

تأثير مستخلص خشب المسكة *Robinia pseudoacacia* L في الفطريات المرافقة للصنف شام 8 المزروع في منطقة الغاب

الدكتور زكريا الناصر*

الدكتور وسيم الحكيم**

رشا بركات***

تاريخ الإيداع 27 / 6 / 2016. قبل للنشر في 15 / 8 / 2016

□ ملخص □

أجري هذا البحث خلال الفترة بين 2014-2016 بكلية الزراعة بجامعة دمشق وهدف إلى تأثير مستخلص المسكة على الفطريات المرافقة للقمح صنف شام 8 المزروع في منطقة الغاب. حيث أظهرت النتائج تباين في نسبة المادة المستخلصة من العينات الخشبية للمسكة. إذ كان وزن المادة الجافة (432.23مغ) (716.95مغ) لكل من الخشب العصاري والخشب القلبي على الترتيب، وجد أن أهم الفطريات المرافقة لحبوب القمح المجموعة هي: *Fusarium sp.* (36%) و *Alternaria sp.* (28%) و *Aspergillus sp.* (12%) و *Rhizopus sp.* (9%) و *Penicillium sp.* (6%) وفطريات غير معرفة بنسبة (9%)، ودلت النتائج على أن المستخلصات الخشبية للمسكة تباينت في تثبيط نمو الميسليوم للفطريات المختبرة (*Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* و *Aspergillus sp.*) في الوسط المغذي وفقاً لنوع المستخلص والتركيز والفطر المستهدف. وقد ازداد تأثير مستخلصات الخلائط الخشبية بزيادة نسبة المادة الجافة للخشب القلبي فكلما زادت نسبة الخشب القلبي زاد التأثير المثبط في نمو الفطريات. ازدادت فاعلية الخلائط بزيادة تركيز الخشب القلبي. وجد من البيانات اختلاف التركيز النصفي لمستخلصات الخشب القلبي والخشب العصاري والخلائط الخشبية بشكل كبير. فقد أعطى مستخلص الخليط الخشبي (10:10) أعلى فاعلية بين المستخلصات المختبرة على الفطريات الثلاثة، حيث كانت قيم EC_{50} أقل من 46.50 و 84.66 و 139.54 ppm لكل من الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* على الترتيب. بالمقابل أعطى مستخلص الخشب العصاري للمسكة أقل فاعلية على الفطريات المختبرة.

الكلمات المفتاحية: مستخلصات خشبية، *Robinia pseudoacacia* L، فطريات، قمح، *Fusarium sp.*

*أستاذ - قسم وقاية النبات - كلية الزراعة - جامعة دمشق - سورية

**أستاذ مساعد - قسم الموارد الطبيعية المتجددة والبيئة كلية الزراعة جامعة دمشق - سورية

*** ماجستير - قسم العلوم الأساسية كلية الزراعة جامعة دمشق - سورية

Robinia pseudoacacia L

Dr. Zakaraia ALnaser*
Wasem ALhakem**
Rasha Barakat***

(Received 27 / 6 / 2016. Accepted 15 / 8 / 2016)

□ ABSTRACT □

The results showed a variation in the ratio of dry material derived from wood samples of (*Robinia pseudoacacia* L.). The dry matter weight was (432.23 mg) (716.95 mg) for each of the waterless wood and internal wood respectively.

It was found that the most important fungi associated with wheat seed group are: *Fusarium* sp. (36%) and *Alternaria* sp. (28%) and *Aspergillus* sp. (12%) and *Rhizopus* sp (9%) and *Penicillium* sp (6%) and fungi are not defined by (9%).

It was found that the wood extracts from (*Robinia pseudoacacia* L.) varied in the of the Almicoleom inhibition to the tested fungi growth (*Fusarium* sp. , *Alternaria* sp. and *Aspergillus* sp.) in the nutritious environment according to the type of the extracts, concentration and targeted fungi. The effect of the wood extracts has increased as the percentage of the dry matter of the heart wood increased. The incremental heart wood ratio increased inhibitory effect on the growth of fungi. On the other hand, the wood extract gave of waterless wood less effect of Miceleom inhibiting on the growth of tested fungi in general. The effectiveness of the mixtures Increased as heart wood concentration increased. It has been Found from the data that there was difference in migraine concentration of the heart wood extracts and waterless wood mixtures largely. the Extract of the mixture wooden gave (10:10) the highest efficiency among the three tested extracts on the fungus, where the EC50 values were less than 46.50, 84.66 and 131.54 ppm for each of the fungus (*Aspergillus* sp., *Fusarium* sp. And *Alternaria* sp. respectively.

* Professor - Faculty of Agriculture –Damascus university - Syria.

**Associate Professor - Faculty of Agriculture –Damascus university - Syria.

***Master - Faculty of Agriculture –Damascus university - Syria.

مقدمة

تعد الأمراض الفطرية التي تصيب حبوب المحاصيل الحقلية والنجليات في الحقل وتنتقل معها إلى المخزن من أهم العوامل التي تخفض من نوعية وإنبات هذه الحبوب، كما تؤدي إلى تخفيض فترة تخزينها وإطالة فترة انباتها وبالتالي إعطاء بادرات ضعيفة أو موتها. وتنتشر فطريات أعفان الحبوب مثل: *Aspergillus* و *Penicillium sp.* و *Rhizopus sp.* و *Botrytis cinerea* و *Fusarium sp.* و *Rhizoctonia solani* وغيرها من الفطريات، بسرعة في ظروف المخزن بسبب توفر الرطوبة العالية ودرجات الحرارة المرتفعة المناسبة. ويمكن أن تحدث إصابة الحبوب بفطريات الأعفان في الحقل أو عن طريق المستودعات والعبوات الملوثة (Agrios, 2005)، تستخدم عدة طرائق في مكافحة أمراض التخزين الفطرية مثل: التحكم بظروف المخزن من درجة حرارة ورطوبة ونسبة غاز ثاني أكسيد الكربون إلى الأوكسجين أو تستخدم الطرق الكيميائية بمعاملة الحبوب بالمبيدات الفطرية مثل *benomyl* و *thiophanate-methyl* و *carboxin* و *thiram* إلا أن هذه المعاملة لها آثار سلبية على الصحة وتلوث البيئة (Barkai-Golan, 2001)، أن الاستخدام العشوائي لهذه المبيدات، والتركيز عليها كوسيلة رئيسة أو الوحيدة لمكافحة الآفات، أدى إلى حدوث خلل كبير في التوازن الحيوي بين الكائنات وظهور سلالات مقاومة من الفطريات لبعض المبيدات الفطرية، مما يزيد من التكلفة، يضاف إلى أن لبعض المبيدات الفطرية سمية نباتية على بعض المحاصيل، وكذلك تأثيرات سامة على الإنسان والكائنات الحية البرية والمائية نتيجة تلوث المنتجات الغذائية والتربة والمصادر المائية (De waard, et al., 1993).

نتيجة لذلك فقد بدأ الاتجاه الآن إلى التقليل من استخدام المبيدات بشكل عام وفي معاملة الحبوب بشكل خاص والبحث عن بدائل أخرى. فقام العديد من الباحثين بدراسة تأثير المستخلصات النباتية في تثبيط نمو الفطريات، وذلك كونها منتجات طبيعية وأمنة بيئياً ونادراً ما يكون لها سمية للإنسان أو تلوث البيئة. حيث تعد النباتات الطيبه والعطرية مصدر هام وطبيعي لمركبات هامة في مكافحة الآفات (Bobbarala et al., 2009). ذكر Veitch وزملاؤه أن التركيب الكيميائي لمستخلصات أشجار المسكة *R. pseudoacacia* L. هي مركبات فلافونية مثل المركب *robinin* (7-ramnozide-3-O-ramnozylgalactozil-kaempferol) ومركب *acacatin-7-O-rutoside* و *apigenin* و *diosmetin* وغيرها التي لها صفات صيدلانية هامة. ومن المعروف أن نبات المسكة من النباتات المقاومة للفطريات والأعفان إذ يعطي كميات كبيرة من المركبات الحيوية، وتحتوي أوراق شجرة المسكة ثانياً ومركبات فينولية وفلافونات التي لها نشاط حيوي (Putman, et al., 1989, و Nasir, et al., 2005). مستخلص الخشب القلبي للمسكة يعمل كمضاد فطري (Schultz and Nicholas, 2000). وجد Zhang et al., 2008 أن المستخلص الكحولي للمسكة *Robinia pseudoacacia* بتركيز 80 مغ/لتر كان له دور في مكافحة البياض الدقيقي *Sphaerotheca fuliginea* على الخيار. أثبت الباحثان Hosseinhashemi و Kanani (2012) وجود العديد من المركبات في خشب المسكة *Robinia pseudoacacia* المستخلص بالكحول والهكسان وهذه المركبات معروفة في تثبيط العديد من الفطريات والبكتريا من أهمها: Hexadecanoic acid و 31-O-9,12-Octadecadienoic acid (Z,Z) و Stigmasterol و Phenol و Octadecane. أثبت Rosu وزملاؤه (2012) أن المستخلص الكحولي لأوراق وحبوب ولحاء المسكة تثبط العديد من الميكروبات وفسر سبب تأثيرها على الميكروبات وجو كميات عالية من المركبات الفينولية والزيوت الطيارة والفلافونيات والثانينات ومن أهم هذه الميكروبات: *Escherichia coli*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Salmonella choleraesuis*,

Candida albicans. واستنتج إمكانية استخدام بعض مستخلصات المسكة كبديل طبيعي في التأثير على الميكروبات والفطريات. وجد Hosseinihashemi وزملاؤه (2016) أنّ مستخلص خلات الايثيل لفشر شجرة للمسكة أعطى أعلى فاعلية في تثبيط نمو فطر *Trametes versicolor* عند التراكيز 12.5 و 25 و 50 مغ/ليتر في الوسط المغذي تلاه مستخلص الخشب القلبي في حين أعطى مستخلص الأوراق أقل فاعلية في تثبيط نمو ميسليوم الفطر المختبر.

وجد الناصر وزملاؤه (2013) أنّ تأثير المستخلص الزيتي لأزهار و الحبوب الخضراء والجافة للأزدرخت في نمو الفطريات *B. cinerea* و *P. digitatum* كانت متباينة. حيث أعطى المستخلص الزيتي لأزهار الأزدرخت تأثيراً منخفضاً نسبياً في نمو المشيجة لكلا الفطرين فقد كانت نسبة التثبيط 55.29% و 68.23% و 81.81% للفطر *B. cinerea* و 51.43% و 62.86% و 70% للفطر *P. digitatum* عند التراكيز المرتفعة 300 و 400 و 500 ميكروليتر/ ليتر الوسط المغذي. وجدت Horita و Kodama (1996) أنّ المستخلصات المائية والزيوت الأساسية لكل من الشيح الأبيض والقرطوفة والنعناع الفلبي والزعتر أدت إلى خفض معدل إنبات الأبواغ والنمو الشعاعي للفطر *Fusarium oxysporum* f.sp. *albedinis* المسبب لمرض البيوض على النخيل وازداد تأثير المستخلصات بزيادة التركيز. وجد Nguetack وزملاؤه (2004) أنّ الزيوت الطيارة لكل من *Thymus* و *Ocimum gratissimum* و *Fusarium moniliforme* و *Cymbopogon citrates* كانت فعالة في تثبيط نمو الفطريات *Aspergillus fumigates* و *Aspergillus flavus* عند التراكيز 800 و 1000 و 1200 ppm على الترتيب. وجده Siva وزملاؤه (2008) أنّ تأثير المستخلصات النباتية تتباين وفقاً لنوع المذيب المستخدم في الاستخلاص والتركيز. فقد أعطى المستخلص الأستوني لأوراق *Azadirachta indica* نسبة تثبيط 98% للفطر *F. oxysporum* ، بينما أدى المستخلص الايثانولي والمائي إلى نسبة تثبيط 96%. وقد أعطى المستخلص المائي لأوراق نبات *Adhatoda vasica* نسبة تثبيط للفطر 72% و 100% عند التراكيز 10% و 40% على التوالي.

طرائق البحث و مواد

- مكان وتاريخ البحث :

كلية الزراعة جامعة دمشق خلال الفترة بين 2014 - 2016

- جمع العينات:

- أشجار المسكة بعمر 35 سنة تقريباً للحصول على الخشب العصاري والخشب القلبي - كلية الزراعة جامعة دمشق.

- تم جمع عينات حبوب القمح (*Triticum aestivum* L.) صنف شام 8 ، من منطقة الغاب (في شهر أيلول موسم 2014، غير معقمة بالمبيدات الفطرية خالية من الكسر أو الإصابات الحشرية). كل عينة تقريباً 200 غ وتم دمج العينات لتشكل عينة كاملة بوزن 5 كغ . وضعت الحبوب في كيس ورقي وخزنت في براد عند درجة حرارة 5-7°C لحين الاستخدام.

- تحضير نشارة الخشب العصاري والقلبي للمسكة:

تم أخذ عدد من السيرات الخشبية على مستوى ارتفاع الصدر من أشجار (عمر 35 سنة فما فوق) للمسكة ومن ثم جففت هوائياً، حتى الوصول إلى نسبة رطوبة 10% (تم قياس الرطوبة بميزان الحرارة المدمج). وفصل منها الخشب

القلبي عن الخشب العصاري الذي تم طحنه للحصول على النشارة الخشبية اللازمة للاستخلاص (نشارة بأبعاد ميليمترية) وذلك باستخدام مطحنة من طراز TR 20. ثم حُضِرَ خليط من الخشب القلبي والخشب العصاري (وزن/وزن) بالنسب التالية : 17.5:2.5 و 15 : 5 و 12.5:7.5 و 10:10 على الترتيب.

تقدير المحتوى الرطوبي لكل من نشارة الخشب القلبي و العصاري للمسكة بطريقة حميد (2007) كما يلي:

مبدأ تقدير الرطوبة: تعتمد هذه الطريقة على مبدأ تقدير النسبة المئوية للفقد الرطوبي لدى تجفيف العينات على درجة حرارة 103 ± 2 مئوية حتى ثبات الوزن (عادة أكثر من 18 ساعة). والمقصود بثبات الوزن ألا يكون الفرق بين وزنتين متتاليتين كل 2 ساعة أكثر من 0.002 غ.

حيث وُزنت العينات قبل التجفيف وبعد التجفيف (بدقة 0.001 غ) حيث توضع في الوعاء الزجاجي الذي يحوي على مادة السيليكا (الديسيكاتور) بعد التجفيف كي تبرد. وبعد ذلك تحسب نسبة الرطوبة من العلاقة التالية:

$$H(\%) = \frac{m_H - m_O}{m_O} \cdot 100$$

حيث أن: H(%) الرطوبة كنسبة مئوية. m_H : وزن العينة الرطب (الخضراء) غ. m_O : وزن العينة بعد التجفيف غ.

- الحصول على مستخلص الإيثانول /سيكلوهكسان (Fengel and Przyklenk, 1983) و (Leis, 1995)

تم الحصول على مستخلص الإيثانول / سيكلوهكسان من نشارة الخشب العصاري والقلبي للمسكة والخلات المحضرة مسبقاً باستخدام جهاز سوكسيليت بوضع عينة بوزن 20 غ من نشارة الخشب الجافة في فلتر أنبوبي الشكل من السللوز (كشتبان) إذ تم الاستخلاص باستخدام 200 مل من مزيج الإيثانول /سيكلوهكسان بنسبة حجمية 2:1 توضع في دورق زجاجي (بوزن الدورق مسبقاً) بعد وضع حجارة منظمة للغليان ويستمر الاستخلاص مدة ست ساعات بجهاز السوكسيليت بعد ذلك تم تكثيف المستخلص باستخدام جهاز المبخر الدوراني تحت تفريغ. تم تجفيف المستخلص بوضع الدورق الزجاجي الحاوي على المستخلص في مجففة (الديسيكاتور) مدة 24 ساعة (بوزن الدورق بعد تجفيف المستخلص)، من فرق وزن الدورق تمت معرفة وزن المستخلص الخشبي، بعد ذلك تم حل المستخلص في 10 مل من محلول الإيثانول/سيكلوهكسان للحصول على المحلول الأساسي، ونقلت إلى زجاجة بنية اللون حافظة وحفظت في البراد لحين استخدامه.

-تحضير أوساط زراعة الفطريات:

تم تحضير بيئة البطاطا دكستروز الأجار (PDA) كوسط لزراعة الفطريات في المخبر والمضاف إليه المضادات الحيوية Ampicillin (100 جزء بالمليون) و Streptomycin (100 جزء بالمليون). وفقاً لطريقة Riker and Riker (1936).

- التجارب:

أ - عزل الفطريات وتعريفها:

استخدمت طريقة International Seed Testing Association (Anonymous, 1976.) مع التعديل إذ استخدم وسط الزراعة الصناعي (PDA) بدل أوراق الترشيح (فقد أثبت العديد من الباحثين أن استخدام وسط الزرع بطاطا دكستروز أجار أفضل من استخدام ورق الترشيح في عزل الفطريات المحمولة عن طريق الحبوب) (Khattak, et al)

1993, al., و Nasir, 2003). تم تحضير 25 طبق بتري قطر 9 سم معقمة ثم ملئت بـ 15 مل وسط مغذي (بيئة PDA) معقم وتركت حتى درجة التصلب وضعت 4 حبوب قمح صنف شام 8 في كل طبق وحضنت الأطباق في حاضنات خاصة على درجة حرارة 25 درجة وإضاءة (12 إضاءة: 8 ظلام) لمدة 7 أيام لتسمح للفطريات المحمولة على الحبوب بالنمو. تم تعريف الفطريات وفقاً لصفات المستعمرة الشكلية واللون وصفات الميسليوم والأبواغ تحت الميكروسكوب وفقاً للمفاتيح التصنيفية (Kamal & Mughal, 1968) Booth (1971) و Barnett, and Hunter. و Khan et al., 1994 و 1987). تم عد المستعمرات الفطرية وحسبت النسبة المئوية لتردد الفطريات.

ب - تنقية وإكثار الفطريات الأكثر تردداً في الحبوب (*Fusarium* sp. و *Alternaria* sp.) و (*Aspergillus* sp.):

تم أخذ أطباق بتري تحتوي على مستعمرات بعمر ثلاثة أيام من الفطريات (*Fusarium* و *Alternaria* sp.) تم إكثارها بأخذ أقراص بقطر 5 مم من أطراف المستعمرة وتوضع في مركز أطباق بتري تحتوي على وسط مغذي بطاطا دكستروز أجار PDA وتم تحضيرها على درجة حرارة 25 ± 2 درجة مئوية المناسبة للفطر لمدة 7 أيام .

ت - تحضير المستخلصات:

تم اختبار كل من مستخلص الخشب العصاري لوحده، ومستخلص الخشب القلبي لوحده، ومستخلصات الخلائط للخشب القلبي والعصاري بالنسب المذكورة سابقاً.

ث- اختبار تأثير المبيد الفطري القياسي والمستخلصات الخشبية للمسكة في تثبيط نمو الميسيليوم لكل من الفطريات الثلاثة:

تم اختبار فاعلية المستخلصات الخشبية للمسكة في تثبيط نمو الفطريات المختبرة في المستنبت المغذي بطريقة تسميم البيئة The Poison Food Technique الموصوفة من قبل المعمار وزملاؤه (2015) بالتراكيز الآتية: 0، 50، 100، 150، 300، 500، 750 ppm . (تم التأكد بتجارب أولية عدم تأثير المذيبات المستخدمة على نمو الفطريات المدروسة عند استخدام المحلات العضوية بالكمية العظمى).

في حين تم استخدام التراكيز التالية للمبيد 0 (شاهد)، 12.5، 25، 50، 100، 150، 200، 250 ppm . تم تحضير المعلق المائي للمبيد الفطري بإذابة كمية مناسبة من المبيد في الماء المقطر والمعقم لتشكيل المعلق الأساسي (Stock) بتركيز 1000 ppm، وتم تحضير التراكيز المتتالية. تم اعتماد التراكيز المختبرة للمستخلصات والمبيد بعد القيام بتجارب أولية تمهيدية لتحديد مجال الفاعلية . تم تحضير دوارق سعة 250 مل ووضع فيها 100 مل مستنبت غذائي بطاطا دكستروز أجار وتم تعقيمها في جهاز التعقيم الرطب/ الاوتوكلاف/. تم إضافة كمية مناسبة من معلق المبيد أو المستخلصات المختبرة إلى المستنبت المغذي عند درجة حرارة 50 درجة مئوية بعد عملية التعقيم لإعطاء التركيز المناسب وقد أضيف للوسط مادة Tween 20 بنسبة (0.1%) للمساعدة على الاستحلاب بشكل جيد. صُب الوسط المغذي المعامل في أطباق بتري قطر 90 مم معقمة وتركت حتى تتصلب. وبعد ذلك تم عدوى الأطباق بالفطر المدروس وذلك بوضع قرص 5 مم من ميسليوم الفطر (كل فطر على حدة)، وبمعدل ثلاثة أطباق لكل تركيز (مكررات)، وحضنت الأطباق على درجة حرارة 25 ± 2 درجة مئوية لمدة 7 أيام. تم قياس المستعمرات وذلك بقياس قطرين متعامدين للمستعمرة وأخذ المتوسط .

وحسبت نسبة التثبيط وفقاً لمعادلة Vincent:(1947)

قطر المزرعة في الشاهد - قطر المزرعة في المعاملة

$$\% \text{ لتثبيط نمو المشيخة} = \frac{\text{قطر المزرعة في الشاهد}}{\text{قطر المزرعة في المعاملة}} \times 100$$

قطر المزرعة في الشاهد

رسم خطوط السمية تحديد قيمة التركيز المثبط النصفى (EC₅₀):

تم حساب قيمة تركيز المبيد الفطري المسبب لتثبيط 50 % من نمو الميسليوم لكل فطر (EC₅₀) عن طريق

رسم خطوط السمية التي تربط العلاقة بين التركيز ونسبة التثبيط وفقاً لطريقة رسم منحني السمية Beck وزملاؤه (1989).

ج - التحليل الإحصائي:

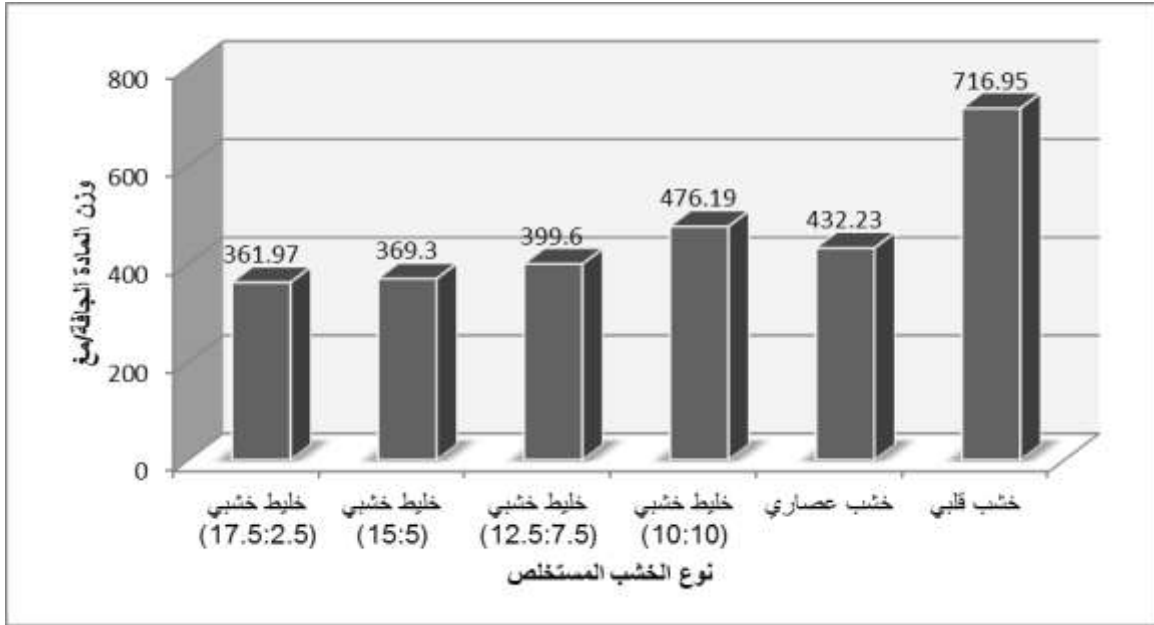
تم تحليل النتائج وفق برنامج التحليل الإحصائي SPSS. 20، حيث استخدم التصميم العشوائي الكامل وتم حساب قيمة أقل فرق معنوي (L.S.D) بمستوى معنوية 0.05.

التحليل الإحصائي:

تم تحليل النتائج وفق برنامج التحليل الإحصائي SPSS. 20، حيث استخدم التصميم العشوائي الكامل وتم حساب قيمة أقل فرق معنوي (L.S.D) بمستوى معنوية 0.05.

النتائج والمناقشة

أولاً: نسبة الرطوبة والمادة الجافة في الخشب العصاري والخشب القلبي والخلائط من نوعي الخشب المسكة: أظهرت النتائج تباين في نسبة المادة الجافة المستخلصة من العينات الخشبية للمسكة شكل (2). إذ كان وزن المادة الجافة (432.23 مغ) (716.95 مغ) لكل من الخشب العصاري والخشب القلبي على الترتيب. في حين كان وزن المادة الجافة في حالة الخلائط من الخشب القلبي والخشب العصاري (17.5:2.5 و 15:5 و 12.5:7.5 و 10:10) كالتالي: 361.97 و 369.3 و 399.6 و 432.23 مغ على الترتيب. ونلاحظ زيادة نسبة المادة الجافة المستخلصة بزيادة تركيز الخشب القلبي. وكانت نسبة الرطوبة في الخشب القلبي 6.37 % وفي الخشب العصاري 7.25 %.



شكل 2: نسبة المادة الجافة في الخشب العصاري والخشب القلبي والخلانط من نوعي خشب المسكة.

ثانياً : نسبة تردد الفطريات المحمولة على بذار القمح شام 8 المجموعة من منطقة الغاب:

وجد أن أهم الفطريات المحمولة على حبوب القمح المجموعة من منطقة الغاب (صنف شام 8) هي: *Fusarium* sp. (%36) و *Alternaria* sp. (%28) و *Aspergillus* sp. (%12) و *Rhizopus* sp. (%9) و *Penicillium* sp. (%6) وفطريات غير معرفة بنسبة (9%) جدول (1) وشكل (3). تتوافق نتائجنا مع كثير من الباحثين، فقد ذكر وجود الفطريات المحمولة عن طريق حبوب القمح من قبل العديد من الباحثين وأهم الفطريات: *Fusarium* sp. و *Alternaria* sp. و *Aspergillus* sp. (Rajput et Hossain and Schlosser, 1993) و *Aspergillus* sp. و *Alternaria* sp. و *Fusarium* sp. (Baka و Awad 2005 و *al.* 2006 و *Fakhrunnisa et al.* 2013 و *Pathak and Zaidi* 2013). فقد ذكر *Awad* و *Baka* (2014) أن أهم الفطريات المحمولة عن طريق حبوب القمح *Aspergillus flavus* و *A. niger* و *F. moniliforme* و *Curvularia lunata* و *Penicillium chrysogenum*. وتتوافق هذه النتائج أيضاً مع *Islam* وزملاؤه (2015b) إذ وجدوا أن أكثر الفطريات تواجداً على حبوب القمح هي *Alternaria* و *Bipolaris* و *Aspergillus* و *Fusarium*.

جدول 1: تردد الفطريات المرافقة لحبوب القمح صنف شام 8 والمجموعة من منطقة الغاب لموسم عام

2014.

اسم الفطر	حبوب قمح صنف شام 8
	النسبة المئوية لتردد الفطريات %
<i>Alternaria</i> sp.	28

36	<i>Fusarium sp.</i>
12	<i>Aspergillus sp.</i>
9	<i>Rhizopus sp.</i>
6	<i>Penicillium sp.</i>
9	فطريات غير محددة

شكل 3: تردد الفطريات المرافقة لحبوب القمح صنف شام 8 والمجموعة من منطقة الغاب لموسم عام 2014.

ثالثاً- تأثير مستخلصات خشب المسكة (*R. pseudoacacia L.*) في نمو الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* في الوسط المغذي بالمخبر:

تم في هذه التجربة دراسة تأثير مستخلصات خشب المسكة (مستخلص الخشب العصاري ومستخلص الخشب القلبي والخلائط من الخشب القلبي والخشب العصاري (17.5:2.5 و 15:5 و 12.5:7.5 و 10:10) وزن / وزن في نمو الفطريات الثلاثة (*Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.*) بطريقة تسميم الوسط المغذي في المخبر، ولسهولة الدراسة سوف نناقش كل مستخلص على حدا:

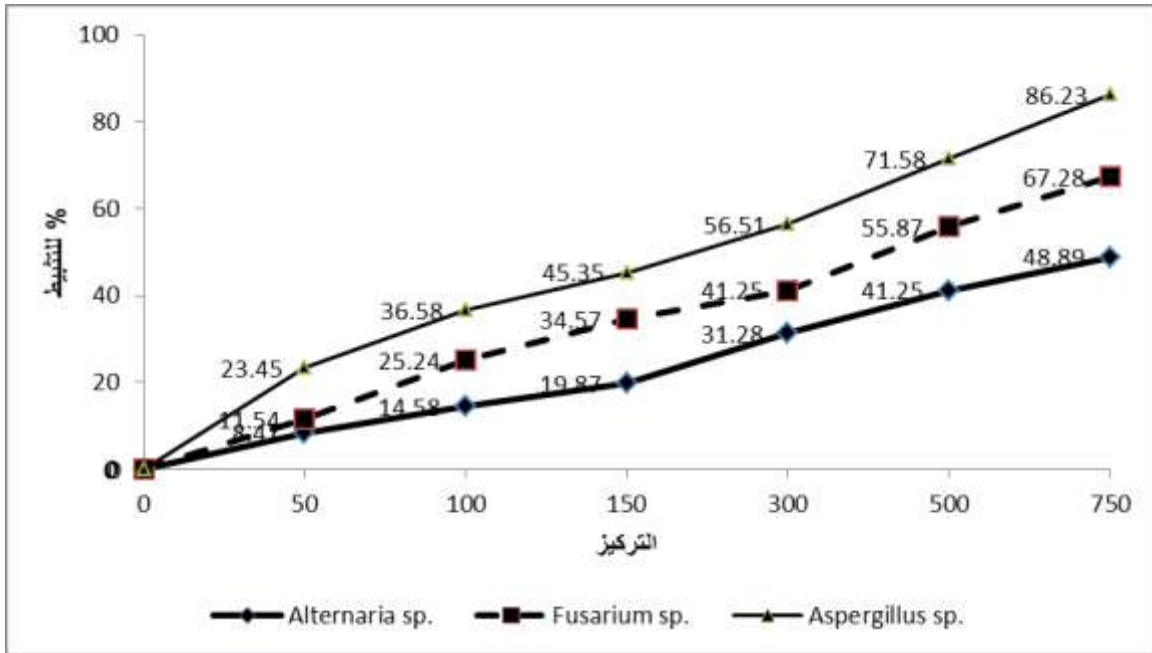
تأثير مستخلص الخشب العصاري للمسكة:

تظهر النتائج في الجدول 2 والشكل 4 أن مستخلص الخشب العصاري للمسكة أعطى تأثيراً منخفضاً في تثبيط نمو الفطريات الثلاثة المختبرة من التركيز 50-150 ppm. إذ كانت نسب تثبيط نمو الميسليوم الفطري 19.87% و 34.57% و 45.35% لكل من الفطريات *Alternaria sp.* و *Fusarium sp.* و *Aspergillus sp.* عند التركيز 150 ppm على الترتيب. وقد ازدادت فاعلية مستخلص الخشب العصاري للمسكة تدريجياً بزيادة التركيز. إلا أنه لم يحدث تثبيطاً كلياً لنمو الميسليوم للفطريات الثلاثة عند التركيز الأعظمي المختبر (750 ppm) إذ كانت نسب التثبيط لنمو الميسليوم: 48.89% و 67.28% و 86.23% لكل من الفطريات *Alternaria sp.* و *Fusarium sp.* و *Aspergillus sp.* على الترتيب. وقد أعطى المستخلص الخشب العصاري تثبيط معنوي لفطر *Aspergillus sp.* مقارنة بالفطر *Fusarium sp.* والفطر *Alternaria sp.* وكان الفطر *Alternaria sp.* أكثر مقاومةً لمستخلص الخشب العصاري للمسكة وبفرق معنوي مقارنة مع الفطران الآخران. وهذه النتائج تتوافق مع Rosu وزملاؤه (2012) أن المستخلص الكحولي لأوراق وحبوب ولحاء المسكة ثبت العديد من الميكروبات وفسر سبب تأثيرها على الميكروبات وجود كميات عالية من المركبات الفينولية والزيوت الطيارة والفلافونيات والتانينات. ومع ماوجده Hossseinhashemi (2016) أن مستخلص خلاص الايثيل لقشر شجرة للمسكة أعطى أعلى فاعلية في تثبيط نمو فطر *Trametes versicolor* عند التراكيز 12.5 و 25 و 50 مغ/ليتر في الوسط المغذي.

جدول 2 : تأثير مستخلص الخشب العصاري للمسكة (*R. pseudoacacia*) في النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%) للفطريات المختبرة بعد 7 أيام من التحضين في المخبر.

<i>Alternaria</i> sp.	<i>Fusariu</i> m sp.	<i>Aspergil</i> lus sp.	التركيز Ppm
النسبة المئوية لتثبيط نمو الميسليوم (%)			
0	0	0	0
8.47	11.54	23.45	50
14.58	25.24	36.58	100
19.87	34.57	45.35	150
31.28	41.25	56.51	300
41.25	55.87	71.58	500
48.89	67.28	86.23	750

قيم 5% L.S.D = 2.17 بين التراكيز ، وبين الفطريات = 3.24



شكل 4: تأثير مستخلصات الخشب العصاري للمسكة (*R. pseudoacacia* L.) في الفطريات المختبرة.

تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (17.5:2.5) للمسكة:

أعطى مزيج مستخلص الخشب القلبي والعصاري (17.5:2.5) أعلى فاعلية في تثبيط النمو الميسليومي لفطر *Aspergillus* sp. وبفرق معنوي مقارنةً بالفطر *Fusarium* sp. والفطر *Alternaria* sp. (جدول 3 وشكل 5). إذ أعطى المزيج نسبة تثبيط أعلى من 50% لنمو الفطر *Aspergillus* sp. عند التركيز 150 ppm ، في حين أعطى

نسبة تثبيط *Fusarium sp.* 37.84% وفطر *Alternaria sp.* عند ذات التركيز. وقد ازداد التأثير المثبط لخليط الخشب القلبي والعصاري في نمو الفطريات المختبرة الثلاثة بزيادة التركيز ويفروق معنوية بين التراكيز. وكان الفطر *Aspergillus sp.* أكثر الفطريات المختبرة حساسية لمزيج الخشب القلبي والعصاري (17.5:2.5) تلاه في ذلك الفطر *Fusarium sp.* بالمقابل كان الفطر *Alternaria sp.* أكثر الفطريات مقاومة لفاعلية الخليط الخشبي .

إذ بلغت نسبة التثبيط 88.56% و 71.58% و 55.25% لكل من الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* على الترتيب. وهذه النتائج تتوافق مع والناصر و ابراهيم (2011) والناصر وحميد 2011.

تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (15:5) للمسكة:

تشير البيانات في الجدول 4 والشكل 6 أنّ مزيج مستخلص الخشب القلبي والعصاري (15:5) أعطى فاعلية منخفضة ومتدرجة في تثبيط نمو الفطر *Alternaria sp.* وأعطى فاعلية متوسطة في تثبيط نمو الفطر *Fusarium sp.* في حين أعطى أعلى فاعلية معنوية في تثبيط نمو الفطر *Aspergillus sp.* إذ بلغت نسب التثبيط 45.87% و 55.87% و 74.25% عند التركيز 300 ppm لكل من الفطريات الثلاثة على الترتيب. وكان واضحاً من البيانات زيادة فاعلية مستخلص الخشب القلبي والعصاري (15:5) بزيادة التركيز في تثبيط نمو ميسليوم الفطريات الثلاثة المختبرة. وأظهر التحليل الإحصائي فروق معنوية في تأثير الخليط بين الفطريات وكذلك بين التراكيز. فقد كانت نسب التثبيط 96.23% و 77.98% و 67.58% لكل من الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* عند التركيز 750 ppm على الترتيب. وهذه النتائج تتوافق مع وجده Siva وزملاؤه (2008) أنّ تأثير المستخلصات النباتية تتباين وفقاً لنوع المذيب المستخدم في الاستخلاص والتركيز. وتتوافق مع Yasmin وزملاؤه (2008) .

- تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (12.5:7.5) للمسكة:

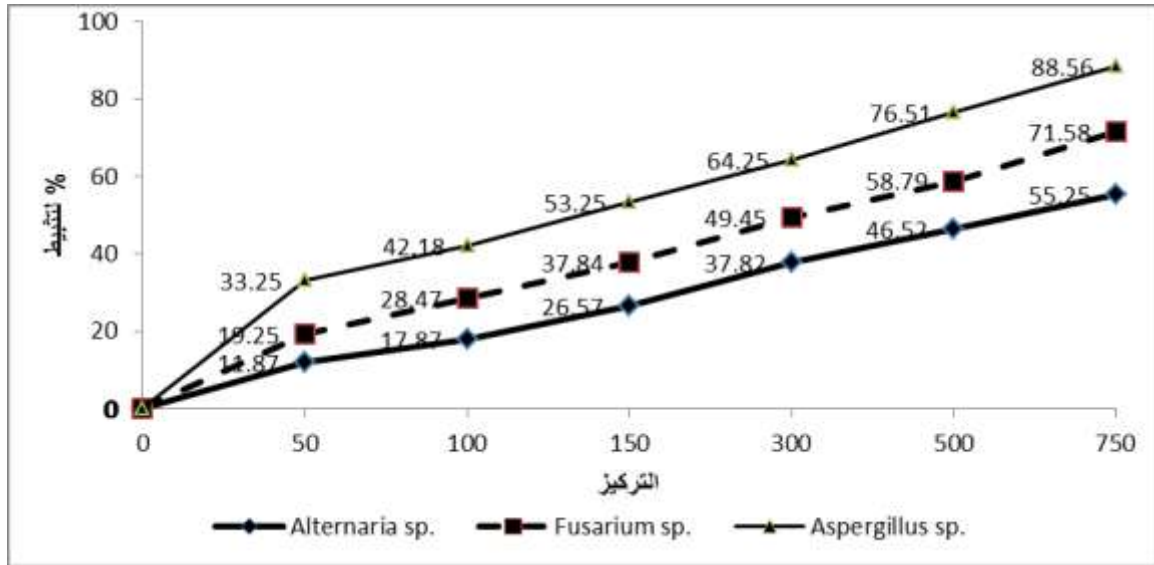
أعطى مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (12.5:7.5) للمسكة فاعلية عالية في تثبيط نمو الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* عند التركيز 150 ppm وازداد التأثير بشكل كبير بزيادة التركيز (جدول، 5 وشكل، 7). فقد كانت نسب التثبيط 82.68% و 67.21% و 51.13% لكل من *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* عند التركيز 300 ppm على الترتيب. وكان هناك فروق معنوية في تأثير الخليط بين الفطريات وكذلك بين التراكيز. بالمقابل كان الفطر *Aspergillus sp.* أكثر الفطريات المختبرة حساسية لمستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (12.5:7.5) تلاه في ذلك الفطر *Fusarium sp.* إذ كانت نسب التثبيط لنمو الفطرين في الوسط المغذي 100% و 93.78% عند التركيز 750 ppm على الترتيب. في حين كان الفطر *Alternaria sp.* متحمل الخليط إذ كانت نسبة التثبيط 79.80% عند التركيز نفسه. وهذه النتائج تتوافق مع درس الباحثان Moslem و El-Kholie (2009) تأثير مستخلصات الايثانول - الهكسان والميثانول لحبوب وأوراق النيم (*Azadirachta indica*) على الفطريات الممرضة للنباتات التالية: *Alternaria solani* و *F. oxysporum* و *Rhizoctonia solani* و *Sclerotinia sclerotiorum* وجدا أن هذه المستخلصات تثبط نمو الفطريات المختبرة، وقد تفاوتت نسبة تثبيط الفطور المختبرة وفقاً لنوع المستخلصات والتراكيز المختلفة. ووجد أنها كانت

فعالة في تثبيط كل الفطور المختبرة وكانت الفطريات *F. oxysporum* و *Rhizoctonia solani* أكثر الفطريات حساسيةً له.

جدول 3: تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (17.5:2.5) للمسكة (*R. pseudoacacia*) في النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%) للفطريات المختبرة بعد 7 أيام من التحضين في المخبر.

<i>Alternaria</i> sp.	<i>Fusarium</i> sp.	<i>Aspergillus</i> sp.	التركيز Ppm
النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%)			
0	0	0	0
11.87	19.25	33.25	50
17.87	28.47	42.18	100
26.57	37.84	53.25	150
37.82	49.45	64.25	300
46.52	58.79	76.51	500
55.25	71.58	88.56	750

قيم 5% L.S.D = 2.78 بين التراكيز ، وبين الفطريات = 3.52

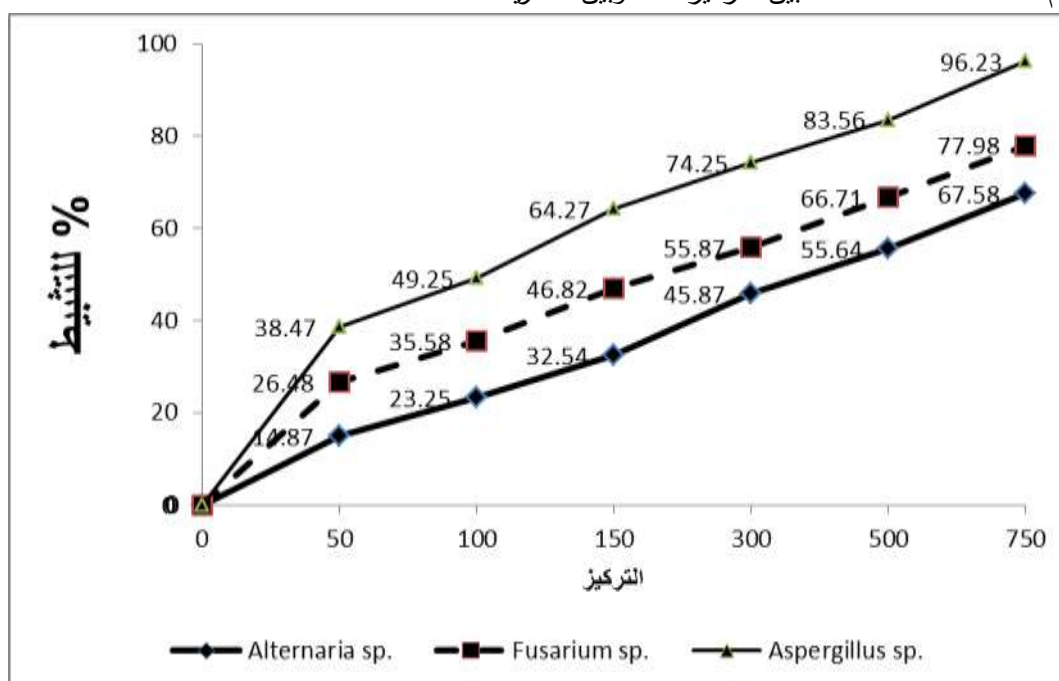


شكل 5: تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (17.5:2.5) للمسكة (*R. pseudoacacia*) (L. الفطريات المختبرة).

جدول 4 : تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (15:5) للمسكة (*R. pseudoacacia*) في النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%) للفطريات المختبرة بعد 7 أيام من التحضين في المخبر.

<i>Alternaria</i> sp.	<i>Fusariu</i> m sp.	<i>Aspergil</i> lus sp.	التركيز Ppm
النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%)			
0	0	0	0
14.87	26.48	38.47	50
23.25	35.58	49.25	100
32.54	46.82	64.27	150
45.87	55.87	74.25	300
55.64	66.71	83.56	500
67.58	77.98	96.23	750

قيم 5% L.S.D = 3.24 بين التراكيز ، وبين الفطريات = 4.52



شكل 6: تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (15:5) المسكة (*R. pseudoacacia* L.) في الفطريات المختبرة.

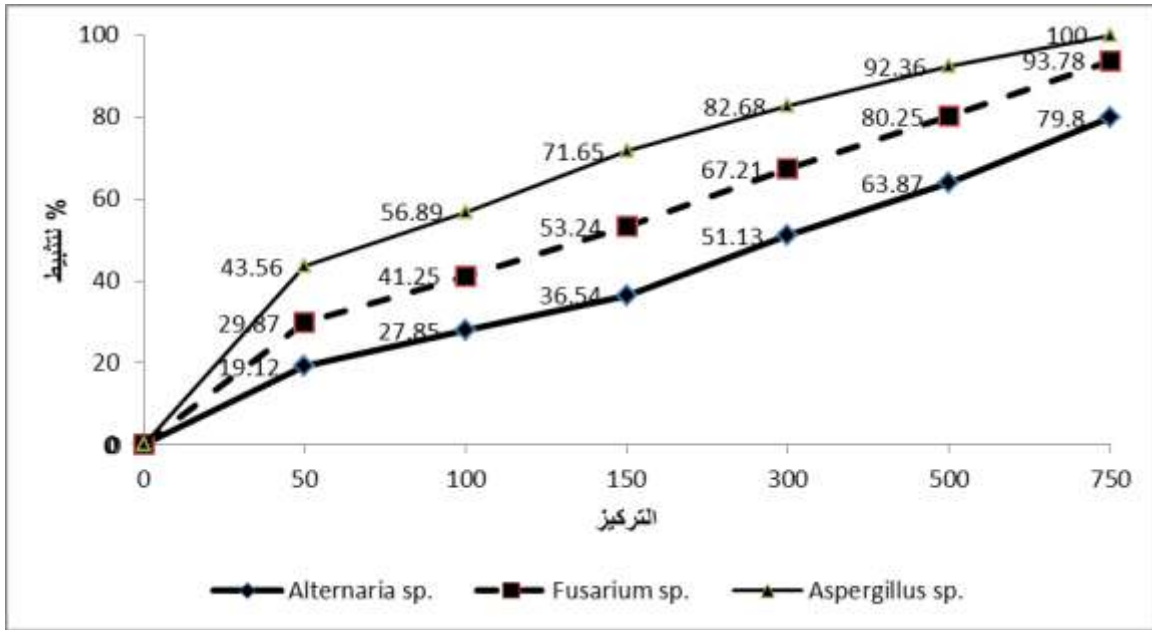
جدول 5 : تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (12.5:7.5) للمسكة (*R. pseudoacacia*)

في النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%) للفطريات المختبرة بعد 7 أيام من التحضين في المخبر.

<i>Alternaria</i> sp.	<i>Fusarium</i> sp.	<i>Aspergillus</i> s sp.	التركيز Ppm
النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%)			
0	0	0	0
19.12	29.87	43.56	50

27.85	41.25	56.89	100
36.54	53.24	71.65	150
51.13	67.21	82.68	300
63.87	80.25	92.36	500
79.80	93.78	100	750

قيم 5% L.S.D = 3.48 بين التراكيز ، وبين الفطريات = 4.36



شكل 7: تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (12.5:7.5) لروبينيا (*R. pseudoacacia*) (L.) في الفطريات المختبرة.

تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (10:10) للمسكة:

توضح البيانات في الجدول 6 والشكل 8 أنّ مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (10:10) للمسكة أعطى فاعلية كبيرة في تثبيط نمو الفطريات الثلاثة المختبرة الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* إذ كانت نسب التثبيط 74.14% و 56.58% و 46.58% لكل من الفطريات *Aspergillus sp.* و *Fusarium sp.* و *Alternaria sp.* عند التركيز 100 ppm على الترتيب. في حين كانت نسب التثبيط عند التركيز الأعظمي (750 ppm) كالتالي: 100% و 98.16% و 96.25% لكل من الفطريات الثلاثة السابقة على الترتيب. وقد ازدادت فاعلية المزيج بزيادة التركيز والعكس بالعكس. وبالتحليل الإحصائي وجد فروق معنوية بين التراكيز وكذلك بين الفطريات. وهذه النتائج تتوافق مع Fawzi و زملاؤه (2009)

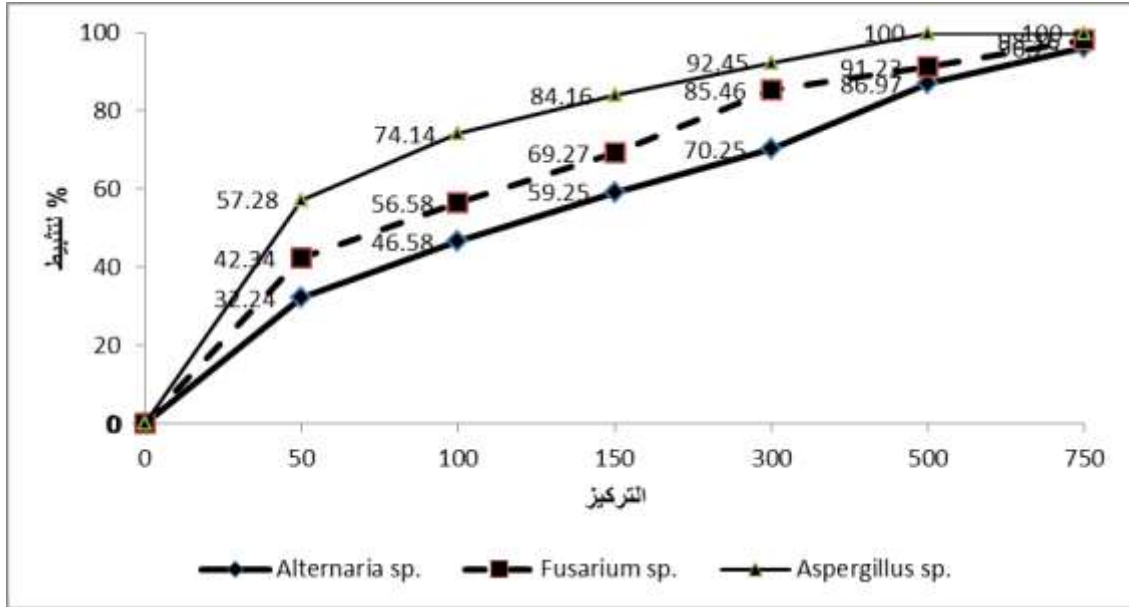
تأثير مستخلص الخشب القلبي للمسكة:

أعطى التحليل الإحصائي فروق معنوية في تأثير مستخلص الخشب القلبي للمسكة في تثبيط نمو الفطريات الثلاثة المختبرة. كما كان واضحاً وجود فروق معنوية بين التراكيز المستخدمة فكلما زاد التركيز زادت الفاعلية (جدول 7 وشكل 9). فقد كان الفطر *Alternaria sp.* أقل حساسية تجاه المستخلص الخشب القلبي للمسكة، في حين كان الفطر *Aspergillus sp.* أكثر الفطريات الثلاثة المختبرة حساسية لمستخلص الخشب القلبي. وأعطى مستخلص الخشب القلبي للمسكة أعلى فاعلية في تثبيط نمو الفطريات الثلاثة المختبرة فقد تراوحت نسب التثبيط بين (77.25% - 100%) لنمو الفطر *Aspergillus sp.* و (62.57% - 98.16%) لنمو الفطر *Fusarium sp.* و (41.23% - 83.25%) لنمو الفطر *Alternaria sp.* عند التركيزين 150 و 750 ppm على الترتيب. وهذه النتائج تتوافق مع Hosseinihashemi و Kanani (2012) إذ اثبتا وجود العديد من المركبات في خشب المسكة *Robinia pseudoacacia* المستخلص بالكحول والهكسان وهذه المركبات معروفة في تثبيط العديد من الفطريات والبكتريا من أهمها: Hexadecanoic acid و 31 و 9,12-Octadecadienoic acid (Z,Z)- و Stigmasterol و Phenol و Octadecane .

جدول 6 : تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (10:10) للمسكة (*R. pseudoacacia*) في النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%) للفطريات المختبرة بعد 7 أيام من التحضين في المخبر.

<i>Alternaria</i> sp.	<i>Fusarium</i> sp.	<i>Aspergillus</i> s sp.	التركيز Ppm
النسبة المئوية لتثبيط الميسليوم (%)			
0	0	0	0
32.24	42.34	57.28	50
46.58	56.58	74.14	100
59.25	69.27	84.16	150
70.25	85.46	92.45	300
86.97	91.23	100	500
96.25	98.16	100	750

قيم 5% L.S.D = 2.89 بين التراكيز ، وبين الفطريات = 3.87

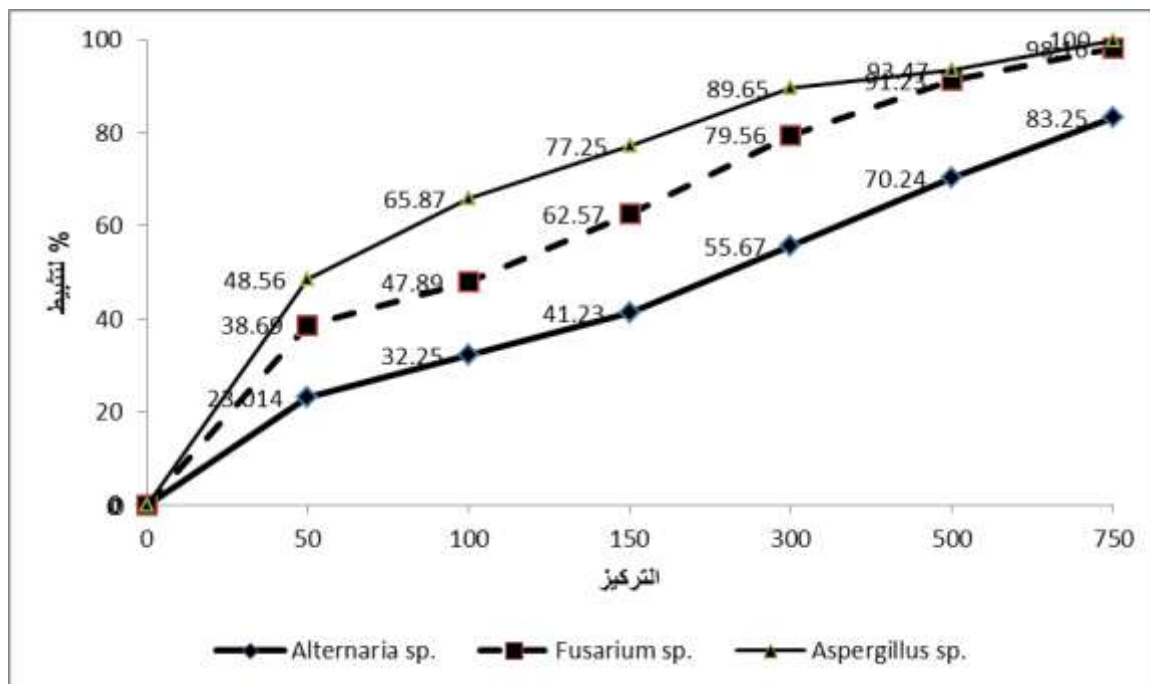


شكل 8: تأثير مستخلص خليط الخشب القلبي والعصاري (10:10) لروبينيا (*R. pseudoacacia* L.) في الفطريات المختبرة.

جدول 7 : تأثير مستخلص الخشب القلبي للمسكة (*R. pseudoacacia* L.) في النسبة المئوية لتنشيط الميسليوم (%) للفطريات المختبرة بعد 7 أيام من التحضين في المخبر.

<i>Alternaria</i> sp.	<i>Fusarium</i> sp.	<i>Aspergil</i> <i>lus</i> sp.	التركيز Ppm
النسبة المئوية لتنشيط الميسليوم (%)			
0	0	0	0
23.014	38.69	48.56	50
32.25	47.89	65.87	100
41.23	62.57	77.25	150
55.67	79.56	89.65	300
70.24	91.23	93.47	500
83.25	98.16	100	750

قيم 5% L.S.D = 1.89 بين التراكيز ، وبين الفطريات = 2.14



شكل 9: تأثير مستخلص الخشب القلبي لروبينيا (*R. pseudoacacia* L.) في الفطريات المختبرة.

الاستنتاجات

- أعطى مستخلص الخشب القلبي أعلى وزن مادة جافة مستخلصة.
- 8 - كانت الفطريات الأكثر تردداً المحمولة مع بذار القمح المجموعة من منطقة الغاب صنف شام *Alternaria* sp. و *Fusarium* sp. و *Aspergillus* sp.
- أظهرت المستخلصات الخشبية تثبيط في نمو الميسليوم الفطري لكل من *Fusarium* و *Alternaria* sp. و *Aspergillus* sp. في المخبر، وزادت نسب التثبيط بزيادة نسبة الخشب القلبي بالخليط الخشبي.
- كان مستخلص الخشب العصاري أقل تثبيط في نمو الفطريات المختبرة.

المقترحات

- توصي بإجراء تجارب على فطريات أخرى في المخبر والحقل.
- إجراء تجارب السمية النباتية لمستخلصات خشب المسكة على المحاصيل الأخرى .

المراجع الأجنبية :

- **Agrios, G.N. (2005)** Plant Pathology.fifth Edition. Printed in the United States of America (New York).PP. 948

- **Barkai-Golan, R. 2001.** Postharvest diseases of fruit and vegetables: development and control. Elsevier, Amsterdam, pp 27–32
- **De Waard, P.; Ragsdale, N.N. and Schwinn, F.J.(1993).** Chemical control of plant diseases: Problems and prospects. Annual Review of *Phytopathology*. 31: 403–23.
- **Bobbarala, V., Katikala, P. K., Naidu, K.C. and Penumajji, S. (2009).** Antifungal activity of selected plant extracts against phytopathogenic fungi *Aspergillus niger*. *Indian J. Sci. Technol.* 2(4): 87–90.
- **Veitch, N.C.; Elliott, P.C.; Kite, G.C.; Lewis, G.P. 2010.** Flavonoid glycosides of the black locust tree, *Robinia pseudoacacia* (*Leguminosae*). *Phytochemistry*, 71, 479–486.
- **Putman, L. J. , Laks, P.E. and Pruner, M.S. 1989.** Chemical constituents of black locust bark and their biocidal activity. *Holzforschung*. 43 (4) 219–244.
- **Nasir, N., 2005.** Detecting seed borne fungi of soybean by different incubation methods. *Pakistan Journal of Plant Pathology*. Vol. 2, No.2, 114–118.
- **Schultz, T. P. and Nicholas, D.D. 2000 .** Naturally durable heartwood: Evidence for a proposed dual defensive function of extractives, *Phytochem.*54(1), 47–52
- **Zhang, Z.Y., Dai G.H., Zhuge Y.Y. & Li Y.B. 2008.** Protective effect of *Robinia pseudoacacia* Linn1 extracts against cucumber powdery mildew fungus, *Sphaerotheca fuliginea*, *Crop Protection*, 27, No. 6, pp. (920–925).
- **Hosseinihashemi S. K. and S. Kanani 2012 .** Heartwood Extractives of *Robinia Pseudoacacia* Wood. *J. Adv. Lab. Res. Biol.* 133
- **Rosu, A.F.; Bitu, A.; Calina, D.; Rosu, L.; Zlatian, O.; Calina, V. 2012.** Synergic antifungal and antibacterial activity of alcoholic extract of the species *Robinia pseudoacacia* L. (*Fabaceae*). *Eur. J. Hosp. Pharm.* 19, 216,
- **Hosseinihashemi, S. K., Hsseinashrafi, S.K., Goldeh, A.J. and Salem,M.2016. Z.** Antifungal and antioxidant activities of Heartwood bark, and leaf extracts of *Robinia pseudocacacia*. *BioResources* 11(1), 1634–1646

- **Horita, H. and F. Kodama, 1996.** Bud rot of chrysanthemum caused by *Fusarium avenaceum*. Annual Report of the Society of Plant Protection of North Japan. 47: 75-77.

- **Nguefack, J.; Letha, V.; Amvam Zollo, P.H. and Mathura, S.B. (2004).** Evaluation of five essential oils from aromatic plants of Cameroon for controlling food spoilage and mycotoxin producing fungi. International Journal of Food Microbiology 94 (3): 32

- **Siva, N., S. Ganesan , N. Banumathy and Muthuchelian, 2008.** Antifungal Effect of Leaf Extract of Some Medicinal Plants Against *Fusarium oxysporum* Causing Wilt Disease of *Solanum melogena* L. *Ethnobotanical Leaflets* 12: 156-163.

المراجع العربية :

الناصر، زكريا وباسل إبراهيم وأحمد فلاح . 2013. تحليل زيت حبوب وأزهار الأزدريخت *Melia azedaracht* L. وتقييم كفاءتها في تثبيط نمو الفطريات على الوسط المغذي. مقبول للنشر في مجلة جامعة دمشق للعلوم الزراعية.