتي:

$$mM = \frac{W}{MW} \times \frac{1000}{V}$$

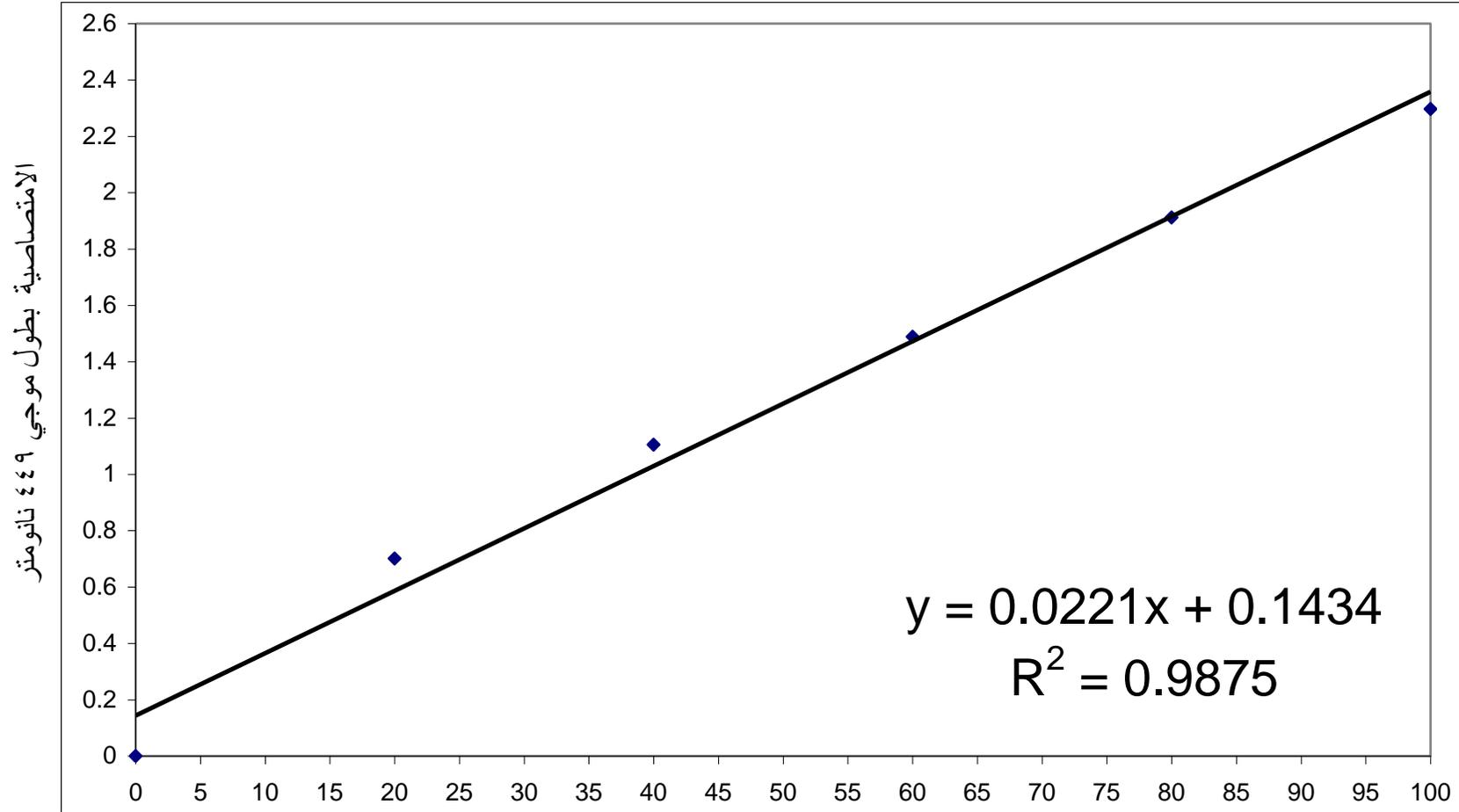
mM = ملي مولر

W = الوزن

$M.W$ = الوزن الجزيئي

V = الحجم المطلوب (مل)

حيث اذبيت كل منها في (٥) مل من الايثانول المطلق للحصول على التراكيز الآتية: (٢٠, ٤٠, ٦٠, ٨٠, ١٠٠) ملي مولر على التوالي، بعد ذلك تقرأ الكثافة الضوئية لكل تركيز وحسب السياق اعلاه، يليها رسم المنحنى القياسي شكل (٤) وتقدير تركيز الاوكسين في العينات النباتية من خلاله.



تركيز الاوكسين IAA (ملي مول)

شكل (٤) : المنحنى القياسي لتراكيز مختلفة من الاوكسين (IAA) والامتصاصية بطول موجي ٤٤٩ نانومتر. حيث $y =$ الامتصاصية.
 $x =$ التركيز.

الفصل الثالث

النتائج Results

٣-١ : المحور الاول : الجانب الفسيولوجي

٣-١-١ : استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة (Full Strength) لمدة عشرة ايام.

بهدف معرفة تأثير نقصان العناصر المغذية الضئيلة في استجابة تجذير عقل الماش، استعملت بشكل تمهيدي محاليل Hoagland الكاملة أو المنقوصة (Full Strength) في تنمية البادرات تحت ظروف قياسية، ولمدة عشرة ايام. يشير جدول (A-٥) الى أن العقل الطرية غير المعاملة بالاكسين (عينة السيطرة العامة)، اي المعاملة بالماء المقطر والمنقولة الى حامض البوريك لمدة ستة ايام، قد كشفت عدداً من الجذور يساوي (٢٢.٤١) جذراً في العقلة الواحدة. إن هذه الاستجابة تعزا الى تأثير الاكسين الطبيعي (Endogenous Auxin). أما العقل الطرية المستحثة بالاكسين ($10^{-4}M$, NAA) لمدة ٢٤ ساعة، فقد كشفت عدداً من الجذور في العقلة الواحدة يساوي (٦٦.١٦) جذراً، أي بنسبة زيادة قدرها (١٩٥.٢%). ان هذه الزيادة تعزا الى الدور التحفيزي للاكسين المجهز من الخارج (Exogenous Auxin). كما ان ارتفاع نسبة عدد الجذور في العقل الطرية المستحثة بالاكسين (٦٦.١٦) جذراً قياساً بعينة السيطرة العامة (٢٢.٤١) جذراً (غير المستحثة). قد صاحبه انخفاض في معدل طول الجذور (١٠) ملم قياساً بعينة السيطرة العامة (١٥) ملم، اي بنسبة انخفاض قدرها (٣٣.٣%). وقد تزامن ذلك ايضاً مع انخفاض معدل مساحة الورقات الوسطى للاوراق الحقيقية الاولى - ثلاثية الوريقات 1-st True Tri-foliated Leaf (٠.٢٩٠) سم^٢ قياساً بعينة السيطرة (٠.٩٣٦) سم^٢، اي بنسبة انخفاض قدرها (٦٩.٠١%). أما بخصوص العقل المعمرة، فان حفظ العقل لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر، ونقلها الى حامض البوريك من دون معاملة اوكسينية (جدول B-٥) قد كشفت عن (١٥.٥) جذراً في العقلة الواحدة قياساً بالعقل الطرية غير المعاملة (٢٢.٤١)، اي انها ادت الى خفض استجابة التجذير بنسبة (٣٠.٨%). في حين ان العقل المعمرة في الماء المقطر، والمستحثة بالاكسين (جدول A-٥) قد كشفت (٥٨.٣٣) جذراً في العقلة الواحدة، أي ان استجابة التجذير قد انخفضت بنسبة (١١.٨%) قياساً بالعقل الطرية المستحثة بالاكسين (٦٦.١٦)، وهذا يعود الى العمليات التي تحدث خلال ظاهرة التعمير. وبهدف السيطرة على هذه العمليات التي تحدث خلال التعمير، ومعرفة تأثير العناصر المغذية استعملت عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة (Full Strength) لأحد المغذيات قيد الدراسة.

ان النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العقل الماخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Zn (pH=٥.٣, ٥.٥, ٥.٤, ٥.٤, ٥.٣) على التوالي

(جدول 5-A) هي (٥١.٤١, ٥٣.٢٥, ٤٦.٢٥, ٤٩.٨٣, ٤١.٠٨) جذراً على التوالي. وكانت نسبة الانخفاض في معدل عدد الجذور قياساً بعينة السيطرة (٥٨.٣٣) جذراً (pH=٥.٦) ، بعثها ١٠٠% هي (١١.٩%، ٨.٧%، ٢٠.٧%، ١٤.٦%، ٢٩.٦%) على التوالي. وان هذه القيم لا تختلف معنوياً من الناحية الاحصائية، باستثناء المعاملات التي ينقصها البورون، حيث يوجد فرق معنوي سلبي، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥)، والمعاملات التي ينقصها الحديد، حيث يوجد فرق معنوي جداً بالاتجاه السلبي ايضاً، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. أما فيما يخص اطوال الجذور، فقد وجد ان معدل طول الجذور للمعاملات المنقوصة اعلاه هي (٧,٧,١٠,٨,٨) ملم على التوالي، وكانت نسبة الانخفاض قياساً بعينة السيطرة (١٠) ملم بعثها ١٠٠%، في المعاملات التي ينقصها Fe, Cu, Mn, Zn هي (٢٠%، ٣٠%، ٣٠%، ٣٠%) على التوالي ، أما المعاملات التي ينقصها البورون فقد تساوت مع عينة السيطرة. ووجد أن معدل مساحة الوريقات الوسطى للمعاملات المنقوصة اعلاه هي (١.٣٣٥، ١.٠٩٧، ١.٠٩، ١.٣٧٨، ١.٠٤٥) سم^٢ على التوالي، وكانت نسبة الانخفاض في المعاملات التي ينقصها Fe, B, Mn, Zn هي (١.٧%، ١٩.٧%، ١٩.٢%، ٢٣%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة (١.٣٥٨) سم^٢، بعثها ١٠٠%. أما بقية المعاملات المتمثلة بالمعاملات التي ينقصها النحاس، فتميزت بزيادة معدل مساحة الورقة بنسبة (١.٥%) قياساً بعينة السيطرة بعثها ١٠٠%.

يشير الجدول (B-٥) الى ان النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العقل المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Zn (pH=٥.٣, ٥.٤, ٥.٤, ٥.٥, ٥.٣) على التوالي هي (١٧.٨٣, ١٨.٥, ١٩, ١٧.٢٥, ١٥.١٦) جذراً على التوالي. وقد ارتفعت معدلات التجذير في المعاملات التي ينقصها Cu, B, Mn, Zn بنسبة (١٥%، ١٩.٤%، ٢٢.٦%، ١١.٣%) على التوالي، على حين انخفضت في المعاملات التي ينقصها الحديد بنسبة (٢.٢%) قياساً بعينة السيطرة (١٥.٥) جذراً بعثها ١٠٠%، وان هذه القيم جميعها لا تختلف معنوياً من الناحية الاحصائية، باستثناء المعاملات التي ينقصها المنغنيز والبورون، حيث تميزت بوجود فرق معنوي ايجابي، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة. أما فيما يخص معدلات اطوال الجذور فقد وجد ان معدل طول الجذور في المعاملات المنقوصة اعلاه هي (١٥.٥, ١٧.٦٦, ١٥.٠٨, ١١.١٨, ١٥.٩١) ملم على التوالي، وقد ارتفعت جميعها، وكانت نسبة الزيادة فيها (٩١.٨%، ١١٨.٦%، ٨٦.٦%، ٣٨.٤%، ٩٦.٩%) على التوالي، قياساً بعينة السيطرة (٨.٠٨) ملم، بعثها ١٠٠%. ووجد أن معدل مساحة الوريقات الوسطى للمعاملات المنقوصة اعلاه هي (١.٩٩, ١.٧٨, ١.٩٢٨, ١.٨١٩, ١.٦٨٩) سم^٢ على التوالي، وقد ارتفعت جميعها، وكانت نسبة الزيادة فيها (٧.٨%، ١٦.٨%، ١٠.٢%، ٢.٣%، ٢٠.٥%) على التوالي، قياساً بعينة السيطرة (١.٦٥١) سم^٢ بعثها ١٠٠%.

جدول (٥): استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة، المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Full Strength)، لمدة عشرة أيام. (A) مستحثة بالاكسين (10^{-4} M NAA)

Solution supplied to stock plants for (١٠) days	Aging treatment for ٣ days in:	Sub-sequent treatment for ٢٤h. in:	Mean root No./cutting	Mean root length/cutting (mm)	Mean leaf area (cm) ^٢	pH of Hoagland solution
محلول مغذي كامل (السيطرة العامة)	None	d/H ₂ O	٢٢.٤١	١٥	٠.٩٣٦	٥.٦
محلول مغذي كامل	None	NAA, 10^{-4} M	٦٦.١٦	١٠	٠.٢٩	٥.٦
محلول مغذي كامل (السيطرة)	d/H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	٥٨.٣٣	١٠	١.٣٥٨	٥.٦
محلول ينقصه Zn	d/H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	٥١.٤١	٨	١.٣٣٥	٥.٣
محلول ينقصه Mn	d/H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	٥٣.٢٥	٨	١.٠٩	٥.٥
محلول ينقصه B	d/H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	*٤٦.٢٥	١٠	١.٠٩٧	٥.٤
محلول ينقصه Cu	d/H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	٤٩.٨٣	٧	١.٣٧٨	٥.٤
محلول ينقصه Fe	d/H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	**٤١.٠٨	٧	١.٠٤٥	٥.٣

معدلات عدد الجذور، ومساحة الوريقات الوسطى للأوراق الحقيقية الأولى-ثلاثية الوريقات واطوال الجذور، في عقل الماش الطرية والمعمرة، المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Full Strength). تمت معاملتها بالماء المقطر لمدة ثلاثة أيام، بعدها عوملت بالاكسين (10^{-4} M NAA) لمدة ٢٤ ساعة، ثم نقلت إلى حامض البوريك بتركيز ($10 \mu\text{g/ml}$) لمدة ستة أيام. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٩.٤٨٧١) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (١٣.٥٦٩٢).
A * تأثير سلبي معنوي.
A ** تأثير سلبي معنوي جداً.

(B) غير مستحثة

Solution supplied to stock plants for (١٠) days	Aging treatment for ٣ days in:	Sub-sequent treatment for ٢٤h. in:	Mean root No./cutting	Mean root length/cutting (mm)	Mean leaf area (cm) ^٢	pH of Hoagland solution
محلول مغذي كامل (السيطرة العامة)	None	d/H ₂ O	٢٢.٤١	١٥	٠.٩٣٦	٥.٦
محلول مغذي كامل	None	NAA, 10^{-4} M	٦٦.١٦	١٠	٠.٢٩	٥.٦
محلول مغذي كامل (السيطرة)	d/H ₂ O	d/H ₂ O	١٥.٥	٨.٠٨	١.٦٥١	٥.٦
محلول ينقصه Zn	d/H ₂ O	d/H ₂ O	١٧.٨٣	١٥.٥	١.٧٨	٥.٣
محلول ينقصه Mn	d/H ₂ O	d/H ₂ O	١٨.٥*	١٧.٦٦	١.٩٢٨	٥.٥
محلول ينقصه B	d/H ₂ O	d/H ₂ O	١٩*	١٥.٠٨	١.٨١٩	٥.٤
محلول ينقصه Cu	d/H ₂ O	d/H ₂ O	١٧.٢٥	١١.١٨	١.٦٨٩	٥.٤
محلول ينقصه Fe	d/H ₂ O	d/H ₂ O	١٥.١٦	١٥.٩١	١.٩٩	٥.٣

معدلات عدد الجذور، ومساحة الوريقات الوسطى للأوراق الحقيقية الأولى-ثلاثية الوريقات واطوال الجذور، في عقل الماش الطرية والمعمرة، المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Full Strength). تمت معاملتها بالماء المقطر لمدة ثلاثة أيام، ثم نقلت إلى حامض البوريك بتركيز ($10 \mu\text{g/ml}$) لمدة ستة أيام. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٢.٨٢٧١) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٤.٠٤٣٦).
A * تأثير ايجابي معنوي.

٣-١-٢: تأثير ثنائي اوكسيد السيلينيوم (SeO_2) في استجابة التجذير

يشير الجدول (٦) إلى تأثير ثنائي اوكسيد السيلينيوم (SeO_2) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة أيام، بهدف انتخاب

التركيز الامثل للتجذير. وكانت النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العقلة الواحدة لعينات السيطرة (Control) هي (٨.٢) جذراً. وإنّ معاملة العقل بتركيز مختلفة من SeO_2 اظهرت ما يأتي: أنّ التراكيز الواطئة (٠.٠٠١, ٠.٠١, ١, ١٠) جزء بالمليون، وبأس هيدروجيني يساوي (٥)، كشفت عدداً من الجذور يساوي (٢٢.١٦, ٢٣, ٢٤, ١٩.٩١, ٢٨.٥) جذراً على التوالي، اي ان نسبة الزيادة في عدد الجذور تساوي (١٧٠.٢٪, ١٨٠.٥٪, ١٩٢.٧٪, ١٤٢.٨٪, ٢٤٧.٦٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة (٨.٢) جذراً، بعثها ١٠٠٪. وتميزت المعاملات اعلاه من الناحية الاحصائية بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. أمّا معاملة العقل بالتركيز (٣٠) جزء بالمليون، وبأس هيدروجيني يساوي (٤.٥) فقد كشفت عن انخفاض في معدل عدد الجذور قياساً بالمعاملات اعلاه، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (١٣.٢) جذراً. وكشفت عن زيادة في معدل عدد الجذور بنسبة مئوية قدرها (٦١٪) قياساً بعينة السيطرة، بعثها ١٠٠٪ الا انها لم تبد أي تأثير معنوي من الناحية الاحصائية، في حين ان زيادة التراكيز الى (١٠٠, ٥٠) جزء بالمليون، وبأس هيدروجيني (٣.٦, ٣.٤) على التوالي، كان لها تأثير تثبيطي كامل في استجابة التجذير. وقد نتج عنها ذبول وتيبس الاوراق الاولية والسويقات الجينية فوق الفلقة Epicotyl، ولمسافة (٤) سم تحت الاوراق الاولية، مع تغير لون وطبيعة الهايوكوتيل في التركيزين (١٠٠, ٥٠) جزء بالمليون، مع ملاحظة ان التركيز الاول اقل تأثيراً قياساً بالآخر. في حين تميز التركيز (٣٠) جزء بالمليون بذبول وتيبس الاوراق الاولية فقط في بعض العقل وبدرجة اقل قياساً بالتركيزين السابقين.

وبناءً على استنتاجات الباحثين Hopkins (١٩٩٩), Trelease (١٩٤٥), Salisbury (١٩٨٥), Shrift & Brown (١٩٨٢) و Bollard (١٩٨٣) المتعلقة بإمكانية البقوليات في جميع السلينيوم بتركيز عالية، وتماشياً مع استجابة تجذير عقل الماش للسلينيوم وبتراكيز مختلفة (جدول ٦) تم اعتماد السلينيوم مبدئياً بتركيز (١٠) جزء بالمليون ضمن مكونات محلول Hoagland. حيث نمت بادرات الماش في محلول محور (Full Strength) يتضمن السلينيوم بتركيز (١٠) جزء بالمليون، تحت ظروف قياسية ولمدة عشرة أيام. فكانت النتيجة أنّ ثبط السلينيوم نمو بادرات الماش، فظهرت قصيرة قياساً بالبادرات النامية في محاليل Hoagland المحرومة من السلينيوم او ماء الحنفية.

جدول (٦): تأثير ثنائي اوكسيد السلينيوم (SeO_2) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.

التركيز ppm	٠.٠٠١	٠.٠١	٠.١	١	١٠	٣٠	٥٠	١٠٠
السيطرة pH _d /H ₂ O	٥	٥	٥	٥	٥	٤.٥	٣.٦	٣.٤

*	*	١٣.٢	٢٨.٥**	١٩.٩١**	** ٢٤	٢٣**	٢٢.١٦**	٨.٢
---	---	------	--------	---------	----------	------	---------	-----

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عوملت العقل بتراكيز مختلفة من ثنائي اوكسيد السلينيوم (SeO_2) لمدة ٢٤ ساعة. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز ($10 \mu g/ml$) لمدة ستة ايام.

قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية 0.05 (6.2736) ، وعلى مستوى احتمالية 0.1 (8.304).

٣-١-٣ : تأثير قوى مختلفة من محاليل Hoagland والمحاليل المحورة في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.

بهدف الحصول على التركيز المثالي لعنصر السلينيوم لادخاله ضمن مكونات محلول Hoagland لتحقيق حالة المحلول المغذي المحور المثالية، ومعرفة تأثيرها في ظاهرة التعمير، تم معاملة عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام بقوى مختلفة من محاليل Hoagland ومحاليل محورة (ذات اس هيدروجيني = 6.5) باضافة (SeO_2) بتراكيز مختلفة لغرض معرفة استجابة التجذير في العقل الطرية أو المعمرة كما في جدول (٧) و (٨).

يشير جدول (٧) الى استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بقوى مختلفة من محاليل Hoagland والمحاليل المحورة والمأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. وكانت النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العقلة الواحدة لعينات السيطرة (11.5) جذراً، وفي العينات المعاملة بقوة كاملة Full Strength ونصف قوة Half Strength وربع قوة Quarter Strength من محلول Hoagland ($16.7, 16.9, 17.1$) جذراً على التوالي (جدول ٧-A). وقد ارتفعت معدلات عدد الجذور في جميعها بنسبة ($48.7\%, 47\%, 45.2\%$) على التوالي قياساً بعينة السيطرة (11.5) جذراً بعها 100% ، وتميزت جميعها من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (0.05) بوجود فروق معنوية ايجابية قياساً بعينة السيطرة. أما العينات المعاملة بالقوى (Quarter, Half, Full) من المحاليل المحورة (جدول ٧-B) والحاوية على ($0.25, 0.5, 1$) جزء بالمليون من SeO_2 على التوالي فقد كشفت عن ($17.2, 21.2, 22.6$) جذراً على التوالي ، وارتفعت معدلات عدد الجذور في جميعها بنسبة ($96.5\%, 84.3\%, 49.6\%$) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعها 100% . وقد تميزت حالي القوي (Half, Full) من الناحية الاحصائية على مستوى احتمالية (0.01) بوجود فروق ايجابية معنوية جداً ، على حين تميزت الحالة الثالثة (Quarter Strength) بوجود فرق ايجابي معنوي وعلى مستوى احتمالية (0.05) قياساً بعينة السيطرة. ففي حين ان العينات المعاملة بالقوى (Quarter, Half, Full) من المحاليل المحورة (جدول ٧-C) والحاوية على ($0.25, 0.5, 1$) جزء بالمليون من SeO_2 على التوالي كشفت عن ($16.3, 17.7, 26$) جذراً على التوالي، وقد ارتفعت معدلات عدد الجذور في جميعها بنسبة ($126.1\%, 53.9\%, 41.7\%$) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعها 100% ، وقد تميزت حالي

** A تأثير ايجابي معنوي جداً.
* A تأثير سلبي معنوي.

القوى (Half, Full) من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (0.01) بوجود فروق ايجابية معنوية جداً، على حين تميزت الحالة الثالثة (Quarter Strength) بوجود فرق ايجابي معنوي على مستوى احتمالية (0.05) قياساً بعينة السيطرة.

وقد لوحظ من خلال جدول (A-7) تيبس بعض اجزاء حافات الاوراق وقممها مع ظهور بقع بنية اللون على السطح السفلي للاوراق، وقد تميزت العقل بظهور الاوراق الحقيقية الاولى- ثلاثية الوريقات Hoagland Tri-Foliated Leaf –st True 1 في العينات المعاملة بمحلول (Full Strength) ، على حين تميزت الحالتان (Quarter, Half) بحيوية الاوراق مع انعدام ظهور الاوراق الحقيقية الاولى. أما العينات المعاملة بالمحاليل المحورة (جدول B-7) فتميزت بتيبس حافات وقمم الاوراق، مع ظهور الاوراق الحقيقية الاولى في العينات المعاملة بالقوة (Full). وتيبس بعض اجزاء حافات وقمم الاوراق وانعدام الاوراق الحقيقية الاولى في العينات المعاملة بالقوة (Half). وظهور بقع بنية اللون على السطح السفلي لحافات بعض الاوراق مع انعدام ظهور الاوراق الحقيقية الاولى في العينات المعاملة بالقوة (Quarter). في حين تميزت العينات المعاملة بالمحلول المحور (Full Strength) جدول (C-7) بظهور بقع بنية اللون على السطح السفلي لحافات الاوراق، وتيبس جزء قليل من بعض حافات الاوراق مع ظهور الاوراق الحقيقية الاولى. وظهور بقع بنية اللون على حافات وقمم الاوراق، مع انعدام ظهور الاوراق الحقيقية الاولى في العينات المعاملة بالقوة (Half). وتيبس بعض حافات وقمم الاوراق مع انعدام ظهور الاوراق الحقيقية الاولى في العينات المعاملة بالقوة (Quarter).

يشير الجدول (8) الى استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بمحاليل Hoagland والمحاليل المحورة (بقوى مختلفة) والمأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. وكانت النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العقلة الواحدة لعينات السيطرة هي (12.3) جذراً، وان معاملة العقل بقوى مختلفة من محلول Hoagland (Quarter, Half, Full) جدول (A-8) قد كشفت عدداً من الجذور يساوي (15) (11.8, 17.7) جذراً على التوالي، حيث انخفض معدل عدد الجذور في الحالة الاولى (Full) بنسبة مقدارها (4.1%) وارتفع في الثانية والثالثة (Quarter, Half) بنسبة مقدارها (22%) (43.9% على التوالي، قياساً بعينة السيطرة (12.3) جذراً بعناها 100%، وقد تميزت جميعها بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. أما معاملة العقل بقوى مختلفة من المحلول المحور (جدول B-8) كشفت عدداً من الجذور يساوي (15.9, 20.2, 25.9) جذراً على التوالي، اي بنسبة زيادة قدرها (29.3%, 110.6%, 64.2%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعناها 100% وقد تميزت الحالة الاولى (Full Strength) بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. أما الحالتين الثانية والثالثة (Quarter, Half) فقد تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (0.01) قياساً بعينة السيطرة. من ناحية اخرى وجد ان معاملة العقل بقوى مختلفة من المحلول المحور (جدول C-8) قد كشفت عدد من الجذور يساوي (23.5, 20.1, 20.5) جذراً على التوالي. اي بنسبة زيادة قدرها (91.1%, 63.4%, 66.7%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعناها 100%، وقد تميزت جميعها من الناحية الاحصائية بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (0.01) قياساً بعينة السيطرة.

وقد لوحظ من خلال جدول (A-8) تيبس بعض حافات وقمم الاوراق واصفرار المساحات ما بين العروق في الاوراق مع ظهور الاوراق الحقيقية الاولى في العينات المعاملة

بمحاليل Hoagland (Full Strength). على حين تميزت الحالة (Half Strength) بأوراق حيوية مع ظهور الأوراق الحقيقية الأولى (أكبر من سابقتها). في حين تميزت الحالة (Quarter Strength) بأوراق حيوية مع انعدام ظهور الأوراق الحقيقية الأولى. ولوحظ من خلال جدول (B-8) تيبس بعض أجزاء حافات وقمم الأوراق مع وجود بقع بنية اللون على السطح السفلي للورقة مع ظهور الأوراق الحقيقية الأولى (صغيرة وصفراء اللون)، أما الجذور فكانت صغيرة في العينات المعاملة بالمحلول المحور (Full Strength). على حين تميزت الحالة (Half Strength) بتيبس جزء من حافات وقمم بعض الأوراق مع ظهور الأوراق الحقيقية الأولى (صفراء وذات عروق خضراء). في حين تميزت الحالة (Quarter Strength) بأوراق حيوية مع ظهور الأوراق الحقيقية الأولى (صغيرة وأكثر اخضراراً). أما جدول (C.8) فكشف عن تيبس بعض أجزاء حافات وقمم الأوراق مع وجود تبقع بني اللون على السطح السفلي للورقة مع ظهور الأوراق الحقيقية الأولى (كبيرة صفراء اللون بعروق خضراء) في العينات المعاملة بالمحلول المحور (Full Strength). على حين تميزت الحالة (Half Strength) بأوراق حيوية مع تيبس بعض حافات وقمم الأوراق، وظهور الأوراق الحقيقية الأولى (كبيرة صفراء اللون وذات عروق خضراء)، في حين تميزت الحالة (Quarter Strength) بأوراق حيوية مع ظهور الأوراق الحقيقية الأولى (صغيرة صفراء اللون).

استناداً إلى النتائج التي أظهرها جدول (٧) حول استجابة تجذير عقل الماش الطرية لمحاليل Hoagland والمحاليل المحورة وبقوى مختلفة، استعمل (SeO₂) بتركيز (٠.٥) جزء بالمليون ضمن مكونات محاليل Hoagland الكاملة أو المنقوصة (Half Strength) في تنمية بادرات الماش تحت ظروف قياسية ولمدة عشرة أيام، فكانت النتيجة سلبية أيضاً حيث كشفت البذور عن بادرات غير متجانسة من حيث النمو، وذات أوراق صغيرة شاحبة قياساً بالبادرات النامية في المحاليل المحرومة من السلينيوم أو البادرات النامية في ماء الحنفية. وفي محاولة أخيرة استعمل فيها (SeO₂) بتركيز (٠.٠١) جزء بالمليون ضمن مكونات محاليل Hoagland الكاملة أو المنقوصة (Half Strength) في تنمية بادرات الماش، وقد كشفت البذور عن بادرات حيوية متجانسة من حيث النمو، لذلك اعتمد التركيز (٠.٠١) جزء بالمليون لإجراء التجارب اللاحقة بعه التركيز الأمثل لتحقيق حالة المحلول المحور المثالي. مع الأخذ بنظر الاعتبار أن التراكيز (١٠-٠.٠٠١) جزء بالمليون أظهرت استجابة تجذير عالية جداً وتميزت بوجود فروق إيجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة (جدول ٦).

جدول (٧): استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بقوى مختلفة من محاليل Hoagland أو المحاليل المحورة.

Quarter	Half	Full	Control (d/ H ₂ O)	Strength Solution	
				Hoagland	A
١٦.٧*	١٦.٩*	١٧.١*	١١.٥	Modified	B
١٧.٢*	٢١.٢**	٢٢.٦**		Modified	C
(٠.٢٥ ppm)	(٠.٥ ppm)	(١ ppm)			
١٦.٣*	١٧.٧**	٢٦**			
(٠.٠٢٥ ppm)	(٠.٠٥ ppm)	(٠.١ ppm)			

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام، تمت معاملتها بقوى مختلفة من محاليل Hoagland أو المحاليل المحورة (Hoagland + SeO₂) لمدة ٢٤ ساعة، ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. pH=٦.٥. القيم بين الاقواس تمثل تركيز SeO₂.
 قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٤.٦٩٦) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٦.٢١١).
 A* تأثير ايجابي معنوي.
 A** تأثير ايجابي معنوي جداً.

جدول (٨): استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بقوى مختلفة من محاليل Hoagland أو المحاليل المحورة.

Quarter	Half	Full	Control (d/ H ₂ O)	Strength Solution	
				Hoagland	A
١٥	١٧.٧	١١.٨	١٢.٣	Modified	B
٢٠.٢** (٠.٢٥ppm)	٢٥.٩** (٠.٥ppm)	١٥.٩ (١ppm)		Modified	C
٢٠.٥** (٠.٠٢٥ppm)	٢٠.١** (٠.٠٥ppm)	٢٣.٥** (٠.١ppm)			

معدل عدد الجذور في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام، أو المعمرة بقوى مختلفة من محاليل Hoagland والمحاليل المحورة (Hoagland + SeO₂) لمدة ثلاثة ايام، ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. pH=٦.٥. القيم بين الاقواس تمثل تركيز SeO₂.
 قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٥.٨٣٠) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٧.٧١٢).
 A** تأثير ايجابي معنوي جداً.

٣-١-٤: استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل مغذية محورة كاملة أو منقوصة لبعض العناصر

(Half Strength) لمدة عشرة ايام.

يشير الجدول (A-٩) الى استجابة تجذير عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في محاليل مغذية محورة كاملة أو منقوصة (Half Strength) لمدة عشرة ايام (pH=٦.٥). وقد اظهرت النتائج ما يأتي: إنّ العقل الطرية غير المعاملة بالاكسين (عينة السيطرة العامة)، اي المعاملة بالماء المقطر والمنقولة الى حامض البوريك لمدة ستة ايام كشفت عدداً من الجذور يساوي (٧.٣٣) جذراً في العقلة الواحدة، ويعزا هذا الى تأثير الاوكسين الطبيعي (Endogenous Auxin) أما العقل الطرية المستحثة بالاكسين (10^{-٤}M, NAA) لمدة ٢٤ ساعة كشفت عدداً كبيراً من الجذور في العقلة الواحدة (٢٥ و ٢٩) جذراً، اي بنسبة زيادة قدرها (٢٩٩%) . إنّ هذه الزيادة تعزا الى الاوكسين المجهز من الخارج. أما بخصوص العقل المعمرة فإنّ حفظ العقل لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر ونقلها الى حامض البوريك من دون معاملة اوكسينية جدول (B-٩) قد ادت الى حفص استجابة التجذير بنسبة (٢.٢%) وكشفت (٧.١٧)

جذراً في العقلة الواحدة قياساً بالعقل الطرية غير المعاملة (٧.٣٣) جذراً. أما بالنسبة للعقل المعمرة في الماء المقطر والمستحثة بالاكسجين بعد انتهاء مدة التعمير، فقد كشفت عن (١٤.٢٥) جذراً في العقلة الواحدة، اي ان استجابة التجذير قد انخفضت بنسبة (٥١.٣%) قياساً بالعقل الطرية المستحثة بالاكسجين (٢٩.٣). ويعزا هذا الى العمليات التي تحدث خلال ظاهرة التعمير التي تؤدي الى انخفاض استجابة التجذير في العقل. وبهدف السيطرة على هذه العمليات التي تحدث خلال التعمير ومعرفة تأثير العناصر المغذية استعملت عقل نبات الماش المأخوذة من بادرات نامية في محاليل مغذية محورة كاملة أو منقوصة لبعض العناصر. ان النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العينات التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Zn, Se ومجموعة (Se, Zn, Mn) ومجموعة (B, Cu, Fe) هي (١١.٨٣, ١١.٣٣, ١٣.٩٢, ١٧.٠٨, ١٧.٤٢, ١٣.٤٢, ١٨.١٦, ١١.٠٨) جذراً على التوالي. وقد انخفضت معدلات التجذير في المعاملات التي ينقصها Fe, Mn, Zn, Se ومجموعة العناصر (B, Cu, Fe) بنسبة (١٧%, ٢٠.٥%, ٢.٣%, ٥.٨%, ٢٢.٣%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة (١٤.٢٥) جذراً بعثها ١٠٠%. وان هذه القيم جميعها لا تختلف معنوياً من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. كما ارتفعت معدلات التجذير في المعاملات التي ينقصها Cu, B ومجموعة (Se, Zn, Mn) بنسبة (١٩.٩%, ٢٢.٢%, ٢٧.٤%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعثها ١٠٠%، وان هذه القيم لا تختلف معنوياً من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

كشفت جدول (A-٩) عن بعض الملاحظات المتعلقة بالتجذير. حيث تميزت العينات الطرية غير المستحثة (السيطرة العامة) بحدوث التجذير في الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل، على حين تميزت العينات الطرية المستحثة للمحلول المحور الكامل بحدوث التجذير في النصف السفلي من الهايبوكوتيل، في حين ان جميع المعاملات الاخرى المعمرة بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام والمستحثة بالاكسجين وبضمنها عينات السيطرة تميزت بما يأتي:-

- ١- الجذور قصيرة وتميزت جذور عينات السيطرة والعينات التي ينقصها Fe, B بكونها قصيرة جداً.
- ٢- يمتد التجذير فيها على طول الهايبوكوتيل .
- ٣- عدم ظهور الاوراق الحقيقية الاولى.

يشير جدول (B-٩) الى أن النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في المعاملات التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Zn, Se ومجموعة العناصر (Se, Zn, Mn) ومجموعة العناصر (B, Cu, Fe) هي (٦.٤٢, ٧.٨٣, ٩.١٧, ١٠.١٧, ٩.١٧, ٩.٥, ٨.٨٣, ٧.٥) جذراً على التوالي. وقد ارتفعت معدلات التجذير في المعاملات التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Zn ومجموعة (Se, Zn, Mn) ومجموعة (B, Cu, Fe) بنسبة (٩.٢%, ٢٥.٥%, ٤١.٨%, ٢٧.٩%, ٣٢.٥%, ٢٣.٢%, ٤.٦%) على التوالي. وانخفضت في المعاملات التي ينقصها Se فقط بنسبة (١٠.٥%) قياساً بعينة السيطرة (٧.١٧) جذراً بعثها ١٠٠%. وان هذه القيم جميعها لا تختلف معنوياً من الناحية الاحصائية باستثناء المعاملة التي ينقصها البورون حيث تميزت بوجود فرق معنوي ايجابي وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة.

وقد كشفت جدول (B-٩) عن جملة ملاحظات تتمثل بما يأتي:

١- يحدث التجذير في جميع العينات وبضمنها عينة السيطرة في الجزء القاعدي من الهيايوكوتيل باستثناء المعاملات التي ينقصها البورون حيث شمل التجذير منطقة الفلق زيادة على الجزء القاعدي من الهيايوكوتيل.

٢- الجذور طويلة وتصل الى حدود (٣ او ٤) سم.

٣- ظهور الاوراق الحقيقية الاولى.

يستنتج من هذا ان افتقار المحاليل المحورة للعناصر Zn, Se, و مجموعة (B, Cu, Fe) قد خفض استجابة تجذير العقل قياساً بالسيطرة والمعاملات الاخرى ، وبشكل غير معنوي من الناحية الاحصائية، في حين ان افتقار المحاليل المحورة لمجموعة العناصر (Se, Zn, Mn) والعناصر Cu, B رفع استجابة تجذير العقل قياساً بالسيطرة والمعاملات الاخرى وبشكل غير معنوي ايضاً من الناحية الاحصائية جدول (٩-A). وان افتقار المحاليل المحورة لعنصر البورون يمثل الحالة الوحيدة التي رفعت من استجابة تجذير العقل قياساً بالسيطرة وبشكل ايجابي معنوي من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) جدول (٩-B).

جدول (٩) : استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة المأخوذة من بادرات نامية في محاليل محورة (Half Strength) كاملة أو منقوصة لبعض العناصر، لمدة عشرة ايام.

(A) : مستحثة بالاكسين (10^{-4} M, NAA)

Solution Supplied to Stock Plants for (١٠) Days	Aging Treatment for ٣ Days In:	Sub-Squent Treatment for ٢٤ h. In:	Mean Root No./ Cutting
محلول محور كامل (السيطرة العامة)	None	d/ H ₂ O	٧.٣٣
محلول محور كامل	None	NAA, 10^{-4} M	٢٩.٢٥
محلول محور كامل (السيطرة)	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١٤.٢٥
محلول محور ينقصه Se	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١١.٨٣
محلول محور ينقصه Zn	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١١.٣٣
محلول محور ينقصه Mn	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١٣.٩٢
محلول محور ينقصه B	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١٧.٠٨
محلول محور ينقصه Cu	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١٧.٤٢
محلول محور ينقصه Fe	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١٣.٤٢
محلول محور ينقصه (Se,Zn,Mn)	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١٨.١٦
محلول محور ينقصه (B, Cu, Fe)	d/ H ₂ O	NAA, 10^{-4} M	١١.٠٨

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية أو المعمرة، المأخوذة من بادرات نامية في محاليل محورة كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Half Strength). تمت معاملتها بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام، بعدها عولمت بالاكسين (10^{-4} M, NAA) لمدة ٢٤ ساعة، ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. pH=٦.٥.

قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٤.٥٥٥) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٦.٠٣).

(B) : غير مستحثة

Solution Supplied to Stock Plants for (10) Days	Aging Treatment for 3 Days In:	Sub-Squent Treatment for 24 h. In:	Mean Root No./ Cutting
محلول محور كامل (السيطرة العامة)	None	d/ H ₂ O	٧.٣٣
محلول محور كامل	None	NAA, 10 ⁻⁴ M	٢٩.٢٥
محلول محور كامل (السيطرة)	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٧.١٧
محلول محور ينقصه Se	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٦.٤٢
محلول محور ينقصه Zn	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٧.٨٣
محلول محور ينقصه Mn	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٩
محلول محور ينقصه B	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	١٠.١٧*
محلول محور ينقصه Cu	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٩.١٧
محلول محور ينقصه Fe	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٩.٥
محلول محور ينقصه (Se,Zn,Mn)	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٨.٨٣
محلول محور ينقصه (B, Cu, Fe)	d/ H ₂ O	d/ H ₂ O	٧.٥

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية أو المعمرة، المأخوذة من بادرات نامية في محاليل محورة كاملة أو منقوصة لبعض العناصر (Half Strength). تمت معاملتها بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام، ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (10 µg/ml) لمدة ستة ايام. pH=6.5.
قيمة (L.S.D) على مستوى احتمالية 0.05 = (2.41) وعلى مستوى احتمالية 0.01 = (3.191).
* A تأثير ايجابي معنوي.

٣-١-٥: استجابة تجذير عقل الماش المعمرة في المحاليل المحورة الكاملة

أو المنقوصة لبعض العناصر (Half Strength)

يشير الجدول (10) الى تأثير المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر (Half Strength) ذات اس هيدروجيني (6.5) الحاوية على (SeO₂) بتركيز (0.01) جزء بالمليون، في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة فيها، التي اخذت من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. وكانت النتائج المورفولوجية المتمثلة بمعدل عدد الجذور في العقلة الواحدة لعينات السيطرة (المحلول الكامل) هي (18.08) جذراً، اي بنسبة زيادة تساوي (77.8%) قياساً بالسيطرة العامة (الماء المقطر) التي كشفت (10.17) جذراً، وان معاملة العقل بمحاليل محورة تنقصها العناصر Fe, Cu, B, Mn, Se ومجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) ومجموعة العناصر (Fe, Cu, B)، سببت انخفاض استجابة العقل للتجذير قياساً بعينة السيطرة (المحلول الكامل). حيث كشفت هذه المعاملات عن عدد من الجذور يساوي

(١٥.١٧, ١٢.٥, ١٤.٧٥, ١٤.٥٨, ١٣.٦٧, ١٢.٢٥, ١٥, ١٠.١٧) جذراً على التوالي وكانت نسبة الانخفاض تسوي (١٦.١٪، ٣٠.٩٪، ١٨.٤٪، ١٩.٤٪، ٢٤.٤٪، ٣٢.٣٪، ١٧٪، ٤٣.٨٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعثها ١٠٠%. وتميزت بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية باستثناء المعاملات التي ينقصها المنغنيز والمعاملات التي تنقصها مجموعة العناصر (Se, Zn, Mn) حيث تميزت بوجود فرق معنوي بالاتجاه السليبي وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) زيادة على معاملة السيطرة العامة (d/H₂O) التي تميزت بوجود فرق سليبي معنوي جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. ومن جانب اخر، وجد ان معاملة العقل بالمحلول المحور الذي ينقصه Zn كشفت عن زيادة في معدل عدد الجذور (١٩.٧٥) جذراً وكانت نسبة الزيادة في عدد الجذور (٩.٢٪) قياساً بعينة السيطرة، وتميزت بعدم وجود فرق معنوي من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

يستنتج من هذا ان المحلول الذي ينقصه المنغنيز او مجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) سبب انخفاض استجابة التجذير وبشكل معنوي من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥). في حين ان المحلول المحور الذي ينقصه الخارصين سبب ارتفاع استجابة التجذير وبشكل غير معنوي قياساً بعينة السيطرة. وقد كشفت النتائج عن جملة ملاحظات وهي:

- ١- نشأت الجذور في جميع المعاملات بضمنها السيطرة العامة (d/H₂O) من الجزء القاعدي للهايوكوتيل باستثناء المعاملات التي ينقصها B, Mn, Zn حيث نشأت الجذور فيها من النصف السفلي للهايوكوتيل.
- ٢- الجذور متطاولة في جميع المعاملات وقدرت اطوالها بحوالي (٣ ملم-٢ سم) في معاملة السيطرة العامة (d/H₂O) و (١ ملم - ٣ سم) في معاملات المحلول الكامل (السيطرة) والمحلول الذي ينقصه الحديد و (١ ملم - ٤ سم) في المعاملات Cu, B, Mn, Zn, Se ومجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) ومجموعة العناصر (Fe, Cu, B).
- ٣- ظهور الاوراق الحقيقية الاولى 1-st True Tri-foliated Leaf في جميع المعاملات باستثناء معاملة السيطرة العامة (d/H₂O).

جدول (١٠) : تأثير المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر (Half Strength) في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.

-Fe	-Mn	-Fe	-Cu	-B	-Mn	-Zn	-Se	Complete (السيطرة)	(d/H ₂ O) (السيطرة)	Solution
١٥	*١٢.٢٥	١٣.٦٧	١٤.٥٨	١٤.٧٥	*١٢.٥	١٩.٧٥	١٥.١٧	١٨.٠٨	**١٠.١٧	Mean Root No./ cutting

معدل عدد الجذور في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عمرت العقل لمدة ثلاثة ايام في المحاليل المغذية المحورة (Half Strength) الكاملة أو المنقوصة لبعض العناصر (تركيز SeO₂ = ٠.٠١ جزء بالمليون). ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. pH = ٦.٥. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٥.٠١٧) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٦.٦٣٧).
A * تأثير سليبي معنوي.
A ** تأثير سليبي معنوي جداً.

٣-١-٦: تأثير مضادات الأكسدة Antioxidants في السيطرة على ظاهرة التعمير بدلالة تكوين الجذور العرضية.

٣-١-٦-١: تأثير حامض الاسكوريك في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.

يشير جدول (١١) الى تأثير فيتامين C (Ascorbic Acid) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية . حيث اتضح أن معدل عدد الجذور المتكشفة في العقل الطرية غير المعاملة (عينة السيطرة) هو (١٠.٢) جذراً في العقلة الواحدة. وان معدلات عدد الجذور المتكشفة في العقل المعاملة بالتراكيز المستعملة قيد الدراسة من حامض الاسكوريك هي (١٤.٤, ١٣.٥, ١٨.٨, ١٩.٨, ٢٦.٤, ٢٧.٨) جذراً على التوالي. وقد ارتفعت هذه المعدلات بنسبة زيادة قدرها (٤١.٢%, ٣٢.٤%, ٨٤.٣%, ٩٤.١%, ١٥٨.٨%, ١٧٢.٥%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنفاً ١٠٠%. وتميزت هذه الزيادة بكونها معنوية من الناحية الاحصائية بالنسبة للعقل المعاملة بتركيز (٢٠٠) جزء بالمليون، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) ومعنوية جداً بالنسبة للعقل المعاملة بالتراكيز الثلاثة الاخيرة (٣٠٠, ٤٠٠, ٥٠٠) جزء بالمليون، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١)، في حين تميزت الزيادة في معدلات عدد الجذور في العقل المعاملة بالتراكيز الواطئة (١٠٠, ٥٠) جزء بالمليون بكونها غير معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

أما جدول (١٢) فيشير الى أن العقل المعمرة بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام قد كشفت عن (١٢.٦) جذراً للعقلة الواحدة (عينة السيطرة). وان معدلات عدد الجذور المتكشفة في العقل المحفوظة لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) في محاليل حامض الاسكوريك وبالتراكيز المشار اليها قيد الدراسة هي (١٣.٤, ١٦.٢, ٢٠.١, ٢٩.٥, ٢٧.٩, ٣٢.٨) جذراً على التوالي. وقد ارتفعت هذه المعدلات بنسبة زيادة قدرها (٦.٣%, ٢٨.٦%, ٥٩.٥%, ١٣٤.١%, ١٢١.٤%, ١٦٠.٣%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنفاً ١٠٠%. وتميزت العقل المعاملة بالتراكيز العالية (٤٠٠, ٢٠٠, ٣٠٠) جزء بالمليون من الناحية الاحصائية بوجود فروق ايجابية معنوية جداً، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة في حين ان زيادة معدلات عدد الجذور في العقل المعاملة بالتراكيز الواطئة (٥٠, ١٠٠) جزء بالمليون لم يكن لها تأثير معنوي من الناحية الاحصائية.

يستنتج من هذا ان التراكيز العالية من حامض الاسكوريك وفي مدى (٢٠٠-٥٠٠) جزء بالمليون قد عززت استجابة تجذير عقل الماش الطرية (جدول ١١) ، ووقفت بشكل كامل العمليات المسببة لظاهرة التعمير (جدول ١٢) . أما التراكيز الواطئة (٥٠-١٠٠) جزء بالمليون فتميزت بعدم وجود تأثير معنوي من الناحية الاحصائية في استجابة التجذير في كلا المعاملتين (الطرية أو المعمرة).

جدول (١١): تأثير حامض الاسكوريك في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.

التركيز ppm	٥٠	١٠٠	٢٠٠	٣٠٠	٤٠٠	٥٠٠

pH

٢.٢	٢.٣	٢.٣	٢.٤	٢.٦	٣.٢	السيطرة (d/H ₂ O)
٢٧.٨**	٢٦.٤**	١٩.٨**	١٨.٨*	١٣.٥	١٤.٤	١٠.٢

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عوملت العقل بتركيز مختلفة من فيتامين C لمدة ٢٤ ساعة ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٦.٥٨٨) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٨.٧٥٧).
A** تأثير ايجابي معنوي.
A* تأثير ايجابي معنوي جداً.

جدول (١٢): تأثير حامض الاسكوريك في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة

٥٠٠	٤٠٠	٣٠٠	٢٠٠	١٠٠	٥٠	التركيز ppm
٢.٢	٢.٣	٢.٣	٢.٤	٢.٦	٣.٢	السيطرة pH (d/H ₂ O)
٣٢.٨**	٢٧.٩**	٢٩.٥**	٢٠.١**	١٦.٢	١٣.٤	١٢.٦

معدل عدد الجذور في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عمرت العقل بتركيز مختلفة من فيتامين C لمدة ثلاثة ايام. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٥.٤٠٧) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٧.١٨٧).
A** تأثير ايجابي معنوي جداً.

١-٦-٢: تأثير المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة.

يشير الجدول (١٣) الى تأثير مجموعتين من المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية، عندما تجهز للعقل مباشرة. تضم المجموعة الاولى اربعة مركبات فينولية وهي Caffeic Acid, o-Coumaric acid, Cinnamic Acid و Gallic Acid ، وتختلف عن بعضها من الناحية التركيبية في عدد مجاميع الهيدروكسيل (OH) المرتبطة في حلقة البنزين. أما المجموعة الثانية فتضم اربعة مركبات فينولية ايضاً وهي o-Hydroxy Catechol, m-Hydroxy Resorcinol, p-Hydro Quinone, Phenol وتختلف عن بعضها في موقع مجاميع الهيدروكسيل في حلقة البنزين. وقد اتضح أنّ معدل عدد الجذور المتكشفة في العقل الطرية غير المعاملة (عينة السيطرة) هو (٨.٩) جذور في العقلة الواحدة. وان معدل عدد الجذور في العقل المعاملة بالتركيز المستعملة قيد الدراسة من المحلول Cinnamic Acid ذات الأس الهيدروجيني (٦.٣, ٦.٣, ٦.٢, ٣.٧) على التوالي،

يساوي (١٩, ١٣.٢, ١١.٧, ٢٥.٢) جذراً على التوالي، وقد ارتفعت جميعها بنسبة زيادة قدرها (١١٣.٥%, ٤٨.٣%, ٣١.٥%, ١٨٣.١%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠%، ومن الناحية الاحصائية تميزت العقل المعاملة بالمحاليل ذات التراكيز (10^{-3} , 10^{-9}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٣, ٣.٧) على التوالي، بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١)، وتميزت العقل المعاملة بالمحلول ذي التركيز (10^{-7}) (١٠٠%) مولار بأس هيدروجيني (٦.٣) بوجود فرق ايجابي معنوي على مستوى احتمالية (٠.٠٥). أمّا العقل المعاملة بالمحلول ذي التركيز (10^{-5}) مولار بأس هيدروجيني (٦.٣) فلم تظهر اي تأثير معنوي قياساً بعينات السيطرة.

إنّ معدلات عدد الجذور في العقل المعاملة بالتراكيز قيد الدراسة من المحلول o-Coumaric Acid ذات الأُس الهيدروجيني (٦.١, ٥.٩, ٥.٩, ٣.٨) على التوالي، تساوي (١٤.٤, ١٢.٨, ١٢.٢, ١٩.٦) جذراً على التوالي، وقد ارتفعت جميعها بنسبة زيادة مقدارها (٦١.٨%, ٤٣.٨%, ٣٧.١%, ١٢٠.٢%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠%. ومن الناحية الاحصائية تميزت العينات المعاملة بالمحلول ذي التركيز (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٨) بوجود فرق ايجابي معنوي جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١)، والعينات المعاملة بالمحلول ذي التركيز (10^{-9}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.١) بوجود فرق ايجابي معنوي وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥)، أمّا العينات المعاملة بالمحاليل ذات التركيز (10^{-5} , 10^{-7}) (١٠٠%) مولار وبأس هيدروجيني (٥.٩) فلم تكشف عن اي تأثير معنوي قياساً بعينة السيطرة.

أمّا معدلات عدد الجذور في العقل المعاملة بمحلول Caffeic Acid بالتراكيز المشار إليها وبأس هيدروجيني (٥.٥, ٥.٥, ٥.٥, ٣.٤) على التوالي، فكانت (١٨, ٦.٤, ٦.٨, ٧.٩) جذراً على التوالي، وقد انخفضت معدلات التجذير في العقل المعاملة بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار ذات الأُس الهيدروجيني (٥.٥) بنسبة انخفاض قدرها (١١.٤%, ٢٣.٦%, ٢٨.١%) على التوالي، قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠%. على حين ارتفع معدل عدد الجذور في العقل المعاملة بالتراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٤) فكان (١٨) جذراً وبنسبة زيادة قدرها (١٠٢.٢%) قياساً بعينة السيطرة. وتميزت جميع المعاملات من الناحية الاحصائية بعدم وجود فروق معنوية باستثناء العينات المعاملة بتركيز (10^{-3}) مولار حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

كما اظهرت النتائج انخفاض معدل عدد الجذور في العقل المعاملة بمحاليل Gallic Acid بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٥, ٥.٨, ٥.٦) على التوالي، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (٧.٣, ٧.٤, ٧.٢) جذراً على التوالي وقد انخفضت بنسبة (١٩.١%, ١٦.٩%, ١٨%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة. وارتفعت معدلات عدد الجذور في العقل المعاملة بالتراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٢) وكانت (١٤.١) جذراً وبنسبة زيادة قدرها (٥٨.٤%) قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠%. وتميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية باستثناء العينات المعاملة بالتراكيز العالية (10^{-3}) مولار حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة.

في حين كشفت العقل المعاملة بمحاليل الفينول Phenol بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار وبأس هيدروجيني (0.2, 0.1, 0.1) على التوالي عن انخفاض في معدل عدد الجذور حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (4.4, 6, 0.8) جذراً على التوالي وكانت نسبة الانخفاض تساوي (50.6%, 32.6%, 34.8%) قياساً بعينة السيطرة بعنّها 100%. أمّا معاملة العقل بالتراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (0.1) فكشفت عن ارتفاع في معدل عدد الجذور، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (22.1) جذراً وازداد بنسبة قدرها (148.3%) قياساً بعينة السيطرة بعنّها 100%. ومن الناحية الاحصائية تميزت التراكيز الواطئة (10^{-9}) مولار وبأس هيدروجيني (0.2) بتنشيطها استجابة التجذير في العقل واطهرت تأثيرات سلبية معنوية وعلى مستوى احتمالية (0.05)، في حين ان التراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (0.1) حفزت استجابة التجذير في العقل واطهرت تأثيرات ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (0.01) قياساً بعينة السيطرة، أمّا العينات الباقية المعاملة بالتراكيز (10^{-5} , 10^{-7}) مولار فلم يكن لها تأثير معنوي من الناحية الاحصائية.

أمّا العقل المعاملة بمحلول o-Hydroxy Catechol فقد كشفت عن انخفاض في معدل عدد الجذور في العينات المعاملة بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) وبأس هيدروجيني (0.3)، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (7.4, 8.8, 0.6) جذراً على التوالي، وقد انخفضت بنسبة (16.9%, 1.1%, 37.1%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها 100%، وتميزت جميعها بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة، على حين ارتفعت استجابة تجذير العقل في التراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (0.2)، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (16.3) جذراً وارتفع بنسبة زيادة قدرها (83.1%) قياساً بعينة السيطرة، وقد اظهرت تأثيرات ايجابية معنوية جداً من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (0.01).

من جانب اخر كشفت العقل المعاملة بمحلول m-Hydroxy Resorcinol بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار وبأس هيدروجيني (0.3, 0.4, 0.5) على التوالي عن انخفاض في معدل عدد الجذور أيضاً، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (5.4, 8.1, 7.2) جذراً على التوالي، وقد انخفضت جميعها بنسبة (39.3%, 10%, 19.1%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها 100%. أمّا معاملة العقل بالتراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (0.2) فقد كشفت عن زيادة غير معنوية في عدد الجذور حيث كان معدل عدد الجذور (11.8) جذراً بنسبة زيادة قدرها (32.6%) وقد تميزت المعاملات بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

واخيراً فان معاملة العقل بمحلول p-Hydro Quinone كشفت عن انخفاض في معدل عدد الجذور في التراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار وبأس هيدروجيني (0.6, 0.6, 0.9) على التوالي، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (7.4, 0.7, 7.7) جذراً على التوالي، وانخفضت بنسبة قدرها (13.5%, 36%, 16.9%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها 100%، وقد تميزت جميعها بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية. أمّا معاملة العقل بالتراكيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (0.6) فقد كشفت عن زيادة في معدل عدد الجذور، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (15.7) جذراً وبنسبة زيادة قدرها

(٧٦.٤%) . وقد تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

وكأستنتاج نهائي فان التراكيز العالية (10^{-3}) مولار قد كشفت عن استجابة تجذير عالية في جميع المعاملات متعززة بذلك استجابة تجذير العقل الطرية، وتميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً من الناحية الاحصائية، باستثناء العقل المعاملة بمحلول m-Hydroxy Resorcinol فقد كشفت عن زيادة غير معنوية من الناحية الاحصائية في استجابة التجذير، ومن جانب اخر فإن التراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) جميعها قد خفضت واثرت سلبياً في استجابة تجذير عقل الماش الطرية، باستثناء التركيزين (10^{-7} , 10^{-9}) مولار من محلول Cinnamic Acid، حيث تميز الاول بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥)، والآخر بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. والتركيز (10^{-6}) مولار من محلول o-Coumaric Acid الذي تميز بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) وعلى العكس من ذلك فإن التركيز (10^{-6}) من محلول Phenol تميز بوجود فروق معنوية سلبية معنوية من الناحية الاحصائية على مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة. ومن الجدير بالذكر فإن معاملة العقل الطرية بالمركبات الفينولية قد كشفت عن جملة ملاحظات تتلخص بما يأتي:-

١- نشوء الجذور في الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل مع اصفرار الأوراق الاولية في العقل المعاملة بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار من محلول Cinnamic Acid، أما التراكيز العالية (10^{-3}) مولار فتنشأ الجذور في المنطقة الواقعة اعلى واسفل منطقة الفلق، مع خلو المنطقة القاعدية من الهايبوكوتيل ولمسافة (٢) سم من الجذور ، وتتميز الجذور بكونها كثيفة ومتطاولة مع ملاحظة اصفرار الأوراق الاولية ايضاً.

٢- نشوء الجذور في الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل في العقل المعاملة بالتراكيز الواطئة (10^{-9} , 10^{-7} , 10^{-5}) مولار من محلول o-Coumaric Acid مع اصفرار الأوراق الاولية، أما في التراكيز العالية (10^{-3}) مولار فتنشأ الجذور من المنطقة التي تلي النهاية القاعدية للهايبوكوتيل بحوالي (١سم) ولغاية منطقة الفلق، مع ملاحظة اصفرار الأوراق الاولية.

٣- معاملة العقل بمحلول Caffeic Acid يسبب اصفرار الأوراق الاولية، وفي التراكيز العالية (10^{-3}) مولار لوحظ اسوداد الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل بطول $\left(\frac{1}{2}\right)$ سم ، وتنشأ الجذور في المنطقة التي تعلوه.

٤- معاملة العقل بمحلول Gallic Acid سبب اصفرار الأوراق الاولية في جميع التراكيز.

٥- معاملة العقل بمحلول الفينول Phenol سبب اصفرار الأوراق الاولية، وفي التراكيز العالية (10^{-3}) مولار سبب اسوداد الجزء القاعدي للهايبوكوتيل ولمسافة (١ سم)، أما منشأ الجذور فكان من المنطقة التي تعلوه.

٦- معاملة العقل بمحلول o-Hydroxy Catechol سبب اصفرار الأوراق الاولية وتساقطها، وفي التراكيز العالية (10^{-3}) مولار يحدث التجذير في المنطقة الواقعة اعلى الجزء القاعدي للهايبوكوتيل بحوالي (٢ سم) ولغاية منطقة الفلق.

٧- معاملة العقل بمحلول m-Hydroxy Resorcinol سببت اصفرار الأوراق الاولية وتساقطها.

٨- معاملة العقل بمحلول p-Hydro Quinone سببت اصفرار الأوراق الاولية وتساقطها، وفي التراكيز العالية (10^{-3}) مولار يحدث التجذير في المنطقة التي تلي الجزء القاعدي للهايبيكوتيل بحوالي (٢سم).

جدول (١٣) : تأثير المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.

Solution	Concentration (M)	Mean Root No./cutting	pH
d/H ₂ O (السيطرة)		٨.٩	
Cinnamic Acid	10^{-6}	١٩.٠**	٦.٣
	10^{-7}	١٣.٢*	٦.٣
	10^{-5}	١١.٧	٦.٢
	10^{-3}	٢٥.٢**	٣.٧
o-Coumaric Acid	10^{-6}	١٤.٤*	٦.١
	10^{-7}	١٢.٨	٥.٩
	10^{-5}	١٢.٢	٥.٩
	10^{-3}	١٩.٦**	٣.٥
Caffeic Acid	10^{-6}	٧.٩	٥.٥
	10^{-7}	٦.٨	٥.٥
	10^{-5}	٦.٤	٥.٥
	10^{-3}	١٨.٠**	٣.٤
Gallic Acid	10^{-6}	٧.٢	٦.٥
	10^{-7}	٧.٤	٥.٨
	10^{-5}	٧.٣	٥.٦

	١٠ ^{-٣}	١٤.١*	٣.٢
Phenol	١٠ ^{-٦}	*٤.٤	٥.٢
	١٠ ^{-٧}	٦.٠	٥.١
	١٠ ^{-٥}	٥.٨	٥.١
	١٠ ^{-٣}	٢٢.١**	٥.١
o-Hydroxy Gatechol	١٠ ^{-٦}	٧.٤	٥.٣
	١٠ ^{-٧}	٨.٨	٥.٣
	١٠ ^{-٥}	٥.٦	٥.٣
	١٠ ^{-٣}	١٦.٣**	٥.٢
m-Hydroxy Resorcinol	١٠ ^{-٦}	٥.٤	٥.٥
	١٠ ^{-٧}	٨.١	٥.٤
	١٠ ^{-٥}	٧.٢	٥.٣
	١٠ ^{-٣}	١١.٨	٥.٢
p-Hydro Quinone	١٠ ^{-٦}	٧.٧	٥.٩
	١٠ ^{-٧}	٥.٧	٥.٦
	١٠ ^{-٥}	٧.٤	٥.٦
	١٠ ^{-٣}	١٥.٧**	٥.٦

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المعطر لمدة عشرة أيام. عوملت العقل بنراكيز مختلفة من المركبات الفينولية لمدة ٢٤ ساعة. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة أيام. قيمة (L. S. D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ (=٤.٢٩١) وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ (=٥.٦٥٣). A تأثير ايجابي معنوي، A⁺ تأثير ايجابي معنوي جداً، A⁻ تأثير سلبي معنوي.

يشير جدول (١٤) الى تأثير مجموعتين من المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة، تضم المجموعة الاولى اربعة مركبات فينولية هي: Gallic Acid, Caffeic Acid, o-Coumaric Acid, Cinnamic Acid، وتختلف عن بعضها في عدد مجاميع الهيدروكسيل (OH) المرتبطة في حلقة البنزين. أما المجموعة الثانية فتضم اربعة مركبات فينولية ايضاً وهي: o-Hydroxy Catechol, Phenol, p-Hydro Quinone, m-Hydroxy Resorcinol، وتختلف عن بعضها في موقع مجاميع الهيدروكسيل في حلقة البنزين. وقد اتضح ان معدل عدد الجذور المتكشفة في العقل المعمرة بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام (عينة السيطرة) هو (١٢.٢) جذراً في العقلة الواحدة. وان معدل عدد الجذور في العينات المعمرة بالتركيز المستعملة قيد الدراسة من المحلول Cinnamic Acid ذات الأس الهيدروجيني (٦.٣، ٦.٣، ٦.٢، ٣.٧) على التوالي، يساوي (١٩.١، ١٣.٧، ١٧.٧، ١٣.٩) جذراً على التوالي، وقد ارتفعت جميعها بنسبة زيادة قدرها (١٣.٩٪، ٤٥.١٪، ١٢.٣٪، ٥٦.٦٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعثها ١٠٠٪، وقد تميزت جميع المعاملات من الناحية الاحصائية بعدم وجود فروق معنوية، باستثناء العقل المعاملة بالتركيز العالية (١٠^{-٣}) مولار حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة.

أما تعميم العقل بمحاليل o-Coumaric Acid بالتركيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني يساوي (٦.١، ٥.٩، ٥.٩، ٣.٨) على التوالي قد كشفت عن ارتفاع في استجابة

تجذير العقل المعمرة، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (١٢.٩، ١٥.٢، ١٥.٣، ٤٢) جذراً على التوالي، وبنسبة زيادة قدرها (٢٥.٤٪، ٢٤٤.٣٪) (٥.٧٪، ٢٤.٦٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة. وقد تميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية باستثناء العقل المعاملة بالتركيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٨)، حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

ومن جانب آخر فان حفظ العقل بمحاليل Caffeic Acid لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) بالتركيز (10^{-6} ، 10^{-7} ، 10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٥.٥، ٥.٥، ٣.٤) على التوالي قد كشف عن زيادة في استجابة تجذير العقل، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (١٦.٣، ١٣.٨، ٢٨) جذراً على التوالي، وقد ازدادت بنسبة قدرها (٣٣.٦٪، ١٣.١٪، ١٢٩.٥٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّاها ١٠٠٪، أمّا حفظ العقل بالتركيز (10^{-6}) مولار بأس هيدروجيني (٥.٥) ثبت استجابة التجذير، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (١٠.٤) جذراً وانخفض بنسبة قدرها (١٤.٨٪) قياساً بعينة السيطرة بعنّاها ١٠٠٪. ومن الناحية الاحصائية تميزت العقل المعاملة بالتركيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٤) بوجود فروق ايجابية معنوية جداً، وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة، أمّا باقي العينات فلم يكن لها تأثير معنوي من الناحية الاحصائية.

وعلى نقيض جميع المعاملات كشفت العقل المعمرة في محلول Gallic Acid عن انخفاض استجابة التجذير في التركيز العالية، حيث كانت معدلات عدد الجذور في التركيز (10^{-9} ، 10^{-5} ، 10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٥، ٥.٦، ٣.٢) على التوالي تساوي (٨.٦، ١٢، ٩.٥) جذراً على التوالي، وقد انخفضت بنسبة قدرها (٢٩.٥٪، ١.٦٪، ٢٢.١٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة، في حين ان تعميم العقل في المحلول وبتركيز (10^{-7}) مولار وبأس هيدروجيني (٥.٨) كشف عن زيادة في استجابة تجذير العقل حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (١٣.٩) جذراً وازداد بنسبة قدرها (١٣.٩٪) قياساً بعينة السيطرة. وقد تميزت جميع المعاملات من الناحية الاحصائية بعدم وجود فروق معنوية قياساً بعينة السيطرة.

أمّا تعميم العقل في محلول الفينول Phenol فقد كشف عن زيادة في معدل عدد الجذور المتكشفة في جميع التركيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني يساوي (٥.٢، ٥.١، ٥.١، ٥.١) على التوالي، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (١٧.٤، ١٣.٤، ١٩، ١٨) جذراً على التوالي، وازداد بنسبة قدرها (٤٢.٦٪، ٩.٨٪، ٥٥.٧٪، ٤٧.٥٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّاها ١٠٠٪. وقد تميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية باستثناء العينات المعمرة بالتركيز (10^{-6}) مولار وبأس هيدروجيني (٥.١)، حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة.

وينطبق الحال كذلك بالنسبة للعقل المعمرة بمحاليل o-Hydroxy Catechol حيث كشفت العقل المعمرة عن زيادة في استجابة التجذير في جميع التركيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني (٥.٣، ٥.٣، ٥.٢، ٥.٢) على التوالي، وان معدلات عدد الجذور هي (١٥.١، ١٥.٦، ١٩.٤، ١٤.٩) جذراً على التوالي، وقد ارتفعت بنسبة زيادة قدرها (٢٢.١٪) (٢٣.٨٪، ٢٧.٩٪، ٥٩٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة ومن الناحية الاحصائية تميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية باستثناء العينات المعمرة بالتركيز (10^{-6}) مولار وبأس

هيدروجيني (٥.٣) حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة.

ومن جهة اخرى كشفت العقل المعمرة بمحاليل m-Hydroxyl Resorcinol وبالتركيز (10^{-6} , 10^{-5} , 10^{-4}) مولار وبأس هيدروجيني (٥.٥, ٥.٣, ٥.٢) على التوالي عن زيادة في استجابة تجذير العقل، حيث ان معدلات عدد الجذور المتكشفة هي (١٣, ١٤.١, ١٤.٦) جذراً على التوالي، وقد ازدادت بنسبة قدرها (٦.٦٪, ١٥.٦٪, ١٩.٧٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعثها ١٠٠٪. أما العقل المعمرة بالتركيز (10^{-7}) مولار من المحلول اعلاه فقد كشفت عن انخفاض في استجابة تجذير العقل، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (٩.٥) جذراً وانخفض بنسبة قدرها (٢٢.١٪) قياساً بعينة السيطرة. ومن الناحية الاحصائية تميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية قياساً بعينة السيطرة.

في حين ان العقل المعمرة بمحاليل p-Hydro Quinone كشفت عن زيادة في معدل عدد الجذور في جميع المعاملات وفي التراكيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني يساوي (٥.٩, ٥.٦, ٥.٦, ٥.٦) على التوالي، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (١٤.٢, ١٥.٢, ١٧.٦, ٣٧.١) جذراً على التوالي، وارتفعت بنسبة زيادة قدرها (١٦.٤٪, ٢٤.٦٪, ٤٤.٣٪, ٢٠٤.١٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعثها ١٠٠٪. كما تميزت جميعها بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية باستثناء العقل المعاملة بالتركيز العالية (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٥.٦) حيث تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

وكأستنتاج نهائي فإنّ تعيير العقل بالمحاليل o-Coumaric Acid, p-Hydro Quinone, Caffeic Acid, وبالتركيز العالية (10^{-2}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٨, ٣.٤, ٥.٦) على التوالي، قد ضاعفت استجابة التجذير في عقل الماش بما يعادل (٣.٤, ٢.٣, ٣) مرة على التوالي. وتميزت احصائياً بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. أما تعيير العقل بالمحاليل o-Hydroxy Catechol, Phenol, Cinnamic Acid وبالتركيز (10^{-3} , 10^{-5} , 10^{-6}) مولار على التوالي وبأس هيدروجيني (٣.٧, ٥.١, ٥.٣) على التوالي فقد ضاعفت استجابة التجذير بما يعادل (١.٦) مرة في كل حالة، وتميزت احصائياً بوجود فروق ايجابية معنوية على مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة. في حين تميزت المعاملات الاخرى بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

ومن الجدير بالذكر إنّ تعيير العقل بالمركبات الفينولية قيد الدراسة كشف عن جملة ملاحظات تتلخص بما يأتي:-

١- المعاملة بمحلول Cinnamic Acid كشفت عن عقل حيوية باستثناء التراكيز العالية (10^{-3}) مولار حيث اظهرت النتائج موت الهايبوكوتيل وجزء من الالبيكوتيل، وان منطقة نشوء الجذور انحصرت في منطقة ما فوق الفلق.

٢- المعاملة بمحاليل m-Hydroxy Resorcinol, Caffeic Acid, o-Coumaric Acid كشفت عن عقل حيوية في جميع التراكيز المستعملة قيد الدراسة.

٣- المعاملة بمحلول Gallic Acid كشفت عن عقل حيوية باستثناء التراكيز العالية (10^{-3}) مولار، حيث تميزت العقل باصفرار الاوراق وانطوائها مع موت الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل بطول (٥-٨) ملم.

٤- المعاملة بمحلول الفينول Phenol ومحلول o-Hydroxy Catechol كشفت عن عقل حيوية باستثناء التراكيز العالية (10^{-3}) مولار حيث تميزت العقل بموت الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل بطول ٢ سم (ذو لون بني) وان منطقة نشوء الجذور تنحصر في المنطقة الواقعة اعلى واسفل منطقة الفلق.

٥- المعاملة بمحلول p-Hydro Quinone كشفت عن عقل حيوية باستثناء التراكيز العالية (10^{-3}) مولار حيث تميزت العقل بموت الجزء القاعدي من الهايبوكوتيل بطول (١) سم، وان منطقة نشوء الجذور انحصرت في المنطقة الواقعة اسفل منطقة الفلق ولحد النهاية الميتة.

جدول (١٤) : تأثير المركبات الفينولية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.

Solution	Concentration (M)	Mean Root No./cutting	pH
d/H ₂ O (السيطرة)		١٢.٢	
Cinnamic Acid	10^{-9}	١٣.٩	٦.٣
	10^{-7}	١٧.٧	٦.٣
	10^{-5}	١٣.٧	٦.٢
	10^{-3}	١٩.١*	٣.٧
o-Coumaric Acid	10^{-9}	١٢.٩	٦.١
	10^{-7}	١٥.٢	٥.٩
	10^{-5}	١٥.٣	٥.٩
	10^{-3}	٤٢**	٣.٨
Caffeic Acid	10^{-9}	١٦.٣	٥.٥
	10^{-7}	١٣.٨	٥.٥
	10^{-5}	١٠.٤	٥.٥
	10^{-3}	٢٨**	٣.٤
Gallic Acid	10^{-9}	٨.٦	٦.٥
	10^{-7}	١٣.٩	٥.٨
	10^{-5}	١٢	٥.٦
	10^{-3}	٩.٥	٣.٢
Phenol	10^{-9}	١٧.٤	٥.٢
	10^{-7}	١٣.٤	٥.١
	10^{-5}	١٩*	٥.١
	10^{-3}	١٨	٥.١

o-Hydroxy Catechol	10^{-9}	15.1	5.3
	10^{-7}	15.6	5.3
	10^{-5}	19.4*	5.3
	10^{-3}	14.9	5.2
m-Hydroxy Resorcinol	10^{-9}	13	5.5
	10^{-7}	9.5	5.4
	10^{-5}	14.1	5.3
	10^{-3}	14.6	5.2
p-Hydro Quinone	10^{-9}	14.2	5.9
	10^{-7}	15.2	5.6
	10^{-5}	17.6	5.6
	10^{-3}	37.1**	5.6

معدل عدد الجذور في عقل الماش الماخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. غمرت العقل بتركيز مختلفة من المركبات الفينولية لمدة ثلاثة ايام. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز ($10 \mu\text{g/ml}$) لمدة ستة ايام.

قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية $0.05 = (0.810)$ وعلّة مستوى احتمالية $0.01 = (7.654)$.
A تأثير ايجابي معنوي، A* تأثير ايجابي معنوي جداً

٣-٦-١-٣: تأثير الكلوتاثيون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية والمعمرة

يشير جدول (١٥) الى تأثير الكلوتاثيون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية عندما يجهز للعقل مباشرة، حيث اتضح ان معدل عدد الجذور المتكشفة في العقل الطرية غير المعاملة (عينة السيطرة) هو (١٢.٣) جذراً في العقلة الواحدة. وان معاملة العقل بالتركيز المستعملة قيد الدراسة من الكلوتاثيون (GSH) وبأس هيدروجيني (٢.٨، ٣.١، ٣.٧، ٤، ٥.٩، ٦.٢، ٦.٢، ٦.٢، ٦.٣، ٦.٤) تجذير عقل الماش وفي جميع المعاملات، حيث ان معدلات عدد الجذور تساوي (١٠.٨، ١٢.١، ١٢.٣، ٧.٨، ٩.٤، ٨.٢، ٥.٤، ٥.١، ٨.٥، ٠.٢) جذراً على التوالي، وانخفضت بنسبة قدرها (١٢.٢٪، ١.٦٪، ٣٦.٦٪، ٨.١٪، ٢٣.٦٪، ٣٣.٣٪، ٥٦.١٪، ٥٨.٥٪، ٣٠.٩٪، ٩٨.٤٪) على التوالي، قياساً بعينة السيطرة بعنّاها ١٠٠٪. اظهرت جميع المعاملات تأثيرات تثبيطية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية، ومن الناحية الاحصائية تميزت العينات المعاملة بالتركيز (10^{-4} ، 10^{-3} ، 5×10^{-3}) مولار بكونها مثبّطة وذات تأثيرات سلبية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

أما جدول (١٦) فيشير الى ان العقل المعمرة بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) قد كشفت عن (١١.١) جذراً للعقلة الواحدة (عينة السيطرة). وان حفظ العقل لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) في محلول الكلوتاثيون (GSH)، وبالتركيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني (٢.٨، ٣.١، ٣.٧، ٤، ٥.٩، ٦.٢، ٦.٢، ٦.٢، ٦.٣، ٦.٤) معنوية من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير العقل المعاملة بالتركيز الواطئة (10^{-1}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٤)، اذ كان معدل عدد الجذور يساوي (١٤.٥) جذراً وارتفع بنسبة زيادة قدرها (٣٠.٦٪) قياساً بعينة السيطرة بعنّاها ١٠٠٪. في حين ان جميع المعاملات الاخرى باعتماد التركيز والأس الهيدروجيني المشار اليها في اعلاه، ثبتت استجابة تجذير العقل، فكانت معدلات عدد الجذور تساوي

(٩.٣، ٩.١، ٩.٧، ٥.٤، ١٠.١، ٦، ٤.٧، ٥.١، ٠) جذراً على التوالي وقد انخفضت بنسبة قدرها (١٠٠٪) (١٦.٢٪، ١٨٪، ١٢.٦٪، ٥١.٤٪، ٩٪، ٤٦٪، ٥٧.٧٪، ٥٤.١٪ على التوالي قياساً بعينة السيطرة بـ ١٠٠٪، ومن الناحية الاحصائية تميزت العينات المعاملة بالتركيز (10^{-6} ، 10^{-4} ، 10^{-3} ، 2×10^{-3} ، 5×10^{-3}) مولار بتأثيرات سلبية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. وكأستنتاج نهائي فان جميع التراكيز المشار اليها (جدول ١٥) قد ثبتت واثرت سلبياً في استجابة تجذير عقل الماش الطرية قياساً بعينة السيطرة. في حين ان التراكيز الواطئة من الكلوتاثيون (10^{-1}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٤) قد عززت استجابة تجذير عقل الماش المعمرة، وبشكل غير معنوي من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. أما التراكيز الباقية، فكانت مثبطة الأستجابة التجذير ولاسيما التراكيز العالية (10^{-6} ، 10^{-4} ، 10^{-3} ، 2×10^{-3} ، 5×10^{-3}) حيث تميزت بتأثيرات سلبية معنوية جداً من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

ومن الجدير بالذكر فإنّ معاملة عقل الماش الطرية بمحاليل الكلوتاثيون (GSH) كشفت عن جملة ملاحظات تتلخص بما يأتي:

- ١- شحوب قليل يكسو قمم بعض الاوراق في العينات المعاملة بتركيز (10^{-1} ، 10^{-9}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٤، ٦.٣) على التوالي.
- ٢- اصفرار يكسو قمم الاوراق في العينات المعاملة بتركيز (10^{-6} ، 10^{-7} ، 10^{-8} ، 10^{-9}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٢، ٦.٢، ٦.٢، ٥.٩) على التوالي.
- ٣- اصفرار قمم الاوراق مع وجود بقع بنية اللون (بشكل نقط) في قمم واطراف الاوراق في العينات المعاملة بتركيز (10^{-4}) وبأس هيدروجيني (٤).
- ٤- تيبس قمم الاوراق مع وجود بقع بنية اللون (بشكل نقط) في اطراف الاوراق في العينات المعاملة بتركيز (10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٧).
- ٥- تيبس قمم الاوراق مع وجود بقع بنية اللون (بشكل نقط) في جميع اجزاء الورقة او في قمم واطراف الاوراق في العينات المعاملة بتركيز (2×10^{-3}) وبأس هيدروجيني (٣.١).
- ٦- اصفرار وذبول وتيبس اطراف و قمم الاوراق مع وجود بقع بنية اللون (بشكل نقط) بين العروق ، زيادة على تلف الهايبوكوتيل.
- ٧- وجود الجذور الثانوية في جميع المعاملات.

أما حفظ العقل لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) في محاليل الكلوتاثيون (GSH) فقد كشف عن عقل حيوية في جميع التراكيز باستثناء التراكيز العالية (10^{-3} ، 2×10^{-3} ، 5×10^{-3}) مولار وبأس هيدروجيني (٣.٧، ٣.١، ٢.٨) على التوالي، حيث كشف التركيز الاول عن تيبس قمم واطراف الاوراق. على حين كشف التركيز الثاني عن ذبول قمم بعض الاوراق وتيبس البعض الاخر مع ظهور بقع بنية اللون (بشكل نقط) حول العروق. أما التركيز الثالث، فقد كشف عن ذبول الاوراق وتيبس بعض اطرافها، مع تلف (موت) الهايبوكوتيل.

جدول (١٥) : تأثير الكلوتاثيون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.

التركيز	M
10^{-1}	10^{-9}
10^{-2}	10^{-8}
10^{-3}	10^{-7}
2×10^{-3}	10^{-6}
5×10^{-3}	10^{-5}
	10^{-4}
	10^{-3}
	2×10^{-3}
	5×10^{-3}

pH

السيطرة (d/H ₂ O)	٦.٤	٦.٣	٦.٢	٦.٢	٦.٢	٥.٩	٤	٣.٧	٣.١	٢.٨
١٢.٣	١٠.٨	١٢.١	٧.٨	١١.٣	٩.٤	٨.٢	٥.٤	٥.١	٨.٥	٠.٢

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عوملت العقل بتركيز مختلفة من الكلوتاثيون (GSH) لمدة ٢٤ ساعة. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ μg/ml) لمدة ستة ايام. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٤.٦٥٨)، وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٦.١٦٥). A** تأثير سلبي معنوي جداً.

جدول (١٦): تأثير الكلوتاثيون (GSH) في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.

التركيز M	١٠ ^{-١٠}	١٠ ^{-٩}	١٠ ^{-٨}	١٠ ^{-٧}	١٠ ^{-٦}	١٠ ^{-٥}	١٠ ^{-٤}	١٠ ^{-٣}	٢ × ١٠ ^{-٣}	٥ × ١٠ ^{-٣}
السيطرة pH (d/H ₂ O)	٦.٤	٦.٣	٦.٢	٦.٢	٦.٢	٥.٩	٤	٣.٧	٣.١	٢.٨
١١.١	١٤.٥	٩.٣	٩.١	٩.٧	٥.٤	١٠.١	٦	٤.٧	٥.١	٠

معدل عدد الجذور في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عمرت العقل بتركيز مختلفة من الكلوتاثيون (GSH) لمدة ثلاثة ايام. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ μg/ml) لمدة ستة ايام. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٣.٧٨٥)، وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٥.٠٠٩). A** تأثير سلبي معنوي جداً.

٧-١-٣: تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في

استجابة تجذير عقل الماش الطرية أو المعمرة

يشير جدول (١٧) الى تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية عندما تجهز للعقل مباشرة. حيث اتضح ان معدل عدد الجذور المتكشفة في العقل الطرية غير المعاملة (عينة السيطرة) هو (١٢.٣) جذراً في العقلة الواحدة. وان معاملة العقل بالتركيز المستعملة قيد الدراسة من الكلوكوز وبأس هيدروجيني (٦.٢، ٦.٥، ٦.٢) على التوالي كشفت عن زيادة في استجابة تجذير العقل، حيث ان معدلات عدد الجذور تساوي (١٨، ١٩.٩، ٢٦.٤) جذراً على التوالي، وقد ازدادت هذه المعدلات بنسبة (١١٤.٦٪، ٤٦.٣٪) (٦١.٨٪ على التوالي قياساً بعينة السيطرة. بعها ١٠٠٪ وتميزت العينات المعاملة بالتركيز

١٥% وبأس هيدروجيني (٦.٢) من الناحية الاحصائية بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥)، أما العينات المعاملة بالتراكيز ٢% وبأس هيدروجيني (٦.٥) فتميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١)، في حين ان الزيادة في استجابة التجذير في العينات المعاملة بالتراكيز ٣% وبأس هيدروجيني (٦.٢) فتميزت بعدم تأثيرها من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. أما معاملة العقل بالفركتوز وبالتراكيز المشار اليها في جدول (١٧) وبأس هيدروجيني يساوي (٦.٢, ٦.٢, ٥.٨) على التوالي، فقد كشفت ايضاً عن زيادة في استجابة التجذير، وان معدلات عدد الجذور يساوي (٣٤.٢, ٢٩.١) جذراً على التوالي، وقد ازدادت هذه المعدلات بنسبة قدرها (١٧٨%، ١٣٦.٦%) (١٥٣.٧% على التوالي قياساً بعينة السيطرة، ومن الناحية الاحصائية تميزت جميع المعاملات بوجود فروق معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة. أما بخصوص معاملة العقل بالسكروز وبالتراكيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني (٥.٦, ٥.٥, ٤.٤) على التوالي فقد كشفت المعاملات كذلك عن زيادة في استجابة التجذير، وان معدلات عدد الجذور تساوي (٢٩.٦, ٢٦.٣, ٢٨.٤) جذراً على التوالي، وقد ازدادت بنسبة قدرها (١٤٠.٧%, ١١٣.٨%, ١٣٠.٩%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة، ومن الناحية الاحصائية تميزت جميع المعاملات بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

أما جدول (١٨) فيشير الى ان العقل المعمرة بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام قد كشفت عن (٩.٥) جذراً للعقلة الواحدة (عينة السيطرة). وان حفظ العقل لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) في محلول الكلوكون في التراكيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني (٦.٢, ٦.٥, ٦.٢) على التوالي، قد كشف عن انخفاض في استجابة تجذير العقل في المعاملتين الاولى والثانية حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (٥.٤, ٥.٥) جذراً وقد انخفضت بنسبة قدرها (٤٢.١%، ٤٣.٢%) قياساً بعينة السيطرة بعها ١٠٠%، وارتفع استجابة التجذير في المعاملة الثالثة، حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (١٤.٧) جذراً وارتفع بنسبة زيادة قدرها (٥٤.٧%) قياساً بعينة السيطرة، وقد تميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. على حين تعميم العقل بمحلول الفركتوز بالتراكيز المشار اليها في جدول (١٨) وبأس هيدروجيني (٦.٢, ٦.٢, ٥.٨) على التوالي قد كشف عن انخفاض في استجابة التجذير حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (٤.٤, ٤.٥, ٥.٨) جذراً على التوالي وانخفضت بنسبة قدرها (٥٣.٧%, ٥٢.٦%, ٣٩%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة وقد تميزت جميع المعاملات بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. ومن جانب اخر لوحظ ان تعميم العقل بمحلول السكروز بالتراكيز المستعملة قيد الدراسة وبأس هيدروجيني (٥.٦, ٥.٥, ٤.٤) على التوالي قد كشف عن انخفاض في استجابة التجذير في المعاملتين الاولى والثانية، حيث كانت معدلات عدد الجذور تساوي (٦.١, ٧.٩) جذراً على التوالي، وقد انخفضت بنسبة قدرها (٣٥.٨%, ١٦.٩%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعها ١٠٠%. وتميزت بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة. أما معاملة العقل بالسكروز وبالتراكيز ٣% وبأس هيدروجيني (٤.٤) فقد كشفت عن ارتفاع في استجابة تجذير العقل حيث كان معدل عدد الجذور يساوي (١٩.١) جذراً وازداد بنسبة قدرها (١٠١.١%) قياساً بعينة السيطرة. وقد تميزت بوجود فروق ايجابية معنوية جداً من الناحية الاحصائية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

وكأستنتاج نهائي فان السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) عززت عملية تكوين الجذور العرضية في عقل الماش الطرية من الناحية الاحصائية وبشكل معنوي جداً وفي جميع التراكيز المستعملة قيد الدراسة فيما يخص الفركتوز والسكروز، أما بخصوص الكلوكوز فقد اثر بشكل معنوي جداً وعلى مستوى احتمالية (0.01) باعتماد التركيز 2%، وبشكل معنوي وعلى مستوى احتمالية (0.05) باعتماد التركيز 1% وبشكل غير مؤثر معنوياً باعتماد التركيز 3% قياساً بعينة السيطرة. ومن جانب اخر فان معاملة العقل بمحلول السكروز لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) وبتركيز 3% وبأس هيدروجيني (4.4) قد اوقفت ظاهرة التعمير بشكل كامل، حيث كشفت العقل عن زيادة في عدد الجذور المتكشفة بنسبة قدرها (101.1%) قياساً بعينة السيطرة.

جدول (17): تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة تجذير عقل الماش الطرية.

Concentration	Solution		
d/H ₂ O (السيطرة)	3%	2%	1%
12.3			
Glucose	18 (6.2)	26.4** (6.5)	19.9* (6.2)
Fructose	29.1** (5.8)	34.2** (6.2)	31.2** (6.2)
Sucrose	28.4** (4.4)	26.3** (5.5)	29.6** (5.6)

معدل عدد الجذور في عقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. عوملت العقل بتركيز مختلفة من السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) لمدة 24 ساعة ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (10 µg/ml) لمدة ستة ايام. القيم بين الاقواس تمثل الأس الهيدروجيني. قيمة (L.S.D.) على مستوى احتمالية 0.05 = (7.408)، وعلى مستوى احتمالية 0.01 = (9.812).
 A* تأثير ايجابي معنوي
 A** تأثير ايجابي معنوي جداً

جدول (18): تأثير السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة.

Concentration	Solution		
d/H ₂ O (السيطرة)	3%	2%	1%
9.5			

١٤.٧ (٦.٢)	٥.٤ (٦.٥)	٥.٥ (٦.٢)	Glucose
٥.٨ (٥.٨)	٤.٥ (٦.٢)	٤.٤ (٦.٢)	Fructose
١٩.١** (٤.٤)	٧.٩ (٥.٥)	٦.١ (٥.٦)	Sucrose

معدل عدد الجذور في عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. غمرت بتركيز مختلفة من السكريات (كلوكوز، فركتوز، سكروز) لمدة ثلاثة ايام. ثم نقلت الى حامض البوريك بتركيز (١٠ µg/ml) لمدة ستة ايام. القيم بين الاقواس تمثل الأُس الهيدروجيني. قيمة (L.S.D) على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٥.٥٣٣)، وعلى مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٧.٣٢٩).
A** تأثير ايجابي معنوي جداً

ومن الجدير بالذكر فإن معاملة العقل بالسكريات قد كشف عن بعض الملاحظات التي تتلخص بما يأتي:

- ١- معاملة العقل الطرية بمحاليل الكلوكوز والفركتوز والسكروز وبتركيز (١%) وبأس هيدروجيني (٦.٢, ٦.٢, ٥.٦) على التوالي كشف عن عقل حيوية.
- ٢- معاملة العقل الطرية بمحاليل الكلوكوز (٢%) وبأس هيدروجيني (٦.٥) كشف عن اصفرار الاوراق وتيبس قمم بعضها. أما معاملتها بالفركتوز (٢%) وبأس هيدروجيني (٦.٢) فقد كشف عن تيبس بعض قمم وحافات الاوراق. في حين ان معاملة العقل بالسكروز (٢%) وبأس هيدروجيني (٥.٥) كشف عن عقل حيوية.
- ٣- معاملة العقل الطرية بالكلوكوز (٣%) وبأس هيدروجيني (٦.٢) كشف عن تيبس حافات وقمم بعض الاوراق مع وجود بقع بنية اللون بين العروق. أما معاملة العقل بالفركتوز (٣%) وبأس هيدروجيني (٥.٨) فقد كشفت عن تيبس اطراف وقمم الاوراق. في حين ان معاملة العقل بالسكروز (٣%) وبأس هيدروجيني (٤.٤) كشف عن اصفرار بعض الاوراق.
- ٤- تعميم عقل الماش بمحاليل الكلوكوز كشف عن عقل حيوية باعتماد التراكيز الواطئة (٢%) (١%) وبأس هيدروجيني (٦.٢, ٦.٥) على التوالي، وتيبس بعض اجزاء حافات الاوراق باعتماد التراكيز العالية (٣%) وبأس هيدروجيني (٦.٢).
- ٥- تعميم عقل الماش بمحاليل الفركتوز كشف عن عقل حيوية باعتماد التراكيز الواطئة (١%) وبأس هيدروجيني (٦.٢)، وتيبس بعض اجزاء حافات الاوراق باعتماد التركيز (٢%) وبأس هيدروجيني (٦.٢). وتيبس حافات الاوراق بشكل كلي او جزئي باعتماد التركيز (٣%) واس هيدروجيني (٥.٨).
- ٦- تعميم عقل الماش بمحاليل السكروز كشف عن عقل حيوية باعتماد جميع التراكيز واس هيدروجيني يساوي (٥.٦, ٥.٤, ٤.٤) على التوالي.

٢-٣ : المحور الثاني- الجانب البايوكيميائي

١-٢-٣ : التقديرات الكمية للاوكسين (IAA)

يوضح شكل (٥) المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) في السويقات الجينية تحت الفلق (Hypocotyl) لعقل الماش الطرية المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة Half Strength (pH=٦.٥) لمدة عشرة ايام. وقد اشار الى ان كمية الاوكسين (IAA) الموجودة في (١) غم من هاييوكوتيل العقل المأخوذة من بادرات نامية في محلول محور كامل (عينة السيطرة) تساوي (١٩.٠٧٦) ملي مول. وان كمية الاوكسين في العينات التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Se ومجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) ومجموعة العناصر (Fe, Cu, B) تساوي (١٧.١٧٦, ١٨.٠٨, ١٧.٨٥٤, ١٧.٣١٢, ١٨.١٧١, ١٨.٤٢, ١٧.٧١٩ ملي مول على التوالي، اي انها انخفضت بنسبة مئوية قدرها (٥.٢٪, ٦.٤٪, ٩.٣٪, ٤.٨٪, ٣.٤٪, ٧.١٪, ١٠٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنفا ١٠٠٪. وتميزت هذه المعاملات من الناحية الاحصائية بوجود فروق سلبية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١). باستثناء المعاملات التي ينقصها الحديد حيث تميزت بوجود فروق سلبية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة. أما فيما يتعلق بالمعاملات التي ينقصها Zn فقد تميزت بارتفاع كمية الاوكسين، حيث كشفت عن كمية من الاوكسين تساوي (١٩.٢٥٧) ملي مول، اي انها ازادت بنسبة مئوية قدرها (٠.٩٤٪) وتميزت بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

يوضح شكل (٦) المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/ غم نسيج نباتي) في هاييوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة Half Strength (pH=٦.٥) لمدة عشرة ايام والمعمرة لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر. وقد اشار الى ان كمية الاوكسين IAA الموجودة في (١) غم من هاييوكوتيل العقل المأخوذة من بادرات نامية في محلول محور كامل والمعمرة لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر (عينة السيطرة) تساوي (١٣.٨٧٣) ملي مول. وان كمية الاوكسين في العينات التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn ومجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) ومجموعة العناصر (Fe, Cu, B) تساوي (١٢.٦٥١, ١٢.١٩٨, ١٢.٨٧٧, ١٣.٢٣٩, ١١.٨٣٦, ١٢.٤٢٤) ملي مول على التوالي، اي انها انخفضت بنسبة مئوية قدرها (١٢.١٪, ٧.٢٪, ٤.٦٪, ٨.٨٪, ١٤.٧٪, ١٠.٥٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنفا ١٠٠٪. وتميزت جميعها من الناحية الاحصائية بعدم وجود فروق معنوية باستثناء المعاملات التي تنقصها مجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) حيث تميزت بوجود فروق سلبية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة. أما فيما يتعلق بالمعاملات التي ينقصها (Zn), (Se) فقد تميزت بارتفاع كمية الاوكسين، حيث كشفت عن كمية من الاوكسين تساوي (١٤,٢٣٤), (١٤.٣٧) ملي مول على التوالي، اي انها ازادت بنسبة مئوية قدرها (٢.٦٪), (٣.٦٪) على التوالي وتميزت بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة.

يوضح شكل (٧) تأثير ظاهرة التعمير في المحتوى الاوكسيني (IAA) لهاييوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام والمعمرة لمدة ثلاثة ايام في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة Half Strength (pH= ٦.٥). وقد اشار الى ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هاييوكوتيل العقل المعمرة في محلول محور كامل (عينة السيطرة) يساوي (١٣.٣٠٧) ملي مول. وان كمية الاوكسين في المعاملات التي ينقصها Fe, Cu, B, Mn, Se ومجموعة العناصر (Mn, Zn, Se) ومجموعة العناصر (Fe, Cu, B) تساوي

(١٤.٨٦٨, ١٥.٠٠٤, ١٣.٣٢٩, ١٣.٤٤٣, ١٤.١٦٧, ١٤.٥٢٩, ١٣.٩١٨) ملي مول على التوالي، اي انها ازدادت بنسبة مئوية قدرها (١١.٧٪, ١٢.٨٪, ٠.٢٪, ١٪, ٩.٢٪, ٤.٦٪) ٦.٥٪ على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠٪. وتميزت جميعها من الناحية الاحصائية بعدم وجود فروق معنوية باستثناء المعاملات التي ينقصها Mn, Se حيث تميزت بتأثيرها الايجابي المعنوي وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة. أما فيما يتعلق بالمعاملات التي ينقصها Zn والعينات المعمرة بالماء المقطر (السيطرة العامة) فقد تميزت بانخفاض كمية الاوكسين، حيث كشفت عن كمية من الاوكسين تساوي (١٣.١٩٤, ١١.١١٢) ملي مول على التوالي، اي انها انخفضت بنسبة مئوية قدرها (٠.٨٥٪, ١٦.٥٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠٪. وتميزت المعاملة الاولى (التي ينقصها Zn) بعدم وجود فروق معنوية من الناحية الاحصائية، على حين تميزت المعاملة الثانية (السيطرة العامة d/H₂O) بوجود فروق سلبية معنوية جداً قياساً بالسيطرة (المحلول الكامل) وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١).

يوضح شكل (٨) المحتوى الاوكسيني (IAA) في هايبيكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام، والمعمرة لمدة ثلاثة ايام في محاليل حامض الاسكوربيك Ascorbic Acid بتركيز (٥٠٠) جزء بالمليون وبأس هيدروجيني (٢.٢) والكلوتاثيون Glutathione بتركيز (١٠^{-١}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٤). وقد اشار الى ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هايبيكوتيل العقل المعمرة في الماء المقطر (عينة السيطرة) تساوي (١١.٠٦٧) ملي مول. وان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هايبيكوتيل العقل المعمرة بمحلول حامض الاسكوربيك والكلوتاثيون تساوي (١٧.١٧٦, ١٧.٣٥٧) ملي مول على التوالي. اي انها ارتفعت بنسبة مئوية قدرها (٥٦.٨٪, ٥٥.٢٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنّها ١٠٠٪. وتميزت كلا المعاملتين من الناحية الاحصائية بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

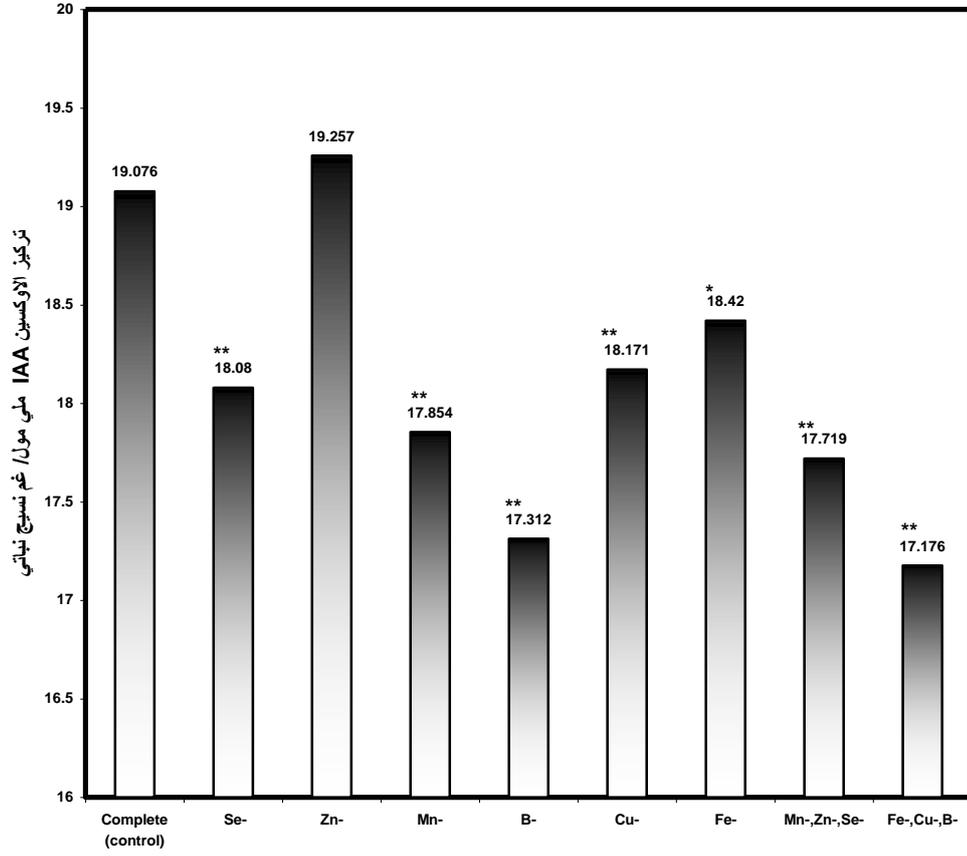
يوضح شكل (٩) تأثير ظاهرة التعمير في المحتوى الاوكسيني (IAA) لهايبيكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام، والمعمرة لمدة ثلاثة ايام في محاليل بعض المركبات الفينولية المتمثلة بـ Cinnamin Acid بتركيز (١٠^{-٣}) مولار واس هيدروجيني = (٣.٧٥) و o-Coumaric Acid بتركيز (١٠^{-٣}) مولار واس هيدروجيني = (٣.٨٥) و Caffeic Acid بتركيز (١٠^{-٣}) مولار واس هيدروجيني = (٣.٤) و Gallic Acid بتركيز (١٠^{-٧}) مولار واس هيدروجيني = (٣.٨٥) و Phenol بتركيز (١٠^{-٥}) مولار واس هيدروجيني = (٥.٧) و o-Hydroxy Catechol بتركيز (١٠^{-٥}) مولار واس هيدروجيني = (٥.٣) و m-Hydroxy Resorcinol بتركيز (١٠^{-٣}) مولار واس هيدروجيني = (٥.٢٥) و p-Hydro Quinone بتركيز (١٠^{-٣}) مولار وبأس هيدروجيني = (٥.٧). وقد اشار الى ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هايبيكوتيل العقل المعمرة في الماء المقطر (عينة السيطرة) تساوي (١١.٠٦٧) ملي مول. وان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هايبيكوتيل العقل المعمرة في المحاليل اعلاه تساوي (١٢.٩٢٣, ١٤.٣٢٥, ١٥.٥٩٢, ٢٠.٤٧, ١٤.٧٥٥, ١٤.٠٥٣, ١٣.٠١٣, ١٥.٠٤٩) ملي مول على التوالي، اي انها ارتفعت بنسبة مئوية قدرها (١٦.٨٪, ٢٩.٤٪, ٤٠.٩٪, ٨٥٪, ٣٣.٣٪, ٢٧٪, ١٧.٦٪, ٣٦٪) على

التوالي قياساً بعينة السيطرة بعها ١٠٠%. وتميزت جميعها من الناحية الاحصائية بوجود فروق ايجابية معنوية جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) قياساً بعينة السيطرة.

يوضح شكل (١٠) تأثير ظاهرة التعمير في المحتوى الاوكسيني (IAA) لهايوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام ، والمعمرة لمدة ثلاثة ايام في محاليل السكريات (الكلوكوز والفركتوز والسكروز) وبتركيز ٣% وأس هيدروجيني مقداره (٦.٢٥, ٥.٨٥, ٤.٤) على التوالي. وقد اشار الى ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هايوكوتيل العقل المعمرة في الماء المقطر (عينة السيطرة) تساوي (١١.٠٦٧) ملي مول. وان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من هايوكوتيل العقل المعمرة بمحاليل الكلوكوز والفركتوز والسكروز تساوي (١٧.٦٢٨, ١٥.٦٨٣, ١٥.٤١١) ملي مول على التوالي. اي انها ازدادت بنسبة مئوية قدرها (٥٩.٣%, ٤١.٧%, ٣٩.٣%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعها ١٠٠%. ومن الناحية الاحصائية تميزت معاملة الكلوكوز بوجود فرق ايجابي معنوي جداً وعلى مستوى احتمالية (٠.٠١) ، على حين تميزت معاملي الفركتوز والسكروز بوجود فروق ايجابية معنوية وعلى مستوى احتمالية (٠.٠٥) قياساً بعينة السيطرة.

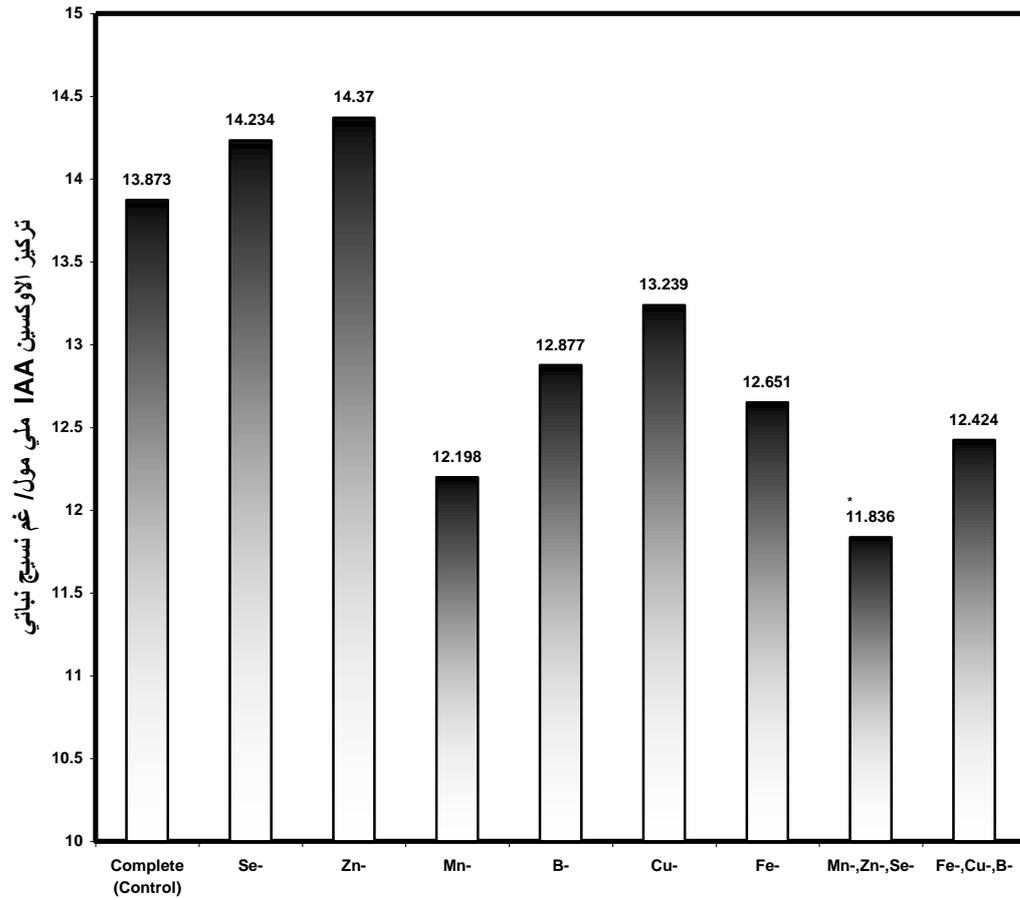
يوضح شكل (١١) المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) في اجزاء مختلفة من عقل الماش الطرية، المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام. وقد اشار الى ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من الاوراق الاولية والبراعم تساوي (١٦.٩٩٥) ملي مول (اعلى قيمة موازنة بالاجزاء الاخرى). أما كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من السويقات الجنينية فوق الفلق (Epicotyl) فتساوي (١٤.٧٧٧) ملي مول. اي انها انخفضت بنسبة مئوية قدرها (١٣.١%) قياساً بكمية الاوكسين في الاوراق بعها ١٠٠%. في حين ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من السويقات الجنينية تحت الفلق (Hypocotyl) تساوي (١١.٠٢٢) ملي مول، اي انها انخفضت عن قيمتها في الاوراق والايكوتيل بنسبة مئوية قدرها (٣٥.٢%, ٢٥.٤%) على التوالي.

أما شكل (١٢) فيوضح تأثير ظاهرة التعمير (لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر) في المحتوى الاوكسيني IAA للاجزاء الثلاثة المذكورة انفاً. وقد اشار الى ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من الاوراق الاولية والبراعم يساوي (١٤.٧٧٨) ملي مول (اعلى قيمة موازنة بالاجزاء الاخرى). أما كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من السويقات الجنينية فوق الفلق (Epicotyl) فتساوي (٩.٩٣٦) ملي مول، اي انها انخفضت بنسبة مئوية قدرها (٣٢.٨%) قياساً بكمية الاوكسين في الاوراق بعها ١٠٠%. في حين ان كمية الاوكسين الموجودة في (١) غم من السويقات الجنينية تحت الفلق (Hypocotyl) تساوي (١١.٠٦٧) ملي مول. اي انها انخفضت بنسبة (٢٥.١%) قياساً بكمية الاوكسين في الاوراق الاولية وارتفعت بنسبة (١١.٣٨%) قياساً بكمية الاوكسين في الايكوتيل.



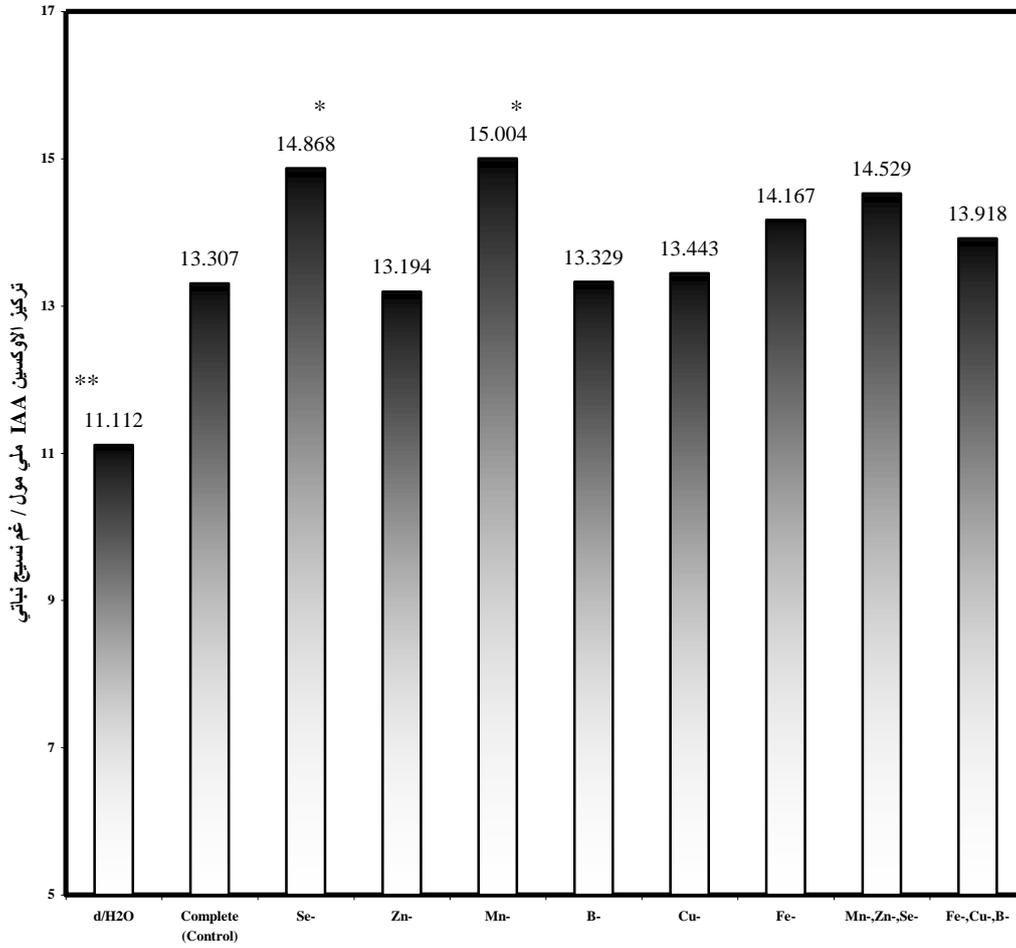
شكل (٥): المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش الطرية الماخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half Strength).

قيمة L.S.D. على مستوى احتمالية $0.05 = (0.615)$ و على مستوى احتمالية $0.01 = (0.883)$
 *A تأثير سلبي معنوي
 **A تأثير سلبي معنوي جدا



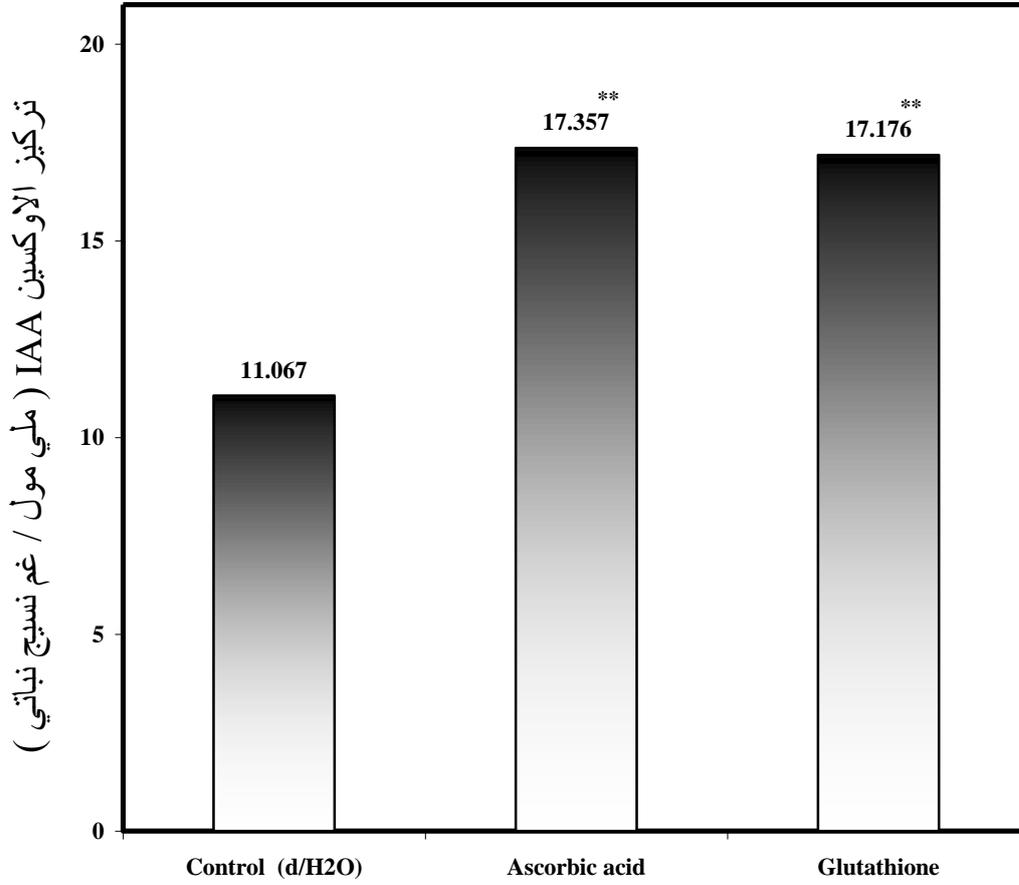
شكل (٦): تأثير ظاهرة التعمير في المحتوي الاوكسيني IAA (ملي مولر / غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half strength)

قيمة L.S.D. على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (١.٨٣٢) و على مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٢.٦٣٢)
*A تأثير سلبي معنوي

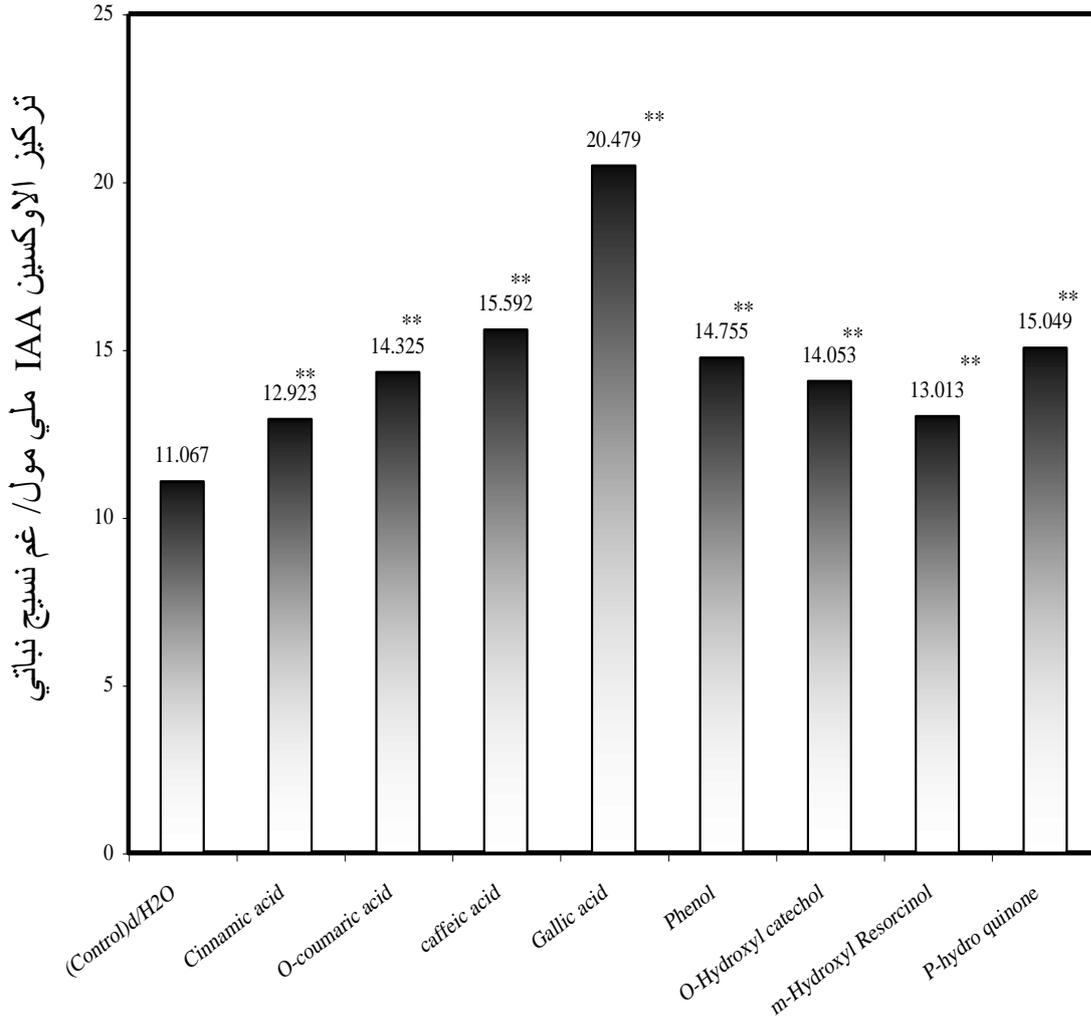


شكل (٧): المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول/غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر و المعمرة لمدة ثلاثة ايام في المحاليل المغذية المحورة الكاملة أو المنقوصة (Half Strength) ، الاس الهيدروجيني = ٦.٥

قيمة L.S.D. على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (١.٥٢٣) و على مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٢.١٦٦)
 A** تأثير سلبي معنوي جدا
 A* تأثير ايجابي معنوي



شكل (٨): المحتوى الاوكسني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) لهايوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في محلول فيتامين C بتركيز ٥٠٠ جزء بالمليون أو الكلوتاثيون بتركيز (١٠^{-١٠} مولر) الاس الهيدروجيني = (٢.٢ و ٦.٤) على التوالي .
 قيمة L.S.D. على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (١.٣٨٧) و على مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٢.٥٤٥)
 ** A تأثير ايجابي معنوي جدا

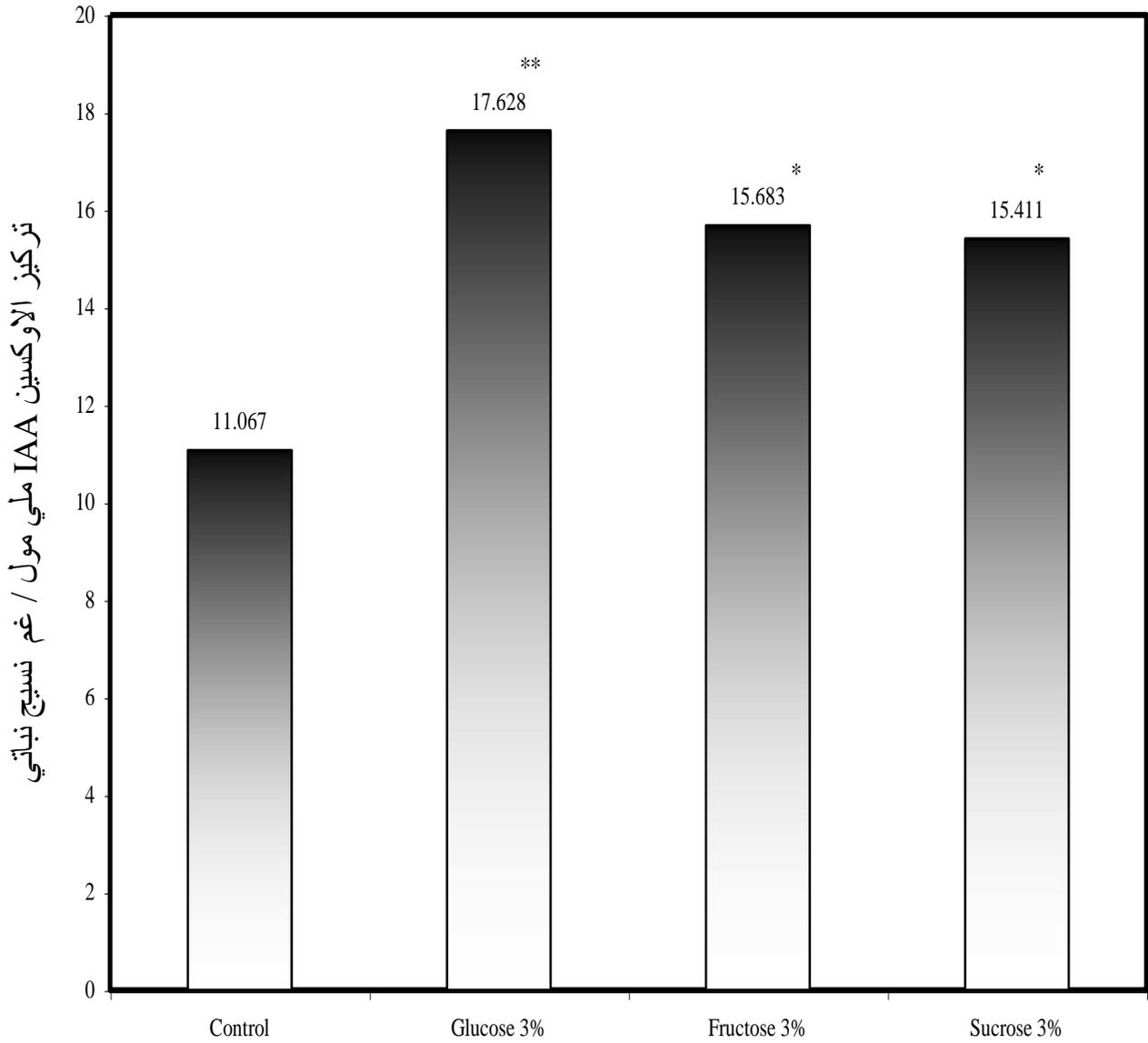


شكل (٩) : المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) لهايوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في بعض المركبات الفينولية و بتركيز (١٠^{-٣}, ١٠^{-٣}, ١٠^{-٥}, ١٠^{-٥}, ١٠^{-٧}, ١٠^{-٣}, ١٠^{-٣}, ١٠^{-٣}) والتوالي وبأس هيدروجيني (٥.٧, ٥.٢٥, ٥.٣, ٥.٧, ٣.٨٥, ٣.٤, ٣.٨٥, ٣.٧٥) على التوالي من يسار الشكل الى يمينه.

قيمة L.S.D. على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (١.٠٢١) و على مستوى احتمالية

(١.٤٦٧) = ٠.٠١

A** تأثير ايجابي معنوي جداً

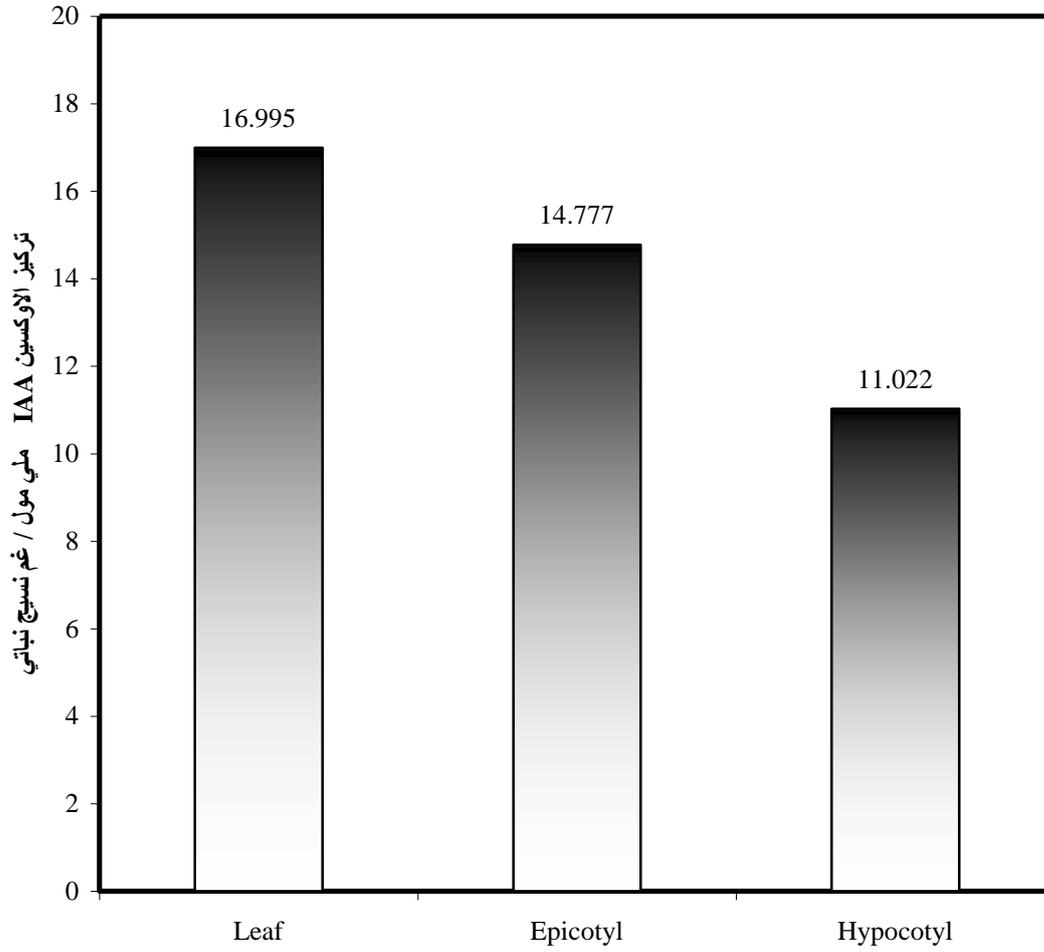


شكل (١٠) : المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) لهايبوكوتيل عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام في محاليل الكلوكوز أو الفركتوز أو السكروز وبتركيز ٣% والأس الهيدروجيني = (٤.٤ ، ٥.٨٥ ، ٦.٢٥) على التوالي.

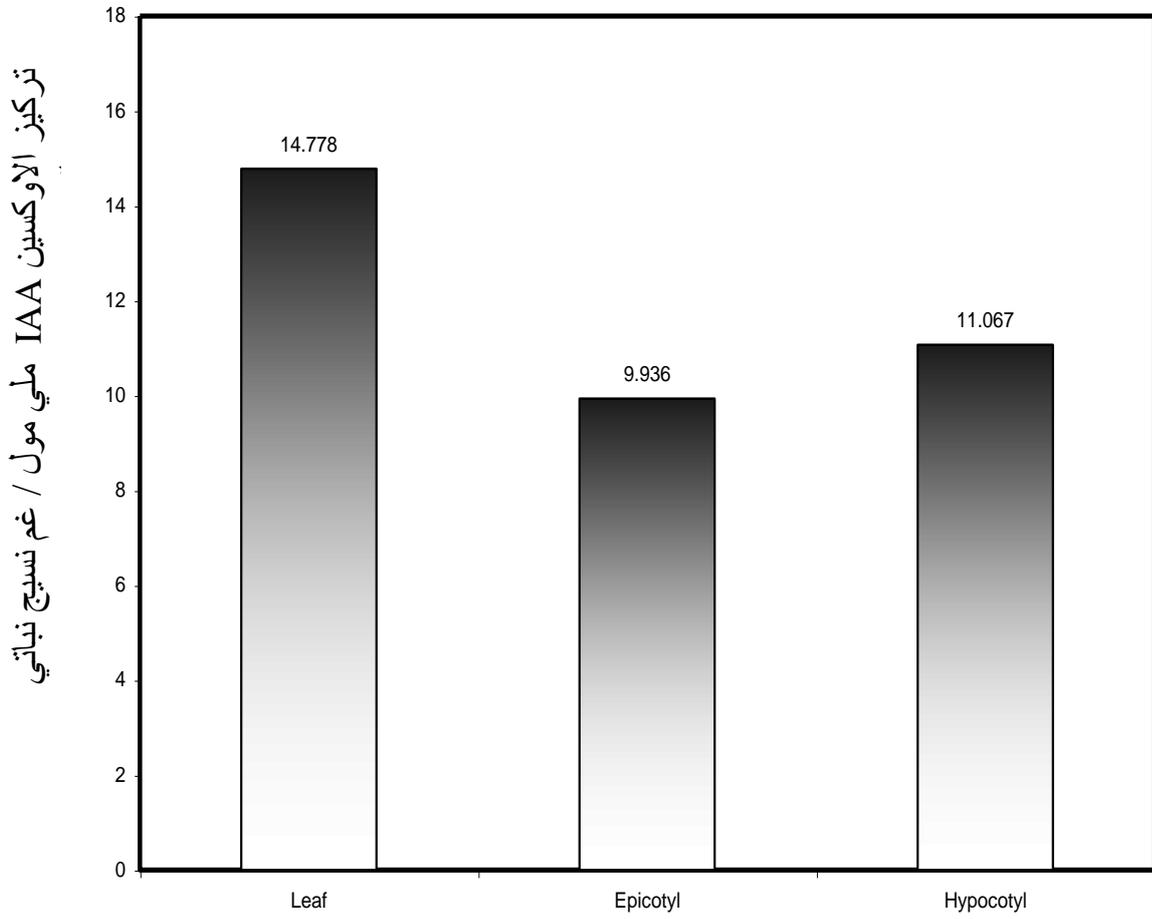
قيمة L.S.D على مستوى احتمالية ٠.٠٥ = (٢.٩٧٦) و على مستوى احتمالية ٠.٠١ = (٤.٩٣٤)

* تأثير ايجابي معنوي

** تأثير ايجابي معنوي جدا



شكل (١١) : المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) لأجزاء مختلفة من عقل الماش الطرية ، المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام (Total IAA = ٤٢.٧٩٤)



شكل (١٢) : المحتوى الاوكسيني IAA (ملي مول / غم نسيج نباتي) لأجزاء مختلفة من عقل الماش المعمرة لمدة ثلاثة ايام بالماء المقطر . اخذت العقل من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام (Total IAA= ٣٥.٧٨١).

الفصل الرابع

Discussion

المناقشة

افترض Leshem (١٩٨١) نظرية الجذور الحرة في التعمير لتوضيح علاقة تلف الخلايا مع تقدم العمر في الحيوانات والنباتات، موضحاً ان اكسدة الليبيدات ترتبط بشيخوخة النبات ، وان مضادات الاكسدة تعمل ككوابح داخلية للجذور الحرة مخفضة بذلك عمليات التعمير في النباتات. وقد اشار Ishii وجماعته (٢٠٠١) من خلال دراستهم ظاهرة التعمير في النيماتودا Nematode الى ان الجذور الحرة والاشكال التابعة لها في الخلايا والاعضاء المعمرة تتولد بشكل اولي في المايتوكوندريا كنواتج غير مرغوب فيها لعملية الفسفرة التأكسدية، وان الجذور الحرة تحفز مدى واسع من التلف الذي يؤثر في التماسك الجزيئي والخلوي والعضوي. اما Davies (١٩٨٣) فقد وصف التعمير بانها الظاهرة التي ترتبط بشكل جوهري بالتغيرات الهدمية في الايض الحيوي. وقد اشار الى ان التغيرات في التوازن الهرموني الدقيق فقط يُعدّمن الاحداث الجزيئية التي تؤدي الى تلك التغيرات.

إنّ العمليات التي تؤدي الى انخفاض استجابة التجذير في عقل الماش خلال ظاهرة التعمير قد تعزى الى قلة المحتوى الاوكسيني في منطقة نشوء الجذور (الهايوكوتيل) او في مكان اخر من العقلة كالأوراق مثلاً. ومن خلال دراسة طبيعة العمليات التأكسدية التي يفترض زيادة معدلاتها خلال ظاهرة التعمير اعتماداً على توافر عوامل الاكسدة من جانب، او قلة العوامل التي تشترك في الميكانيكيات الدفاعية المضادة للاكسدة من جانب آخر. اشارت التقديرات الكمية للاوكسين الطبيعي (Endogenous IAA) في عقل الماش الطرية والمعمرة المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر كما في الشكل (١١ و ١٢) الى ان المحتوى الاوكسيني الكلي (Total IAA) في العقل الطرية يساوي (٤٢.٧٩٤) ملي مول، وقد انخفض في العقل المعمرة الى (٣٥.٧٨١) ملي مول. كما انخفض محتوى الاوكسين IAA في هايوكوتيل العقل المعمرة عما هو عليه في هايوكوتيل العقل الطرية (١٩.٠٧٦ الى ١٣.٨٧٣ ملي مول) المأخوذة من بادرات نامية في المحاليل المغذية المحسورة Half Strength (شكل ٥ و ٦).

إنّ هذه النتائج تتفق مع نتائج الجانب الفسيولوجي المتعلقة بقلة استجابة التجذير في العقل المعمرة قياساً بالعقل الطرية (جدول ٩ ومعظم الجداول الاخرى) من جانب، وتؤكد ايضاً احدى الفرضيات التي تفسر اسباب ظاهرة التعمير (او العمليات التي تحصل خلالها) وهي انخفاض مستوى الاوكسين الطبيعي، التي تم اثباتها سابقاً من قبل العلواني (١٩٩٨) باستعمال نفس النوع من العقل وبتقنية الكشف الاحيائي القديمة (Auxin Bioassay) من جانب اخر. علماً ان التقديرات الكمية قيد الدراسة قد تمت باستعمال تقنية Spectrophotometry.

إنّ انخفاض المحتوى الاوكسيني في العقل المعمرة (خلال مدة التعمير) ربما يعود الى (١) قلة تخليق الاوكسين في الاوراق الاولى للعقل المعمرة باعتبارها المركز الرئيسي لتخليقه، حيث اشار Hartmann وجماعته (١٩٨٨) الى انخفاض محتوى الاوكسين في الاوراق خلال عملية التعمير. كما اشار Wilkins (١٩٧٥) الى انخفاض او توقف تخليق الاوكسين في الاوراق كاملة الاتساع (Fully Expanded Leaves)، وهذا ما اكدته نتائج هذه الدراسة حيث

اظهر الشكلان (١١ و ١٢) انخفاض محتوى IAA بشكل معنوي في اوراق العقل المعمرة و بنسبة مئوية قدرها (١٣.٠٥%) قياساً بالعقل الطرية. (٢) قلة الانتقال القاعدي Basipetal Transport للاوكسين، وهذا ما اكده Shaheed (١٩٨٧)، حيث اشار الى انخفاض معدل الانتقال القاعدي للاوكسين في عقل الماش المعمرة عند معاملة الاوراق الاولية بـ (Foliar Application) C¹⁴-IAA. (٣) تحول الاوكسين الحر الى اوكسين مرتبط في العقل المعمرة، وهذا يتفق مع Norcini وجماعته (١٩٨٥) الذي اشار الى تغير مستوى الاوكسين الحر والمرتبطة خلال عملية التجذير. كما بين الاخير ان مستوى الاوكسين الحر يكون عالياً بعد مرور ٢٤-٣٦ ساعة، وهذا يتزامن مع انقسام الخلايا وتكوين البادئات الجذرية ثم ينخفض بشدة بعد مرور ٧٢-٩٦ ساعة متزامناً مع تكشف البادئات الجذرية الى جذور مرئية، وفي حالة حصول تحول الاوكسين الحر الى مرتبط وانخفاض مستواه سوف يتغير مستوى الاحداث المذكور آنفاً، مما يؤدي الى خفض استجابة التجذير. (٤) حصول عمليات اكسدة بمعدلات اعلى في العقل المعمرة التي سيتم مناقشتها لاحقاً من خلال النتائج التي تم الحصول عليها.

اظهرت عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland (جدول ٥) زيادة في عدد الجذور المتكشفة في العقل الطرية المستحثة بالاوكسين (M⁻¹⁰, NAA) لمدة ٢٤ ساعة قياساً بالعقل الطرية غير المستحثة وبنسبة زيادة قدرها (١٩٥.٢%). ان هذه الزيادة تعزى الى الدور التحفيزي للاوكسين المجهز من الخارج (Exogenous Auxin)، حيث اشار Chen وجماعته (١٩٩٥) الى قابلية الاوكسين (NAA) في تحفيز مضاعفة DNA، واستنساخ RNA، وتخليق البروتينات ومن ثم انقسام واستطالة الخلايا التي تؤدي الى تكوين الجذور العرضية. كما ان الزيادة في استجابة التجذير في العقل الطرية المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland (جدول ٥) قياساً بالعقل الطرية المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر (معاملات التجذير الروتينية) يعزى الى تأثير العناصر الغذائية فضلاً عن العوامل الهرمونية في عملية تكوين الجذور العرضية. وهذا ما اكده سالم (٢٠٠٠) باستعمال نفس النوع من العقل.

أما بخصوص العقل المعمرة فقد اشار جدول (٥-B) الى انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة غير المستحثة (١٥.٥ جذراً/ عقلة) قياساً بالعقل الطرية غير المستحثة (٢٢.٤١ جذراً/ عقلة) و بنسبة انخفاض قدرها (٣٠.٨%)، في حين انخفضت استجابة التجذير في العقل المعمرة بالماء المقطر والمستحثة بالاوكسين (٥٨.٣٣ جذراً/ عقلة) جدول (٥-A) قياساً بالعقل الطرية المستحثة بالاوكسين (٦٦.١٦ جذراً/ عقلة) بنسبة انخفاض قدرها (١١.٨%) ويعزى هذا الى العمليات التأكسدية التي تحدث خلال ظاهرة التعمير التي ادت الى انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة كما هو الحال في جدول (٩)، ومما يؤكد ذلك افتراضات Leshem (١٩٨١) و Ishii وجماعته (٢٠٠١) المشار اليها آنفاً. وقد اشار Sarath وجماعته (١٩٨٦) الى انخفاض الفعاليات الحيوية بصورة تدريجية في العقل المعمرة كتدهور الاحماض النووية والرابيوسومات في الاوراق الناضجة وتحطم البروتينات والكلوروفيل او تناقص المحتوى الاوكسيني بزيادة عمر الاوراق (Hartmann, et al. ١٩٨٨). او عمر عقل الماش (العلواني، ١٩٩٨). او انخفاض الحالة الغذائية في العقل المعمرة قياساً بالطرية فيما يتعلق بالبروتينات والكاربوهيدرات والعناصر المعدنية (سالم، ٢٠٠٠). او تغير في مكونات وخواص الغشاء البلازمي وانخفاض كمية البروتين والدهون المفسفرة (الخفاجي، ٢٠٠١). او انخفاض معدل النتج، وانخفاض معدل

أخذ الاوكسين المجهز قاعدياً للعقل الذي قد يرتبط مع انخفاض النتح في عقل الماش المعمرة (Shaheed, ١٩٩٧). زيادة على ذلك فقد أكد الاخير على انخفاض معدل الانتقال العلوي للاوكسين من منطقة الهايبوكوتيل باتجاه الاوراق في العقل المعمرة، وانخفاض معدل الانتقال القاعدي للاوكسين المجهز للاوراق في العقل المعمرة.

إن ارتفاع نسبة عدد الجذور في العقل الطرية المستحثة وانخفاضها في العقل الطرية غير المستحثة (عينة السيطرة العامة) قد تزامن مع انخفاض معدل اطوال الجذور الذي يساوي (١٠) ملم قياساً بعينة السيطرة العامة (١٥) ملم، اي انخفاض بنسبة قدرها ٣٣.٣%. وقد تزامن ذلك ايضاً مع انخفاض معدل مساحة الوريقات الوسطى للاوراق الحقيقية الاولى - ثلاثية الوريقات بنسبة انخفاض قدرها (٦٩%)، مما يشير الى ان زيادة تكوين الجذور العرضية في العقل الطرية المستحثة بالاوكسين ($10^{-4}M$, NAA) كانت على حساب نمو الجزء الخضري المتمثل بالاوراق وعلى حساب اطوال الجذور. وربما يعود السبب في ذلك الى دور الاوكسين في حث تكوين الجذور العرضية، حيث ينفرد الاوكسين في عملية النشوء (Blakesly, et al. ١٩٩١)، زيادة على دوره في العمليات الحيوية المرتبطة بتكوين الجذور (Ali, et al. ١٩٩٨) او ربما يعود الى تأثيره في انتقال الكربوهيدرات الى منطقة نشوء الجذور حيث ينشط الانزيمات المتعلقة بايض الكربوهيدرات (Bhattacharya & Nanda, ١٩٧٨).

كشفت عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في محلول Hoagland عن ظهور الاوراق الحقيقية الاولى 1-St True Tri-Foliated Leaves على نقيض عمليات التجذير الروتينية (عندما تؤخذ العقل من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام). وربما يعزى ذلك الى دور المغذيات التي تُعدّ العوامل المحددة للنمو وتكوين الجذور العرضية. وهذا ما اكده Thimann و Poutasse (١٩٤١)، زيادة على دورها في رفع او خفض كمية الكربوهيدرات الذائبة الضرورية للنمو والتكشف، اذ ان تأثيرها يعتمد على الحالة الغذائية الداخلية للعقل، وهذا يتفق مع Audus (١٩٦٣).

يشير جدول (A-٥) الى انخفاض معنوي من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش المستحثة بالاوكسين (المعمرة بالماء المقطر) والمأخوذة من بادرات نامية في محلول Hoagland الذي ينقصه البورون (pH=٥.٤) قياساً بعينة السيطرة (المحلول الكامل). وقد تزامن ذلك مع زيادة معنوية في المعاملات غير المستحثة بالاوكسين (جدول B-٥). ولتوضيح هذا التناقض في استجابة التجذير فانه لا يخفى علينا ان للبورون اهمية كبيرة في العمليات الايضية من خلال (١) دوره في العلاقات المائية، ونشاط امتصاص الاملاح، وتمثيل الفسفور، والتمثيل الضوئي، والايض النتروجيني، وتمثيل الدهون، وتمثيل الهرمونات، وتمثيل DNA في المرستيمات، ونمو وتكشف الخلايا، وذلك من خلال تأثيره في انتقال السكر (ديفيلين، ١٩٨٥). (٢) نقصه يكون مصحوباً بانخفاض فعالية الانزيمات التي تؤكسد هورمون الاوكسين IAA مثل انزيم IAA-oxidase (Parish, ١٩٦٨). (٣) نقصه يسبب شذوذ تركيبية في الجدران الابتدائية للخلايا ويثبط انقسام واستطالة الخلايا (Hopkins, ١٩٩٩). (٤) نقصه يكون مصحوباً بنقصان في محتوى RNA (Hopkins, ١٩٩٩). (٥) نمو وتكشف البادئات الجذرية يتطلب وجود البورون، على حين يستحث نشوء الجذور بالاوكسين فقط (Gorter, ١٩٥٨).

إنّ انخفاض استجابة التجذير في الحالة الاولى (المعاملة المستحثة) يعزى الى حدوث خلل في التوازن الهرموني في منطقة نشوء الجذور اي (محتوى الاوكسين الطبيعي IAA والاكسين المجهز من الخارج NAA) والفعل المتبادل بينهما من جهة وبين البورون الذي جهز للعقل بعد المعاملة الاوكسينية من جهة اخرى ، بحيث لم تتوافق في فعلها مع المراحل الزمنية التي يعمل فيها الاوكسين بدوره المعروف في حث نشوء الجذور، والبورون بدوره المعروف في نمو وتكشف البادئات الجذرية، حيث ان العقل في كلتا الحالتين (المستحثة وغير المستحثة) اخذت من بادرات نامية في محاليل Hoagland ينقصها عنصر البورون (اي بمعنى اخر ان نقص البورون شمل النباتات الام ومراحل التعمير في العقل)، وهذا يتفق مع استنتاجات (1987) Shaheed حيث اشار الى ان عقل الماش النامية في الضوء تظهر حاجتها للبورون بعد 48 ساعة من انتهاء المعاملة الاوكسينية التي امدها 24 ساعة، وعليه يمكن تجهيز البورون خلال مرحلة نمو البادرات او خلال معاملة العقل بالاكسين او بعد الانتهاء من معاملة العقل بالاكسين شرط ان لا تتجاوز الـ 72 ساعة الاولى من اخذ العقل. حيث اقترح الاخير انه لكي يبدأ طور النمو والتكشف للبادئات الجذرية يجب ان ينخفض مستوى الاوكسين الذي يتزامن مع تجهيز البورون من الخارج الذي يعمل على زيادة فعالية انزيم IAA-oxidase من خلال ارتباطه مع مركبات orthodiphenols التي تعمل كحاميات للاوكسين . مما يؤكد الحالة الثانية اي زيادة استجابة التجذير (جدول B-5) من خلال حصول حالة توازن هورموني تنسجم مع الفعل المتبادل بين عنصر البورون المجهز بعد مرحلة التعمير مباشرة وبين الاوكسين الطبيعي IAA الذي يوجد بكمية ملائمة من الناحية الفسيولوجية في منطقة نشوء الجذور خلال مراحل عملية تكوين الجذور. وهذا يساعد في تفسير الزيادة المعنوية احصائياً في استجابة التجذير في المعاملات المعمرة (غير المستحثة) التي ينقصها البورون (جدول B-9) . حيث ارتفعت استجابة تجذير العقل بنسبة زيادة قدرها (41.8%) قياساً بعينة السيطرة (المحلول الكامل) وانخفاض المحتوى الاوكسيني الى (12.877) ملي مول قياساً بالسيطرة اي (13.873) ملي مول (شكل 6)، مع الاخذ بنظر الاعتبار وجود عنصر السلينيوم كمضاد للاكسدة بتركيز (0.01) جزء بالمليون الذي يتأين بتأكسدين Se^{+2} و Se^{+4} من خلال ارتباطه في الانزيمات المحفزة لتفاعلات الاكسدة - الاختزال.

ومما تجدر الاشارة اليه ان انخفاض معدل عدد الجذور في المعاملات التي ينقصها البورون (جدول A-5) قد صاحبه ارتفاع في معدل اطوال الجذور (مساوية لعينة السيطرة). إنّ سبب ذلك ربما يعود الى ان نقص البورون في المراحل الاولى (النباتات الام) قد عوضه البورون المجهز للعقل المستحثة بعد مرحلة التعمير ودوره في نمو وتكشف البادئات الجذرية، حيث اشار Middleton وجماعته (1978a) من خلال دراستهم على عقل الماش من ضرب Berkin المأخوذة من بادرات نامية في الضوء الى ان البورون ملازم لنمو وتكشف البادئات الجذرية وتحولها الى جذور مرئية، وان هذا التكشف لا يتم إلا عند معاملة العقل بالبورون فقط. او ربما يعود الى محتوى الاوكسين العالي الذي يعززه نقص البورون في المراحل الاولى، حيث اشار Parish (1968) الى ان نقص البورون يعزز وجود الاوكسين. وقد اشار Dutta و McIlrath (1964) الى تلاشي فعالية انزيم Peroxidase في غياب البورون في بعض الأنسجة مما يسبب زيادة في تأثير الاوكسين. وهذا يوضح كذلك الزيادة في استجابة التجذير ومعدلات اطوال الجذور ومعدل مساحة الوريقات الوسطى في المعاملات التي ينقصها البورون

قياساً بعينة السيطرة (جدول ٥-B). أما انخفاض معدل مساحة الوريقات الوسطى (جدول ٥-A) في المعاملات المستحثة التي ينقصها البورون فيعزى الى العوامل المذكورة انفاً بخصوص التوازن الهورموني ونقص البورون في المراحل الاولى. فقد اشار Hopkins (١٩٩٩) الى ان نقص البورون يثبط انقسام الخلايا في قمة الساق والورقة الفتية زيادة على نقصان في محتوى RNA.

يشير جدول (٥-A) الى انخفاض استجابة تجذير عقل الماش المعمرة المستحثة بالاكسجين والمأخوذة من بادرات نامية في محلول Hoagland الذي ينقصه الحديد (pH=٥.٣) وبشكل معنوي جداً من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة (المحلول الكامل). وقد تزامن ذلك مع انخفاض معدلات اطوال الجذور ومعدلات مساحة الوريقات الوسطى (اقل قيمة قياساً بعينة السيطرة). ويعزى ذلك الى ان ايونات الحديد تعمل كمضادات للاكسدة ومؤكسدات في ان واحد فعندما تكون مترابطة مع الانزيمات تعمل كمضادات للاكسدة وعندما تكون حرة (*in vitro*) تعمل كمؤكسدات ومضادات اكسدة في آن واحد وذلك لاحتوائها على اوربتال (d) وامكانية هذا الاوربتال على استيعاب او اعطاء الالكترونات، ولهذا يظهر للحديد اكثر من عدد تأكسدي حيث يتأين بتأكسدين Fe^{+2} و Fe^{+3} . ولهذا فإن للحديد اهمية في العديد من العمليات الايضية للنبات، فقد يدخل مباشرة الى السايكرومات الضرورية للانساياب الالكتروني في المايكوكونديريا والكلاروبلاست، ويدخل الى الفيريديوكسين الضروري لتفاعلات الضوء في التمثيل الضوئي، كما يدخل في تمثيل الكلوروفيل. وهذا ما اكده Nason و McElroy (١٩٦٣) وتمثيل بروتينات البلاستيدات الخضراء (Gauch, ١٩٥٧). زيادة على ذلك يدخل الحديد في تكوين عدة انزيمات (Oxidase Enzymes) مثل انزيم Catalase و Peroxidase (ديفيلين، ١٩٨٥) فقد وجد ان نقص الحديد يؤدي الى نقصان متزامن في الكلوروفيل وتدهور تركيب الكراناف في البلاستيدات الخضراء (Hopkins, ١٩٩٩).

يشير جدول (٥-B) الى زيادة استجابة تجذير عقل الماش المعمرة (غير المستحثة) بالمأخوذة من بادرات نامية في محلول Hoagland الذي ينقصه عنصر المنغنيز (pH=٥.٥) وبشكل معنوي من الناحية الاحصائية قياساً بعينة السيطرة (المحلول الكامل). وقد تزامن ذلك مع ارتفاع معدلات اطوال الجذور ١٧.٦٦ ملم (اعلى قيمة قياساً بالسيطرة) ومساحة الوريقات الوسطى (١.٩٢٨ سم^٢)، ويعود السبب في ذلك الى دور المنغنيز كعامل مؤكسد حيث يتأين بتأكسدين Mn^{+2} و Mn^{+4} . وإن للمنغنيز أثراً مهماً في هدم او اكسدة الاوكسين الطبيعي في النبات IAA، ويعمل كمنشط للانزيم IAA-oxidase مسبباً تحطيم الاوكسين واختزال كميته في قاعدة العقلة، اي بمعنى اخر ان نقص المنغنيز يعزز الاوكسين في العقلة مما يساعد في تحفيز العقل على التجذير. وهذا ما اكده Thomaszewski و Thimann (١٩٦٦). ولكن خلال الدراسات على عقل نبات الماش اشار Fernqvist (١٩٦٦) الى عدم تأثير ايونات المنغنيز في التراكيز الواطئة في استجابة التجذير قياساً بعينات السيطرة المعاملة بالماء المقطر. وربما يعود السبب في استجابة التجذير العالية هذه الى امكانية احلال كاتيونات Cations اخرى ثنائية محل المنغنيز ولاسيما في تفاعلات التنفس مثل Mg^{+2} , Co^{+2} , Zn^{+2} , Fe^{+2} ، ويعد المغنيسيوم من اكثر البدائل التي تحل

محله (ديفيلين ، ١٩٨٥)، ويمكن ان يستبدل المنغنيز جزئياً بالكولبلت في انزيم Oxalo Succinic De Carboxylase الذي يدخل في دورة كربس.

يشير جدول (١٠) الى انخفاض معنوي من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش المأخوذة من بادرات نامية في الماء المقطر والمعمرة بالمحلول المغذي المحور Half Strength الذي ينقصه المنغنيز او مجموعة العناصر (Se,Zn,Mn) (pH=٦.٥) قياساً بالسيطرة (المحلول الكامل). وارتفاع غير معنوي لكنتا المعاملتين قياساً بالسيطرة العامة (d/H₂O). ان سبب ذلك يعزى الى (١) دور ايونات المنغنيز والخاصين والسلينيوم كمضادات للاكسدة ومؤكسدات في ان واحد. ولهذا يظهر للعنصر الواحد اعداد تأكسدية مختلفة فالمنغنيز يتأين بتأكسدين هما Mn^{+٢} و Mn^{+٤} والسلينيوم يتأين بتأكسدين ايضاً وهما Se^{+٢} و Se^{+٤} في حين ان الخاصين يتأين على شكل Zn^{+٢}. (٢) انخفاض الحالة الغذائية في العقل المعمرة، (حيث اخذت من بادرات نامية في الماء المقطر لمدة عشرة ايام) فضلاً عن العوامل الهورمونية وتأثيرها. (٣) تغير قيمة pH (٦.٥) اي انخفاض درجة الحمضية قياساً بجدول (٥).

إن دور المنغنيز في هدم او اكسدة الاوكسين IAA بصفته منشط للانزيم IAA-oxidase اكدته التقديرات الكمية المعنوية احصائياً للاوكسين (شكل ٧) في العقل المعمرة بالمحاليل المغذية المحورة (Half Strength) التي ينقصها Mn حيث كشفت عن (١٥.٠٠٤) ملي مول وهي اعلى قيمة قياساً بالسيطرة.

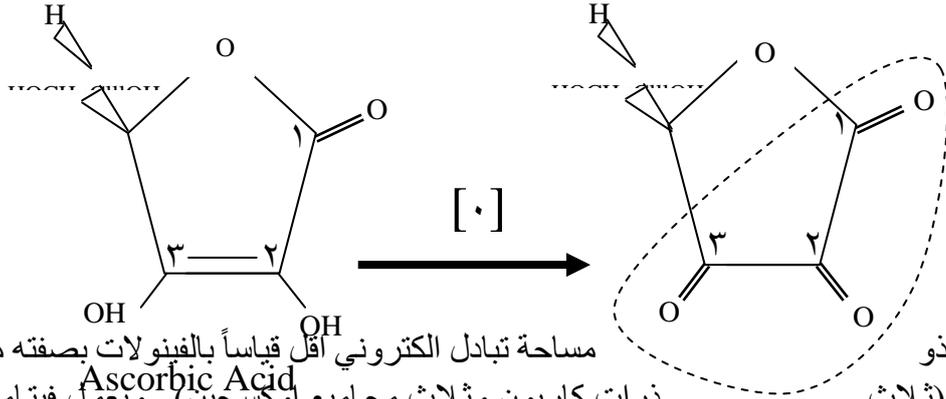
يشير جدول (٦) الى نقطتين رئيسيتين الاولى -زيادة استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بتراكيز واطئة من SeO_٢ (٠.٠٠١, ٠.٠١, ١, ١٠) جزء بالمليون وبأس هيدروجيني (٥) وبشكل معنوي جداً من الناحية الاحصائية وبنسبة زيادة قدرها (٢٤٧.٦٪) (١٧٠.٢٪, ١٨٠.٥٪, ١٩٢.٧٪, ١٤٢.٨٪) على التوالي قياساً بعينة السيطرة بعنصرها ١٠٠٪. والاخرى -ذبول وموت العقل في التراكيز العالية (٥٠ و ١٠٠) جزء بالمليون وبأس هيدروجيني (٣.٦ و ٣.٤) على التوالي. ان تأثير التراكيز العالية من السلينيوم في استجابة التجذير وذبول وموت العقل ناتج عن تأثير الشد الملحي في استجابة النبات الذي يعتمد على التأثيرات الازموزية، وسمية الملح، زيادة على مستوى ومدة الشد وهذا يأتي من دور السلينيوم حيث يعمل كعامل مختزل ويتحول من Se^{+٤} الى Se^{+٢}، ومن ثم يكتسح الالكترونات، ويقوم بمنح الالكترونات الى اغشية الخلايا مسبباً أكسدتها ويتحول الى Se^{+٤}، وينعكس ذلك على الظاهرة الفسلجية المتمثلة بذبول وموت العقل لحدوث تلف في العمليات الازموزية نتيجة لعمليات الاكسدة التي تحدث في اغشية الخلايا وهذا ما اكدته الكثير من البحوث حيث اشارت الى ان الشد الملحي ربما يرتبط بتحفيز الخلايا على تكوين نوع الاوكسجين الفعال (ROS) المهدم الذي يستطيع ان يتلف ليبيدات الغشاء الاساسية والبروتينات والاحماض النووية (Noctor & Foyer, ١٩٩٨) مما يؤدي الى زيادة تراكم نواتج اكسدة الليبيدات في انسجة الجذر والساق والورقة، وما ينتج عنها من زيادة في نضوح الالكترونولينات الاساسية لاغشية البلازما المحفزة بالشد (Noctor & Foyer, ١٩٩٨). وهذا ربما يساعد في تفسير انخفاض استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بمحاليل Hoagland (Full Strength) قياساً بعينة السيطرة (d/ H₂O) جدول (٨).

اما سبب زيادة استجابة التجذير المعنوية جداً فيما يتعلق بتأثير التراكيز الواطئة من SeO_٢ (جدول ٦) فيعود الى (١) دور ايونات السلينيوم كمضادات للاكسدة من خلال ارتباطها بالانزيمات التي تحفز تفاعلات (الاكسدة - الاختزال) لاحتوائها على اوربتال (d) الذي

بإستطاعته إستيعاب او منح الالكترونات ولهذا يظهر للسلينيوم عددان تأكسديان Se^{+2} و Se^{+4} . كما يدخل السلينيوم كمرافق انزيمي في انزيمات Glutathione Oxidase التي تحول الكلوتاثيون المختزل (GSH) الى الكلوتاثيون المؤكسد (GSSG) نتيجة لعمليات الاكسدة، وذلك من خلال دور فيتامين C كونه مضاد للاكسدة في اعادة دورة الكلوتاثيون، وحماية فيتامين E. ومما يؤكد ذلك فقد اشار Stadtman (١٩٨٠) الى ان بعض انواع البكتريا والحيوانات التي تحتاج الى السلينيوم تضم عدداً قليلاً من البروتينيات الاساسية تحتوي على السلينيوم، ومعظم هذه البروتينيات هي انزيمات تحفز تفاعلات (الاكسدة - الاختزال) ووجود السلينيوم ضروري لفعاليتها. (٢) تتحمل بعض انواع النباتات المجموعة accumuler species كالبقوليات تراكيز عالية من بعض العناصر المعدنية مثل السلينيوم وتقوم بتضمين المعدن بالحامض الاميني الحاوي على الكبريت مثل السستائين او الميثونين او احماض عضوية مثل الـ Acetate و الـ Malate و الـ Citrate (Grill, et al. ١٩٨٥). (٣) عللت الكثير من البحوث الزيادة في نمو النباتات في المحاليل المغذية التي ترتفع فيها تراكيز السلينيوم الى قيام حامض السلينيك Selenate باختزال التأثيرات السمية للفوسفات (Bollard, ١٩٨٣). (٤) فذنت الدراسات عدم تسمم النباتات التي تجمع السلينيوم بتراكيز عالية الى ان تلك النباتات تكون بشكل رئيسي احماض سلينو - امينية Seleno-Amino Acids، وهذه الاحماض تكون غير سامة، كما انها لا تدخل في تكوين بروتينات سامة (Bollard, ١٩٨٣). ان النقاط اعلاه تفسر دور السلينيوم في رفع استجابة تجذير عقل الماش (الطرية أو المعمرة) المعاملة بقوى مختلفة من المحاليل المحورة (جدول ٧ و ٨) قياساً بالعقل المعاملة بمحاليل Hoagland، حيث كشف جدول (٧) عن استجابة تجذير معنوية جداً من الناحية الاحصائية عند معاملة العقل الطرية بالمحاليل المحورة وبالقوى (Half, Full) واستجابة تجذير معنوية عند المعاملة بالقوة (Quarter) قياساً بعينة السيطرة. اما جدول (٨) فقد كشف عن استجابة تجذير معنوية جداً عند المعاملة بالمحاليل المحورة وبالقوى (Quarter, Half, Full) في الحالة (C) وبالقوى (Quarter, Half) في الحالة (B) قياساً بعينة السيطرة. مما يشير الى دور السلينيوم في ايقاف ظاهرة التعمير وبشكل كامل، حيث استجابت العقل المعمرة بالمحاليل المحورة كما لو كانت عقلاً طرية، حيث يعمل السلينيوم كمضاد للاكسدة ويقوم باكتساح الالكترونات في عمليات الاختزال. اما بخصوص محلول Hoagland فقد استخدمه Poutasse و Thimann (١٩٤١) في تنمية عقل الفاصوليا Bean الورقية بتركيز ٠.٢٥% ولاحظا تثبيطاً قليلاً في تكوين الجذور العرضية.

إن أهمية السلينيوم المشار اليها اعلاه تتجلى ايضاً في افساد او تاخير العمليات الهدمية التي تحدث خلال ظاهرة التعمير من خلال دوره في زيادة معدلات عدد الجذور في عقل الماش المعمرة بالمحاليل المغذية المحورة (Half Strength) في المعاملات المستحثة التي ينقصها البورون أو النحاس (جدول ٩-A)، والمعاملات غير المستحثة التي ينقصها المنغنيز أو البورون أو النحاس أو الحديد (جدول ٩-B) قياساً بعينة السيطرة (المحلل الكامل). يشير جدول (١١) الى زيادة غير معنوية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بالتراكيز الواطئة من خلال حامض الاسكوربك Ascorbic Acid (١٠٠ و ٥٠) جزء بالمليون، واستجابة تجذير معنوية من الناحية الاحصائية في التركيز (٢٠٠) جزء بالمليون (pH=٢.٤)، واستجابة تجذير معنوية جداً من الناحية الاحصائية في التراكيز العالية (٣٠٠ و ٤٠٠ و ٥٠٠)

جزء بالمليون وبأس هيدروجيني (٢.٣ و ٢.٣ و ٢.٢) على التوالي، كما يشير جدول (١٢) الى زيادة معنوية جداً من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بالتراكيز العالية من حامض الاسكوربك (٢٠٠ و ٣٠٠ و ٤٠٠ و ٥٠٠) جزء بالمليون مسبباً بذلك ايقاف ظاهرة التعمير بشكل كبير ، حيث كان عدد الجذور في هذه التراكيز مساوية او اكثر مما هو عليه في العقل الطرية، أي ان العقل المعمرة استجابت كما لو كانت طرية. ان امكانية التجذير العالية للعقل المعمرة بفيتامين C تعزا الى كونه مضاد للأكسدة يحتوي على نظام تبادل الكتروني بين ذرة رقم (١) وذرة رقم (٣) كما هو موضح في المعادلة ادناه.



وهو ذو مساحة تبادل الكتروني أقل قياساً بالفينولات بصفته مضاد للاكسدة (ثلاث ذرات كربون وثلاث مجاميع اوكسجين) . ويعمل فيتامين C كمضاد اكسدة ثانوي على حماية فيتامين E ، كما يعمل على اعادة دورة الكلوتاثيون GSH الذي يتحول نتيجة لعمليات الاكسدة الى الكلوتاثيون المؤكسد (GSSG) التي تخضع الى فعل انزيم Glutathione oxidase الذي يحتوي على السيلينيوم كونه مرافق انزيمي. وهذا ما اكدته دراسات Fryer (١٩٩٢) حيث اشار الى دور حامض الاسكوربك كونه مضاد للأكسدة في تقليل التأثيرات الهدمية لانواع الاوكسجين الفعالة (ROS) وقابليته على اختزال الـ Superoxide الى بيروكسيد الهيدروجين (H_2O_2) زيادة على تفاعله مع الـ Singlet Oxygen بمعدل سريع نسبياً. وأشار الاخير الى دور الاسكوربيت في اعادة دورة جذور α -tocophyroxyl الى α -tocopherol ، وان الاسكوربيت مادة تفاعل مرافقة ضرورية في عملية (de-epoxidation) الخاصة بالفويلازانثين Violaxanthin بسبب منحه الهيدروجين لاجل هذا التحول. علاوة على ذلك فان وجود الاسكوربيت (بصفته واهب للهيدروجين) يقوم باخماد (H_2O_2) من خلال تفاعل Mehler Ascorbate Peroxidase Reaction (MAP) بواسطة الانزيم Ascorbate Peroxidase (APX) شكل (٢) صفحة (٢٧) . اشار Shalata و Neumann (٢٠٠١) الى أنّ الاسكوربيت يعمل على التنشيط الجزئي لزيادة تراكم نواتج اكسدة الليبيد Lipid Peroxidation في الجذور والسيقان والاوراق التي تتكون بتأثير انواع الاوكسجين الفعالة (ROS) المهدمة التي تعمل على هدم لبيدات الغشاء الاساسية والبروتينات والاحماض النووية. كما يقلل الاسكوربيت تلف التأكسد الضوئي في التراكيز العالية جداً فقط (Wise & Naylor, ١٩٨٧). ويعمل على مقاومة الشد الملحي من خلال تنظيم تراكيز انواع الاوكسجين الفعالة (ROS) وتنشيط زيادة تراكيز نواتج الاكسدة واختزال مستوى الشد الازموزي (Zhang & Kirkham, ١٩٩٦). وتنشيط زيادة نضوح الالكتروليينات الاساسية الناتجة عن

التلف فوق التأكسدي Peroxidative damage لاغشية البلازما المحفزة بالشد (Lechno, et al. ١٩٩٧).

إنّ تأثير الحماية التي يوفرها حامض الاسكوريك ربما يرتبط بشكل كبير بانخفاض تلف البروتينات الاساسية والاحماض النووية المتسبب عن ROS (Noctor & Foyer, ١٩٩٨). او ربما يكون ناتج عن تأثيره في الخلايا المرستيمية في انسجة الجذور والسيقان، حيث وجد ان التراكيز الواطئة منه تؤثر في مدة السكون التي تسبق الانقسام الخيطي Mitotic Quiescence (Kerk, et al. ٢٠٠٠). وان المعاملة بتراكيز (٠.١ ملي مول) ارتبطت بزيادة ظهور جذور وسويقان طبيعياً من الـ Embryos Somatic (Stasolla & Yeung, ١٩٩٩)، زيادة على دوره كونه عامل مرافق لبعض التفاعلات الانزيمية (Ting, ١٩٨٢). ومما يؤكد النتائج اعلاه الدراسات التي اجريت لمعرفة تأثير العديد من الفيتامينات ومنها الاسكوريك في استجابة تجذير عقل البزاليا الساقية واطهرت جميعها تأثيرات ايجابية (Aberg, ١٩٦١). وفي دراسات اخرى لمعرفة استجابة تجذير عقل الفاصوليا Bean كشفت عن تأثيرات ايجابية ايضاً فيما يخص الاسكوريك والرايوفلافين (Fernqvist, ١٩٦٦). وفي دراسات لمعرفة التأثيرات التآزرية بين الاسكوريك والاكسين وعلاقتها باستجابة تجذير عقل الفاصوليا اشار الاخير الى وجود تعاون بينهما في تركيز (١٠^{-٤}) مولار من الاوكسين والتراكيز العالية من الاسكوريك. وفي محاولات اخرى لمعرفة استجابة التجذير في عقل نفس النبات لوحظ ان الاسكوريك حفز الاوكسين على تكوين الجذور العرضية في التراكيز العالية فقط (١٠^{-٤}-١٠^{-٢}) مولار في العقل المعرضة للضوء. وقد اشارت Scheuermann (١٩٥٢) الى زيادة عدد الجذور بنسبة (٢٢-٢٨%) لكل عقلة عند معاملة عقل نبات *Phaseolus multiflorus* بالاسكوريك بتركيز (١٥٠) جزء بالمليون قياساً بالسيطرة، في حين أنّ معاملة العقل بالاسكوريك والاكسين بتركيز (٤٠) جزء بالمليون كشفت عن زيادة في عدد الجذور بنسبة (٦٢%) قياساً بالحالة التي استعمل فيها الاوكسين بمفرده. إنّ هذا التأثير تؤكد النتائج المعنوية جداً من الناحية الاحصائية قيد الدراسة والتي تتمثل بمحتوى الاوكسين في هايبيكوتيل العقل المعمرة بمحلول الاسكوريك، حيث كشف شكل (٨) عن كمية من الاوكسين تساوي (١٧.٣٥٧) ملي مول اي بنسبة زيادة قدرها (٥٦.٨%) قياساً بعينة السيطرة. إنّ ذلك يعزى الى دور الاسكوريك في تثبيط الانزيم IAA-Oxidase وتعزيز محتوى IAA، حيث اشار Brauner و Brauner (١٩٥٤) الى ان الاسكوريك يمكن ان يعمل مثبطاً للانزيم IAA-oxidase من خلال التنافس على الاوكسجين او من خلال تأثيره في الـ pH، حيث يكون الاوكسين اكثر تأثيراً في الـ pH الواطئ المحفز بزيادة تراكيز الاسكوريك.

كشف جدول (١٥) عن تثبيط غير معنوي من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير العقل الطرية في التراكيز (١٠^{-١٠}, ١٠^{-٩}, ١٠^{-٨}, ١٠^{-٧}, ١٠^{-٦}, ١٠^{-٥}, ١٠^{-٤}, ٢×١٠^{-٣}) مولار وتثبيط معنوي جداً من الناحية الاحصائية في التراكيز العالية (١٠^{-٤}, ١٠^{-٣}, ٥×١٠^{-٣}) مولار من الكلوتاثيون، اما جدول (١٦) فقد كشف عن زيادة غير معنوية من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بمحاليل الكلوتاثيون (GSH) بتركيز (١٠^{-١٠}) مولار وبأس هيدروجيني (٦.٤) وتثبيط غير معنوي في التراكيز (١٠^{-٩}, ١٠^{-٨}, ١٠^{-٧}, ١٠^{-٥}) مولار وتثبيط معنوي جداً من الناحية الاحصائية في التراكيز (١٠^{-٦}, ١٠^{-٤}, ١٠^{-٣}, ٢×١٠^{-٣}, ٥×١٠^{-٣}) مولار. إنّ ارتفاع استجابة التجذير يعود الى دور الكلوتاثيون كونه مضاد للاكسدة في دفاع النبات ضد

عوامل الاكسدة من خلال دورة Ascorbate/ GSH. كما ان الجهد الاختزالي السالب يسمح للكلوتاثيون المختزل (GSH) بمنح الالكترونات لاعادة دورة الاسكوربيت ومن المحتمل α -tocopherol شكل (٢) صفحة (٢٧). وان للكلوتاثيون ايضاً دوراً مهماً في انتزاع سمية البيروكسيدات Peroxides التي تتولد بوجود انواع الاوكسجين الفعالة (ROS). ان دور الكلوتاثيون كونه مضاد للاكسدة اكدته الكثير من الدراسات، فقد اشار Foyer و Renneberg (٢٠٠٠) الى ان الكلوتاثيون هو الثايول thiol الاكثر وفرة في النباتات ويشترك في تحمل المعادن الثقيلة وانتزاع سميتها. وان العديد من النباتات لها القدرة على تخليق ببتيدات متعددة تسمى Phytochelatins تماثل في تركيبها الكلوتاثيون (GSH) الذي يؤدي دوراً مهماً في انتزاع سمية الـ Peroxides التي تتولد بوجود انواع الاوكسجين الفعالة ROS (Schmidt & Jager, ١٩٩٢). كما يشترك الكلوتاثيون في تحويل خزين (GSH) المختزل / المؤكسد خلال الفعل المتبادل بين النبات والعوامل الممرضة (Vanacher, et al. ١٩٩٨). علاوة على ذلك يشترك (GSH) في تنظيم عملية انقسام الخلية في المرستيم القمي لجذور نبات Arabidopsis (Sanchez – Fernandez, et al. ١٩٩٧).

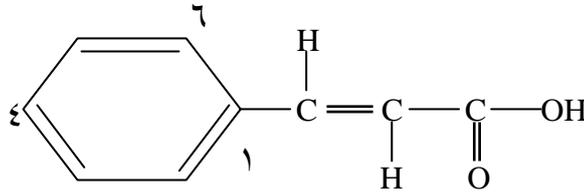
اشار Vernoux وجماعته (٢٠٠٠) الى دور (GSH) وشبيهه (hGSH) في تكوين وتنظيم مرستيم العقد الجذرية وادامة عقد جذرية ناضجة، زيادة على اهميتهما في فعالية مرستيم قمة الجذر، ودورها في تحفيز تعبير جينات الدفاع النباتية، علاوة على اهميتهما في الكشف المبكر للعقد الجذرية في نباتات *Medicago truncatula* واشتركا في تنظيم عدد العقد الجذرية لكل نبات (Wingate, et al. ١٩٨٨). يقوم الكلوتاثيون باعادة دورة الاسكوربيت ومن المحتمل α -tocopherol (Hausladen & Alscher, ١٩٩٣). كما ان اعادة اختزال الكلوتاثيون المؤكسد (GSSG) يحفز بوساطة الانزيم Glutathione Reductase (GTR) بوجود NAD(P) المجهز للالكترونات. زيادة على ذلك فقد وجد في دراسة على نبات الذرة ان الكلوتاثيون يعمل بارتباطه مع الانزيم (GTR) على حفظ الانزيمات التي تشترك في تثبيت الكربون (Swiss, ١٩٩٨). وان تحمل الطرز الوراثية المختلفة للشد البرودي يرتبط ايجابياً بفعالية هذا الانزيم (GTR) من خلال دوره في انهاء التلف المحفز بالبرودة في البلاستيدات الخضراء. اما انخفاض استجابة التجذير في عقل الماش الطرية والمعمرة المعاملة بالكلوتاثيون (GSH) فيعزى الى (١) وفرة الكلوتاثيون (GSH) وانخفاض او انعدام وجود حامض الاسكوريك حيث يعمل الكلوتاثيون بصفته مضاد للاكسدة وكما هو معروف من خلال دورة Ascorbate/ GSH. (٢) تتميز البقوليات بوجود شبيه الكلوتاثيون (hGSH) homo Glutathione زيادة على او بدلاً من الكلوتاثيون GSH، الذي يحل فيه الحامض الاميني β -alanine بدلاً من الكلايسين Glycine وهذا ما اكدته Frendo وجماعته (٢٠٠١). (٣) لا يوجد دليل على وجود وظيفة خاصة للسلفهيدريل (في المركبات الحاوية على مجاميع السلفهيدريل) في تكوين الجذور العرضية في الاختبارات التي اجريت على نبات الماش، وهذا ما اكدته Fernqvist (١٩٦٦) من خلال دراسات اجراها لمعرفة تاثير الكلوتاثيون والمركبات الحاوية على مجاميع السلفهيدريل Sulfhydryl Groups في استجابة تجذير عقل الماش، وقد اظهرت بشكل عام تاثيرات تثبيطية. كما اشار Hess (١٩٦٤ b) الى انه في الوقت الذي يكون فيه الكلوتاثيون مثبطاً في التركيز 10^{-6} مولار فصاعداً فإنه يمكن ان يعمل ككباح لبعض العمليات التأكسدية المتعلقة بتكوين الجذور العرضية كما في تفاعل Tryptophan-

Phenolase-Phenol باعتباره يمثل آلية كامنة في النبات التي ربما تنطلق بواسطة التجريح Wounding فتأخذ دورها في الكالس وتكوين الجذور العرضية. مما تقدم يتبين عدم وجود فعل تعاضدي بين الكلوتاثيون (GSH) والاكسين، حيث كشفت التقديرات الكمية للاوكسين (IAA) عن وجود كمية كبيرة من الاوكسين في الهايبوكوتيل (17.176) ملي مول. اي بنسبة زيادة قدرها (55.2%) قياساً بعينة السيطرة (11.067) ملي مول، وتميزت بوجود فرق معنوي جداً من الناحية الاحصائية (شكل 8) وربما يعود السبب في ذلك الى وجود المركب 3-Methylene Oxindole الناتج من اكسدة الاوكسين IAA الذي يُعد كاشفاً قوياً من نوع السلفهيدريل حيث يتفاعل بسرعة مع الكلوتاثيون و CoA ويُعدّ مثبّطاً جداً للانزيمات المحتوية على SH (توماس، 1982).

يشير جدول (13) الى زيادة معنوية جداً من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بتركيز عالية (10^{-3}) مولار من المركبات الفينولية جميعها باستثناء العقل المعاملة بمحلول Gallic Acid حيث تميزت بزيادة معنوية والعقل المعاملة بمحلول m-Hydroxy Resorcinol التي تميزت بزيادة غير معنوية من الناحية الاحصائية. ومن ناحية اخرى يشير الجدول اعلاه الى انخفاض استجابة التجذير في التراكيز الواطئة (10^{-9}) مولار باستثناء معاملة Cinnamic Acid حيث تميزت بزيادة معنوية جداً من الناحية الاحصائية ومعاملة o-Coumaric Acid التي تميزت بزيادة معنوية قياساً بعينة السيطرة، في حين ان معاملة ال- Phenol بهذا التركيز تميزت بانخفاض معنوي من الناحية الاحصائية. يضاف الى ذلك زيادة استجابة التجذير المعنوي في العقل المعاملة بتركيز (10^{-7}) مولار من Cinnamic Acid. اما بقية التراكيز فتميزت بكونها مثبّطة قياساً بعينة السيطرة، في حين ان حفظ العقل بهذه المحاليل لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) جدول (14) كشف عن استجابة تجذير معنوية جداً من الناحية الاحصائية اي بمعنى اخر انها اوقفت ظاهرة التعمير بشكل كامل في معاملات o-Coumaric Acid ، Caffeic Acid و p-Hydro Quinone وبالتركيز العالية (10^{-3}) مولار، واستجابة تجذير معنوية في معاملات Cinnamic Acid و Phenol و o-Hydroxy Catechol وفي التراكيز (10^{-3} ، 10^{-5} ، 10^{-7}) مولار على التوالي، مما ادت الى ايقاف ظاهرة التعمير بشكل جزئي. وقد تميزت معاملات Gallic Acid و m-Hydroxy Resorcinol بعدم تأثيرها احصائياً وفي جميع التراكيز المعتمدة.

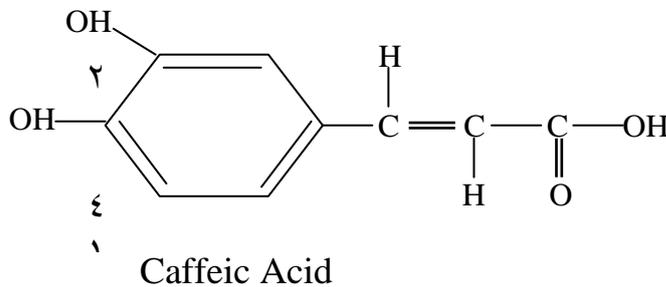
إنّ دور المركبات الفينولية في افساد او تعزيز العمليات التي تؤدي الى انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة يصعب تفسيرها على الرغم من ان التحليلات الاحصائية للمحتوى الاوكسيني (IAA) في هايبيوكوتيل العقل المعمرة بهذه المحاليل (شكل 9) كشفت عن زيادة معنوية من الناحية الاحصائية في جميع المعاملات قياساً بعينة السيطرة، حيث بلغت كمية الاوكسين اقصاها في العقل المعمرة بمحلول Gallic Acid (20.479) ملي مول الذي تميز بعدم تأثيره بهذا التركيز في استجابة التجذير او تثبيطه لها في التراكيز الاعلى من ذلك (جدول 14). على اية حال، فان المركبات الفينولية تتباين من حيث قابليتها على الهدم التأكسدي وتفاعلاتها مع الفينولات الاخرى والاحماض الامينية والبروتينات والايونات المعدنية، كما ان ثباتها لايعتمد على pH ومدة الخزن فقط وانما يعتمد كذلك على صيغها التركيبية، اي عدد الحلقات والمجاميع الهيدروكسيلية المكونة لها ومواقعها، زيادة على اشكالها المتأينة والرنينية. إنّ

استجابة التجذير المعنوية في عقل الماش تعزى الى قابلية المركبات الفينولية قيد الدراسة بصفقتها مضادات للاكسدة على استيعاب الجذور الحرة لوجود تبادل الكتروني عالٍ في تلك المركبات قياساً بمضادات الاكسدة الاخرى. يتضح من خلال التركيب الجزيئي للمركب Cinnamic Acid ان اتجاه التبادل الالكتروني يكون من الحلقة باتجاه مجموعة الكربوكسيل، ويعتمد هذا التحرك الالكتروني على قابلية تأين الهيدروجين الحامضية في المجموعة الكربوكسيلية، وبما انه حامض ضعيف لذا تكون الحركة الالكترونية من الحلقة باتجاه المجموعة الكربوكسيلية ضعيفة، ومن ثم تكون مساحة التبادل الالكتروني (الغيمة الالكترونية) من الحلقة الى الكربوكسيل غير فعالة بحكم ضعف الحامضية، مما يؤدي الى انخفاض فعاليته كمضاد للاكسدة قياساً بالمركب o-Coumaric Acid، كما يتضح من خلال جدول (١٤) حيث اظهرت النتائج عدداً من الجذور يساوي (١٩.١) جذراً في العقل المعمره بمحلول Cinnamic Acid في حين ان العقل العمرة بمحلول o-Coumaric Acid كشفت عن (٤٢) جذراً.

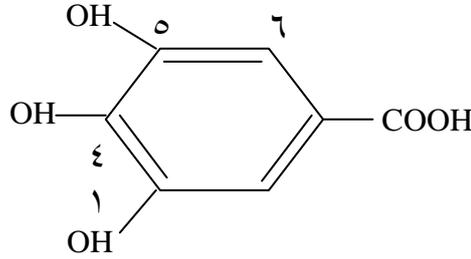


إنّ المركب o-Coumaric Acid يتميز بحامضية اكبر قياساً بحامض السيناميك لوجود مجموعة OH في الموقع ortho، وهذا الموقع دافع للالكترونات (اي منشط للحلقة)، ومن ثم تزداد الحامضية بزيادة الـ OH في الموقع ortho مما يؤدي الى زيادة التبادل الالكتروني الفعال ليشمل مساحة الـ OH والحلقة والمجموعة الجانبية باتجاه المجموعة الكربوكسيلية (اي يكون تبادل الكتروني متجه) يعطي صفة قوية للمركب كمضاد اكسدة اعلى من المركب السابق.

يتميز المركب Caffeic Acid بوجود مجموعتين من الهيدروكسيل OH، احدهما في الموقع meta والاخرى في الموقع para، وان هذين الموقعان يسهحان بالتأصر الهيدروجيني الداخلي (intra) مما يؤدي الى تقييد تأين احد مجموعتي OH في الموقعين، ومن ثم فإنّ التبادل الالكتروني يعتمد على تأين واحد من هيدروكسيلي الـ OH، فاذا تأين OH المجموعة para وتقييد هيدروجين المجموعة meta، والمركب نفس الحامضية والتبادل الالكتروني الموجودة في المركب o-Coumaric Acid، واذا تقيدت هيدروجين مجموعة OH الموقع para وتحررت هيدروجين OH الموقع meta من التأصر الهيدروجيني يتولد لدينا موقعاً يحمل اوكسجين سالب الشحنة في الموقع meta، وهو مضعف للحلقة وغير منشط للتبادل الالكتروني، ومن ثم يظهر صفة ضعف للمركب كمضاد للاكسدة وهذا ما اكدته النتائج حيث انخفضت استجابة تجذير العقل المعاملة بمحاليل المركب Caffeic Acid (٢٨ جذراً) بنسبة الثلث تقريباً قياساً بالمركب o-Coumaric Acid (٤٢ جذراً) جدول (١٤).

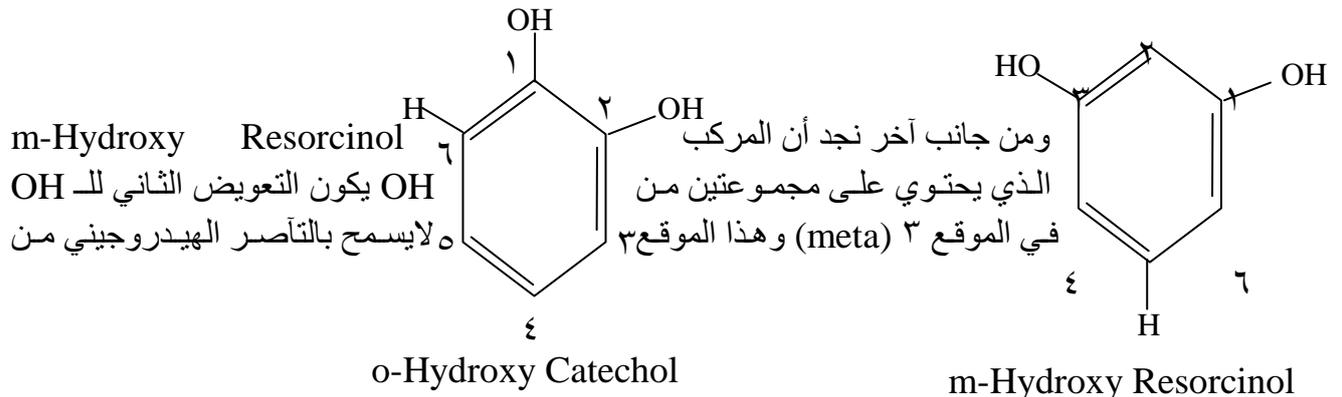


وبمقارنة المركب Gallic Acid مع المركب اعلاه يتضح ان هذا المركب يحتوي على ثلاث مجاميع هيدروكسيلية (OH)، اثنتان منها في مواقع meta (الموقع ٣ او ٥) وواحدة في الموقع para (الموقع ٤)، مما يسبب حدوث تأصر هيدروجيني من نوع (intra) بين الموقع ٣ (meta) والموقع ٤ (para) او بين الموقع ٥ (meta) والموقع ٤ (para)، ينتج عنه تقييد هيدروجين مجموعة هيدروكسيل الموقع ٤ (para) او هيدروجين احد موقعي الـ meta (٣ او ٥)، فاذا تقيد الموقع (٤) يحصل تأين في الموقع (٣) او (٥) لمرتين يرافقه انخفاض في التبادل الالكتروني لان موقعي meta (٣، ٥) تضعف الحلقة مرتين (لوجود تعويضين)، على حين يحدث تنشيط (مرة واحدة) للحلقة عن طريق الـ OH في حالة تأين هيدروجين الموقع ٤ (para)، ولهذا تتميز جزيئة هذا المركب بضعفها بصفتها جزئية مضادة للاكسدة لتمزق الكثافة الالكترونية حول الحلقة باتجاه المجموعة الكاربوكسيلية وانخفاض قابليتها على اكتساح الجذور الحرة، وهذا يعلل انخفاض استجابة تجذير العقل المعمرة بمحلول هذا المركب.



من المعروف أنّ المركب Phenol هو حامض ضعيف له ثابت تفكك حامضي $pka = 11$ لذا فان التبادل الالكتروني بين الاوكسجين السالب (بعد تأين ذرة الهيدروجين الحامضية) والحلقة يكون ضعيف ويعتمد على فترات تأين الهيدروجين، ومن ثم فإنّ الكثافة الالكترونية تكون قليلة. لهذا تكون استجابة التجذير (١٩ جذراً) اقل قياساً بالمركب Caffeic Acid (٢٨ جذراً) بما يقارب الثلث جدول (١٤).

أما المركب o-Hydroxy Catechol الذي يحتوي على مجموعتين من OH في الموقعين ١ و٢ (ortho) وهذا الموقع يسمح لهيدروجيني من نوع (intra) مما يمنع تأين الهيدروجين في احد الموقعين (١) او (٢) لهذا فإنّ هذا المركب يماثل الفينول في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة (١٩.٤ جذراً لكل عقلة) في التركيز $10^{-٥}$ مولار.



نوع (intra)، كما أنّ هذا الموقع (meta) تكون فيه مجموعة الـ OH مضغفة لشحنة الحلقة. لهذا تكون صفة الـ Antioxidant المعتمدة على التبادل الالكتروني ضعيفة على الرغم من احتوائه على أصرة هيدروجينية خارجية (inter). مما يؤكد نتائج دراستنا بخصوص تأثير مساحة التبادل الالكتروني في زيادة او انخفاض قابلية المركبات الفينولية على اكتساح الالكترونات، زيادة على تأثير المجاميع المعوضة على مساحة التبادل الالكتروني، من خلال موقع مجاميع OH المعوضة على الحلقة، وعلاقة ذلك بالتجذير، حيث كشفت العقل المعمرة عن زيادة غير مؤثرة معنوياً في استجابة التجذير (جدول ١٤) قياساً بالمركبات المعوضة في الموقع ortho.

أما المركب p-Hydro Quinone الذي يتميز باحتوائه على مجموعتين من OH يكون التعويض الثاني للـ OH في الموقع ٤ (para) وهو موقع منشط لشحنة الحلقة، وتساهم فيه الـ OH في تكوين مساحة تبادل الالكتروني تشمل الحلقة ومجموعتي الـ OH الواقعتين على طرفي الحلقة، ومن ثم تظهر صفته قوية كونه مضاد للاكسدة من خلال مساحة التبادل الالكتروني الكبيرة، وهذا بدوره ينعكس على استجابة التجذير العالية في عقل الماش المعمرة بمحلول هذا المركب حيث كشفت عن (٣٧.١ جذراً لكل عقلة) قياساً بالسيطرة (١٢.٢) جذراً.

إنّ الفعل التنبيطي للفينولات قيد الدراسة قد يعزى كذلك الى العوامل البيئية والعوامل الداخلية كالمغذيات والهورمونات (التوازن الهورموني) والعوامل الوراثية. ومما يؤكد ذلك فقد اشار Alsaadawi وجماعته (١٩٨٦) لبطء بادرات اللوبيا Cowpea بالمركبات الفينولية ادى الى تثبيط النمو النباتي. وبسبب قابلية الفينولات مثل Mo, Fe, K, P, N، زيادة على تنبؤ الكالسيوم كأملاً. وبسبب قابلية الفينولات الدفاعية في النبات فان عملية تخليقها تتأثر بالعديد من العوامل البيئية كالضوء والحرارة والرطوبة والعوامل الداخلية كالمغذيات والهورمونات والعوامل الوراثية. زيادة على ذلك فقد وجد ان التأثيرات التعاضدية بين المركبات الفينولية في تكوين الجذور العرضية تحدث بوجود الاوكسين (IBA)، في حين ان التأثيرات التعاضدية بين المركبات الفينولية في النمو تحدث بوجود الاوكسين (IAA) فقط (Nitsch & Nitsch, ١٩٦١).

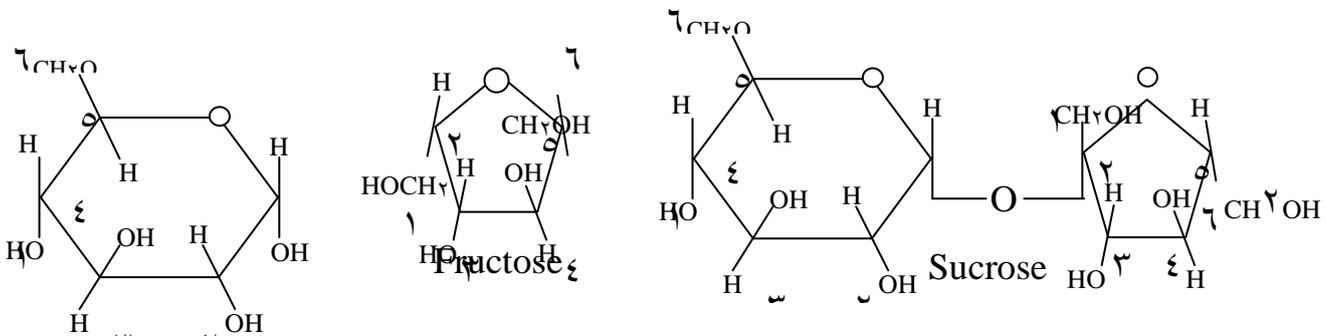
ان الزيادة المعنوية جداً من الناحية الاحصائية في كمية الاوكسين المقدره في هايبيكوتيل عقل الماش المعمرة بالمركبات الفينولية (شكل ٩) يعزى الى قابلية المركبات الفينولية كمضادات اكسدة، وتأثيرها في تخليق الاوكسين IAA، ومما يؤكد ذلك فقد اوضح Gordon و Paleg (١٩٦١) ان المركبات الفينولية تؤثر في تخليق IAA (in vitro) من التربتوفان (مصدر تخليق

الاوكسين) الذي يتوسط عملية تكوين Phenol و Quinone وتأكد ذلك بواسطة (١٩٦٤) Koves بوجود انزيم الفاصوليا المتقدمة وبعدهم.

زيادة على دور المركبات الفينولية كمضادات للاكسدة في افساد او ايقاف العمليات التي تؤدي الى انخفاض استجابة التجذير في العقل الطرية أو المعمرة (جدول ١٣ و ١٤) ، فانها تعمل كحاميات للاوكسين من التحطيم بواسطة الانزيم IAA-oxidase مسببة استجابة تجذير معنوية في العقل المعمرة. ان هذا الافتراض تأكد من خلال ملاحظات Zenk و Muller (١٩٦٣) اللذان استعملا المركبات الفينولية وبشكل خاص orthodiphenols في السيطرة على تركيز الاوكسين من خلال تثبيط الانزيم IAA-oxidase. ومن جانب آخر ربما تكون فعاليتها ناجمة عن دورها في تنظيم اليات غلق وفتح الثغور في الاوراق الاولية، وهذا يتفق مع Ria وجماعته (١٩٨٦) الذي اوضح بان المركبات الفينولية تعمل كمواد محفزة لعملية النتج من خلال ابطالها دور Abscisic Acid في تنظيم غلق وفتح الثغور ، حيث اشار (١٩٨٧) Shaheed الى انخفاض معدل النتج في عقل الماش تدريجياً بتقدم العمر مما يؤثر في اخذ الاوكسين المجهز من الخارج مسببا انخفاض استجابة التجذير. علاوة على ذلك فان للمركبات الفينولية اهمية في السيطرة على فعالية وتكوين بعض الانزيمات وتأثيرها في فعالية الهورمونات النباتية وتنظيم المحتويات الازموزية للخلية ودورها في الاذابة والتثبيت في الخلية النباتية (محمد ، ١٩٨٥) واشتراكها في دفاع النبات ضد مسببات الاصابة بالامراض النباتية.

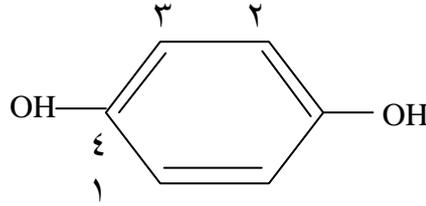
يشير جدول (١٧) الى زيادة معنوية جداً من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش الطرية المعاملة بالسكريات قيد الدراسة باستثناء معاملة الكلوكوز في التركيزين (١% و ٣%) حيث كشفت العقل عن زيادة معنوية في التركيز الاول وغير معنوية في الثاني. اما جدول (١٨) فيشير الى زيادة معنوية جداً من الناحية الاحصائية في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بمحلول السكر ٣% (pH=٤.٤) حيث كشفت عن (١٩.١) جذراً قياساً بعينة السيطرة، وانخفاض استجابة تجذير العقل المعمرة بمحلول الكلوكوز والفركتوز في جميع التراكيز باستثناء معاملة الكلوكوز بتركيز ٣% حيث كشفت العقل عن زيادة غير معنوية من الناحية الاحصائية (١٤.٧) جذراً لكل عقلة).

تُعد جميع السكريات مضادات للاكسدة وذلك من خلال اكسدة اصرة اوكسين هيدروجين في المجاميع الهيدروكسيلية على الرغم من تأينها الضعيف (لعدم وجود تبادل الكتروني في الاشكال الحلقية للسكريات) قياساً بالمركبات الفينولية وفيتامين C.



ولهذا تظهر استجابة تجذير عقل الماش المعمرة بمحلول السكر ٣% عالية في الوسط الحامضي فقط (pH=٤.٤) لامكانية تحلل الاصرة الكلايكوسيدية في هذا السكر قياساً بالسكريات الاحادية الاخرى (الكلوكوز والفركتوز) لعدم قابليتها على التحلل والتأكسد بسهولة. يتضح من

ذلك ان قابلية السكريات بكونها مضادات للاكسدة اقل قياساً بالاسكوربيت الذي يمتلك بدوره مساحة تبادل الكتروني اكبر قياساً بالسكريات واقل قياساً بالفينولات، فعلى سبيل المثال تكون مساحة التبادل الالكتروني للمركب p-Hydro Quinone ست ذرات كاربون ومجموعي اوكسجين وهذا يتفق مع مفاهيم التبادل الالكتروني في الكيمياء العضوية (Boxer, ١٩٩٧) مما يؤكد نتائج دراستنا في مجال استجابة تجذير عقل الماش التي جاءت منسجمة مع تلك المفاهيم.



إن انخفاض استجابة التجذير في عقل الماش المعمرة بمحاليل السكريات قيد الدراسة وارتفاعها في العقل الطرية قد يعزى أيضاً الى الحالة الغذائية، فقد وجد ان القابلية على تكوين الجذور العرضية يرتبط بالحالة الغذائية للعقلة، وان حفظ العقل بالماء المقطر لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) يسبب انخفاض استجابة التجذير نتيجة لنقص العوامل الغذائية كالكاربوهيدرات والبروتينات والعناصر المعدنية. وهذا ما اكدته سالم (٢٠٠٠) حيث اشارت الى ان تجهيز عقل نبات الماش (*Phaseolus aureus* Roxb.) بتركيز ١.٥% من السكر قد سيطر جزئياً على العمليات التي تحدث خلال ظاهرة التعمير من خلال المحافظة على المحتوى الكاربوهيدراتي والبروتيني الضروريين لتكوين الجذور العرضية، وشارت أيضاً الى ايقاف عمليات التعمير بشكل كبير في العقل المعمرة قياساً بالعقل الطرية في حالة تجهيز العقل بالمواد الغذائية عن طريق الفلق Cotyledons يعتمها مصدراً داخلياً للكاربوهيدرات. وهذا ما يؤكد استجابة التجذير (١٩.١ جذراً لكل عقلة) المعنوية جداً من الناحية الاحصائية في العقل المعمرة بتركيز ٣% من محلول السكر (pH=٤.٤) قياساً بعينة السيطرة (جدول ١٨). إن أهمية السكر في استجابة تجذير عقل الماش المعمرة ربما تعزى كذلك الى رفع مستوى الكاربوهيدرات الذاتية، فقد اشار Barnes و Foong (١٩٨١) الى أن نمو الجذور العرضية يتطلب مستويات عالية من الكاربوهيدرات الذاتية. وأشار Marousky (١٩٦٩) الى أهمية السكر في المحافظة على نظارة عقل الورد المقطوفة Cut-roses طيلة مدة التعمير وكأنها عقل طرية بسبب دور السكر في زيادة امتصاص الماء الذي يعزى الى الجهد الازموزي العالي للسكر. زيادة على ذلك فان للسكر أهمية في المحافظة على الوزن الطري للعقل المعاملة به من خلال تأثيره في غلق الثغور وبالتالي في عملية النتج. علاوة على ذلك فان للسكر دوراً في تقليل النسبة المئوية للبتواسيوم في عقل الماش المعمرة مما يؤثر في غلق الثغور والمحافظة على العقل من الجفاف (سالم، ٢٠٠٠).

لقد اصبح جلياً انه من خلال التوازن الدقيق بين الاوكسين والمغذيات يمكن المحافظة على نشوء الجذور بدقة، وان دور السكر بصفته مضاد للاكسدة يكمن في تحويل فعالية الانزيمات لاسيما تلك المتعلقة بأبيض الاوكسين من خلال خفض فعالية انزيم IAA-oxidase، معززاً بذلك المحتوى الاوكسيني في منطقة نشوء الجذور، وهذا ما اكدته التقديرات الكمية للاوكسين (IAA) قيد الدراسة في هايبيكوتيل عقل الماش المعمرة بالسكر ٣% حيث كشفت

عن (١٥.٤١١) ملي مول قياساً بعينة السيطرة (١١.٠٦٧) ملي مول (شكل ١٠). وقد اكد ذلك بعض الدراسات حيث اشارت الى ان اهمية السكروز لا تقتصر على دوره كمصدر كاربوني في عملية نشوء الجذور فحسب، بل يعمل كذلك على خفض فعالية انزيم IAA-oxidase وبشكل معنوي في حالة وجود الاوكسين او عدمه (Gurumurti & Nanda, ١٩٧٤).

إنّ التجهيز الخارجي لبعض العوامل المغذية التي تشمل الكاربوهيدرات له دور في رفع او خفض كمية الكاربوهيدرات الذائبة الضرورية لنمو وتكشف الجذور، اذ ان تأثيرها يعتمد على الحالة الغذائية الداخلية للعقلة، حيث وجد أنّ المغذيات تكون مثبّطة للتجذير عندما تتجاوز المستويات المثالية لها داخل العقلة. وإنّ انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة بمحاليل الكلوكون أو الفركتوز في جميع التراكيز المستخدمة ومحاليل السكروز في التراكيز الواطئة (١% و ٢%) قياساً بعينة السيطرة (جدول ١٨) ربما يعود الى مستوى الكاربوهيدرات غير المثالي، اذ بين Audus (١٩٦٣) ان الكاربوهيدرات ضرورية في عملية نمو وتكشف الجذور من خلال المحافظة على المحتوى الكلوروفيلي ومعدل البناء الضوئي ومحتوى العقل من العناصر المعدنية. وقد اكد ذلك Jensen (١٩٨٢) حيث اشار الى انخفاض مستوى العناصر المعدنية في العقل المعمرة زيادة على انخفاض المحتوى البروتيني من خلال نشاط الانزيمات Proteases المحطمة للجزيئات البروتينية او انزيمات Nucleases المحطمة للاحماض النووية التي تعتمد عليها عملية البناء الحيوي للبروتين (Dale, ١٩٨٢) فضلاً عن انخفاض المحتوى الكاربوهيدراتي. وقد اشار العلواني الى عدم قدرة الاوكسين المجهز من الخارج في تعويض النقص الحاصل بسبب التعمير، وان الاوكسين لوحده غير قادر في السيطرة على العمليات التي تحدث خلال عملية التعمير بسبب غلق او عية الخشب بمادة السوبرين. حيث اشار Ooishi وجماعته (١٩٧٨) الى أنّ امتصاص السكريات ونقلها علوياً في العقل يتم غالباً بواسطة الخشب، وربما يساعد ذلك في توضيح تزامن الزيادة المعنوية احصائياً في كمية الاوكسين المقدر في هايبيكوتيل العقل المعمرة بمحاليل الكلوكون أو الفركتوز (شكل ١٠) وانخفاض استجابة التجذير (جدول ١٨) حيث ازدادت كمية الاوكسين بنسبة مئوية قدرها (٥٩.٣% و ٤١.٧%) على التوالي قياساً بعينة السيطرة. ومما يعزز هذا ايضاً ما اشار اليه Nanda وجماعته (١٩٧١) بان فعالية الاوكسين تتمحور بوجود الكلوكون. يضاف الى ذلك ان اهمية الكاربوهيدرات في العقل لا تكمن في كونها مصادر للطاقة والهياكل الكاربونية فحسب، بل ربما تؤثر في التنظيم الازموزي وقابلية المذيبات الخلوية والظواهر الفيزيو-كيمياوية من خلال تركيزها في الساييتوبلازم، والتي تؤثر في العمليات الايضية خلال عملية التجذير (Haissig, ١٩٨٤). وان ظروف تواجد الكاربوهيدرات والحالة الفسيولوجية للنبات الام تؤثر في العمليات الايضية للكاربوهيدرات في العقل، فقد اشار Reid (١٩٣٠) الى ان اية ظروف مشجعة لزيادة نسبة الكاربوهيدرات الى النتروجين (N\C) تشجع تكوين الجذور في العقل وان افضل تجذير للعقل يحدث تحت الظروف التي توجد فيها الكاربوهيدرات الذائبة الكلية بالتركيز الامثل داخل النبات قبل وخلال التجذير (Champagnol, ١٩٨١). كما ان تراكيز الكاربوهيدرات باشكالها المنفردة تكون ذات علاقة مباشرة بعملية التجذير فعلى سبيل المثال يختلف تركيز السكريات المختزلة والسكروز عن تركيز النشاء بين المناطق العلوية (غير المجذرة) والمناطق القاعدية (المجدرة) في سيقان عقل بادرات الصنوبر Jack pine خلال التكاثر الخضري، وان نسبة السكر المختزل

الى النشاء في هذه العقل يُعدّ مؤشراً حساساً ويتعلق بتجزئة الكربوهيدرات تفاضلياً خلال
التجذير
(Haissig, 1984).

يستنتج مما تقدم وبشكل عام ان ظاهرة التعمير في النباتات ما هي الا نتيجة للعمليات
التأكسدية التي تحدث في الجسم النباتي او العقل خلال مدة التعمير مسببة انخفاض استجابة
التجذير في عقل الماش المعمرة . وان العناصر الانتقالية مثل (Fe, Cu, Mn, Zn, Se) والمركبات
الفينولية والكلوتاثيون (GSH) والاسكوربيت والسكريات، هي عوامل مضادة
للاكسدة تعمل ككوابح داخلية للجذور الحرة وتقليل تأثيرات نواتج عمليات الاكسدة، لاحتوائها
على اوربتال (d) فارغ او منقوص للالكترونات، باستطاعته استيعاب او منح الالكترونات
مسبباً حصول تبادل الكتروني. وتختلف تأثيراتها تبعاً لاختلاف (a) وجودها في المحاليل النباتية
(حرارة او مرتبطة) . (b) مساحة التبادل الالكتروني. (c) قيمة الاس الهيدروجيني. (d) عدد
ومواقع المجاميع المعوضة. (e) الحالة الغذائية للعقل او النبات الام. (f) العوامل الهرمونية
ومحتوى الاوكسين IAA (التوازن الهرموني) (g) الفعل التعاضدي بينها وبين الاوكسين IAA
(h) اشكالها المتأينة والرنينية. مؤدية بذلك الى خفض العمليات التأكسدية التي تحدث خلال
ظاهرة التعمير ومسببة ارتفاع استجابة التجذير في عقل نبات الماش المعمرة.

الاستنتاجات والتوصيات

الاستنتاجات

- 1- انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة (المحفوظة لمدة ثلاثة ايام في الماء المقطر)
قياساً بالعقل الطرية.
- 2- قلة المحتوى الاوكسيني الطبيعي (IAA) في العقل المعمرة قياساً بالعقل الطرية.
- 3- ان العمليات التأكسدية التي تحدث في العقل المعمرة هي احد اسباب ظاهرة التعمير بدلالة
انخفاض استجابة التجذير ، التي تتزامن مع قلة المحتوى الاوكسيني في العقل المعمرة قياساً
بالعقل الطرية.

- ٤- تجهيز العقل الطرية أو المعمرة أو النباتات الام بالعوامل المرتبطة بميكانيكيات الدفاع المضادة للاكسدة كالعناصر الضئيلة وفيتامين C والكلوتاثيون (GSH) والمركبات الفينولية والسكريات، افسد او تغلب على عوامل الشد التأكسدي المسببة لظاهرة التعمير.
- ٥- تعميم العقل (المأخوذة من بادرات نامية في محاليل Hoagland) في الماء المقطر سبب انخفاض استجابة التجذير في المعاملات المستحثة التي ينقصها البورون أو الحديد ، وارتفاع استجابة التجذير في المعاملات غير المستحثة التي ينقصها المنغنيز أو البورون.
- ٦- ان المحاليل المغذية المحورة (الحاوية على السلينيوم) وبقوى مختلفة اوقفت العمليات التأكسدية التي تحدث خلال ظاهرة التعمير بشكل كامل او جزئي في العقل المعمرة قياساً باستجابة التجذير في العقل الطرية.
- ٧- حفظ العقل لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) في المحاليل المغذية المحورة التي ينقصها Mn ومجموعة العناصر (Se, Zn, Mn) سبب انخفاض استجابة التجذير في العقل المعمرة.
- ٨- حفظ العقل بمحاليل المركبات المضادة للاكسدة كالاسكوربيت بمدى (٢٠٠-٥٠٠) جزء بالمليون والسكروز بتركيز (٣%) والمركبات الفينولية مثل o-Coumaric Acid و Caffeic Acid و p-Hydro Quinone بتركيز (١٠^{-٣}) مولار لمدة ثلاثة ايام (مدة التعمير) اوقف العمليات التي تحدث خلال ظاهرة التعمير بشكل كامل، كما ان حفظ العقل في محاليل الكلوتاثيون بتركيز (١٠^{-١}) مولار والمركبات الفينولية مثل Cinnamic Acid بتركيز (١٠^{-٣}) مولار و Phenol و o-Hydroxy Catechal بتركيز (١٠^{-٥}) مولار اوقفها بشكل جزئي وذلك من خلال المحافظة على مستوى الاوكسين IAA.

التوصيات

- ١- ان معرفة اسباب ظاهرة التعمير قد يكون مفتاحاً لمعرفة اسباب صعوبة تجذير بعض العقل Difficult – to- Root Cutting.
- ٢- استعمال التراكيز الفعالة من السكروز ومضادات الاكسدة قيد الدراسة التي تختلف بحسب النوع النباتي اثناء تكثير العقل او في حالة نقلها او تاخير غرسها لسبب طارئ.
- ٣- استعمال مضادات الاكسدة مثل الاسكوربيت وبعض المركبات الفينولية وعنصر السلينيوم بوصفها بدائل لمنظمات النمو في حالة تعذر الحصول على الاوكسينات المصنعة، وان كانت استجابتها محدودة.
- ٤- استعمال المحاليل المغذية المحورة والعناصر الضئيلة وبالتراكيز الفعالة بحسب النوع النباتي في حفظ العقل في حالة نقلها او تاخير غرسها.
- ٥- زيادة المحتوى الغذائي للنباتات الام قبل اخذ العقل منها له دوراً مهماً في استجابة تجذير العقل.
- ٦- دراسة انزيمية تتعلق بالعمليات التأكسدية التي تنشط خلال ظاهرة التعمير، والانزيمات المرتبطة بميكانيكيات الدفاع المضادة للاكسدة.
- ٧- دراسة انواع الشد المختلفة مثل الشد المائي والشد الملحي والشد الضوئي والشد الحراري وغيرها من عوامل الشد الاخرى، وعلاقتها بظاهرة التعمير من خلال دراسة العمليات التأكسدية والعوامل المرتبطة باليات الدفاع المضادة للاكسدة والمتغيرات المرافقة لكل حالة.
- ٨- دراسة المتغيرات التي تحدث في النبات الكامل وفي اجزاء مختلفة منه قبل وبعد التعمير، اي في المرحلة التي تسبق عمليات الازهار والتكاثر والمرحلة التي تنتهي فيها العمليات التكاثرية.

- ٩- دراسة ظاهرة التعمير وراثياً من خلال تحديد الجينات المتعلقة باسباب ظاهرة التعمير وتشخيصها ومن ثم كيفية معالجتها.
- ١٠- دراسة عوامل الاكسدة والعوامل المضادة للاكسدة خلال ظاهرة التعمير في ان واحد بدلالة استجابة تجذير عقل الماش.
- ١١- دراسة ظاهرة التعمير باستعمال تراكيز مختلفة من الكلوتاثيون GSH وفيتامين C معاً لمعرفة العقل التعاضدي بينهما بدلالة استجابة تجذير عقل الماش.
- ١٢- دراسة الوسط القاعدي للفينولات وعلاقته بعمليات التجذير في عقل الماش خلال ظاهرة التعمير.
- ١٣- دراسة علاقة الفينولات بايونات العناصر النزرة خلال ظاهرة التعمير لبرهنة انخفاض استجابة تجذير العقل المعمره بمحلول Gallic Acid على الرغم من المحتوى العالي من الاوكسين IAA.
- ١٤- دراسة تأثير عنصر البورون باتجاه نظرية الاكسدة.
- ١٥- تحليل التربة المراد زراعتها بالماش لمعرفة العناصر المكونة لها، والتأكد من وجود عنصر السلينيوم.
- ١٦- دراسة الفعل المتبادل بين السكريات المختزلة (كلوكوز وفركتوز).

المصادر

- المصادر العربية

ابو التمن، وسن مضر. ٢٠٠٣. التفعيل الكيماوي والحفظ الفيزياوي لفعالية المستخلصات النباتية ودورها في السيطرة على ظاهرة التعمير في عقل الماش المعمره. رسالة ماجستير. جامعة بابل.

- الخفاجي، محمد عبد الله. ٢٠٠١. تأثير ظاهرة التعمير في اضطراب النفاذية وعلاقة ذلك باستجابة التجذير في عقل ساق نبات الماش *Phaseolus aureus* Roxb. رسالة ماجستير . جامعة بابل.
- الراوي، عادل، والدوري، علي. ١٩٩١. المشاتل وتكثير النباتات. الطبعة الثانية. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة الموصل.
- الريس، عبد الهادي جواد. ١٩٨٧. تغذية النبات. الجزء الثاني. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة بغداد/ كلية الزراعة.
- العلواني، بشير عبد الحمزة، ١٩٩٨. أسباب ظاهرة التعمير Aging والسيطرة عليها بدلالة تكوين الجذور العرضية في عقل نبات الماش *Phaseolus aureus* Roxb. رسالة ماجستير . جامعة بابل.
- توماس، س. مور. ١٩٨٢. الهرمونات النباتية فسلجتها وكيميائها الحيوية. ترجمة عبد المطلب سيد محمد. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة الموصل. دار الكتب للطباعة والنشر. جامعة الموصل.
- ديفيلين، روبرت هـ، ووتام، فرنسيس هـ. ١٩٨٥. فسيولوجيا النبات. الطبعة الرابعة. ترجمة محمد محمود شرقاوي و عبد الهادي خضر وعلي سعد الدين سلامة ونادية كامل. الطبعة العربية ١٩٨٥. المجموعة العربية للنشر.
- سالم ، سهام عبد الرزاق. ٢٠٠٠. ظاهرة التعمير Aging في عقل الماش *Phaseolus aureus* Roxb. وعلاقتها بالحالة الغذائية. رسالة ماجستير . جامعة بابل.
- شهيد، عبد الله ابراهيم (١٩٨٠). الفعل المتبادل بين الاوكسين والساييتوكنين ودورهما في نشوء ونمو الجذور العرضية والبراعم في عقل نبات الفاصوليا *Phaseolus vulgaris* L. رسالة ماجستير. جامعة بغداد.
- محمد ، عبد العظيم كاظم. ١٩٨٥. علم فسلجة النبات. الجزء الثاني. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي. جامعة الموصل. مديرية دار الكتب للطباعة والنشر.
- محمد، عبد العظيم كاظم، واليونس، مؤيد احمد. ١٩٩١. اساسيات فسيولوجيا النبات. ثلاثة اجزاء. جامعة بغداد. دار الحكمة للطباعة والنشر.
- يوسف، يوسف حنا. ١٩٨٧. اكنار اشجار الفاكهة. جامعة صلاح الدين. اربيل . مديرية دار الكتب للطباعة والنشر. جامعة الموصل.

- المصادر الاجنبية

- Aberg, B. ١٩٦١. Vitamins as growth factors in higher plants .
Handb. D. Pflanzen-Physiol. ١٤, ٤١٨-٤٤٩.
- Abraham, G., and Reinhold. ١٩٨٠. Mechanism of Effect of Aging
on Membrane Transport in Leaf Strips of *Centranthus
rubra*: Possible Ethylene involvement in cutting shock.
Planta, ١٥٠: ٣٨٠-٣٨٤.
- Adegoke, G. O., Kumar, M. V. , Krishna, A. G. G., Varadaraj, M.
C., Sambaiah, K. and Lokesh, B. R., J. Food Sci. Technol.
Mysore, ١٩٩٨, ٣٥, ٢٨٣. (cited by Mechael , et al. ٢٠٠١).
Methods for testing antioxidant activity. Analyst, ٢٠٠٢,
١٢٧, ١٨٣-١٩٨).
- Ali, H. , Attiya, H., and Hassoun, Q. ١٩٩٨. Response of different
genotypes of corn (*Zea mays* L.) to some plant growth
regulators. Dirasat, ٢٥(٢): ٢٩٦-٣١٠.
- Al- Saadawi, I. S., Al-Hadithy, S. M., and Arif. M. B. ١٩٨٦. Effect
of three phenolic acids on chlorophyll content and ions

uptake in cowpea seedlings. Journal of Chemical Ecology, 12(1): 221-227.

Altman, A. and Wareing, P. F. 1970. The effect of IAA on sugar accumulation & basipetal transport of C^{14} -Labelled assimilates in relation to root formation in *Phaseolus vulgaris* L. Cuttings. Physiol. Plant. 33: 32-38.

Anderson, M. D., Prasad, T. K., & Steward, C. R. 1990. Changes in isozyme profiles of catalase, peroxidase, and glutathione reductase during acclimation to chilling in mesocotyls of maize seedlings. Plant Physiology. 109, 1247-1257.

Antonio, C., Manuel, A., and Marino, B. A. 2003. Hydrophilic and lipophilic antioxidant activity changes during on-vine ripening of tomatoes (*Lycopersicon esculentum* Mill). Postharvest Biology and Technology, 28. 2003, 09-10.

Arnon, D. I., and Stout, P. R. 1939. The essentiality of certain elements in minute quantity for plant with special reference to copper. Plant Physiol. 14 : 371-375. 1939.

Arnon, D. R., And Hoagland, D. R. 1940. Soil Sci, 50 : 463-84. (cited by James, 1981).

Asada, K. 1992. Production and scavenging of active oxygen in chloroplasts. In Molecular Biology of Free Radical Scavenging Systems (ed. J. G. Scandalios), pp. 173-192. Cold Spring Harbor Laboratory Press, New York.

- Atkinson, C. J. , Davies, W. J., and Mansfield, T. A. 1989. Changes in intact aging wheat leaves in response to abscisic acid. *Exp. J. Bot.*, 67: 1021-1028.
- Atsumi, S., Kuraishi, S., & Hayashi, T. 1976. An improvement of auxin extraction procedure and its application to cultured plant cells. *Planta*, Berlin, 129, 240-8.
- Audus, L. J. 1963. *Plant Growth Substances*. Leonard Hill Ltd . London.
- Bandurski, R. S. and Schulze, A. 1977. Concentration of indole – 3-acetic acid & its derivatives in plant. *Plant Physiol* . 60 : 211-213.
- Batten, D. J., and Goodwin, P. B. 1978. Phytohormones and the induction of adventitious roots. In : *Phytohormones and related compounds, a comprehensive treatise*. D. S. Letham, P. B. Goodwin and T. J. V. Higgins, eds. Vol. 11, pp: 137-173.
- Bauer, V. , Sotnikova, R., Machova, J., Matyas, S., Pucovsky, V., and Stefek, M. 1999, *Life Sci.*, 1999, 65, 1909 (cited by Michael, *et al.* 2001).
- Baumeister, W. 1904. Uberden Einfluss des Zinks bei *Silene inflata*. *Sm. Ber. Dt. Bot. Ges.*, 67, 200.
- Ben-Yehoshua, S. 1986. Respiration and ripening fruit, *Physiol Plant*. 77: 71-89.

- Bhattacharya, N. C. 1989. Enzyme activities during adventitious rooting. In: adventitious rooting formation in cuttings, T. D. Davis, B. E. Haissig, and N. Sankhla, eds. Portland, Oreg. : Dioscorides Press.
- Bhattacharya, S. and Nanda, K. K. 1978. Stimulatory effect of purine & pyrimidine bases & their role in the mediation of auxin action through the regulation of carbohydrate metabolism during adventitious root formation in hypocotyl cutting of *Phaseolus mungo* Z. Pflanzen Physiol. 88: 283-293.
- Blakesly, D., Wetos, G. D., and Hall, J. F. 1991. The role of endogenous auxin in root initiation I. Evidence from studies an auxin application & analysis of endogenous levels. Plant Growth Regulation . 10: 341:53.
- Blazich, F. A. 1989. Mineral nutrition and adventitious rooting . In : Adventitious root formation in cuttings, T. D. Davis, B. E. Haissig, and N. Sankhla, eds. Portland, Oreg. : Dioscorides Press.
- Bollard, E. G. 1983. Involvement of unusual elements in plant growth and nutrition. Pages 690-744 in Lauchli, A. and Bielecki, R. L. (eds). 1983.
- Bouillenne, R., and M. Bouillenne – Walrand. 1955. Auxines et bouturage . Rpt. 18 th Inter. Hort. Cong. 1 :231:38.

- Boxer, R. J. 1997. Essentials of organic chemistry. Wm. C. Brown Publishers, Taipei . Printed in the United States of America 246. Kerper Boulevard , Dubuque, IA .
- Bratt, C. E., Arvidsson, P. O. , Carlsson , M., & Akerlund , H.-E. 1990. Regulation of violaxanthin de-epoxidase activity by pH and ascorbate concentration. Photosynthesis Research 40, 169-170.
- Brauner, L., & Brauner, M. 1904. Untersuchungen Uber die Photolyse des Heteroauxins II-Zeitschr. Bot. 42, 83-124.
- Brown, T. A., and A. Shrift. 1982. Selenium: toxicity and tolerance in higher plants. Biological Reviews 57 : 59-84.
- Champagnat, P. 1961. Defferenciation . Formation des racines et des bourgeons. Hanb. d. Pflanzenphysiol. 14, 839-871.
- Champagnol, F. 1981. Relation entre la formation de pousse et de racines par une bouture de vigne et la quantite d'amidon initialement presente. Comptus Rendus Academie des Science (Paris). 67. 1398-1400.
- Chaturvedi, O. P., Tha. N. A., and Das, D. K. 1996. Vegetative Propagation of *Acacia auriculiformis* by stem cuttings. Fors Far. Comm. Tre-Resea. Repor., 1: 2-6.
- Chaudry, M. A. Bibi, N. ; Khan, F. and Sattar, A. 1998. Phenolics and quality of solar cabinet dried persimmon during storage. Ital. J. Food Sci. 1998, 10, 269-270.

- Chen, J., Witham, F. H., and Heuser, C.W. 1990. Inhibition of NAA-induced adventitious roots in mung bean cuttings by Kinetin, Zeatin, Ethidium bromide and other DNA intercalators. Microsoft internet explorer.
- Chibbar, R. N., Gurumurthi, K., and Nanda, N. N. 1979. Changes in IAA-oxidase activity in rooting hypocotyl cutting of *Phaseolus mungo* L. Specialia, 10: 202-203.
- Clydesdale, F. M. 1990. Crit. Rev. Food Sci. Nutr. 30, 1-173.
- Colbert, L. B., and Decker, E. A. (1991) J. Food Sci., 1991, 06. 1248. (cited by Michael, *et al.* 2001).
- Coombs, J. 1986. Macmillan Dictionary of Biotechnology. P.10. the Macmillan Press Ltd.
- Dale, J. E. 1982. Studies in biology. The growth of leaves, Edward Arnold Ltd. London.
- Dalton, D. A. 1990. Antioxidant defenses of plant and Fungi. In Oxidative Stress and Antioxidant Defense in Biology (ed. S.A. Ahmad), PP. 298-300. Chapman and Hall, New York.
- David, C. E., Fredrick, J. K., and Alex, S. 1980. Selenium Toxicity: Aminoacylation and Peptide Bond Formation with Selenomethionine. Plant Physiol. (1981) 67, 1054-1058.
- Davies, F. T., Jr., Lazarte, J. E., and Joiner, J. N. 1982. Initiation and Development of Roots In Juvenile and Mature leaf Bud cutting of *Ficus pumila* L. Amer. J. Bot., 69(5): 848-851.
- Davies, I. 1983. Aging. Edward Arnold, London. P. 60.

- De Gara, L., Paciolla C., Tommasi, F. , Liso, R. & Arrigoni O. 1994. *In vivo* “ inhibition of galactono- γ - Lactone conversion to ascorbate by lycorine. Journal of Plant physiology 144, 649-653.
- Dhindse, R. S., Plumb- Dihindsa, L. P., and Reid, D. M. 1982. Leaf senescence and lipid peroxidation : effect of some phytohormones and scavengers of free radical singlet oxygen. *Physiol. Plant.*, 56 : 403-407.
- Drew, M. C. 1970. Comparison of effect of localized supply of phosphate, nitrate, ammonium and potassium on the growth of seminal root system and the shoot in barley. *New Phytol.*, 70 : 479-490.
- Dutta, T. R., & Mc Ilrath, W. J. 1964. Effects of boron on growth and lignification in sunflower tissue and organ cultures. *Botanical Gazette*, 120 , 89-96.
- Eliasson, L. 1978. Effects of nutrients and light on growth and root formation in *Pisum sativum* cuttings. *Physiol. Plant.*, 43 , 13-18.
- Eltinge, E. T. 1941. Effect of manganese deficiency upon the histology of *Lycopersicon esculentum*. *Plant Physiol.* 16 : 189.
- Epstein, E. 1972. Mineral Nutrition of Plants: Principles and Perspectives, New York: Wiley.

- Eriksen, E. N. 1973. Root Formation in pea cutting. I. Effect of decapitation and disbudding of different developmental stages. *Physiol. Plant.*, 28 : 503-506.
- Faludi, B., Daniel, A. F., Gyurian, I., & Anda, S. 1963. Sugar antagonisms in plant tumor cells induced by 2, 4-dichlorophenoxy acetic acid. *Acta Biologica Academiae Scientiarum Hungaricae*, 14, 183-190.
- Fernqvist, I. 1966. Studies on factors in adventitious root formation. Vol. 32, 109-244, 1966.
- Foong, T. W., and Barnes, M. F. 1981. Rooting cofactors in *Rhododendron*: the fractionation and activity of components from an easy- to- root and difficult – to- root variety. *Biochemic Physiol. Physiol Pflanzen.*, 176 : 507-523.
- Foyer, C. H., Rennenberg, H. 2000. Regulation of glutathione synthesis and its role in abiotic and biotic stress defence, in : C. Brunold (Ed.), *Sulfur Nutrition and Sulfur Assimilation in Higher Plants*, Paul Haupt, Bern, PP. 127-153.
- Foyer, C. H., & Halliwell B. 1976. Presence of glutathione and glutathione reductase in chloroplast: a proposed role in ascorbic acid metabolism, *Planta* 133, 21-25.
- Foyer, C. H. 1993. Ascorbic acid. In *Antioxidants in Higher Plants* (eds R. G. Alscher & J. L. Hess), PP. 31-58. CRC Press, Boca Raton.
- Frankel, E. N., and Meyer, A. S. 2000. *J. Sci. Food Agric.*, 2000, 80, 1920. (Cited by Michael, *et al.* 2001).

- Frendo, P., Hernandez Jimenez, M. J., Mathieu, C., Duret, L., Gallesi, D., Vande Syde, G., 2001. A *Medicago truncatula* homoglutathione Synthetase is derived from glutathione Synthetase by gene duplication, *Plant Physiol.* 126 (2001), 1706-1710.
- Friedman, M. 1996. Food browning and its prevention. *J. Agric. Food Chem.* 1996, 44, 631-653.
- Friedman, M. 1997. Chemistry, biochemistry, and dietary role of potato polyphenols. *J. Agric. Food Chem.* 1997, 45, 1023-1030.
- Friedman, R., Altman, A., and Bachrach, U. 1982. Polyamines and root formation in mung bean hypocotyl cuttings. *Plant Physiol.*, 79 : 80-83.
- Fryer, M. J. 1992. The antioxidant effects of thylakoid vitamin E (α -tocopherol). *Plant, Cell and Environment* 15, 381-392.
- Galston, A. W., & Dalberg, L. 1954: The adaptive formation and physiological significance of indole acetic acid oxidase.- *Amer. Jour. Bot.* 41 : 373. 1954.
- Galston, A. W., and W. S. Hillman, 1961. The degradation of auxin. In W. Ruhland, ed., *Encyclopedia of Plant Physiology* 14 : 647. Berlin : Springer.
- Gauch, H. G. 1957. Mineral nutrition of Plants. *Ann. Rev. Plant Physiol.* 8:31.
- Goldacre, P. L. 1961. The indole 3-acetic acid oxidase-peroxidase of peas. In R. M. Klein, ed., *Plant Growth Regulation*. Ames: Iowa State University Press.

- Gordon, S. A., & Paleg, L. G. 1961. Formation of auxin from tryptophan through action of polyphenols. *Plant Physiol.* 36, 838-840.
- Gorter, C. J. 1972. Growth regulator & Aging of Plant In : Kaldewey. H., & Vasdar, Y. (Eds) *Hormonal Regulation in Plant Growth & Development*. PP. 439-451. Verlag Chemie Weinheim.
- Gorter, C. J. 1958. Synergism of indole and indole-3-acetic acid in root production of cutting. *Physiol. Plant.*, 11 :-9.
- Granick, S. 1950. Iron metabolism in animals and Plants. *Harvey Lectures Ser.* 44 :220.
- Grill, E., E. L. Winnacker, M. H. Zenk. 1980. Phytochelatins : The Principal heavy-metal complexing peptides of higher plants. *Science*, 230 : 674-676.
- Gurumurti, K., & K. K. Nanda. 1974. *Phytochemistry* 13, 1089-1094 (Cited by Chibbar, R. N., K. Gurumurti & K. K. Nanda. 1978. Changes in IAA-oxidase activity in rooting hypocotyl cuttings of *Phaseolus mungo* L.).
- Gutteridge, J. M. C. 1994 *Chem.-Biol. Interact.*, 91, 133. (Cited by Michael, *et al.* 2001).
- Hackett, W.P. 1970. The influence of auxin, catechol and methanolic tissue extracts on root initiation of the juvenile and adult forms of *Hedera helix*. *J. Amer. Soc. Hort. Sci.*, 90:398-402.
- Hackett, C. 1968. A study of root system of barley . I. Effect of nutrition on two varieties. *New Phytol.*, 67: 287-299.

- Haissig, B. E. 1974. Metabolism during adventitious root primordium initiation and development. *New Zealand Journal of Forest Science*, 4, 324-327.
- Haissig, B. E. 1982. Carbohydrate and amino acid concentrations during adventitious root primordium development in *Pinus banksiana* Lamb. cuttings. *Forest Science*. 28, 813-821.
- Haissig, B. E. 1984. Carbohydrate accumulation and partitioning in *Pinus banksiana* seedlings and seedling cuttings. *Physiologia Plantarum*. 61:13-19.
- Halliwell, B. 1996. Anti-oxidants in human health and disease. *Rev. Nutr.* 16:33-50.
- Hansen, J. 1970. Adventitious root formation . Influence of light during stock plant growth. Diss. ISBN Copenhagen. Denmark.
- Hartmann, H. T., Kofranek, A. M., Rubatzky, V. E., and Flocker, W. J. 1988. *Plant Science , growth, development, utilization of cultivated plants*. 2nd ed. Printice Hall . Englewood Liffs, New Jersey, pp. 120-126.
- Hortmaan, H. T., Kester, D. E., and Davies, F. T. Jr. 1990. *Plant propagation, principle and practices*. 5th ed. Prentice-Hall. Inc.
- Haun, R., & Cornell, W. 1951. Rooting Response of Geranium (Pel. hort) cutting as influenced by N, P and K nutritions of the stock plant. *Proc. Amer. Soc. Hort. Sci* . 58, 317-323.
- Hausladen, A. & Alscher, R. G. 1993. Glutathione. In *Anti oxidants in Higher Plants* (eds R. G. Alscher & J. L. Hess), pp.1-30. CRC Press, Boca Raton.
- Hemberg, T. 1953. The effect of vitamins K and H^t on the root formation in cuttings of *Phaseolus vulgaris*. *Physiol. Plant*. 6, 17-20.

- Hemberg, T. 1904. The relation between the occurrence of auxin and the rooting of hypocotyls in *Phaseolus vulgaris* L. *Physiol. Plant.* 1, 323-331.
- Hemberg, T. 1901. Rooting experiment with hypocotyles of *Phaseolus vulgaris* L. *Physiol. Plant.* 4:308, 1901.
- Hess, C. E. 1961. The mung bean bioassay for detection of root promoting substances. *Plant Physiol.*, 36: Suppl. 11.
- Hess, C. E. 1964. Characterization of the rooting co-factors extracted from *Hedera helix* L. and *Hibiscus rosa-sinesis* L. *Proc. 16th Internat. Hort. Congr.* 1962: 4, 382-388.
- Hess, C. E. 1960. Phenolic compounds as stimulators of root initiation. *Plant Physiol.* 40 Suppl., 40.
- Hess, C. E. 1968. Internal and external factors regulating root initiation. In *Root growth: Proc. 10th Easter School in Agricultural Science, University of Nottingham. London: Butterworth.*
- Hess, C. E. 1962. Characterization of the rooting Co-factors extracted from *Hedera helix* L. and *Hibiscus rosa-Sinensis* L. *Proc-16th Inter; Hort. Cong.* pp. 382-88.
- Heuser, C. W. , and C. E. Hess. 1972. Isolation of three lipid root initiating substances from juvenile *Hedera helix* shoot tissue. *Jour. Amer. Soc. Hort. Sci.* 97(0): 071-74.
- Hinman, R. L., and J. Lang. 1960. Peroxidase-catalyzed oxidation of indole-3-acetic acid. *Biochemistry* 4: 144-108.
- Hopkins, W. G. 1999. *Introduction to plant physiology* 2nd ed. John Wiley and Sons, Inc.
- Hossain, M. A. , Nakano, Y., & Asada K. 1984. Monodehydroascorbate reductase in spinach chloroplasts and its participation in

regeneration of ascorbate for scavenging hydrogen peroxide-
Plant and Cell Physiology, 20, 380-390.

Hulsmann, B. 1937. versuche zur stickstoffdungung von. steck lingen.
Garten bauwissensch. 10, 076-709.

Hyndman, S. E., Hasegawa, P. M., & Bressan, R. A. 1982. The role of
sucrose and nitrogen in adventitious root formation on cultured
rose shoots. Plants Cell Tissue Organ Culture, I. 229-238.

Ishii, N. , Kita, K., and Hartman, P. S. 2001. Mitochondrial
Contributions to Aging in the Nematode *Caenorhabditis
elegans*. Current Genomics, 2001, 2, 349-350.

Iverson, F. 1999. Food Chem. Toxicol., 37, 993. (cited by Michael, *et al.* 2001).

Jackson, M. B., and Harney, P. M. 1970. Rooting cofactors, indole acetic
acid and adventitious root initiation in mung bean cuttings
(*Phaseolus aureus*). Can. J. Bot., 48: 943-946.

Jacobs, W. P. 1979. Plant hormones and plant development. Cambridge,
University Press. U. S. A., pp: 64-71.

Jadhar, S. J., Nimbalkar, S. S., Kulkarni, A. D., and Madhavi, D. L. 1996
In Food Antioxidants: Technological , Toxicological and Health
Perspective, ed. D.L. Madhavi, S. S. Deshpande and D. K.
Salunkhe, Marcel Dekker, New York, pp. 0-64.

James, D. J. 1979. The role of auxins and phloroglucinol in adventitious
root formation in *Rubus* and *Fragaria* grown in vitro . Jour Hort.
Sci. 04: 273-77.

James, F. S. 1981. Plants and Mineral Salts. second Edition. Printed and
bound in Great Britain at the Camelot Press Ltd, Southampton.

Jarvis, B. C., & Booth, A. 1981. Influence of indole - butyric acid, boron,
myo-inositol, vitamin D_r and seedling age on adventitious root

development in cuttings of *Phaseolus aureus*. *Physiol. Plant.*, 53, 213-218.

Jarvis, B. C. 1986. Endogenous control of adventitious rooting in non woody cuttings. In Jackson, M. B. (ed) *New root formation in plant and cuttings*. Martinus Nijhoff Pub., Netherlands.

Jenson, P. 1982. Effects of interrupted K^+ supply on growth and uptake of K^+ , Ca^{+2} , Mg^{+2} and Na^+ in spring wheat. *Physiol. Plant.*, 56: 209-260.

Johnstone, R. M. 1963. Sulfhydryl agents: Arsenicals. *Metabolic Inhibitors*. 2, 99-118. Ed. by Hochster & Quastel.

Jones, O. P., and M. E. Hopgood. 1979. The successful propagation in vitro of two root stocks of *Prunus*: the plum root stock Pixy (*P.insititia*) and the cherry rootstock F_{12/1} (*P.avium*). *Jour. Hort. Sci.* 54: 63-66.

Kamp, J. R., & Bluhm, C. R. 1950. Effect of nutrients on the rooting response of softwood cuttings. *Proc. Amer. Sec. Hort. Sci.* 56, 482-484.

Kar, M., and Mishra, D. 1976. Catalase peroxidase, polyphenol oxidase activities during vice leaf senescence. *Plant Physiol.*, 57: 310-319.

Keilin, D., and T. Mann. 1940. Carbonic anhydrase. *Biochem. J.* 34. 1163.

Kerk, N. M., Jiang, K. N., & Feldman, L. J. 2000. Auxin metabolism in the root apical meristem. *Plant Physiology*, 122, 920-932.

- Kessler, E. 1950. On the role of manganese in the Oxygen-evolving system in photosynthesis . Arch. Biochem. Biophys. 09: 027.
- Klubertanz, T. H., Pedigo, L. P., and Carlson, R. E. 1996. Soybean physiology, regrowth and senescence in response to defoliation. Agron. J. , 88: 077-082.
- Koves, E. 1964. The effect of phenol carboxylic acids occurring in plants on the in vitro formation of β -indoleacetic acid from tryptophan. Acta Bot. Sci. Hung. 10. 299-307.
- Lalaguna, F., and Agudo, M. 1989. Relationship between changes in lipid with aging of cassava roots and senescence parameters. Phytochemistry , 28: 209-212.
- Lapidot, T. ; Harel, S., Akiri, B., Granit, R., and Kanner, J. 1999. pH-dependent forms of red wine anthocynins as antioxidants. J. Agric. Food Chem. 1999. 47, 77-79.
- Larson, R. A. 1988. The antioxidants of higher plants. Phyto Chemistry 27, 969-978.
- Lechno, S., Zamski, E., & Tel-Or, E. 1997. Salt stress-induced responses in cucumber plant. Journal of Plant Physiology 100, 207-211.
- Lee, H. S., Nagy, S. (1996) Chemical degradative indicators to monitor the quality of processed and stored citrus products. In Chemical Markers for Processed and Stored Foods; Lee, T. C., Kim, H. J. , Eds., ACS Symposium Series 631: American Chemical Society: Washington, DC, 1996; pp86-106.

- Leopold, A. C., & Plummer, T. H. (1961). Auxin-phenol complexes. *Plant Physiol.* 36, 589-592.
- Leshem, Y. Y. (1981). Oxy free radicals and plant senescence. What's New in *Plant Physiol.* 12: 1-8.
- Loustalot, A. J., F. W. Burrows, S. G. Gilbert, and A. Nason. (1950). Effect of copper and zinc deficiencies on the photosynthesis activity of the foliage of young tung trees *Plant Physiol.* 20: 283.
- Makrides, S. C., and Goldthwaite, J. (1981). Biochemical changes during bean leaf growth, maturity and senescence. *J. Exp. Bot.*, 32 (199): 725-735.
- Marino, B. A., Antonio, C., Jesus, F. A., and Manuel, A. (2001). Estimation of Free Radical –quenching Activity of Leaf Pigment Extracts. *Phytochem. Anal.* 12: 138-143 (2001).
- Marousky, F. J. (1969). Vascular blockage, water absorption stomatal opening, and respiration of cut, better times roses treated with 8-hydroxy quinoline citrate and sucrose. *Amer. Soc. Hort. Sci.* 94: 223-226.
- Martine, M. V., and J. R. Whitaker. (1990). *Trends Food Sci. Technol.*, 1, 190. (Cited by Michael, *et al.* 2001).
- Matamoros, M. A, J. F. Moran, I. Iturbe-Ormaetxe, M. C. Rubio, and M. Becana, (1999). Glutathione and homoglutathione synthesis in legume root nodules. *Plant Physiol.* 121 (1999) 879-888.

- Mendel, F., and Hella. S. J. (1999). Effect of pH on the stability of plant phenolic compounds. *J. Agric. Food Chem.*, Vol. 47. No. 6, 2000.
- Middleton, W. 1977. Root development in cutting of *Phaseolus aureus* Roxb. Ph. D. Thesis. Univ. Of Sheffield. UK. (cited by Middleton, *et al*, 1980).
- Middleton, W., Jarvis, B. C. and Booth, A. 1978a. The boron requirement for root development in stem cuttings of *Phaseolus aureus* Roxb. *New Phytol.*, 81: 287-297.
- Middleton, W., Jarvis, B. C., & Booth, A. 1980. The role of leaves in auxin and boron dependent rooting of stem cuttings of *Phaseolus aureus* Roxb. *The New Phytologist*, 84, 201-209.
- Middleton, W., Jarvis, B. C., and Booth, A. 1978b . The effect of ethanol on rooting and carbohydrate metabolism in stem cuttings of *Phaseolus aureus* Rox b. *New Phytol.*, 81: 279-280.
- Miyake, C., & Asada K. 1994. Ferredoxin – dependent photoreduction of the monodehydro ascorbate radical in spinach thylakoids. *Plant and Cell Physiology* 35, 039-049.
- Mutsuda, M. , Ishikawa, T., Takeda T. & Shigeoka S. 1990. Subcellular localization and properties of L. galactono- γ -lactone dehydrogenase in spinach leaves. *Bioscience , Biotechnology and Biochemistry* 09 , 1983-1984.

- Nakano, Y., & Asada, K. 1967. Hydrogen Peroxide is scavenged by ascorbate. Specific peroxidase in spinach chloroplasts. *Plant and Cell Physiology* 22, 867-880.
- Nanda, K. K. 1970. *Indian J. Pl Physiol.* 18, 80. (Cited by Chibbar, R. N., K. Gurumurti & K. K. Nanda. 1978. Changes in IAA-oxidase activity in rooting hypocotyl cuttings of *Phaseolus mungo* L.).
- Nanda, K. K., Jain, M. K., & Malhotra, S. 1971. Effect of glucose and auxin in rooting etiolated stem segments of *Phaseolus nigra*. *Physiol. Plant.* 24: 387-391.
- Nason, A. 1950. Effect of Zinc deficiency on the synthesis of tryptophan by *Neurospora* extracts. *Science*, 112:111.
- Nason, A., and W. D. McElroy. 1963. Modes of action of the essential mineral elements. In F. C. Steward, ed., *Plant Physiology*. New York: Academic Press.
- Nason, A., N. O. Kaplan, and H. O. Oldewurtel. 1953. Further studies of nutritional conditions affecting enzymatic constitution in *Neurospora*. *J. Biol. Chem.* 201: 430.
- Neish, A. C. 1939. Studies on chloroplasts. 11. Their chemical composition and the distribution of certain metabolites between the chloroplasts and the remainder of the leaf. *Biochem. J.* 33.300.
- Nie, G., Y., Long, S. P. & Baker, N. R. 1992. The effects of development at suboptimal growth temperature on photosynthetic capacity and susceptibility to chilling-dependent

photoinhibition in *Zea mays*. *Physiologia Plantarum* 10, 004-060.

Nitsch, J. P., & Nitsch, C. 1962. Composés Phenoliques et croissance vegetale. *Ann. Physiol. Veget.* 4, 211-220.

Nitsch, J. P., & Nitsch, C. 1961. Synergistes naturels des auxines et des gibberellines. *Bull. Soc. Bot. France*, 108, 349-362.

Noctor, G., & Foyer, C. H. 1998. Ascorbate and glutathione: Keeping active oxygen under control. *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology*, 49, 249-279.

Norcini, J. G., and C. W. Heuser. 1988. Changes in the level of [C^{14}] indole-3-acetic acid and [C^{14}] indole acetylaspartic acid during root formation in mung bean cuttings. *Plant. Phys.* 86: 1236-39.

Norcini, J. G., Heuser, C. W. And Hamillon, R. H. 1980. Changes in free & conjugated indole-3-acetic acid during initiation & early development of adventitious root in mung bean *Amer J. Soc. Hort. Sci.*, 110(4): 028-033.

Ooishi, A., Machida, H., Hosoi, T., & Komatsu, H. 1978. Root formation and respiration of the cuttings under different temperatures. *Journal of the Japanese Society of Horticultural Science*, 47, 243-247.

Parish, R. W. 1968. *In vitro* studies on the relationship between boron and peroxidase. *Enzymologia*, 30. 239-252.

- Paul, J. L., and Smith, L. V. 1966. Rooting of Chrysanthemum cutting in peat as influenced by calcium. Pro. Amer. Soc. Hort. Sci., 89: 626-630.
- Pearse, H. L. 1946. Rooting of vine and plum cutting as affected by nutrition of the parent plant and treatment with phytohormones. Sci. Bull. 249. Dept. of Agric. Uni. S. Afri. P. B.
- Peterson, P. J. 1969. The distribution of zinc - 65 in *Agrostis tenuis* Sibth. And *A. Stolonifera* L. Tissues. Exp. Bot., 20, 863.
- Plieninger, H., Muller, W. & Weinerth, K. 1964. Indole - α -pyrone and indolo- α -pyridone. Chemische Berichte 97, 667-81.
- Polle, A. 1996. Mehler reaction : friend or foe in photosynthesis Botanica Acta 109, 84-89.
- Possingham, J. V. 1956. The effect of mineral nutrition on the content of free amino acid and amides in tomato plants. I. A. Comparison of effect of deficiencies of copper, zinc, manganese, iron and molybdenum. Australian Biol. Sci. 9 : 539.
- Priestley, J. H., and J. Ewing. 1929. Physiological studies in plant anatomy . VI.Etiolation. New Phytology, 22 : 30-44.
- Rai, V. K. , Sharma, S. S., and Sharma, S. 1986. Reversal of ABA-Induced Stomatal close by phenolic compounds. J. Exp. Bot., 37(174): 129-134.

- Reid, R. E. 1930. The influence of nutritive conditions of seeds and cuttings upon the development of roots, Royal Hort. Soc. Rep. And Proc. IX Int. Hort. Congr.: 160-169.
- Reuveni, O. , and M. Raviv, 1981. Importance of leaf retention to rooting avocado cuttings. Jour. Amer. Soc. Hort. Sci. 106 (2): 127-30.
- Reuzeau, C., Goffner, D., and Gavalie, G. 1992. Relation between protein composition and germination capacity of sunflower seeds . Seed Science Research, 2: 223-230.
- Ricard, J. , Teissere, M., Azon, Y. and Penon, P. (1976). Hormonal control of ribonucleic acid. Protein Synthesis in Plant . Microsc. J. Boil. Cell, 26: 139-150.
- Riddle, V. M., & Mazelis, M. 1964. A role for peroxidase in biosynthesis of auxin. Nature 202, 391-392.
- Robinson, D. S. 1991. In oxidative enzymes in foods (ed. D. S. Robinson and N. A. M. Eskin) , pp. 1-47. Elsevier, London.
- Romheld, V., and Marschner, H. Plant Physiology, 80 : 170-180, 1986. Copyright American Society of Plant Physiologists.
- Rosenthal, I., Rosen, B., and Bernstein, S. 1997. Phenols in milk . Evaluation of ferulic acid and other phenols as antifungal agents. Milchwissenschaft. 1997, 52, 134-137.
- Rozema, J. (1979) Population dynamics and ecophysiological adaptations of some coastal members of the *Juncaceae* and *Gramineae*. In Ecological Processes in Coastal Environments

(eds. R. L. Jefferies & A. J. Davy). Pp. 229-241. Blackwell. Oxford.

Sadana, J. C, and W. D. McElroy . 1957. Nitrate reductase from *Achromobacter fischeri*. Purification and properties: functions of flavine and cytochrome. Arch. Biochem. Biophys. 67:16.

Salisbury, F. B., and Ross, C. 1980. Plant Physiology . 3rd ed. Wads Warth Publishing Co. Inc. Belmont. California.

Sanchez-Fernandez, R., M. Fricker, L. B. Corben, N. S. White, N. Sheard, and C. J. Leaver, 1997. Cell proliferation and hair tip growth in the *Arabidopsis* root are under mechanistically different forms of redox control, Proc. Natl. Acad. Sci. USA 94, 2740-2700.

Sarath, G., Pfeiffer, N. E., Sodhi, C. S., and Wanger, F. W. 1986. Bacteroids are stable during dark Induced senescence of soybean root nodules . Plant Physiol., 82: 346-300.

Scheuermann, R. 1952. Der Einfluss wasserlöslicher Vitamine auf die Wirksamkeit von Hetero auxin im Wachstumsprozess der höheren Pflanzen. Planta 40, 260-300.

Schmidt, A. & Jager, K. 1992. Open questions about sulfur metabolism in plants. Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology, 43: 320-49.

Shaheed, A. I. 1987. The control of adventitious root development in cutting of *Phaseolus aureus* Roxb. Ph. D. Thesis, University of Sheffield, U. K.

- Shaheed, A. I. ١٩٩٧. Effect of Secondary metabolites on the Aging of mung bean stem cuttings. Iraqi J. Sci., Vol. ٣٨. No. ٣.
- Shaheed, A. I. ٢٠٠٣. Medicinal herb extract and aging controlling *Phaseolus aureus* Roxb. Stem cuttings (Submitted for Pub.).
- Shahidi, F., P. K. Janitha and P. D. Wanasundara , Crit. Rev. Food Sci. Nutr. , ١٩٩٢, ٣٢. ٦٧. (Cited by Michael , *et al.* ٢٠٠١).
- Shalata, A., & Neumann, P. M. ٢٠٠١. Exogenous ascorbic acid (vitamin C) increases resistance to salt stress and reduces lipid peroxidation. Journal of Experimental Botany, Vol. ٥٢, No. ٣٦٤. Pp. ٢٢٠٧-٢٢١١.
- Shanks, B., & Link, C. B. ١٩٥٢. *Poinsettia* stock plant nutrition in relation to production , rooting and growth of cuttings. Proc. Amer. Soc. Hort. Sci, ٥٩, ٤٨٧-٤٩٥.
- Skoog, F. ١٩٤٠. Relationships between zinc and auxin in the growth of higher plants. Am. J. Bot. ٢٧: ٩٣٩.
- Stadtman, T.C. ١٩٨٠. Selenium –dependent enzymes. Annual Review of Biochemistry, ٤٩: ٩٣-١١٠.
- Stangler, B. B. ١٩٥٦. Origin and development of adventitious roots in stem cutting of chrysanthemum, carnation and rose. New York, Agr. Exp. Sta. Memoir, ٣٤٢ (Cited by Blazich *et al.* ١٩٨٣).
- Stasolla, C., & Yeung, E. C. ١٩٩٩. Ascorbic acid improves conversion of white spruce somatic embryos . In vitro Cellular and Developmental Biology-Plant ٣٥, ٣١٦-٣١٩.

- Stenlid, G. 1963. The effect of flavonoid compounds on oxidative phosphorylation and on the enzymatic destruction of indole acetic acid. *Physiol. Plant* . 16, 110-120.
- Stickler, F. C., S. Wearden & A.W. Pauli (1961). Leaf area determination in grain sorghum. *Agron. J.* 53: 187-188.
- Stoessl, A., & Venis, M. A. (1970). Determination of submicrogram levels of indole-3-acetic acid, A new , highly specific method . *Anal. Biochem.* 34: 344-51.
- Stoltz, L. P., and C. E. Hess. 1968. The effect of girdling upon root initiation: carbohydrates and amino acid . *Proc. Amer. Soc. Hort. Sci.* , 89: 734-743.
- Stonier, T. 1971. The role of auxin protector in autonomous growth. In *Les cultures de tissue de plantes*, pp. 423-425. *Colloques internationaux. C. N. R. S. Paris* (No. 193) (cited by Blazich, *et al.* 1983).
- Storz, E. H. *et al.* 1937. *Science*, 86, 30. (Cited by Al-Rayess, 1987).
- Swiss, F. 1998. Chilling - induced photo oxidative stress and adaptation of defence systems in maize (*Zea mays* L.) leaves. Dip^l. Biol. Universitat GieSen, Germany.
- Thimann, K. V., & Poutasse, E. 1941. Factors affecting root formation of *Phaseolus vulgaris* . *Plant Physiol* . 16, 580-598.

- Thomaszewski, M. , and K. V. Thimann . 1966. Interactions of phenolic acids, metallic ions and chelating agents on auxin – induced growth. *Plant Phys.* 41: 1443-54.
- Thrower, S. L. 1967. The pattern of translocation during leaf aging. In: *Aspects of the biology of aging*. Ed. H. W. Woolhouse, Academic Press, NewYork, pp: 483-506.
- Ting, I. W. P. 1982. *Plant Physiology*. Addison-Wesley Publishing Company Inc.
- Tomaszewski, M. 1964. The mechanism of synergistic effects between auxin and some natural phenolic substances. *Regulateurs naturels de la croissance vegetal*, 330-351. Ed. By Nitsch. Paris.
- Trelease, S. F. 1940. Selenium in Soils, Plants and Animals . *Soil Sci.* 60: 120-31. 1940.
- Tsui, C. 1948. The role of Zinc in auxin synthesis in the temato plant . *Am. J. Bot.* 35: 172.
- Turner, R. G. 1967. Experimental studies on heavy metal tolerance . Ph. D. Thesis, University of Wales.
- Turner, R. G. 1970. The subcellular distribution of zinc and copper with- in the roots of metal-tolerant clones of *Agrostis tenuis*. *Sibth, New Phytol.* 69, 720.
- Ullrich, W. 1962. Uberdie bildung vonkallsoe bei einer hemmung sedtrans sporey in den sieborohrin in durchcuanid. *Planta*, 69: 387-390.

- Vanacher, H., T. L. W. Carver, and C. H. Foyer. 1998. Pathogen-induced changes in the antioxidant status of the apoplast in barley leaves, *Plant Physiol.* 117 (1998) 1103-1114.
- Veierskov, B., Andersen, A. S., & Eriksen, E. N. (1982). Dynamics of extractable carbohydrates in *Pisum sativum* I. Carbohydrate and nitrogen content of pea plants and cuttings grown at two different irradiances. *Physiologia Plantarum*, 55, 167-173.
- Vernoux, T., R. C. Wilson, K. A. Seeley, J. P. Reichheld, S. Muroy, S. Brown, *et al.* 2000. The Root Meristemless/ Cadmium Sensitive z gene defines a glutathione-dependent pathway involved in initiation and maintenance of cell division during postembryonic root development. *Plant Cell*, 12, 2000. 97-109.
- Wain, R. L., & Taylor, H. F. 1960. Phenols as plant growth regulators. *Nature*, 207, 167-169.
- Wally, Y. A. , El-Hamady, M. M., Boulos, S. T., and Salama , M. A. 1980. Physiological and Anatomical Studies on Pecan hard wood cutting. *Egypt J. Hort .*, 8 (1): 89-100.
- Weaver, R. J. 1972. Rooting and propagation . In : Plant growth substances in agriculture. W. H. Freeman Co. San Francisco. California. Chap. 0.
- Welander, T. 1978. Influence of nitrogen and sucrose in the medium and of irradiance of the stock plants on root formation in *Pelargonium* petioles grown in vitro. *Physiologia Plantarum*, 43. 136-141.

- Well, Y. H. 1992. Mitochondria DNA alterations as aging associated molecular events. *Mutation Research* , 270 (3-6) : 140-150.
- Went, F. W., & Thimann , K. V. 1937. *Phytohormones*. 294 pp. New York. (cited by Fernqvist , 1966).
- Went, F. W. 1939. The dual effect of auxin on root formation . *Amer . J. Bot.* 26 : 24-29.
- Wiessner, W. 1962. Inorganic micronutrient, In R. A. Lewin , ed., *Physiology and Biochemistry of Algae*. New York: Academic Press.
- Wilkins, M. B. (1984). *Advanced Plant Physiology* . Plutman Co. England pp.10-11.
- Wilkins, M. B. 1970. Correlative inhibition of lateral bud growth in *Phaseolus vulgaris* L. Isolation of IAA from the inhibitory region . *J. Exp. Bot.*, 26 (92): 419-424.
- Wingate, V. P. M. , M. A. Lawton, G. J. Lamb, 1988. Glutathione causes a massive and selective induction of plant defense genes. *Plant Physiol.* 87 (1988) 206-210.
- Winrow, V. R., P. G. Winyard, C. J. Morris and D. R. Blake. 1993. *Br. Med. Bull.*, 49, 506. (Cited by Michael, A., Paul, D. P. , Emilius, P., Suzanne, M., and Kevin, R. 2001). *Methods for testing antioxidant activity*. *Analyst* , 2002, 127, 183-198).
- Wise, R. R., & Naylor, A. W. (1987) Chilling – enhanced photo oxidation. *Plant Physiology* 83, 278-282.

- Witham, F. H., and A. C. Gentile. 1961. Some characteristics and inhibitors indole acetic acid oxidase from cultures of crown – gall. *Exp. J. Bot.* 12 : 188.
- Yamamoto, H. Y., Kamite, L., & Wang, Y.Y. (1972). An ascorbate-induced absorbance change in chloroplasts from violaxanthin de-epoxidation *Plant Physiology* 49, 224-228.
- Yasuda, T., Jajima, Y., and Yanada, Y. 1974. Induction of DNA synthesis & callus formation from tuber tissue of Jerusalem artichoke by 2, 4-dichlorophenoxy acetic acid. *Plant & cell Physiol.* 15 : 321-329.
- Zalewski, K. 1992. The metabolism of aged seeds . the formation of polyribosomes in germination field bean (*vicia faba* SS Minor) Seed of different ages. *Acta Societatis Botanicorum Poloniae*, 61-203-210.
- Zenk, M. H., and Mullar, G. 1963 . *In vivo* destruction & exogenously applied indolyl-3-acetic acid as influenced by naturally occurring phenolic acid. *Nature*, 200: 761-763.
- Zhang , J. X., & Kirkham , M. B. 1996. Lipid peroxidation in sorghum and sunflower seedlings as affected by ascorbic acid, benzoic acid and propyl gallate . *Journal of Plant Physiology* 149, 489-493.

Summary

Naturally occurring auxin (IAA) was measured spectrophotometrically in fresh and aged cuttings of mung bean (*Phaseolus aureus* Roxb.) . These measurements were considered as indicators for oxidative processes that occur during aging phenomenon, in terms of rooting response of stem cuttings. These cuttings as “experimental system” were taken from 10-day-old seedlings grown in growth chamber under standard conditions of continuous light, light irradiance (3000-3500 lux), temperature (25 ± 1 C) and relative humidity (70-75 %).

According to oxidative hypothesis which is one of several hypotheses that explain aging causes, fresh and aged cuttings as well as stock plants were supplied with some agents that are associated with antioxidant defense mechanisms [e.g. Trace elements, Vitamin C, Glutathione (GSH), Phenolic compounds and Sugars] to investigate their effects in suppression of oxidative stress that accompanied aging phenomenon .

Completely Randomized Design (CRD) was used in all experiments for statistical analyses, and L. S. D. was used to compare between treatments on both 5% and 10% levels. The data revealed the following results:

- 1- A decline in rooting response of aged cuttings (held in d/H₂O for 3 days) taken from seedlings grown in Hoagland solution compared to fresh cuttings, with a percentage of decline equal to 11.8% in presence of NAA, 10^{-4} M and 3.8% in its absence. This coincided with the

decline of IAA level in aged cuttings compared to fresh cuttings, and was attributed to oxidative processes that occur during aging.

- ٢- A decline in rooting response of aged cuttings in d/H₂O (Supplied with auxin) taken from seedlings grown in Hoagland solutions minus Boron (B) or iron (Fe). This decline was significant and highly significant, respectively, compared to control (complete Hoagland solution).
- ٣- Significant increase in rooting response of aged cuttings in d/H₂O (not supplied with auxin) taken from seedlings grown in Hoagland solutions minus Manganese (Mn) or Boron (B) compared to control (complete Hoagland solution).
- ٤- Highly significant increase in rooting response of fresh cuttings treated with low concentrations of SeO₂ (٠.٠٠١-١٠ ppm) compared to d/H₂O.
- ٥- Highly significant increase in rooting response of cuttings aged in different strengths of modified nutrient solutions, except the case of complete, modified solution (SeO₂=١ ppm) compared to control (d/H₂O). This confirmed the role of selenium as anti-oxidant in defense mechanisms occurring in cuttings during aging.
- ٦- significant increase in rooting response of cuttings aged in d/H₂O (not supplied with auxin), taken from seedlings grown in modified nutrient solution minus (B) compared to control (complete solution).
- ٧- significant decrease in rooting response of cuttings taken from seedlings grown in d/H₂O for ١٠ days, and aged in modified nutrient solution (Half strength) minus Mn or a group of elements (Mn, Zn and Se) compared to control (complete solution). This confirmed the importance of these elements in their resistance the damage that resulted by oxidative processes, occurring during aging phenomenon.

- 8- Highly significant increase in rooting response of mung bean cuttings aged for 7 days in vit. C, (200-500 ppm) compared to control (d/H₂O). This increase was attributed to the role of ascorbic acid as anti-oxidant to resist the oxidative stress and its products of reactive oxygen species (ROS), free radicals, H₂O₂ and other products of oxidative damage.
- 9- Highly significant increase in rooting response of cuttings aged in phenolic compounds solutions at conc. 10⁻⁵ M (e. g. o-Coumaric Acid, Caffeic Acid and p-Hydro Quinone). In addition to significant increase in cuttings aged in (Cinnamic Acid, Phenol, o-Hydro Catechol) of conc. 10⁻⁵, 10⁻⁶, 10⁻⁶M, respectively, compared to control treatment. These compounds might have caused offset or stopping of oxidative processes that occur during aging, and act as anti-oxidant agents promoting IAA levels in the hypocotyl of aged cuttings as confirmed quantitatively in all the above treatments in this study.
- 10- Surprisingly , statistically Gallic Acid and m-Hydroxy Resorcinol did not affect rooting response of aged cuttings, although high level of IAA was estimated in hypocotyl of these cuttings.
- 11- Non-significant increase in rooting response of cuttings aged in low conc. of Glutathione GSH(10⁻¹ M) compared to control. This might direct the attention that GSH acts as anti-oxidant during aging of cuttings in terms of adventitious root formation.
- 12- Highly significant increase in rooting response of cuttings aged in sucrose solution (3%). However, stopping the processes that lead to aging by sucrose, may be attributed to the importance of sucrose as anti-oxidant due its capability in hydrolysing glycoside bonds in acidic medium and its role in modifying the activity of enzymes that

are associated with auxin metabolism and declining the activity of IAA-oxidase. This explanation was confirmed by quantitative analysis which indicated a significantly high level of IAA in hypocotyl of cuttings aged in sucrose.

- ١٣- A decline in rooting response of mung bean cuttings aged in glucose and fructose solutions, although IAA level was raised significantly in their hypocotyls, due to weakend ability of these compounds to be hydrolyzed and oxidized .
- ١٤- Highly significant decrease of IAA levels in hypocotyl of fresh cuttings taken from seedlings grown in modified nutrient solutions minus Se, Mn, B, Cu, group of elements (Se, Zn, and Mn) or group of elements (B, Cu, and Fe) . In addition , significant decrease of IAA level in hypocotyl of cuttings aged in nutrient solutions minus (Fe) compared to control (complete solution).
- ١٥- Significant decrease of IAA level in hypocotyl of cuttings aged in d/ H₂O . These cuttings were taken from seedling grown in modified nutrient solutions minus a group of elements (Se, Zn, and Mn).
- ١٦- Significant increase of IAA level in hypocotyl of cuttings aged for ٣ days in modified nutrient solutions minus Se or Mn.

Study of the effect of trace elements and anti-oxidant agents on the level of IAA via oxidative hypothesis during aging in mung bean (*Phaseolus aureus* Roxb.) Cuttings

A Thesis

Submitted to the Council of the College of Science

University of Babylon

In Partial fulfillment of the Requirements for the

Degree of Master of Science

In

Biology- Botany

By

Abdullah Oda Alwan Al-Delaimy

June ٢٠١٤