



Evaluation of *Ruta graveolens* Extract as a Natural Fungicide against *Alternaria alternata*

Abu Bakr Alzahaf^{1*}, Gazala I. F Saad²

¹ Department of Botany, Faculty of Science, University of Tobruk, Tobruk, Libya

² Department of Plant Protection, Faculty of Agriculture, Omar Al-Mukhtar University,
Al-Bayda, Libya

تقييم مستخلص نبات السذاب (*Ruta graveolens*) كمبيد فطري طبيعي ضد فطر *Alternaria alternata*

أ. بوبكر سليمان الزحاف^{1*}، د. غزالة ابراهيم فضيل²

¹ قسم علم النبات، كلية العلوم، جامعة طبرق، طبرق، ليبيا

² قسم وقاية النبات، كلية الزراعة، جامعة عمر المختار، البيضاء، ليبيا

*Corresponding author: abubakr.sulaiman@tu.edu.ly

Received: November 30, 2025

Accepted: February 19, 2026

Published: March 03, 2026

Abstract

This study was conducted at the Department of Plant Production Technology, Higher Institute of Agricultural Technologies, Derna, to evaluate the inhibitory effect of *Ruta graveolens* leaf extract on the biological growth of *Alternaria alternata*, the causal agent of Alternaria leaf spot disease on citrus leaves. The results, obtained by applying the inhibition percentage equation, revealed significant differences among treatments in terms of mean inhibition rates. The highest inhibition percentages were recorded in the nano-formulated treatments, followed by the other treatments in suppressing the germination of *Alternaria alternata*. The nano alcoholic extract exhibited an inhibition rate of 84.29%, while the nano aqueous extract showed an inhibition rate of 78.87%, compared with the other treatments that resulted in lower inhibition percentages. Statistical analysis using analysis of variance (ANOVA) at a significance level of 0.05 indicated significant differences between the treatments and the control. However, no significant differences were observed between the aqueous and alcoholic extracts. Overall, the nano-formulated treatments demonstrated a higher inhibitory effect compared to the other treatments.

Keywords: *Ruta graveolens*; *Alternaria alternata*; antifungal activity; plant extract; nano-extract; citrus diseases.

المخلص

أجريت هذه الدراسة في قسم تقنية الإنتاج النباتي بالمعهد العالي للتقنيات الزراعية - درنة، بهدف تقييم التأثير التثبيطي لمستخلص أوراق نبات الفيجل (السذاب) على النمو الحيوي لفطر *Alternaria alternata* المسبب لمرض التبقع الألترناري على أوراق أشجار الحمضيات. أظهرت النتائج، عند تطبيق معادلة تقدير نسبة التثبيط، وجود اختلافات واضحة بين المعاملات في متوسط نسبة التثبيط. وقد سُجلت أعلى نسبة تثبيط في المعاملات النانوية، تلتها المعاملات الأخرى في الحد من إنبات الفطر *Alternaria alternata*. حيث بلغ معدل التثبيط في المنقوع الكحولي النانوي 84.29%، وفي المنقوع المائي 78.87%، مقارنةً بالمعاملات الأخرى التي أظهرت نسبة تثبيط أقل. كما بينت نتائج التحليل الإحصائي باستخدام اختبار تحليل التباين (ANOVA) عند مستوى معنوية 0.05 وجود فروق معنوية بين المعاملات ومعاملة المقارنة (الكنترول)، في حين لم تُسجل فروق معنوية بين المستخلصين المائي والكحولي. وأظهرت المعاملات النانوية تأثيرًا تثبيطيًا أعلى مقارنةً ببقية المعاملات.

الكلمات المفتاحية: التبقع الألترناري علي الحمضيات، نبات السذاب (*Ruta graveolens*)؛ فطر *Alternaria alternata*؛ نشاط مضاد للفطريات (مستخلص نباتي؛ مستخلص نانوي).

المقدمة :

يُعد فطر *Alternaria alternata* من الفطريات الخيطية التابعة لشعبة الفطريات الزقية (Ascomycetes) ، ويتميز بقدرته على التواجد في صور بيئية متعددة، إذ يوجد كممرض نباتي (pathogen) ، ومتعايش داخلي (endophyte) داخل أنسجة النباتات، إضافة إلى وجوده في التربة ككائن رمي (saprophyte) (DeMers, 2022). وينتمي هذا الفطر إلى جنس *Alternaria* ، وهو جنس عالمي الانتشار من الفطريات الناقصة

(Deuteromycetes) ، حيث ينتشر في بيئات متنوعة تشمل التربة، والهواء، والنباتات، وكذلك البيئات الداخلية، ويضم عددًا كبيرًا من الأنواع الرمية والمسببة للأمراض.

يعتمد التصنيف التقليدي لأنواع جنس *Alternaria* بشكل أساسي على الصفات المورفولوجية للأبواغ الكونيدية (conidial spores)، وبدرجة أقل على ارتباطها بالعائل النباتي وخصائصها الكيميائية الحيوية. وقد أدت الدراسات التطورية الحديثة إلى إحداث تغييرات جوهرية في التصنيف المنهجي لهذا الجنس، حيث تم رفع 26 فرعًا تطوريًا (clades) إلى مستوى تصنيفي أدنى من الجنس، عُرف باسم الأقسام (sections)، مما ساهم في تحسين الفهم التصنيفي والعلاقاتي لأنواع *Alternaria* (Lawrence et al., 2016). وتشمل هذه الأقسام معظم الأنواع ذات تعاقب الأبواغ الكونيدية، بما في ذلك العديد من مسببات الأمراض النباتية المهمة، إضافة إلى أنواع ذات أهمية صحية للإنسان ومسببات تلف ما بعد الحصاد. وعلى الرغم من أن غالبية أنواع *Alternaria* تُعد رمية وتلعب دورًا مهمًا في تحلل المواد العضوية، إلا أن عددًا كبيرًا منها يعيش كمتعايش داخلي داخل أجزاء مختلفة من المحاصيل الزراعية مثل الأوراق، والبذور، والثمار (Thomma et al., 2003). وفي حالات أقل، قد تكون بعض الأنواع مسببة لأمراض الحيوانات والإنسان، حيث تؤدي إلى التهابات، وتسممات، وأمراض تحسسية مختلفة (Woudenberg et al., 2015).

تشير الدراسات إلى أن الفطريات المسببة لأمراض النباتات تؤدي إلى انخفاض جودة المحاصيل وإنتاجيتها، ويُعد مرض التبقع الألترناري من أهم الأمراض الفطرية التي تصيب العديد من النباتات الاقتصادية، بما في ذلك أشجار الحمضيات. وقد تم توثيق ظهور هذا المرض لأول مرة في أستراليا عام 1903، ثم انتشر لاحقًا في عدة دول حول العالم. ويُعد فطر *Alternaria alternata* المسبب الرئيس لهذا المرض، حيث توجد منه أنماط مختلفة تصيب النباتات والحمضيات، ويُميز بينها بناءً على قدرتها على إنتاج سموم متخصصة للمضيف (Host-Specific Toxins, HSTs) وتظهر أعراض المرض على هيئة بقع تتدرج ألوانها من البني إلى الأسود وبأحجام متفاوتة على الأوراق والفروع والثمار، وتبدأ هذه الأعراض في الظهور خلال 24 ساعة من حدوث العدوى، ثم تستمر الآفات في التوسع، مما يؤدي إلى تدمير مساحات واسعة من الأنسجة النباتية نتيجة التأثير السمي للفطر (de Souza et al., 2009).

وفي ظل الاعتماد المتزايد على المبيدات الكيميائية لمكافحة الأمراض الفطرية وما يرافق ذلك من آثار سلبية على البيئة وصحة الإنسان، اتجهت العديد من الدراسات الحديثة إلى البحث عن بدائل طبيعية وأمنة، ومن أبرزها استخدام المستخلصات النباتية ذات النشاط الحيوي. ويُعد نبات الفيجل (*Ruta graveolens*) من النباتات الطبية والعطرية المعروفة منذ القدم، وينتمي إلى الفصيلة السذابية (Rutaceae). ويتميز هذا النبات باحتوائه على مجموعة واسعة من المركبات الفعالة حيويًا مثل الفلافونويدات، والفلافونيدات، والزيوت الطيارة، والتي أظهرت نشاطًا مضادًا للميكروبات والفطريات في العديد من الدراسات. وقد بينت أبحاث سابقة أن مستخلصات *Ruta graveolens* تمتلك قدرة تثبيطية ملحوظة ضد عدد من الفطريات الممرضة للنبات، مما يجعلها مرشحًا واعدًا للاستخدام كمبيد فطري طبيعي.

قد أسهمت المبيدات الكيميائية التقليدية في الحد من انتشار العديد من الأمراض والآفات التي تصيب المحاصيل الزراعية، وساعدت في تحسين الإنتاج الزراعي. إلا أن الاستخدام الواسع والمكثف لهذه المبيدات أدى إلى ظهور آثار سلبية بيئية وصحية خطيرة، من أبرزها تلوث التربة والمياه وتراكم متبقيات المبيدات في المنتجات الغذائية، مما يشكل خطرًا على صحة الإنسان والحيوان (Raee et al., 2021). وقد أدى ذلك إلى تحفيز الباحثين للاهتمام بالبحث عن بدائل فعالة وأكثر أمانًا لمكافحة الآفات الزراعية، تساهم في تقليل الأضرار البيئية والحفاظ على صحة المستهلك.

وفي هذا الإطار، اتجهت العديد من الدراسات إلى اعتماد أساليب مكافحة العضوية، التي تُعد أحد النظم الزراعية المستدامة المعتمدة على استخدام مواد طبيعية وأمنة للحد من الآفات النباتية، مع تحسين التنوع البيولوجي وصحة التربة وتقليل المخاطر الصحية. ومع ذلك، تواجه المكافحة العضوية بعض التحديات، من أبرزها محدودية فعاليتها في بعض الحالات وارتفاع تكاليفها مقارنة بالمبيدات الكيميائية التقليدية (Lechenet et al., 2014).

أظهرت الدراسات أن المستخلصات النباتية يمكن استخدامها كمبيدات حيوية بديلة، نظرًا لاحتوائها على مركبات طبيعية فعالة ضد الآفات النباتية، إلى جانب كونها أقل ضررًا على البيئة وصحة الإنسان. وتشمل هذه المستخلصات المائية والكحولية التي أثبتت فعاليتها بدرجات متفاوتة في مكافحة العديد من مسببات الأمراض النباتية (Raee et al., 2021). ومن بين هذه النباتات، يحظى نبات السذاب أو الفيجل (*Ruta graveolens*) باهتمام بحثي متزايد، وهو نبات عطري معمر ينتمي إلى الفصيلة السذابية

(Rutaceae)، يعود موطنه الأصلي إلى منطقة البحر الأبيض المتوسط، ويُزرع في مناطق مختلفة من العالم. وقد استُخدم هذا النبات طبيًا منذ القدم لاحتوائه على مجموعة متنوعة من المركبات الكيميائية النشطة حيويًا التي تسهم في خصائصه الطبية والبيولوجية.

يحتوي مستخلص نبات الفيجل على مركبات كيميائية متعددة تختلف باختلاف جزء النبات المستخدم وطريقة الاستخلاص، وتشمل بشكل رئيسي الكومارينات، والقلويدات، والفلافونويدات، والزيوت الطيارة. وتُعد هذه الزيوت مسؤولة عن الرائحة المميزة للنبات، كما يُعتقد أنها تسهم في خصائصه المضادة للميكروبات والطاردة للحشرات. وتُظهر هذه المركبات مجتمعة أنشطة بيولوجية متعددة، من بينها النشاط المضاد للبكتيريا والمضاد للفطريات والمضاد للالتهابات، إضافة إلى خصائصها المضادة للأكسدة ومضادة للتشنج. ومع ذلك، أشارت بعض الدراسات إلى أن مركبات الفورانوكومارينات قد تُظهر تأثيرات سامة أو ضوئية عند استخدامها بتركيزات مرتفعة، مما يستدعي الحذر عند توظيف مستخلصات الفيجل. (Reyes-Vaquero et al., 2021)

وقد ثبت أن لمستخلصات *Ruta graveolens* نشاطاً بيولوجياً فعالاً ضد العديد من الفطريات الممرضة للنبات، ويُعزى هذا النشاط إلى تراكم مركبات فعالة مثل القلويدات، والتربينات، والأحماض الدهنية، وغيرها من المركبات الثانوية ذات التأثير الحيوي. (Reyes-Vaquero et al., 2021)

وفي سياق تطوير بدائل طبيعية للمبيدات الكيميائية، ازداد الاهتمام باستخدام مكافحة الحيوية وتطوير عوامل طبيعية مضادة للفطريات، ومن أبرزها الزيوت الأساسية (Essential Oils, EOs) النباتية، نظراً لخصائصها المضادة للميكروبات. وقد أُشير إلى أن هذه الزيوت معترف بها بشكل عام على أنها آمنة للاستهلاك البشري من قبل إدارة الغذاء والدواء الأمريكية. (da Rocha Neto et al., 2019) (FDA) وتتكون الزيوت الأساسية من خليط كيميائي معقد يضم ما بين 20 إلى 60 مركباً، من بينها التربينات، والتربينويدات، والكومارينات، ومشتقات الفينيل بروبانويد، والتي تسهم مجتمعة في فعاليتها الحيوية (Grande Tovar and Delgado-Ospina, 2019).

ويُعد التعقيد الكيميائي للمستخلصات النباتية ميزة إضافية، حيث تعمل المركبات المختلفة بتأثير تآزري أو تكاملي يساهم في تثبيط نمو الفطريات المسببة للأمراض النباتية، مما يجعلها مرشحة واعدة للاستخدام كمبيدات فطرية طبيعية، خاصة في مكافحة الإصابات الفطرية بعد الحصاد. (Karpinski et al., 2020)

اقترحت عدة دراسات آليات متعددة لعمل الزيوت الأساسية كمضادات للفطريات، من بينها تسرب محتويات السيتوبلازم، والتحلل الخلوي وموت الخلايا، وتعديل الطبقة الثنائية للغشاء الخلوي، وإحداث تلف شديد في الغشاء السيتوبلازمي، إضافة إلى تثبيط التخليق الحيوي للإرجوستيرول وتعطيل سلامة الغشاء. كما يمكن للزيوت الأساسية التأثير على استقلاب الطاقة من خلال تثبيط بعض الإنزيمات الميتوكوندرية مثل ATPase ونازعة هيدروجين المالات. (Zeng et al., 2015) وتشمل آليات أخرى تقليل تنظيم الجينات المرتبطة بالنمو والتكاثر، وإحداث إجهاد تأكسدي، وأكسدة الدهون داخل الخلايا الفطرية. (D'Agostino et al., 2023). وقد تختلف درجة الفعالية المضادة للفطريات للزيوت الأساسية ومكوناتها تبعاً لاختلاف تركيبها الكيميائي. (Nazzaro et al., 2017)

وأشارت بعض الدراسات إلى أن الزيت الأساسي لنبات السذاب (*Ruta graveolens essential oil*) قد يُمثل بديلاً واعدًا في حفظ المنتجات الزراعية بعد الحصاد، نظراً لنشاطه المضاد للفطريات وقدرته على الحد من نمو مسببات التلف. (Oliva et al., 2003).

مشكلة البحث

يُعد الاستخدام المفرط والعشوائي للمبيدات الزراعية من أبرز المشكلات التي تواجه القطاع الزراعي، حيث يؤدي إلى التلوث البيئي وتراكم متبقيات المبيدات في المنتجات الغذائية، مما يسبب آثاراً سمية ضارة على صحة الإنسان والحيوان. وانطلاقاً من ذلك، تبرز الحاجة إلى البحث عن بدائل طبيعية وآمنة وفعالة لمكافحة الأمراض النباتية، بما يساهم في تقليل الاعتماد على المبيدات الكيميائية والحد من آثارها السلبية.

مواد وطرق البحث (Materials and Methods)

جمع العينة النباتية

تم جمع عينة أوراق نبات الفيجل (السذاب) (*Ruta graveolens*) (من أحد المزارع الواقعة بمنطقة الفتاح بمدينة درنة - ليبيا). جرى تنظيف العينات من الأتربة والشوائب، ثم جُففت في درجة حرارة الغرفة بعيداً عن أشعة الشمس المباشرة. بعد ذلك، تم طحن الأوراق المجففة باستخدام مطحنة كهربائية للحصول على مسحوق ناعم استُخدم في تحضير المستخلصات النباتية لأغراض الدراسة.

طرق تحضير المستخلصات النباتية.

1. تحضير المستخلص المائي

تم تحضير المستخلص المائي وفقاً للطريقة الموصوفة من قبل (Ahmad *et al.*, 1998)، مع بعض التعديلات. حيث تم وزن 20 غم من مسحوق أوراق نبات الفيجل ومزجها مع 400 مل من الماء المقطر داخل دورق حجمي بسعة 1000 مل. ثم وُضع الخليط في حمام مائي هزاز عند درجة حرارة 40°م لمدة 24 ساعة. بعد ذلك، تم ترشيح المعلق باستخدام عدة طبقات من الشاش الطبي للتخلص من الرواسب النباتية، ثم عُقم المستخلص باستخدام مرشح ميليوري (Millipore filter) بقطر مسام 0.22 ميكرومتر. حُفظ الراشح في أوعية معقمة ومحكمة الإغلاق داخل الثلاجة عند درجة حرارة 4°م لحين الاستخدام (Khanzada *et al.*, 2006).

2. تحضير المستخلص الكحولي

تم تحضير المستخلص الكحولي بالاعتماد على ما ورد في الدراسات السابقة (Ahmad *et al.*, 1998; Khanzada *et al.*, 2006)، باستخدام كحول الإيثانول بتركيز 95%. حيث أتبعنا نفس الخطوات المتبعة في تحضير المستخلص المائي، مع استبدال الماء المقطر بالإيثانول كمذيب لاستخلاص المركبات الفعالة من مسحوق أوراق نبات الفيجل.

3. تحضير المستخلص النانوي

تم تحضير الجسيمات النانوية من الفضة باستخدام المستخلصات النباتية (المائية والكحولية) كنواقل حيوية مختزلة. حيث أُضيف 1 مل من محلول نترات الفضة بتركيز 0.1 مليمولار إلى 99 مل من المحلول القياسي لكل من المستخلص المائي والمستخلص الكحولي المحضرين مسبقاً. تُرك المزيج في درجة حرارة الغرفة مع المراقبة المستمرة، إلى أن لوحظ تغير لون المحلول إلى اللون البني، والذي يُعد مؤشراً على تكوّن جسيمات الفضة النانوية (شكل 1).

4. تحضير الوسط الغذائي (Potato Dextrose Agar, PDA)

تم تحضير الوسط الغذائي PDA وفقاً لتعليمات الشركة المصنعة (OXOID) المدونة على العبوة، حيث أُذيب 65 غم من الوسط الغذائي الجاهز في 1000 مل من الماء المقطر. بعد ذلك، تم تعقيم الوسط باستخدام جهاز التعقيم بالبخار (Autoclave) عند درجة حرارة 121°م وضغط 15 رطل/بوصة² لمدة تتراوح بين 15 و 20 دقيقة، ثم تُرك ليبرد قبل الاستخدام.

5. اختبار تأثير مستخلص أوراق الفيجل على نمو الفطر الممرض

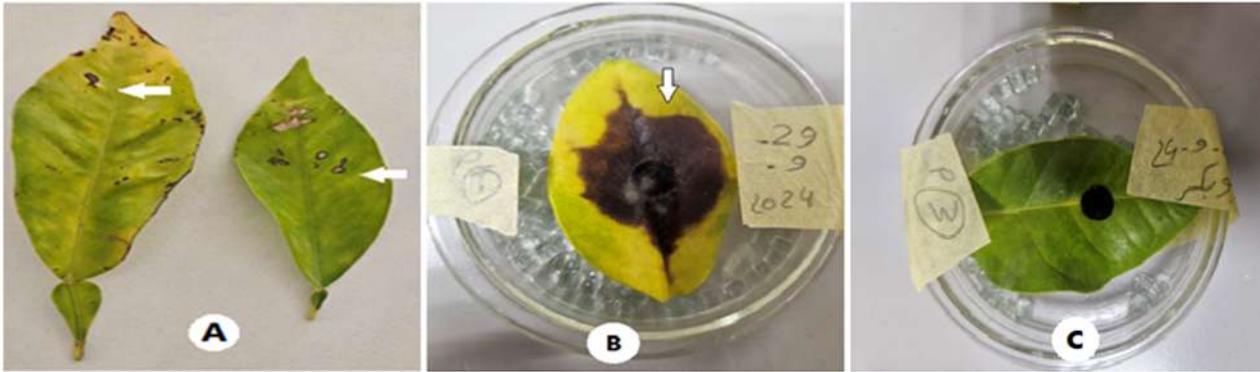
تم تقييم التأثير التثبيطي لمستخلصات أوراق نبات الفيجل (*Ruta graveolens*) على نمو الفطر الممرض باتباع الطريقة الموصوفة من قبل (Khanzada *et al.*, 2006) حيث تم مزج المستخلصين المائي والكحولي كلٌّ على حدة مع الوسط الغذائي PDA بعد تعقيمه وتركه ليبرد إلى درجة حرارة 50°م، وذلك بتركيزات 5%، 10%، 15%، و20% (حجم/حجم)، وبمعدل ثلاث مكررات لكل تركيز. بعد صب الوسط الغذائي في أطباق بتري وتركه ليتصلب، وُضع قرص فطري بقطر 9 ملم مأخوذ من مستعمرة فطرية نامية حديثاً على وسط PDA في مركز كل طبق. ثم حُضنت الأطباق في الحاضنة عند درجة حرارة 25 ± 2°م لمدة تتراوح بين 4 و 7 أيام. عقب انتهاء فترة التحضين، تم قياس قطر النمو الفطري في اتجاهين متعامدين (الطول × العرض) لتحديد متوسط قطر مساحة النمو. ولغرض المقارنة، تم اعتماد ثلاث معاملات مقارنة كما يلي: المقارنة الموجبة: تنمية الفطر على وسط PDA فقط دون إضافة أي مادة. المقارنة السالبة الأولى: تنمية الفطر على وسط PDA مضاف إليه كحول الإيثانول بنفس التراكيز المستخدمة في التجربة. المقارنة السالبة الثانية: تنمية الفطر على وسط PDA مضاف إليه محلول جسيمات نترات الفضة فقط.

6. عزل وتعريف المسبب المرضي

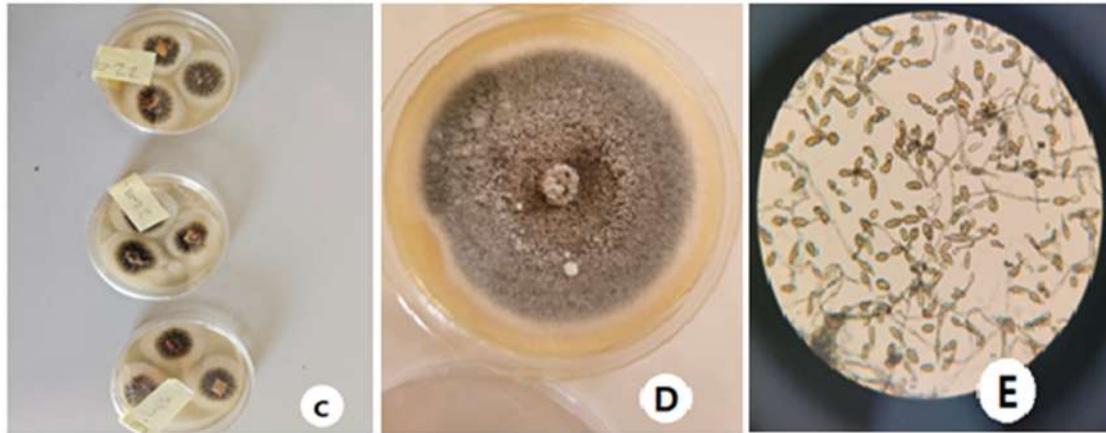
تم عزل المسبب المرضي من عينات نباتية مصابة جُمعت من أحد المزارع بمدينة درنة، ونُقلت إلى مختبر قسم تقنية الإنتاج النباتي بالمعهد العالي للتقنيات الزراعية - درنة. وكخطوة أولية للتعرف على المسبب المرضي، تم عزل الفطر من أوراق النباتات المصابة من خلال تقطيع الأوراق إلى قطع صغيرة بحجم يقارب 1 ملم، ورُزعت هذه القطع على وسط PDA داخل أطباق بتري، بحيث وُزعت ثلاث قطع في كل طبق وبمعدل ثلاث مكررات للعزلة الواحدة (الشكل C.2).

بعد انتهاء فترة التحضين، تم أخذ قرص فطري بقطر 9 ملم من المستعمرات النامية وإعادة زراعته على وسط PDA جديد لغرض تنقية العزلة والحصول على مزرعة فطرية نقية (الشكل 2). (D) ولأغراض الفحص المجهرى، تم تحضير شرائح مجهرية من النمو الفطري، ودراسة الصفات المورفولوجية للأبواغ الكونيدية من حيث الشكل واللون (الشكل 2) (E)، وبناءً على هذه الصفات تم تعريف الفطر المعزول على أنه *Alternaria alternata*.

وللتأكد من أن الفطر المعزول هو المسبب الحقيقي للإصابة، تم إجراء اختبار الأمراض (Pathogenicity test) وفق الطرق القياسية، وذلك بإعادة إحداث الإصابة على العائل النباتي، ومتابعة ظهور الأعراض المرضية المميزة (الشكل 1).



الشكل (1) A يوضح اعراض التنقع علي العينة بالحقل B,C بعد احداث عدوي صناعية وظهور نفس العرض الموجود علي العينة من نفس العائل من خلال تطبيق اختبار Pathogenicity



الشكل (2) C العزلة الأولى المتحصل عليها من العينة المصابة بالحقل D / مستعمرة الفطر بعد التنقية والتنمية بصورة منفردة نقية علي وسط غذائي (PDA، E) / شكل ولون الجرثومة Spores تحت المجهر الضوئي .

7. تطبيق التجربة والتحليل الإحصائي

نُفذت التجربة باستخدام تصميم القطاعات العشوائية الكاملة (Randomized Complete Block Design, RCBD). وتم تحليل البيانات إحصائياً باستخدام برنامج التحليل الإحصائي (SPSS)، وذلك عند مستوى معنوية 5%، وفق النموذج الرياضي الآتي:

$$Y_{ij} = \mu + \alpha_i + B_j + E_{ij}$$

$$Y_{ij} = \text{قيم المشاهددة}$$

$$\mu = \text{المتوسط}$$

$$\alpha_i = \text{تأثير المعاملة}$$

$$B_j = \text{تأثير القطاع}$$

$$E_{ij} = \text{الخطأ التجريبي}$$

وحسبت نسبة التثبيت وفقاً لمعادلة: (Vincent 1947)

$$\text{نسبة التثبيت} = \frac{\text{معدل النمو في طبق المقارنة} - \text{معدل النمو في طبق المعاملة}}{\text{معدل النمو في طبق المقارنة}} \times 100$$

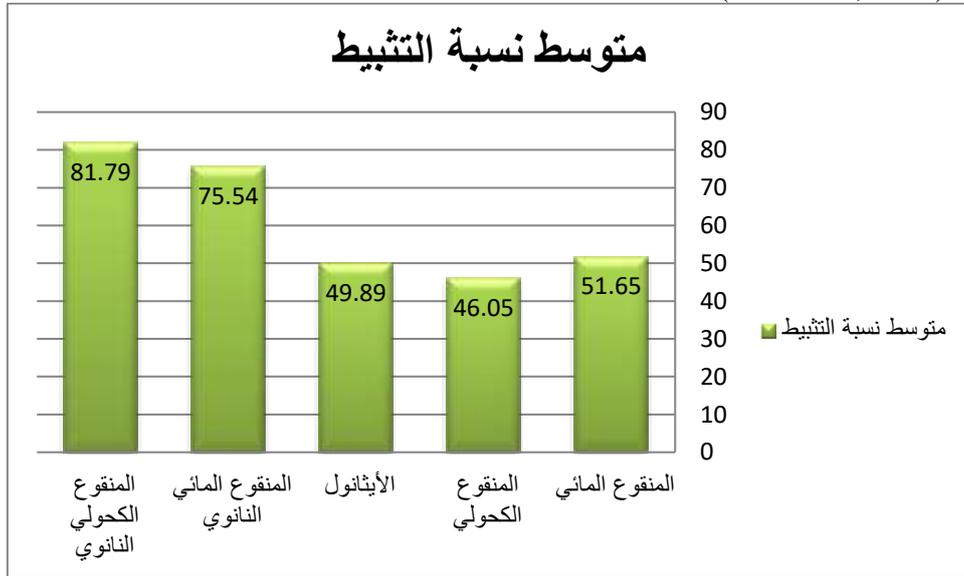
النتائج والمناقشة Results And Discussion :

أظهرت النتائج، عند تطبيق معادلة حساب نسبة التثبيط، وجود اختلافات واضحة بين المعاملات في متوسط نسب التثبيط. وقد سُجلت أعلى نسب تثبيط في المعاملات النانوية، تلتها المعاملات الأخرى في الحد من إنبات ونمو فطر *Alternaria alternata*. حيث بلغ معدل التثبيط في المنقوع الكحولي النانوي 81.79%، في حين بلغ في المنقوع المائي النانوي 75.54%، مقارنةً بالمعاملات الأخرى التي أظهرت نسب تثبيط أقل، كما هو موضح في الشكل (3)

ويُعزى التأثير التثبيطي لمستخلص نبات الفيجل (السذاب) إلى احتوائه على الزيوت الأساسية ذات النشاط المضاد لنمو الفطريات. إذ تُعد الزيوت الأساسية خليطاً معقداً من المركبات المتطايرة، ويرتبط تخليقها الحيوي في النباتات عادةً باستجابات الدفاع ضد هجمات مسببات الأمراض، إضافةً إلى استجابتها للأجهادات الفسيولوجية والعوامل البيئية المختلفة (Donato et al., 2020). كما تُعرف هذه الزيوت بامتلاكها خصائص فعالة مضادة للفطريات، والميكروبات، والفيروسات، إضافةً إلى فعاليتها كمبيدات حشرية طبيعية (Tariq et al., 2019).

وقد حظيت الزيوت الأساسية باهتمام متزايد بوصفها عوامل جديدة مضادة للفطريات، ويُعد الزيت الأساسي لنبات السذاب (*Ruta graveolens essential oil, REO*) من الزيوت الواعدة في هذا المجال. إذ أظهرت دراسات سابقة نشاطاً مثبطاً ملحوظاً لهذا الزيت ضد عدد من الفطريات الممرضة، مثل *Fusarium oxysporum* و *Alternaria alternata* و *Aspergillus flavus*، عند تراكيز أقل من 163 ميكروغرام/مل، مع ازدياد الفعالية المضادة للفطريات بزيادة تركيز الزيت العطري. ويُعزى هذا التأثير المثبط إلى المحتوى المرتفع من الكيتونات وبعض أحاديات التربين والكحولات الموجودة في الزيت العطري (Haddouchi et al., 2013).

وعلى الرغم من أن آلية النشاط المضاد للفطريات للزيوت الأساسية لم تُحدد بدقة حتى الآن، إلا أن عدداً من الدراسات يشير إلى أن هذه الزيوت تُحدث تلفاً كبيراً في الغشاء الخلوي للفطر، نتيجة تدمير سلامة الغشاء السيتوبلازمي (Cho et al., 2013; Grande-Tovar et al., 2018). ويُعد غشاء الخلية عنصراً حيوياً في الحفاظ على الاتزان الداخلي للخلية من خلال تنظيم تبادل المواد، والتحكم في عمليات الأيض، وضبط ضغط الامتلاء، إضافةً إلى نقل الطاقة والمعلومات داخل الخلية (Tian et al., 2015). وعند تعرض الكائنات الحية الدقيقة لعوامل خارجية تُلحق ضرراً بالغشاء الخلوي، فإن ذلك قد يؤدي إلى تبيد الجهد الكهربائي للغشاء، وتمزق الطبقة الثنائية الدهنية، وتكوين مسام، مما يُفضي في النهاية إلى تثبيط النمو أو موت الخلية الفطرية. (Cho et al., 2013).



الشكل رقم (3) يوضح متوسط نسبة التثبيط بين المعاملات

أظهرت نتائج تحليل التباين الأحادي (ANOVA) عند مستوى معنوية (0.05) وجود فروق معنوية بين المعاملات ومعاملة المقارنة (الكنترول)، في حين لم تُسجل فروق معنوية بين المستخلصين المائي والكحولي. كما بينت النتائج أن المعاملات النانوية أظهرت تأثيراً تثبيطياً أعلى مقارنةً ببقية المعاملات.

الجدول رقم (1). تحليل النتائج ANOVA . عند مستوى معنوية 0.05

المعاملات	Mean	Std. Error
الكنترول	a 165.888	±12.72
المستخلص المائي	b 80.195	±12.72
المستخلص الكحولي	b 89.485	±12.72
ايتانول 95%	b 83.113	±12.72
المستخلص المائي النانوي	c 40.578	±12.72
المستخلص الكحولي النانوي	c 30.200	±12.72
ايتانول نانوي 95%	c 36.245	±12.72

الاستنتاجات (Conclusion)

أظهرت نتائج هذه الدراسة أن مستخلص أوراق نبات السذاب (*Ruta graveolens*) يمتلك قدرة تثبيطية فعالة ضد نمو فطر *Alternaria alternata* المسبب لمرض التبقع الألترناري على أشجار الحمضيات. وقد بينت النتائج تفوق المعاملات النانوية في تحقيق أعلى نسب تثبيط مقارنة بالمستخلصات التقليدية، في حين لم تُسجل فروق معنوية بين المستخلصين المائي والكحولي. ويُعزى هذا التأثير التثبيطي إلى احتواء مستخلص السذاب على مركبات فعالة حيويًا، ولا سيما الزيوت الأساسية، التي تلعب دورًا مهمًا في إعاقة نمو الفطريات من خلال التأثير على سلامة الغشاء الخلوي والعمليات الحيوية داخل الخلية.

وتشير هذه النتائج إلى إمكانية استخدام مستخلصات نبات السذاب، وبخاصة الصيغ النانوية، كبديل طبيعي وأمنة للمبيدات الكيميائية التقليدية في مكافحة الأمراض الفطرية التي تصيب المحاصيل الزراعية. كما تؤكد الدراسة أهمية مواصلة البحث في هذا المجال لتطوير استراتيجيات مستدامة وصديقة للبيئة تسهم في الحد من المخاطر البيئية والصحية المرتبطة بالاستخدام المكثف للمبيدات الكيميائية، بما يدعم التوجه نحو نظم زراعية أكثر أمانًا واستدامة.

التوصيات (Recommendations)

توصي الدراسة بالتوسع في استخدام المستخلصات النباتية، ولا سيما مستخلص نبات السذاب (*Ruta graveolens*)، كمبيدات حيوية آمنة، نظرًا لما أظهرته من كفاءة ملحوظة في تثبيط نمو الفطريات الممرضة، مع تقليل الاعتماد على المبيدات الكيميائية التقليدية لما لها من آثار سلبية محتملة على البيئة والصحة العامة. إجراء دراسات مقارنة مستقبلية لتقييم فعالية مستخلص نبات السذاب مقارنةً بمستخلصات نباتية أخرى، بهدف تحديد المستخلصات الأكثر كفاءة في مكافحة فطر *Alternaria alternata* وغيره من الفطريات الممرضة التي تصيب المحاصيل الزراعية.

التوسع في تطبيق المستخلصات النباتية تحت ظروف بيئية وزراعية مختلفة، مثل الحقول المفتوحة والبيوت المحمية، للتحقق من فعاليتها التطبيقية وثبات مكوناتها النشطة في الظروف الحقلية الواقعية.

Compliance with ethical standards

Disclosure of conflict of interest

The author(s) declare that they have no conflict of interest.

Reference:

- Ahmed, I.; Mehmood, Z. and Mohammad, F. (1998). Screening of some Indian medicinal plants for their antimicrobial properties. *J. Ethnopharmacol.* 62 : 183-193.
- Cho, J.; Choi, H.; Lee, J.; Kim, M.; Sohn, H.; Gun, D. (2013). The Antifungal Activity and Membrane-Disruptive Action of Dioscin Extracted from *Dioscorea nipponica*. *Biochim. Biophys. Acta (BBA)-Biomembr.* 1828, 1153–1158. [
- da Rocha Neto, A.C.; Navarro, B.B.; Canton, L.; Maraschin, M.; Di Piero, R.M. (2019). Antifungal Activity of Palmarosa (*Cymbopogon martinii*), Tea Tree (*Melaleuca alternifolia*) and Star Anise (*Illicium verum*) Essential Oils against *Penicillium expansum* and Their Mechanisms of Action. *LWT* . 105, 385–392.
- de Souza, M. C., Stuchi, E. S., & de Goes, A. (2009). Evaluation of tangerine hybrid resistance to *Alternaria alternata*. *Scientia Horticulturae*, 123(1), 1–4.
- DeMers, Mara. (2022). "Alternaria alternata as endophyte and pathogen." *Microbiology* 168.3 001153.
- Donato, R.; Sacco, C.; Pini, G.; Rita, A. (2020). Antifungal Activity of Different Essential Oils against *Malassezia* Pathogenic Species. *J. Ethnopharmacol.* 249, 112376.

20187. Grande-Tovar, C.D.; Chaves-Lopez, C.; Serio, A.; Rossi, C.; Paparella, A. (Chitosan Coatings Enriched with Essential Oils: Effects on Fungi Involved in Fruit Decay and Mechanisms of Action. *Trends Food Sci. Technol.* 78, 61–71.
8. Haddouchi, F.; Chaouche, T.M.; Zaouali, Y.; Ksouri, R.; Attou, A. (2013). Benmansour, A. Chemical Composition and Antimicrobial Activity of the Essential Oils from Four Ruta Species Growing in Algeria. *Food Chem.* 141, 253–258
9. Karpiński, T.M. (2020). Essential Oils of Lamiaceae Family Plants as Antifungals. *Biomolecules.* 10, 103.
10. Khanzada, Sh.A.; Iqbal, Sh.M. and Akram, A. (2006). In vitro efficacy of plant leaf extracts against *Sclerotium rolfsii* Saac. *Mycopath.* 4(1) : 51-53
11. Lawrence, D.P.; Rotondo, F.; Gannibal, P.B. (2016). Biodiversity and taxonomy of the pleomorphic genus *Alternaria*. *Mycol. Prog.* 15, 3.
12. Lechenet, M., Bretagnolle, V., Bockstaller, C., Boissinot, F., Petit, M. S., Petit, S., & Munier-Jolain, N. M. (2014). Reconciling pesticide reduction with economic and environmental sustainability in arable farming. *PLoS ONE*, 9(6).
13. Oliva, A.; Meepagala, K.M.; Wedge, D.E.; Harries, D.; Hale, A.L.; Aliotta, G.; Duke, S.O. (2003). Natural Fungicides from *Ruta graveolens* L. Leaves, Including a New Quinolone Alkaloid. *J. Agric. Food Chem.* 51, 890–896.
14. Pinto, L.; Tapia-Rodríguez, M.R.; Baruzzi, F.; Ayala-Zavala, J.F. (2023). Plant Antimicrobials for Food Quality and Safety: Recent Views and Future Challenges. *Foods* 12, 2315.
15. Raee, O., Mousa, S., & Abdel-Hay, M. (2021). Effect of Aquatic Extracts of Five Plant Species in the Control of *Alternaria* Leaf Spot Disease on Faba Bean in Vitro. (1), 137–161.
16. Reyes-Vaquero, L., Bueno, M., Ventura-Aguilar, R. I., Aguilar-Guadarrama, A. B., Robledo, N., Sepúlveda-Jiménez, G., Vanegas-Espinoza, P. E., Ibáñez, E., & del Villar-Martínez, A. A. (2021). Seasonal variation of chemical profile of *Ruta graveolens* extracts and biological activity against *Fusarium oxysporum*, *Fusarium proliferatum* and *Stemphylium vesicarium*. *Biochemical Systematics and Ecology*, 95, 104223.
17. Thomma, B.P.H.J. (2003). Pathogen profile *Alternaria* spp.: From general saprophyte to specific parasite. *Mol. Plant Pathol.* 4, 225–236.
18. Tian, J.; Wang, Y.; Zeng, H.; Li, Z.; Zhang, P.; Tessema, A.; Peng, X. (2015). Efficacy and Possible Mechanisms of Perillaldehyde in Control of *Aspergillus niger* Causing Grape Decay. *Int. J. Food Microbiol.* 202, 27–34.
19. Woudenberg, J.H.C.; Seidl, M.F.; Groenewald, J.Z.; de Vries, M.; Stielow, J.B.; Thomma, B.P.H.J.; Crous, P.W. (2015). *Alternaria* section *Alternaria*: Species, formae speciales Green Version or pathotypes? *Stud. Mycol.*, 82, 1–21.
20. Zeng, H.; Chen, X.; Liang, J. (2015). In Vitro Antifungal Activity and Mechanism of Essential Oil from Fennel (*Foeniculum vulgare* L.) on Dermatophyte Species. *J. Med. Microbiol.* 64, 93–103.
21. D'agostino, M.; Tesse, N.; Fripiat, J.P.; Machouart, M.; Debourgonne, A. (2019) Essential Oils and Their Natural Active Compounds Presenting Antifungal Properties. *Molecules*, 24, 3713.
22. Nazzaro, F.; Fratianni, F.; Coppola, R.; De Feo, V. (2017). Essential Oils and Antifungal Activity. *Pharmaceuticals*, 10, 86.
23. Tariq, S.; Wani, S.; Rasool, W.; Shafi, K.; Ahmad, M.; Prabhakar, A.; Hussain, A.; Rather, M.A. (2019). Microbial Pathogenesis A Comprehensive Review of the Antibacterial, Antifungal and Antiviral Potential of Essential Oils and Their Chemical Constituents against Drug-Resistant Microbial Pathogens. *Microb. Pathog.*, 134, 103580.

Disclaimer/Publisher's Note: The statements, opinions, and data contained in all publications are solely those of the individual author(s) and contributor(s) and not of **AJAPAS** and/or the editor(s). **AJAPAS** and/or the editor(s) disclaim responsibility for any injury to people or property resulting from any ideas, methods, instructions, or products referred to in the content.