

الإكثار الكمي لعزلاتي الفطرين المحليتين *Beauveria bassiana* و *Metarhizium anisopliae* وتحسين كفاءتهما الحيوية باستخدام الأشعة فوق البنفسجية

صفاء زكريا بكر¹ عبد الله عبد الكريم حسن¹ رعد سعد دحام¹

¹ جامعة تكريت - كلية الزراعة

تاريخ تسلم البحث 2017/10/29 وقبوله 2018/2/19

الخلاصة

أجري الإكثار الكمي لعزلاتي الفطرين المحليتين *Beauveria bassiana* و *Metarhizium anisopliae* وتحسين كفاءتهما الحيوية باستخدام الأشعة فوق البنفسجية، إذ أظهرت النتائج إن زيادة وقت التشعيع يؤثر سلباً في نمو الفطريات المدروسة حيث إن الكونيدات غير المعاملة بالإشعاع أظهرت نمواً واضحاً وكبيراً مقارنة بالكونيدات المعاملة بالإشعاع و بلغت أعداد الكونيدات غير المعاملة بالإشعاع 159.01×10^2 كونيدة/مل للفطر *B.bassiana* و 11.58×10^2 كونيدة/مل للفطر *M.anisopliae* ثم تناقصت معنوياً أعداد المستعمرات النامية عند مدد التشعيع 15-105 دقيقة، أما الكونيدات المعرضة للإشعاع عند الدقيقة 120 فلم تسجل أي نمو لتكوين المستعمرات عدت السلالات الناجية طافرات لتغايرها المورفولوجي والفلسجي والأنزيمي فقد أظهرت النتائج إن أعلى فعالية للبروتيز سجلت في جميع سلالات الفطر *B.bassiana* الطافرة (عدا السلالات B15-2 و B30-1 و B60-3 و B75-3 و B90-2) وأظهرت السلالة B105-1 أعلى ارتفاعاً للفعالية الأنزيمية بلغت 34.9 وحدة/مل مقارنة بالسيطرة التي بلغت 14.86 وحدة / مل، فضلاً عن تسجيل جميع السلالات الطافرة للفطر *M.anisopliae* ارتفاعاً في فعالية البروتيز و بلغت أعلى فعالية لها 7.16 و 7.05 وحدة/مل للسلالتين M30-2 و M45-2 على التوالي مقارنة بالسلالة البرية التي بلغت 4.6 وحدة/مل، أما بالنسبة لأنزيم الكابتينيز فقد أظهرت النتائج ارتفاعاً واضحاً لفعالية هذا الأنزيم في جميع السلالات الطافرة للفطر *B.bassiana* وكانت أعلى فعالية للسلالة B105-1 إذ بلغت 0.34 وحدة/مل مقارنة بالسلالة الأبوية التي بلغت 0.09 وحدة/مل، كما وسجلت أعلى فعالية للأنزيم نفسه لجميع السلالات الطافرة للفطر *M.anisopliae* وسجل أقصى نشاط لأنزيم الكابتينيز للسلالة الطافرة M75-2 إذ بلغت 0.7 وحدة/مل مقارنة بالسلالة الأبوية التي بلغت 0.11 وحدة/مل أظهرت نتائج تقييم حيوية سلالات الفطرين البرية والطافرة عند النمو في أوساط مختلفة و بدرجات خزن بلغت 30 و 40 و 50 وقد أظهرت النتائج تفوق معنوي لنمو السلالات الطافرة B105-1 مقارنة بجميع السلالات الطافرة الأخرى و بلغت أعداد المستعمرات 232 و 100 و 54×10^5 مستعمرة/غم بعد 30 يوم من الخزن في أوساط السبوس ونخالة الحنطة والذرة، على التوالي، وأظهرت السلالة نفسها أعلى نمو بلغ 208.6×10^5 مستعمرة/غم عند الخزن بدرجة 50°م في وسط السبوس بعد 60 يوم من الخزن. وسجلت السلالة الطافرة M15-2 للفطر *M.anisopliae* أعلى نمو يتفوق معنوي عند الخزن لمدة 30 يوم بدرجة 30 و 40°م في وسط الدخن إذ بلغ 883 و 443×10^6 مستعمرة/غم ووسط وبعد 60 يوم من الخزن سجلت السلالة الطافرة نفسها أعلى نمو بدرجة 30°م في وسط الحنطة إذ بلغ 356×10^6 مستعمرة/غم ووسط .

الكلمات المفتاحية: الإكثار الكمي، *Metarhizium anisopliae*، الطفرة الوراثية، الأشعة فوق البنفسجية

Quantitative propagation of local isolates of *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* and improvement their bio-efficacy by Ultra-Violet Irradiation

Abdullah A. Hassan¹ Safa Z. Baker¹ Ragad S. Daham¹

- ¹ Tikrit University - College of Agriculture
- Date of research received 29/10/2017 and accepted 19/2/2018

Abstract

Quantitative propagation of two local fungal isolates; *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* improvement their bio-efficacy by ultra-violet irradiation was carried out in this study. The results showed the increase in the irradiation time affected negatively on the studied fungi growth. The un-irradiated conidia showed a high growth rate compared to irradiated conidia. The number of un-irradiated *B.bassiana* and *M.anisopliae* conidia was 159.01×10^2 /ml and 11.58×10^2 /ml, respectively, then the colonies growth significantly decreased at irradiation time 15-105 min, while there is no growth in irradiated conidia at 120 min. The results showed, the highest percentage of mortality began at the first irradiation time in both fungi, resulting in 98.1 and 95.9% after 15 min. then the percentage of mortality was 100% at 120 min. The survival fungal strains are regarded as mutants owing to their variation in morphology, physiology and enzymology, the results showed the highest protease activity recorded in all *B.bassiana* mutants (except in B15-2, B30-1, B60-3, B75-3 and B90-2). The mutant B105-1 showed highest protease activity which was 34.9 unit/ml compared to 14.86 unit/ml in control, in addition, all *M.anisopliae* mutants record high protease activity compared to wild strain, the highest protease was 7.16 and 7.05 unit/ml in mutants M30-2 and M45-2, respectively, compared to 4.6 unit/ml in wild strain. The result also showed increase in chitinase activity in all mutants. The highest activities were 0.34 and 0.7 unit/ml in mutants B105-1 and M75-2 compared to 0.09 and 0.11 unit/ml in wild *B.bassiana* and *M.anisopliae*, respectively. In compatibility study of insecticides Difuse and Matrixin (at recommended concentration) with wild and mutant strains, the results showed superior of all *B.bassiana* mutants growth in present of Difuse (except B15-2, B30-1 and B60-1) compared to wild strain. The highest growth was in mutants B105-3, B60-3 and B60-2 resulting in 84.85 and 84 mm, respectively, the results showed the effect of Matrixin Plus, was more than Difuse, however, the growth of all *B.bassiana* mutants was higher than wild strain which result lower growth (41.5 mm) while the highest growth was 59.5 and 60 mm in B90-2 and B105-3, respectively, while the *M.anisopliae* mutants, M15-2, M30-1, M30-3, M45-2, M45-3, M75-2, M75-3 and M90-3 showed highest growth reached to 85 mm in the present of Difuse without significant differences compared to control while both mutants M30-1 and M45-2 showed highest growth resulting in 85 and 84.16 mm in the present of Matrixin plus without significant differences compared to control. The results of evaluation of vitality of wild and mutants of *B.bassiana* and *M.anisopliae* when to grow in various media in store temperatures 30 °C, 40 °C and 50 °C showed the significant superior of B105-1 mutant growth compared to all other mutants in which the number of colonies were 232, 100 and 54×10^5 colony/gm, when stored at 30 days in rice hulls, wheat bran and Maize, respectively. The same mutant showed higher growth 208.6×10^5 colony/gm when stored at 50 °C in rice hulls after 60 days. The mutant M15-2 of *M.anisopliae* recorded highest growth when stored for 30 days at 30 °C and 40 °C in millet resulting in 883 and 443×10^6 colony/gm, the same mutant recorded highest growth 356×10^6 colony/gm after stored for 60 days at 30 °C

Key words: Quantitative propagation, *Metarhizium anisopliae*, mutation.

المقدمة

لقد أدى الاستعمال المفرط والعشوائي للمبيدات الكيميائية التقليدية غير المتخصصة والشديدة السمية في مكافحة الآفات الحشرية إلى تطور المقاومة من قبلها ضد طيف واسع من المبيدات الكيميائية، فضلاً عن ظهور العديد من المشاكل الصحية والبيئية وتأثيراتها الجانبية السلبية في الأحياء غير المستهدفة من متطفلات ومفترسات ونحل، إضافة إلى مخاطر متبقياتها على صحة الإنسان والحيوان، ولهذا فقد اتجه العالم في الآونة الأخيرة إلى إيجاد طرق حديثة وآمنة بديلة عن المبيدات الكيميائية أكثر فاعلية وتوافقاً مع البيئة أو ما يسمى اليوم بالطرق البديلة الصديقة للبيئة والتي تدخل ضمن برامج الإدارة المتكاملة (Bhoosreddy، 2014، شاكراً، 2015). تعد الفطريات الممرضة للحشرات من أكثر مسببات أمراض الحشرات انتشاراً وتواجداً في البيئة فقد سجل أكثر من 700 نوع منها كمسببات ممرضة للحشرات ومفصليات الأرجل، فضلاً عن كفاءتها التخصصية العالية وأمانها على الأعداء الحيوية والبيئة وقدرتها على التأقلم وتكوين الأبواغ المقاومة للظروف البيئية غير الملائمة، وإن الإنتاج الكمي الواسع Mass production للفطريات الممرضة هو شرط أساسي لأي تطبيق حقلي واسع لها ولهذا فقد اتجه الباحثون في الوقت الحاضر إلى إيجاد طرق للإنتاج الكمي الواسع لهذه الفطريات وذلك باستعمال مواد صلبة أو سائلة متوفرة محلياً وواطنة الكلفة مثل بقايا حبوب المحاصيل المكسورة وقشورها كالحنطة والرز والذرة الصفراء ومولاس قصب السكر وغيرها (Driver وآخرون، 2000، Jagadeesh وآخرون، 2008، Latifian وآخرون، 2013). هناك العديد من الطرائق التي تحسن من كفاءة الفطريات الممرضة للحشرات في إنتاج المواد الحيوية المهمة وتعد طريقة التطفير باستخدام المواد الكيميائية والأشعة فوق البنفسجية إحدى هذه الطرق التي تمتاز بكفاءتها وسهولة إجرائها إذ تعد الأشعة فوق البنفسجية UV من العوامل المطفرة السريعة للـ DNA، إذ أثبتت العديد من الدراسات تحسين سلالات الفطريات باستخدام الأشعة فوق البنفسجية وذلك عن طريق إنتاج طافرات عالية النشاط الأنزيمي (Kuhad وآخرون، 1994، Hanh-vu وآخرون، 2009، Ho و Ho، 2015). كما ويعد النشاط الأنزيمي من العوامل المهمة لنجاح إمراضية كل من الفطرين *B.bassiana* و *M.anisopliae* (Jian وآخرون، 2010). يعد الفطر *M.anisopliae* من الفطريات المهمة التي تصيب الحشرات إذ ينتشر في مختلف أنحاء العالم (Scholte وآخرون، 2003)، وينمو بشكل طبيعي في التربة ويصيب ما يقارب 200 نوع من الحشرات مثل الجراد والأرضة، ويسبب مرض المسكاردين الأخضر Green Muscardine (Skropek وآخرون، 2008)، أما الفطر *B.bassiana* يعد من أهم عوامل مكافحة الأحيائية الممرضة للحشرات الذي يستوطن بشكل طبيعي في التربة، يصيب مجموعة واسعة من الحشرات التي تقضي جزء من دورة حياتها في التربة مسببة مرض المسكاردين الأبيض White muscardine (الفضلي، 2016). نظراً لأهمية هذه المسببات الممرضة للحشرات، ولأهمية أكتارها الكمي خاصة لتلك المعزولة من الترب العراقية فقد جاءت هذه الدراسة لتحقيق الأهداف الآتية:

- 1- تحسين سلالات الفطرين المحليين *B.bassiana* و *M.anisopliae* باستخدام الأشعة فوق البنفسجية UV.
- 2- إيجاد أفضل الأوساط الزراعية من منتجات ومخلفات زراعية محلية وأطناء الكلفة للإنتاج الكمي لعزلتي الفطرين.
- 3- دراسة حيوية الفطريات النامية على تلك الأوساط بدرجات حرارة ومدد زمنية مختلفة.

المواد وطرائق البحث

تحضير عالق كونيديات الفطرين *Beauveria basiana* و *Metarhizium anisopliae*:

تم الحصول على عزلات الفطرين *B.basiana* و *M.anisopliae* من وزارة العلوم والتكنولوجيا في بغداد وتم تنقيتها وحفظها بواسطة طريقة الأوساط المائلة (Slants) تحوي على الوسط الزراعي PDA بعدها تم زراعت مستعمرات من الفطرين في أطباق تحوي وسط PDA وحضنت على درجة حرارة $25 \pm 2^\circ \text{C}$ م. تم انتخاب مستعمرات نشطة عمرها أسبوع واحد من الفطرين أعلاه كلاً على حدة وأضيف إليها 50 مل ماء مقطر معقم بواقع 10 مل لكل مرة مع استخدام فرشاة لحصاد الكونيديات أضيفت إلى بيكر سعة 100 مل وبعدها تم حساب عدد الكونيديات بواسطة شريحة العد تحت المجهر، بعد تحضير محلول الكونيديات الخزين (Stock) تم تحضير التراكيز المطلوبة والتي هي (10^5 و 10^6 و 10^7 كونيديّة / مل).

تحسين السلالات الفطرية بواسطة الأشعة فوق البنفسجية UV:

تم اختيار مستعمرتين نشطتين للفطرين *B.basiana* و *M.anisopliae* عمرها أسبوع واحد حضرتا بتركيز 10^3 كونيديّة/مل حسب الفقرة المذكورة تم إضافة 1 مل لكل طبق بتري بواقع 5 مكررات لكل فترة زمنية وعرضت إلى مصدر الأشعة فوق البنفسجية UV مصدرها مصابيح الكوارتز 30 واط (240-280 nm، 254 nm peak) على بعد 10 سم عن مصدر الإشعاع وللفترات (120، 105، 90، 75، 60، 45، 30، 15، 0) دقيقة في غرفة مظلمة تبدأ بالزمن صفر وكل 15 دقيقة تسحب الأطباق وتسجل عليه المعاملة ويغلف بورق الألمنيوم لتبقى في الظلام لتجنب الإصلاّح الضوئي للطفرة بعد إكمال كل الأطباق يصب فوقها الوسط PDA وتحرك بشكل 8 حتى توزع الكونيديات بشكل منتظم وحضنت على درجة حرارة $25 \pm 2^\circ \text{C}$ م لمدة 24 ساعة بعدها تم حساب عدد الكونيديات لكل طبق ثم نقلت المستعمرة الناتجة عن الكونيديّة المفردة من كل طبق إلى وسط جديد للحصول على مستعمرة نقية، وبعد نمو المستعمرة تم إجراء الاختبارات التالية لتحديد فعاليتها (Hassan، 2011).

تقدير فعالية أنزيم البروتينز والكيتينيز :

إنتاج أنزيم البروتينز : زرعت السلالات الناتجة من معاملات الأشعة للفطرين قيد الدراسة قبل وبعد التشعيع بواقع مكررين لكل سلالة وذلك بأخذ 1سم² بواسطة الملقط من الطبق إلى الدورق الحاوي على وسط إنتاج أنزيم البروتينز (وتم تحضيره بإذابة المواد التالية: 5g Glucose، 5g Casein، 10g MgSO₄، 10g K₂HPO₄) في 1000 مل ماء مقطر باستخدام جهاز Magnetic Stirrer لكي يتجانس الخليط ثم وزع على دوارق سعة 250 مل بواقع 100 مل لكل دورق ثم غلفت فوهة الدورق بسدادة قطنية وغلفت الفوهة بورق الألمنيوم ثم عقت في جهاز المؤسدة على درجة حرارة 121°م وضغط 1.5 كغم/سم² لمدة 20 دقيقة وبعد انتهاء مدة التعقيم تركت الدوارق لتبرد ثم أضيف لها المضاد الحيوي AMPICLOX بواقع 250 ملغم/دورق. مع مراعات أن تطفو القطعة فوق سطح الوسط وحضنت على درجة حرارة 25±2°م بعد إكمال النمو للفطرين ولجميع السلالات، تم ترشيح محتوى الدوارق من خلال ورق ترشيح Whattman N0.1 وجمع الراشح الأنزيمي للفطر ووضع في الثلاجة لحين الاستخدام.

تقدير فعاليته : وضع 1 مل من الراشح في أنبوبة اختبار وأضيف له 9 مل من محلول الكازاين وحضن لمدة 20 دقيقة على درجة حرارة 37°م وبعد التحضين أضيف 2 مل من محلول ال TCA لإيقاف التفاعل، بعد إيقاف التفاعل تم وضع أنابيب الاختبار في جهاز الطرد المركزي 6000 Centrifuge دورة/دقيقة Universal/ Japan لمدة 3 دقائق ثم أخذت القراءات على جهاز المطياف الضوئي Spectrophotometer على طول موجي 280 نانوميتر وعرفت الفعالية الأنزيمية عند تغير الامتصاصية بـ 0.001 لكل دقيقة (Cooper، 1977).

إنتاج أنزيم الكيتينيز : زرعت السلالات الناتجة من معاملات الأشعة للفطرين قيد الدراسة قبل وبعد التشعيع بواقع مكررين لكل سلالة وذلك بأخذ 1 سم² بواسطة الملقط من الطبق إلى الدورق الحاوي على وسط إنتاج أنزيم الكيتينيز (وتم تحضيره بإتباع طريقة Tweddell وآخرون، 1994) وذلك بإذابة المواد التالية: (1g (NH₄)₂SO₄ ، 5g NaCl، 1g K₂HPO₄ ، 5g Colloidal Chitin، 0.01g FeSO₄، 0.5g MgSO₄ 0.5gKCL في 1000 مل ماء مقطر باستخدام جهاز Magnetic Stirrer حتى يتجانس الخليط ، ثم وزع على أربعة دوارق سعة 250 مل بواقع 100 مل لكل دورق ثم غلفت فوهة الدورق بسدادة قطنية وغلفت الفوهة بورق الألمنيوم ثم عقم الوسط في جهاز المؤسدة على درجة حرارة 121°م وضغط 1.5 كغم/سم² لمدة 20 دقيقة وبعد انتهاء مدة التعقيم تركت الدوارق لتبرد ثم أضيف لها المضاد الحيوي AMPICLOX بواقع 25 ملغم/ دورق. مع مراعات أن تطفو القطعة فوق سطح الوسط وحضنت على درجة حرارة 25±2°م بعد إكمال النمو للفطرين ولجميع السلالات تم ترشيح الدوارق من خلال ورق ترشيح Whattman N0.1 وجمع الراشح الأنزيمي للفطر ووضع في الثلاجة لحين الاستخدام.

تقدير فعاليته: لتقدير هذا الأنزيم اتبعت طريقة (Tweddell وآخرون 1994) حيث أضيف 1 مل من محلول الكيتين إلى 1 مل من المستخلص الأنزيمي لكل معاملة وحضن المزيج في حمام مائي على درجة حرارة 37°م لمدة ساعتين ونبذت بالطرد المركزي 2000 دورة /الدقيقة لمدة دقيقتين فقط للتخلص من الشوائب ثم أخذ 1 مل من الراشح بعد الطرد المركزي وأضيف إليه 1 مل من ال DNS وترك المزيج داخل حمام مائي 100°م لمدة 5 دقائق بعدها بردت الأنابيب بوضعها في حمام مائي بدرجة 15°م وقيست الامتصاصية على طول موجي 540 نانوميتر واستخرج فعالية الأنزيم وحده/مل تم اعتماد المنحنى القياسي لسكر N-acetyl glucoseamine عرفت الوحدة الأنزيمية للكيتينيز بأنها كمية الأنزيم اللازمة لتحرير 1 مايكرومول من سكر الاسيتايل كلكوز أمين خلال دقيقة واحدة.

الإكثار الكمي للفطريات على أوساط محلية صلبة :

بعد اختيار السلالات الأكثر توافقية مع أحد المبيدات الكيميائية والأعلى إنتاجاً لأنزيمي الكيتينيز والبروتينز أجريت تجربة الإكثار الكمي، لغرض الإكثار الواسع استخدمت ثمانية أوساط زرعية هي حبوب الرز، قشور الرز (السبوس) ، حبوب الذرة الصفراء، كوالج الذرة، حبوب الحنطة، نخالة الحنطة، بذور الدخن، البتموس إنتاج شركة Klsmann-Delmann الألمانية، وكما حضرت أعلاه، بعد الترطيب والتعبئة والتعقيم تم تبريد الأوساط ثم لحت بأقراص قطرها 1 سم ، بواقع 3 أقراص لكل قنينة من مزارع عمرها أسبوع واحد من الفطريات والطافرات وحضنت على درجة حرارة 25±2°م لحين اكتمال النمو مع الرج اليومي للقناني بعدها حسب معدل عدد الأبواغ في 1 غم من الوسط النامي عليه الفطر وذلك بعمل عالق كونيدي إذ أضيف 1 غم في 9 مل ماء مقطر معقم وتم تخفيفه إلى التركيز المطلوب ثم أخذ 1 مل من التركيز وصب في أطباق بتري قطرها 9 سم وأضيف له وسط ال PDA الحاوي على المضاد الحيوي AMPICLOX وحرك على شكل رقم 8 لتجانس الخليط ثم حضن على درجة حرارة 25±2°م لمدة 24 ساعة ثم حسب عدد المستعمرات لكل طبق. عدد الكونيدات / غم وسط = عدد المستعمرات النامية × مقلوب التخفيف

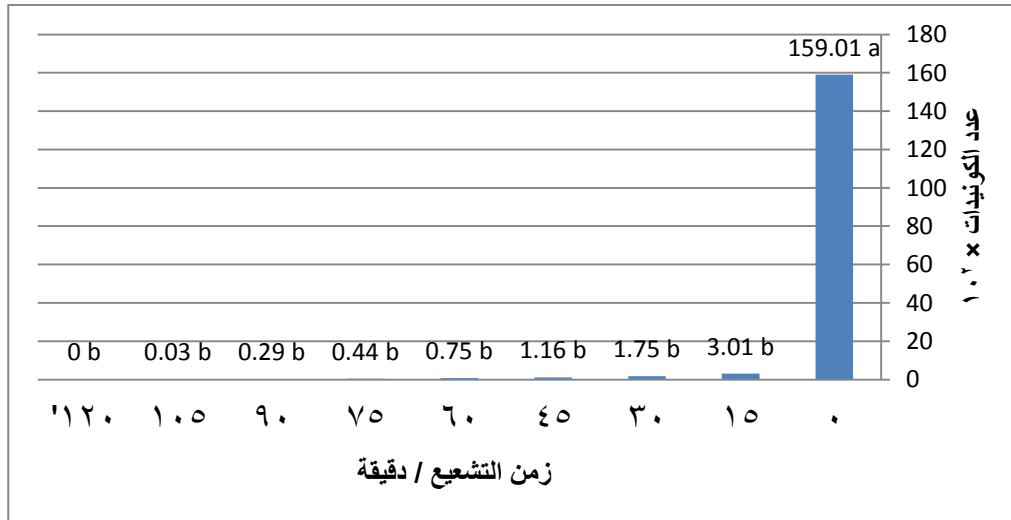
خزن المبيدات الأحيائية النامية على أوساط غذائية صلبة :

بعد زراعة ونمو الفطريات على الأوساط الغذائية الصلبة وحساب معدل عدد الكونيدات قبل الخزن تم وضع القناني في حاضنات على ثلاث درجات حرارة 30 و 40 و 50 °م وبنفس الطريقة السابقة تم حساب عدد المستعمرات النامية بعد مدة خزن شهر و شهرين .

النتائج والمناقشة

تأثير زمن الإشعاع فوق البنفسجي (دقيقة) في أعداد كونيديات الفطر *Beauveria bassiana*:

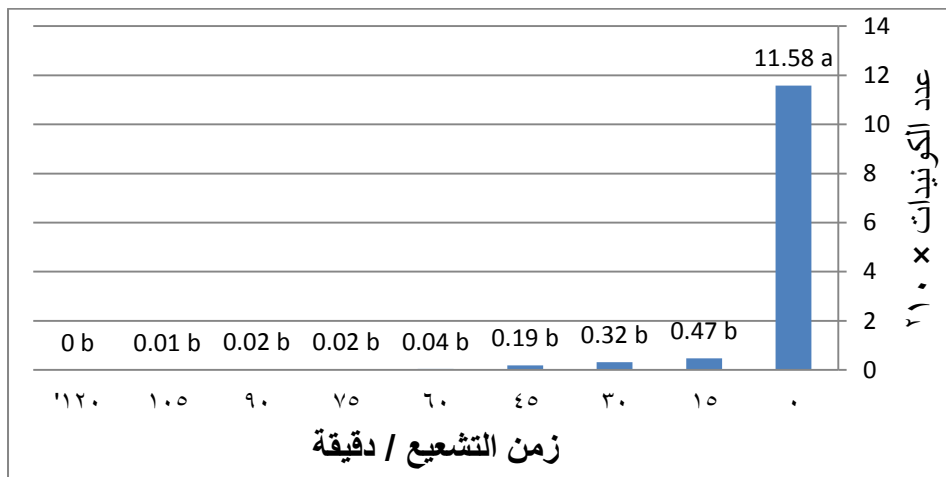
يبين الشكل (1) تأثير زمن الإشعاع (دقيقة) في أعداد كونيديات الفطر *B.bassiana* إذ أظهرت النتائج إن زيادة وقت التشعيع يؤثر سلباً على نمو الفطريات المدروسة إذ إن الكونيديات غير المعاملة بالإشعاع أظهرت نمواً واضحاً وكبيراً مقارنة بالكونيديات المعاملة بالإشعاع حيث بلغت أعداد الكونيديات غير المعاملة بالإشعاع $10^2 \times 159.01$ ثم تناقصت معنوياً أعداد المستعمرات النامية عند مدد التشعيع 15-105 دقيقة. أما الكونيديات المعرضة للإشعاع عند الدقيقة 120 فلم تشهد أي نمواً لتكوين المستعمرات.

شكل (1) تأثير زمن الإشعاع (دقيقة) في أعداد كونيديات الفطر *Beauveria bassiana*

*تشير الحروف الأبجدية المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية وتشير الحروف الأبجدية المختلفة إلى وجود فروق معنوية حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05.

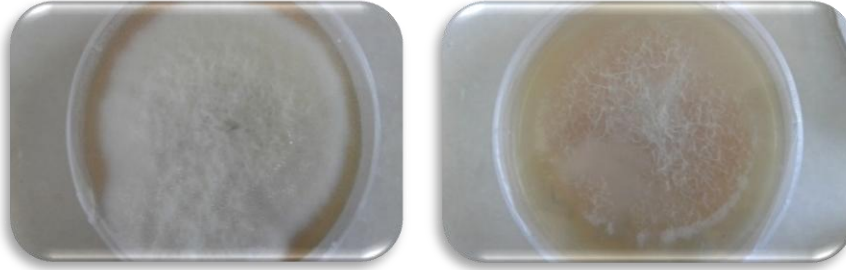
تأثير زمن الإشعاع (دقيقة) في أعداد كونيديات الفطر *Metarhizium anisopliae*:

يبين الشكل (2) تأثير زمن الإشعاع (دقيقة) في أعداد كونيديات الفطر *Metarhizium anisopliae* إذ سجلت النتائج إن زيادة وقت التشعيع يؤثر سلباً على نمو الفطريات المدروسة إذ إن الكونيديات غير المعاملة بالإشعاع أظهرت نمو كبير مقارنة بالكونيديات المعاملة بالإشعاع حيث بلغت أعداد الكونيديات غير المعاملة بالإشعاع $10^2 \times 11.58$ بدأت بعدها بالتناقص وبشكل معنوي أعداد المستعمرات النامية عند مدد الإشعاع 15-105 دقيقة أما الكونيديات المعرضة للإشعاع عند الدقيقة 120 فلم تشهد أي نمو لتكوين مستعمرات.

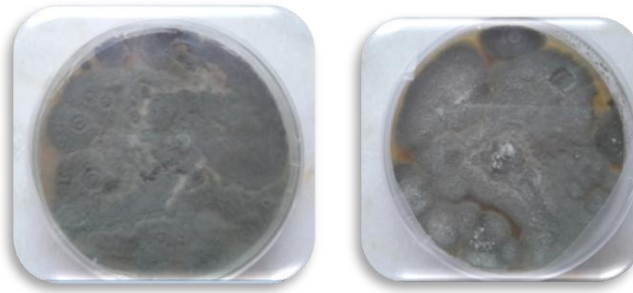
شكل (2) تأثير زمن الإشعاع (دقيقة) في أعداد كونيديات الفطر *Metarhizium anisopliae*

*تشير الحروف الأبجدية المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية وتشير الحروف الأبجدية المختلفة إلى وجود فروق معنوية حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05.

تعزى أسباب انخفاض اعداد المستعمرات بوجود الإشعاع فوق البنفسجي إلى الآثار الضارة التي يولدها التشعيع في المادة الحية التي تتأين بوجود الإشعاع مما يسبب قتل الكائن الحي المعرض للإشعاع. أما سبب وجود الأعداد القليلة من التغيرات الناجمة Survival بوجود الإشعاع فهذا سببه وجود طافرات من هذه الفطريات التي تستطيع العيش ولكن بتغيرات وراثية إذ غالبا ما يؤدي الإشعاع فوق البنفسجي إلى استحداث ثنائيات نيوكليوتيدية مثل ثنائي الثايمين T-T Dimer أو ثنائي الادنين A-Dimer وهذا التغير اساس لتكوين الطفرات الوراثية (Moore و Frazer 2002). كما وتشير النتائج إلى أن نسب القتل تزداد بزيادة مدة التشعيع وهذا ربما يعزى إلى طول فترة التعرض إذ كلما زادت مدة التشعيع كلما أرتفع التأثير الضار والذي بدوره يؤدي إلى زيادة نسب القتل (Hassan 2011). كما تتفق هذه التغيرات مع الشكل الخارجي لنمو السلالات الطافرة فقد تغير المظهر الخارجي للفطر *B.bassiana* على هيئة خيوط رفيعة. ويبين الشكل (3 و 5) التغيرات المظهرية للمستعمرات الناتجة من التشعيع مقارنة بالسلالة البرية غير الطافرة شكل (4 و 6). إن حدوث تغيرات مظهرية بفعل الإشعاع فوق البنفسجي يعد من الأدلة المهمة لحدوث الطفرات (Brown و Holden 1998).



الشكل (3) السلالة الطافرة للفطر *B. bassiana* الشكل (4) مستعمرة برية للفطر *B. bassiana*



الشكل (5) السلالة الطافرة للفطر *M. anisopliae* الشكل (6) مستعمرة برية للفطر *M. anisopliae*

تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Beauveria bassiana* في فعالية أنزيم البروتينز (وحدة/مل) :

يبين الشكل (7) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالة الطافرة للفطر *B. bassiana* في فعالية أنزيم البروتينز. حيث بينت النتائج هذا الشكل ارتفاع الفعالية الأنزيمية لجميع السلالات الطافرة مقارنة بالسيطرة التي بلغت 14.86 وحدة/مل عدا السلالات B15-2 و B30-1 و B60-3 و B75-3 و B90-2 التي شكلت انخفاض كبير في الفعالية الأنزيمية إذ بلغت 14.433 و 13.5 و 11.9 و 2.46 و 0.95 وحدة/مل على التوالي وشكلت السلالة B105-1 أعلى ارتفاع للفعالية الأنزيمية إذ بلغت 34.9 وحدة/مل ويعزى ذلك إلى تغيرات في الجين الخاص بهذا الأنزيم بواسطة الأشعة (Wilson و Talbot 2009).

تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Metarhizium anisopliae* في فعالية أنزيم البروتينز وحدة /مل :

يظهر الشكل (8) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *M. anisopliae* في فعالية أنزيم البروتينز. حيث سجل الشكل ارتفاع الفعالية الأنزيمية لجميع السلالات الطافرة للفطر إذ بلغ أعلى ارتفاع لها 7.16 و 7.05 وحدة/مل للسلالتين M30-2 و M45-2 على التوالي مقارنة بالسلالة البرية التي بلغت 4.6 بينما شكلت السلالات M15-2 و M105-1 1 انخفاض بالفعالية الأنزيمية مقارنة بالسلالة البرية بلغت 4.39 و 4.1 على التوالي.

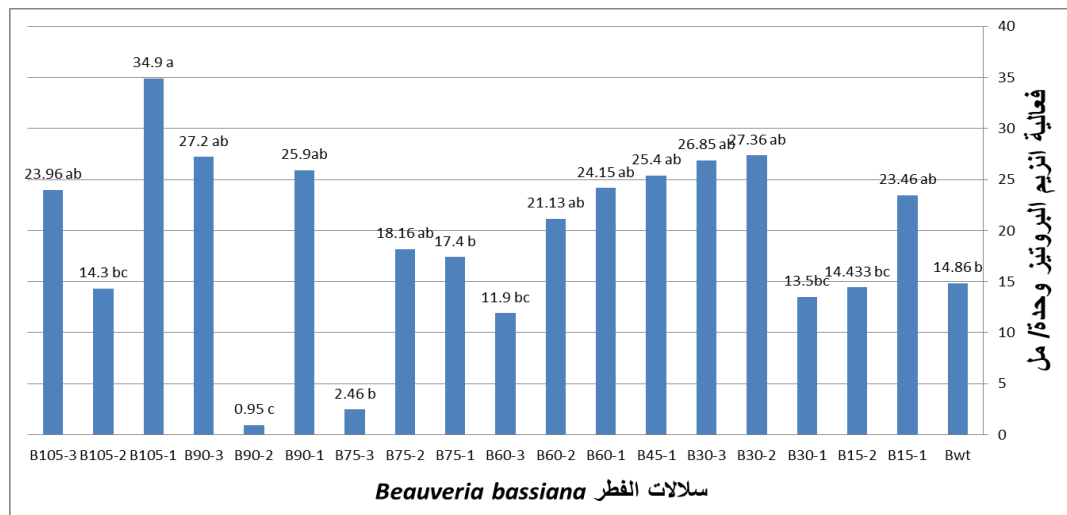
تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Beauveria bassiana* في فعالية أنزيم الكايتينيز :

يبين الشكل (9) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *B. bassiana* في فعالية أنزيم الكايتينيز. إذ بين الشكل ارتفاع واضح لجميع السلالات الطافرة مقارنة بالسلالة الابوية بالفعالية الأنزيمية والتي بلغت 0.09 وسجل الشكل

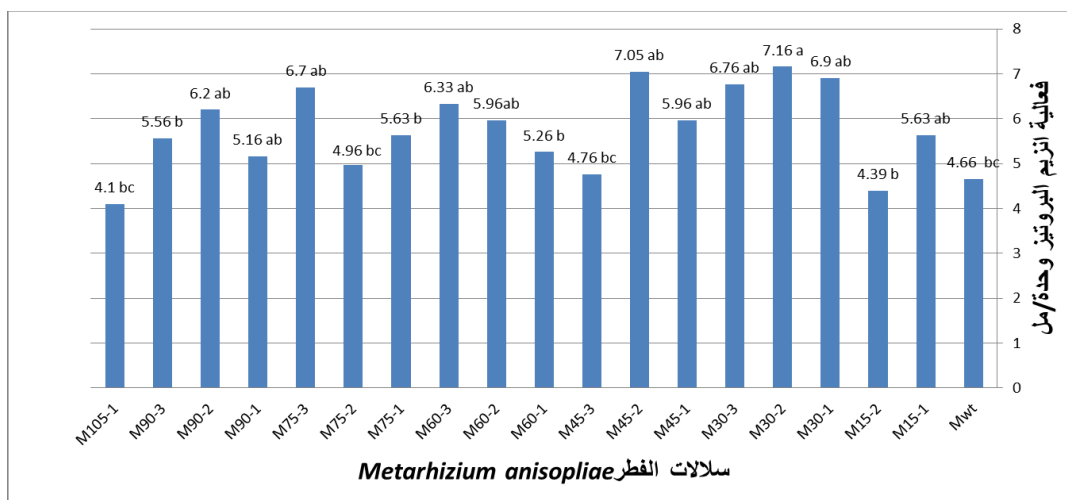
أعلى ارتفاع كان للسلالة B105-1 بقيمة بلغت 0.34 أما السلالات التي سجلت أقل قيم للنشاط الأنزيمي فكانت السلالات B15-2 و B30-3 والتي كانت بقيم 0.7 و 0.8 على التوالي .

تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Metarhizium anisopliae* في فعالية أنزيم الكايتيناز وحدة /مل :

يبين الشكل (10) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *M.anisopliae* في فعالية أنزيم الكايتيناز. إذ سجل الشكل ارتفاع الفعالية الأنزيمية لجميع السلالات الطافرة مقارنة بالسلالة الأبوية التي بلغت 0.11 وحدة/مل وكانت أعلى ارتفاع لها للسلالة الطافرة M75-2 إذ بلغت 0.7 وحدة/مل. أشارت النتائج إلى أن هناك تباين في فعالية أنزيمي البروتيز والكايتيناز باختلاف نوع السلالة الطافرة إذ يعد أنزيمي البروتيز والكايتيناز ناتجة من تشفير جينات خاصة بكل أنزيم ونظراً لكون التطفير باستخدام الأشعة فوق البنفسجية يولد طفرات عشوائية ناتجة من تغاير عشوائي في الـ DNA وقد تكون هذه الطفرات موجبة التأثير أي تزيد من إنتاجية الأنزيمات أو سلبية التأثير مما يؤدي إلى إنتاج أنزيمات واطئة الفعالية وهذا هو السبب (Moore و Frazer 2002) الذي يفسر إن بعض السلالات الطافرة في هذه الدراسة ذات نشاط أنزيمي عالي وأخرى ذات نشاط أنزيمي واطئ . إن كل من أنزيمي البروتيز والكايتيناز تعد من العوامل المهمة في الكائن الحي (عامل السيطرة الأحيائي) إذ تؤدي إلى تحلل البروتينات والكايتين الموجودة ضمن جسم الحشرة خاصة في جسم الحشرة الخارجي وتحلل هذه المكونات يؤدي إلى خلل وضرر في جدار جسم الحشرة مما يؤدي إلى إضعافها ومن ثم موتها (Hassan 2011). تختلف العزلات في إنتاج أنزيمي الكايتيناز والبروتيز وإن فعالية هذه العزلات ترتبط بفعالية هذه الأنزيمات وكما ذكر Subhash وآخرون (1991) ، وإن هذه النتائج توافق ما حصل عليه Sun وآخرون (1999) و Mustafa و Kaur (2009) بأن العزلات المختلفة تتباين في القابلية على إنتاج أنزيم الكايتيناز والبروتيز.

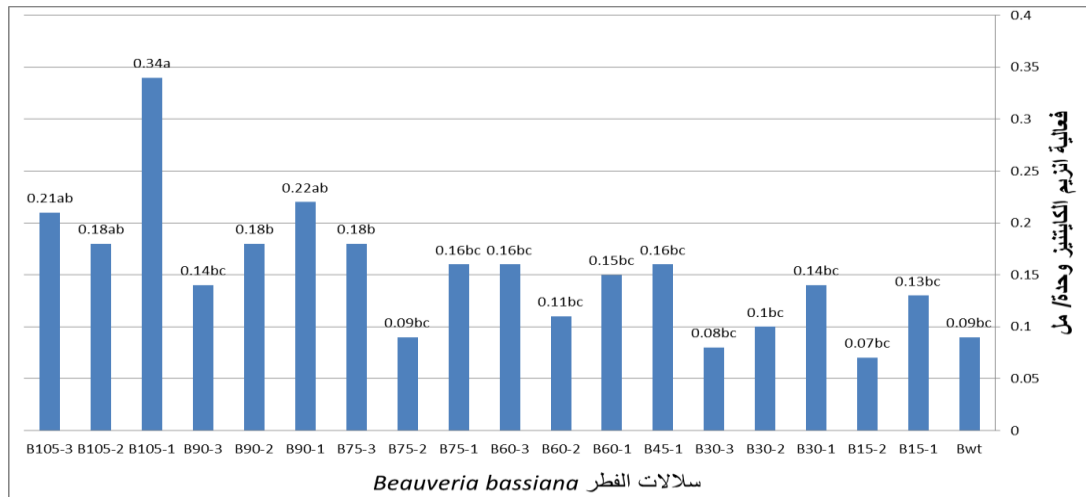


شكل (7) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Beauveria bassiana* في فعالية أنزيم البروتيز (وحدة/مل) *تشير الحروف الأبجدية المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية وتشير الحروف الأبجدية المختلفة إلى وجود فروق معنوية حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05.



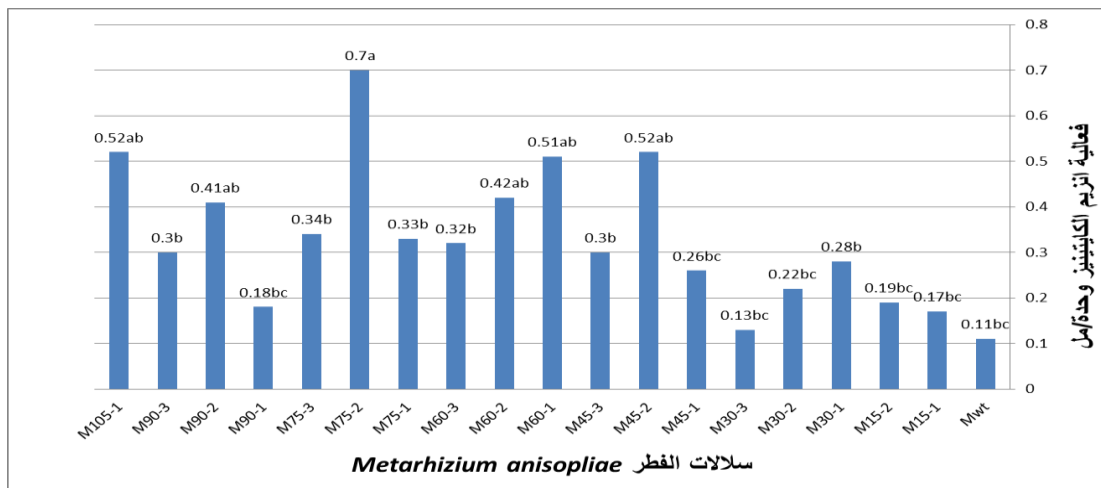
شكل (8) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Metarhizium anisopliae* في فعالية أنزيم البروتيز (وحدة/مل)

*تشير الحروف الابجدية المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية وتشير الحروف الابجدية المختلفة إلى وجود فروق معنوية حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05.



شكل (9) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Beauveria bassiana* في فعالية أنزيم الكايتينيز (وحدة/مل)

*تشير الحروف الأبجدية المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية وتشير الحروف الأبجدية المختلفة إلى وجود فروق معنوية حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05.



شكل (10) تقييم كفاءة السلالة البرية والسلالات الطافرة للفطر *Metarhizium anisopliae* في فعالية أنزيم الكايتينيز (وحدة/مل)

*تشير الحروف الأبجدية المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية وتشير الحروف الأبجدية المختلفة إلى وجود فروق معنوية حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05.

تقييم حيوية سلالة الفطر *B. bassiana* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 30 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م :

يبين الجدول (1) إن السلالة B105-1 العائدة للفطر *B. bassiana* أبدت أعلى نمو (بتفوق معنوي) في وسط نخالة الحنطة عند الزمن (صفر) أي عند اكتمال نمو الفطر في الوسط إذ بلغت أعداد المستعمرات النامية $10^5 \times 317$ مستعمرة/غم مقارنة ب $10^5 \times 214$ مستعمرة/غم للسلالة البرية غير الطافرة، كما تفوقت السلالة الطافرة B105-1 معنوياً عند نموها في أوساط السيوس والدخن والذرة وبالرغم من تفوق أعداد المستعمرات النامية لهذه السلالة الطافرة في الأوساط الأخرى مقارنة بالسلالة البرية إلا أن هذا التفوق لم يكن معنوياً (جدول 1) .

جدول (1) تقييم حيوية سلالة الفطر *Beauveria basiana* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 30 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م (عدد المستعمرات $\times 10^5$ / غم)

درجة الحرارة التخزن (م°)			الزمن صفر	السلالة	الوسط
			حال اكتمال النمو		
50	40	30			
C27 e	C55cd	B105d	A217c	Bwt	الرز
D33.5d	C65c	B137c	A216c	B105-1	
C17g	B 33.5 ef	A131c	A153d	Bwt	سبوس
C 33.5 d	C35ef	B232a	A270b	B105-1	
C27e	B 44.5 e	B62e	A190c	Bwt	حنطة
D47b	C 84.5 b	B104d	A238bc	B105-1	
D9h	C22f	B52e	A214c	Bwt	نخالة
D 41.5 c	C100a	B170b	A317a	B105-1	
D0i	C7g	B14f	A37f	Bwt	بتموس
D0i	C 12.5 fg	B31f	A58f	B105-1	
C 16.5 g	BC22f	B37f	A110e	Bwt	دخن
C23f	B 49.5 cd	B74de	A178c	B105-1	
D31de	C54cd	B111cd	A 156 d	Bwt	ذرة
D54a	C 78.5 b	B173b	A215c	B105-1	
C 9.5 h	B22f	B30f	A57f	Bwt	كوالح
C 13.5 gh	B 26.5 f	B33f	A66 f	B105-1	

*تشير الأحرف الصغيرة المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين السلالات الفطرية ضمن الأعداد وتشير الأحرف الكبيرة المتشابهة إلى عدم وجود فرق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين المعاملات ضمن الصفوف حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05 .

عند الخزن بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م فقد أثرت هذه الدرجات في نمو الفطر *B.bassiana* الذي أدى إلى تناقص في أعداد المستعمرات النامية وبلغ أعلى عدد للمستعمرات النامية بدرجة 30 °م للسلالة الطافرة B105-1 بـ $10^5 \times 232$ مستعمرة/غم بتفوق معنوي مقارنة بنمو السلالة البرية إذ بلغت أعداد المستعمرات $10^5 \times 131$ مستعمرة/غم . كما ويظهر الجدول نفسه أن نمو السلالة الطافرة B105-1 كان معنوياً في أوساط الرز وحبوب الحنطة ونخالة الحنطة وبذور الدخن والذرة الصفراء في حين لم يكن معنوياً في أوساط البتموس وإنتاج شركة Klasmann-Delmann GmbH الألمانية وكوالح الذرة الصفراء وعند اختبار حيوية النمو عند الدرجة 40 °م لوحظ تفوق السلالة الطافرة B105-1 عند النمو في وسط نخالة الحنطة إذ بلغت أعداد المستعمرات $10^5 \times 100$ مستعمرة/غم مقارنة بـ $10^5 \times 22$ مستعمرة/غم وللسلالة البرية النامية على الوسط نفسه.

تقييم حيوية سلالة الفطر *Metarhizium anisopliae* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 30 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م:

بيّنت النتائج المدونة في جدول (2) أن السلالة M45-2 الطافرة العائدة للفطر *M.anisopliae* أبدت أعلى نمو بتفوق معنوي في وسط بذور الدخن عند الزمن صفر أي في حال اكتمال النمو الفطري في الوسط إذ بلغت أعداد المستعمرات النامية $10^6 \times 950$ مستعمرة/غم مقارنة بـ $10^6 \times 877$ مستعمرة/غم للسلالة *M.anisopliae* البرية غير الطافرة. كما تفوقت معنوياً السلالة نفسها في جميع الأوساط الأخرى عدا الوسطين الذرة الصفراء ونخالة الحنطة إذ كانت أعداد المستعمرات في الذرة الصفراء للسلالة الطافرة M45-2 $10^6 \times 323$ مستعمرة/غم مقارنة بسلالة البرية Mwt التي بلغت أعداد المستعمرات فيها $10^6 \times 421$ مستعمرة/غم إلا إن التفوق في هذا الوسط لم يكن معنوياً ، والوسط نخالة الحنطة التي بلغت فيه أعداد المستعمرات للسلالة الطافرة $10^6 \times 331$ مستعمرة/غم وأعداد المستعمرات في السلالة البرية $10^5 \times 703$ مستعمرة/غم $10^6 \times 703$ مستعمرة/غم والذي كان ذو معنوية عالية جدول (6) . عند الخزن بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م فقد أثرت هذه الدرجات في نمو الفطر *M.anisopliae* إذ أدت إلى تناقص في أعداد المستعمرات النامية، وبلغ أعلى عدد للمستعمرات النامية بدرجة 30 °م للسلالة الطافرة M45-2 $10^6 \times 883$ مستعمرة/غم بتفوق غير معنوي مقارنة بالسلالة البرية إذ بلغت أعداد المستعمرات فيها $10^6 \times 812$ مستعمرة/غم . كما ويبين الجدول نفسه أن نمو السلالة الطافرة M45-2 كان بعدد مستعمرات أكبر في باقي الأوساط لكن التفوق أيضاً لم يكن معنوياً . وعند اختبار حيوية النمو عند درجة الحرارة 40 °م فقد تفوقت السلالة الطافرة M45-2 عند النمو في وسط بذور الدخن كذلك إذ بلغت أعداد المستعمرات فيها $10^6 \times 443$ مستعمرة/غم مقارنة بـ $10^6 \times 391$ مستعمرة/غم للسلالة البرية النامية على الوسط نفسه، أما نمو المستعمرات في درجة الحرارة 50 °م فقد تفوقت فيه السلالة الطافرة M45-2 النامية في وسط البتموس بأعداد مستعمراتها البالغة $10^6 \times 235$ مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة البرية التي بلغت أعداد مستعمراتها $10^6 \times 211$ مستعمرة/غم، في حين كان أقل نمو في هذه الدرجة للسلالة البرية النامية على وسط كوالح الذرة حيث بلغ أعداد المستعمرات فيها $10^6 \times 27$ مستعمرة/غم مع تفوق بسيط للسلالة الطافرة M45-2 إذ بلغت أعداد المستعمرات فيها $10^6 \times 38$ مستعمرة/غم .

جدول (2) تقييم حيوية سلالة الفطر *Metarhizium anisopliae* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 30 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م (عدد المستعمرات $\times 10^6$ / غم)

الوسط	السلالة	الزمن صفر			درجة حرارة الخزن (°م)		
		حال اكتمال النمو			30	40	50
الرز	Mwt	A717c	B404c	C370b	B106c	D170b	D56e
	M45-2	A848b	B 556.5 b	C294c	D65de	D72d	D106c
	Mwt	A 327.2 g	B 209.5 d	C112f	D17f	D106c	D17f
سبوس	M45-2	A 377.5 fg	B309cd	C 135.5 e	D72d	D106c	D17f
	Mwt	A480e	B406c	C221d	D106c	D17f	D17f
	M45-2	A730c	B552b	C340bc	D17f	D106c	D17f
حنطة	Mwt	A703c	B331 cd	C101f	D17f	D106c	D17f
	M45-2	A331g	A366cd	B122e	D17f	D106c	D17f
	Mwt	A536d	B428c	C374.5b	D17f	D106c	D17f
بتموس	M45-2	A541d	B437c	C380b	D17f	D106c	D17f
	Mwt	A877ab	A812a	B391b	D17f	D106c	D17f
	M45-2	A950a	B883a	C443 a	D17f	D106c	D17f
دخن	Mwt	A421ef	A395cd	B109f	D17f	D106c	D17f
	M45-2	A323g	A317cd	B 204.5 d	D17f	D106c	D17f
	Mwt	A321g	B222d	C106f	D17f	D106c	D17f
ذرة	M45-2	A360fg	B231d	C115ef	D17f	D106c	D17f
	Mwt	A360fg	B231d	C115ef	D17f	D106c	D17f
	M45-2	A360fg	B231d	C115ef	D17f	D106c	D17f

*تشير الأحرف الصغيرة المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين السلالات الفطرية ضمن الأعمدة وتشير الأحرف الكبيرة المتشابهة إلى عدم وجود فرق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين المعاملات ضمن الصفوف حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05 .

تقييم حيوية سلالة الفطر *Beauveria basiana* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 60 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م :

بيّنت النتائج المدونة في جدول (3) ان السلالة الطافرة B105-1 أعطت أعلى نمو بتفوق معنوي في وسط البتموس عند الزمن 60 يوماً وبدرجة حرارة 30 °م إذ بلغت أعداد المستعمرات $10^5 \times 208.6$ مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة البرية التي بلغت أعداد مستعمراتها $10^5 \times 113$ مستعمرة/غم بينما شهد الوسط نخالة الحنطة والبتموس تناقصاً في نمو المستعمرات إذ وصل إلى صفر في السلالة البرية للوسط البتموس وعند اختبار حيوية النمو عند الدرجة 40 °م لوحظ تفوق الطافرة B105-1 عند النمو في وسط الذرة الصفراء بعدد مستعمرات بلغ 4×10^5 مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة الأبوية 0.66×10^5 مستعمرة/غم وبين الجدول نفسه انخفاض نمو المستعمرات للسلالات الباقية. يبين الجدول عينة انخفاض في نمو المستعمرات الفطرية للسلالة الطافرة والأبوية في جميع الأوساط عند درجة الحرارة 50 °م وذلك لكون درجات الحرارة المرتفعة تؤثر سلباً على نمو الفطريات حيث بلغ أعلى نمو للسلالة الطافرة B105-1 في وسط الذرة كذلك بعدد مستعمرات بلغ 2.33×10^5 مستعمرة/غم مقارنة بسلالة البرية والتي لم تشهد أي نمو أما باقي الأوساط فلم تشهد أي نمو كذلك عدا نمو منخفض في وسط نخالة الحنطة للسلالة الطافرة B105-1 إذ بلغ 1.33×10^5 مستعمرة/غم.

تقييم حيوية سلالة الفطر *Metarhizium anisopliae* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 60 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م :

تفوق معنوي للسلالة الطافرة M45-2 النامية في وسط الحنطة عند درجة الحرارة 30 °م بعدد مستعمرات بلغ 356×10^6 مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة البرية التي بلغت أعداد مستعمراتها 327×10^6 مستعمرة/غم كما وتفوقت معنوياً السلالة الطافرة M45-2 نفسها عند نموها في أوساط كوالح الذرة وبذور الدخن والبتموس ونخالة الحنطة والسبوس عدا الوسطين الرز والذرة إذ كان النمو معنوياً للسلالة البرية فقد بلغت في الرز 277×10^6 مستعمرة/غم بينما بلغت أعداد المستعمرات في السلالة الطافرة M45-2 86.66×10^6 مستعمرة/غم ووسط الذرة بلغت أعداد المستعمرات في السلالة البرية 55.33×10^6 مستعمرة/غم بينما في السلالة الطافرة M45-2 بلغت أعداد المستعمرات فيها 45×10^6 مستعمرة/غم. عند الخزن بدرجة الحرارة 40 °م تفوقت السلالة الطافرة M45-2 النامية في وسط الدخن إذ بلغت أعداد المستعمرات فيها 141.66×10^6 مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة البرية حيث بلغت أعداد مستعمراتها 112.3×10^6 مستعمرة/غم وسجلت السلالة نفسها تفوقاً معنوياً في باقي الأوساط مقارنة بالسلالة البرية إلا أنها لم تسجل فروقاً معنوياً عدا وسط الرز الذي سجل معنوية عالية للسلالة الطافرة بلغت 80×10^6 مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة البرية التي بلغت أعداد مستعمراتها 1×10^6 مستعمرة/غم ووسط كوالح الذرة لم يسجل أي نمو في كلا السلالتين البرية والطاقرة في درجة الحرارة هذه. وعند اختبار حيوية النمو في درجة الخزن 50 °م لوحظ تفوق السلالة الطافرة M45-2 النامية في وسط الذرة بعدد مستعمرات بلغ 23×10^6 مستعمرة/غم مقارنة بسلالة البرية التي سجلت نمو للمستعمرات بلغ 18×10^6 مستعمرة/غم تلتها السلالة الطافرة النامية في وسط بذور الدخن والتي بلغت 20×10^6 مستعمرة/غم مقارنة بالسلالة البرية النامية على نفس الوسط والتي بلغت عدد مستعمراتها 16.33×10^6 مستعمرة/غم ثم تلاه وسط السبوس بعدد مستعمرات بلغ 3.77×10^6 مستعمرة/غم والتي تفوقت أيضاً على السلالة البرية التي

بلغت $10^6 \times 1.33$ مستعمرة/غم وبعدها وسط الرز والتي كانت نمو أعداد المستعمرات للسلاطين متساوياً بلغ 0.33×10^6 مستعمرة/غم أما بقية الأوساط (كوالح الذرة و البتموس و نخالة الحنطة و الحنطة) لم تسجل أي نمو في كلا السلاطين لهذه الدرجة .

جدول (3) تقييم حيوية سلالة الفطر *Beauveria basiana* المحلية وطاقتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 60 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م (عدد المستعمرات $\times 10^5$ / غم)

الوسط	السلالة	الزمن صفر حال اكتمال النمو	درجة حرارة الخزن (°م)		
			30	40	50
الرز	Bwt	217c A	24de B	0.33b C	0b C
	B105-1	216c A	57.66c B	3.33ab C	1ab C
سبوس	Bwt	153d A	113b B	2ab C	0b C
	B105-1	270b A	208.6 a B	0.33 b C	0b C
حنطة	Bwt	190c A	10.33de B	0.33b C	0b C
	B105-1	238bc A	20.66 de B	1b C	0b C
نخالة حنطة	Bwt	214c A	2e B	0b C	0b C
	B105-1	317a A	2e B	2ab B	1.33ab B
بتموس	Bwt	37f A	0e B	0b B	0b B
	B105-1	58f A	3.66e B	0b B	0b B
دخن	Bwt	110e A	18de B	0b C	0b C
	B105-1	178c A	25 d B	2.33ab C	1ab C
ذرة	Bwt	156 d A	61.66 c B	0.66b C	0b C
	B105-1	215c A	128.3b B	4a C	2.33a C
كوالح ذرة	Bwt	57f A	31.66d B	0b C	0b C
	B105-1	66 f A	55cd AB	2ab C	0b C

*تشير الأحرف الصغيرة المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين السلالات الفطرية ضمن الأعمدة وتشير الأحرف الكبيرة المتشابهة إلى عدم وجود فرق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين المعاملات ضمن الصفوف حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05 .

كما أشارت النتائج إلى أن أعلى عدد لمستعمرات السلالات الطافرة والسلالة البرية سجل في الزمن صفر أي عند اكتمال النمو وقد يعزى السبب إلى إن الفطريات نمت في الأوساط الغذائية المختلفة بعد مرورها بزمان التحضين البالغ سبعة أيام وهي مدة طور اللوغارتمي (الاسي) للنمو الذي يعطي أعلى كتلة حيوية للفطر (Wilson و Talbot 2009) . في حين يلاحظ أن الدرجات الحرارية 30 و 40 و 50 °م أثرت معنوياً في حيوية هذه السلالات وهذا ربما يعزى إلى تأثير درجات الحرارة في فعاليات الكائن الحي إذ لكل كائن مدى حراري ممكن العيش فيه وعادة تفضل الفطريات المدى الحراري ما بين 20-30°م كأفضل مدى للنمو الأمثل في حين تعد الدرجتين الحراريتين 40 و 50 مؤثرة سلباً في نمو هذه السلالة (تؤثر درجات الحرارة على الفعاليات الأيضية للكائن الحي وخاصة على أنظمة الأنزيم المسؤولة على معظم الفعاليات الحيوية للكائن Wilson و Talbot 2009) . كما وأشارت النتائج إلى أن السلالة الطافرة أعطت نمواً أعلى من السلالة البرية لجميع الدرجات الحرارية المختبرة وهذا ربما يعود إلى تحسين الصفات الوراثية للسلالة الطافرة بفعل التغيرات الوراثي الناتج من التعرض للإشعاع (Moore و Frazer 2002).

جدول (4) تقييم حيوية سلالة الفطر *Metarhizium anisopliae* المحلية وطافراتها النامية في بعض الأوساط الغذائية لمدة خزن 60 يوم بدرجات حرارة 30 و 40 و 50 °م (عدد المستعمرات $\times 10^6$ / غم)

الوسط	السلالة	الزمن صفر حال اكتمال النمو	درجة حرارة الخزن (°م)		
			50	40	30
الرز	Mwt	717c A	0.33c C	1e C	86.66de B
	M45-2	848b A	0.33c D	80c C	277b B
سيوس	Mwt	327.2 g A	1.33cd D	20.66de C	145cd B
	M45-2	377.5 fg A	3.77c D	13.66de C	147.3cd B
حنطة	Mwt	480e A	0d D	43d C	327.6ab B
	M45-2	730c A	0d D	56.66cd C	356a B
نخالة حنطة	Mwt	703c A	0d B	0.33e B	1e B
	M45-2	331g A	0d B	1e B	1.66e B
بتموس	Mwt	536d A	0d D	14.66de C	34.33e B
	M45-2	541d A	0d D	16.33de C	44.66e B
دخن	Mwt	877ab A	16.33b D	112.3b C	205c B
	M45-2	950a A	20ab D	141.66a C	265 b B
ذرة	Mwt	421ef A	18b C	21.66de C	55.33de B
	M45-2	323g A	23a C	35d BC	45.66e B
كوالح ذرة	Mwt	321g A	0d C	0e C	115.6d B
	M45-2	360fg A	0d C	0e C	202c B

*تشير الأحرف الصغيرة المتشابهة إلى عدم وجود فروق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين السلالات الفطرية ضمن الأعمدة وتشير الأحرف الكبيرة المتشابهة إلى عدم وجود فرق معنوية والأحرف المختلفة إلى وجود فروق معنوية بين المعاملات ضمن الصفوف حسب اختبار دنكن متعدد الحدود عند مستوى 0.05 .

أما أسباب نمو السلالة وطافراتها باختلاف الوسط الغذائي فقد يعود إلى أختلاف مكونات الأوساط المختبرة حيث تعد هذه الأوساط من الأوساط الصلبة العضوية الطبيعية والتي تختلف في مكوناتها من الألياف والبروتينات والكاربوهيدرات والدهون والأملاح والفيتامينات وهذا الاختلاف ينعكس على نمط وسرعة نمو الفطر، ومع ذلك فإن الاختلاف الناجم عن نمو السلالات الفطرية باختلاف الوسط الغذائي واختلاف درجة حرارة الخزن يعود أساساً إلى التغيرات الوراثية للفطر الناتج بفعل التطوير Hanh-vu وآخرون، (2009) .

المصادر

1. شاكور ، امنية نايف،(2015). تأثير توافقية المسببات الممرضة للحشرات مع بعض المبيدات الحشرية الحديثة في مكافحة عثة الطماطة *Tuta absoluta* (Myrick) (Lepidoptera:Gelechiidae) رسالة ماجستير، كلية الزراعة –جامعة تكريت .
2. الفضلي ، ايمن وليد خالد،(2016) ، تقييم فاعلية بعض الفطريات الممرضة للحشرات المعزولة من تربة بساتين الحمضيات على ذبابة الفاكهة *Ceratitis capitata* (Wiedemann) (Diptera : Tephretidae) . رسالة ماجستير ،كلية الزراعة ، جامعة تكريت
3. Bhoosreddy.G.L.(2014) Use of low cost substrates in Mass production of *Metarhizium anisopliae* and evaluation of its insecticidal potential as mycopesticide .International Journal of Advanced Research . 2(8): 62-65.
4. Brown، J.S.and Holden، D.w (1998). Insertion mutagenesis of Pathogenic fungi . Curr Opin Microbiol 1:390-394.

5. Cooper C.(1977). the tools of Biochemistry. John Wiley and Sons Inc. USA. (pp.309-354).
6. Driver F, Milner R.J, Trueman J.W.H. (2000) A taxonomic revision of *Metarhizium* based on a phylogenetic analysis of rDNA sequence data. *Mycology Research* 104: 134-150.
7. Hanh-Vu v, Pham T.A. and Kim K.(2009) Fungal Strain Improvement for Cellulase Production Using Repeated and Sequential Mutagenesis *Microbiology*, 37(4):267-271.
8. Hassan A.A.(2011). Improvement of Antagonism and Fungicides Tolerance in Iraqi *Trichoderma Harzianum* Isolates by Ultra-Violet Irradiation , *Australian Journal of Applied and Basic Science* 5(11):909-917, 2011.
9. Ho H.L. and Ho K.F(2015) , Fungal Strain Improvement of *Aspergillus brasiliensis* for Overproduction of Xylanase in Submerged Fermentation through UV Irradiation and Chemicals Mutagenesis *J. of Adv. In Biol. Biotech.* 3(3) 117-131.
10. Jagadeesh C.S, Venkatachalapathy C.M. and Anitha C.N.(2008). Evaluation of locally available substrate for mass production of entomopathogenic fungi, *Metarhizium anisopliae* (Metch). *Journal of biopesticides*, 1(2):146-147.
11. Jian Hui Wu; Shaukat Ali and Shun Xiang Ren.(2010). Evaluation of Chitinase from *Metarhizium anisopliae* as Biopesticide Against *Plutella xylostella*. *Pakistan J. Zool.* 42(5): 521-528.
12. Kuhad R. C, Kumar M. and Singh A. (1994). A hypercellulolytic mutant of *Fusarium oxysporum* . *Lett. Appl. Microbiol.* 19:397-400.
13. Latifian M, Rad B, Amani M. and Rahkhodaei E.(2013) Mass production of entomopathogenic fungi *Beauveria bassiana* (Balsamo) by using agricultural products based on liquid- solid diphasic method for date palm pest control. *International Journal of Agriculture and Crop Sciences.* 5(19), 2337-2341.
14. Mustafa U. and Kaur G. (2009). Extracellular Enzyme Production in *Metarhizium anisopliae* Isolates. *Folia Microbiologica*, 54: 499-504.
15. Scholte E.J.; Knols B.G.J. ; Samson R.A. and Takken W. .(2003) . Entomopathogenic Fungi for mosquito control *J. Insect sci*, pp.
16. Skrobek A S, Farooq A. and Butt Tariq M. (2008). Destruxin production by the entomogenous fungus *Metarhizium anisopliae* in insects and factors influencing their degradation. *BioControl*. 53:361–373.
17. Subhash C. Gupta; Timothy D. Leathers; Galal N. El-Sayed and Carlo M. Ignoffo.(1991). Production of degradative enzymes by *Metarhizium anisopliae* during growth on defined media and insect cuticle, *J. Experimental Mycology*. 15: 310–315.
18. Sun Chul Kang; Sanggyu Park and Dong Gyu Lee.(1999). Purification and Characterization of a Novel Chitinase from the Entomopathogenic Fungus, *Metarhizium anisopliae*, *Journal of Invertebrate Pathology*. 73: 276–281.
19. Tweddell R.J, S.H. Jabaji-Hare and P.M. Charest ,(1994). Production of chitinase and β -1,3 glucanase by *Stachybotrys eleyans* , a mycoparasite of *Rhizoctonia solani* *Appl Environ . Microbiol* ., 60:489-495
20. Wilson R.A. and Talbot N.J(2009). Fungal Physiology-a future perspective *microbiology* .Iss, 3810-3813.
21. Moore D and Frazer L.(2002). *Essential fungal Genetics* , Springer-Verlag New York, Inc.