

تأثير غمر جذور شتلات الفلفل *capsicum annuum* المصابة بفايروس موزائيك الخيار بمعلق البكتريا
Trichoderma harzianum T-22 والفطر *Azospirillum brasilense* على بعض

الصفات الخضرية للنبات

بسام يحيى إبراهيم

نبيل عزيز قاسم

سيلدا محمد بكر

قسم وقاية النبات / كلية الزراعة والغابات – جامعة الموصل

وزارة الزراعة / مديرية زراعة كركوك

seldambc@gmail.com

dr.nabel.aziz@uomosul.edu.iq

bassamy1966@uomosul.edu.iq

- تاريخ استلام البحث 3/4/2022 وقبوله 28/4/2022
- البحث مستل من أطروحة الدكتوراه للباحث الأول

الخلاصة

أظهرت نتائج التشخيص المصلي وجود فايروس موزائيك الخيار في العينات النباتية للخيار ظهرت عليها اعراض موزائيك شديدة وتشوه الأوراق من الحقول نباتات الخيار باستعمال اختبار الاليزا الثلاثية TAS-ELISA. بينت نتائج استعمال عملي الاستحثاث الجهازية للبكتريا *Trichoderma harzianum* T-22 والفطر *Azospirillum brasilense* تحسين المعايير الخضرية لنباتات الفلفل المصابة بالفايروس. حيث اظهرت المعاملة بمعلق البكتريا تحسينا في الوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري والجاف اذ بلغت 14.32 و 4.11 غم و 16.48 و 5.43 غم على التوالي بينما بلغت معاملة المقارنة 9.48 و 2.75 غم و 14.89 و 3.72 غم على التوالي. وبلغت كمية الكلوروفيل 2.065 (ملغم. غم⁻¹ وزن رطب) اما في معاملة المقارنة فقد بلغ المتوسط 1.183 (ملغم. غم⁻¹ وزن رطب). فيما بلغ متوسط المساحة الورقية 133.17 سم². نباتات اما معاملة المقارنة فقد بلغ متوسط بقيمة 95.51 سم². نباتات. تفوقت معاملة البكتريا برفع مستوى فاعلية انزيم البيروكسيدز والاكسيدز متعدد الفينول ومحتوى الفينولات في اليوم الثلاثين من معاملة النبات بالفايروس حيث بلغ مستوى فاعلية انزيم البيروكسيدز 285.85 (وحدة. دقيقة. غم⁻¹ وزن رطب) بينما كانت فاعلية الانزيم منخفضه في نباتات المقارنة بقيمة 107.42 (وحدة. دقيقة. غم⁻¹ وزن رطب). وبلغ مستوى فاعلية انزيم اوكسيدز متعدد الفينول 286.32 (وحدة. دقيقة. غم⁻¹ وزن رطب) مقارنة بقيمة 100.98 (وحدة. دقيقة. غم⁻¹ وزن رطب) في نباتات المقارنة. كما تفوقت معاملة الخليط حيث بلغ مستوى الفينولات 3.07 (ملغم. غم⁻¹ وزن رطب). بينما كانت ادنى قيمة لمعاملة المقارنة حيث بلغت 1.15 (وحدة. دقيقة. غم⁻¹ وزن رطب).

الكلمات المفتاحية: *Trichoderma harzianum* T-22 و *Azospirillum brasilense* وفايروس موزائيك الخيار.

**The effect of immersing seedlings of *capsicum annuum* that infected
with cucumber mosaic virus in suspensions of *Azospirillum brasilense*
and *Trichoderma harzianum* T-22 on some plant qualities.**

Selda Mohammed Baker

Nabil Aziz Kassim

Bassam Yahya Ibrahim

Ministry of Agriculture

Department of Plant Protection

Directorate of Agriculture of Kirkuk College of Agriculture and Forestry, University of Mosul

seldambc@gmail.com

dr.nabel.aziz@uomosul.edu.iq

bassamy1966@uomosul.edu.iq

- Date of research received 3/4/2022 and accepted 28/4/2022.
- Part of PhD. dissertation for the first author.

Abstract

The results of serological diagnosis using TAS-ELISA test showed presence of cucumber mosaic virus in samples brought from the cucumber fields. Using systemic inducing resistance agents *Azospirillum brasilense*, *Trichoderma harzianum* T-22, and their mixture improved pepper vegetative parameters. Seedlings treatment with *A. brasilense* improved in shoot, root wet and dry weight 14.32, 4.11, 16.48 and 5.43 gm respectively, while it were 9.48, 2.75, 14.89 and 3.72 gm, respectively, in control treatment. The amount of chlorophyll was 2.065 mg. g⁻¹ wet weight, while it was 1.183 (mg. g⁻¹ wet weight⁻¹) in control treatment. leaf area was 133.17cm², while it was 95.51 cm² control treatment. Pepper seedlings treatment with *A. brasilense* caused raising in peroxidase enzyme activity, polyphenol oxidase enzyme activity and total phenols after thirty days of treatment with the virus. Pepper seedlings treatment raising in peroxidase enzyme activity with 285.85 (unit.min⁻¹.g wet weight⁻¹), while it was 107.42 (unit.min⁻¹.g wet weight⁻¹) in control treatment. In polyphenol oxidase enzyme activity it was 286.32 (unit.min⁻¹.g wet weight⁻¹) 100.98 respectively (unit.min⁻¹.g wet weight⁻¹) in control treatment. The highest amount of total phenols was recorded in pepper seedling treated with mixture of *T. harzianum* T-22 and *A. brasilense* with 3.07 (mg⁻¹.g ww⁻¹) while it was 1.15 (unit.min⁻¹.g wet weight⁻¹) in control treatment.

Key words: *Azospirillum brasilense*, *Trichoderma harzianum* T-22, Cucumber Mosaic Virus.

المقدمة

نظر لأهمية فايروس موزائيك الخيار في العراق وتطفله على العديد من المحاصيل الزراعية وخصوصا الخضروات مثل الطماطة والخيار والباذنجان والقرع والفلفل (قاسم وآخرون ، ٢٠١٠ و الياسري وآخرون ، ٢٠١٦) ، وما يسببه من خسائر كبيرة سواء كانت مباشرة متمثلة بفشل المحصول وتدني جودته او غير مباشرة متمثلة بالمبالغ التي تنفق على التشخيص وإدارة المرض. نال استخدام الاحياء المجهرية المعززة للنمو النباتي اهتماما متزايدا في العقود الأخيرة في مكافحة مسببات المرضية (Sastry و Zitter ، ٢٠١٤). استعمل الفطر *Trichoderma* في مكافحة الامراض النباتية، حيث تعد من الفطريات التي لها أهمية زراعية لما لها من اثار مفيدة على نمو النبات وتطوره وفضلا عن قدرته على حث استجابات دفاعية للنبات ضد طيف واسع من مسببات المرضية والاجهاد البيئي (Harman وآخرون ، ٢٠٠٤ و Woo وآخرون ٢٠٠٦). كما ان للبكتريا المعززة لنمو النبات Plant Growth-Promoting Rizobacteria (PGPR) دورا مهما في مكافحة الامراض النباتية ، فهي تتواجد في التربة و ذات تأثير إيجابي على صحة النبات وتحسين نموه (Lenin و Jayanthi ، ٢٠١٢). وتحرض هذه الكائنات البات مقاومة مشابهة لألية تفاعل فرط الحساسية في النبات Hypersensitive reaction والمقاومة الجهازية systemic resistance (Benítez وآخرون ، ٢٠٠٤ Harman وآخرون ٢٠٠٤).

مواد وطرائق العمل

تم جمع عينات نباتية للحصول على عزلة لفايروس موزائيك الخيار من حقول الموصل و كركوك وهي من المناطق المشهورة بزراعة الخضراوات . حيث جمعت النباتات التي ظهرت عليها اعراض موزائيك وتشوه الأوراق . واجري التشخيص المصلي لكافة العينات بتحضير عصير أوراق كل عينة بسحقها في هاون خزفي معقم بإضافة ١٠ مل من محلول الاستخلاص المنظم (pH٧) ، ورشح العصير بطبقة من الموسلين ، واخضع الرائق لاختبار الاليزا الثلاثية باستعمال طقم الاليزا الثلاثية Triple Antibody Sandwich-ELISA (TAS-ELISA) الخاص بفايروس موزائيك الخيار والمستورد من شركة Agdia الامريكية وبالاعتماد على طريقة Adams و Clark (١٩٧٧) . وكمايلي :

١. اضيف ١٠٠ مايكروليتر من محلول الاضداد اللاقطة (Capture Antibodies) لكل حفرة باستعمال الماصة الدقيقة مع إضافة ماء مقطر للعمود الأول والأخير للحفاظ على رطوبة الطبق
٢. اضيف ١٠٠ مايكروليتر من محلول الاضداد اللاقطة (Capture Antibodies).
٣. غسلت حفر الطبق بالمحلول المنظم بواسطة قنينة غسل وكررت العملية مرتين مع قلب الطبق على ورق تنشيف وضربه ضربات خفيفة للتخلص من المحلول المنظم.

٤. اضيف ١٠٠ مايكروليتر من العصير الفايروسي الى الحفر وبواقع حفرتين لكل عينة ، واضيف عصير نباتي سليم على احد الحفرة كمقارنة سالبة واضيف العصير الفايروسي كمقارنة موجبة والمجهز من قبل الشركة المنتجة لحفره في نفس العمود .
٥. وجضن الطبقة في صندوق رطب داخل الثلجة على درجة ٤ م لمدة ٢٤ ساعة.
٦. غسل الطبقة بالمحلول المنظم وتكررت عملية الغسل هذا سبع مرات.
٧. اضيف ١٠٠ مايكروليتر من خليط (٥٠ مايكروليتر من المحلول اعداد الارب Detection antibody مع ٥٠ مايكروليتر من اعداد الارب المحضر في الفأر).
٨. وحفظ الطبقة داخل صندوق رطب وترك على درجة حرارة الغرفة لمدة ٤ ساعات.
٩. غسل الطبقة ثماني مرات .
١٠. اضيف ١٠٠ ميكروليتر من محلول المادة الأساس PNP لكل حفرة ووضع الطبقة في صندوق رطب وحضن لمدة ساعة واحدة مع مراعاة عدم تعريض الطبقة للضوء المباشر.
١١. اضيف ٥٠ ميكروليتر من محلول هيدروكسيد الصوديوم NaOH عيارية ٣ مولر الى كل الحفر لايقاف التفاعل.
١٢. تم تقييم النتائج من خلال الفحص البصري لمشاهدة اللون الأصفر في حفر العينات التي تحتوي على العصير النباتي المصاب ، كما و فحص الطبقة طيفيا بواسطة جهاز قارئ الاليزا على الطول الموجي ٤٠٥ نانومتر .

تشبيث عزلة الفايروس

تم تشبيث واكثر عزلة الفايروس بعد اجراء اختبارات التشخيص ، حيث حضر العصير النباتي الحاوي على الفايروس من الأوراق النباتية المصابة بسحق ٣ غم من أوراق العينة، في هاون خزفي مع إضافة ٤ مل من المنظم الفوسفاتي KH_2PO_4 عيارية ٠.٠١ مولاري/ لتر ودالة حامضية ٧ pH ، ورشح العصير خلال طبقتين من قماش الموسلين ولقحت أوراق نباتات خيار بمرحلة نمو ٤-٦ أوراق بعد تعفيرها بمسحوق الكاربوراند ٦٠٠ مش بمسحها بالعصير النباتي بالاصبع وباتجاه واحد من اعلى النصل الى النهاية الطرفية ، غسلت الاوراق بالماء المقطر لعدة ثواني وتركت في البيت البلاستيكي لمتابعة ظهور الاعراض وتم تجديد العزلة كل شهرين .

اختبار كفاءة البكتريا *Azospirillum brasilense* في استحاث المقاومة الجهازية في نبات الفلفل ضد فايروس موزانيك الخيار

استعمل معلق خلايا البكتريا *Azospirillum brasilense* بتركيز 10×10^6 خلية . مل⁻¹ والمنتج من قبل شركة Bactogen ، بإضافة ٥ غم من المعلق في نصف لتر ماء مقطر معقم وحسب تعليمات الشركة.

اختبار كفاءة الفطر T-22 *Trichoderma harzianum* في استحاث المقاومة الجهازية في نبات الفلفل ضد فايروس موزانيك الخيار

استعمل مستحضر ابواغ الفطر T-22 *Trichoderma harzianum* بتركيز 10×4 بوغ . مل⁻¹ والمنتج من قبل شركة Bioglobal ، بإضافة ٥ غم من المستحضر في نصف لتر ماء مقطر معقم وحسب تعليمات الشركة.

معاملة جذور الشتلات

زرعت بذور الفلفل *Capsicum annuum* في مستنبتات وبعد وصول الشتلات الى مرحلة نمو ٣ أوراق غسلت جذور النباتات بتيار ماء بحذر لأزالة التربة العالقة بها ثم عوملت بعامل الاستحاث وكما يلي :

١. غمرت جذور شتلات الفلفل بمعلق البكتريا بتركيز 10×10^6 خلية لدة ٣٠ دقيقة.
٢. غمرت جذور شتلات الفلفل بمعلق الفطر بتركيز 10×4 بوغ المضاد اليه السكر كمادة لاصقة بنسبة ٥% لمدة ٣٠ دقيقة .
٣. غمرت جذور شتلات الفلفل بخليط يحوي كمية متساوية من معلق البكتريا والفطر.

نقلت شتلات المعاملات الثلاثة الى أصص تحوي على تربة مزيجية معقمة بمركب OXY وبتركيز ٥ مل . لتر⁻¹ بواقع شتلة واحدة لكل اصيص

نفذت التجربة باستخدام تصميم القطاعات العشوائية الكاملة (RCBD) وبواقع ستة قطاعات واحتوت كل وحدة تجريبية على نبات واحد

واختبرت المتوسطات باستخدام اختبار دنكن المتعدد المدى وفق نظام Duncan Multiple Range test SAS (الراوي وعبد العزيز ٢٠٠٠).

بعد انتهاء التجربة تم قلع جميع نباتات المعاملات بعد انتهاء التجارب حيث تم حساب معايير النمو التالية لتقييم تأثير عوامل الاستحثاث في الإصابة بفايروس موزائيك الخيار

١-معايير النمو

أ-قياس الوزن الرطب للمجموع الخضري والجذري (غم):-

تم حساب الوزن الرطب للمجموع الخضري والجذري كل على انفراد باستعمال الميزان الحساس.

ب-قياس الوزن الجاف للمجموع الخضري والجذري (غم):-

تم حساب معدل وزن المجموع الخضري والجذري الجاف لكافة العينات بعد ان تم وضع كل منها في كيس ورقي وقياس اوزانها باستعمال ميزان حساس وتجفيفها في فرن التجفيف على درجة حرارة ٧٠م ليلة كاملة.

ج-قياس المساحة الورقية

اخذت خمسة أقراص بثاقب فليبي قطره ٠.٥ واحد عشوائيا من أوراق كل معاملة ووزنت ثم جففت الأقراص في فرن كهربائي في درجة حرارة ٧٠م لمدة ٢٤ ساعة ثم حسب الوزن الجاف لكل عينة حسب المساحة الورقية للنبات بطريقة النسبة والتناسب استنادا لقيم الوزن الجاف للأقراص والأوراق (Kawakami و Pierozan ، ٢٠١٣).

٢- دراسة تأثير عوامل الاستحثاث على شدة الإصابة بالفايروس

اخذت عينات عشوائية من أوراق نباتات المعاملة وقدرت شدة الإصابة بالفايروس باستخدام برنامج (Imge J - Delgado - Martin واخرون، ٢٠٢٢) لحساب نسبة المساحات المصابة بالفايروس والتي ظهرت عليها اعراض الموزائيك ثم قدرت شدة الإصابة وفق المعادلة التالية:

$$(عدد النباتات من الدرجة ١ \times ١ + .. + عدد النباتات من الدرجة n \times n)$$

شدة الإصابة المرض =

مجموع النباتات المفحوصة \times أعلى درجة

٣-تقدير الكلوروفيل

قدر الكلوروفيل أ و ب في الأوراق بالملغم. غرام⁻¹ وزن رطب. وتم الاستخلاص تبعاً لطريقة Knudson وآخرون (١٩٧٧) . إذ أخذت عينة من الأوراق بوزن رطب مقداره ٠.١ غرام وأضيف إليها ١٥ مل من كحول الميثانول ٨٠:٢٠ ، ثم تركت لمدة ٢٤ ساعة في الظلام وأكمل الحجم إلى ١٠ مل بالكحول المثلي. تم قياس قيمة الامتصاص على الطولين الموجيين ٦٦٥ و ٦٥٢ نانوميتر باستخدام المطياف الضوئي وتم حساب كمية الكلوروفيل كالآتي :

١- كمية الكلوروفيل أ ملغم .مل⁻¹ من المحلول = $16.82 \times$ قيمة الامتصاص عند الطول الموجي ٦٦٥ نانوميتر - $9.28 \times$ قيمة الامتصاص عند الطول الموجي 652 نانوميتر .)

٢- كمية الكلوروفيل ب ملغم .مل⁻¹ من المحلول = $36.92 \times$ قيمة الامتصاص عند الطول الموجي 652 نانوميتر - $16.54 \times$ قيمة الامتصاص عند الطول الموجي ٦٦٥ نانوميتر .)

الكلوروفيل الكلي في الأوراق (ملغم/غرام) = كمية الكلوروفيل أ + كمية الكلوروفيل ب .

٤- تقدير فعالية إنزيمي البروكسيداز و اوكسيداز متعدد الفينول

أ- تحضير مستخلص الانزيم الخام

تم هرس ٠.٥ غم من جذور نباتات الفلفل بعد تنظيفها من الأتربة العالقة وتقطيعها بواسطة مقص نظيف إلى قطع صغيرة مع اضافة ١٠ سم^٣ من دارئ فوسفات البوتاسيوم البارد عيارية (٠.١ مولر) ذو أس هيدروجيني (pH 7) في هاون خزفي معقم وبعد الترشيح من خلال ورق الترشيح اخضع الراشح لعملية الطرد المركزي باستخدام جهاز طرد مركزي بسرعة ٤٠٠٠ دورة دقيقة^١ لمدة ١٠ دقائق أخذ الراشح وتم حفظه تحت ظروف التجميد لحين تقدير الفعالية الإنزيمية (Pitotti واخرون، ١٩٩٤) .

ب- تقدير فعالية إنزيم البروكسيداز (وحدة/دقيقة.غرام وزن طري^{-١}):

المواد والمحاليل المستخدمة:

١ - محلول كوايكول Guaiacol : حضر بوضع ١.٣٦ مل من الكوايكول في دورق حجمي سعة ٢٥٠ مل ثم أكمل الحجم باستخدام الماء المقطر.

٢ - محلول بيروكسيد الهيدروجين H₂O₂ بتركيز 1،0 % .

٣ - مزيج التفاعل حضر من مزج 1 مل من H₂O₂ مع 1 مل من كوايكول. (يحضر انيا)

٤ - قدرت الفعالية الإنزيمية بإضافة ٢ مل من مزيج التفاعل في خلية المطياف الضوئي spectrophotometer ثم أضيف ٠.١ مل من العينة وتمت متابعة التغير في إمتصاص الضوء كل ٣٠ ثانية ولمدة ٣ دقائق عند طول موجي 420nm . وتم حساب فعالية الإنزيم من المعادلة الآتية

$$\frac{\Delta \text{أ قراءة الجهاز} \times 3}{\Delta \text{ن} \times 0.001} = (\text{عدد وحدات الإنزيم / مل})$$

Δ أ: التغير في امتصاص الضوء .

Δ ن: المدة الزمنية المستغرقة للتغير في الامتصاص.

الوحدة الواحدة من الإنزيم (كمية الإنزيم التي تسبب زيادة في إمتصاص الضوء مقدارها ٠.٠١ وحدة في الدقيقة الواحدة عند طول موجي مقداره ٤٢٠ نانوميتر) . تم تقدير فعالية إنزيم البروكسيداز وفقاً للطريقة الموصوفة من قبل (Muftugil، 1985) .

ج- تقدير فعالية إنزيم اوكسيداز متعدد الفينول (وحدة/دقيقة.غرام وزن طري^{-١})

المواد والمحاليل المستخدمة:

١- محلول دارئ فوسفات البوتاسيوم عيارية (٠,٢ مولر) والأس هيدروجيني pH 7

٢- محلول كاتيكول Catechol بتركيز (٢٠ ملليمولر) الذي حضر من إذابة ٠,٢٤٨ غم من الكاتيكول في كمية من محلول فوسفات البوتاسيوم الدارئ وإكمال الحجم إلى ١٠٠ مل .

قيست فعالية إنزيم بولي فينول اوكسيداز باستخدام المطياف الضوئي Spectrophotometer بوضع خليط مكون من ١ مل محلول فوسفات البوتاسيوم الدارئ و ١ مل من المحلول كاتيكول و١ مل من مستخلص الجذور الخام في خلية الجهاز بعد ذلك تم تسجيل التغير الحاصل في امتصاص الضوء عند الطول الموجي ٤٢٠ نانوميتر . وتم حساب فعالية الإنزيم من المعادلة الآتية

من المعادلة الآتية:

$$\frac{\Delta \text{أ قراءة الجهاز} \times 3}{\Delta \text{ن} \times 0.001} = (\text{عدد وحدات الإنزيم / مل})$$

Δ أ: التغير في امتصاص الضوء .

Δ ن: المدة الزمنية المستغرقة للتغيير في الامتصاص.

الوحدة الواحدة من الإنزيم (كمية الإنزيم التي تسبب زيادة في امتصاص الضوء مقدارها ٠,٠١ وحدة في الدقيقة الواحدة عند طول موجي مقداره ٤٢٠ نانوميتر). تم تقدير الفعالية لأنزيم بولي فينول اوكسيديز وفقاً للطريقة الموصوفة من قبل حمزة (٢٠٠٧).

٥-تقدير الفينولات الكلية (ملغرام .غرام وزن طري⁻¹)

استخدمت طريقة الاستخلاص بالميثانول: ماء ٢٠:٨٠ وفق ما ذكره Aberoumand و Deokule (٢٠٠٨) و Chandra وآخرون (٢٠١٤). تم هرس ٠.٥ غم من جنور نبات الحمص بوجود ١٠ مل من محلول الاستخلاص في هاون خزفي لحين الحصول على خليط متجانس وبعد الترشيح من خلال ورق ترشيح اخضع الراشح لعملية الطرد المركزي باستخدام جهاز طرد مركزي بسرعة ٤٠٠٠ دورة/دقيقة⁻¹ لمدة ١٠ دقائق أخذ الراشح وتم حفظه تحت ظروف التجميد لحين الاستخدام

قدرت الفينولات الكلية بطريقة Singleton and Rossir والمستخدم فيها Folin- Ciocalteu Phenol Reagent وكما يلي :

١- يؤخذ ٠.٢ مل من المستخلص الفينولي- الكحولي في أنبوبة اختبار

٢- يضاف له ٠.٦ مل ماء مقطر

٣- يضاف له ٠.١ مل من الدليل Folin-Ciocalteu Reagent

٤- تترك لمدة خمس دقائق في جو المختبر ثم يضاف للخليط ١ مل من ٨% كاربونات الصوديوم وتخلط جيدا بالتحريك وتترك في جو مظلم لمدة نصف ساعة

٥- يكمل الحجم الى ٣ مل بالماء المقطر

١- تقرا الامتصاصية على طول موجي 750nm .

قدرت الفينولات الكلية بالاسقاط على منحني أل Gallic Acid والمحضر بنفس الطريقة بكميات من ٥٠ - ٢٥٠ ميكروغرام مل⁻¹ في المستخلص الكحولي للميثانول. وحسبت بعدها كمية الفينولات (ملغم .غم وزن طري⁻¹).

النتائج والمناقشة

بينت نتائج التشخيص المصلي باستعمال اختبار الاليزا ذو الاحتواء الثلاثي TAS-ELISA لكافة العينات الحقلية التي جلبت من الحقول على وجود فايروس موزايك الخيار نتيجة لظهور اللون الأصفر في حفر العينات الموجبة. اثبت اختبار الاليزا الثلاثية كفاءة في تشخيص فايروس موزايك الخيار في العينات الحقلية وبحساسية عالية ، ويعد من الاختبارات الكفوء في تحديد تركيز الفايروس استنادا الى قيم الامتصاصية. وأستخدم من Arslan و اخرون (٢٠٢٠) في دراسة لتشخيص سبب اعراض الاصفرار الشديد على أوراق النباتات العائلة القرعية (القرع والخيار والرقي) اختبار الاليزا ذو الاحتواء الثلاثي (TAS-ELISA) متبوعا تفاعل البلمرة المتسلسل بالنسخ العكسي (RT-PCR) حيث سجل وجود الفايروس اصفرار القرعيات المحمول باليمن في ١١٧ عينة من اصل ٢٨١ لنباتات الخيار و ٣٠ عينة موجبة من اصل ٩٥ لنباتات الرقي و ٨١ عينة موجبة من اصل ٨٤ من نباتات القرع. واستخدمه Ahsan و اخرون (٢٠٢١) في الباكستان لدراسة التباين الوراثي لعزلات فايروس موزايك الخيار التي تصيب خضراوات البزاليا والسبانخ حيث بينت النتائج أن جميع عزلات فايروس موزايك الخيار التي أحدثت إصابة لخضراوات البزاليا والسبانخ تنتمي إلى المجموعة الفرعية CMV II .

تأثير معاملة شتلات قبل الزراعة بالفطر *T.harzianum T-22* والبكتريا *A. brasilense* وخليطهما في المعايير الخضرية لنباتات الفلفل المصابة بفايروس موزايك الخيار

بينت النتائج في الجدول (١) تأثير معاملة جذور الشتلات لنباتات الفلفل بالبكتريا *A. brasilense* والفطر *T.harzianum T-22* وخليطهما في تحسين المعايير الخضرية لنباتات الفلفل المصابة بالفايروس.

وتحققت افضل النتائج في النباتات التي عوملت جذورها بمعلق البكتريا *A. brasilense* مع كافة المعايير النباتية وكانت قيمها اعلى معنويا حتى مع بقية المعاملات فضلا عن المقارنة حيث كانت قيمتي الوزن الرطب والجاف للمجموع الخضري ١٤.٣٢ و

٤.١١ غم على التوالي مقارنة بقيمة ٩.٤٨ و ٢.٧٥ غم على التوالي في معاملة المقارنة. وكانت قيمتي الوزن الرطب والجاف للمجموع الجذري ١٦.٤٨ و ٥.٤٣ غم على التوالي مقارنة بقيمتي ١٤.٨٩ و ٣.٧٢ غم على التوالي في معاملة المقارنة. وبلغت كمية الكلوروفيل ٢.٠٦٥ (ملغم. غم. وزن رطب^{-١}) مقارنة بقيمة ١.١٨٣ (ملغم. غم. وزن رطب^{-١}) لمعاملة المقارنة فيما بلغت قيمة المساحة الورقية ١٣٣.١٧ سم^٢ مقارنة بقيمة ٩٥.٥١ سم^٢ في معاملة المقارنة.

الجدول (١): تأثير معاملة شتلات الفلفل قبل الزراعة بالبكتريا *A. brasilense*

والفطر *T. harzianum* T-22 وخليطهما في المعايير الخضرية لنباتات الفلفل المصابة بفايروس موزائيك الخيار

المعاملات	المجموع الخصري			المجموع الجذري			كمية الكلوروفيل (ملغم. غم ^{-١} وزن رطب)	المساحة الورقية (سم ^٢)
	الوزن الرطب (غم)	الوزن الجاف (غم)	الوزن الرطب (غم)	الوزن الجاف (غم)	الوزن الرطب (غم)	الوزن الجاف (غم)		
المقارنة	٩.٤٨ ج	٢.٧٥ ج	١٤.٨٩ ب	٣.٧٢ ج	١.١٨٣ ج	٩٥.٥١ ج		
<i>T.harzianum</i> T-22 + CMV	١٢.٤٣ ب	٣.٧٦ ب	١٦.٣١ أ	٥.٨٧ أ	١.٩٩٥ أ	١٣٠.٤ أ		
<i>A. brasilense</i> + CMV	١٤.٣٢ أ	٤.١١ أ	١٦.٤٨ أ	٥.٤٣ أ	٢.٠٦٥ أ	١٣٣.١٧ أ		
<i>A. T.harzianum</i> T-22+ CMV <i>brasilense</i>	١٤.٦٩ ب	٤.١٣ أ	١٦.٦٨ أ	٥.٠٠ ب	١.٦١٣ ب	١٠٨.٧٥ ب		

* المتوسطات ذات الأحرف المتشابهة لكل عمود لا تختلف معنوياً حسب اختبار دنكن متعدد الحدود تحت مستوى احتمال ٥%.

بينت النتائج تفوق معاملة عمر جذور نباتات الفلفل بمعلق البكتريا *A. brasilense* على بقية المعاملات ومعاملة المقارنة في تحسين الصفات النباتية للنباتات المصابة بفايروس موزائيك الخيار مقارنة بنباتات الفلفل المصابة بالفايروس وغير المعاملة بعوامل الاستحثاث.

ويفسر ذلك ان وجود البكتريا *A. brasilense* حول جذور النبات يحفز المقاومة الجهازية للنبات، إضافة الى قدرتها على تثبيت النتروجين الجوي بشكل غير تكافلي، كما ولها أهمية في تحسين نمو النبات من خلال إنتاج المواد المنظمة للنمو التي تؤدي الى زيادة المساحة السطحية وانتشار الجذور. ويؤدي التلقيح بالبكتريا *A. brasilense* الى زيادة انتشار الجذور بالتالي يزيد من امتصاص العناصر الغذائية والماء إذ أن أفرزات جذور هذه النباتات تُهيء وسطاً ملائماً لنموها وفي الوقت نفسه فإن البكتريا تفرز بعض المركبات التي تحسن صفات النمو في النباتات وتحميها من الاصابة بالعديد من مسببات المرضية من خلال المنافسة على المواد العضوية اللازمة للنمو أو عن طريق أفرز مضادات لهذه المسببات (Saharan و Nehra، ٢٠١١، و Abdel Latef و اخرون، ٢٠٢٠). وكذلك تفعيل مسار الاستحثاث في النبات عبر مسار ISR (فهمي، ٢٠٠٦). قد تعزى زيادة المساحة الورقية للنباتات الملقحة بالبكتريا PGPR الى دورها في تحسين خصوبة التربة وزيادة امتصاص العناصر الغذائية من قبل النبات (Yang و اخرون، ٢٠٠٩) وإنتاج اندول حامض الخليك وبعض مركبات الأخرى مثل السايدروفورات التي تساهم في زيادة النمو الخصري للنبات (Dastager و اخرون، ٢٠١١).

تقدير فعالية انزيم البيروكسديز عند معاملة جذور الشتلات

يبين الجدول (٢) تأثير مواعيد المعاملات بعوامل الاستحثاث البكتريا *A. brasilense* والفطر *T. harzianum* T- 22 وخليطهما على فعالية انزيم البيروكسديز في معاملة الشتلات لنباتات الفلفل. حيث بينت النتائج المعاملة بالبكتريا *A. brasilense* على بقية المعاملات وذلك بعد ٣٠ يوم من المعاملة بعامل الاستحثاث اذ بلغت ٣٨٧.١ (وحدة. دقيقة. غم وزن رطب^{-١}) بينما سجلت ادنى مستوى لفاعلية الانزيم في معاملة المقارنة اذ بلغت ١١٨.٩ (وحدة. دقيقة. غم وزن رطب^{-١}). وبالنسبة لتأثير العام لموعد تقييم فاعلية الانزيم حيث بلغت اعلى فاعلية للانزيم بعد ٣٠ يوماً من معاملة النباتات بالفايروس اذ بلغت ٢٤٦.٢ (وحدة. دقيقة. غم وزن رطب^{-١}) وبفرق معنوي عن بقية المواعيد حيث سجلت ادنى مستوى لفاعلية الانزيم بعد ٢٤ ساعة من معاملة النباتات بالفايروس

حيث بلغت ١٤٠.٥٠ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹). اما بالنسبة لتاثير العام لعوامل الاستحثاث تفوق معاملة البكتريا A. *brasilense* حيث بلغت قيمة فاعلية الانزيم ٢٨٥.٨٥ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹) وبفرق معنوي عن بقية المعاملات ، وسجلت ادنى قيمه للانزيم في معاملة المقارنة اذ بلغت ١٠٧.٤٢ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹). الجدول(٢): تاثير المواعيد والمعاملات بالعوامل الاستحثاث على مستوى فاعلية انزيم بيروكسيديز (وحدة . دقيقة⁻¹. غم وزن رطب⁻¹) في شتلات الفلفل

التاثير العام لموعد تقييم فاعلية الانزيم	فاعلية الانزيم	المعاملات	مواعيد تقييم فاعلية الانزيم
د ١٤٠.٥٠	١٠٦.١ ج ط	المقارنة	٢٤ ساعة
	١٤٣ ز ح	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	١٧٦.١ و ح	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	١٣٦.٤ ز ح	<i>A. brasilense</i> + CMV <i>T.harzianum</i> +	
ج ٢٠٢.٩٧	٩٨.١ ط	المقارنة	٧ أيام
	١٩٣.٤ و ز	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	٢٢٦.٢ هـ	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	٢٩٤.٢ ج د	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	
ب ٢٢٢.١	١٠٦.٦ ح ط	المقارنة	١٥ يوم
	١٤٦.٣ ز ح	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	٣٥١ ب	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	٢٨٤ ج د	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	
أ ٢٤٦.٢	١١٨.٩ ح ط	المقارنة	٣٠ يوم
	١٩٣.٤ و ز	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	٣٨٧.١ ا	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	٢٨١ د	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	
	107.42 هـ	المقارنة	التاثير العام لعوامل الاستحثاث
	١٦٩.١٠ ج	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	285.85 أ	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	249.65 ب	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	

*المتوسطات ذات الاحرف المتشابهه لكل عمود لا تختلف معنويا حسب اختبار دنكن متعدد الحدود تحت مستوى احتمال ٥%.

تقدير فاعلية انزيم اوكسيديز متعدد الفينول عند معاملة جذور الشتلات

يبين الجدول (٣) تفوق المعاملة بالفطر *T. harzianum* T-22 على معاملة المقارنة بعد ٣٠ يوم من المعاملة بالفايروس حيث بلغت فاعلية الانزيم ٣٣٤.٣٧ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹) وبفارق معنوي عن بقية المعاملات بينما سجلت ادنى مستوى لفاعلية الانزيم في معاملة المقارنة اذ بلغت ١١٠.٥٨ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹).

وبالنسبة لتاثير العام لموعد تقييم فاعلية الانزيم حيث بلغت اعلى فاعلية للانزيم بعد ٣٠ يوما من معاملة النباتات بالفايروس اذا بلغت ٢٥٧.٨٤ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹) وبفرق معنوي عن بقية المواعيد حيث سجلت ادنى مستوى لفاعلية الانزيم بعد ٢٤ ساعة من معاملة النباتات بالفايروس حيث بلغت ١٦٣.٠٤ (وحدة دقيقة.غم وزن رطب⁻¹).

اما بالنسبة لتاثير العام لعوامل الاستحثاث حيث تفوق معاملة البكتريا *A. brasilense* حيث بلغت قيمة فاعلية الانزيم ٢٨٦.٣٢ (وحدة.دقيقة.غم وزن رطب⁻¹) وبفرق معنوي عن بقية المعاملات ، وسجلت ادنى قيمه للانزيم في معاملة المقارنة اذ بلغت ١٠٠.٩٨ (وحدة.دقيقة.غم وزن رطب⁻¹). الجدول رقم (٣) : تاثير المواعيد والمعاملات بالعوامل الاحيائية على مستوى فاعلية انزيم الاوكسيداز متعدد الفينول (وحدة.دقيقة.غم وزن رطب⁻¹) عند معاملة جذور الشتلات الفلفل

التاثير العام لموعد تقييم فاعلية الانزيم	المعاملات	مواعيد تقييم فاعلية الانزيم
١٦٣.٠٤ د	المقارنة	٢٤ ساعة
	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	<i>A. brasilense</i> + CMV <i>T.harzianum</i> +	
١٩٩.٤١ ج	المقارنة	٧ أيام
	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	
٢٣٦.٢٠ ب	المقارنة	١٥ يوم
	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	
٢٥٧.٨٤ أ	المقارنة	٣٠ يوم
	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	
	المقارنة	التاثير العام لعوامل الاستحثاث
	<i>T.harzianum</i> + CMV	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	

الموسومات ذات الأحرف المتشابهة لكل عمود لا تختلف معنوياً حسب اختبار دنكن متعدد الحدود تحت مستوى احتمال ٥%.

التقدير الكمي للفينولات الكلية عند معاملة جذور الشتلات

تبين النتائج في جدول(٤) تفوق النباتات المعاملة بخليط عملي الاستحثاث اذ بلغت ٤.٧٢ (ملغم.غم وزن رطب⁻¹) وبفرق معنوي عن بقية المعاملات بعد ٣٠ يوم من تلقيح النبات بالفايروس بينما سجلت ادنى مستوى للفينولات بمعاملة المقارنة اذ بلغت ١.٢ (ملغم.غم وزن رطب⁻¹).

وبالنسبة لتاثير العام لموعد تقييم الفينولات حيث بلغت اعلى فاعلية لها بعد ٣٠ يوما من معاملة النباتات بالفايروس اذ بلغت ٢.٥٢ (ملغم.غم وزن رطب⁻¹) وبفرق معنوي عن بقية المواعيد حيث سجلت ادنى مستوى للفينولات بعد ٢٤ ساعة من معاملة النباتات بالفايروس حيث بلغت ١.٦٧ (ملغم.غم وزن رطب⁻¹) .

اما بالنسبة لتاثير العام لعوامل الاستحثاث حيث تفوق معاملة الخليط حيث بلغت مستوى الفينولات ٣.٠٧ (ملغم.غم وزن رطب¹) وبفرق معنوي عن بقية المعاملات ، وسجلت ادنى مستوى للفينولات في معاملة المقارنة اذ بلغت ١.١٥ (وحدة.دقيقة.غم وزن رطب¹). الجدول رقم (٤) : تاثير المواعيد والمعاملات بالعوامل الاحيائية على محتوى الفينولات الكلي (ملغم. غم وزن رطب¹- عند معاملة جذور شتلات الفلفل

مواعيد تقييم فاعلية الانزيم	المعاملات	فاعلية الانزيم	التاثير العام لموعد تقييم فاعلية الانزيم
٢٤ ساعة	المقارنة	1.05 و	١.٦٧ ج
	<i>T.harzianum</i> + CMV	١.٦٦ د	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	٢.٠٢ ج د	
	<i>A. brasilense</i> + CMV <i>T.harzianum</i> +	٢.٣٤ ب ج	
٧ ايام	المقارنة	١.١٧ هـ	١.٩٠ ب
	<i>T.harzianum</i> + CMV	١.٧ د	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	٢.٢ ب د	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	٢.٥٣ ب ج	
١٥ يوم	المقارنة	١.١٩ هـ	١.٩٩ ب
	<i>T.harzianum</i> + CMV	١.٨٢ ج د	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	٢.٢٥ ب ج	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	٢.٧ ب	
٣٠ يوم	المقارنة	١.٢ هـ	٢.٥٢ أ
	<i>T.harzianum</i> + CMV	١.٩ ج د	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	٢.٢٩ ب ج	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	٤.٧٢ أ	
التاثير العام لعوامل الاستحثاث	المقارنة	١.١٥ د	
	<i>T.harzianum</i> + CMV	١.٧٧ ج	
	<i>A. brasilense</i> + CMV	٢.١٩ ب	
	<i>T.harzianum</i> + <i>A. brasilense</i> + CMV	٣.٠٧ أ	

*المتوسطات ذات الأحرف المتشابهة لكل عمود لا تختلف معنوياً حسب اختبار دنكن متعدد الحدود تحت مستوى احتمال ٥%.

اكادت نتائج الدراسة تفوق عامل الاستحثاث البكتريا *Azospirillum brasilense* في معاملة غمر جذور الشتلات قبل العدوى بفايروس موزائيك الخيار . وقد بينت النتائج وجود زيادة في فاعلية كل من انزيم البيروكسيدز وانزيم اوكسيدز متعدد الفينول و زيادة في كميات الفينولات الكلية حيث اقترنت تلك الزيادة مع زيادة مستوى فاعلية انزيمي بيروكسيدز واوكسيدز متعدد الفينول نتيجة للمعاملة بعامل الاستحثاث البكتريا *A.brasilense* و الفطر *T.harizanium* في نباتات الفلفل المصابة بفايروس موزائيك الخيار ، وتعد هذه الانزيمات احد عناصر نظام الدفاع المستحث عند تعرض النبات للإصابة بالمسببات المرضية وتلعب دورا في الدفاعات النباتية وفي عملية البناء. اشار Kandan واخرون (٢٠٠٢) الى فاعلية معاملة نباتات الطماطة بعدة عزلات من البكتريا

P. fluorescens في زيادة فعالية الاوكسيدز متعدد الفينول في اوراق النباتات بعد التلقيح بفايروس الذبول المتبقع في الطمطة بمدة ٢٤ ساعة مقارنة بالنباتات غير المعاملة ، وارتفعت فعالية الانزيم بشكل أكبر وظل بشكل ملحوظ أعلى لغاية ١٦٨ ساعة بعد التلقيح.

وذكر Kumar وآخرون (٢٠١٦) ان استخدام البكتريا *P. lentimorbus* B-30488 كمعاملة سقي لنباتات التبغ قل بشكل ملحوظ من ضراوة فايروس موزائيك الخيار وادى الى انخفاض في مستوى تراكم الفايروس في خلايا الاوراق المعاملة بمقدار الثلث عن معاملة المقارنة إضافة الى زيادة مستوى فعالية انزيم الاوكسيدز متعدد الفينول .

وأشار القواس (٢٠١٨) ان معاملة نباتات الفلفل بالبكتريا المعززة لنمو النبات PGPR أدى الى زيادة في نشاط انزيم البيروكسيدز حيث سجل زيادة في نشاط انزيم البيروكسيدز في نباتات المعاملة بالبكتريا *B. subtilis* FZB27 بنسبة ٢١.٧% وفي نباتات الفلفل الملقة بفايروس موزائيك الخيار والمعاملة بالبكتريا *B. subtilis* FZB27 بواقع ٢٨.٢٦% . وذكرت معلا وآخرون (٢٠٢٠) ان معاملة نباتات الفلفل بالبكتريا *B. subtilis* FZB27 ادت الى تخفيض المقاومة الجهازية ضد فايروس موزائيك الخيار والتي انعكست في خفض معنوي لشدة الإصابة وزيادة فعالية انزيم البيروكسيدز .

وأشار Al-Zahrani وآخرون (٢٠١٨) الى حدوث تراكم بالمركبات الفينولية في نبات عين البزون المصابة بفايروس موزائيك الخيار عند معاملتها بالبكتريا *B. subtilis* *B. pumilus* حيث ظهرت زيادة معنوية عالية في الفينولات والفلافونويدات في النباتات المصابة والسليمة وكان تراكم الفينولات والفلافونويدات أقل في النباتات السليمة مقارنة بالنباتات المصابة بالفايروس وهذه المركبات من نواتج الايض الثانوي المهمة الموجودة في النباتات وتمتلك أنشطة عالية كمضادات أكسدة والتي يمكن أن تساعد في كبح شدة المرض وادى استخدام البكتريا الى استحثاث انتاج هذه المركبات مما أدى الى خفض شدة الإصابة بالمرض بنسبة ٨٥.١٨% . وهذا يتفق مع ما ذكره Kingkampang في (٢٠٢٠) زيادة في محتوى نباتات الفلفل من المركبات الفينولية الكلي في الأسبوع الثاني بعد تلقيح النباتات بفايروس تجعد واصفرار اوراق الفلفل.

المصادر

- حمزة، سروه رمضان (٢٠٠٧) دراسة خصائص الاوكسيدز متعدد الفينول المعزول من بعض الفواكه والخضار ودراسة تأثير بعض العمليات التصنيعية على استقراره . رسالة ماجستير – كلية الزراعة – جامعة الموصل .
- فهمي ، فكري جلال محمد (٢٠٠٦) علم الفايروسات النباتية *Phytovirology* . دار الكتب العلمية للنشر والتوزيع ، مصر ٢٢٤ صفحة .
- قاسم ، نبيل عزيز و نضال يونس محمد ال و مراد سعاد يحيى محمد و هبة عبدالله احمد (٢٠١٠). تأثير الإصابة المشتركة بفايروس موزائيك الخيار والذبول الفيوزاريومي على الفلفل. مجلة زراعة الرافدين، لمجلد (٣٨) العدد (ملحق ٢).
- القواس ، حنان نادر (٢٠١٨) دراسة تأثير بعض السلالات من بكتريا الجذور المحسنة لنمو النبات PGPR في تحفيز المقاومة الجهازية ضد فايروس موزائيك الخيار على نبات البندورة في الزراعة المحمية. جامعة تشرين كلية الهندسة الزراعية قسم وقاية النبات أطروحة دكتوراه.
- معلا ، مي و احمد احمد و عمر حمودي و عماد داود إسماعيل (٢٠٢٠) تأثير السلالة البكتيرية *Bacillus subtilis* FZB27 في تحفيز المقاومة الجهازية في نبات الفليفلة إزاء فايروس موزائيك الخيار (CMV) تحت ظروف الزراعة المحمية . المجلة السورية للبحوث الزراعية ٧(٤) ٤٣٣-٤٤٥ .
- الياسري، حوراء إسماعيل عباس و فضل عبد الحسين الفضل و عبدالله عبيس الحاتمي (٢٠١٦) استحثاث المقاومة الجهازية في نبات الخيار *Cucumis sativus*L. ضد فايروس موزائيك الخيار CMV باستخدام بعض أنواع العوامل الحيوية البكتيرية. مجلة الكوفة للعلوم الزراعية ٨ (٤): ٤٩-٨٥ .
- الراوي، خاشع محمود وعبد العزيز محمد خلف الله (٢٠٠٠). تصميم وتحليل التجارب الزراعية ، جامعة الموصل ، وزارة التعليم العالي والبحث العلمي ، جمهورية العراق

- Abdel Latef, A. A. H., Abu Alhmad, M. F., Kordrostami, M., Abo-Baker, A. B. A. E., & Zakir, A. (2020). Inoculation with *Azospirillum lipoferum* or *Azotobacter chroococcum* reinforces maize growth by improving physiological activities under saline conditions. *Journal of Plant Growth Regulation*, 39(3) :1293-1306.

- **Aberoumand, A., & Deokule, S. S. (2008).** Comparison of phenolic compounds of some edible plants of Iran and India. *Pakistan Journal of Nutrition*, 7(4):582-585.
- **Ahsan, M., Ashfaq, M., Riaz, H., Khan, Z., Hamza, M. Z., & Asad, Z. (2021).** Genetic diversity and molecular characterization of Cucumber mosaic cucumovirus (CMV) subgroup II infecting Spinach (*Spinacia oleracea*) and Pea (*Pisum sativum*) in Pothwar region of Pakistan. *Brazilian Journal of Biology*, 83
- **Al-Zahrani, H. S. M., Elbeshehy, E. K. F., Aldhebani, A. Y., & Elbeaino, T. (2018).** Effect of Cucumber mosaic virus (CMV) infection on antineoplastic alkaloids from periwinkle (*Catharanthus roseus* L.) cultured in the Mecca region and resistance induction by plant-growth-promoting rhizobacteria (PGPR). *Biotechnology & Biotechnological Equipment*, 32(1), 49-57.
- **Arslan, S., Yardimci, N., & Kilic, H. (2020).** Serological and molecular characterization of the cucurbit aphid-borne yellows virus affecting cucurbits in Southern Turkey. *Fresenius Environ Bull*, 29(9) :7239-7245.
- **Benítez, T., Rincón, A. M., Limón, M. C., & Codon, A. C. (2004).** Biocontrol mechanisms of *Trichoderma* strains. *International microbiology*, 7(4) :249-260.
- **Clark, M. F., & Adams, A. N. (1977).** Characteristics of the microplate method of enzyme-linked immunosorbent assay for the detection of plant viruses. *Journal of general virology*, 34(3), 475-483.
- **Dastager, S. G., Deepa, C. K., & Pandey, A. (2011).** Plant growth promoting potential of *Pantoea agglomerans* in cowpea (*Vigna unguiculata* (L.) Walp.). *Applied Soil Ecology*, 49, 250-255
- **Delgado-Martín, J., Garcia, L. R., Janssen, D., & Velasco, L. (2022).** Exogenous application of dsRNA for the control of viruses in cucurbits. *bioRxiv*
- **Harman, G. E., Howell, C. R., Viterbo, A., Chet, I., & Lorito, M. (2004).** *Trichoderma* species—opportunistic, avirulent plant symbionts. *Nature reviews microbiology*, 2(1) :43-56.
- **Kandan, A., Commare, R. R., Nandakumar, R., Ramiah, M., Raguchander, T., & Samiyappan, R. (2002).** Induction of phenylpropanoid metabolism by *Pseudomonas fluorescens* against tomato spotted wilt virus in tomato. *Folia microbiologica*, 47(2) :121-129.
- **Kingkampang, H., Teerarak, M., Kramchote, S., Techawongstien, S., & Suwor, P. Phenols and peroxidase activity in Pepper yellow leaf curl Thailand virus (PepYLCThV) resistant and susceptible chili (*Capsicum annuum* L.) genotypes. *International Journal of Agricultural Technology* . 16(4):845-854.**
- **Knudson, L. L., Tibbitts, T. W., & Edwards, G. E. (1977).** Measurement of ozone injury by determination of leaf chlorophyll concentration. *Plant physiology*, 60(4) :606-608.
- **Kumar, S., Chauhan, P. S., Agrawal, L., Raj, R., Srivastava, A., Gupta, S., ... & Nautiyal, C. S. (2016).** *Paenibacillus lentimorbus* inoculation enhances tobacco growth and attenuates the virulence of Cucumber mosaic virus. *PLoS One*, 11(3), e0149980.
- **Lenin, G., & Jayanthi, M. (2012).** Indole acetic acid, gibberellic acid and siderophore production by PGPR isolates from rhizospheric soils of *Catharanthus roseus*. *Int J Pharmacy Biol Arch*, 3, 933-8.
- **Pieroza Junior, C., & Kawakami, J. (2013).** Efficiency of the leaf disc method for estimating the leaf area index of soybean plants. *Acta Scientiarum Agronomy*, 35(4), 487-493.
- **Pitotti, A., Elizalde, B. E., & Anese, M. (1994).** Effect of caramelization and Maillard reaction products on peroxidase activity. *Journal of Food Biochemistry*, 18(6): 445-457.

- **Saharan, B. S., & Nehra, V. (2011).** Plant growth promoting rhizobacteria: a critical review. *Life Sci Med Res*, 21(1), 30.
- **Sastry, K. S., & Zitter, T. A. (2014).** Management of virus and viroid diseases of crops in the tropics. In *Plant virus and viroid diseases in the tropics* (pp. 149-480). Springer, Dordrecht.
- **Woo, S. L., Scala, F., Ruocco, M., & Lorito, M. (2006).** The molecular biology of the interactions between *Trichoderma* spp., phytopathogenic fungi, and plants. *Phytopathology*, 96(2): 181-185.
- **Yang, J., Kloepper, J. W., & Ryu, C. M. (2009).** Rhizosphere bacteria help plants tolerate abiotic stress. *Trends in plant science*, 14(1), 14.