

تأثير بعض العوامل الاحيائية والكيميائية في السيطرة على مرض تعفن جذور نبات البيتونيا

Rhizoctonia solani المتسبب عن الفطر *Petunia Hybrida*

منتظر محسن كاظم الجنابي فضل عبد الحسين الفضل
قسم وقاية النبات - كلية الزراعة - جامعة الكوفة - جمهورية العراق

المستخلص

اجريت هذه الدراسة لتقييم كفاءة بعض العوامل الاحيائية والكيميائية في السيطرة على مرض تعفن جذور نبات البيتونيا *Petunia Hybrida* المتسبب عن الفطر الممرض *Rhizoctonia solani* اظهرت النتائج ان للفطر *R. solani* امراضية عالية لبذور نباتات البيتونيا في اطباق بتري اذ ادى الى تعفن البذور بنسبة 100 %، عند دراسة تأثير بعض العوامل الاحيائية والكيميائية والتداخل فيما بينها في مكافحة مرض سقوط بادرات المتسبب عن الفطر *R. solani* اذ اظهرت النتائج ان لعوامل المقاومة الاحيائية قدرة تضادية عالية في تثبيط نمو الفطر *R. solani* في الأوساط الزرعية إذ بلغت منطقة التثبيط 2سم بين الفطر *Trichoderma harzianum* والفطر *R. solani* ، وان البكتريا الحيوية *Pseudomonas fluorescens* ادت الى تثبيط الفطر الممرض *R. solani* كليا في اطباق بتري اذ بلغت نسبة التثبيط 100 % كما حققت البكتريا *Bacillus subtilis* تثبيطا بلغ 94.44% لنمو الفطر الممرض و اظهرت النتائج أن المبيد M - Topsis قد ثبت بشكل كامل نمو الفطر الممرض *R. solani* عند استخدامه بالجرعة الموصى بها ، شخص الفطر المعزول عن طريق استخدام تقنية (PCR، Polymerase Reaction Chain) وتبين من خلال التشخيص ان الفطر *R. solani* يسجل لأول مرة في العراق على نبات البيتونيا .

Rhizoctonia solani الكلمات المفتاحية : نبات البيتونيا ، الفطر

المقدمة Introduction

تؤدي نباتات الزينة دوراً مهماً في حياة الشعوب والمجتمعات لما لها من دور مهم في النواحي الترفيهية والجمالية في الحدائق العامة والمتنزهات والشوارع الرئيسية إذ تضيف جمالا كبيرا على المدن ، ولها تأثير على الحالة النفسية والمزاجية للإنسان لمنظرها الجميل وللروائح العطرية المنبعثة منها ، (30). نبات البيتونيا *Petunia Hybrida* متفرع واصنافه اما متوسطة او قصيرة الارتفاع من 60 - 80 سم وهناك اصناف حديثة متدلّية او متسلقة وتكون متعددة الالوان والاصناف البرية من نبات البيتونيا تكون ذات لون بنفسجي او ابيض يتكاثر البيتونيا بالبذور ، والازهار تكون غير قابلة للقطف و يتعرض نبات البيتونيا لأمراض عديدة منها تبقع الاوراق وتعفن الجذور والامراض الفايروسية (2) ، لذلك استخدمت المكافحة الاحيائية على نطاق واسع في السنوات الاخيرة من قبل الباحثين باستعمال بعض الأحياء المضادة ومن بين تلك الأحياء الأنواع العائدة للجنس *Trichoderma* وخصوصاً *Trichoderma harzianum* وكذلك البكتريا *Bacillus subtilis* وبكتريا *Pseudomonas fluorescens*، إذ حققت نجاحاً على مستوى تجارب البيت الزجاجي والحقل (24 ، 29 ، 3 ، 1).

من بين أكثر الكائنات استعمالاً في السيطرة الحيوية هو الفطر *Trichoderma harzianum* بسبب سهولة عزله وسرعة

تكاثره وعدم احتياجه إلى متطلبات غذائية خاصة وتأثيره الإيجابي في نمو كثير من النباتات فضلاً عن تأثيره الإيجابي في إيقاف نمو الكثير من مسببات المرضية للنبات وبالبيات وطرق مختلفة ، اما بكتريا *Bacillus subtilis* فهي الاخرى قد اعطت كفاءة عالية للسيطرة على بعض الممرضات الفطرية في العراق (4) وبالرغم من التوجه نحو المقاومة الأحيائية والسلبيات المختلفة للمكافحة الكيميائية لكن في النهاية لا يمكننا الاستغناء عن المكافحة الكيميائية عنها و لكن يجب استعمالها بطريقة علمية مدروسة للتقليل من التلوث البيئي وما ينجم عنها من سلبيات مختلفة .

يسبب الفطر *Rhizoctonia solani* امراض عديدة تصيب نباتات الزينة ومن اهمها موت بادرات وتعفن الجذور وعفن الساق تؤدي الى خفض في نوعية وكمية النبات المصاب (31). وللسيطرة على الفطر الممرض *Rhizoctonia solani* او التقليل من الاضرار ، تستخدم نباتات او اصناف نباتية مقاومة وكذلك تستخدم مبيدات وقائية فطرية للسيطرة على الفطر الممرض (14) .

ونظراً لقلّة الدراسات حول امراض نباتات الزينة في العراق بصورة عامة ومحافظة النجف الاشراف بصورة خاصة ولانتشار اعراض مرض تعفن الجذور وسقوط البادرات المتسبب عن الفطر *Rhizoctonia solani* على بعض نباتات الزينة ومنها

قطعت العينات إلى قطع صغيرة بطول 0.5-1 سم وتم تعقيمها سطحياً بمحلول هايپوكلورات الصوديوم تركيز 10% من المحلول التجاري لمدة دقيقتين ، ثم غسلت بالماء الجاري عدة مرات للتخلص من هايپوكلورات الصوديوم ، ثم جففت العينات على ورق ترشيع معقم ثم زرعت في أطباق بتري تحوي على P.D.A. المحضر مسبقاً بواقع 4 قطع و3 أطباق لكل عينة ، حضنت الأطباق في درجة حرارة 25 ± 2 م لمدة 3 ايام ثم نقيت مستعمرة الفطر *Rhizoctonia solani* في اوساط زرعيه جديدة وشخص الفطر بمساعدة د. مجيد متعب ديوان و د. صباح لطيف علوان وبأتباع المفاتيح التصنيفية فـي Sinclair ، (32) و Parmeter و Whithey ، (28)

الحصول على العوامل الاحيائية فطر المقاومة الإحيائية *Trichoderma harzianum* استعملت في هذه الدراسة العزلة الاسترالية للفطر *Trichoderma harzianum* كعامل مكافحة حيوية التي تم الحصول عليها من قسم وقاية النبات - كلية الزراعة /جامعة الكوفة من قبل الأستاذ الدكتور مجيد متعب ديوان اما عزلتي البكتريا *Bacillus subtilis* و *Pseudomonas fluorescens* تم الحصول عليها من قسم وقاية النبات - كلية الزراعة /جامعة الكوفة من قبل الاستاذة الدكتورة صباح لطيف علوان ،

البيتونيا فقد تم اختيار هذا الموضوع الذي تضمن النقاط الآتية :

1- عزل وتشخيص الفطريات المرافقة لأمراض بعض نباتات الزينة باستخدام عدة اوساط زرعيه مختلفة و اختبار القدرة الامراضية لها

2- تشخيص اهم الفطريات باستخدام تقنية الـ PCR

3- اختبار كفاءة بعض عوامل المقاومة الاحيائية *Trichoderma harzianum* ، *Pseudomonas fluorescens* ، *Bacillus subtilis* في مكافحة المسبب المرضي

المواد وطرائق العمل Materials and Methods

الأوساط الزرعيه المستخدمة في الدراسة تم استخدام عدد من الاوساط الغذائية لتنمية الفطريات والبكتيريا في الدراسة وكما يلي:-

وسط البطاطا دكستروز اكار (P.D.A.)
Potato Dextrose Agar
الاکار المغذي الجاهز Nutrient Agar
الوسط المغذي السائل Nutrient Broth

عزل وتشخيص الفطريات المستخدمة في الدراسة .

عزل وتشخيص الفطر *Rhizoctonia solani* من جذور وقواعد سيقان نباتات البيتونيا المصابة بالمرض نقلت العينات النباتية (نبات البيتونيا) إلى المختبر و غسلت بصورة جيدة ، وبعدها

T.harzinum النامية على الوسط الغذائي P.D.A. ويعمر 5 أيام ، كررت كل معاملة ثلاث مرات كما نفذت معاملة للسيطرة وذلك بتلقيح مركز القسم الأول من الطبق بالفطر المعزول المذكور أعلاه وفطر المكافحة الحيوية فقط وكل على انفراد (18). وحضنت الأطباق جميعها في الحاضنة بدرجة حرارة 25 ± 2 م لمدة 5 أيام ، ثم جرى قياس معدل النمو القطري لكل من الفطر الممرض وفطر المكافحة الحيوية باستخدام مسطرة شفافة، و تم تقدير درجة التضاد لكل فطر حسب سلم التقييس الخماسي الذي ذكره Bell وآخرون (16) وكما يأتي

الدرجة النمو (فطر المكافحة الحيوية)

- 1- الفطر المضاد يغطي الطبق بكاملة .
 - 2- الفطر المضاد يغطي ثلثمساحة الطبق .
 - 3- الفطر المضاد والفطر الممرض كل منهما يغطي نصف مساحة الطبق
 - 4- الفطر الممرض يغطي ثلثي مساحة الطبق .
 - 5- الفطر الممرض يغطي الطبق بالكامل .
- وعليه إذا كانت درجة التضاد 2 أو اقل فهذا يعني أن فطر المكافحة الإحيائية فعال ضد الفطر الممرض.

اختبار تأثير المبيد Thiophanate-Methyl 70% (Topsen-M) في نمو الفطر الممرض *Rhizoctonia solani* على وسط P.D.A بعد 7 ايام من الزراعة تم تحضير المبيد بأخذ 1 غم لتر مادة فعالة واضيف الى 250 مل من الوسط الزراعي

اختبار القدرة الامراضية للفطر *Rhizoctonia solani* وفطر المكافحة الحيوية *Trichoderma harzianum* على الوسط الزراعي P.D.A صببت الأطباق بالوسط الزراعي P.D.A ثم زراعتها بالفطر *R.s.* وذلك من مزرعة بعمر 5 أيام وبثلاث مكررات ثم حضنت الأطباق في درجة حرارة (25 ± 2) م وبعد 48 ساعة زرعت الأطباق ببذور البيتونيا بعد تعقيمها بهايوكلورات الصوديوم بتركيز 10% من المحلول التجاري لمدة دقيقتين ثم غسلها بالماء المقطر المعقم مرتين في كل مرة تترك البذور في الماء مدة دقيقتين ثم تجفف بوضعها على ورقة ترشيع معقمة بعدها تمت زراعة البذور في الأطباق البترية 10 بذرات في كل طبق على بعد 1سم من حافة الطبق وبشكل دائري، ثم حسبت نسبة الانبات لكل معاملة بعد سبعة ايام من الزراعة .

اختبار القدرة التضادية بين الفطر *Trichoderma harzianum* والفطر الممرض *Rhizoctonia solani* مختبريا .

استعملت تقنية الزرع المزدوج Double culture technique في أطباق بترية قطر 9 سم حاوية على الوسط الغذائي P.D.A. المعقم ، واختبار القدرة التضادية للفطريات المستخدمة في الدراسة اذ لقت حافة كل نصف طبق بقرص قطره 0.5 سم من حافة النمو القطري لمستعمرة كل من الفطر الممرض *R.solani* ولقت حافة النصف الأخر بقرص مماثل لفطر المكافحة الحيوية

المحضر اما معاملة المقارنة فقد تمت زراعة الفطر في وسط P.D.A خالي من المبيد وحضن في الحاضنة على درجة حرارة $25 \pm$ م لمدة 7 ايام حسب اقطار المستعمرات للفطر *Rhizoctonia solani* حساب النسبة المئوية للتثبيط وفق المعادلة المذكورة

P.D.A وذلك لاختبار تأثيره على نمو الفطر الممرض *Rhizoctonia solani* اذ تم خلطه مع الوسط الزراعي P.D.A بصورة جيدة ثم صب الوسط في اطباق بتري وبعد تصليبها تمت تنمية الفطر وذلك بزراعته في مركز كل طبق وبواقع ثلاثة مكررات للتركيز

معدل النمو الفطري في المقارنة - معدل النمو الطري في المعاملة

$$\% \text{ للتثبيط} = \frac{100 \times \text{معدل النمو}}{\text{معدل النمو}}$$

معدل النمو

الأحيائية *T. harzianum* من مزرعة عمرها عشرة أيام اذ أخذ قرص قطرة 0.5 سم وزرع في وسط الطبق وبثلاثة مكررات لكل معاملة، ثم حضنت في درجة حرارة $25 \pm 2^\circ$ م، وتم حساب النمو الشعاعي للفطر وذلك بعد اوصول نمو الفطر في معاملة السيطرة إلى حافة الطبق وتم اخذ معدل قطرين متعامدين من ظهر الطبق يمران بمركز القرص أما لحساب النسبة المئوية للتثبيط أو التشجيع بحسب معادلة Abbot الواردة في شعبان والملاح، (8).

القطري في المقارنة اختبار التوافق بين فطر المكافحة الأحيائية *T.harzianum* والمبيد الكيماوي Topsen- (Thiophanate-Methyl 70% (M - وحساب النمو الشعاعي و النسبة المئوية للتثبيط تم إذابة الوسط الزراعي P.D.A وترك ليبرد قليلا قبل إن يتصلب وأضيف للدوارق المبيد بمقدار الجرعة الموصى بها 1 غم/ لتر ومزج بشكل جيد أما معاملة السيطرة فتركت دون إضافة مبيد، صبت الأوساط الحاوية على المبيد وكذلك معاملة السيطرة بمقدار 20 سم³ لكل طبق وبعد تصليبها زرعت بفطر المكافحة

معدل النمو القطري في المقارنة - عدل النمو الطري في المعاملة

$$\% \text{ للتثبيط} = \frac{100 \times \text{معدل النمو}}{\text{معدل النمو}}$$

معدل النمو

اما التشجيع تم حسابه حسب المعادلة ادناه :

القطري في المقارنة

معدل النمو القطري في المقارنة - عدل النمو الطري في المعاملة

$$\% \text{ لتشجيع} = \frac{\text{معدل النمو}}{100} \times$$

معدل النمو

الأطباق في الحاضنه على درجة حرارة 30م ولمدة 48 ساعة ثم تزرع بعدها بالفطر الممرض *R. solani* وفطر المكافحة الأحيائية *T.harzianum* قرص قطرة (0.5) سم باستعمال الثاقب الفليني وتحضن الأطباق في الحاضنة وعلى درجة حرارة (25±2) م° وعند وصول النمو إلى حافة الطبق في معاملة السيطرة تم قياس النمو القطري للفطر الممرض وفطر المكافحة الأحيائية وذلك بأخذ معدل قطرين متعامدين من ظهر الطبق يمران بمركز القرص وكما في المعادلة Abbot المذكورة سابقا.

تحضير لقاح الفطر الحيوي *Trichoderma harzianum* والفطر الممرض *Rhizoctonia solani*

بعد وصول نمو المستعمرة الفطر الممرض الى حافة الطبق اخذت ثلاث اقراص قطر كل قرص 5.0 ملم من كل طبق ووضعت في انابيب اختبار حجم 20 مل تحوي 9 مل ماء مقطر معقم وتم رج الاقراص بشكل جيد، ثم اخذ من كل منها 1 مل واضيف الى انبوبة اختبار اخرى تحوي 9مل ماء مقطر معقم وهكذا تم عمل سلسلة من التخفيف وصولا الى التخفيف الخامس بحيث يصبح الحجم 10⁻⁵ وبعدها تم اخذ 1 مل من التخفيف الخامس واضيف الى وسط P.D.A قبل تصلبه

القطري في المقارنة
اختبار القدرة التضادية بين انواع البكتيريا *Bacillus subtilis* و *Pseudomonas fluorescens* مع بعضها البعض
اخذت ثلاث اطباق بتري حاوية على الوسط الزراعي (NA) Nutrient Agar عمل في الوسط خطين متعرجين لكل منهما في مركز نصف الطبق وذلك بأخذ مسحة من المستعمرة البكتيرية بواسطة loop وعمل خط متعرج للبكتريا في وسط نصف الطبق والنصف الآخر عمل ايضا خط متعرج من البكتريا الاخرى ثم حضن بالحاضنة بدرجة 28 ± 2 م° لمدة 24 ساعة ثم يلاحظ ما اذا كان هنالك عدم وجود اي تضاد بين الانواع المذكورة.

اختبار تاثير انواع البكتيريا *Bacillus subtilis* و *Pseudomonas fluorescens* مع الفطر الممرض *Rhizoctonia solani* والتوافق مع فطر المكافحة الأحيائية *Trichoderma harzianum*

تحضير وسط P.D.A وترك لحين أن يتصلب أضيف (0.1) مل من لقاح البكتريا للدورق الأول ومزج جيدا أما الدورق الثاني معاملة سيطرة فتركت بدون إضافة البكتريا، صبت الأوساط الحاوية على البكتريا ومعاملة السيطرة بمقدار 20غم لكل طبق، وحضنت

تشخيص الفطريات باستخدام تفاعل البلمرة المتسلسل (PCR) استخلاص الحامض النووي منقوص الاوكسجين (DNA) من الفطر المعزول استخلص الحامض النووي (DNA) باستخدام العدة (Cat. No: FAPGK100) المجهزة من قبل شركة فافورجين (Favorgen) تايوان- الصين، و حسب الخطوات المذكورة في الورقة المرفقة مع المنتج.

استخدام تقنيه تفاعل البلمرة المتسلسل (PCR) نفذ تفاعل البلمرة المتسلسل بحجم 20 مايكروليتر و الحاوية على 1 مايكروليتر من كل البادئ الامامي و الخلفي (10 pmol) و 1 مايكروليتر من الحامض النووي ($\mu\text{g} / \mu\text{l}$) (30). بعد وضع جميع المكونات المطلوبة للتفاعل في الانبوبة المجهزة من قبل الشركة المصنعة و اكمال الحجم بالماء المقطر اللايوني إلى 20 مايكروليتر، تم مضاعفة الحامض النووي للفطر المعزول باستخدام ظروف تفاعل البلمرة المتسلسل المبينة في جدول (1) .

الترحيل الكهربائي باستخدام الاكاروز الهلامي (Agarose gel electrophoresis)

حضرت طبقة هلام الاكاروز (agarose gel) بعد اخذ وزن 1 غم من الاكاروز و اذابته في 100 مل من المحلول السدائي $1 \times \text{TBE}$ (Tris boric acid EDTA

وتحريكه حركة موضعية لكي يحل تجانس جيد للوسط مع الوحدات التكاثرية للفطر ثم حضنت الاطباق بالحاضنة بدرجة حرارة 25 ± 2 م لمدة 72 ساعة ثم حسبت عدد الوحدات التكاثرية للفطر (CFU) - Forming Unit Colony وفقا لمعادلة Clark، (18) .

عدد الوحدات التكاثرية /مل = عدد المستعمرات في كل طبق \times مقلوب التخفيف اما بالنسبة للفطر الحيوي T .

بعد وصول نمو الفطر الحيوي *harzianum* الى حافة الطبق تم اخذ ثلاث اقراص قطر كل قرص 5.0 ملم من كل طبق ووضعت في انابيب اختبار حجم 20 مل كل انبوبة تحوي 9مل ماء مقطر معقم وتم رج الاقراص بشكل جيد، ثم اخذ من كل منها 1 مل واضيف الى انبوبة اختبار اخرى تحوي 9 مل ماء مقطر معقم وهكذا تم عمل سلسلة من التخفيف وصولا الى التخفيف السادس بحيث يصبح الحجم 10^{-6} وبعدها تم اخذ 1 مل من التخفيف السادس واضيف الى وسط P.D.A قبل تصلبه وتحريكه حركة موضعية لكي يحل تجانس جيد للوسط مع العالق الجرثومي ثم حضنت الاطباق بالحاضنة بدرجة حرارة 25 ± 2 م لمدة 72 ساعة ثم حسبت عدد الوحدات التكاثرية للفطر Colony Forming Unit (CFU). وفقا للمعادلة Clark . (18).

عدد الوحدات التكاثرية /مل = عدد المستعمرات في كل طبق \times مقلوب التخفيف

اضيف 10 مايكروليتر من الـ DNA المضاعف بواسطة تفاعل البلمرة المتسلسل الى كل حفرة من حفر طبقة هلام الاكاروز. كما تم اضافة 5 مايكروليتر من معلم الحامض النووي DNA ladder DNA Kbp 1 (marker) الى الحفرة الموجودة في الجانب الايسر من العينات المضافة لغرض تحديد احجام الحامض النووي المضاعف. أوصلت أقطاب الجهاز بالتيار الكهربائي و شغل مجهز الطاقة (Power supply) على 100 فولت. بعد اكمال عملية ترحيل العينات، فحصت طبقة هلام الجل الحاوية على حزم الحامض النووي تحت الاشعة فوق البنفسجية (UV trans illumination) و اخذت صور لها.

buffer) و لحين تحول الخليط الى محلول رائق. اضيف 5 مايكروليتر من صبغة الـ Ethidium bromide بعد تبريد المحلول قبل التصلب جهز قالب الخاص بصب الاكاروز و الحاوي على المشط في إحدى نهاياته لعمل حفر داخل طبقة الجل، ثم صب الاكاروز المذاب و الحاوي على صبغة الـ Ethidium bromide و ترك ليتصلب في درجة حرارة الغرفة. عند اكتمال تصلب طبقة الاكاروز، رفع المشط بحذر و أعيد القالب الى مكانه في جهاز الترحيل، ثم أضيف محلول TBE1× إلى حوض الترحيل (Electrophoresis tank) مغطياً طبقة الاكاروز بارتفاع 1 سم تقريباً.

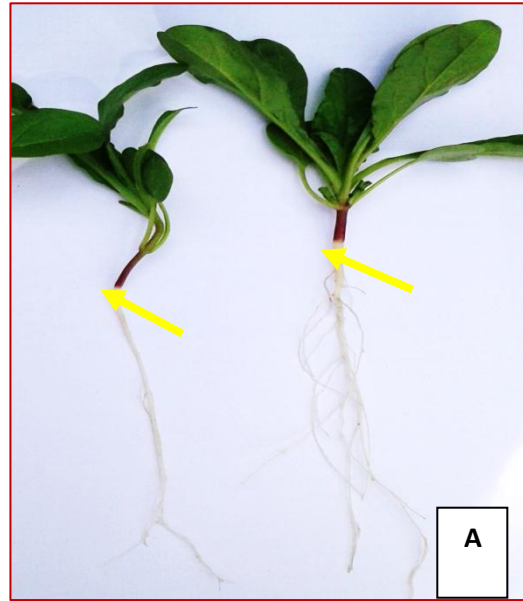
جدول (1): خطوات وظروف تفاعل تضخيم السلسلة (PCR) المستخدمة لمضاعفة الحامض النووي للفطريات المعزولة .

عدد الدورات	الوقت	درجة الحرارة المؤوية (م°)	خطوات تفاعل تضخيم السلسلة
1	5 دقائق	94	Initial denaturation
35	30 ثانية	94	Final denaturation
	50 ثانية	55	Annealing
	1 دقيقة	72	Initial extension
1	5 دقائق	72	Final extension
		4	Hold

لتشخيص الفطر المعزول، ادخل تسلسل الحامض النووي لكل عزلة في قاعدة البيانات المتوفرة في المركز الوطني لمعلومات التقنية الحيوية (National Center for Biotechnology Information, NCBI) باستخدام برنامج الـ BLAST (Basic Local Alignment Search Tool) (34).

النتائج والمناقشة Results and Discussion

تحليل تسلسل قواعد الحامض النووي (DNA) للعزلات الفطرية المعزولة تم مضاعفة حزم الحامض النووي DNA المستخلص من الفطريات المعزولة وبشكل منفرد وارسال نواتج تفاعل PCR (amplicons) البلمرة المتسلسل مع البودائ الامامية والخلفية التي استخدمت لمضاعفة حزم الحامض النووي الى شركة Macrogen الكورية لغرض تحديد تسلسل القواعد النايتروجينية للحوامض النووية المضاعفة من العزلات الفطرية.



3-3 - اختبار القدرة الامراضية للفطر *R.solani* وفطر المكافحة الحيوية P.D.A في الوسط الزراعي *T.harzianum* اتضح من النتائج ان اكثر الفطريات تأثيرا في نسبة انبات بذور البيتونيا كان الفطر *R.solani*، بينما لم تقلل فطريات المقاومة

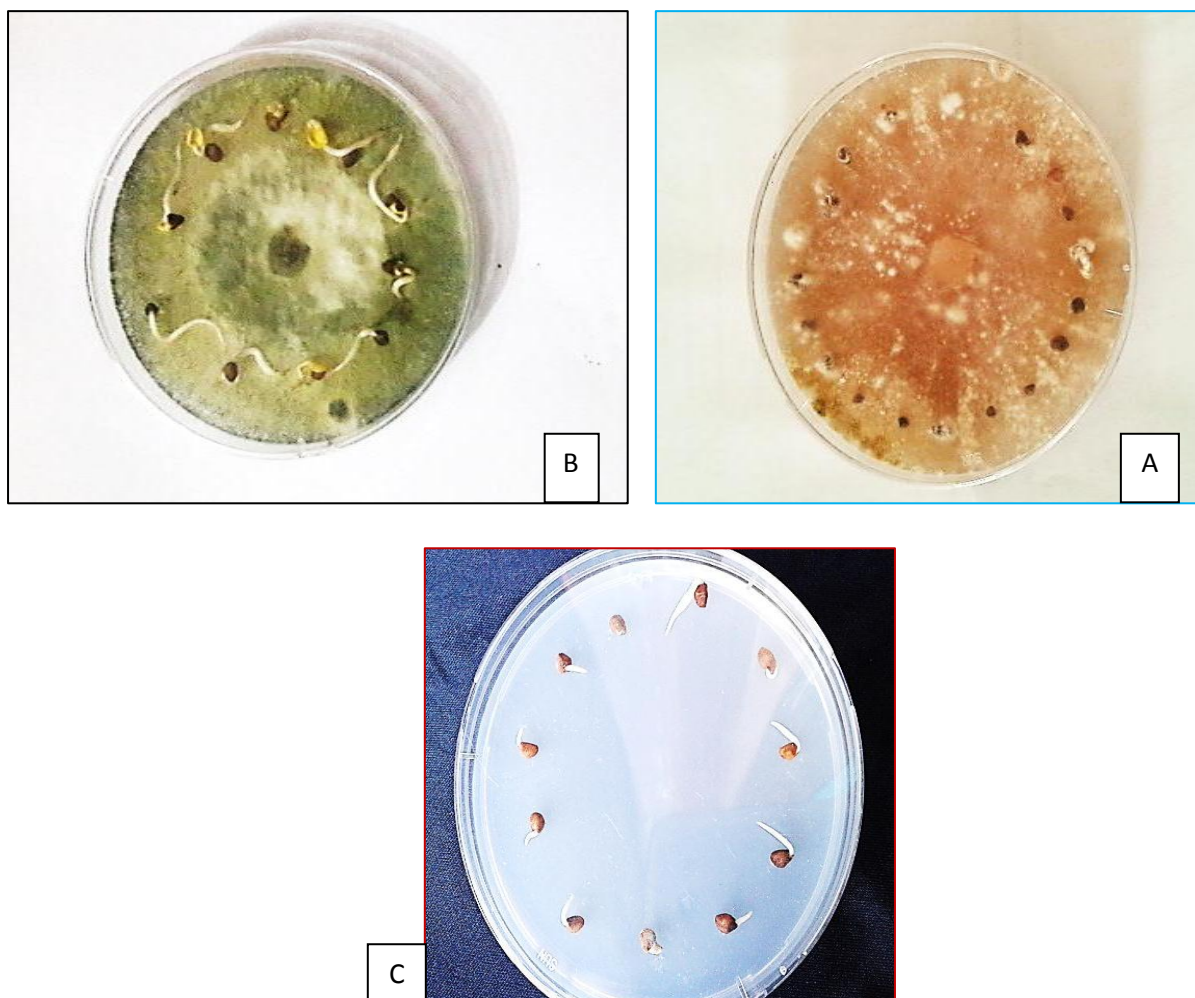
صورة (2) : صورة لنبات البيتونيا توضح الاتي : (A) السهم يشير الى جذور نبات سليم- (B) السهم يشير الى جذور نبات مصاب بالفطر *R.solani* ويلاحظ فيها اسوداد الشعيرات الجذرية ووجود التخصر في منطقة التاج .

الأنبات وزيادة نسبته أو إن تلك المواد تعمل على تآكل الغلاف الخارجي للبذرة ومن ثم تساعد على سرعة الأنبات وهذا يتفق مع ما ذكره Kaveh وآخرون (2011). أو إفراز مواد ذات تأثير تحفيزي على الأنبات والنمو مثل Indole Acetic Acid (7) وهذا ما اكده Dewan (19) و الموسوي (11) . (الصورة 3).

اختبار القدرة التضادية بين فطر المكافحة الأحيائية *T. harzianum* والفطر الممرض *R. solani* على الوسط الزراعي P.D.A في درجة حرارة 25 ± 2 م تم دراسة الخاصية التضادية لعامل المقاومة الأحيائية وفقاً لمقياس سلم التقييس الخماسي الذي ذكره Bell و Sumner ، (17) Chitiane وجد ان الفطر الحيوي *T.harzianum* يؤثر بصورة كبيرة على الفطر الممرض *R. solani* حيث كان الفطر الممرض أكثر استعمار من قبل الفطر الحيوي (21)، وفي دراسة أخرى وجد ان الفطر الحيوي *T.harzianum* اعطى مقدرة تضادية عالية ضد الفطر الممرض *R. solani* على الوسط الزراعي P.D.A المسبب لمرض سقوط البادرات (10).

ان فطر المقاومة الحيوية له قدرة على انتاج المضادات الحياتية (15) و وجد ان للفطر الحيوي قابلية على انتاج المضادات الحيوية مثل Trichodermin و Trichodermol و Gliotoxine و pachybasin و Emodin و Chrysophanol (25). (الصورة 4)

الإحيائية من أنبات البذور إذ بلغت نسبة الإنبات 100% كما في (الصورة 3). إن سبب زيادة نسبة البذور المتعفنة بفعل الفطر *R.solani* يعود لطبيعته الطفيلية إذ يهاجم بذور العائل مؤدياً إلى تعفنها أو منعها من الإنبات بإفرازه بعض المركبات السامة التي تؤدي إلى قتل الأجنة وإفرازه لعدد من الأنزيمات المحللة للسليولوز والكاييتين والبروتين والتي تسبب تعفن البذور ، ويعد الفطر *R.solani* أحد أهم مسببات تعفن البذور وموت البادرات في العالم (13) . ويتميز كذلك بإفراز الأنزيمات والسموم الممرضة للنبات وقد تم تشخيص العديد منها وتنقيتها مثل Phenyl acetic acid ومشتقات هذا الحامض (5) ، و يفرز الفطر حامض الأوكزاليك الذي يسبب قتل الخلايا النباتية وتحفيزها على إنتاج سكريات وحوامض أمينية ، و يعد الفطر *R. solani* من أسرع المسببات المرضية قتلاً للعائل وإن هذه الخاصية درست مختبرياً فوجد أن هناك مجموعة من الأنزيمات لها علاقة بالفطر تساعد في تفكيك جدران الخلايا كأنزيم Pectinase والـ Pectin methylesterase والـ Cellulase والـ Phosphatase (27، 20). وتتفق هذه النتائج مع العديد من الدراسات التي أشارت إلى قدرة الفطر *R. solani* على تقليل أعداد بذور اللهاته النابتة (9) . أما الفطر *T. harzianum* يعمل على إفراز مواد كيميائية حيوية في البيئة الخارجية تعمل على تحفيز



الصورة (3): اختبار القدرة الامراضية للفطر الممرض وفطريات المقاومة الأحيائية

A- تمثل تأثير الفطر الممرض *R. solani* على انبات بذور الببتونيا .

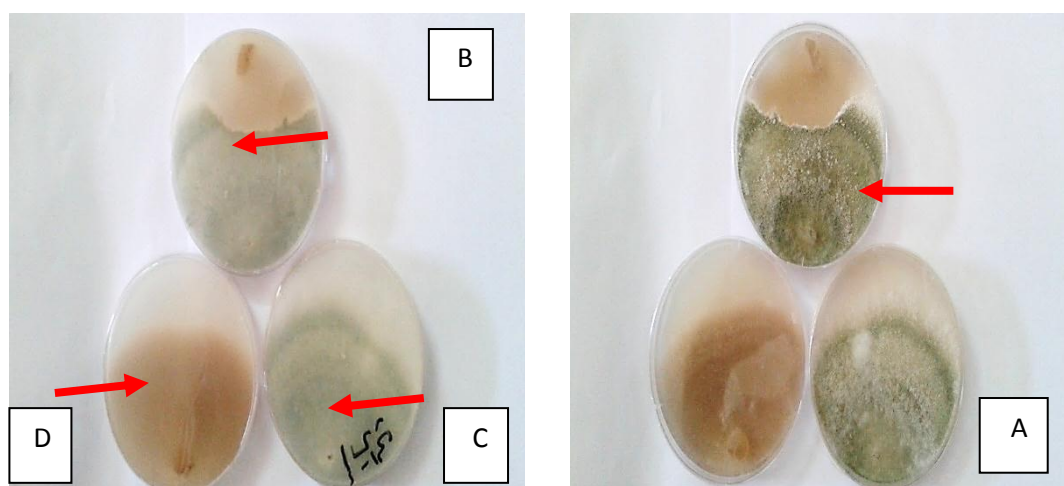
(B) تأثير فطر المقاومة الحيوية *T. harzianum* على انبات بذور الببتونيا.

(C) بذور الببتونيا (مقارنة).

جدول (3): مقارنة بين نسب التشابه النيوكلوتيدي للفطر *R. solani* المعزول في هذه الدراسة و العزلات الاخرى العائدة لنفس الفطر المسجلة عالميا في المركز الوطني لمعلومات التقنية الحيوية (NCBI).

Fungus	Isolate or strain name	Origin	The most similar sequences in Gen Bank database	
			Gen Bank Accession Number	Sequence similarity (%)
<i>Rhizoctonia solani</i>	IQ34	Iraq	KF372660.1	99
<i>Rhizoctonia solani</i>	IQ40	Iraq	KF372662.1	96
<i>Rhizoctonia solani</i>	IQ35	Iraq	KF372646.1	95
<i>Rhizoctonia solani</i>	IQ49	Iraq	KF372653.1	95
<i>Rhizoctonia solani</i>	IQ23	Iraq	KF372645.1	95
<i>Rhizoctonia solani</i>	IQ30	Iraq	KF372657.1	95
<i>Rhizoctonia solani</i>	MML4001	India	JX535004.1	95
<i>Rhizoctonia solani</i>	RsolTeaIN1	India	KJ466117.1	95
<i>Rhizoctonia solani</i>	Rae354 18S	Taiwan	AY684921.1	93
<i>Rhizoctonia solani</i>	BPRhi 01	India	KM434130.1	93
<i>Rhizoctonia solani</i>	RUPP93 18S	India	JF701784.1	93
<i>Rhizoctonia solani</i>	RKNG9	India	JF701745.1	91
<i>Rhizoctonia solani</i>	RKLC1	India	JF701742.1	91
<i>Rhizoctonia solani</i>	RKNM3 18S	India	KC997793.1	91
<i>Rhizoctonia solani</i>	RKNM8	India	JF701744.1	90

<i>Rhizoctonia solani</i>	RDLM6	India	JF701717.1	90
<i>Rhizoctonia solani</i>	RS35	India	KU574260.1	90
<i>Rhizoctonia solani</i>	RT 5-3 18S	USA	FJ746908.1	88
<i>Rhizoctonia solani</i>	CHR09-19 18S	China	HQ270173.1	88
<i>Rhizoctonia solani</i>	RT 8-2 18S	USA	FJ746916.1	88
<i>Rhizoctonia solani</i>	RT 8-3 18S	USA	FJ746917.1	88
<i>Rhizoctonia solani</i>	RT 5-1 18S	USA	FJ746906.1	88



الصورة (4): اختبار القدرة التضادية لفطر المكافحة الأحيائية *Trichoderma harzianum* والفطر الممرض *Rhizoctonia solani* على الوسط الزراعي P.D.A. في درجة حرارة 25 ± 2 م

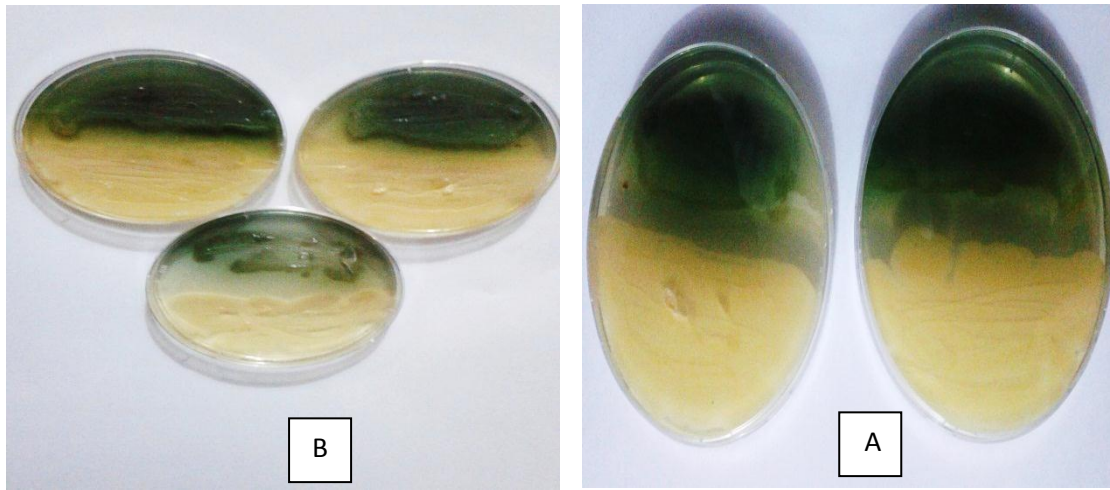
- (A) - السهم يشير الى منطقة التضاد من الجهة الخلفية للطبق بين الفطر الحيوي *Trichoderma harzianum* والفطر الممرض *Rhizoctonia solani*.
- (B) - السهم يشير الى منطقة التضاد من الجهة الامامية للطبق بين الفطر الحيوي *Trichoderma harzianum* والفطر الممرض *Rhizoctonia solani*.
- (C) السهم يشير الى الفطر الحيوي *Trichoderma harzianum* (مقارنة).
- (D) السهم يشير الى الفطر الممرض *Rhizoctonia solani* (مقارنة).

اختبار القدرة التضادية بين انواع البكتيريا
Bacillus subtilis و *Pseudomonas fluorescens*
 اوضحت النتائج عدم وجود تضاد بين بكتريا
Bacillus subtilis و *Pseudomonas fluorescens*
 حيث لم يؤثر نمو
 البكتريا المذكورة اعلاه في نمو البكتريا
 المجاورة لها في الطبق نفسه. تتفق هذه النتائج
 مع الياسري(12). (الصورة 5).

اختبار القدرة التضادية بين انواع البكتيريا
Bacillus subtilis و *Pseudomonas fluorescens*
 اوضحت النتائج عدم وجود تضاد بين بكتريا
Bacillus subtilis و *Pseudomonas fluorescens*

جدول (2): تأثير نوعي البكتريا *P. fluorescens* و *B. subtilis* على النمو الشعاعي للفطر
 الممرض *R. solani* والتوافق مع فطر المقاومة الإحيائية *T. harzianum*

المعاملات	قطر المستعمرة	% للتشبيط
<i>T. harzianum</i>	9	0
<i>R. solani</i>	9	0
<i>B. subtilis</i>	9	0
<i>P. fluorescens</i>	9	0
<i>T. harzianum</i> + <i>B. subtilis</i>	8.7	3.33
<i>T. harzianum</i> + <i>P. fluorescens</i>	8.85	1.66
<i>R. solani</i> + <i>B. subtilis</i>	0.50	94.44
<i>R. solani</i> + <i>P. fluorescens</i>	0	100
L.S.D	1.500	1.224



الصورة (5): اختبار القدرة التضادية بين انواع البكتيريا *P. fluorescens* و *B. subtilis* المدروسة في الاطباق

A- السطح العلوي للتضاد بين نوعي البكتريا *P. fluorescens* و *B. subtilis* المدروسة في الاطباق
B- السطح السفلي للتضاد بين نوعي البكتريا *P. fluorescens* و *B. subtilis* المدروسة في الاطباق

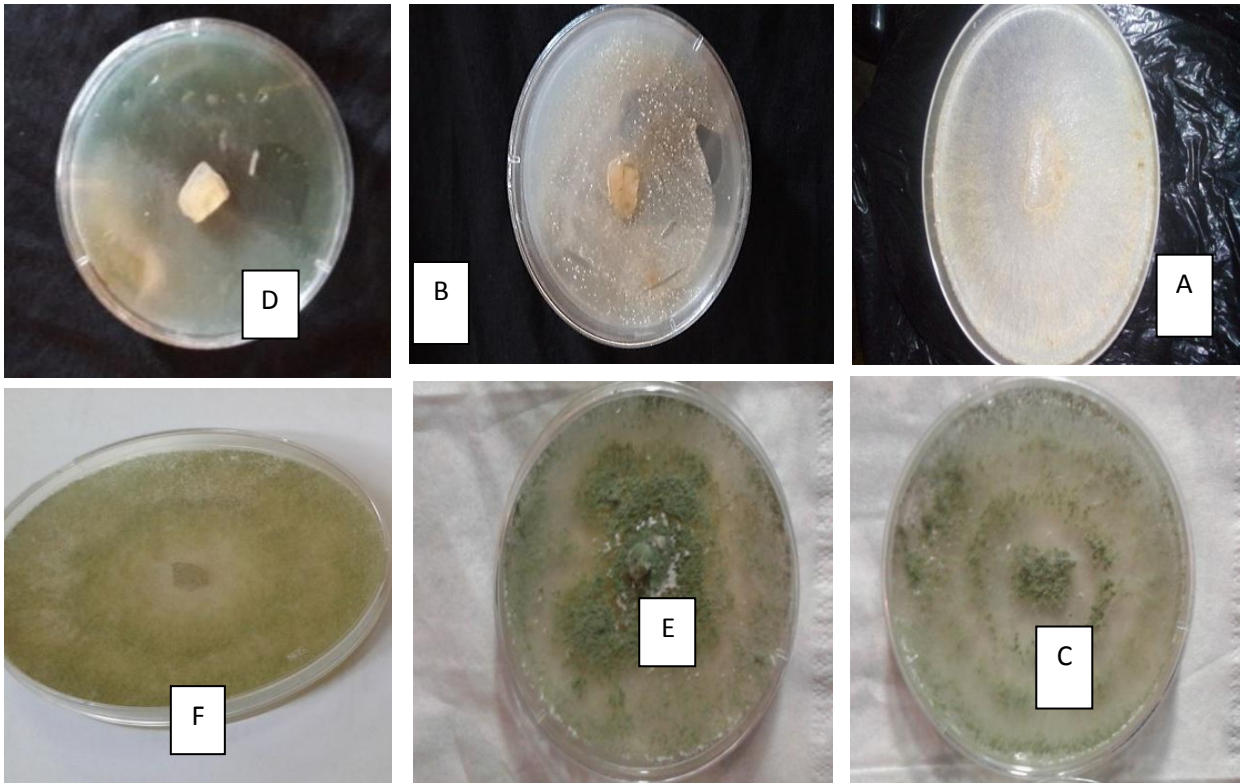
والخيار المتسببة عن الفطر *R. solani* وعللوا سبب التثبيط إلى امتلاك البكتريا القابلية على إنتاج حامض 5-nitrosalicylic acid و 2-aminoisobutyric acid و 2,6dichloroisonicotinic acid و ascorbic acid و 0-acetylsalicylic acid و gluconic acid و benzoic acid و lichenin وغيرها من المواد المثبطة لنمو الفطر الممرض. اما بالنسبة الى البكتريا *B. subtilis* فقد تعود القدرة التضادية العالية لها إلى أنتاجها للمضادات الحياتية البيبتيدية ذات القدرة العالية على كبح نمو الفطر *R. solani* في الوسط الزراعي PDA مثل bacitracin و subtiline و bacillin و Iturin A و surfactin أو أنتاجها لبعض

اختبار تأثير نوعي البكتريا *P. fluorescens* و *B. subtilis* على النمو الشعاعي للفطر الممرض *R. solani* والتوافق مع فطر المقاومة الإحيائية *T. harzianum* اتضح من النتائج في جدول (2) تفوق معاملة التثبيط للفطر الممرض في الاطباق على جميع المعاملات اذ بلغت 100% تلتها معاملة *B. subtilis* و التي اعطت نسبة 94.44% ، مقارنة مع معاملة المقارنة (*R. solani* + *P. fluorescens*) التي بلغت نسبة التثبيط فيها 0.0% (جدول 7). وأوضح Kataria وآخرون (22) ان التأثير الفعال للبكتريا *P. fluorescens* في كبح مرض سقوط البادرات قبل وبعد البزوغ على الفاصوليا

النيوكلوتيدية الى المركز المذكور اعلاه لايداعها تحت ارقام الادخال (GenBank Accession Numbers) KX828175 و KX828174، على التوالي وبأسماء الباحثين.

الأنزيمات المحطمة لجدران الخلايا الفطرية مثل protease ، endochitinase ، B- 1,3-glucanase (26) . اما بالنسبة لفطر المقاومة الحيوية فأظهرت النتائج ان المعاملة *T. harzianum* + *B. subtilis* تفوقت على معاملة *harzianum* . *P. fluorescens* + *T* اذ بلغت نسبة التثبيط 3.33 و 1.66 % على التوالي مقارنة بمعاملة المقارنة التي بلغت 0.0 % . كما موضح في الجدول (3).

اثبتت نتائج جدول (3) ان عزلة الفطر *R. solani* المعزولة في هذه الدراسة ذات تشابه وراثي بلغ 99% مع العزلات العراقية (Accession No KF372660.1) في حين كانت اكثر اختلافًا وراثيًا مع عزلات الفطر *R. solani* المعزولة من امريكا (Accession No FJ746906.1 , FJ746917.1, FJ746916.1 , FJ746908.1) والصين (Accession No.HQ270173.1). كما اظهرت العزلات الاخرى و المشخصة سابقا في المركز الوطني لمعلومات التقنية الحيوية (NCBI) تباينا وراثيا تراوح بين 90-95%. يتبين من خلال مقارنة نتائج هذه الدراسة مع ما متوفر من البيانات في المركز الوطني لمعلومات التقنية الحيوية (NCBI) ان الفطريات *F. verticilliodes* و *F. proliferatum* و *R. solani* المعزولة في هذه الدراسة هي سلالات جديدة شخّصت في هذه الدراسة لأول مرة عالميا. ارسلت جميع النتائج



الصورة(6): تمثل تأثير نوعي البكتريا على نمو فطر المقاومة الحيوية *T.*

harzianum والفطر الممرض *R. solani* في الاطباق .

(A)- الفطر الممرض *R. solani* (مقارنة) .

(B)- تأثير البكتريا *B. subtilis* على الفطر الممرض *R. solani* .

(C)- تأثير البكتريا *P. fluorescens* على الفطر الممرض *R. solani* .

(D)- فطر المقاومة الحيوية *T. harzianum* .

(E)- تأثير البكتريا *B. subtilis* على فطر المقاومة الحيوية *T. harzianum* .

(F)- تأثير البكتريا *P. fluorescens* على فطر المقاومة الحيوية *T. harzianum* .

نباتات الجربيرا في العراق .مجلة العلوم

الزراعية، 37 : 133-140

2- الجالبي . سامي ونسرین خليل الخياط

2013 . نباتات الزينة في العراق .الدار

الجامعية للطباعة والنشر والترجمة . كلية

المصادر References

1- جبر ،كامل سلمان .2006. اول تسجيل

للفطري *R. solani* و *Scytalidium* sp

المسببين لمرض تعفن جذور وقواعد سيقان

- الزراعة . جامعة بغداد . وزارة التعليم العالي والبحث العلمي . جمهورية العراق .
- 3- حسون ، ابراهيم خليل . 2005. المكافحة البايولوجية والكيميائية لمسبب مرض تفرح ساق البطاطا. *Rhizoctonia Kuhn solani* اطروحة دكتوراه. كلية الزراعة. جامعة بغداد . جمهورية العراق .
- 4- الخفاف ، ألاء عبد علي . 2006. مقاومة مرض موت بادرات الخيار المتسبب عن الفطر *aphanidermatum(Edson)Fitz Pythium* بالمبيدين الحيويين فلوراميل والباسلين والمبيد الكيميائي بيلتانول ودورهما في تحسين صفات النمو والانتاج. أطروحة دكتوراه. كلية التربية للبنات. جامعة الكوفة. جمهورية العراق .
- 5- دكسون ع . ب . 1993. أمراض محاصيل الخضر ترجمة . عبد النبي محمد أبو غنية ، صالح مصطفى النويصري . الدار العربية للنشر والتوزيع . بيروت . لبنان .
- 6- الراوي ، خاشع محمود وعبد العزيز محمد خلف الله . 2000 . تصميم وتحليل التجارب الزراعية. كلية الزراعة. الطبعة الثانية . جامعة الموصل. وزارة التعليم العالي والبحث العلمي . جمهورية العراق .
- 7- الركابي ، فراس علي أحمد . 2008. تأثير مستخلصات النمو الخضري لبعض الأدغال على الفطريات المرضية لجذور الطماطة على فطر المقاومة الأحيائية *T.*
- harzianum Rifai رسالة ماجستير كلية الزراعة . جامعة الكوفة . جمهورية العراق .
- 8- شعبان ، عواد ونزار مصطفى الملاح . 1993. المبيدات . مؤسسة دار الكتب للطباعة والنشر. جامعة الموصل . وزارة التعليم العالي والبحث العلمي . العراق .
- 9- العيساوي ، نيا ب عبد الواحد فرحان . 2006 عزل وتشخيص بعض الفطريات المرافقة لمرض موت بادرات وتعفن جذور الرقي ومقاومتها بالطرق الأحيائية والكيميائية. رسالة ماجستير ، الكلية التقنية/المسيب ، جمهورية العراق .
- 10- العيساوي، جاسم محمود عبد فراس . 2010 . المكافحة المتكاملة لمرض سقوط البادرات على الباذنجان المتسبب عن الفطر *Rhizoctonia solani Kuhn*. رسالة ماجستير. كلية الزراعة . جامعة بغداد . جمهورية العراق .
- 11- الموسوي، كريم عبد ياسين . 2005. دراسة الفطريات المصاحبة لحبوب الذرة الصفراء *Zea mays L* وبذور زهرة الشمس *Helianthus annuus L* في العراق ، أطروحة دكتوراه ، كلية العلوم، جامعة البصرة. جمهورية العراق .
- 12- الياسري ، حوراء عباس اسماعيل . 2016 . استخدام الطرق الجزيئية والمناعية والنباتات الكاشفة في تشخيص فايروس موزائيك الخيار *CMV* واستحثاث المقاومة في نباتات الخيار باستخدام

- Black, .(1965). Methods of soil analysis part 2 publisher madeson, Wisconsin, USA. pp1572).
- 19- Dewan,M.M.1989. Identity And Frequency Of Occurrence Of Fungi In Root Of Wheat and Rye Grass And Their Effect On Take-All And Host Growth Ph .D Thesis University. West Australia. Australia. Pp210.
- 20- Dillard, H.R. 1987 . Characterization of isolates of *Rhizoctonia solani* from lima bean grown in New York State. *Phytopathology*, 77: 748-751.
- 21- Dolatabadi , K.H; E.M. Goltapeh; A. Varma and Rohani, N. 2011.Evaluation of arbuscular mycorrhizal – like fungi and *Trichoderma* species against soil borne pathogen . *Journal of Agricultural Technology*,7(1): 73-84.
- 22- Kataria, H.R. ; B. Wilmsmeier and Buchenauer, H. 1997. Efficacy of resistanse inducers , free – radical scavengers and an antagonistic strain of *Pseudomonas fluorescens* for البكتريا المحفزة للنبات . رسالة ماجستير . كلية الزراعة . جامعة الكوفة . جمهورية العراق .
- 13- Agrios , G. N. 2007 . *Plant Pathology* . 4th Ed .. Academic Press. New York USA . pp. 606
- 14- Agrios , G. N. 1997 . *Plant Pathology* . 4th Ed .. Academic Press , New York
- 15- Ainizzati , M. Z. and F. Abdullah.2008. . Disease suppression in *Ganoderma* – infected oil palm seedlings treated with *Trichoderma harzianum* . *Plant Protected Science* , 44 :101 – 107 .
- 16- Bell, D. K; H. D. Welles and Markham C.R.1982. The in vitro antagonism of *Trichoderma* species against six fungal plant pathogens. *Phytopathology*, 72: 379-382.
- 17- Bell, D.K. and D.R. Sumner, 1987. Survival of *Rhizoctonia solani* & other soil borne basidiomycetes in fallow soil . *Plant Dis* ; 71:911-915. India .
- 18- Clark,F. 1965. Agar- Plantes Method for total Microbial (C.F;

- Rhizoctonia solani* in tomato. Environ. Biotchnol., 6: 1-8.
- 27- Murphy , J. B; J. McFerran and Good, M.J.1984. The effect of genotype and ethephon on *Rhizoctonia* soil rot of processing tomatoes: HortScience, 19:676-677.
- 28- Parmeter , J. R. and H..S. Whitney , .1970. Taxonomy and Nomenclature of the Imperfect State in : *Rhizoctonia solani* Biology and Pathology. (ed.). JR. Parameter. University of California Barkely. Los Angeless. USA. pp7-19.
- 29- Rai .V.R, and T. Mamatha .2005. Seeddling diseases of some important forest tree species and their management . [http : // www](http://www.julkaisut/working_papers) , Metla . C . F . . m WPoll . htm . education in incidence of *Rhizoctonia solani* in tomato. Egyptian) .
- 30- Robbins, J.A. and W. M. Colt. 2008. Herbaceous Ornamentals. The Idaho Master Gardener Program Handbook (IDAHO), Chapter 18: pp. 29. Role in control of *Rhizoctonia solani* AG-in bean and cucumber. Plant Pathology, 46: 879 -909.
- 23- Kaveh, H; V. J. Safieh; A. Hossein and Morteza, M. 2011.Would *Trichoderma* Affect Seed Germination and Seedling Quality of Two Muskmelon Cultivars, Khatooni and Qasri and Increase Their Transplanting Success . Iran .J. Biol.Environ. Sci.,5: 169-175.
- 24- Kloepper , J.W; C.M. Ryu and Zhang S .2004. Induced systemic resistance and promotion of plant growth by *Bacillus* spp phytophthology . Knowledgeia Review. Malaysia . 94:1259-1266.
- 25- Kuguk, C. M and K. Kivang. 2002. Isolation of *Trichoderma* spp determination of their antifungal , biochemical and physiological featurd . Turkey , J. Biol ; 27:247-253.
- 26- Montealegre, J. R; R. Reyes; L.M. Perez; R. Herrera; P. Silva and Besoain, X. .2003. Selection of bioantagonistic bacteria to be used in biological control of

Pea (*Pisum Sativum*) Seedling vigor and associated phenolic content by extracts of apple pomace fermented with *Trichoderma* spp. Process Biochemistry, 36 (1 - 2): 79 - 84.

Disease Management. Research Journal of Nanoscience root colonizing *Pseudomonas* spp. and relevance for biological control of plant disease. Annul Rev. Phytopathol. , 41 : 117 – 153.

31- Saad, M.M..2006. Destruction of *Rhizoctonia solani* and *Phytophthora capsici* causing Tomato root- rot by *Pseudomonas fluorescens* Lytic enzymes . Research Journal of Agriculture and Biological Sciences. ; 2(6) :274 -281.

32- Sinclair, J. B. 1982. Compendium of Soybean Disease 2nd ed. American phytopathological . pp. 104 Soc. St. Paul. MN. USA.

33- William W. W; K. Mackey and P. Chomczynski . 1997. Effect of pH and ionic strength on the spectrophotometric assessment of nucleic acid purity . Biotechniques 22 : 474 – 481.

34- Zheng, Z. X. K. and Shetty.2000. Enhancement of

**effect of some biological and chemical agents in controlling of the
Disease of rot roots of the *Petunia Hybrida* plants by *Rhizoctonia
solani***

Muntadher Muhsin Kadhim Aljanabi

Fadhal Al – Fadhal

Department of Plant Protection- Faculty of Agriculture - University of
Kufa - Republic of Iraq

Abstract

This study was conducted to evaluate the efficiency of some biological and chemical agents in controlling petunia root-rot caused by *Rhizoctonia solani*. Results showed that *R. solani* has high pathogenicity on petunia seeds in Petri dishes that resulted in 100% seed decay. The effect of some biological and chemical agents and the interaction between each other in controlling *R. solani* were studied. *Trichoderma harzianum* had inhibited the pathogenic fungus with 2 cm inhibition zone while *Pseudomonas fluorescens* completely inhibited *R. solani* compared to 94.44% inhibition rate resulted from *Bacillus subtilis*. The fungicide Topsin-M on the other hand resulted in complete inhibition when used at recommended dose. The pathogenic *R. solani* and its isolates were diagnosed using polymerase chain reaction PCR. However, the diagnosis showed that *R. solani* record for the first time in Iraq on petunia.

Keywords: *Petunia Hybrida*, *Rhizoctonia solani*