

تقويم كفاءة بعض عوامل المكافحة الأحيائية في مقاومة الفطر *Rhizoctonia solani* المسبب لمرض سقوط البادرات على نبات الخيار

رباب مجيد عبد * علي هاشم ** هادي مهدي عبود ***

الملخص

تم اجراء تجربة في الاصص لغرض تحديد بعض آليات استحثاث المقاومة بواسطة فطر المايكورايزا *G.mosseae* وبكتريا *B.subtilis* وفطر *T.harzianum* ضد الفطر *R.solani* المسبب لمرض سقوط بادرات على نبات الخيار. وقد اظهرت تجربة القابلية الامراضية لعزلتين من الفطر *R.solani* ضراوة عالية على نبات الخيار، اذ سببت انخفاضاً معنوياً في % للنبات وكذلك زيادة معنوية في % لموت البادرات قبل وبعد البزوغ. اظهرت تجربة البيت البلاستيكي قدرة عوامل الاستحثاث الحيوية على زيادة النشاط الانزيمي لانزيم الفينيل الانين امينولاز وانزيم البيروكسديز بوجود وعدم وجود المسبب المرضي، فقد تفوقت معاملة الفطر *T.harzianum* في زيادة سرعة استجابة النباتات ضد الفطر الممرض من خلال زيادة النشاط الانزيمي لكلا الانزيمين في اليوم الخامس من الزراعة، وكذلك تفوقت معاملة التداخل بين فطر المايكورايزا *G.mosseae* وفطر *T.harzianum* على بقية معاملات التداخل في سرعة استجابة النباتات. وقد اظهرت معاملات عوامل الاستحثاث الحيوية جميعها قدرتها على الابقاء على النشاط الانزيمي لكلا الانزيمين مما سبب اختزالاً معنوياً في نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالمرض وقد تفوقت معاملة بكتريا *B.subtilis* لوحدها على بقية المعاملات اذ كانت نسبي موت البادرات وشدة الإصابة بالمرض هما 13.33% و 12.5% على التوالي قياساً بالمقارنة (الفطر *R.solani* فقط) وكانتنا 100% و 100% على التوالي

المقدمة

تعد المقاومة المستحثة في النبات حالة فسلجية تستحث اثناءها القدرة الدفاعية للنبات من خلال التحفيز النوعي لوسائل الدفاع النباتية التي تختلف فيما بينها من حيث الأساس الطبيعي لمركب الاستحثاث ومن حيث طريقة دخول الممرض عبر الأن ةسجة الحية وانتشاره داخل النبات (20، 21) ومن هذه الوسائل الدفاعية تكوين الحواجز الميكانيكية (Mechanical barriers) التي تعد خط الدفاع الأول في نظام حماية النبات كتراكم الكالس واللكتين (35) كذلك تجمع مجموعة من البروتينات المرتبطة بالأمراضية التي تسمى Pathogenesis - Related (PR) Proteins (33) والفايتولكسين Phytoalexins (12) فضلا عن زيادة نشاط بعض الإنزيمات الدفاعية مثل Peroxidase, Chitinase, Polyphenoloxidase, Phenylalanine ammonia layase ومن الأحياء المحفزة لنمو النبات والتي أظهرت قدرة على استحثاث مقاومة النبات ضد مختلف المسببات المرضية فطر المايكورايزا *Glomus mosseae* وذلك من خلال قدرته على زيادة بناء البروتينات المرتبطة بالأمراضية

جزء من أطروحة الدكتوراه للباحث الأول

* كلية التربية للعلوم الصرفة - بغداد، العراق.

** كلية العلوم للبنات - جامعة بغداد - بغداد، العراق.

*** دائرة البحوث الزراعية/ وزارة العلوم والتكنولوجيا

وزيادة نشاط بعض الإنزيمات الدفاعية كـ **Glucanase** و **Polyphenoloxidase** و **Peroxidase** و **Chitinase** (7، 29، 30) ومن الأحياء التي أثبتت كفاءتها في استحاثات المقاومة في النبات ضد الفطر *R.solani* هو فطر المكافحة الإحيائية *Trichoderma harzianum* ، اذ وجد أن لهذا الفطر القدرة على استحاثات بناء التربينويدات (Terpenoids compounds) في جذور نبات القطن التي لها دور في مقاومة المسبب المرضي (16) كما ذكر محمد آل مراد (2) أن للفطر *Trichoderma spp.* القدرة على زيادة فعالية انزيم البيروكسيداز وانزيم بولي فينول اوكسيداز، كذلك زيادة محتوى نبات اللوبيا من الفينولات الكلية عند وجود المسبب المرضي *Macrophomina phaseolina* . ووجد Al-karsar (7) ان للفطر *T. harzianum* القدرة على استحاثات مقاومة نبات البطاطا ضد الفطر *R. solani* من خلال زيادة نشاط بعض الإنزيمات الدفاعية التي كانت **Chitinase** و **β-1,3glucanase** . كما تعد بكتريا *Bacillus sp.* من أحياء التربة المحفزة للمو كذلك أثبتت العديد من الدراسات قدرتها على تثبيط نمو وأمراضية العديد من المسببات المرضية (4).

المواد وطرائق البحث

تحضير عزلات عوامل الاستحاثات الحيوية

عزلة الفطر *Trichoderma harzianum* Rifia - تم الحصول على عزلة كفوءة من د.هادي مهدي عبود / مختبر المبيدات الفطرية / دائرة البحوث الزراعية .

عزلة فطر المايكورايزا *Glomus mosseae* تم عزلها باستخدام طريقة الغريلة الرطبة الموصوفة من قبل Gerdeman و Nicolson (13) وتم إكثار العزلة على نبات الذرة البيضاء باستخدام طريقة البوغ المفرد . عزلة بكتريا *Bacillus subtilis* تم عزل البكتريا من تربة مزروعة بنبات ألجت وتم تشخيصها حسب ما ذكره Holt وجماعته (15) من خلال دراسة صفاتها المظهرية وقابلية الاصطباغ بصبغة كرام وقابليتها على تحليل النشا حسب الطريقة الموصوفة من قبل Mamo وجماعته (22).

عزلة الفطر الممرض

تم عزل الفطر *Rhizoctonia solani* من بادرات نبات الخيار والبايما ظهرت عليها أعراض مرض سقوط البادرات، وتم تشخيص العزلتين بعد ظهور النمو الفطري على الوسط الزرعوي PDA بالاعتماد على الصفات التصنيفية التي ذكرها Parmeter و Whitney (27) وتم تصيغ الانوية للتأكد من التشخيص وحسب ما ذكر في Runion و Kelley (31).

اختبار القابلية للأمراضية

لغرض اختبار القابلية للأمراضية لعزلي الفطر الممرض *R. solani* تم إجراء تجربة في الأصص البلاستيكية استخدم فيها تربة مزيجيه - رملية معقمة بجهاز المؤصدة على درجة حرارة 121 سيليزية وضغط 1.5 كغم/سم² لمدة 30 دقيقة وكررت عملية التعقيم بعد 24 ساعة . ثم وضعت التربة في أصص بلاستيكية سعة 1/2 كغم وتم تلويث التربة بالفطر الممرض المنمى على وسط PDA وذلك بواقع 1/4 طبق لكل أصيص وبثلاثة مكررات لكل عزلة وتركت معاملة بدون إضافة الفطر الممرض (معاملة السيطرة) وتمت إضافة الفطر الممرض إلى التربة قبل يومين من الزراعة وبعدها زرعت بذور نبات الخيار صنف محلي بعد تعقيمها سطحياً بمحلول هايوكلورات الصوديوم 1% كلور حر وبواقع 10 بذور لكل أصيص وتم سقي الأصص حسب الحاجة . وبعد مرور 15 يوماً من الزراعة تم حساب النسبة المئوية للإنبات و موت البادرات قبل وبعد البزوغ .

تجربة البيت البلاستيكي

لغرض دراسة تأثير عوامل استحثاث المقاومة الحيوية وهي فطر المايكورايزا *G.mosseae* الفطر *T. harzianum* وبكتريا *B. subtilis* في استحثاث بعض آليات المقاومة في نبات الخيار ضد الفطر الممرض *R. solani* لذا تم إجراء تجربة في البيت البلاستيكي في دائرة البحوث الزراعية في الزعفرانية اثناء الموسم 2012-2013 وتضمنت التجربة الخطوات التالية :-

تهيئة التربة والأصص/استخدم في هذه التجربة خليط من تربة مزيجيه - رملية و يتموس بنسبة 1:3 كغم، اذ تم تعقيم البتموس بجهاز المؤصدة على درجة حرارة 121 سليبيلية وضغط 1 كغم/سم² لمدة ساعة مع إعادة التعقيم بعد 24 ساعة . وضع خليط التربة والبتموس في أصص بلاستيكية سعة 3 كغم .

إضافة لقاح عوامل استحثاث المقاومة الحيوية : تمت اضافة لقاح الفطر *T. Harzianum* إلى التربة بعد تحميله على كوالح الذرة، اذ أضيف بواقع 2غم/كغم تربة. أما فطر المايكورايزا *G. mosseae* فقد أضيفت عزلة الفطر إلى التربة بعد تنميتها على جذور نباتات الذرة البيضاء وأضيفت إلى التربة بشكل خليط من الجذور والتربة المحيطة بها بواقع 10 غم / كغم تربة. أما بكتريا *B. subtilis* فقد أضيفت إلى التربة بشكل عالق بمعدل 10 مل/كغم من تركيز 10 x 1⁹ وحدة/مل وتم إضافة عوامل الاستحثاث جميعها إلى التربة قبل يومين من الزراعة. فيما يخص الفطر الممرض فقد أضيف إلى التربة بعد تنميتها على كوالح الذرة وذلك بواقع 1غم/كغم تربة وأضيف الى التربة قبل يومين من زراعة بذور نبات الخيار المعقمة سطحيا بواقع 10 بذرة / أصيص وتضمن التجربة 16 معاملة وكررت كل معاملة ثلاث مرات ليصبح مجموع المعاملات ومكرراتها 48 وحدة تجريبية .

ولغرض قياس النشاط الأنزيمي للأنزيمين *Peroxidase* و *Phenylalanine ammonia layase*

أخذت عينات عشوائية من النباتات في خمس مدد زمنية متساوية هي 5,10,15,20 يوماً واتبعت الطرق التالية لغرض تقدير النشاط الإنزيم بيلانزيمات السابقة

تقدير نشاط إنزيم *Peroxidase* (Per) / اتبعت الطريقة الموصوفة من قبل *Hammerschmidt* وجماعته (11) ، إذ تم سحق 1 غم من المجموع الخضري والجذري للنباتات المعاملة بالفطر الممرض وغير المعاملة بالفطر الممرض و تم سحقها مع 2 مل من دارئ الفوسفات (7 pH , 0.1 M) واخذ المزيج ووضه في جهاز الطرد المركزي على 14000 دورة / دقيقة لمدة 15 دقيقة بعدها اخذ العالق الذي يمثل مستخلص الإنزيم . ولغرض قياس نشاط أنزيم البيروكسيداز تم اخذ 0.5 مل من مستخلص الإنزيم وأضيف إليه 0.05 مل من *Pyrogallol* وبدأ التفاعل عند إضافة 0.5 مل من H_2O_2 بتركيز 1% ويحفظ مزيج التفاعل على درجة حرارة الغرفة $28 \pm 2 C^{\circ}$ ويسجل التغير في الامتصاصية باستخدام جهاز المطياف الضوئي على الطول الموجي 420nm كل دقيقة ولمدة 3 دقائق تقدير نشاط إنزيم *Phenylalanine ammonia layase* (PAL) / اتبعت الطريقة الموصوفة من قبل *Dickerson* وجماعته (11) إذ تم سحق 1 غم من العينة النباتية في جفنه خرفية مع دارئ البورات 8.8 pH الذي يحتوي على 0.4 مل من L^{-1} Mercaptoethanol ثم يوضع المزيج في جهاز الطرد المركزي على 14000 دورة / دقيقة لمدة 15 دقيقة ويؤخذ العالق الذي يؤخذ منه 0.4 مل يضاف إليه 0.5 مل من دارئ البورات 8.8 pH و0.5 مل من الفينيل الانين *phenylalanine* (مادة التفاعل) ويحفظ المزيج لمدة 30 دقيقة على درجة حرارة 30 مئوية ويتم إيقاف التفاعل من خلال إضافة 0.5 مل من (2N)Hcl وذلك بعد حصول التغير اللوني ويعبر عن نشاط الإنزيم من خلال معدل تحول *L- phenylalanine* إلى *trans - cinnamic acid* ويقاس هذا التحول بواسطة

جهاز المطياف الضوئي على الطول الموجي 290 nm ويتم حساب النشاط الإنزيمي للإنزيمات السابقة من خلال المعادلة التالية المذكورة من قبل Nezh (26).

$$\text{النشاط الإنزيمي (وحدة امتصاص / غم وزن الانموذج)} = \frac{\text{قراءة الجهاز}}{\text{وزن الانموذج / حجم الاستخلاص} \times \text{الحجم الماخوذ للقراءة}}$$

وبعد 45 يوم من الزراعة قدرت الإصابة بالفطر *R. solan* البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض *R. Solani* حسب الدليل المرضي التالي: -

0 = جذور سليمة؛ = تلون الجذور الثانوية بلون بني فاتح؛ 2 = تلون الجذور الثانوية بلون بني غامق مع إصابة الجذر الرئيسي بلون بني فاتح؛ 3 = تلون الجذور الثانوية والرئيسة بلون بني غامق مع إصابة قاعدة الساق وتلونها بلون بني ولكن النبات مازال حيا؛ 4 = موت النبات

$$\text{شدة الإصابة} = \frac{\text{مجموع (عدد النباتات} \times \text{درجة الإصابة)} + \dots + (\text{عدد النباتات} \times \text{درجة الإصابة } 4)}{100 \times \text{العدد الكلي للنباتات} \times \text{أعلى درجة في سلم الدليل المرضي}}$$

النتائج والمناقشة

القابلية الامراضية لعزلي الفطر *R. solani*

ويظهر جدول (1) قدرة كلتا العزلتين على إحداث المرض، إذ أدت عزلة الفطر الممرض المأخوذة من نبات الخيار إلى تقليل نسبة الإنبات إلى 6.67% بالمقارنة مع معاملة السيطرة 96.67% كما إن نسبي موت البادرات قبل وبعد البزوغ كانت 93.33% و 93.33% على التوالي أما عزلة الفطر *R. Solani* المأخوذة من نبات الباميا فقد أظهرت التجربة قدرتها على إحداث المرض على نبات الخيار إذ انخفضت نسبة الإنبات الى 10% كما كانت نسبي موت البادرات قبل وبعد البزوغ 90% و 93.33% على التوالي.

جدول 1: تأثير عزلتين من الفطر *Rhizoctonia solani* في نسبة الانبات لبذور نبات الخيار و% لموت البادرات قبل وبعد البزوغ

المعاملة	نسبة الانبات	نسبة موت البادرات	
		قبل البزوغ	بعد البزوغ
السيطرة	96.67	0	0
<i>R. solani</i> الخيار	10.00	90.00	93.33
<i>R. solani</i> الباميا	6.67	93.33	93.33
L.S.D	1.88	1.53	0

تتفق هذه النتيجة مع ما توصلت إليه العديد من الدراسات منها رمو (5) . وتعكس هذه النتيجة القدرة الامراضية لهذا الفطر والتي قد تعزى إلى قدرته على إنتاج الإنزيمات المحللة التي تساعد الفطر على اختراق العائل وإحداث الإصابة مثل Cellulase و Protease و Pectinase كما أن الفطر يفرز بعض المواد السامة التي تسبب فشلاً لعملية إنبات البذور حسن (3) و Mazzola (24).

تجربة البيت البلاستيكي

النشاط الإنزيمي Peroxidase و Phenylalanine ammonia layase

تظهر الجدولان 1 و 2 تأثير عوامل استحثاث المقاومة الحيوية فطر المايكورايزا *G. Mosseae* والفطر *T. harzianum* وبكتريا *B. subtilis* في النشاط الإنزيمي لبعض الإنزيمات الدفاعية في نبات الخيار أثناء مدد زمنية لوجود الفطر الممرض *R. solani* عدم وجوده، يظهر الجدول 1 ان الأحياء جميعها المستخدمة في الدراسة قدرتها على زيادة نشاط الإنزيم عند غياب المسبب المرضي وازدادت عند وجود المسبب المرضي ويظهر من الجدول تفوق معاملات الإضافة المنفردة عند عدم وجود المسبب المرضي على معاملة المقارنة وقد تفوقت معاملة الفطر *T. harzianum* على بقية معاملات الإضافة المنفردة في سرعة استجابة النبات حيث كانت قيمة النشاط الإنزيمي للـ PAL في اليوم الخامس 9.3084 بينما كانت 9.0406 لمعاملة فطر المايكورايزا و 5.7198 لمعاملة بكتريا *B. subtilis*. كما أظهرت معاملات الإضافة المنفردة جميعها استمرارية واضحة في النشاط الإنزيمي أثناء لمدد المدروسة مع حصول ارتفاع وانخفاض في النشاط الإنزيمي لـ PAL ولكنها جميعا تفوقت على معاملة السيطرة وتظهر المعاملة المنفردة لفطر المايكورايزا *G. Mosseae* زيادة واضحة في النشاط الإنزيمي لـ PAL خلال الفترتين 5، 10، وانخفض في المديتين 15، 20 اما المعاملة المنفردة للبكتريا فقد ازدادت استجابة النبات في زيادة النشاط الإنزيمي PAL مع زيادة الفترة الزمنية، أما الفطر *T. harzianum* فقد أظهرت النباتات استجابة سريعة وواضحة خلال اليوم الخامس وازدادت تدريجيا خلال الفترتين 10، 15 وانخفضت في اليوم 20. في معاملات التداخل بين عوامل الاستحثاث الحيوية عند عدم وجود الفطر الممرض .

جدول (1) تأثير عوامل استحثاث المقاومة الحيوية فطر المايكورايزا *G. mosseae* و الفطر *T. harzianum* وبكتريا *B. subtilis* في النشاط الإنزيمي PAL ضد الفطر الممرض *R. solani* في نبات الخيار .

مع المسبب المرضي				بدون المسبب المرضي				المعاملة
المدد الزمنية				المدد الزمنية				
20	15	10	5	20	15	10	5	
0	0	0	0	3.1596	5.1476	4.741	2.602	Control
25.0387	24.7027	20.0805	12.245	6.795	8.3104	9.277	9.0406	<i>G. mossea</i>
7.0157	8.4717	12.2013	12.8732	10.1825	10.7956	7.0896	5.7198	<i>B. subtilis</i>
17.0845	19.1072	19.4401	16.5782	10.1214	10.434	10.8596	9.3084	<i>T. harizanium</i>
19.8867	15.6542	14.4715	11.4038	6.2238	6.1164	10.8012	10.7632	<i>G. mossea</i> & <i>B. subtilis</i>
20.3986	21.2834	27.8062	32.2862	9.5234	10.36	9.3778	9.5032	<i>G. mossea</i> & <i>T. harizanium</i>
16.8235	14.7202	10.6445	6.8141	2.4268	3.7868	3.4944	2.375	<i>B. subtilis</i> & <i>T. harizanium</i>
22.4190	20.5363	20.1869	16.7776	6.8768	8.2186	8.6206	9.2702	<i>G. mossea</i> & <i>B. subtilis</i> & <i>T. harizanium</i>
المعاملات = 0.736؛ الفطر الممرض = 0.245؛ للمدد الزمنية = 0.347								قيمة L.S.D. عند مستوى 0.05

يظهر الجدول ان معاملة التداخل بين فطر المايكورايزا *G. mosseae* والبكتريا *B. subtilis* قد أظهرت استجابة سريعة في زيادة النشاط الإنزيمي PAL حيث كانت 10.7632 بالمقارنة مع 9.5032 لمعاملة التداخل بين *G. mosseae* و *T. harzianum*. أما معاملة التداخل بين بكتريا *B. subtilis* و *T. harzianum* فلم تظهر

النباتات استجابة معنوية وذلك بالمقارنة مع معاملة السيطرة. فيما يخص معاملة التداخل الثلاثي بين فطر المايكورايزا *G. Mosseae* وبكتريا *B. subtilis* وفطر *T. Harzianum* فقد أظهرت النباتات استجابة سريعة وملحوظة، ولكنها لم تكن أسرع من معاملات التداخل السابقة، إذ كانت 9.2702 أما بالنسبة لقدرة هذه الأحياء على الحفاظ على النشاط الإنزيمي داخل النبات لأطول مدة ممكنة فقد أظهرت جميع معاملات التداخل قدرتها على الإبقاء على النشاط الإنزيمي بإلإنزيم PAL في نباتات الخيار خلال الفترات المدروسة كافة.

بشأن تأثير عوامل الاستحثاث الحيوية وتداخلاتها في استحثاث النشاط الإنزيمي بإلإنزيم PAL عند وجود الفطر الممرض *R. solani* فيظهر جدول (1) قدرتها على زيادة النشاط الإنزيمي بصورة ملحوظة وذلك بالمقارنة مع المعاملات بدون إضافة الفطر الممرض وقد تفوقت معاملة الإضافة المنفردة للفطر *T. harzianum* على بقية المعاملات في سرعة استجابة النباتات للمعاملة بها، إذ كان النشاط الإنزيمي بإلإنزيم PAL في اليوم الخامس 16.5782 وكانت لمعاملة فطر *G. mosseae* و12.8732 لمعاملة البكتريا، أما معاملات التداخل فقد أظهرت معاملة التداخل بين فطر *T. harzianum* وفطر *G. mosseae* تفوقاً واضحاً على بقية المعاملات للإضافة المنفردة ولمعاملات التداخل في سرعة استجابتها في اليوم الخامس والتي كانت 32.2862 تليها معاملة التداخل الثلاثي بين *T. harzianum* و *G. mosseae* و *B. subtilis* التي كانت 16.7776 بخصوص بقية معاملات التداخل فقد أظهرت زيادة في سرعة استجابة النبات لنشاطه الإنزيمي وذلك بالمقارنة مع المعاملات بدون إضافة الفطر الممرض. كما أظهرت معاملات الإضافة المنفردة جميعها ومعاملات التداخل قدرة الأحياء المستخدمة على الإبقاء على النشاط الإنزيمي في المدد المدروسة كافة مع حصول ارتفاع وانخفاض في بعض الأوقات ويظهر جدول (2) قدرة الأحياء جميعها المستخدمة في الدراسة على زيادة نشاط الإنزيم عند غياب المسبب المرضي وازدادت عند وجود المسبب المرضي.

جدول 2: تأثير عوامل استحثاث المقاومة الحيوية فطر المايكورايزا *G. mosseae* والفطر *T. Harzianum* وبكتريا *B. subtilis* في النشاط الإنزيمي بإلإنزيم Peroxidase في نبات الخيار ضد الفطر الممرض *R. solani*

مع المسبب المرضي				بدون المسبب المرضي				المعاملة
للمدد الزمنية				للمدد الزمنية				
20	15	10	5	20	15	10	5	
0	0	0	0	1.8328	1.8738	1.9548	1.916	Control
11.45	11.486	11.7644	11.8589	4.9024	4.9405	4.9028	4.772	<i>G. mossea</i>
11.3824	12.3636	12.4668	13.36	6.2284	7.842	7.2452	4.889	<i>B. subtilis</i>
12.4664	12.468	15.2592	13.7714	4.2308	4.2354	4.2068	4.201	<i>T. harizianum</i>
6.4152	7.8788	11.4888	11.7536	7.7832	7.9396	7.2752	6.948	<i>G. mossea</i> & <i>B. subtilis</i>
7.9464	8.3476	13.1036	13.2676	6.078	6.2352	6.1556	5.659	<i>G. mossea</i> & <i>T. harizianum</i>
12.494	13.0636	13.8224	12.875	6.6636	6.5016	6.3368	6.217	<i>B. subtilis</i> & <i>T. harizianum</i>
12.3876	13.1112	15.0436	12.3992	7.6884	7.8552	7.8644	7.814	<i>G. mossea</i> & <i>B. subtilis</i> & <i>T. harizianum</i>
المعاملات = لا توجد فروقات معنوية؛ الفطر الممرض = 1.515؛ المدد الزمنية = 2.143								قيمة L.S.D. عند مستوى 0.05

ويظهر من جدول (2) تفوق معاملات الإضافة المنفردة جميعها عند عدم وجود المسبب المرضي على معاملة المقارنة وقد تفوقت معاملة بكتريا *B. subtilis* على بقية معاملات الإضافة المنفردة في سرعة استجابة النباتات لزيادة نشاطها

الإنزيم يلاتريزيم Per إذ كان النشاط الإنزيمي 4.889 تليها معاملة فطر *G. mosseae* التي كانت 4.772 ثم معاملة الفطر *T. harzianum* والذي كان النشاط الإنزيمي 4.201 ، وقد أظهرت معاملة البكتريا *B. subtilis* حصول زيادة في النشاط الإنزيمي أثناء جميع الفترات الزمنية المدروسة كافة. أما بالنسبة لمعاملات التداخل بدون المسبب المرضي فقد أظهرت الأحياء المدروسة جميعها كفاءتها في زيادة النشاط الإنزيمي يلاتريزيم Per وقد تفوقت معاملة التداخل الثلاثي على بقية معاملات التداخل الثنائية فضلا عن معاملات الإضافة المنفردة إذ أظهرت هذه المعاملة سرعة واضحة في استجابة النباتات في زيادة النشاط الإنزيمي يلاتريزيم إذ كان النشاط الإنزيمي 7.814 في اليوم الخامس تليها معاملة التداخل بين *G. mosseae* , *B. subtilis* والتي كانت 6.948 ثم معاملة التداخل بين *T. harzianum* و *B. subtilis* والتي كانت 6.217 كذلك أظهرت معاملات التداخل كافة قدرتها على الاستمرارية في الإبقاء على النشاط الإنزيمي يلاتريزيم Per مع حصول انخفاض في النشاط الإنزيمي في أحرمة زمنية مدروسة وهي اليوم 20.

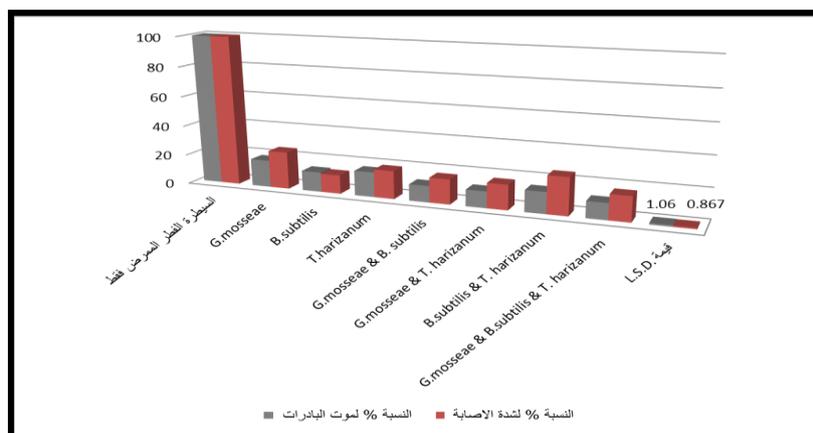
كما يظهر جدول (2) قدرة الأحياء المدروسة كافة على زيادة النشاط الإنزيمي يلاتريزيم Per عند وجود الفطر الممرض *R. solani* وذلك بالمقارنة مع نفس المعاملات ولكن بغياب المسبب المرضي ، وقد أظهرت معاملة الإضافة المنفردة للفطر *T. Harzianum* استجابة سريعة في زيادة النشاط الإنزيمي في اليوم الخامس، إذ كانت 13.7714 تليها معاملة بكتريا *B. subtilis* والتي كانت 13.36 فيما يخص معاملات التداخل فقد أظهرت معاملات التداخل جميعها زيادة في النشاط الإنزيمي يلاتريزيم Per وذلك بالمقارنة مع معاملات التداخل بدون المسبب المرضي . كما نلاحظ حصول انخفاض في النشاط الإنزيمي يلاتريزيم Per بعد اليوم الخامس لكل من معاملة التداخل بين *G. mosseae* و *B. subtilis* ومعاملة التداخل بين *T. harzianum* و *G. Mosseae* بينما أظهرت معاملة التداخل بين *T. harzianum* و *B. subtilis* ومعاملة التداخل الثلاثي زيادة في النشاط الإنزيمي في اليوم 10 تبعه انخفاض في النشاط الإنزيمي في المديتين الزمنيتين 15 و 20 يوماً.

أظهرت نتائج الجدولين (1 و 2) قدرة فطر المايكورايزا *G. mosseae* وفطر *T. harzianum* وبكتريا *B. subtilis* والتداخل فيما بينهم بوجود المسبب المرضي *R. solani* وعند عدم وجوده على زيادة النشاط الإنزيمي يلاتريزيم Phenylalanine ammonia layase وإنزيم Peroxidase.، إذ ذكر Jayalakshmi وجماعته (18) أن للفطر *T. harzianum* القدرة على زيادة نشاط الانزيمات بيروكسيديز و بولي فينول اوكسيديز و فينيل النين امينولايز في جذور نبات الحمص وتتفق النتائج السابقة للفطر *T. harzianum* مع ما توصل إليه طه و ابراهيم (6) و الطائي (1). ومن المهم أن نوضح نبذة عن الدور الذي يؤديه حيث إنزيم PAL دور مهم في البناء الحيوي للمركبات الفينولية و الفايبولكسينات (10) كما انه ينتج عن النشاط الإنزيمي لهذا الإنزيم تكون trans-cinnamic acid الذي يعتبر المادة المباشرة لبناء الساليسيلك اسيد salicylic acid الذي يعتبر اشارة لاستحثاث المقاومة الجهازية المكتسبة (SAR) Systemic Acquired Resistance في النبات (19). كذلك تتفق النتائج السابقة الخاصة ببكتريا *B. subtilis* مع ما ذكره Nakkeeran وجماعته (25) من قدرة هذه البكتريا على زيادة نشاط العديد من الإنزيمات الدفاعية مثل phenylalaninamonylase , peroxidase , polyphenol oxidase بالإضافة إلى زيادة محتوى النبات من المركبات الفينولية. أما بالنسبة لفطر المايكورايزا *Glomus spp.* فقد أظهرت هذه النتائج قدرته على حماية النبات من الإصابة بالفطر الممرض *R. solani* من خلال زيادة نشاط إنزيم PAL وإنزيم PER . ففي دراسة اجراها Pozo وجماعته (28) وجدوا أن لفطر المايكورايزا *G. mosseae* و *G. intaradices* القدرة على استحثاث المقاومة الجهازية او الموضوعية ضد الفطر الممرض *Phytophthora sp.* من خلال زيادة النشاط الإنزيمي يلاتريزيمات , β -1-3-glucanase , chitosanase ,

chitinase. كما ذكر **Jaiti** وجماعته (17) قدرة فطريات المايكورايزا *Glomus sp.* على استحثاث مقاومة فسائل النخيل لبعض المسببات المرضية الفطرية من خلال زيادة نشاط إنزيم **Peroxidas** و **Polyphenoloxidase**.

نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض

يبين شكل (1) تأثير عوامل الاستحثاث الحيوية *T. harzianum* و *G. mosseae* و *B. subtilis* في نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالفطر *R. solani* في نبات الخيار بعد 45 يوماً من الزراعة في الأصص البلاستيكية، إذ يظهر من الشكل قدرة الأحياء المستخدمة على التقليل من نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض بشكل كبير، وقد تفوقت معاملة الإضافة المنفردة لبكتريا *B. subtilis* على بقية معاملات الإضافة المنفردة في تقليل نسبة موت البادرات وشدة الإصابة إلى 13.33% و 12.5% على التوالي وذلك بالمقارنة مع معامل المقارنة بالفطر الممرض فقط التي كانت 100% لكل من نسبة موت البادرات وشدة الإصابة على التوالي. أما معاملة الإضافة المنفردة للفطر *T. harzianum* فقد كانت نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض هما 16.67% و 18.75% على التوالي. تلتهم معاملة فطر المايكورايزا *G. mosseae* حيث كانت نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض 18.18% و 25% على التوالي فيما يخص معاملات التداخل فقد أدت معاملات التداخل جميعها إلى حصول اختزال في نسبة موت البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض ولم تكن هناك فروقات بين معاملات التداخل ما عدا معاملة التداخل بين بكتريا *B. subtilis* وفطر *T. harzianum*. وتتوافق النتائج السابقة مع نتائج البحث من أن قابلية هذه الأحياء على استحثاث مقاومة النبات من خلال زيادة النشاط الإنزيمي **Po** و **PAL** واستمرار هذا النشاط مع وجود المسبب المرضي وهذا يتفق مع ما ذكره **Nakkeeran** وجماعته (25). كما ذكر الباحثان **Arya** و **Kaushik** (8) أن لكل من عوامل السيطرة الحيوية المتمثلة بالفطر *T. harzianum* وبكتريا *B. subtilis* القدرة على تثبيط النمو الفطري لفطر *R. solani* ضمن المختبر وكذلك وجدا أنهما سببا حدوث اختزال في موت البادرات قبل وبعد البزوغ.



شكل 1: تأثير عوامل استحثاث المقاومة الجهازية فيث النسبة المئوية لموت البادرات وشدة الإصابة بالفطر الممرض في نبات الخيار *R. solani*

المصادر

- 1- الطائي، ورفاء سعيد قاسم (2010). اختيار كفاءة عزلات من *Trichoderma* في استحثاث بعض الانزيمات الدفاعية ضد الفطر *Fusarium oxysporum* f.sp. *lycopersici* في نباتات الطماطة . مجلة زراعة الرافدين . 38(2) .
- 2- آل مراد، نهال يونس محمد (2011). قدرة بعض عزلات الفطر *Trichodermas* pp. على إنتاج إنزيم السيلوليز ودوره في استحثاث المقاومة للفطر *Macrophomin phaseolina* . مجلة علوم الرافدين . 22(3):46-59 .
- 3- حسن، محمد صادق (2002). قابلية عزلتين من الفطر *Rhizoctonia solani* على إصابة بادرات اللهانة والقرنايط والفلفل والباذنجان باعمار مختلفة. مجلة التقني-البحوث التقنية، 15(98):122-128 .
- 4- رمضان، نديم احمد؛ نجوى بشير الليثي و هبة عصام داود (2009). تاثير المستخلص الكحولي لبذور الرشاد *Lipidium sativum* وراشح المقاوم الحيوي البكتيري *Bacillus cereus* على نمو الفطريات المسببة لتعفن جذور السمسم . مجلة التربية والعلوم . 22(4):47-61 .
- 5- رمو، روعة اديب نعيم (1987). دراسة بايولوجية لاربع عزلات من *Rhizoctonia solani* المعزولة من القرعيات وتأثير بعض المبيدات عليها . رسالة ماجستير . قسم الوقاية . كلية الزراعة . جامعة بغداد، العراق .
- 6- طه، خالد حسن وبسام يحيى ابراهيم (2010). طرز حيوية جديدة من الفطر *Trichoderma spp.* كفاءة في استحثاث مقاومة نباتات الفاصوليا *Phaseolus vulgaris* ضد الفطر *Rhizoctonia solani* . مجلة زراعة الرافدين . 38(2) .
- 7- Al-askar, A.A. and J.M. Rashad (2010). Arbuscular mycorrhizal fungi: Abiocontrolagent against common bean *Fusarium* root rot disease. Plant .Pathol.J. 9:31-38
- 8- Arya, S. and J.C. Kanskik (2003). Evaluation of fungal and bacterial antagonists seed treatment for controlling damping-off disease in forstnur series .PertanikaJ. Trop. Agric. Sci., 26(2):115-121.
- 9- Blilou, I.; P. Bueno; J.A. Ocampo and J.M. Garcia-Garrido (2000). Induction ofcatalase and ascorbate peroxidase activities in Tobacco roots inoculated with the Arbuscular mycorrhizal fungus *Glomus mosseae* .Mycol. Res., 104:722-725.
- 10- Daayf,F.; R. Bel-Rhlid and P.R. Belanger (1997). Methyl ester of P-coumaric acid: Aphytoalexin like compound from long English cucumber leaves. J. of Chem. Ecol., 23:1517-1526.
- 11- Dickerson, D.P.; S.F. Pascholati; A.E. Hagerman; L.G. Butler and R.L Niholson (1984). Phenylalanin ammonia lyase and hydroxyl cinnamate: CoA ligase in maize mesocotyls inoculated with *Helminthosporium maydis* or *Helminthosporium carbonum*. Phys. andMolec. Plant Patho., 25:111-123.
- 12- Dixon, R.A. (1986). The phytoalexinresponce :Elicitation , signaling and control of host gene expression. Biol .Rev. Camb.Philos.Sco., 61:239-292.

- 13- Gerdemann, J.W. and T.H. Nicolson (1963). Spores of mycorrhizal Endogone extracted from soil by wet sieving and decanting. Trans. Brit. Mycol. Soc. 46:235-244.
- 14- Hammersmidt, R.; E.M. Nuckles and J. Kuc (1982). Association of enhanced peroxidase activity with induced systemic resistance of cucumber to *Colletotrichum geranium*. Physol. and Molec. Plant Pathol. 20:73-82.
- 15- Holt, J.O.; N.R. Kring; P.H. Senath; J.J. Staly and S.T. Willrams (1994). Bergey's manual of determination bacteriology, 9th.v.s.a.
- 16- Howell, C.R.; J.E. Devay; R.H. Garber and W.E. Batson (1997). Field control of cotton seedling disease with *Trichoderma virens* in combination with fungicide seed treatments. J. Cotton Sci., 1:15-20.
- 17- Jaiti, F.; A. Meddich and I. El-Hadrami (2007). Effectiveness of Arbuscular mycorrhizal fungi in the protection of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) against Bayouddisease. Physiol.Mol. Plant Pathol. 71(4-6):166-173.
- 18- Jayalakshmi, S.K.; S. Raju; S. Usharani; V.I. Denagi and K. Sreeramulu (2009). *Trichoderma harizanum* L1 as potential source for Lytic enzymes and elicitor of defense responses in Chickpea (*Cicera rietinum* L.) against with disease caused by *Fusarium oxysporum* f.sp. Cieeri. Australian J. of Crop Sci. 3:44-52.
- 19- Klessig, D. and F. Malamy (1994). The salicylic acid signaling in plant. Plant Molecular Biology. 26:1439-1458.
- 20- Knoester, M.; C.M.J. Pieterse; J.E. Bol and L.C. Van Loon (1999). Systemic resistance in arabidopsis induced by *Rhizobacteria* requires ethylene dependent signaling at the site of application. Mol. Plant. Microb. Interact. 12: 720 – 727.
- 21- Maleck, K.; A. Levine; T. Eulgem; A. Morgan; J. Schmid; K.A. Lawton; J.L. Dangl and Dietrich, R. A. (2000). The transcriptome of arabidopsis thaliana during systemic acquired resistance. Net. Genet. 26: 403 – 410.
- 22- Mamo, G.; B.A. Gashe and A. Gessess (1999). A highly thermostable amylase from a newly isolated thermophilic *Bacillus* sp. W1L.J. Appl. Microb. 86:
- 23- Mazen, M.M.; N.H. El-batanony; M.M. AbdEl- Monium and O.N. Massoud (2008). Cultural filtrate of *Rhizobium* spp. and Arbuscular mycorrhiza are potential biological control agents root rot fungal diseases of Fababean. Global j. Biotech. Biochem. 3(1): 32-41.
- 24- Mazzola, M. (1997). Identification and patho-gencity of *Rhizoctonia* spp. isolate from apple roots and orchard soils. Phytopathology .87:582-587.
- 25- Nakkeeran, S.; K. Kavitha; G. Chandrasekar; P. Renukadevi and W. Fernando (2006). Induction of plant defence compounds by *Pseudomonas chlororaphis* PA23 and *Bacillus subtilis* BSCBE4 in controlling damping -off of hot pepper caused by *Pythiumaphani dermatum*. Biocontrol Sci. tech., 16(4):403-416.
- 26- Nezih, M. (1985). The peroxidase enzyme activity of some vegetables and its resistance to heat. Food Agric. 36:877-880.
- 27- Parmeter, J.R. and H.S. Whitney (1970). Taxonomy and Nomenclature of the imperfect stage in: *Rhizoctonia solani* biology and pathology. University of California Barkely .Los Angeless pp: 7-19.

- 28- Pozo, M.J.; C. Cordier; E. Dumas-Gaudat; S. Gianinazzi; J.M. Barea and C. Azcon-Aguilar (2002). Localized versus systemic effect of Arbuscular mycorrhizal fungi on defence responses to *Phytophthora* infection in Tomato plants .J. of Experimental Botany. 53(368):525-534.
- 29- Pozo, M.J. and C. Azcon – Aguilar (2007). Unraveling mycorrhiza - induced resistance .Current Opinion in Plant Biology. 10:393-393.
- 30- Pozo, M.J.; C.Azcon-Aguilar; E. Dumas-Gaudat and J.M. Barea (1998). Chitosanase and chitinase activities in tomato roots during interactions with Arbuscular Mycorrhizal fungi or *Phytophthora parasitica*. J. of Experimental Botany. 49(327):1729-1739.
- 31- Runion, G.B. and W.D. Kelley (1993). Characterization of binucleate *Rhizoctonia* species causing foliar blight of Toblollypine .Plant Disease. 77: 754-755.
- 32- Shaul,O.; S. Galili; H. Volpin; I. Ginzberg; Y. Elad; L. Chet and Y. Kapulnik (1999). Mycorrhiza- induced changes in disease severity and pr protein expression in tobacco leaves . MPMI., 12(11):1000-1007.
- 33- Somssich, I.E. and K. Hahibrock (1998). Pathogen defence in plants - a paradigm of biological complexity . Trends in Plant Sci., 3:86-90.
- 34- Whipps, J.M. (2004). Prospects and Limitations for Mycorrhizas in biocontrol of root pathogens . Can. J. Bot., 82:1198-1227.
- 35- Yedidia, I.; N. Benhamou; Y. Kapulnik, and I. Chet (2000). Induction and accumulation of PR proteins activity during early stages of root colonization by the mycoparasite *Trichoderma harzianum* strain T-203. Plant Physiol. Biochem., 38:863-73.

INDUCED SOME MECHANISMS OF RESISTANCE BY AM FUNGUS *G.mosseae* AND *Bacillus subtilis* BACTERIUM AND *Trichoderma harizanum* FUNGUS AGAINST *R. solani* THE CAUSAL AGENT OF CUCUMBER DAMPING-OFF DISEASE

R.M. Abed* A. Hashim** H.M. Aboud***

ABSTRACT

The experiment was conducted in pots to detect some mechanisms of induced resistance by mycorrhizal fungus *G.mosseae*, the bacterium *B. subtilis* and the fungus *T. harizanum* against *R. solani* the causal agent of cucumber damping - off. The results of pathogenicity of two isolates of *R. solani* showed high virulence for two isolates on cucumber plant .as manifested by significant decrease in the percentage of germination as well as a significant increase in the rate of preemergence and postemergence seedling infection.

The experiment of greenhouse showed the ability of the tested biotic inducer agents to increase the enzymatic activity of phenylalaninamonialyase and peroxidase enzyme in the absence and presence of pathogen. the *T. harizanum* treatment was excel in increased the speed of response in plant against pathogen through increase the activity of each enzymes in 5 days of agriculture . as well as the treatment of combination between *T. harizanum* and *G. mosseae* are excel of all interaction treatments in the increase the speed of plant response . The results also showed the stability of enzymatic activity for both enzymes which caused a significant reduced in the percentage of seedling death and the severity of disease and the separately treatment of *B. subtilis* excel of all separated treatments in the percentage of seedling death and severity of disease which are (13.33% and 12.5%) respectively compared with control treatment (*R.solani* only) which recorded (100% and 100%) respectively .

Part of Ph.D. thesis for the first author.

* College of Education for Pure Science .- Baghdad, Iraq.

** College of science for women- Baghdad Univ.- Baghdad, Iraq.

*** Ministry of Sci. and Tec.– Baghdad, Iraq.