



وزارة التعليم العالي والبحث العلمي
جامعة كربلاء
كلية التربية للعلوم الصرفة
قسم علوم الحياة

تقييم فاعلية بعض الرواشح الفطرية العادية والنانوية ضد
الفطر الأسود *Rhizopus stolonifer* خارج الجسم الحي

رسالة مقدمة

إلى مجلس كلية التربية للعلوم الصرفة/جامعة كربلاء وهي جزء من متطلبات نيل درجة الماجستير

في علوم الحياة/علم النبات-فطريات

من قبل

نبأ محمد عبيس

بكالوريوس علوم حياة/ كلية التربية

جامعة القادسية- ٢٠٠٦

بإشراف

أ.د. بان طه محمد

جامعة كربلاء / كلية التربية للعلوم الصرفة

رمضان ١٤٤٤ هـ

آذار ٢٠٢٣ م

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

﴿ يَرْفَعُ اللَّهُ الَّذِينَ آمَنُوا مِنْكُمْ وَالَّذِينَ أُوتُوا الْعِلْمَ دَرَجَاتٍ ﴾

صدق الله العلي العظيم

المجادلة آية ١١

إقرار المقوم اللغوي

أشهدُ إن هذه الرسالة الموسومة (تقييم فاعلية بعض الرواشح الفطرية العادية والنانوية ضد الفطر الأسود *Rhizopus stolonifer* خارج الجسم الحي) تمت مراجعتها من الناحية اللغوية وتصحيح ما ورد فيها من أخطاء لغوية وتعبيرية وبذلك أصبحت الرسالة مؤهلة للمناقشة بقدر تعلق الأمر بسلامة الأسلوب وصحة التعبير .

التوقيع:

الاسم: مسالم مالك الزبيدي
المرتبة العلمية: استاذ دكتور
الكلية والجامعة: كلية العلوم - جامعة كربلاء
التاريخ: ٢٠٢٣ / ١

إقرار المشرف على الرسالة

نشهد أن أعداد هذه الرسالة (تقييم فاعلية بعض الرواشح الفطرية العادية والنانوية ضد
الفطر الأسود *Rhizopus stolonifer* خارج الجسم الحي) قد جرى تحت إشرافنا في قسم
علوم الحياة/ كلية التربية للعلوم الصرفة/ جامعة كربلاء/ وهي جزء من متطلبات نيل درجة
الماجستير في الفطريات / علم النبات .

التوقيع: 

الاسم: أ. د. بان طه محمد

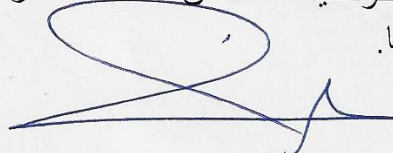
المرتبة العلمية:

العنوان: كلية التربية للعلوم الصرفة/ جامعة كربلاء

التاريخ: / / ٢٠٢٣

توصية رئيس قسم علوم الحياة

أشارة الى التوصية أعلاه من الأستاذ المشرف، أُحيل هذه الرسالة الى لجنة المناقشة لدراستها
وبيان الرأي فيها.

التوقيع: 

الاسم: أ. د. نصير ميرزا حمزة

المرتبة العلمية: 

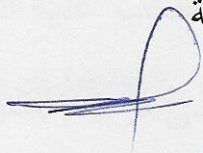
العنوان: كلية التربية للعلوم الصرفة/ جامعة كربلاء

التاريخ: / / ٢٠٢٣

إقرار لجنة المناقشة

نحن أعضاء لجنة المناقشة الموقعين أدناه نشهد بأننا قد أطلعنا على الرسالة الموسومة (تقييم
فاعلية بعض الرواشح الفطرية العادية والنانوية ضد الفطر الأسود *Rhizopus stolonifer*
خارج الجسم الحي) المقدمة من قبل الطالبة (نبأ محمد عبيس) كجزء من متطلبات نيل درجة
الماجستير قسم علوم الحياة / كلية التربية للعلوم الصرفة / جامعة كربلاء، وبعد إجراء المناقشة
العلمية وجد أنها مستوفية لمتطلبات الشهادة وعليه نوصي بقبول الرسالة بتقدير () .

رئيس لجنة المناقشة



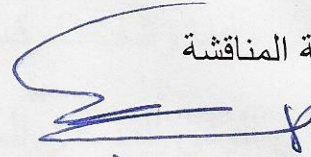
التوقيع :

الاسم : د. نبأ محمد عبيس

المرتبة العلمية : أستاذ

مكان العمل : ص.ع.ع. كربلاء / كلية العلوم
التاريخ : ٢٠٢٣ / ١ /

عضو لجنة المناقشة



التوقيع :

الاسم : د. هادي عماري عبيس

المرتبة العلمية : أستاذ

مكان العمل : كلية الزراعة / جامعة كربلاء

التاريخ : ٢٠٢٣ / ١ /

المشرف



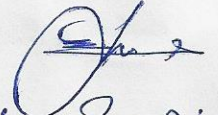
التوقيع :

الاسم : أ. د. مازن طه محمد

المرتبة العلمية : أستاذ

العنوان : جامعة كربلاء / كلية التربية للعلوم الصرفة
التاريخ : ٢٠٢٣ / ١ /

عضو لجنة المناقشة



التوقيع :


الاسم : د. زهير محمد عبيد

المرتبة العلمية : أستاذ

العنوان : كلية العلوم / جامعة كربلاء

التاريخ : ٢٠٢٣ / ١ /

مصادقة عمادة كلية التربية للعلوم الصرفة



التوقيع :

الاسم : عميدة عمادان سلمان

المرتبة العلمية :

التاريخ : ٢٠٢٣ / ٧ / 23

الإهداء

إلى من قاد قلوب البشرية وعقولهم إلى مرفأ الأمان، معلم البشرية الأول
محمد صلى الله عليه واله وسلم...

إلى ولينا وشفيعنا، قسيم الجنة والنار علي بن أبي طالب عليه السلام...

إلى الولي المنتظر الحجة ابن الحسن عجل الله تعالى فرجه الشريف..

إلى والدتي الغالية ووالدي العزيز....

إلى من كان ظلي حين كان يلفحني التعب، زوجي المخلص..

إلى بذرة الأمل وأمل الغد، أولادي الأحبّة.. وسام، أحمد، علي

إلى أختي الغالية.. أيمان..

إلى صديقتي.. منى..

إلى شهداء العراق الأبرار...

إلى كل يد وقلب سار معي درب الأنجاز لأكون ...

إلى كل هؤلاء أهدي هذه الدراسة، راجية من الله أن تكون نافذة علم
وبطاقة معرفة ...

نبأ

شكر وتقدير

الحمد والشكر لله جل علاه، إليه ينسب كل الفضل

بعد رحلة بحث وجهد تكلل بإنجاز هذا البحث، لا يسعني إلا أن أخص بأسمى عبارات الشكر والتقدير للأستاذ الدكتورة بان طه محمد لما قدمته لي من جهد ونصح ومعرفة طيلة إنجاز هذا البحث..

وأقدم جزيل شكري وتقديري إلى رئاسة قسم علوم الحياة وأساتذتي الأفاضل لتعاونهم اللامحدود أثناء الدراسة..

وشكري وأمتناني للدكتورة شروق كاني ياسين والست نضال وهاب حميد والدكتورة ميساء تقي عبدالحسن لما كان لهن من نصائح وتوجيهات، والست منى جابر نعمة، رفيقة دربي.

وأتوجه بشكري وأمتناني إلى الست زينب حسين عذاب..

وتعجز كلمات الشكر لمن شد أزري وأنار دربي، زوجي الحبيب وأمي وأبي وأخواتي متمنية لهم دوام الصحة والعافية..

والشكر والأمتنان لجميع الأساتذة وطلبة الدراسات العليا في كلية التربية للعلوم الصرفة..

وأخيرا أود أن أشكر كل من ساعدني ولو بكلام طيب ولم أستطع ذكر أسمائهم ...

نبأ

الخلاصة Summary

أجريت الدراسة في مختبر الدراسات العليا بكلية التربية للعلوم الصرفة في جامعة كربلاء خلال الفترة من ٢٠٢١/١١/١٥ لغاية ٢٠٢٢/٨/١٥. بهدف السيطرة على الفطر المسبب لمرض العفن الأسود بإستخدام ظاهرة التضاد الفطري مع الفطريات المعزولة من قشع sputum بعض الأشخاص الذين تعافوا من الإصابة بكوفيد ١٩. مع إمكانية تحويل الفضة والزنك من الحالة المعدنية الى حالة نانوية باستخدام تلك الرواشح الفطرية .

تضمنت الدراسة تشخيص أربع عشرة فطرا معزولا من قشع أشخاص تعافوا من الإصابة بكوفيد ١٩ تشخيصا تقليديا، ثم شخصت جزيئيا بإستخدام تقنية تفاعل البلمرة المتسلسل (PCR) بالإعتماد على بواديء (Primers) خاصة بالتشخيص الجزيئي .

تم تسجيل الفطريات بالبنك الجيني العالمي Genbank وتعد هذه الدراسة كأول دراسة تعنى بهذا العمل على مستوى العراق والمنطقة . وهذه الفطريات هي *Rhizopus americanus* ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠٦ والفطر *Rhizopus stolonifer* ورقمه التسلسلي ON٩٨١٠٩٧ والفطر *Aspergillus brasiliensis* ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠٤ والفطر *Aspergillus costaricensis* ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠٢ والفطر *Aspergillus flavus* ورقمه التسلسلي ON٩٨١٢٩٧ والفطر *Aspergillus minisclerotigenes* ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠١ والفطر *Aspergillus niger* ١ ورقمه التسلسلي ON٩٨١٠٩٨ والفطر *Aspergillus niger* ٢ ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠٥ والفطر *Aspergillus niger* ٣ ورقمها التسلسلي ON٩٨١١٠٧ والفطر *Aspergillus oryzae* ورقمه التسلسلي ON٩٨١٢٩٥ والفطر *Aspergillus piperis* ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠٣ والفطر *Aspergillus tubingensis* ١ ورقمه التسلسلي ON٩٨١١٠١ والفطر *Aspergillus tubingensis* ٢ ورقمه التسلسلي ON٩٨١٢٩٦ والفطر *Aspergillus welwitschiae* ورقمه التسلسلي ON٩٨١٠٩٩.

أظهرت النتائج التقارب والتشابه بين الفطريات المسجلة مع العزلات العالمية . وتم التركيز على ظاهرة التضاد الفطري للفطريات المعزولة من البلغم، فضلا عن بعض الفطريات الجلدية التي تم الحصول عليها من تجارب سابقة .

بينت نتائج التضاد الفطري حصول تباين في القدرة التضادية للفطريات المستخدمة في الدراسة مع فطر *R. stolonifer* ، إذ بلغت ٣ حسب مقياس Bell بعد زراعتها على الوسط الزراعي سايبرويد دكستروز أكار (SDA) بدرجة حرارة ٢٨ م لمدة خمسة أيام . ومن ثم تنقيتها وتحويلها إلى رواشح فطرية .

أوضحت النتائج وجود فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع مستخلص الفطر وتركيزه إذ لوحظ تذبذب تأثير الرواشح الفطرية لكن بصورة عامة جميعها قد تثبطت نمو الفطر *R. stolonifer* مقارنة بمعاملة السيطرة التي أعطت معدل نمو فطري للفطر ٨.٠ سم بعد خمسة أيام من الحضان بدرجة حرارة ٢٨ م . أظهر الراشح الفطري بالتركيز ٧٥% تقوفا في تأثيره التثبيطي على التراكيز الأخرى ١٠٠%، ٥٠%، ٢٥% في نمو *R. stolonifer* وبفروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ ، إذ أعطى معدل نمو الفطر ٢.٥٧١ سم وبنسبة تثبيطية ٦٨% مقارنة ببقية

التراكيز ١٠٠%، ٥٠%، ٢٥% التي أعطت معدل نمو للفطر على التوالي ٣.١١٩، ٦.١٤٣، ٣.٦١٩ سم وبنسب تثبيطية ٦١%، ٢٣%، ٥٥%.

خضعت جميع الرواشح النانوية بعد استخدام الرواشح الفطرية في تحويل الفضة والزنك المعدني الى نانوي إلى الأختبارات وكان أول نقطة تحول إلى راشح نانوي هو الدالة اللونية وأختلاف في لون الراشح النانوي عن الراشح العادي قبل المعاملة بأوكسيد الزنك أو نترات الفضة ومن ثم إجريت الفحوصات الأخرى المتعلقة بتأكيد الحصول على المادة النانوية منها فحص الأشعة فوق البنفسجية والأشعة تحت الحمراء.

أوضحت النتائج وجود فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع راشح الفطر النانوي بالزنك وتركيزه والتداخلات الثنائية في معدل قطر مستعمرة الفطر *R. stolonifer*. إذ أظهرت النتائج تذبذب في تأثير الرواشح ، ولكن بصورة عامة جميع الرواشح الفطرية تثبتت نمو الفطر *R. stolonifer*. أما تركيز الراشح الفطري بالزنك النانوي فقد أظهر التركيز ٢٥% تفوقا على التراكيز ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% في تأثيره التثبيطي في نمو الفطر *R. stolonifer* وبفروقات معنوية عند مستوى ٠.٠٥، إذ أعطى معدل نمو الفطر ٠.٧٣٨ سم وبنسبة تثبيطية ٩١% مقارنة ببقية التراكيز ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% التي أعطت معدل نمو للفطر ١.٣١٠، ١.٨٥٧، ١.٨٣٣ سم على التوالي وبنسب تثبيطية مقدارها ٨٤%، ٧٧%، ٧٧%. أما معاملة السيطرة فقد أعطت معدل نمو قطري للفطر ٨.٠ سم. كذلك أظهرت النتائج هناك فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع راشح الفطر النانوي بالفضة وتركيزه، إذ أظهرت النتائج تذبذبا في تأثير الرواشح لكن بصورة عامة جميعها تثبتت نمو الفطر *R. stolonifer*. من حيث تركيز الراشح الفطري النانوي أظهر التركيز ٥٠% تفوقا على التراكيز ٢٥%، ٧٥%، ١٠٠% في تأثيره التثبيطي على نمو *R. stolonifer* وبفروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥، إذ أعطى معدل نمو الفطر ٢.٤٠٥ سم وبنسبة تثبيطية ٧٠% مقارنة ببقية التراكيز التي أعطت معدل نمو ٨، ٢.٧١٤، ٥ سم على التوالي وبنسب تثبيط صفر، ٦٦%، ٣٨% على التوالي، مقارنة معاملة السيطرة التي أعطت معدل نمو قطري ٨.٠ سم.

أجريت العديد من الفحوصات المجهرية على فطر *Rhizopus stolonifer* المعامل بالرواشح الفطرية والمحاليل النانوية وأوضحت تأثير المعاملات المختلفة وتباين هذا التأثير بين تحلل أو تشوهات في الغزل الفطري وتجزء البروتوبلازم وتكتله في مناطق أخرى فضلا عن التشوهات في الحواظ البوغية وأختلاف أحجامها ونضجها.

فهرس المحتويات

المحتويات

أ-ب	Summary الخلاصة
١	الفصل الاول: المقدمة
١	1.1 المقدمة Introduction
٢	2.1 الهدف من الدراسة:
٢	3.1 محاور الدراسة:
4	الفصل الثاني : أستعراض المراجع
4	1.2 عفن الفطريات الاسود "Black Fungus" Mucormycosis
8	2.2 التضاد الفطري:
8	3.2 فواند الفطر Rhizopus spp.:
9	4.2 تقنية النانو الفطرية Fungal Nanotechnology
12	الفصل الثالث :المواد وطرائق العمل
١٢	1.3 الأجهزة والمواد المستعملة Device and Materials
١٤	2.3 الأوساط الزرعوية Culture Media
١٥	3.3 طرائق التعقيم Sterilization methods
15	4.3 المحاليل والصبغات Solution and Stains
16	5.3 عزل وتشخيص الفطريات
17	6.3: الخواص الجزيئية
21	7.3 تأثير الفطريات المعزولة والجلدية قي نمو الفطر Rhizopus stolonifer
٢٤	8.3: التحليل الاحصائي Statistical analysis
25	الفصل الرابع: النتائج
25	1.4 عزل وتشخيص الفطريات Isolation and Identification of Fungi
25	1.1.4 عزل الفطريات:
25	2.1.4 تشخيص الفطريات
33	3.1.4 صفات الفطريات الجلدية
35	4.1.4 الدراسة الجزيئية للعزلات الفطرية
53	2.4 خصائص الرواشح الفطرية المحضرة

53.....	1.2.4 الوصف المظهري للرواشح الفطرية والنانوية بالزنك والفضة
	2.2.4 خصائص المركب النانوي لجسيمات نترات الفضة <i>AgNpS</i> الناتجة من الرواشح الفطرية مع نترات الفضة بواسطة <i>UVL</i> (جهاز مقياس الأشعة فوق البنفسجية)
54.....	3.2.4: خصائص جسيمات أكسيد الزنك النانوية Characterization of ZnO Nanoparticles الناتجة من الرواشح الفطرية
69.....	4-2-4 مطياف الأشعة تحت الحمراء (FTIR) Fourier transform infrared
78.....	3.4: تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالزنك النانوي في معدل قطر (سم) <i>Rhizopus stolonifer</i>
99.....	4.4 تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المختلفة في الفطر <i>Rhizopus stolonifer</i> مجهريا 112
123.....	الفصل الخامس: المناقشة
١٢٣.....	1.5 عزل وتشخيص الفطريات Isolation and Identification of Fungi
124.....	2.5 الكفاءة التضادية للفطريات المعزولة ضد الفطر <i>Rhizopus stolonifer</i>
	3.5 تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية في نمو أقطار (سم) فطر <i>Rhizopus stolonifer</i>
125.....	4.5: خصائص الرواشح الفطرية بالموصفات النانوية:
127.....	5.5 الصفات المجهرية لفطر <i>Rhizopus stolonifera</i> المعامل بالرواشح المختلفة
132.....	الفصل السادس: الاستنتاجات والتوصيات
133.....	1.6 الاستنتاجات
134.....	2.6 التوصيات
135.....	المصادر
157.....	الملاحق

فهرس الصور

رقم الصفحة	اسم الشكل
٢٦	الشكل (٤-١): فطر <i>Rhizopus spp</i> على وسط SDA, بدرجة حرارة ٢٨ م A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى
٢٧	الشكل (٤-٢): فطر <i>Aspergillus brasiliensis</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة عشرة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٢٨	الشكل (٤-٣): فطر <i>Aspergillus costaricensis</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة عشرة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٢٨	الشكل (٤-٤): فطر <i>Aspergillus flavus</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة عشرة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٢٩	الشكل (٤-٥): فطر <i>Aspergillus minisclerotigenes</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة عشرة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠ D: مقطع مكبر من مزرعة فطرية يظهر فيه الاجسام الحجرية sclerotia .
٣٠	الشكل (٤-٦): فطر <i>Aspergillus niger</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة خمسة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣٠	الشكل (٤-٧): فطر <i>Aspergillus oryzaer</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة خمسة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣١	الشكل (٤-٨): فطر <i>Aspergillus piperisr</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة خمسة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣٢	الشكل (٤-٩): الفطر <i>Aspergillus tubingensis</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة خمسة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣٢	الشكل (٤-١٠): الفطر <i>Aspergillus welwitschiae</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة خمسة ايام.
٣٣	الشكل (٤-١١): فطر <i>Trichophyton rubrum</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٣٠ م ، لمدة ٢٨ يوما A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣٤	الشكل (٤-١٢): فطر <i>Microsprum canis</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٣٠ م ، لمدة ٢٨ يوما A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠

٣٤	الشكل (٤-١٣) : فطر <i>Epidermophyton floccosum</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٣٠ م ، لمدة ٢٨ يوما . A. وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣٥	الشكل (٤-١٤) : فطر <i>Microsprum gypseum</i> على وسط SDA ، بدرجة حرارة ٣٠ م ، لمدة ٢٨ يوما . A. وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى X٤٠
٣٥	الشكل (٤-١٥) : الترحيل الكهربائي على هلام الاكاروز ١.٥% وفولتية ١٠٠ لمدة ساعة . ايجابي الفحص بين ٦٠٠-٧٠٠ bp
٣٧	الشكل (٤-١٦) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الاولى للفطر <i>Rhizopus</i> <i>stolonifer</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٣٨	الشكل (٤-١٧) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثانية للفطر <i>Aspergillus</i> <i>niger</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٣٨	الشكل (٤-١٨) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثالثة للفطر <i>Aspergillus</i> <i>welwitschiae</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٣٩	الشكل (٤-١٩) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثالثة للفطر <i>Aspergillus</i> <i>minisclerotigenes</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٤٠	الشكل (٤-٢٠) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الخامسة للفطر <i>Aspergillus tubingensis</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٤٠	الشكل (٤-٢١) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية السادسة للفطر <i>Aspergillus costaricensis</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٤١	الشكل (٤-٢٢) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية السابعة للفطر <i>Aspergillus oryzae</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٤٢	الشكل (٤-٢٣) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثامنة للفطر (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة <i>Aspergillus piperis</i> تعود للجنس نفسه
٤٢	الشكل (٤-٢٤) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية التاسعة للفطر (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى <i>Aspergillus brasiliensis</i> معروفة تعود للجنس نفسه
٤٣	الشكل (٤-٢٥) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية العاشرة للفطر <i>Aspergillus flavus</i> (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه
٤٣	الشكل (٤-٢٦) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الحادية عشر للفطر (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة <i>Rhizopus americanus</i> تعود للجنس نفسه

٤٥	الشكل (٢٧-٤) : الكفاءة التضادية للفطريات المعزولة ضد الفطر ، بدرجة حرارة ٢٨ ٠ م ، لمدة بين SDA على وسط <i>Rhizopus stolonifer</i> خمسة أيام
٥٣	الشكل (٢٨ - ٤) : تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعزولة والفطريات لتثبيط <i>Rhizopus stolonifer</i> الجلدية في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية الجهة الامامية للطبق A= . لمدة خمسة ايام حرارة ٢٨ م على وسط SDA الفطر الجهة الخلفية للطبق B=،
٥٤	الشكل (٢٩ -٤) : الخواص المظهرية للرواشح الفطرية المستخلص الاخضر B: مستخلص الفطر: A راشح الفطر المعامل بالزنك النانوي C: بالفضة النانوية
٥٥	الشكل (٣٠-٤) الراشح الفطري لفطر <i>A.brasiliensis</i>
٥٦	الشكل (٣١ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus costaricensis</i>
٥٧	الشكل (٣٢- ٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus flavu</i>
٥٨	الشكل (٣٣ - ٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus minisclerotigene</i>
٥٩	الشكل (٣٤ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus niger</i>
٦٠	الشكل (٣٥-٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus oryzae</i>
٦١	الشكل (٣٦ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus piperis</i>
٦٢	الشكل (٣٧-٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus tubigensis</i>
٦٣	الشكل (٣٨-٤) الراشح الفطري لفطر <i>Aspergillus welwitschiae</i>
٦٤	الشكل (٣٩ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Epidermophyton floccosum</i>
٦٥	الشكل (٤٠ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Microsporium canis</i>
٦٦	الشكل (٤١-٤) الراشح الفطري لفطر <i>Microsporium gypseum</i>
٦٧	الشكل (٤٢ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Trichophyton rubrum</i>
٦٨	الشكل (٤٣ -٤) الراشح الفطري لفطر <i>Rhizopus americanus</i>
٦٩	الشكل (٤٤-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>A.brasiliensis</i>
٧٠	الشكل (٤٥ -٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus welwitschiae</i>

٧١	الشكل (٤٦-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus costaricensis</i>
٧١	الشكل (٤٧-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus flavus</i>
٧٢	الشكل (٤٨-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus minisclerotigenes</i>
٧٣	الشكل (٤٩-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus niger</i>
٧٣	الشكل (٥٠-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus oryza</i>
٧٤	الشكل (٥١-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus piperis</i>
٧٥	الشكل (٥٢-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Aspergillus tubigenensis</i>
٧٥	الشكل (٥٣-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Epidermophyton floccosum</i>
٧٦	الشكل (٥٤-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Microsporum canis</i>
٧٦	الشكل (٥٥-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Microsporum gypseum</i>
٧٧	الشكل (٥٦-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Trichophyton rubrum</i>
٧٨	الشكل (٥٧-٤) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر <i>Rhizopus americanus</i>
٧٩	الشكل (٥٨-٤) طيف الأشعة تحت الحمراء لجسيمات الفضة النانوية للفطر <i>Microsporum gypsum</i>
٧٩	الشكل (٥٩-٤) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus flavus</i>
٨٠	الشكل (٦٠-٤) طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus welwitschiae</i>
٨١	الشكل (٦١-٤) طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Trichophyton rubrum</i>
٨٢	الشكل (٦٢-٤) يوضح طيف الأشعة الحمراء للفطر <i>Aspergillus niger</i>
٨٣	الشكل (٦٣-٤) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus piperis</i>
٨٤	الشكل (٦٤-٤) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus brasiliensis</i>
٨٥	الشكل (٦٥-٤) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus minisclerotigenes</i>
٨٥	الشكل (٦٦-٤) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر

	<i>Aspergillus oryza</i>
٨٦	الشكل (٤-٦٧) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Rhizopus americanus</i>
٨٧	الشكل (٤-٦٨) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus costaricensis</i>
٨٨	الشكل (٤-٦٩) يوضح طيف الاشعة الحمراء للفطر <i>Aspergillus tubigensis</i>
٨٨	الشكل (٤-٧٠) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Microsporum canis</i>
٨٩	الشكل (٤-٧١) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Epidermophyton floccosum</i>
٩٠	الشكل (٤-٧٢) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Microsporum gypsym</i>
٩١	الشكل (٤-٧٣) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus flavus</i>
٩١	الشكل (٤-٧٤) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus welwitschiae</i>
٩٢	الشكل (٤-٧٥) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Trichophyton rubrum</i>
٩٣	الشكل (٤-٧٦) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر <i>Aspergillus niger</i>
٩٣	الشكل (٤-٧٧) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Asergillus piperis</i>
٩٤	الشكل (٤-٧٨) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Aspergillus brasiliensis</i>
٩٥	الشكل (٤-٧٩) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Aspergillus minisclerotigenes</i>
٩٥	الشكل (٤-٨٠) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Aspergillus oryza</i>
٩٦	الشكل (٤-٨١) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Rhizopus americanus</i>
٩٧	الشكل (٤-٨٢) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Aspergillus costaricensis</i>
٩٧	الشكل (٤-٨٣) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Aspergillus tubingensis</i>
٩٨	الشكل (٤-٨٤) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Microsporum canis</i>
٩٩	الشكل (٤-٨٥) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر <i>Epidermophyton floccosum</i>
١٠٥	الشكل (4-86) يوضح تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالزنك النانوي في <i>Rhizopus stolonifer</i> معدل قطر (سم)
١١١	الشكل (4-87) يوضح تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات المعاملة بالفضة

	<i>Rhizopus stolonifer</i> النانوية في معدل قطر (سم)
١١٦	الشكل (4-88) يوضح تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطرية المعاملة بالزنك مجهريا <i>Rhizopus stolonifer</i> النانوي في الفطر
١٢٢	الشكل (4-89) يوضح تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعاملة بالفضة مجهريا <i>Rhizopus stolonifer</i> النانوية في الفطر

فهرس الجداول

رقم الصفحة	اسم الجدول
١٢	الجدول (١-٣): الأجهزة والمعدات المختبرية التي أستخدمت في الدراسة مع أسم الشركة وبلد المنشأ
١٣	الجدول (٢-٣) المواد الكيميائية التي أستخدمت في الدراسة مع أسم الشركة وبلد المنشأ
٢٠	الجدول (٣-٣) يوضح تسلسل البادئات التي أستخدمت في الدراسة primary used in the study
٢٠	الجدول (٤-٣) يوضح تفاعل Reaction components of PCR :PCR
٢١	الجدول (٥-٣) يوضح حالات الدورات الحرارية لفحص PCR Thermocycler
٢٥	الجدول (٤ - ١): الانواع الفطرية المعزولة من ٢٥ عينة مع الارقام التسلسلية المسجلة في البنك الجيني العالمي ، بغض النظر عن sputum العمر والجنس وسواء اكان الشخص متعافي من مرض كوفيد-١٩ أو غير مصاب . ، بدرجة حرارة ٢٨ ٠ م ، لمدة بين خمسة الى عشرة ايام حسب SDA على وسط . نوع الفطر
٣٧	الجدول (٢-٤) الأرقام التسلسلية للعزلات الفطرية في البنك الجيني GinBank
٤٤	الجدول (٤ - ٣) : الكفاءة التضادية للفطريات المعزولة والفطريات الجلدية ضد الفطر
٤٨	الجدول (٤ - ٤) : تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعزولة والفطريات Rhizopus الجلدية في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر ، بدرجة حرارة ٢٨ ٠ م ، لمدة خمسة أيام SDA على وسط stolonifer
١٠١	الجدول (٥-٤) : تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات المعاملة بالزنك النانوي بدرجة Rhizopus stolonifer في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر حرارة ٢٨ ٠ م لمدة خمسة أيام
١٠٧	الجدول (٦-٤) : تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات المعاملة بالفضة النانوية بدرجة Rhizopus stolonifer في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر حرارة ٢٨ ٠ م لمدة خمسة أيام

الفصل الأول

المقدمة

Introduction

الفصل الأول: المقدمة

١.١ المقدمة Introduction

الفطريات هي مجموعة من الكائنات الحية التي لم يتم دراستها بقدر أهميتها في نواحي الحياة المتنوعة والمثيرة للانتباه والجدل ، ولعل أبرز ماتم تسجيله عن تلك الكائنات هو أهميتها من الناحية الطبية Homei (٢٠٠٦) والصناعية Leatham (٢٠١٢) والزراعية Khachatourians و Arora (٢٠٠١) والبيئية Jones و Pang (٢٠٢٢) وبسبب سماتها الفريدة في المعيشة والتكيف تم تطبيقها في التكنولوجيا الحيوية والصناعية علاوة على ذلك يمكن زراعتها بسهولة نسبية وإنتاجها على نطاق واسع كإنتاج البنسلين ولوفاستاتين وأدوية أخرى ذات أهمية عالمية ولا تزال مورداً غير مستغل مع إمكانات صناعية هائل (Hyde وآخرون ، ٢٠١٩).

ظهر داء الغشاء المخاطي Mucormycosis بشكل إصابة فطرية تسببها فطريات إنتهازية opportunistic fungi تعود إلى مجموعة الفطريات الزيجية Zygomycetes Choudhary وآخرون (٢٠٢١) ويحدث هذا الداء بسبب عدوى ثانوية نتيجة أستنشاق الفطريات الخيطية خاصة في المرضى الذين يعانون من نقص المناعة فتسبب مايعرف بالعفن الأسود وهي عدوى خطيرة نادرة وتنتشر بسرعة في العضو المصاب وغير معدية (Mahalaxmi وآخرون ، ٢٠٢١).

ظهرت العدوى بهذا الداء بشكل واضح خلال جائحة كورونا COVID-١٩ وخاصة المرضى الذين يعانون من مرض السكري وعن طريق إعطاؤهم العلاج وخاصة الأدوية المثبطة للمناعة مثل الستيرويد Al-Khikani (٢٠٢١) ويمكن أن تظهر الأصابة في الجيوب الأنفية أو الرئة بعد أستنشاق الهواء المحمل بالفطر فضلا عن ذلك يمكن أن تؤثر الفطريات على الدماغ والجلد والكلية ويمكنها اختراق الجلد عن طريق الجروح أو القروح المفتوحة كما يصيب الأشخاص المصابين بالسرطان أو المصابين بمرض فيروس نقص المناعة (Karthikeyan وآخرون ، ٢٠٢٢).

يعد الانتشار الهائل للفطريات الإنتهازية في البيئة تحدياً صعباً وبسبب القدرة الفريدة على التكيف مع البيئة و مقاومة آليات الدفاع المختلفة التي يستخدمها المضيف فضلا عن العوامل المضادة للفطريات مما يجعل السيطرة على التلوث الفطري والإصابة بالفطريات موضع جدل وأهتمام الباحثين (Medvedeva و Kuzikova ، ٢٠٢١) .

أتجهت بعض الأبحاث إلى تطبيق ظاهرة التضاد الفطري Antagonism لما له من أهمية في المكافحة الحيوية أذ تمتلك بعض الفطريات درجة تضاد مختلفة فيما بينها اعتماداً على نوع الفطر

والوسط الغذائي قاسم و أنفال (٢٠٢١) وإن ظاهرة التضاد الفطري للفطريات المسببة للأمراض النباتية بوساطة الفطريات غير ممرضة نتيجة لوجود التنافس على المادة الغذائية أو بسبب أنتشار مادة كيميائية ينتجها الفطر غير الممرض وقد يكون مركبا عضويا متطايرا مثل الهيدروكربونات والكحولات والكي-tonات والألديهايدات والإسترات والأحماض والإيثرات وفئات مختلفة من التربينات والذي تلعب دورًا في تضاد الفطريات المسببة للأمراض كما في حالة فطر *Trichoderma* عند زراعته بطبق مزدوج من الفطريات الممرضة *Sclerotium* و *Sclerotinia sclerotiorum* Rajan *Fusarium oxysporum- grolfsii* وآخرون (٢٠٢١). ومع تطور طرق الأستخلاص تم إستخلاص الرواشح الفطرية والأستفادة من فعاليتها الكيماوية والحيوية في تثبيط بعض الفطريات الجلدية كما حصل في نتائج الزرع المزدوج للفطر البازيدي *Marasmius palmivorus* المضاد بتغلبه على الفطر الممرض *Trichophyton rubrum* أذ أحدث ضررا وتشويها للغزل فطري وأثر على تقارب الحواجز Septa وإنتاج مشوه أعكس على الجدار الخلوي وأنخفاض أعداد الأبواغ الكبيرة (ALmasoodi, ٢٠٢١).

دخلت المواد النانوية ومستحضراتها الحيوية الجوانب العملية إذ أمكن الإستفادة من تحويل المستخلصات المائية والكحولية لفطر المشروم *Agaricus bisporus* إلى مركبات نانوية بالزنك النانوي والفضة النانوية كمحاولة لأيجاد بديلا للمضادات الفطرية وتثبيط نمو الفطرين الممرضين *Trichophyton rubrum* و *Microsporum canis* عن طريق تأثيره على جين الإنزيم Serine protease المسؤول عن تكوين الجدار الخلوي للفطرين الممرضين (Hameedd, ٢٠٢١).

٢.١ الهدف من الدراسة:

السيطرة على الفطر الاسود بأستخدام الرواشح الفطرية المستحصل عليها من النبات الطبيعي للأشخاص المتعافين وغير المصابين بكورونا و التي ستظهر تضادا عاليا ضد الفطر *Rhizopus* spp. ومعاملتها ببنترات الفضة وأوكسيد الزنك وتحويلها الى محاليل نانوية وحساب نسبة التثبيط بدلالة أقطار المستعمرات .

٣.١ محاور الدراسة :

- (١) الحصول على النبات الطبيعي من العزلات الفطرية من بلغم sputum الأشخاص الذين تم شفاؤهم من كورونا أو غير المصابين وتشخيصها تقليديا وجزئيا.
- (٢) زراعة البلغم على وسط مناسب وعزل وتشخيص الفطريات التي ستظهر تقليديا بالفحص المجهرى .

- ٣) عزل الفطر *Rhizopus* spp. وعمل تضاد له بالزراعة المزدوجة في طبق بتري مع الفطريات الأخرى المعزولة .
- ٤) يتم الإستعانة بالفطريات التي أظهرت تضادا مع فطر *Rhizopus* spp. لغرض تحضير الرواشح الفطرية منها وتنميتها على الوسط السائل Broth .
- ٥) تسجيل الفطريات التي أظهرت التضاد في البنك الجيني العالمي genbank وتحديد الشجرة الوراثية ومدى التقارب والتباعد مع العزلات العالمية .
- ٦) تحويل الرواشح الفطرية للفطريات التي أظهرت تضادا مع فطر الـ *Rhizopus* إلى محاليل نانوية متمثلة بالزنك النانوي والفضة النانوية.
- ٧) تسجيل النتائج بدلالة أقطار المستعمرات والصفات المظهرية والمجهريية .
- ٨) تحليل البيانات أحصائيا .

الفصل الثاني

أستعراض المراجع

literature Review

الفصل الثاني : أستعراض المراجع

١.٢ عفن الفطريات الأسود "Black Fungus" Mucormycosis

يسبب العفن الأسود Black Fungus مجموعة من الفطريات التي تنتمي للأعفان اللاقحية Zygomycetes من رتبة Mucorales Prakas وآخرون (٢٠١٦) مثل Apophysomyces Cokeromyces و Cunninghamella و Lichtheimia و Mortierella و *Mucor* و *Rhizopus* و *Rhizomucor* و *Saksenaea* و *Syncephalastrum* و *Thamnostylum* كما ذكر Grossman وآخرون (٢٠١٢). جاءت تسمية "الفطر الأسود" على أنواع Mucorales المسببة للأمراض البشرية بسبب تكوين sporangium ذات اللون الأسود Hariprasath و Arunaloke (٢٠١٩). يحدث داء الغشاء المخاطي بشكل رئيسي عن طريق *Rhizopus* spp مثل *R. oryzae* و *R. microsporus* و *R. arrhizus* و *R. homothallicus* Ghosh وآخرون (٢٠٢٢) وبشكل عام يكون الغزل الفطري غير مقسم لا يحتوي حواجز عرضية بين الخلايا ويظهر المايسيليوم بشكل أنبوبي يحتوي على الساييتوبلازم والعديد من الأنوية وهي أما أن تتكاثر جنسيا عن طريق الأخصاب بين حافظتين متشابهتين في الشكل والحجم وقد تكون ذات أصل واحد أو أصليين منفصلين وينتج من هذا التزاوج تركيب ما يعرف Zygosporangium والذي يتميز بقدرته على مقاومة الظروف البيئية المختلفة و يحتوي على أشباه جنود Rhizoid يختلف موقعها بحسب الجنس داخل الوسط الزراعي فتكون تحت الحامل السبورانجي في الـ *Rhizopus* وفي مكان بعيد عن الحامل في الـ *Mucor* تتكاثر بسرعة عن طريق الأبواغ اللاجنسية spores التي تتطور داخلياً داخل حويصلة تسمى sporangium وتتميز بإحتوائها على أنبعاغ الى داخل الحافظة يسمى Columella و تتميز الحافظة بأنها تحتوي عدد كثيرا من الأبواغ و يتراوح قطر الأبواغ في Mucorales من ٣ إلى ١١ ميكرومتر ويمكن بسهولة تطايرها بالهواء الجوي (Carmen و Sciortino، ٢٠١٧).

تعد أجناس Mucorales واحدة من أفضل مُحللات المواد العضوية وغالبًا ما توجد في المواد العضوية المتحللة مثل الفواكه والخضروات وفي القمامة وروث الحيوانات وأن الجراثيم الفطرية توجد محمولة في الهواء الداخلي والخارجي وفي الغبار وفي بيئات المستشفى و أسرة المستشفى وغرف العناية المركزة وأماكن المياه والمعدات الطبية الملوثة وأعمال البناء Richardson (٢٠٠٩) ينتشر داء الغشاء المخاطي عادة عن طريق أستنشاق الأبواغ أو عن طريق تناول الطعام الملوث أو عن طريق الجرح المفتوح ويعد الجهاز التنفسي والجلد هما نقاط الدخول الرئيسية

وتجدر الإشارة إلى أنه لا ينتقل بين الناس (Richardson و Rautemaa-Richardson ، ٢٠١٩) .

ظهر فطار الغشاء المخاطي كثالث أكثر أنواع الفطريات الغازية شيوعاً من حيث الأهمية بعد داء المبيضات وداء الرشاشيات في مرضى زرع الخلايا الجذعية الدموية ونقل الأعضاء Liberatore وآخرون (٢٠٢١) وبعد المرحلة الأولى من Covid-١٩ ظهرت في الموجة الثانية وخاصة في الهند إصابة فطرية عرفت Mucormycosis والتي ظهرت متزامنة مع استخدام مثبتات المناعة لمكافحة كوفيد-١٩ خاصة عند المرضى الذين يعانون من ارتفاع السكر في الدم ومرضى السكري ومرضى زرع الأعضاء و نخاع العظام و تليف الكبد و فقر الدم الوراثي هم أكثر عرضة بالإصابة بالعفن الأسود مصاحباً لكورونا وهنا يكون التشخيص المبكر والعلاج المضاد للفطريات في الوقت المناسب مع التداخل الجراحي لجميع الأنسجة المصابة والعلاجات المساعدة هي العوامل الرئيسية للقضاء على فطار الغشاء المخاطي Choudhary وآخرون (٢٠٢١) وقد ثبت إن عوامل مثل ارتفاع السكر في الدم وتركيزات الحديد المرتفعة والحمض الكيتوني لدى مرضى السكر تساهم في التسبب في الإصابة الفطرية (Ghosh وآخرون ، ٢٠٢٢) .

يمكن تصنيف داء الغشاء المخاطي تبعاً لموضع الإصابة : (١) الأنف rhinocerebral (٢) الرئوي pulmonary (٣) الجلدي cutaneous (٤) الجهاز الهضمي gastrointestinal (٥) منتشر disseminated و (٦) إضافة إلى حالات غير شائعة uncommon presentations وتلعب الظروف المحيطة دوراً هاماً في ظهور الحالات السريرية

يعد استخدام الستيرويدات كأدوية علاجية جيدة في COVID-١٩ من ناحية أخرى وبسبب الاستخدام قد يكون المرضى عرضة للإصابة بالعفن علاوة على ذلك فإن لمرض السكري أهمية خاصة في هذا المجال وقد تتفاقم الحالة وتصل إلى الموت المحتم Mohammadi وآخرون (٢٠٢١) وأكد Petrikkos وآخرون (٢٠١٢) إن فطار الغشاء المخاطي هو عدوى فطرية حادة تسببها عائلة mucoraceae يكون بشكل قاتل لمرضى السكري غير المنضبط ونقص المناعة.

تسبب أعراض الإصابة بالجهاز التنفسي وتهيج الجيوب الأنفية Raza وآخرون (٢٠٢١) وتبدأ العدوى في تجاوبف الأنف والجيوب الأنفية إذ تشمل تورم الوجه من جانب واحد والصداع والحمى والتهاب وتدلي الجفن وتظهر النموات السوداء على الأنف ويكون أنتشاره سريع Ferguson (٢٠٠٠) وتشمل العلامات الأخرى السعال والحمى وأحتقان الأنف وظهور النموات السوداء على الأنف أو الجزء العلوي من الفم Selvamurugan (٢٠٢١) وأعراض الغشاء المخاطي الرئوي تشمل الحمى والسعال وأنزعاج الصدر وضيق التنفس Bhadra وآخرون (٢٠٢١) وتشمل

أعراض عدوى الجلد ظهور بثور أو قرح و قد تتحول المنطقة المصابة الى اللون الأسود و قد يكون هناك أنزعاج وأحمرار مفرط و أنتفاخ حول الجرح المصاب Burdová (٢٠١٤) و بالمثل تشمل أعراض أمراض الغشاء المخاطي المعوي ألما معويا و غثيانا و نزيفا معديا معويا (Gandra) و آخرون (٢٠٢١، .

يسبب الفطر ضررا في الأنسجة التي ينمو فيها بفعل فعاليته الإنزيمية العالية و ينتج عنه الأحتشاء و النخر Challa (٢٠١٩) كما و تشمل طرائق تشخيص داء الفطريات في علم أمراض الأنسجة كالإختبار المباشر و الزراعة في المختبر كذلك فحص عينات الدم و يبقى أهمها طريقة التشخيص الجزيئي PCR كما ذكر Skiada و آخرون (٢٠٢٠) إلى إن الطرائق الجزيئية DNA Mucorales أكتسبت قبولا لتأكيد العدوى و هنالك طرائقا و اعدة للتشخيص المبكر و السريع و يمكن استخدامها كأختبارات فحص في المرضى المعرضين لمخاطر عالية كما تم تطوير بعض الطرائق السريعة و التي لا تتطلب إجراءات جراحية كالإعتماد على الأمصال أو أختبارات التنفس القائمة على الأيض .

يعد الفطر *Rhizopus spp* هو المسبب الرئيسي لمرض الغشاء المخاطي لدى الأشخاص المصابين بمرض فيروس كورونا (COVID-١٩) في العام ٢٠١٩ بسبب أملاكه لأليات و عوامل الغزو أولها جدار الخلية الذي يحتوي على البروتينات المستقبلية و الإنبات السريع لأبواغه و مستقبل الإنزيمات التي تساعد على عزل الحديد و التنظيم الإيجابي لمستقبل الخلية الذي يبسط عملية الألتقام و الغزو الوعائي (Ghosh و آخرون، ٢٠٢٢) .

إن إعطاء المنشطات العشوائي من قبل الأطباء للمرضى الذين يعانون من COVID-١٩ ساهم في تطور فطار الغشاء المخاطي فتعمل العقاقير على مهاجمة الفيروس مع تأثير كبير على المناعة و بسبب زيادة نسبة السيتوكينات التي يفرزها جهاز المناعة لمقاومة فيروس كورونا و يضطر الأطباء إلى إعطاء المريض منشطات لتثبيط جهاز المناعة و تقليل إفراز السيتوكينات و مع ذلك تعد من مسببات ارتفاع مستويات السكر و ضعف جهاز المناعة Woods و آخرون (٢٠٢٠) و توفر الإصابة بفيروس كورونا بيئة كافية للإصابة بالفطار المخاطي منها نقص الأوكسجين و زيادة في الجلوكوز في مرض السكري ارتفاع السكر في الدم الناجم عن الستيرويدات و الحمض الكيتوني السكري من الحديد (نسبة عالية من الفيريتين) و هذا يؤدي إلى أنخفاض النشاط البلعبي لخلايا الدم البيضاء و يساعد على إنبات جراثيم المخاط (Singh و آخرون، ٢٠٢١) .

تعد الأدوية المضادة للفطريات أنسب طريقة للعلاج وأكثرها فعالية و مع ذلك فأن خطة العلاج مكلفة للغاية و من أشهر المركبات المستخدمة Liposomal amphotericin B أمفوتيسيرين B

وتتراوح فترة العلاج من خمسة أيام إلى اثني عشر أسبوعاً حتى يصل المريض إلى نقطة الشفاء وفي بعض الحالات تتطلب خطة العلاج إزالة الأجزاء المتضررة لمنع أنتشار الفطريات Skiada وآخرون (٢٠٢٠) وتم مؤخراً استخدام Isavuconazole عن طريق الوريد بموافقة إدارة الغذاء والدواء أو أقراص posaconazole بشكل بطيء كما يوصى باستخدام كل من triazoles كعلاجات إنقاذ ولاينصح باستخدام Amphotericin B deoxycholate وقد يكون الحل الوحيد لبعض الحالات Cornely وآخرون (٢٠١٩) فضلاً عن ذلك أثبتت الدراسات قدرة الأوكسجين عالي الضغط في علاج الفطريات السوداء لأنه يمكن أن يرفع من كفاءة العدلات من حيث القضاء على الفطريات ووفقاً لمكتبة الطب الوطنية الأمريكية يجب إزالة جميع الأنسجة الميتة والملوثة بسرعة أو أجزاء من الأنف أو العين مما يؤدي إلى حدوث تشوه ومع ذلك إذا لم يتم هذا الإجراء تقل احتمالات البقاء على قيد الحياة بشكل كبير يعطى الدواء المضاد للفطريات عن طريق الوريد يمكن تحويل المريض إلى علاج مختلف مثل بوساكونازول أو أيزافوكونازول وعندما يكون الشخص مصاباً بمرض السكري يجب أن تظل مستويات السكر لديه ضمن النطاق الصحي Shinde و Kore (٢٠٢١) ومن العلاجات الأخرى يوديد البوتاسيوم، ميكونازول، تيربينافين، كوتريموكسازول، أيتراكونازول، كيتوكونازول وقد استخدم التنظير الجراحي بشكل كبير Rawlani وآخرون (٢٠٢١) و أظهرت بعض العقاقير فشلها سريريا مثل الأمفوتريسين B Holmes وآخرون (٢٠٢١) لا يوجد دواء واحد مضاد للفطريات ذو تأثير ثابت وقد يساعد اختبار الحساسية في تخطيط العلاج (Patel و Prabhu ، ٢٠٠٤).

إن الدفاع المناعي الكفوء للمضيف قادراً بشكل عام على القضاء على مسببات الأمراض الفطرية الإنتهازية ولذا فإن الذين يعانون من نقص المناعة يمكن للفطر أن يتهرب بسهولة أكبر من الكشف عن طريق مكونات دفاع المضيف Hage وآخرون (٢٠٠٢) وغالباً ما تعتمد نتيجة العدوى الفطرية على حالة الجهاز المناعي للمضيف وهو خط الدفاع الأول ضد مسببات الأمراض الغريبة وذلك فإن المرضى الذين يعانون من ضعف جهاز المناعة هم أكثر عرضة لتطور عدوى فطرية خطيرة والتي يمكن أن تتطور إلى حالة خطيرة Romani (٢٠١١) طورت الفطريات المسببة للأمراض العديد من الإستراتيجيات للتهرب من جهاز المناعة للمضيف ويبدو أن آليات الهروب المتعددة تعمل معاً لمنع هجوم المراحل المختلفة لكل من الاستجابة المناعية التكميلية والفطرية وهكذا بعد دخول المضيف تقاتل هذه العوامل الممرضة للتغلب على جهاز المناعة للسماح ببقائها وأستعمارها وأنتشارها إلى مواقع مختلفة من العدوى Marcos وآخرون (٢٠١٦) تعتمد مراقبة مسببات الأمراض الفطرية والقضاء عليها بشكل كبير على السلوك النشط للخلايا البلعمية في الجهاز المناعي وخاصة البلاعم والعدلات Erwig و Gow (٢٠١٦) وذكر Romani (٢٠١١) إن من هذه

الإستراتيجيات المعقدة التي طورتها الفطريات لزيادة احتمالية بقائها قيد الحياة هي (١) التخفي : حيث يمكن للفطر أن يخفي نفسه بشكل فعال من الكشف عن طريق خلايا مناعية (٢) السيطرة: التي تحدث عندما يستطيع العامل الممرض تنشيط الأليات المثبطة لمناعة المضيف أو توجيه الاستجابات المناعية تجاه الأنواع غير الفعالة (٣) الهجوم : خلالها قد ينتج الممرض جزيئات تدمر أو تعطل الدفاعات المناعية للمضيف .

٢.٢ التضاد الفطري:

التضاد الحيوي Microbial antagonism هو معيشة كائنين معا يعمل أحدهما على إحداث ضرر بالكائن الآخر نتيجة لإفرازه مادة كيميائية تعرف بأسم المضادات الحيوية Antibiotics التي هي مواد كيميائية عضوية تتكون نتيجة للتفاعلات الأيضية لبعض الأحياء الدقيقة يؤدي إلى إعاقة نمو أو قتل كائنات دقيقة أخرى عند إستخدامها بتركيز قليلة جدا وعرفت ظاهرة التضاد الحيوي منذ زمن طويل وأستعملت أول مرة من قبل العالم Vullemin عام ١٨٨٩ التي عرفها بأنها الظروف التي يمكن أن ينتجها كائن حي لإبادة كائن حي آخر ليحتفظ هو بحياته Cook و Baker (١٩٨٣) وتختلف أليات التضاد الحيوي أما بإستخدام فطريات أخرى أو بكتريا حسب كفاءة الكائن وظهر إن هناك قدرة من التضاد الفطري بإفراز نوع من المضادات الحيوية من قبل الفطر *Trichoderma* ضد الفطر الجلدي الممرض *T. rubrum* Omero وأخرون (٢٠٠٤) كما إن أنواع الجنس *Aspergillus spp* تتميز بالقدرة العالية على النمو والتناسل على الغذاء مع بقية الفطريات التي تسبب أمراض للنبات الأمر الذي أتاح الفرصة لإستخدام الفطر في المقاومة الأحيائية Damann Jr (٢٠١٥) . وفي دراسة أجراها Shiping و Qing (٢٠٠٠) تم تقييم مضاد الخميرة *Pichia Membranefaciens* المعزول من ثمار الخوخ لقدرة على المكافحة الحيوية ضد *R. stolonifer* عند درجات حرارة مختلفة وفي دراسة أخرى أجراها Sathe وأخرون (٢٠٠٧) تم عزل بكتريا اللاكتيك المضادة للفطريات من الخضراوات الطازجة وتقييم قدرتها على منع التلف الفطري ضد فطريات التلف *Rhizopus stolonifer* و *Aspergillus flavus* و *Rhizoctonia solani* و *Fusarium graminearum* و *Sclerotium oryza* .

٣.٢ فوائد الفطر *Rhizopus spp.*:

تم وصف الفطر *Rhizopus* أعلاه كفطرا أنتهازي يعادي الإنسان ويهدد صحته وخاصة للأشخاص الذين يعانون من نقص المناعة بكل أشكالها ومن باب التوازن والحكم العادل لا بد من التطرق إلى هذا الفطر من جانبه الأخر.

يحتل فطر *Rhizopus* مركز الصدارة في العديد من الصناعات وبالأخص الغذائية والدوائية منها كأنتاج البيبتيدات النشطة بيولوجياً من منتجات فول الصويا المخمرة ودورها في الوقاية والعلاج من العديد من أمراض التمثيل الغذائي فيتم إنتاج بيبتيدات نشطة بيولوجياً نتيجة للتحلل المائي لبروتينات فول الصويا (الجليسينين وبيتا-كونجليسينين) لإنتاج المركبات المضادة لارتفاع ضغط الدم ومضادات الميكروبات ومضادات الأكسدة ومضادات السكري والسرطان ، في إندونيسيا يحتل التمبي Tempe وهو غذاء يحضر من فول الصويا المخمر ويتم تصنيعه عن طريق تلقیح *Rhizopus* spp على فول الصويا المطبوخ والمنزوع وهو غذاء نباتي عالي القيمة الغذائية . استخدمت الفطريات *Aspergillus* spp و *Rhizopus* spp والبكتيريا *Bacillus subtilis* و *lactic acid* والخميرة *Saccharomyces cerevisiae* في إنتاج الفينولات النشطة بيولوجياً و مضادات الأكسدة من الحبوب والبقوليات والمنتجات الثانوية من خلال إنزيمات شطر الكربوهيدرات وزيادة محتوى الفينول والبيبتيد النشط بيولوجياً والذي له دور في تحسين مضادات الأكسدة ومضادات الألتهايات ومضادات للسرطان ومضادات للسكري في المنتجات الغذائية الزراعية المخمرة (Sanjukta و Rai ، ٢٠١٦).

وجد أن العديد من الفطريات ومن ضمنها *Rhizopus* spp أنتجت أحماضاً عضوية مختلفة بما في ذلك أحماض الأوكزاليك وحمض الستريك وحمض الفوماريك وحمض الخليك وحمض الجلوكونيك وحمض السكسينيك وتعد تلك الأحماض ذات أهمية غذائية ودوائية وصناعية Farooq وآخرون (٢٠١٥) كما يستخدم *Rhizopus* spp لإنتاج إنزيم الفاييتيز Phytase الذي يعمل على تحليل حامض الفاييتك Ramachandran وآخرون (٢٠٠٥) وأرتباطه بالعناصر الغذائية وتحقيق أفضل إستفادة و خاصة في العلائق المقدمة للطيور الداجنة والذي يفتقر الجهاز الهضمي للدواجن إليه (Hamodi و Hussein ، ٢٠١١) .

٤.٢ تقنية النانو الفطرية Fungal Nanotechnology

برزت تقنية النانو كواحدة من أكثر الابتكارات الصناعية إثارة في جميع أنحاء العالم Hartung وآخرون (٢٠١٠) في مجالات متعددة من التصميم الأنشائي والمادي وهندسة الأجهزة والأنظمة ، تعرف الجسيمات النانوية هيكل تقع أحجامها في نطاق من ١ إلى ١٠٠ نانومتر في واحد أو اثنين أو ثلاثة أبعاد بينما المواد النانوية مجموعة من مواد صغيرة الحجم يتم تطبيقها لتنفيذ خصائصها المميزة على سبيل المثال الهندسة البصرية المغناطيسية والميكانيكية والكهربائية Goncalves وآخرون (٢٠١١) تتميز أيضا بالخاصية البيولوجية الفريدة لنسبة السطح الى الحجم لذلك يمكنها بسهولة اختراق الحواجز الخلوية للوصول لأنظمة الجسم وأيضا ترتبط ببروتينات الخلايا وتبدأ في إرسال الإشارات وتنشط خلايا وتعطل خلايا أخرى وفي بعض الحالات تسبب تفاعلات

خلوية غير متوقعة Nogueira وآخرون (٢٠١٣) في تقنية النانو الحيوية يتم إدخال الهياكل النانوية مع الأنظمة البيولوجية أو ما تسمى بالأساليب الخضراء، تمثل الكائنات الدقيقة دورا واعدة في التخليق الحيوي وخاصة الفطريات التي تفرز الإنزيمات والبروتينات كعوامل إختزال-Abdel-Aziz وآخرون (٢٠١٨) تتوفر هذه الميزة في هضم المواد العضوية خارج الخلية بإفراز إنزيمات معينة لتحليل التراكيب المعقدة إلى جزيئات أسهل والتي يتم أمتصاصها وأستخدامها كمصدر طاقة فأجذببت مزيدا من الأهتمام في مايتعلق بالإنتاج البيولوجي وبسبب قدرتها على التراكم الأحيائي المعدني Sastry و Kumar (٢٠٠٣) تم إستخدام الكتلة الحيوية الفطرية والمستخلص الفطري للفطر *Neurospora crassa* بنجاح كعوامل إختزال للتخليق الحيوي للجسيمات النانوية البلاطينية Amin وآخرون (٢٠٢١) أن إمكانية إستخدام الكتلة الحيوية ميزة أخرى لإستخدام النهج الأخضر بواسطة الفطريات علاوة على ذلك الإنبات السريع لأبواغها وبالتالي فأن أستزراعها والأحتفاظ بها في المختبر أمر بسيط للغاية كما ويعد تطوير عمليات الإنتاج التي يمكن أن تقلل من التأثير البيئي وتقليل النفايات وزيادة كفاءة الطاقة خطوة مهمة في مجال تطبيق تقنية النانو (Castro-Longoria وآخرون، ٢٠١١).

ولتوليف الجسيمات النانوية المعدنية بنجاح تم إستخدام كمية كبيرة من الأنواع الفطرية أو المستخلص الخالي من الخلايا لقد تم إنتاج الجسيمات النانوية المعدنية خارج الخلية بوساطة عدة سلالات من الفطر *Fusarium oxysporum* حيث وجد أن أيونات الفضة المائية قد أنخفضت في المحلول عندما تعرضت لسلاطات *F. oxysporum* مما يدل على تكون جسيمات الفضة النانوية بأبعاد حوالي ٢٠-٥٠ نانومتر بعملية إختزال أيونات المعدن الذي يعتمد على النترات وعملية خارج خلوية وقد يكون لها أهمية كمواد مضادة للبكتيريا Shankar وآخرون (٢٠٠٤) حيث هناك تفاوت كبير في أحجام وأشكال الجسيمات النانوية تبعا لظروف الحضانة ودرجة الحرارة Mukherjee وآخرون (٢٠٠١) وكذلك أظهرت الأبحاث تثبيط كائنات حية دقيقة مثل البكتريا والفطريات بأستخدام الجسيمات النانوية وحدها أو مع المضادات الحيوية Birla وآخرون (٢٠٠٩) وفي مجال تحويل المستخلص الكحولي والمائي لفطر المشروم *Agaricus bisporus* إلى مستخلصات نانوية من الفضة والزنك والذي أستخدم في تثبيط نمو وفعالية الفطريات الجلدية *T. rubrum* و *M. canis* كما أثرت مستخلصات الفطر بالفضة والزنك النانوي على الغزول الفطرية وتباين هذا التأثير بين تحلل أو التشوهات في الغزل الفطري وأنفصال البروتوبلازم في بعض المناطق وتجمعها في مناطق أخرى فضلا عن أختفاء الأبواغ الصغيرة وتشوه الأبواغ الكبيرة و تكتل البروتوبلازم في داخل الخلايا الفطرية وأنفصال الغشاء البلازمي Hameedd (٢٠٢١) في دراسة أجريت من قبل Yassin و Mohammed (٢٠٢١) أوضحت إن التداخل بين تراكيز الزنك النانوي والزنك المعدني والمضاد

الفطري والفعل التآزري بينهما أثرت وبصورة معنوية في معدلات نمو الأقطار والاوزان لفطري *Microsporium* و *Trichophyton* وإن زيادة التركيز يزيد من معدل التثبيط بدلالة انخفاض معدل قطر المستعمرة الفطرية وانخفاض في الوزن الجاف للمستعمرة الفطرية وبين Lin وآخرون (٢٠١٤) إن تأثير الزنك النانوي وبسبب صغر حجم الدقائق النانوية ومساحتها السطحية الكبيرة هذا يؤدي الى التأثير على نفاذية الغشاء البلازمي للخلية وبالتالي موت الخلية .

الفصل الثالث

المواد وطرائق العمل

Materials & methods

الفصل الثالث

المواد وطرائق العمل Materials and methods

١.٣ الأجهزة والمواد المستعملة Device and Materials

الأجهزة والمعدات المخبرية التي استخدمت في الدراسة مع أسم الشركة وبلد المنشأ. كما في الجدول (١-٣):

الجدول (١-٣): الأجهزة والمعدات المخبرية التي استخدمت في الدراسة مع أسم الشركة وبلد المنشأ.

الشركة المصنعة	أسم الجهاز	ت
Blinder-Germany	فرن كهربائي Electric Oven	١.
Sartorius-Germany	ميزان الكتروني حساس Sensitive electronic balance	٢.
Blinder-Germany	حاضنة Incubator	٣.
NOVEX-HOLLANND	مجهر مركب Compound Microscope	٤.
Tiauja Taisite-China	حجرة تلقیح Hood	٥.
Lab Tech-Korea	جهاز التعقيم البخاري Autoclave	٦.
Arston-Turkey	جهاز تقطير الماء Distiller water apparatus	٧.
Arston-Turkey	ثلاجة Refrigerator	٨.
Bionerr-Korea	مازج كهربائي Vortex	٩.
China	محرك مغناطيسي Magnetic Stirrer	١٠.
Iraq	مصباح غاز Benzene Burner	١١.
Yangyi	مفرغ هوائي Vacuum Pump	١٢.
Germany	أدوات زجاجية مختلفة الأشكال Laboratory glassware	١٣.
India	ثاقب فليني Cork Borer	١٤.
India	الناقل الزراعي القياسي Stander Wirel Loop	١٥.
China	أطباق بتري بلاستيكية Disposable Petri dishes	١٦.

China	شرائح زجاجية مع غطاء الشريحة Slides and cover slide	.١٧
Local market	شاش	.١٨
Korea	حاضنة هزازة Shaking Incubator	.١٩
Hitech	جهاز الطرد المركزي Centerfuge	.٢٠
Turkey	ثيوبات+كبات	.٢١
India	شريط بار افيلم Parafilm	.٢٣
China	سلفون+قطن	.٢٤
China	كفوف+كمامات Latex gloves+Face mask	.٢٥
Japan	مقياس الطيف المرئي للأشعة فوق البنفسجية Spectro photo meter	.٢٦
Citotest-China	أوراق ترشيح أعتيادية Filter Paper	.٢٧
Sartorius Stedim Biotech-Germany	مرشح (Filter Type AC,SC) ٠.٢ ml	.٢٨
Jlassco-India	خلاط كهربائي Blender	.٢٩
Canon-Japan	كاميرا رقمية Digital Camera	.٣٠
Hlalab-China	قمع ترشيح	.٣١
Nusafe-India	محاقن طبية ٣ ml	.٣٢
Korea	جهاز تسخين Hot Plate&Stirrer	.٣٣
China	أواني تجفيف خزفية	.٣٤
Sterellin Ltd-UK	مسحات قطنية معقمة Sterilized cotton Swabs	.٣٥
Brand-W –Germany	ماصات دقيقة بأحجام مختلفة Micropipettes	.٣٦

الجدول (٣-٢) المواد الكيميائية التي استخدمت في الدراسة مع أسم الشركة وبلد المنشأ

ت	أسم المواد	الشركة المصنعة
.١	Sabouroud Dextrose Agar	Condalab-Spain
.٢	Potato Dextrose Agar	HIMEDIA-India
.٣	أكار-أكار Agar-Agar	HIMEDIA-India

Roseto-Italy	المضاد الحيوي كلوروامينيبيكول Chloramphenicol	٤
HI Media-India	مضاد السايكلوهكسميد Cychloheximide	٥
Fluka-Swiss	صبغة اللاكتوفينول أزرق القطن lactophenol Coton blue Stain	٦
تخليق حيوي	الزنك النانوي Zinc Nanoparticles	٧
تخليق حيوي	الفضة النانوية Ag Nanoparticles	٨
BDH-England	الكحول المثيلي Methyl alcohol	٩

٢.٣ الأوساط الزرعية Culture Media

١.٢.٣ وسط Sabouraud Dextrose Agar (SDA)

حضر الوسط الجاهز حسب توصيات شركة Condalab-Spin بإذابة ٦٥ غم من مسحوق Sabouraud Dextrose Agar في ١٠٠٠ مل من الماء المقطر ويستخدم هذا الوسط في تنمية الفطريات الجلدية والخمائر والعفن مع إضافة Chloramphenicol ٢٥٠ ملغم/لتر ويستخدم هذا المضاد ضد البكتريا السالبة والموجبة لصبغة غرام ثم رج الدورق جيدا لضمان تجانس الوسط وعقم في المؤصدة وبعدها ترك ليبرد وأستعمل للعزل وتنمية الفطريات (Odds، ١٩٩١) .

٢.٢.٣ وسط (PDA) Potato Dextrose Agar

حضر الوسط بإذابة ٤١ غم من المسحوق الجاهز في ١٠٠٠ مل من الماء المقطر وحسب تعليمات الشركة المصنعة HIMEDIA ثم أضيف إليه Chloramphenicol ٢٥٠ ملغم/لتر ثم رج الدورق جيدا لضمان تجانس الوسط وعقم في المؤصدة وبعدها ترك ليبرد وأستعمل لتنمية وحفظ العزلات (Tamur وأخرون، ٢٠١٩) .

٣.٢.٣ وسط مستخلص البطاطا والدكستروز السائل (PDB) potato Dextrose Broth

حضر الوسط بغلي ٢٠٠ غم من قطع البطاطا بعد غسلها وتقطيعها إلى قطع صغيرة في ٥٠٠ مل من الماء المقطر ولمدة ٢٠-٣٠ دقيقة وبعد أنتهاء مدة الغليان رشح المخلوط بوساطة قطعة من القماش للحصول على الراشح ، أذيب ٢٠ غم من الدكستروز في ٥٠٠ مل من الماء المقطر ثم أضيف له راشح البطاطا وأكمل الحجم إلى ١ لتر علما إن هذه الكمية من الوسط السائل تكفي لخمس عينات فطرية وعليه تم تحضير ٨٠٠ غم من قطع البطاطا بعد الغسل والتقطيع وإضافة ٢ لتر ماء مقطر وبعد الغليان والترشيح وإضافة ٨٠ غم من الدكستروز إضيفت هذه الكمية إلى ٢ لتر ماء مقطر وبعد

التجانس وزعت هذه الكمية في أربع دوارق زجاجية سعة ١ لتر وأضيف في كل دورق المضاد الحيوي Chloramphenicol ٢٥٠ ملغم/لتر ورجت الدوارق جيدا وعقمت في المؤصدة وبعدها تركت لتبرد. وحضر هذا الوسط طبقا لما ورد في (Pitt و Hocking، ١٩٨٥).

٤.٢.٣: وسط السابرويد دكستروز أكار مع السايكلوهكساميد والكلورامفينيكول Sabouraud Cycloheximide Chloramphenicol Agar

حضر الوسط حسب الفقرة ١-٢-٣ ثم أضيف اليه ٠.٥ غم/لتر من السايكلوهكساميد بعد التعقيم والتبريد لمنع نمو الفطريات الإنتهازية (Mentese وأخرون، ٢٠١٧).

٣.٣ طرائق التعقيم Sterilization methods

(a) التعقيم بالحرارة الرطبة Sterilization Wet hot

تم إضافة المضاد الحيوي Chloramphenicol بمعدل ٢٥٠ ملغم/لتر إلى جميع الأوساط الزرعية ثم عقمت بوساطة جهاز المؤصدة الحرارية Autoclave بدرجة حرارة ١٢١ درجة مئوية وضغط ١٥ باوند/أنج لمدة ٢٠ دقيقة بعدها تركت لتبرد (Sultana، ٢٠٠٧).

(b) التعقيم بالحرارة الجافة Dry hot sterilization

عقمت الزجاجيات المستخدمة بوساطة الفرن الكهربائي Oven بدرجة حرارة ١٦٠-١٨٠ درجة مئوية لمدة ٣-٤ ساعات وكذلك أبر التلقيح عقمت بإستعمال لهب بنزن المباشر (Kenneth وأخرون، ٢٠١٩).

(c) التعقيم بالترشيح Sterilization by Filtration

عقمت الرواشح الفطرية التي تتأثر بالحرارة بوساطة مرشحات دقيقة Milipore filters بقطر تنافذي ٠.٢ مايكروميتر (Kenneth وأخرون، ٢٠١٩).

(d) التعقيم بوساطة المواد الكيميائية Sterilization by chemicals

عقمت حجيرة التلقيح Hood بالكحول الأثيلي بتركيز ٧٠% والكلور بتركيز ٣٠% على التتابع (Sultana، ٢٠٠٧).

٤.٣ المحاليل والصبغات Solution and Stains

أستخدمت خلال الدراسة صبغة اللاكتوفينول أزرق القطن الجاهزة لتصبغ وتنبيت الفطريات لغرض الفحص المجهرى وحسب تعليمات الشركة المصنعة

٥.٣ عزل وتشخيص الفطريات

١.٥.٣ جمع العينات Collection of Samples

تم جمع العينات لأعمار مختلفة ولكلا الجنسين من الأشخاص الأصحاء والمتعافين من مرض كوفيد-١٩ في محافظتي بابل و كربلاء المقدسة للفترة من تشرين الأول إلى تشرين الثاني ٢٠٢١ وتضمنت ٢٥ عينة مأخوذة من البلغم Sputum بواسطة مسحات قطنية ناقلة معقمة Transport Cotton Swap وقد تم تسجيل معلومات الأشخاص الذين أخذت منهم العينات والتي تضمنت جنس الشخص والعمر ووقت الإصابة بمرض كوفيد-١٩ بالنسبة للأشخاص المصابين بعدها نقلت العينات إلى مختبر الدراسات العليا في كلية التربية للعلوم الصرفة .

ولغرض دعم اختبار التضاد الفطري بمجموعة مهمة من الفطريات الجلدية تم الحصول على فطريات جلدية مشخصة ومسجلة بالبنك الجيني العالمي وبأرقام تسلسلية في تجارب سابقة وهي *Microsporium canis* MH٨٥٩٢٩٤.١ و *Trichophyton rubrum* MH٨٦٥٩٤٠.١ و *M. Epidermophyton floccosum* MH٨٦٢٤٨٩.١ و *gypsum* KT٨٠٤١٥٩.١ من الأستاذ الدكتور. بان طه محمد في مختبر الدراسات العليا في كلية التربية للعلوم الصرفة / قسم علوم الحياة

٢.٥.٣ زرع العينات Culturing of Samples

زرعت كل عينة على أطباق بتري قطر ٨ سم (أعتمد نفس قطر الأطباق في كافة التجارب اللاحقة) يحتوي على ٢٠ مل من وسط SDA المشار إليه في الفقرة ١-٢-٣. حضنت الأطباق بدرجة حرارة ٢٨ م° ولمدة من ٥-١٠ يوم وفحصت باستمرار.

أما الفطريات الجلدية نشطت وزرعت على الوسط SDA لمدة أسبوعان Sandven و Lassen (١٩٩٩) كما درست الخواص المظهرية والمجهريّة لها قبل وبعد إجراء التجارب.

٣.٥.٣ الفحص المظهري للفطريات Phenotypic examination of fungi

أعتمدت الخصائص المظهرية للتفريق بين الفطريات الإنتهازية وشملت العديد من الخصائص التي يجب أن تؤخذ بنظر الاعتبار منها معدل النمو أو سرعة النمو ولون المستعمرة وتماسك وطبيعة لون المستعمرة كأن تكون على شكل مسحوق Powdery أو زغبي downy أو حبيبي Granular أو ملساء Glabrous وكذلك في فحص المستعمرات يلاحظ طريقة نمو خيوط الفطر (Senanayake وآخرون، ٢٠٢٠) .

٤.٥.٣ الفحص المجهرى للفطريات Colonial microscopy

تم إجراء الفحص المجهرى لملاحظة التراكيب الفطرية مثل الخيوط الفطرية وأشكالها وأشباه الجذور والمدادات والحواظ البوغية الكروية الداكنة المنتصبة على حوامل غير متفرعة بالنسبة للفطريات المعزولة ، أما بالنسبة للفطريات الجلدية يمكن ملاحظة تفرعات الخيوط الفطرية والأبواغ الكبيرة Macroconidia والأبواغ الصغيرة Microconidia وأحجامها وذلك بأخذ جزء من المستعمرة الفطرية النامية بأستعمال Loop ووضعها في قطرة من محلول صبغة الأزرق مثيلين الموضوعة على شريحة زجاجية وفحصت بالمجهر بقوة تكبير ١٠x و ٤٠x وبالإعتماد على المصادر التصنيفية الفطرية الأتية (Naranjo-Ortiz و Gabaldon ، ٢٠١٩) و (Levetin ، ٢٠١٦) **٦-٣ الخواص الجزيئية:**

١.٦.٣: التشخيص الجزيئي للفطريات التي تم عزلها

تم إرسال أربع عشرة عينة من الفطريات التي تم جمعها من الأشخاص الأصحاء وكذلك المتعافين من مرض كوفيد-١٩ بضمنها عينة الفطر او١ *Rhizopus* بعد فحصها مختبريا ومجهريا. وبعد إجراء تجارب التضاد (الزرع المزدوج) ضد الفطر *Rhizopus* أرسلت العينات إلى مختبر التقدم للتشخيص الجزيئي في محافظة بغداد .

١.١.٦.٣: إستخلاص الحامض النووي منقوص الاوكسجين (Deoxy ribonucleic acid)

أستخلص الحامض النووي DNA بإستخدام العدة

FavorPrep Fungi/ Yeast Genomic DNA Extraction Mini Kit (Cat. No.:)
(FAFYG ٠٠١)

المجهزة من شركة Macro gene في كوريا الجنوبية وكالاتي:-

١. نقل ١.٥-١٠×١ من المزارع (الفطريات/خلايا الخميرة) إلى ١.٥ إلى أنبوب الطرد المركزي الدقيق .

٢. أضيف ١ مل من FA العازلة إلى الخلايا وأعيد تعليق الخلايا عن طريق الأنابيب. تنزل الخلايا بالطرد المركزي عند ٥٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ٢ دقيقة وتجاهل المادة الطافية تماما .

٣. أعيد تعليق الخلايا في ٥٥٠ ميكروليتر من المخزن المؤقت FB وإضافة ٥٠ ميكروليتر من محلول اللايتكاز، والخلط الجيد عن طريق دوامة إحتضان العينة عند ٣٧ درجة مئوية لمدة ٣٠ دقيقة .

تحضير: محلول اللايتكاز و FB Buffer المحتوي على ١٤ ملي مولاري من ب-ميركابوثينول يشكل خطرا على صحة الإنسان.

تنفيذ الإجراءات التي تنطوي على محلول Lyticase و FB Buffer في غطاء دخان كيميائي. نزلت الخلايا بالطرد المركزي عند ٥٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ١٠ دقائق وأزيلت المادة الطافية تماما

٤. أضيف ٣٥٠ ميكروليتر من TG١ العازلة واخلطها جيدا عن طريق الماصات. نقل خليط العينة إلى أنبوب حبة. تخلط جيدا بواسطة plus-vortexing لمدة ٥ دقائق.

٥. أضيف ٢٠ ميكروليتر من Protenase K (١٠مجم/مل) واخلط جيدا عن طريق الدوامة. احتضان عند ٥٥ درجة مئوية لمدة ١٥ دقيقة دوامة ٣٠ ثانية لكل حضانة ٥ دقائق.

٦. نزلت الخلايا عن طريق الطرد المركزي عند ٥٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة دقيقة واحدة ونقل ٢٠٠ ميكروليتر من المادة الطافية إلى أنبوب جديد للطرد المركزي بحجم ١.٥ مل (غير مزود).

٧. أضيف ٢٠٠ ميكروليتر من TG٢ Buffer واخلط جيدا عن طريق الماصات.

٨. أضيف ٢٠٠ ميكروليتر من الإيثانول (٩٦-١٠٠%) واخلطه جيدا عن طريق الدوامة النبضية لمدة ١٠ ثوان.

٩. وضع عمود TG Mini في أنبوب المجموعة. نقل خليط العينة (بما في ذلك أي راسب) بعناية إلى TG Mini Column ثم عرض إلى جهاز الطرد المركزي بسرعة ١٤٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ٣٠ ثانية ثم وضع عمود TG الصغير في أنبوب مجموعة جديدة.

١٠. أضيف ٤٠٠ ميكروليتر من W١ Buffer إلى عمود TG Mini. وأجريت عملية الطرد المركزي عند ١٤٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ٣٠ ثانية ووضع عمود TG Mini مرة أخرى في أنبوب المجموعة. التأكد من إضافة الإيثانول إلى W١ Buffer عند الاستخدام لأول مرة.

١١. أضيف ٧٥٠ ميكروليتر من محلول الغسل إلى عمود TG Mini وعرضت إلى الطرد المركزي عند ١٤٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ٣٠ ثانية ووضع عمود TG Mini مرة أخرى في أنبوب المجموعة. التأكد من إضافة الإيثانول إلى Wash Buffer عند الاستخدام أول مرة.

١٢. عرضت إلى جهاز الطرد المركزي بأقصى سرعة ١٤٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ٣ دقائق إضافية لتجفيف العمود.

١٣. وضع عمود TG Mini في أنبوب شطف.

١٤. أضيف ٥٠ - ١٠٠ ميكرو لتر من محلول الشطف Elution Buffer أو ddH₂O إلى مركز الغشاء لعمود TG Mini. وقف العمود TG Mini لمدة ٣ دقائق.
١٥. عرضت الى جهاز الطرد المركزي بأقصى سرعة ٤٠٠٠ دورة في الدقيقة لمدة ١ دقيقة لإستخراج الحمض النووي في ٤ درجات مئوية أو -٢٠ درجة مئوية.

٢.١.٦.٣: تحديد تركيز الحامض النووي: Determination of DNA Concentration:

الترحيل الكهربائي الهلامي لتحليل جودة الحامض النووي:-

Gel Electrophoresis to Analyze DNA Quality:-

تمت عملية الترحيل الكهربائي وفعال Sambrook (١٩٨٩).

١. حضر محلول الأكاروز بإذابة ١ غم من مسحوق الأكاروز في ١٠٠ مل من ١×TBE في دورق ١٠٠ مل، صهر الأكاروز في قالب ساخن حتى يصبح المحلول صافيا.
٢. برد محلول الأكاروز إلى حوالي ٥٠-٥٥ درجة مئوية ودور الدورق من حين لآخر ليبرد بالتساوي.
٣. أضيفت صبغة حمراء ٣ ميكرو لتر إلى الجل الدافئ وتم ختم أطراف طبق الصب بطبقتين من الشريط اللاصق.
٤. وضعت الأمشاط في طبق الصب الهلامي.
٥. سكب محلول الأكاروز المذاب في طبق الصب.
٦. ترك الأكاروز ليتصلب في درجة حرارة الغرفة ، سحب المشط بعناية وأزيل الشريط ووضع الجل على حجرة الترحيل الكهربائي التي كانت مملوءة بعازل ١×TBE.
٧. خلطت عينات الحمض النووي ٥ مايكرو لتر مع محلول تحميل DNA ٣ مايكرو لتر وتحميلها في أبار هلام الأكاروز.
٨. أكتمل الفصل الكهربائي لجل الأكاروز عند ٧٠ فولت، ٦٥ أمبير لمدة ساعة واحدة. تمت ملاحظة الحمض النووي من خلال المشاهدة تحت ضوء الأشعة فوق البنفسجية.

٣.١.٦.٣: تحضير البرايمر The Primers Preparation

- جففت البادئات بالتجميد وتم إذابتها في ddH₂O الحر لإعطاء تركيز نهائي قدره ١٠٠ ميكرو لتر/ميكرو لتر كمحلول مخزن والإحتفاظ بالمخزن عند -٢٠ لتحصير تركيز ١٠ ميكرو لتر/ميكرو لتر كعامل تمهيدي معلق، ١٠ ميكرو لتر من محلول المخزون في ٩٠ ميكرو لتر من الماء الحر (ddH₂O) للوصول إلى الحجم النهائي ١٠٠ ميكرو لتر.

الجدول (٣-٣) يوضح تسلسل البادئات Primers used in the study التي استخدمت في الدراسة

Primer	Sequence	Primer sequence	Tm (°C)	GC%	Size of Product (bp)
ITS	F	5'-TCCGTAGGTGAACCTGCGG-3'	60.3	50 %	550
	R	5'-TCCTCCGCTTATTGATATGC-3'	57.8	41 %	

تم تضخيم جزء من ITS1 باستخدام البادئ الأمامي

ITS1 F: (5'-TCCGTAGGTGAACCTGCGG-3')

والبادئ العكسي ITS٤ R:(5' TCCTCCGCTTATTGATATGC-3')

تم إجراء تضخيم PCR في حجم إجمالي مقداره ٢٥ مايكرو لتر، يحتوي على ١.٥ مايكرو لتر من الحامض النووي DNA (Master Mix or GoTaq® Green Master Mix) ، ١٠ مايكرو لتر كل من البادئ الأمامي والعكسي (١ µl) (١٠ picomols/µl) بعد ذلك تمت إضافة الماء المقطر في الأنبوب إلى الحجم الكلي من ٢٥ مايكرو لتر .

الجدول (٤-٣) يوضح تفاعل PCR :- Reaction components of PCR

Component	٢٥ µL (Final volume)
Master Mix or GoTaq® Green Master Mix	١٢.٥µl
Forward primer	١٠ picomols/µl (١ µl)
Reverse primer	١٠ picomols/µl (١ µl)
DNA	١.٥µl

Distill water	9 µl
---------------	------

تم إجراء التفاعل في الظروف الحرارية الأتية باستخدام **Cycler** الحراري
 ١- مسخ أولي Initial Denaturation: عند ٩٥ درجة مئوية لمدة ٥ دقائق

٢- تليها ٣٥ دورة مكونة من :

المسخ النهائي **Final denaturation** عند ٩٥ درجة مئوية لمدة ٤٥ ثانية

أرتباط البودائ **Primer annealing** عند ٥٢ درجة مئوية لمدة دقيقة واحدة

أستطالة أولية **Initial extension** عند ٧٢ درجة مئوية لمدة دقيقة واحدة

أستطالة نهائية **Final extension** عند ٧٢ درجة مئوية لمدة ٥ دقائق

الجدول (٥-٣) يوضح حالات الدورات الحرارية لفحص PCR Thermocycler

No.	Phase	Tm (°C)	Time	No. of cycle
١-	Initial Denaturation	٩٥°C	٥ min	١ cycle
٢-	Denaturation - ٢	٩٥°C	sec ٤٥	٣٥ cycle
٣-	Annealing	٥٢°C	١ min	
٤-	Extension- ١	٧٢°C	١ min	
٥-	Extension - ٢	٧٢°C	٥ min.	١ cycle

٧.٣ : تأثير الفطريات المعزولة والجلدية في نمو الفطر *Rhizopus stolonifer*

١.٧.٣ : إستخدام طريقة الزرع المزدوج Dual-culture technique

تم إختبار القدرة التضادية للفطريات التي حددت من أجل التجربة ضد عزلة الفطر *R. stolonifer* بإعتماد طريقة الزرع المزدوج ، حضر الوسط الغذائي PDA وصب في أطباق بتري معقمة قطر ٨سم وبعد تصلبه قسم كل طبق إلى نصفين متساويين إذ لقع مركز النصف الاول بقرص قطره ٠.٥ سم بوساطة ثاقب فليني من حواف الوسط الغذائي النامي عليه الفطريات المعزولة بعمر ٥ أيام ولقع النصف الثاني من الطبق بعزلة خيوط فطرية من الفطر الأسود ، نفذت التجربة بثلاثة مكررات مع معاملة المقارنة إذ لقت بالفطريات في مركز الطبق كل على حدة ، وضعت الأطباق في الحاضنة تحت درجة حرارة ٣٠ ° م ، وبعد وصول نمو الفطر الممرض إلى حافة الطبق في معاملة السيطرة Control تم تقدير التضاد حسب مقدار إمتداد النمو الفطري لكل مستعمرة و تم تقدير معدل التضاد للفطر الممرض حسب مقياس Bell وأخرون (١٩٨٢) والمكون من ٥ درجات كما يأتي:-

درجة ١ = الفطر المضاد يغطي كل الطبق.

درجة ٢ = الفطر المضاد يغطي ٤/٣ الطبق.

درجة ٣ = الفطر المضاد والفطر الممرض يغطي كل منهما نصف مساحة الطبق

درجة ٤ = الفطر الممرض يغطي ٤/٣ الطبق.

درجة ٥ = الفطر الممرض يغطي كل الطبق.

علما إن درجة (١) و (٢) تدل على إن الفطر المضاد له قدرة على التضاد الحيوي ويمكن إعتماده

ككائن مضاد للفطر *R. stolonifer*

٣.٧.٢: رواشح الفطريات المعزولة والجلدية:

حضرت الرواشح الخام للفطريات من خلال تهيئة ٤٢ دورق زجاجي سعة ٣٠٠ مل يحوي كل منها على ٢٠٠ مل من الوسط الغذائي السائل Potato Dextrose Broth والمحضر مسبقا وفقا لما جاء في الفقرة (٣-٢-٣) لقع كل دورق بخمسة أقراص فطرية قطر ١ سم من حافة مستعمرة الفطريات النامية بعمر ٥ أيام في الوسط الغذائي PDA وبواقع ثلاثة مكررات لكل فطر .

حضنت الدوارق بدرجة حرارة ٢٨ درجة مئوية في الحاضنة الهزازة ولمدة أسبوع مع مراعاة رج القناني كل يومين كحد أقصى وبعد إنتهاء مدة الحضان وضعت كل عينة في الخلاط الكهربائي لمدة دقيقتان ثم فصل الخليط بإستعمال أوراق الترشيح الأعتيادية ثم رشحت مرة أخرى بوساطة دورق وقمع ترشيح Millipore وأستخدمت أوراق ترشيح (٠.٢) ملي مايكروميتر بمساعدة جهاز التفريغ الهوائي Vacuum Pump وجمعت الرواشح في دوارق زجاجية معقمة كل منها على حدة وتحت ظروف التعقيم ثم حفظت الرواشح في الثلاجة لحين الأستعمال (Melo وآخرون، ٢٠١١).

٣.٧.٢.١: تأثير الرواشح الفطريات المعزولة والجلدية في نمو الفطر *Rhizopus stolonifer*

بعد أن تم تحضير الوسط الغذائي PDA حسب ماجاء في الفقرة (٣-٢-٢) صب الوسط في أطباق بتري وعند مرحلة التصلب وبإستخدام الثاقب الفليني Cork Borer تم عمل خمسة حفر في الطبق الحاوي على الوسط الغذائي المتصلب ،تم إضافة الراشح الفطري بتركيز ١٠٠% الى الطبق وبواقع ثلاث مكررات للتركيز وتم تكرار العملية مع باقي التراكيز ٧٥% و ٥٠% و ٢٥% ، بعدها لقع مركز كل طبق بمجموعة خيوط فطرية حاوية على أبواغ من العفن الأسود وحضنت الأطباق بدرجة حرارة ٢٨ درجة مئوية لمدة خمسة أيام وعند وصول النمو في معاملة السيطرة Control إلى حافة الطبق قيست أقطار المستعمرات (معدل قطرين متعامدين) وسجلت النتائج .

٣.٧.٣: تحضير المركبات النانوية من الرواشح الفطرية

٣.٧.٣.١: تحضير الفضة النانوية من الرواشح الفطرية

تم تحضير محلول الفضة النانوية من إذابة ٠.١٦٨ غرام بتركيز ٠.٠١ مولاري في ١٠٠ مل من الرواشح الفطرية المحضرة مسبقا كما في الفقرة (٣-٦-٢) وتم استخدام جهاز المحرك المغناطيسي بدرجة حرارة ٢٨ درجة مئوية وعند ملاحظة التغير اللوني للمحلول الفطري وحسب نوع الفطر تم قياس النفاذية لكلا المحلولين، الراشح الفطري و المحلول النانوي في مقياس الطيف المرئي للأشعة فوق البنفسجية Spectrometer وتمت القراءة ما بين ١٩٠-٧٠٠ nm بدأت الحزمة بالنهوض عند ٣٠٠ نانومتر وأختلفت معدلات وصولها إلى أعلى قيمة حسب نوع المحلول وعند ٧٠٠ نانومتر هبطت الحزمة مما تشير إلى الطيف الخاص بالفضة النانوية وإختزال الفضة ووضع المحلول بالحاضنة الهزازة Shaker incubator لمدة ٢٤ ساعة وعند الاستخدام تم إضافة المحلول النانوي بأربع نسب (١٠٠% و ٧٥% و ٥٠% و ٢٥%) بعد أن تم تحضير الوسط الزراعي PDA كما ورد في الفقرة (٣-٢-٢) تم إضافة المحلول النانوي إلى الوسط الزراعي بعد صبه في أطباق بتري قبل التصليب حسب النسب المذكورة أعلاه وعند نسبة ١٠٠% تم إضافة ٤ مل من المحلول النانوي لكل طبق (ثلاثة مكررات) مع وجود معاملة السيطرة للفطر *R. stolonifer* على الوسط الغذائي PDA غير المعامل بأي محلول نانوي وعند نسبة ٧٥% تم خلط ٣ مل من المحلول النانوي و ١ مل من الماء المقطر معا وإضافته لكل طبق أما عند نسبة ٥٠% تم خلط ٢ مل من المحلول النانوي إلى ٢ مل ماء مقطر وإضافته لكل طبق، أما عند نسبة ٢٥% تم خلط ١ مل من المحلول النانوي إلى ٣ مل ماء مقطر وإضافته لكل طبق (Prakash و Soni، ٢٠١٣).

٢.٣.٧.٣: تحضير أكسيد الزنك النانوي من الرواشح الفطرية باستخدام Zinc Oxide

تم تحضير محلول أكسيد الزنك النانوي الناتج من إذابة ١ غم من أكسيد الزنك في ٥٠ مل من الراشح الفطري وحرك المزيج بوساطة المحرك المغناطيسي بدرجة حرارة الغرفة لمدة ٢٤ ساعة ثم وضع المزيج في الحاضنة الهزازة عند درجة حرارة ٤٠ درجة مئوية لمدة ١٨ ساعة وعند تكون راسبا أبيضاً في قعر الدورق Rajan وآخرون (٢٠١٦) و Gunalan وآخرون (٢٠١٢) تم قياس النفاذية لمحلول الزنك النانوي في مقياس الطيف المرئي للأشعة فوق البنفسجية وكانت ذروة الإمتصاص ضمن المعدل ٣٦٠-٣٨٠ نانومتر.

عند الاستخدام تم إضافة محلول الزنك النانوي إلى الوسط الزراعي بعد صبه في أطباق بتري قبل التصليب وبأربع تراكيز (١٠٠% و ٧٥% و ٥٠% و ٢٥%) كلا على حدة و بثلاثة مكررات مع وجود معاملة السيطرة للفطر *R. stolonifer* على الوسط الغذائي PDA غير المعامل بأي محلول نانوي أما نسب الإضافة تمت حسب ما ماورد في إضافة محلول الفضة النانوي الى الوسط الزراعي Bashi وآخرون (٢٠١٣) والكمية المتبقية من محلول الفضة والزنك النانويين بعد إضافته

للأوساط الزرعية تم فصل الراسب بوساطة جهاز الطرد المركزي Centrifuge (٥٠٠ دورة لمدة ٢٠ دقيقة) ثم غسل بالماء المقطر عدة مرات وجفف عند درجة حرارة ٥٠ درجة مئوية للحصول على مسحوق ناعم وخرن في الثلاجة لأجراء عليه بعض الفحوصات المختبرية اللاحقة (Poinern ٢٠١٤،).

٣.٣.٧.٣: الأختبارات التي تم إجراؤها للكشف عن تكوين المركبات النانوية للزنك والفضة

(١) مطياف الأشعة فوق البنفسجية (Spectrophotometer UV-VIS)

تم تحضير ٢٨ عينة من محلول الفضة النانوية والزنك النانوي المضاف لكليهما الرواشح الفطرية المحضرة مسبقا من الفطريات التي تم جمعها من الأصحاء و المتعافين من مرض كوفيد-١٩ فضلا عن مجموعة أخرى من الفطريات الجلدية *Epidermophyton floccosum* *Trichophyton rubrum* *Microsprum canis* *Microsprum gypseum* وتم إجراء هذا الفحص في مختبر الأبحاث في قسم الكيمياء بكلية التربية للعلوم الصرفة / جامعة كربلاء.

(٢) مطياف الأشعة تحت الحمراء (FTIR) Fourier transform infrared

(spectrophotometer)

أن مبدأ عمل مطياف الأشعة تحت الحمراء هو التعرف على المجاميع الفعالة في المركبات الكيميائية التي يتم تحضيرها ويمكن من خلاله الكشف عن مركبات مختلفة (Ahmed وآخرون، ٢٠٢٢) إذ تهتز الجزيئات الطبيعية وفقا لجميع مخططات اهتزازها ولكن بسعات ضعيفة جدا، إذا كان توتر الاهتزاز يتوافق مع توتر اهتزاز المخططات العادية للجزيء عندئذ سيتجاوب معه ويهتز بسعة كبيرة جدا.

٨.٣: التحليل الإحصائي Statistical analysis

أعتمد تصميم القطاعات العشوائية الكاملة (CRD) Complete Randomized Design وقورنت متوسطات المعاملات بإستعمال أقل فرق معنوي (LSD) Least Significant Difference عند مستوى إحتمال ٠.٠٥ (Steel and Torrie ١٩٨١) وأستخدم برنامج Genstat في التحليل الإحصائي.

الفصل الرابع

النتائج

Results

الفصل الرابع: النتائج

١.٤ عزل وتشخيص الفطريات Isolation and Identification of Fungi

١.١.٤ عزل الفطريات:

بعد سلسلة من التجارب التي تضمنت نتائج زراعة ٢٥ عينة من البلغم sputum وظهر العشرات من الفطريات التي تمت تنقيتها بمزارع نقية ، تم التركيز على فطر *Rhizopus* والذي ظهر منه نوعين فقط بأعتبره من الفطريات المسببة لداء الغشاء المخاطي وعلى الفطريات التي شكلت تضادا لفطر الـ *Rhizopus* وتمثلت بأثني عشر نوعا فطريا يعود إلى الـ *Aspergillus* بغض النظر عن العمر والجنس وسواء أكان الشخص متعافي من مرض كوفيد-١٩ أم غير مصاب وهذه الأنواع مبينة في الجدول (٤-١) .

الجدول (٤ - ١): الأنواع الفطرية المعزولة من ٢٥ عينة البلغم sputum مع الأرقام التسلسلية المسجلة في البنك الجيني العالمي بغض النظر عن العمر والجنس وسواء أكان الشخص متعافي من مرض كوفيد-١٩ أم غير مصاب . على وسط SDA، بدرجة حرارة ٢٨ م ، لمدة بين خمسة إلى عشرة أيام حسب نوع الفطر .

ت	الأنواع الفطرية	الأرقام التسلسلية
١	<i>Rhizopus americanus</i> *	ON٩٨١١٠٦
٢	<i>Rhizopus stolonifer</i> *	ON٩٨١٠٩٧
٣	<i>Aspergillus brasiliensis</i>	ON٩٨١١٠٤
٤	<i>Aspergillus costaricensis</i>	ON٩٨١١٠٢
٥	<i>Aspergillus flavus</i>	ON٩٨١٢٩٧
٦	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	ON٩٨١١٠١
٧	<i>Aspergillus niger</i> ١*	ON٩٨١٠٩٨
٨	<i>Aspergillus niger</i> ٢*	ON٩٨١١٠٧
٩	<i>Aspergillus niger</i> ٣*	ON٩٨١١٠٥
١٠	<i>Aspergillus oryzae</i>	ON٩٨١٢٩٥
١١	<i>Aspergillus piperis</i>	ON٩٨١١٠٣
١٢	<i>Aspergillus tubingensis</i> ١*	ON٩٨١١٠١
١٣	<i>Aspergillus tubingensis</i> ٢*	ON٩٨١٢٩٦
١٤	<i>Aspergillus welwitschiae</i>	ON٩٨١٠٩٩

* تم تشخيصها تقليديا على مستوى الجنس فقط ، وبعد التشخيص الجزيئي ، تم معرفة النوع لكل منها .

٢.١.٤ تشخيص الفطريات

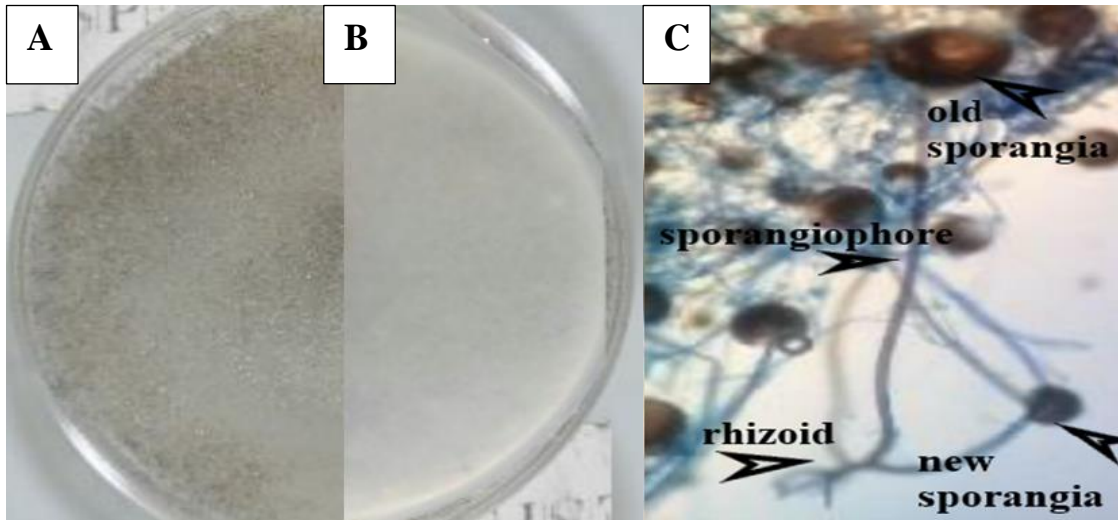
تم تشخيص الفطريات اعتمادا على الصفات المظهرية والمجهريّة على مستوى الجنس ومنها على مستوى النوع ، وفقا لما سيتم ذكره في أدناه .

وفيما بعد ، تم تشخيص الفطريات جزيئيا كما ذكرت في الجدول (٤-١) أعلاه .

(1) *Rhizopus spp* (*Rhizopus stolonifer* و *Rhizopus americanus*)

الوصف المظهري : مشابها كما ذكره Carmen (٢٠١٧) مع أختلاف الوسط الزراعي ودرجة الحضانة، أذ ظهرت المستعمرات الفطرية على وسط SDA نموها سريعا ، غطت الطبق ٨سم بأربعة أيام من الزراعة بدرجة حرارة ٢٨ ° م ، الغزل الفطري هوائي ، زغبي Fluffy أبيض ، تحول إلى اللون الرمادي مع حواف بنية ، الجهة الخلفية ذات لون رمادي بني مع تقدم العمر.

الوصف المجهري : تظهر الغزول الفطرية بقوة تكبير ٤٠X شريطية الشكل، مختلفة الحجم، غير مقسمة ، الحوامل البوغية Sporangiohores لونها بني غامق ويظهر أكثر من حامل بوغي من نفس نقطة الأتصال ، غير مقسمة ، وتتصل بالمدادات stolon ، وتظهر أشباه الجذور rhizoid في نهاية الحوامل البوغية ، وقد تم ملاحظة الخلية القدمية في نفس منطقة أشباه الجذور ، بلغ ارتفاع Sporangiohores عن الوسط الزراعي ١٤٠ ملمتر. الحافظة البوغية Sporangia كروية ، ذات لون بني غامق إلى أسود رمادي ، مع قاعدة مسطحة يصل قطرها إلى ١٧٥ ميكرومتر وتحتوي على العديد من الجراثيم، columella صغيرة بإمتداد الحامل البوغي.، الأبواغ بيضوية إلى كروية ، بنية اللون، كما في الشكل (٤-١) .



الشكل (1-4) : فطر *Rhizopus spp.* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28 ° م ، لمدة خمسة ايام.

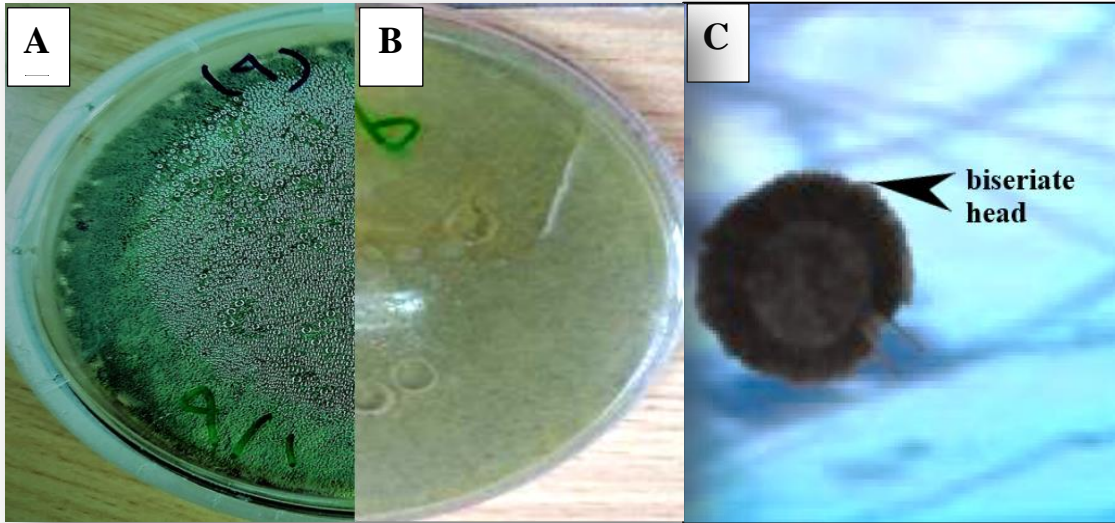
A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهري 40X

(٢) فطر *Aspergillus brasiliensis*

ظهر من الشكل (٤-٢) الوصف المظهري والمجهري للفطر على وسط SDA وهو مشابها ببعض الصفات لما وصفه Nyongey وآخرون (٢٠١٥) وكالاتي :- الوصف المظهري : قطر المستعمرة بعد عشرة أيام حضانة على وسط SDA تراوح ٨٠-٩٠ ملم ، بدرجة حرارة ٢٨ ° م النمو كان

ضعيفا في بادئ الأمر، لون المستعمرة أخضر غامق مائل للسواد ، يكون لون ظهر المستعمرة بني مخضر ، وتظهر عليه حلقات نمو بشكل دوائر متحدة المركز .

الوصف المجهرى : تكون الرؤوس الكونيدية ذات شكل كروي globose من نوع biseraite تنتج الأبواغ الكونيدية ذات أشكال بيضاوية إلى كروية وبعض منها كمثري يتراوح حجمها 3- ٤.٥ ملي مايكرون، خشنة وبنية اللون تترتب بشكل الشعاع ، وتكون الحويصلة vesicle كبيرة ومنتظمة



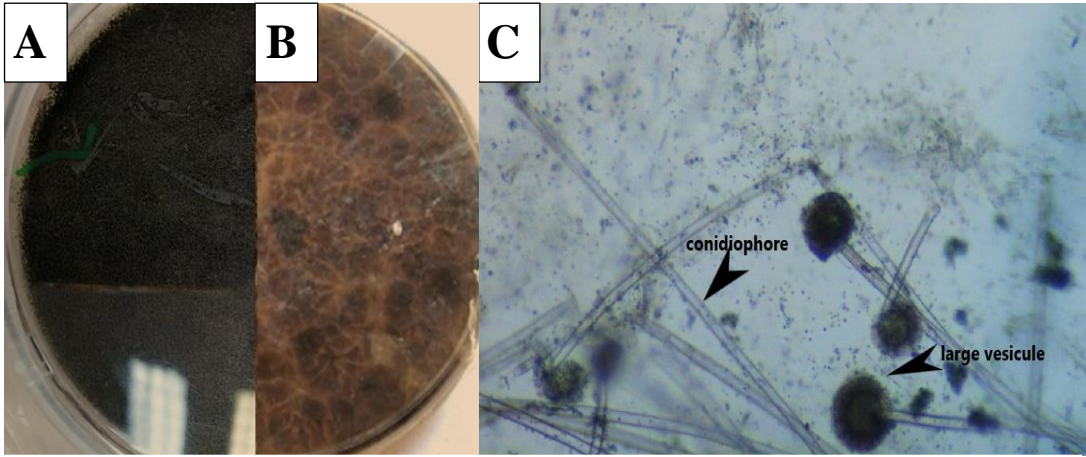
الشكل (2-4) : فطر *Aspergillus brasiliensis* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28^o م ، لمدة عشرة أيام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X

٣) الفطر *Aspergillus costaricensis*

أظهرت المستعمرات الفطرية لهذا الفطر تشابها لما ذكره كلا من Samson وآخرون (٢٠٠٤) و Frisvad وآخرون (٢٠٠٧) وهي كالتالي :

الشكل المظهري : ظهرت المستعمرات الفطرية على وسط SDA شبيهة بمستعمرات الفطر *A.niger* إلا إن نموها أبطئ ، كانت ملساء في بادئ الأمر ثم تحولت تدريجيا إلى خشنة ، تميزت بمستعمرات قليلة التجرثم تميل إلى اللون البني الغامق وظهرت الجهة الخلفية من المستعمرة لونا بنيا مائلا إلى الأصفر البرتقالي مع وجود بعض الالوان الغامقة ، ربما تشير إلى وجود بعض أنواع الصبغة المفرزة (لم يتم التطرق إليها في هذه الدراسة).

وظهر في الشكل المجهرى الحامل الكونيدى conidiophore شفاف وطويل نسبيا مقارنة ب *A.niger* مع وجود عدد قليل من الرؤوس الكونيدية تحمل حويصلات كبيرة ، أما الأبواغ الكونيدية فتظهر متجمعة وذات كثافة قليلة في الحقل المجهرى (الشكل ٤-٣)

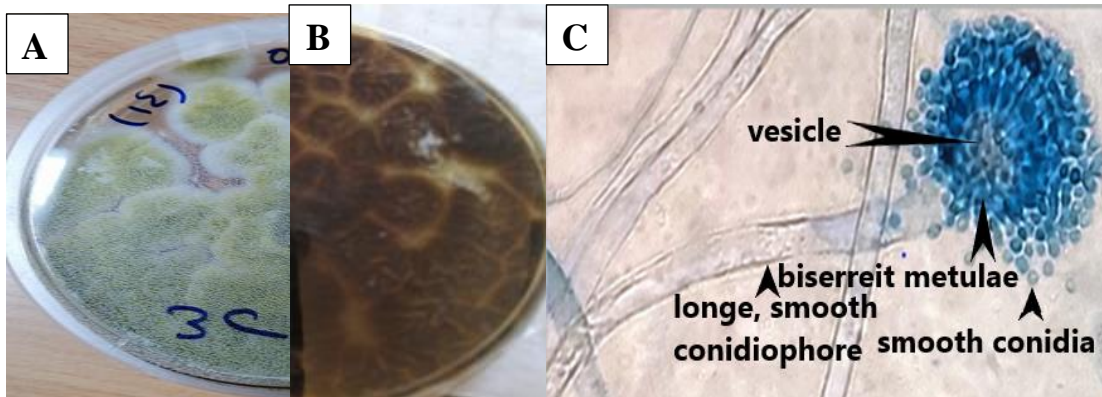


الشكل (3-4): فطر *Aspergillus costaricensis* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28⁰ م، لمدة عشرة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهري 40X

٤) الفطر *Aspergillus flavus*

يتضح من الشكل (٤-٤) مايلي :-

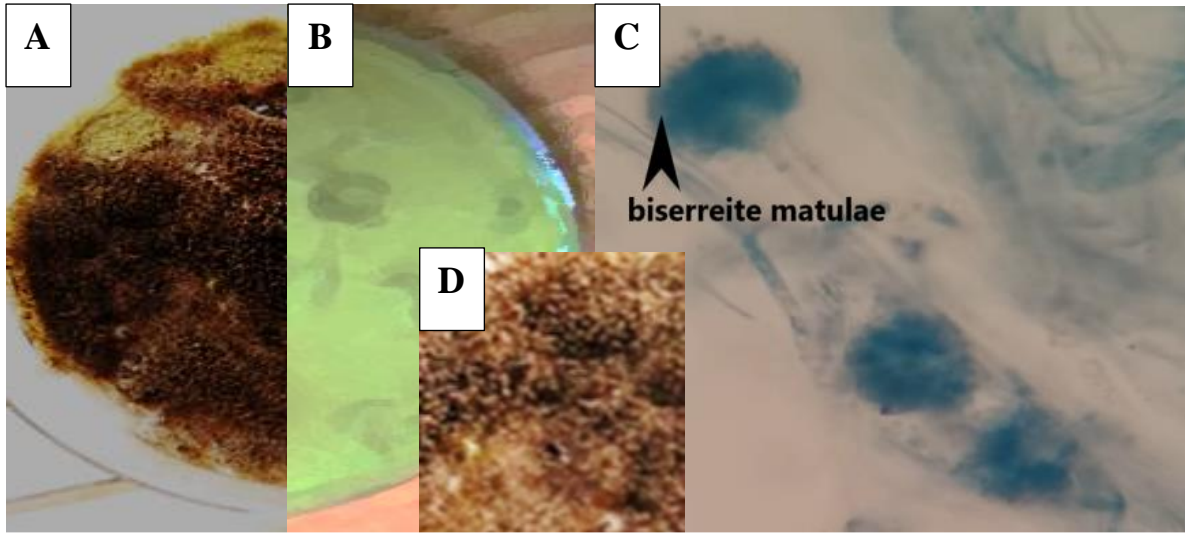
الشكل المظهري : ظهرت المستعمرات الفطرية على وسط SDA صفراء مخضرة إلى أخضر داكن، سريعة النمو، ذات جدران خشنة تحولت إلى البني الغامق مع تقدم العمر ، قطر المستعمرة ٩٥ - ٨٠ ملم بعد حضانة ١٠ أيام بدرجة حرارة ٣٨ م ،المظهر الخلفي للمستعمرة تميز بهيئة ملساء لماعة بلون بني غامق تتخللها عروق فاتحة اللون تتبع من مركز المستعمرة باتجاه المحيط .
ومن نفس الشكل يلاحظ الشكل المجهري : الحامل الكونيدي conidiophore طويل ٤٠٠- ٨٠٠ مايكروميتر ، أملس يحمل حويصلة خشنة كروية كبيرة biseraite قطرها ٢٠- ٤٥ مايكروميتر Nyongesa وآخرون (٢٠١٥) و Afzal وآخرون (٢٠١٣) وتظهر الأبوغ الكونيدية شفافة ملساء وبشكل كثيف حول الحويصلة ، لم تلاحظ uniseriate في الحقل المجهري الذي تم فحصه .



الشكل (4-4): فطر *Aspergillus flavus* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28⁰ م، لمدة عشرة ايام. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهري 40X

٥. الفطر *Aspergillus minisclerotigenes*

من الشكل (٤-٥) يلاحظ مستعمرات الفطر على وسط SDA ذات لون أصفر إلى بني غامق وأصفر في الاتجاه المعاكس و قطر المستعمرة ٨٥-٩٠ ملم بعد عشرة أيام من الحضانة ، تظهر أجسام حجرية sclerotia سوداء صغيرة جدا ٠.١-٠.٢ ملم كروية غير منتظمة الشكل ، ومن نفس الشكل يلاحظ **الفحص المجهرى** : تظهر الحوامل الكونيدية شفافة ذات رؤوس مخروطية الشكل *biseriate* و *uiseraite* وحوصلات كروية قطرها ٢٥-٤٠ مايكروميتر (Shoab وآخرون، ٢٠١٩) .

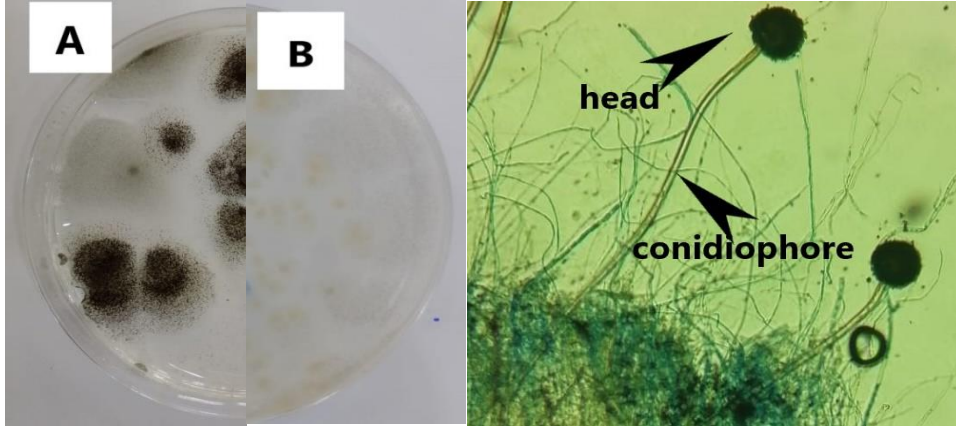


الشكل (4-5) : فطر *Aspergillus minisclerotigenes* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28^o م ، لمدة عشرة أيام. A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X D : مقطع مكبر من مزرعة فطرية يظهر فيه الاجسام الحجرية sclerotia .

٦. الفطر *Aspergillus niger*

من الشكل (٤-٦) الصفات المظهرية : تظهر المزرعة الفطرية على وسط SDA في البداية مظهرا حبيبي أملس ولكنها تتحول إلى اللون الأسود بعد بضعة أيام لإنتاجها أبواغ كونيدية وتظهر حواف المستعمرات باللون الأصفر الباهت أما ظهر المستعمرة عديم اللون إلى الأصفر الفاتح (Silva وآخرون، ٢٠١١) .

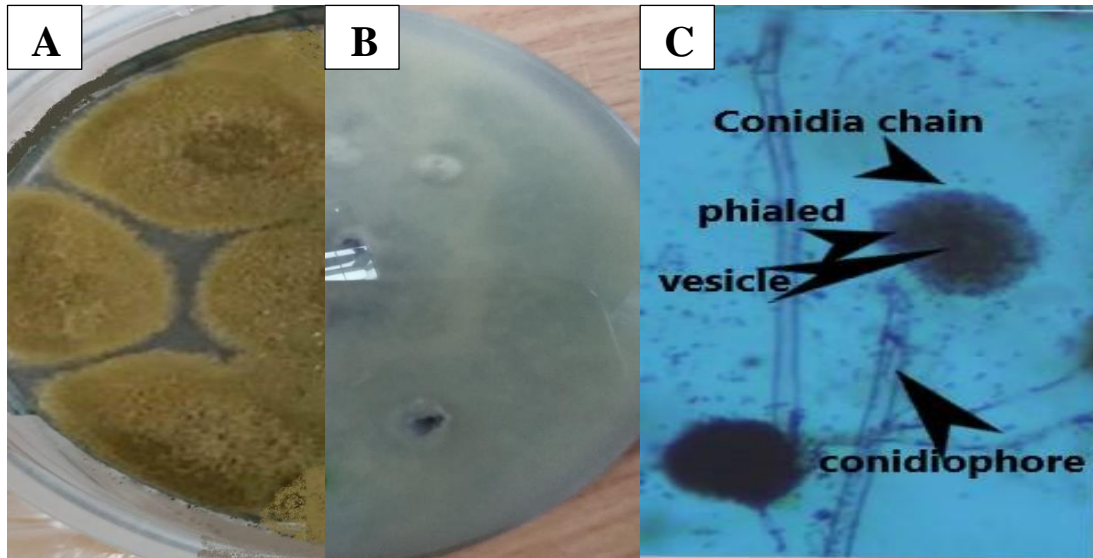
الفحص المجهرى: تكون الحويصلة الحاملة للكونيديا صغيرة كروية الشكل تكون من النوع uniseriate، الكونيدات كروية الشكل خشنة بشكل غير منتظم بقطر حوالي ٥-٣ ملي مايكرون .



الشكل (6-4): فطر *Aspergillus niger* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28^o م ، لمدة خمسة ايام : A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهري 40X

٧. الفطر *Aspergillus oryzae*: يظهر من الشكل (٤-٧):

الوصف المظهري : للفطر قابلية على النمو السريع على وسط SDA ويبلغ قطر المستعمرة ٧٠ - ٨٠ ملم بعد خمسة أيام من الحضانة بدرجة حرارة ٢٨^o م تتحول تدريجيا إلى اللون البني الغامق، أما عند الفحص المجهرى: يتميز بسلاسل كونيديية طويلة تبدو مثل الخيوط السوداء زغبية المظهر ، الحويصلة كبيرة تكون uniserialite Moubasher (١٩٩٣) ولم يتم مشاهدة biserialite في الحقل المجهرى .

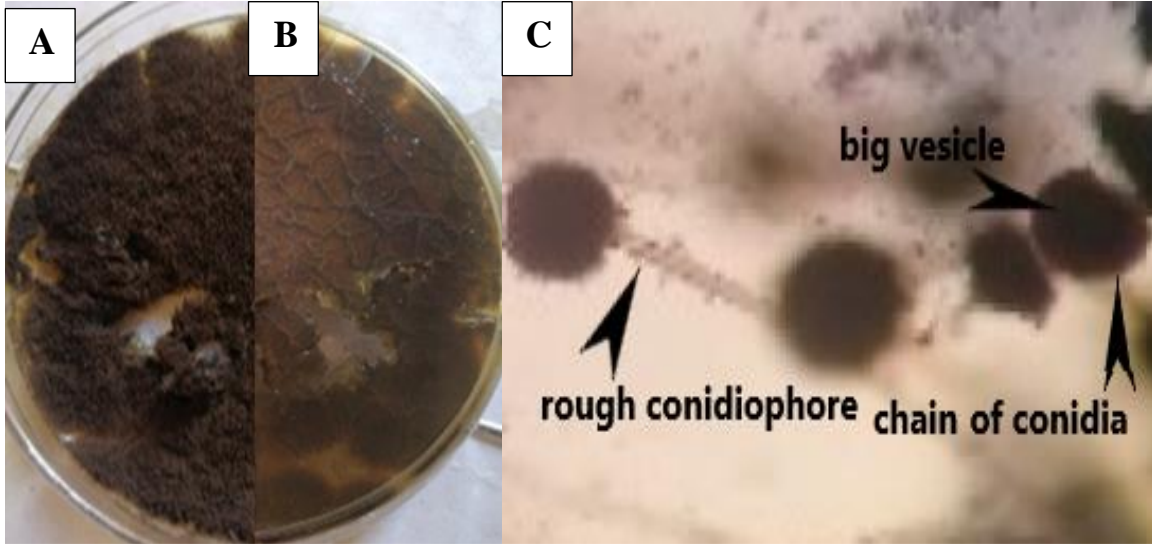


الشكل (7-4): فطر *Aspergillus oryzae* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28^o م ، لمدة خمسة أيام. A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهري 40X .

٨. الفطر *Aspergillus piperis*

الشكل (٤-٨) الوصف المظهري : لون المستعمرة الفتية بني غامق اللون على وسط SDA ثم تحولت إلى سوداء حبيبية الشكل وبعد مرور ٧ أيام تحت درجة حرارة ٢٨^o م ظهر المستعمرة بني غامق مع وجود عروق واضحة .

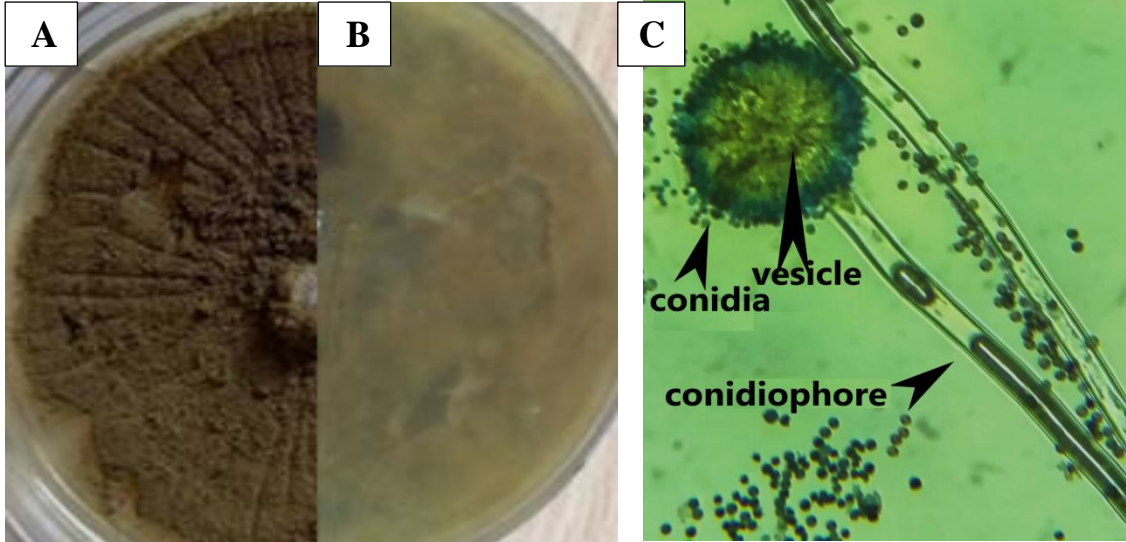
ويبين الفحص المجهرى : الحوامل الكونيدية طويلة وخشنة ، الحويصلة كبيرة ، والرأس الكونيدي كروي الشكل ومتجانس التوزيع على الرأس الكونيدي ، الأبواغ سوداء وتظهر بشكل سلسلة متجانسة من الأبواغ Samson وآخرون (٢٠٠٤) و Frisvad وآخرون (٢٠٠٧)



الشكل (8-4): فطر *Aspergillus piperisr* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28 °م ، لمدة خمسة ايام.
A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X .

٩. الفطر *Aspergillus tubingensis*

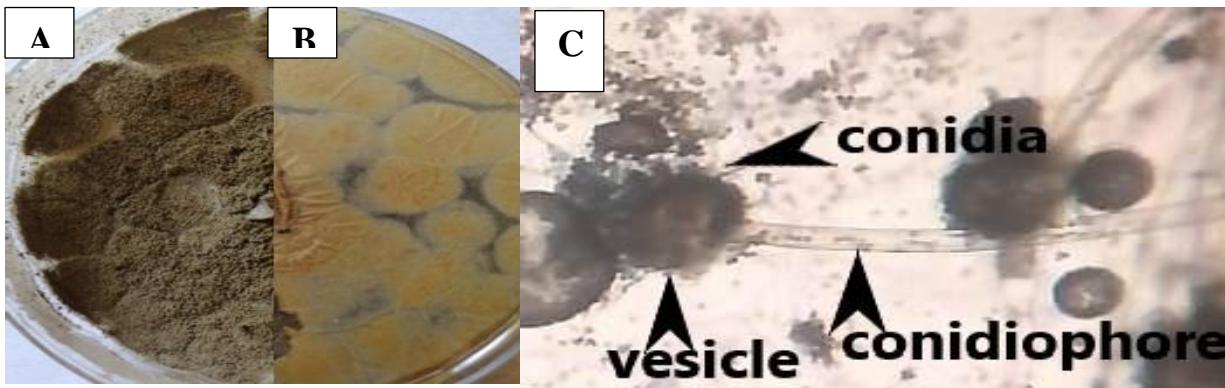
الشكل (٩-٤) الوصف المظهري : أظهرت المستعمرة الفطرية على وسط SDA لون بني غامق عند درجة حرارة ٢٨ درجة مئوية وتشبه *A.niger* ، كونت نموا أسودا تاخذ شكل الفلفل المطحون ومحاطا بهالة من النمو الأبيض ، ظهر المستعمرة بني فاتح وذات شكل أملس .
أما الفحص المجهرى: فظهرت الرؤوس الكونيدية محاطة بالفياييدات ، والكونيديا السوداء اللون ملساء الشكل وكروية ، الحويصلات كبيرة ويبلغ متوسط قطر الحويصلات ٨-٢١ مايكروميتر (Li وآخرون، ٢٠٢١) .



الشكل (9-4): الفطر *Aspergillus tubingensis* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28^o م ، لمدة خمسة ايام. A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X .

١٠. الفطر *Aspergillus welwitschiae*

الشكل (٤-١٠) الوصف المظهري : تكون المستعمرات على وسط SDA مظهرا قطنيا ذات لون بني غامق مائل الى السواد في هذا الفطر مشابهة شكليا لفطر *A.niger* من ناحية الملمس القطني واللون الذي يكون بني غامق إلى مائل للسواد والجهة الظهريّة من المستعمرة ذات لون بني غامق مع وجود العروق المتوازية الممتدة من المركز باتجاه الحافة .
أما الفحص المجهرى: يوضح خيوط متفرعة وحوامل كونيدية شفافة وطويلة في نهايتها رؤوس كونيدية كبيرة الحجم وذات حويصلة كبيرة وواضحة من نوع biseriata مع كونيدات كروية خشنة (Liu وآخرون، ٢٠١٩).

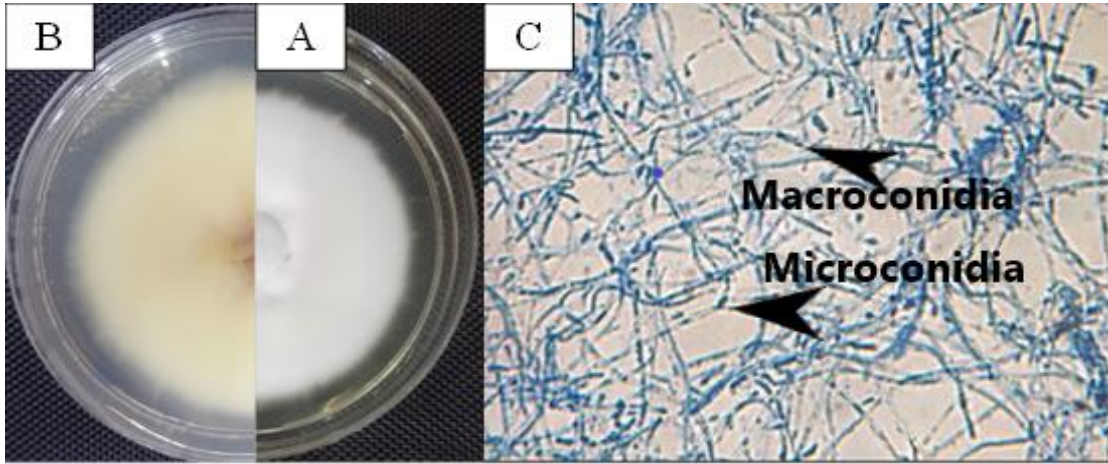


الشكل (10-4): الفطر *Aspergillus welwitschiae* على وسط SDA، بدرجة حرارة 28^o م ، لمدة خمسة ايام. A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X .

٣.١.٤ صفات الفطريات الجلدية

١. الفطر *Trichophyton rubrum*

ظهرت المستعمرات بلون أبيض مسطحة ترتفع قليلا فوق مستوى الوسط الزرعي ذات أنسجة قطنية ناعمة مفككة أما الجهة الخلفية من المستمرة ذات لون بني مصفر إلى بني محمر وبلغ معدل النمو الفطري للمزرعة ٥ سم بعد مرور ٧ أيام من الحضان بدرجة حرارة ٣٠ درجة مئوية أما الفحص المجهرى أوضح الأبواغ الصغيرة والكبيرة وبنفس المواصفات التي ذكرت في Al-Masaoodi وآخرون (٢٠٢٠) ملاحظة الشكل في أدناه لمدة ٢٨ يوما بدرجة حرارة ٣٠ درجة مئوية .

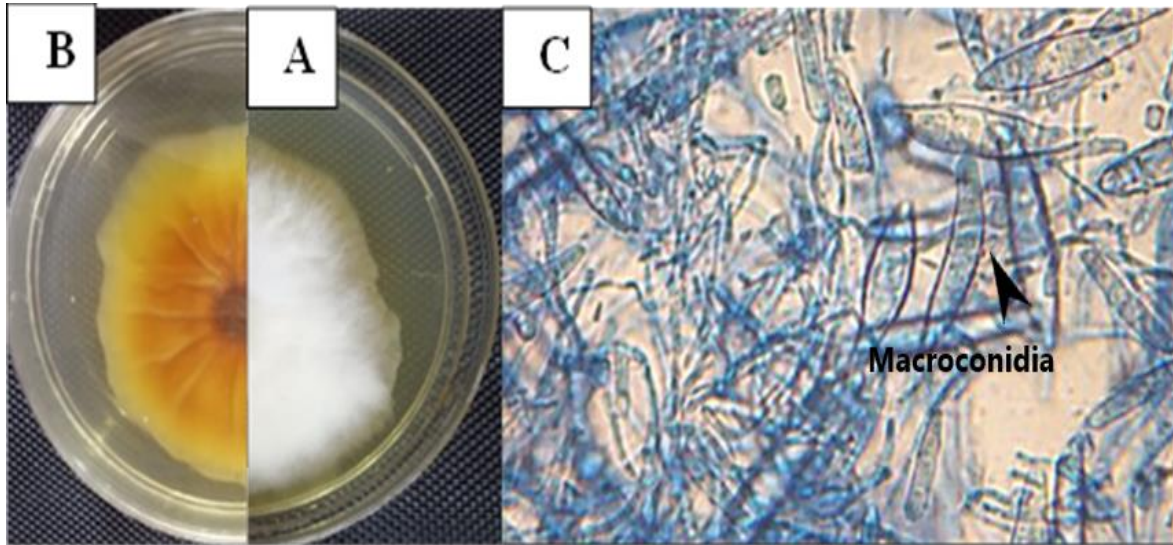


الشكل (4-11): فطر *Trichophyton rubrum* على وسط SDA، بدرجة حرارة 30 °م ، لمدة 28 يوما

A : وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X

٢. الفطر *Microsprum canis*

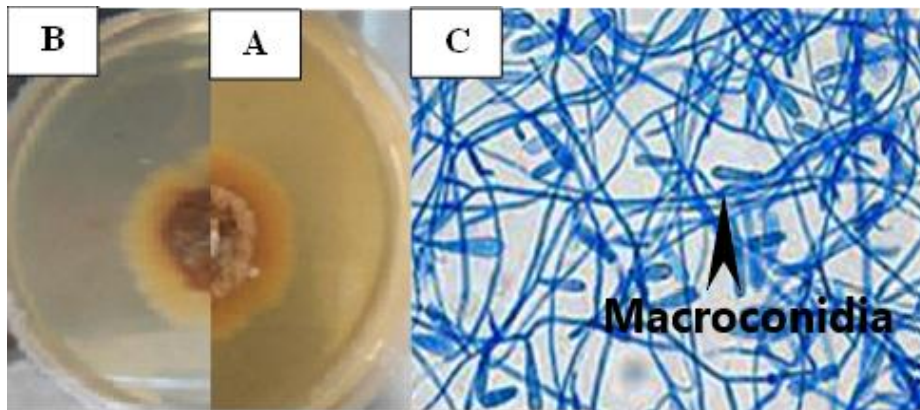
أظهرت المستعمرة لونا كريميا تحول إلى الأصفر البرتقالي أما الجهة الخلفية من المستعمرة لون ذهبي مصفر ومع تقدم العمر تحول إلى اللون البني وبلغ معدل قطر المستعمرة ٤ سم بعد مرور ٧ أيام من الحضان بدرجة حرارة ٣٠ م على الوسط الزرعي SDA أما الفحص المجهرى أظهر الكونيدات الكبيرة ذات الشكل المغزلي ومغطاة بأشواك وبنفس المواصفات الذي ذكرها .



الشكل (4-12): فطر *Microsporum canis* على وسط SDA، بدرجة حرارة 30 °م ، لمدة 28 يوماً. A: وجه

المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X

3. *Epidermophyton floccosum* الفطر يكون بطيء النمو على وسط PDA وتظهر المستعمرات بلون أصفر كبريتي مسحوقي powdery والجهة المعاكسة ذات لون برتقالي بني وحواف صفراء أما الفحص المجهرى أوضح كونيدات كبيرة مغزلية الشكل ذات نهاية متسعة كما في الشكل (4-13)

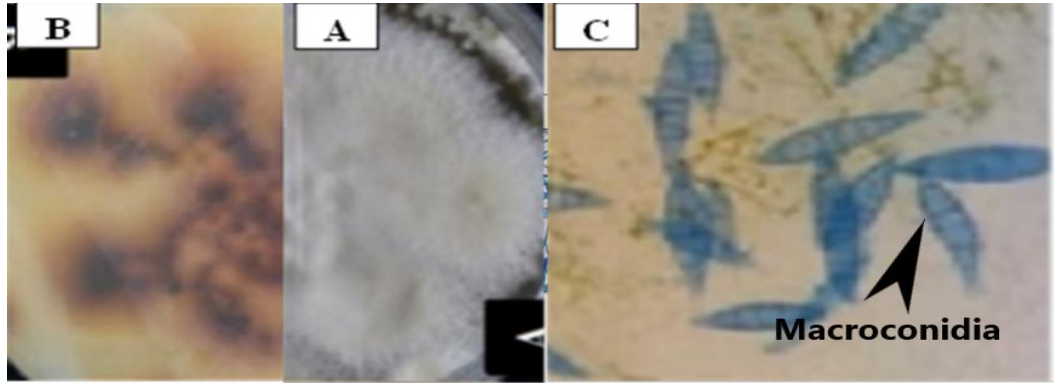


الشكل (4-13): فطر *Epidermophyton floccosum* على وسط SDA، بدرجة حرارة 30 °م ،

لمدة 28 يوماً. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X

٤. الفطر *Microsprum gypseum*

الفطر سريع النمو على PDA تظهر المستعمرات بلون أبيض كريمي إلى بني غامق وقد يصبح حبيبي ويكون الوجه الخلفي للمستعمرة بلون أصفر شاحب إلى بني محمر أما الفحص المجهرى يوضح الكونيدات الكبيرة الشكل البيضاوي إلى مغزلي تحوي حواجز عرضية واضحة .



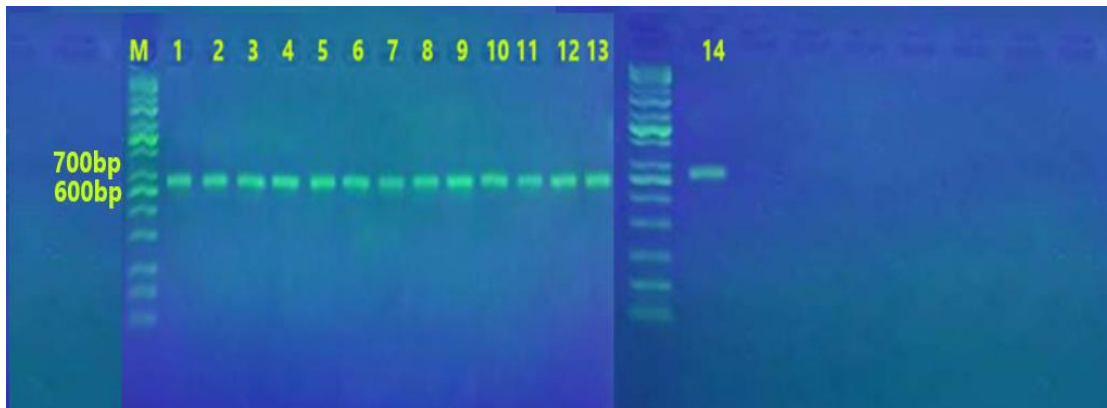
الشكل (14-4): فطر *Microsprum gypseum* على وسط SDA، بدرجة حرارة 30 °م ، لمدة

28 يوماً. A: وجه المستعمرة B: ظهر المستعمرة C: الشكل المجهرى 40X

٤.١.٤ الدراسة الجزيئية للعزلات الفطرية

١. التشخيص الجزيئي للعزلات الفطرية

تبين التشخيص الجزيئي للفطريات المعزولة أنها تعود الى جنس *Aspergillus* , *Rhizopus* وأحتوت جميع العزلات الفطرية على حزمة مفردة من الحامض النووي المستخلص وقد قيست نقاوته بواسطة إستخدام جهاز الطيف المرئي Spectrophometer تحت أطوال موجية ٨٨٠ و ٨٩٠ نانومتر ، وبينت نتائج التحليل للجين ١٨S ribosomal RNA لمنطقة SSU موجبة لجميع الفطريات وهي بين ٥٠٠-٦٠٠ bp. (الشكل ٤-١٥)



الشكل (15-4) : الترحيل الكهربائي على هلام الاكاروز 1.5% وفولتية 100 لمدة ساعة . ايجابي الفحص بين bp 600-500

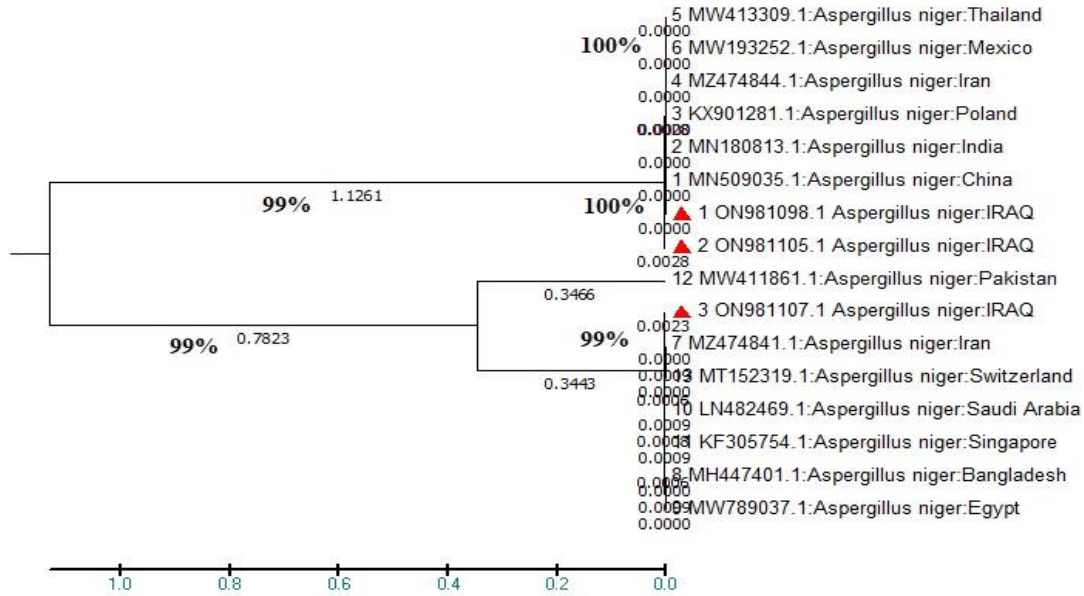
٢. التشخيص الجزيئي للأنواع الفطرية وتسجيلها بالبنك الجيني العالمي و تحديد تسلسل

القواعد النتروجينية وتحليل المعلوماتية الحيوية والشجرة الوراثية Phylogeny

أوضحت النتائج أن جميع الفطريات تم تسجيلها كعزلات عراقية محلية لأول مرة في البنك الجيني العالمي وتفاعلت جينوماتها مع الباديء وتطابقت مع نظيراتها بنسبة ٩٩-١٠٠% بحسب ماموضح في معلومات التسجيل ودراسة التقارب والتشابه بين الفطريات المسجلة وقد حدد العزلة الأولى *Rhizopus stolonifer* الرمز التسلسلي ON٩٨١٠٩٧ و العزلة الثانية *Aspergillus niger* الرمز التسلسلي ON٩٨١٠٩٨ والعزلة الثالثة *Aspergillus welwitschiae* الرمز التسلسلي ON٩٨١٠٩٩ والعزلة الرابعة *Aspergillus miniscierotigenes* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٠ والعزلة الخامسة *Aspergillus tubingensis* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠١ والعزلة السادسة *Aspergillus costaricensis* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٢ والعزلة السابعة *Aspergillus oryzae* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٣ والعزلة الثامنة *Aspergillus piperis* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٤ والعزلة العاشرة *Aspergillus niger* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٥ والعزلة الحادية عشر *Aspergillus tubigenis* الرمز التسلسلي ON٩٨١٢٩٦ والعزلة الثانية عشر *Aspergillus flavus* الرمز التسلسلي ON٩٨١٢٩٧ والعزلة الثالثة عشر *Rhizopus americanus* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٦ والعزلة الرابعة عشر *Aspergillus niger* الرمز التسلسلي ON٩٨١١٠٧. (الجدول ٤-٣).

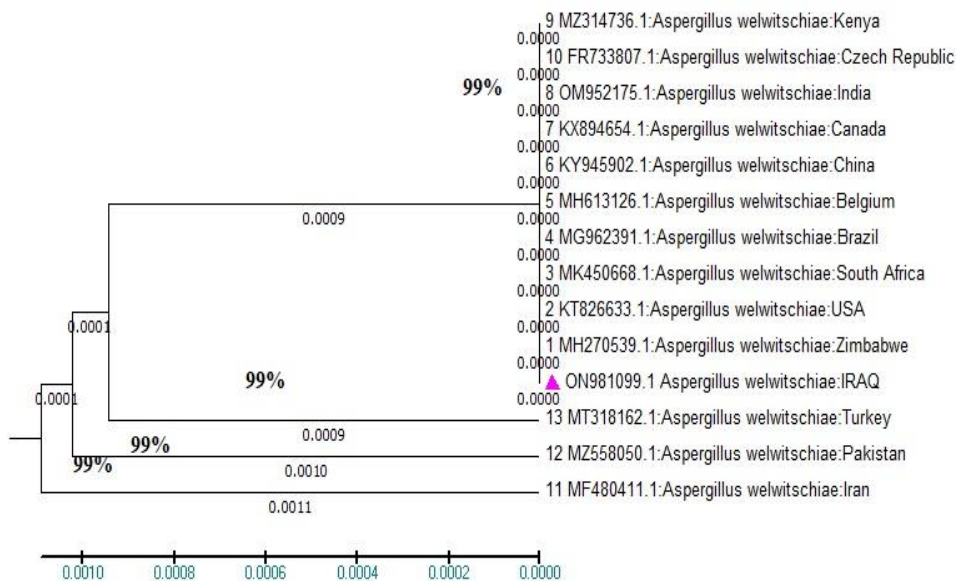
الجدول (٤-٢) الأرقام التسلسلية للعزلات الفطرية في البنك الجيني GinBank

ت	العزلة	اسم الفطر	الرقم التسلسلي في البنك الجيني	رقم الملحق
١	العزلة الأولى	<i>Rhizopus stolonifer</i>	ON٩٨١٠٩٧	ملحق ٢
٢	العزلة الثانية	<i>Apergillus niger</i>	ON٩٨١٠٩٨	ملحق ٣
٣	العزلة الثالثة	<i>Aspergillus welwitschiae</i>	ON٩٨١٠٩٩	ملحق ٤
٤	العزلة الرابعة	<i>Aspergillus minisclerotigenis</i>	ON٩٨١١٠١	ملحق ٥
٥	العزلة الخامسة	<i>Aspergillus tubingensis</i>	ON٩٨١١٠١	ملحق ٦
٦	العزلة السادسة	<i>Aspergillus costaricensi</i>	ON٩٨١١٠٢	ملحق ٧
٧	العزلة السابعة	<i>Aspergillus oryzae</i>	ON٩٨١٢٩٥	ملحق ٨
٨	العزلة الثامنة	<i>Aspergillus piperis</i>	ON٩٨١١٠٣	ملحق ٩



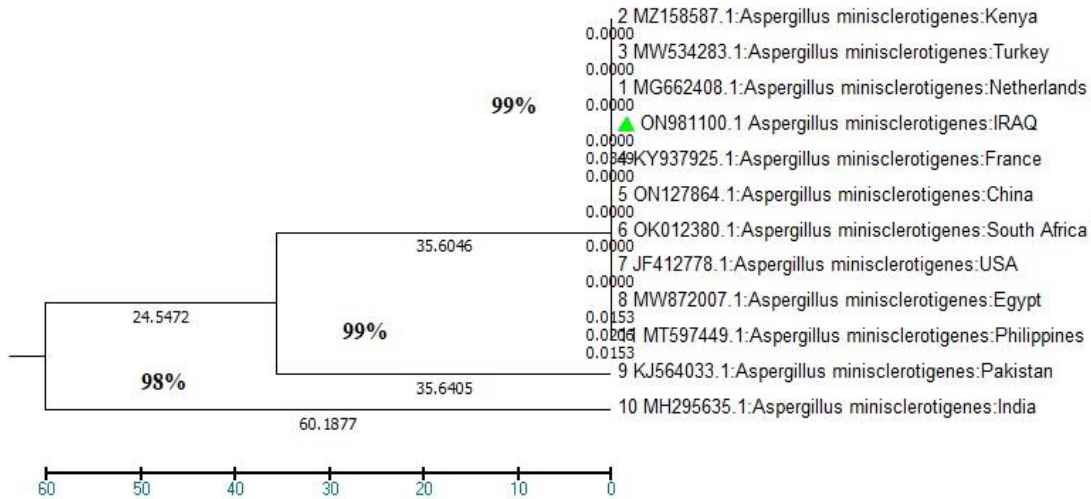
الشكل (٤-١٧) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثانية للفطر *Aspergillus niger* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه.

يوضح الشكل (٤-١٨) تحليل الشجرة الوراثية للفطر *Aspergillus welwitschiae* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON990981 مطابقة مع العزلة المعزولة من زمبابوي ذات الرقم التسلسلي MH270539 والعزلة المعزولة من أمريكا ذات الرقم التسلسلي KT826633 والعزلة المعزولة من جنوب أفريقيا ذات الرقم التسلسلي MK450668 بنسبة ٩٩% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من البرازيل وبلجيكا والصين وكندا الهند و التشيك بنسبة ٩٩%.



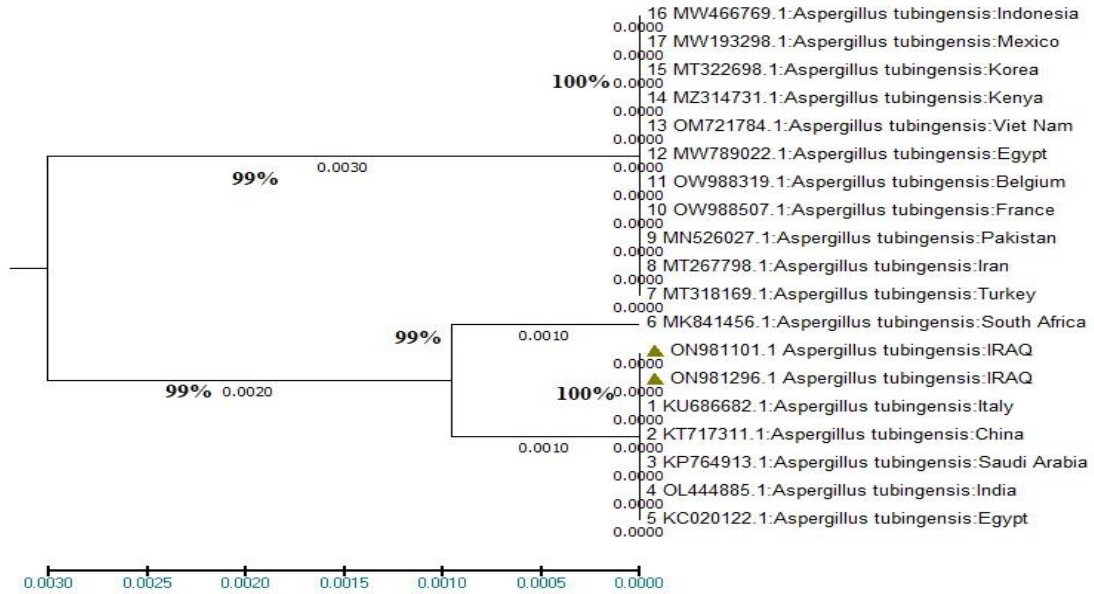
الشكل (٤-١٨) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثالثة للفطر *Aspergillus welwitschiae* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه.

يوضح الشكل (٤-١٩) تحليل الشجرة الوراثية للفطر *Aspergillus minisclerotigenes* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON981100 مطابقة مع العزلة المعزولة من هولندا ذات الرقم التسلسلي MG662408 والعزلة المعزولة من تركيا ذات الرقم التسلسلي MW534283 والعزلة المعزولة من كينيا ذات الرقم التسلسلي ON981100 بنسبة ٩٩% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من فرنسا ، الصين ، جنوب أفريقيا ، أمريكا ، مصر ، باكستان والهند بنسبة ٩٩% .



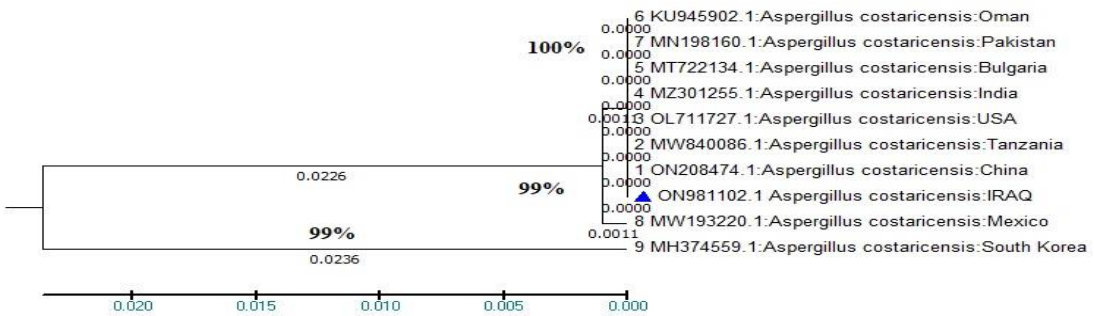
الشكل (٤-١٩) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثالثة للفطر *Aspergillus minisclerotigenes* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه

يوضح الشكل (٤-٢٠) تحليل الشجرة الوراثية للفطر *Aspergillus tubingensis* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني والمتمثلة بعزلتين ذات الرقم التسلسلي ON981101, ON981296 مطابقة مع العزلة المعزولة من إيطاليا ذات الرقم التسلسلي KU686682 والعزلة المعزولة من الصين ذات الرقم التسلسلي KT717311 والعزلة المعزولة من المملكة العربية السعودية ذات الرقم التسلسلي KP764913 بنسبة ١٠٠% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من الهند ، مصر ، جنوب أفريقيا ، تركيا ، إيران ، باكستان ، فرنسا ، بلجيكا ، مصر ، فيتنام ، كينيا ، كوريا ، المكسيك وإندونيسيا بنسبة ٩٩% .



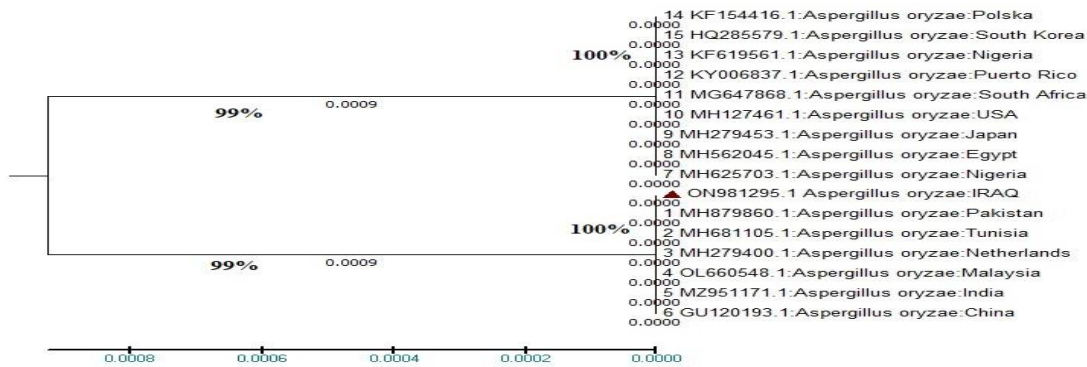
الشكل (٤-٢٠) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الخامسة للفطر *Aspergillus tubingensis* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه

يوضح الشكل (٤-٢١) تحليل الشجرة الوراثية للفطر *Aspergillus costaricensis* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON٢٠١١٠٩٨١ مطابقة مع العزلة المعزولة من الصين ذات الرقم التسلسلي ON٢٠٨٤٧٤٢٠ والعزلة المعزولة من تنزانيا ذات الرقم التسلسلي MW٨٤٠٠٨٦٦ والعزلة المعزولة من الولايات المتحدة الأمريكية ذات الرقم التسلسلي OL٧١١٧٢٧٠ بنسبة ١٠٠% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من الهند ، بلغاريا ، عمان ، باكستان ، المكسيك ، وكوريا الجنوبية بنسبة ٩٩% .



الشكل (٤-٢١) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية السادسة للفطر *Aspergillus costaricensis* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه

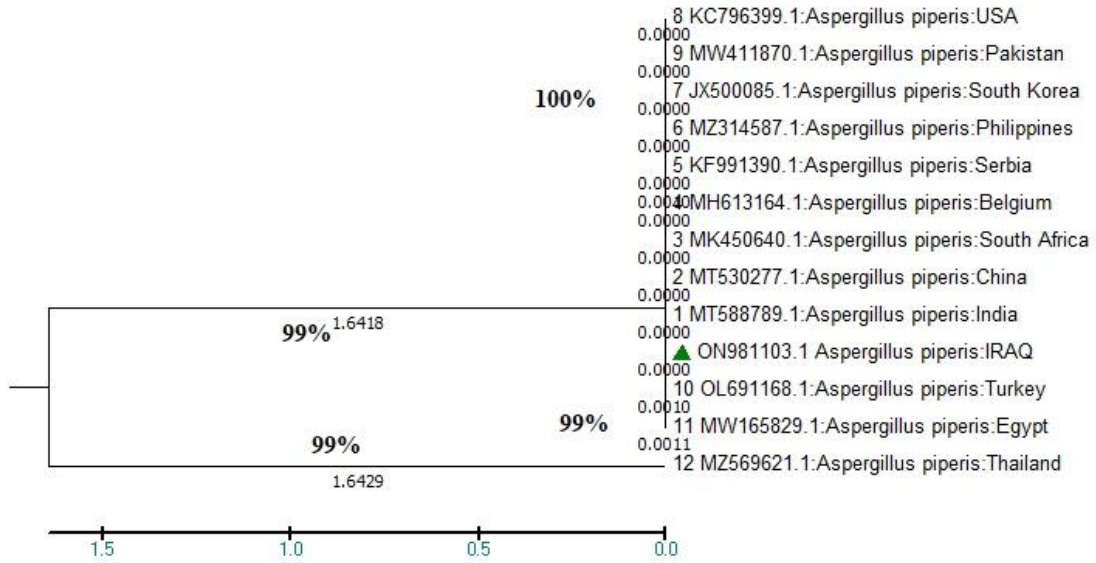
يوضح الشكل (٤-٢٢) تحليل الشجرة الوراثية للفطر *Aspergillus oryzae* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON981295 مع العزلة المعزولة من باكستان ذات الرقم التسلسلي MH879860 والعزلة المعزولة من تونس ذات الرقم التسلسلي MH61105 و العزلة المعزولة من هولندا ذات الرقم التسلسلي MH279400 بنسبة ١٠٠% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من ماليزيا ، الهند، الصين ، نيجيريا ، مصر ، اليابان ، أمريكا ، جنوب أفريقيا بنسبة ١٠٠% .



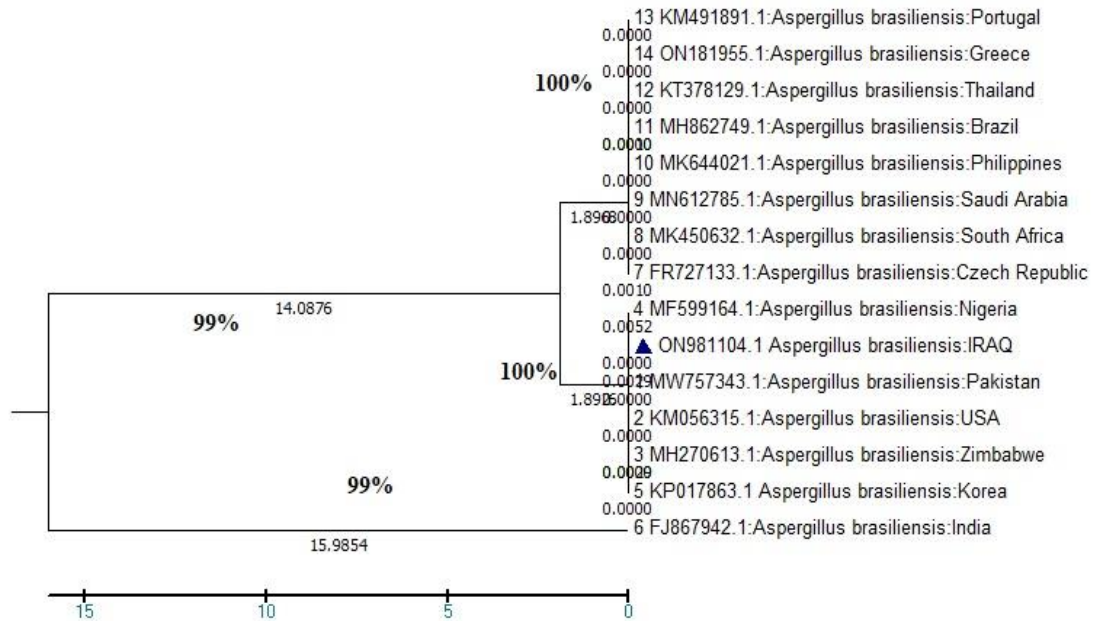
الشكل (٤-٢٢) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية السابعة للفطر *Aspergillus oryzae* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه

يوضح الشكل (٤-٢٣) تحليل الشجرة الوراثية للفطر *Aspergillus piperis* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON981103 مع العزلة المعزولة من الهند ذات الرقم التسلسلي MT588789 والعزلة المعزولة من الصين ذات الرقم التسلسلي MT530277 والعزلة المعزولة من جنوب أفريقيا ذات الرقم التسلسلي MK450640 بنسبة ١٠٠% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من بلجيكا ، صربيا ، فلبيين ، كوريا الجنوبية ، أمريكا ، باكستان ، تركيا ، مصر و تايلند بنسبة ٩٩% .

يوضح الشكل (٤-٢٤) تحليل الشجرة الوراثية *Aspergillus brasiliensis* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON981104 مع العزلة المعزولة من باكستان ذات الرقم التسلسلي MW707343 والعزلة المعزولة من الولايات المتحدة الأمريكية ذات الرقم التسلسلي KM056315 والعزلة المعزولة من زمباوي ذات الرقم التسلسلي MH270613 بنسبة ١٠٠% فضلا عن تطابقها مع عزلات أخرى من نيجيريا ، كوريا ، الهند ، تشيكيا ، جنوب أفريقيا ، السعودية ، الفلبين ، البرازيل ، تايلند ، البرتغال ، والإغريق بنسبة ١٠٠% .



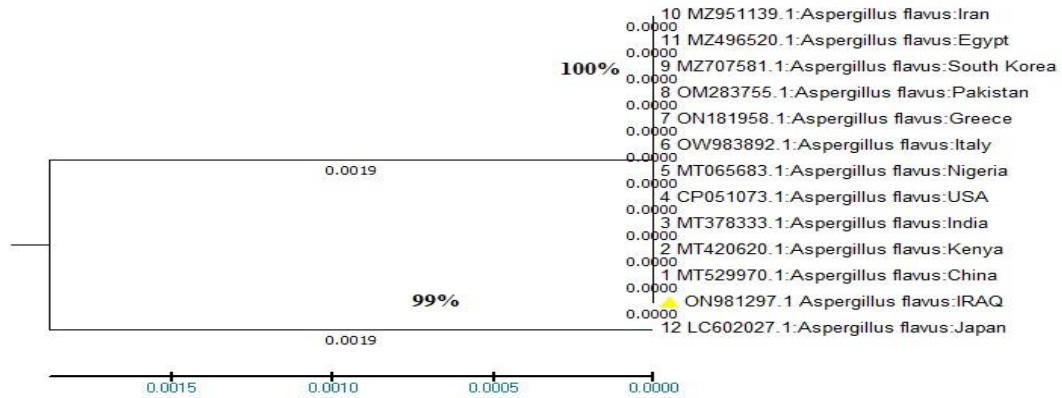
الشكل (٤-٢٣) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الثامنة للفطر *Aspergillus piperis* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه



الشكل (٤-٢٤) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية التاسعة للفطر *Aspergillus brasiliensis* (مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه .

يوضح الشكل (٤- ٢٥) تحليل الشجرة الوراثية *Aspergillus flavus* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON9811299٧٠ مطابقة مع العزلة المعزولة من الصين ذات الرقم التسلسلي MT٥٢٩٩٧٠ والعزلة المعزولة من كينيا ذات الرقم التسلسلي MT٤٢٠٦٢٠ والعزلة المعزولة من الهند ذات الرقم التسلسلي MT٣٧٨٣٣٣ بنسبة ١٠٠% فضلا عن تطابقها مع عزلات

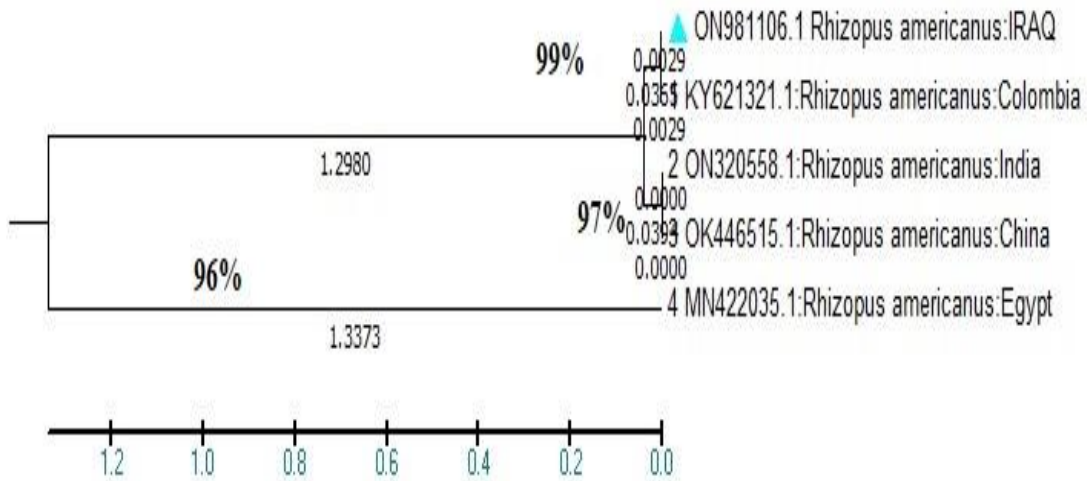
أخرى من أمريكا ، نيجيريا ، إيطاليا ، الإغريق ، باكستان ، كوريا الجنوبية ، مصر و إيران بنسبة ٩٩ % .



الشكل (٤-٢٥) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية العاشرة للفطر *Aspergillus flavus*

(مؤشر بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه .

يوضح الشكل (٤-٢٦) تحليل الشجرة الوراثية *Rhizopus americanus* المشخصة والمسجلة في البنك الجيني ذات الرقم التسلسلي ON٩٨١١٠٦٠٦ مطابقة مع العزلة المعزولة من كولومبيا ذات الرقم التسلسلي KY٦٢١٣٢١٦ والعزلة المعزولة من الهند ذات الرقم التسلسلي ON٣٢٠٥٥٨٠ والعزلة المعزولة من الصين ذات الرقم التسلسلي OK٤٤٦٥١٠٥ بنسبة ٩٩% فضلا عن تطابقها مع العزلة المعزولة من مصر ذات الرقم التسلسلي MN٤٢٢٠٣٥ بنسبة ٩٧ % .



الشكل (٤-٢٦) يمثل الشجرة الوراثية للعزلة الفطرية الحادية عشر للفطر *Rhizopus americanus* (مؤشر

بمثلث) مع أنواع وسلالات أخرى معروفة تعود للجنس نفسه .

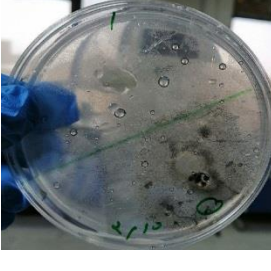
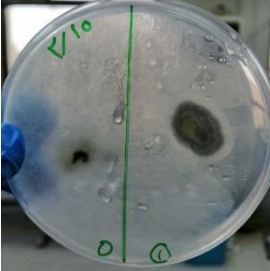
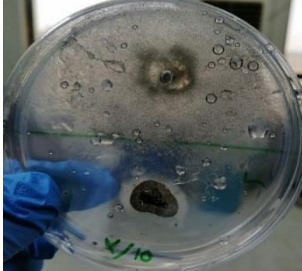
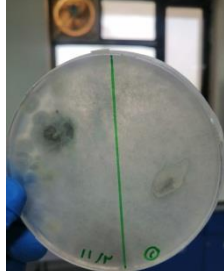
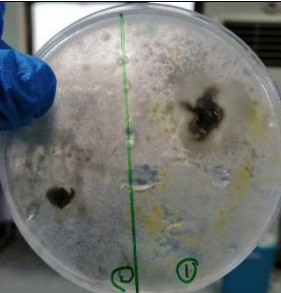
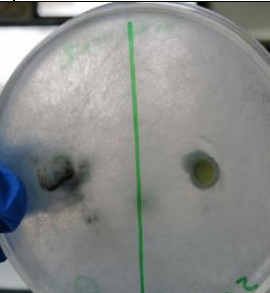
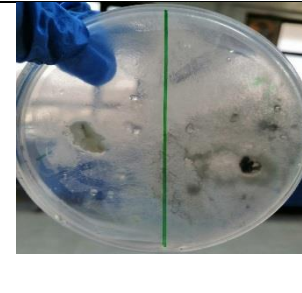

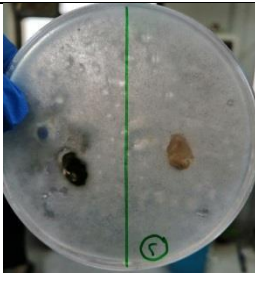

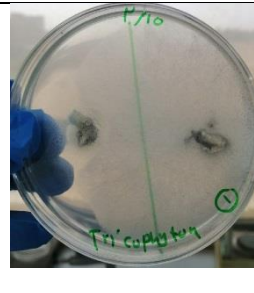
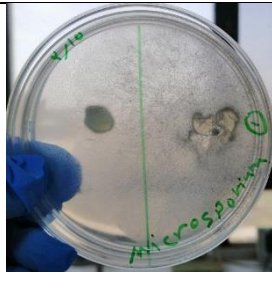


٣. اختبار الكفاءة التضادية للفطريات ضد الفطر *Rhizopus stolonifer*

أظهرت النتائج في الجدول (٤-٣) والشكل (٤-٢٧) القدرة التضادية للفطريات المختبرة ضد *R. stolonifer* وتم تضمين الأختبار الفطريات الجلدية المعزولة سابقا والمسجلة بالبنك الجيني من دراسات سابقة Al-Masaoodi وآخرون (٢٠٢٠) و ALmasoodi (٢٠٢١) وأظهرت النتائج بأن درجة التضاد ٣ حسب مقياس Bell للفطريات *A.minisclerotigenes* و *A.costaricensis* و *A.oryzae* و *A.piperis* و *A.flavus* و ٤ للفطريات *T. rubrum* و *M. canis* و *M.* و *gypseum* ، و ٥ وهي سيطرة الفطر الممرض على الطبق بأكمله مع الفطريات *A.niger* و *A.welestichia* و *A.tubigenis* و *A.brasiliensis* و الفطر الجلدي الممرض *Epidermophyton floccosum*.

الجدول (٤ - ٣) : الكفاءة التضادية للفطريات المعزولة والفطريات الجلدية ضد الفطر *Rhizopus*

stolonifer على وسط SDA، بدرجة حرارة ٢٨ م°، لمدة خمسة أيام.

الأنواع الفطرية	درجة التضاد	الأواع الفطرية	درجة التضاد
<i>R.americanus</i>	٤	<i>A.piperis</i>	٣
<i>A.brasiliensis</i>	٥	<i>A.tubigenis</i>	٥
<i>A.costaricensis</i>	٣	<i>A.welestichia</i>	٥
<i>A.flavus</i>	٣	<i>Trichophyton rubrum</i>	٤
<i>A.minisclerotigenes</i>	٣	<i>Microsprum canis</i>	٤
<i>A.niger</i>	٥	<i>Epidermophyton floccosum</i>	٥
<i>A.oryzae</i>	٣	<i>Microsprum gypseum</i>	٤

			
<i>Rhizopus americanus</i>	<i>Aspergillus brasiliensis</i>	<i>Aspergillus costaricensis</i>	<i>Aspergillus flavus</i>
			
<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	<i>Aspergillus niger</i>	<i>Aspergillus oryzae</i>	<i>Aspergillus piperis</i>
			
<i>Aspergillus tubingensis</i>	<i>Aspergillus welwitschia</i>	<i>Trichophyton rubrum</i>	<i>Microsporum canis</i>
			
<i>Epidermophyton floccosum</i>	<i>Microsporum gypsum</i>		

الشكل (٤-٢٧) : الكفاءة التضادية للفطريات المعزولة ضد الفطر *Rhizopus stolonifer* على وسط SDA، بدرجة حرارة ٢٨ م، لمدة خمسة أيام.

٤. تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعزولة في معدل قطر (سم)

Rhizopus stolonifer الفطر

أوضحت النتائج في الجدول (٤-٤) والشكل (٤-٢٨) وجود فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع راشح الفطر وتركيزه إذ لوحظ تذبذب تأثير الرواشح الفطرية لكن بصورة عامة جميع الرواشح الفطرية قد ثبتت نمو الفطر *R. stolonifer* مقارنة بمعاملة السيطرة التي أعطت معدل نمو قطري للفطر ٨.٠٠٠ سم وأظهر الراشح الفطري بالتركيز ٧٥% تفوقا على التراكيز ١٠٠%، ٥٠%، ٢٥% في تأثيره التثبيطي على نمو *Rhizopus* وبفروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ إذ أعطى معدل نمو الفطر ٢.٥٧١ سم وبنسبة تثبيطية ٦٨% مقارنة ببقية التراكيز ٢٥، ٥٠، ١٠٠% التي أعطت معدل نمو للفطر على التوالي ٣.١١٩، ٦.١٤٣، ٣.٦١٩ سم وبنسب تثبيطية ٦١%، ٢٣%، ٥٥%. تفوق راشح الفطر *A. piperis* تفوقا على بقية الرواشح في تأثيره على نمو الفطر *Rhizopus*، فقد أعطى أقل معدل نمو للفطر وهو ٢.٩٣٣ سم وبنسبة تثبيط ٦٣% إذ بلغ معدل نمو المستعمرة صفر عند التركيزين ٢٥% و ٧٥% في حين التركيزين ٥٠% و ١٠٠% أعطيا معدل نمو ٦ و ٠.٦٦٧ سم على التوالي، يأتي بالمرتبة الثانية راشح الفطر *A. minisclerotigenes* وراشح الفطر *Epidermophyton floccosum* وراشح الفطر *A. tubigensis* بين الرواشح في تأثيراتها التثبيطية

إذ أعطت معدل نمو ٣ و ٣.١٣٣ و ٣.٩٣٣ سم على التوالي وبنسبة تثبيط ٦٣%، ٦١%، ٢٠%، فقد بلغ معدل نمو مستعمرة الفطر *A. minisclerotigenes* بلغ صفر عند التركيز ١٠٠% و ٧٥% و ٢٥% في حين التركيز ٥٠% أعطى معدل نمو للفطر ٧ سم، أما الفطر *Epidermophyton floccosum* فقد بلغ معدل قطر المستعمرة للفطر عند التركيز ٢٥% و ٧٥% صفر في حين أن التراكيز ٥٠% و ١٠٠% أعطت معدل نمو للفطر ٧ و ٠.٦٦٧ سم على التوالي أما الفطر *A. tubigensis* فقد بلغ معدل قطر المستعمرة صفر عند التركيز ٥٠% في حين أن التراكيز ٢٥% و ٧٥% و ١٠٠% أعطت معدل نمو للمستعمرة ١.٦٦٧ و ٨ و ٢ سم على التوالي.

أما في المرتبة الثالثة يأتي راشح الفطر *A. flavus* الذي أعطى معدل نمو ٤ سم وبنسبة تثبيطية ٥٠%، إذ يبلغ معدل قطر المستعمرة صفر عند التركيز ٧٥% و ١٠٠% في حين يبلغ معدل قطر المستعمرة عند التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ٧ سم على التوالي، وراشح الفطر *Microsporum canis* إذ أعطى معدل نمو ٤.٢٦٧ سم وبنسبة تثبيط ٤٧% بلغ معدل قطر المستعمرة للفطر صفر عند التركيز ٥٠% في حين بلغ معدل قطر المستعمرة عند التراكيز ٢٥% و ٧٥% و ١٠٠% ٦ و ١ و ٦.٣٣٣ على التوالي، أما راشح الفطر *A. niger* أعطى معدل نمو ٤.٣٣٣ سم وبنسبة تثبيطية

٤٦% بلغ معدل قطر المستعمرة صفر عند التركيزين ٢٥% و ٧٥% أما التراكيز ٥٠% و ١٠٠% بلغ معدل قطر المستعمرة ٦ و ٦٦٧ سم على التوالي .

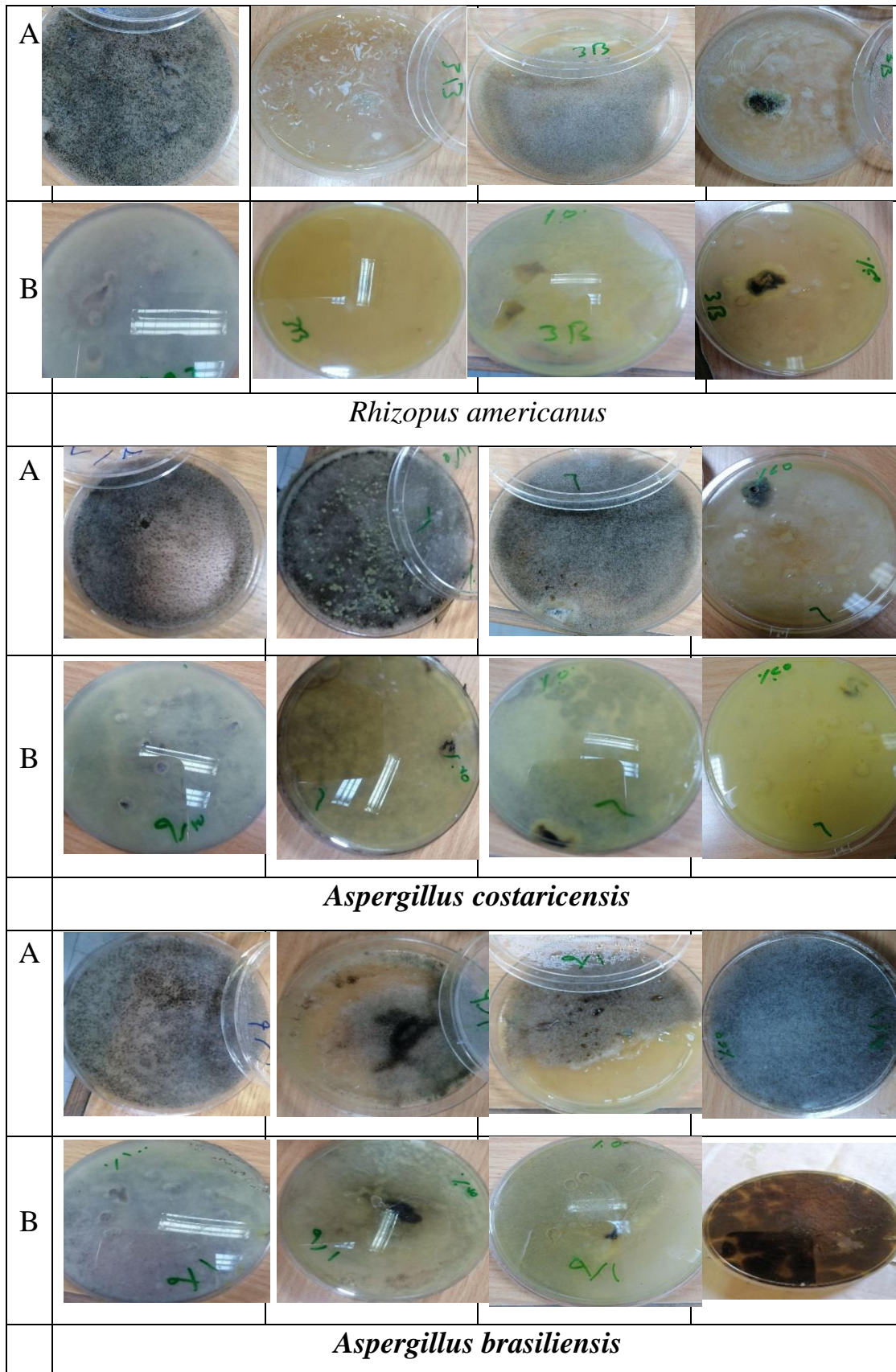
أما راشح الفطر *R.americanus* أعطى معدل نمو ٤.٧٣٣ سم وبنسبة تثبيطية ٥١% فقد بلغ معدل نمو المستعمرة الفطرية صفر عند التركيز ٧٥% أما التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ١٠٠% فقد بلغ معدل نمو الفطر ١ و ٧ و ٦٦٧ سم على التوالي. أما المرتبة الرابعة يأتي راشح الفطر *Microsprum gypseum* أعطى معدل نمو ٥.٤٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٣٣% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة صفر عند التركيز ١٠٠% أما التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ٧٥% بلغ قطر المستعمرة ٨، ٨، ٣ سم على التوالي . وكذلك راشح الفطر *A.welestichia* أعطى معدل نمو ٥.٥٣٣ سم وبنسبة تثبيطية ٣١% بلغ قطر المستعمرة صفر عند التركيز ٢٥% أما التراكيز ٥٠% و ٧٥% و ١٠٠% بلغ قطر المستعمرة ٨، ٨، ٣.٦٦٧ سم على التوالي .

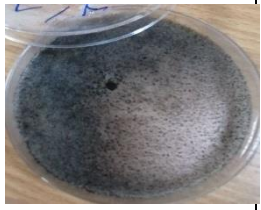

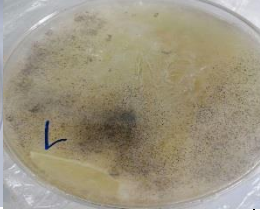

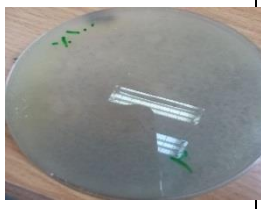



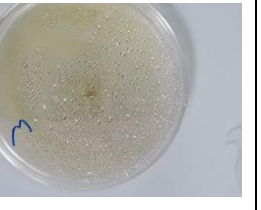















في حين راشح الفطر *A.oryzae* أعطى معدل نمو ٥.٨٦٧ سم وبنسبة تثبيطية ٤١% بلغ معدل قطر المستعمرة للفطر صفر عند التركيز ٧٥% أما التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ١٠٠% قد بلغ معدل قطر المستعمرة ٧، ٨، ٦.٣٣٣ سم على التوالي . في حين أحتل المرتبة الخامسة راشح الفطر *A.costaricensis* أعطى معدل نمو ٦.٤٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٨% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة صفر عند التركيز ٢٥% أما التراكيز ٥٠% و ٧٥% و ١٠٠%، كان معدل قطر المستعمرة للفطر ٨، ٨، ٨ سم على التوالي .

و جاء في المرتبة السادسة راشح الفطر *T. rubrum* أعطى معدل نمو ٤.٨٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٤٠% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة للفطر صفر عند التركيز ٧٥% و ١٠٠% أما التراكيز ٢٥% و ٥٠% كان معدل قطر المستعمرة ٨، ٨ سم على التوالي أما في المرتبة الأخيرة راشح الفطر *A.brasiliensis* أعطى أعلى معدل نمو للمستعمرة بلغ ٧.٣٣٣ سم وبنسبة تثبيطية ٤١% وكان معدل قطر المستعمرة عند التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ٧٥% و ١٠٠%، ٧، ٦، ٨، ٦.٦٦٧ سم على التوالي

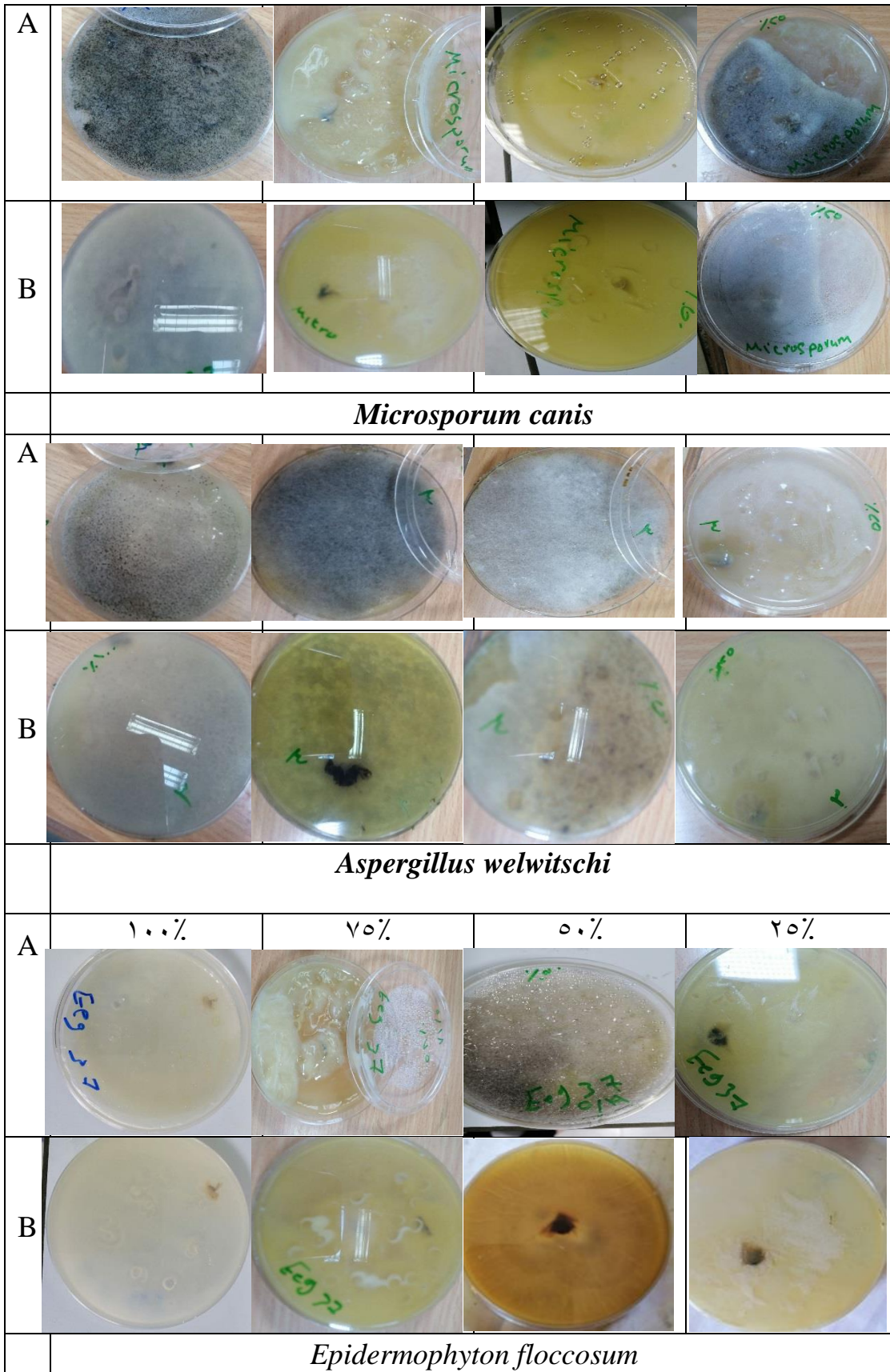
الجدول (٤ - ٤) : تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعزولة والفطريات الجلدية في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر *Rhizopus stolonifer* على وسط SDA بدرجة حرارة ٢٨ م لمدة خمسة أيام.

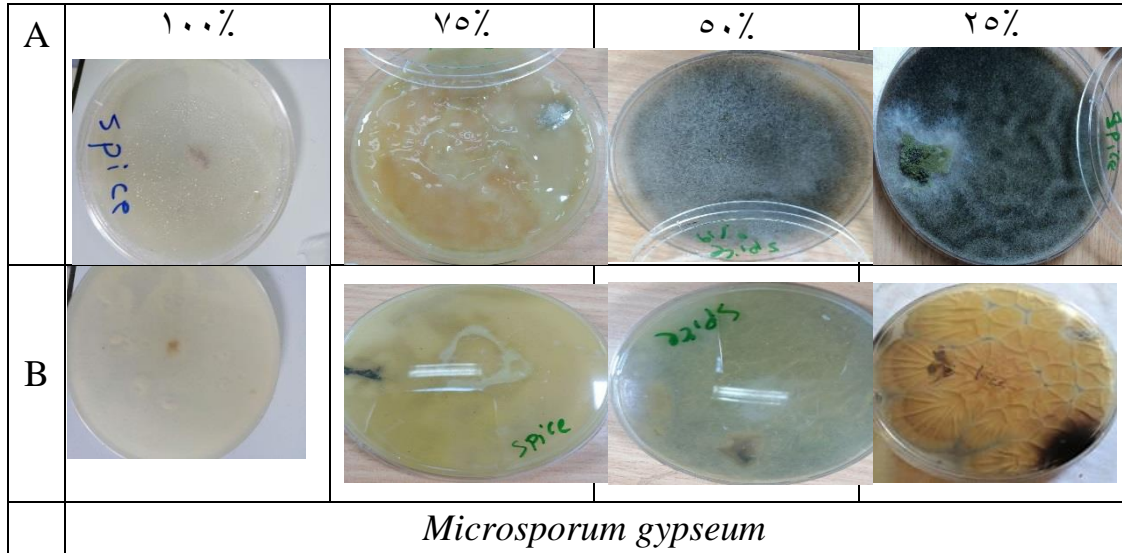
المعدل	١٠٠		٧٥		٥٠		٢٥		٠		نوع الفطر	
	النسبة المئوية للتثبيط	معدل القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	معدل القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	معدل القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	معدل القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	معدل القطر (سم)		
٥١	٤.٧٣٣	٤.٢	٧.٦٦ ٧	١٠٠	٠.٠	١٢.٥	٧.٠	٨٨	١.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Rhizopus americanus</i>
٤١	٧.٣٣٣	٥٥	٧.٦٦ ٧	٦٨	٨.٠	٢٣	٦.٠	٦١	٧.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>A.brasiliensis</i>
٨	٦.٤٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠	٠.٠	٨.٠	١٠٠	٠.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus costaricensis</i>
٥٠	٤.٠٠٠	١٠٠	٠.٠	١٠٠	٠.٠	١٢.٥	٧.٠	٣٨	٥.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus flavus</i>
٦٣	٣.٠٠٠ ٠	١٠٠	٠.٠	١٠٠	٠.٠	١٢.٥	٧.٠	١٠٠٠	٠.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>
٤٦	٤.٣٣٣	٤.٢	٧.٦٦ ٧	١٠٠	٠.٠	٢٥	٦.٠ ٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus niger</i>
٤١	٥.٨٦٧	٢١	٦.٣٣ ٣	١٠٠	٠.٠	٠.٠	٨.٠	١٢.٥ ٥	٧.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus oryzae</i>
٦٣	٢.٩٣٣	٩٢	٠.٦٦ ٧	١٠٠	٠.٠	٢٥.٠	٦.٠ ٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus piperis</i>
٢٠	٣.٩٣٣	٧٥	٢.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	١٠٠	٠.٠	٧٩	١.٦٦ ٧	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus tubigenis</i>
٣١	٥.٥٣٣	٥٤	٣.٦٦ ٧	٠.٠	٨.٠	٠.٠	٨.٠	١٠٠	٠.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Aspergillus welwitschiae</i>
٤٠	٤.٨٠٠	١٠٠	٠.٠	١٠٠	٠.٠	٠.٠	٨.٠	٠.٠	٨.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Trichophyton rubrum</i>
٤٧	٤.٢٦٧	٢١	٦.٣٣ ٣	٨٨	١.٠	١٠٠	٠.٠	٢٥	٦.٠٠٠ ٠	٠.٠	٨.٠	<i>Microsporum canis</i>
٦١	٣.١٣٣	٩٢	٠.٦٦ ٧	١٠٠	٠.٠	١٢.٥	٧.٠	١٠٠	٠.٠	٠.٠	٨.٠	<i>Epidermophyton floccosum</i>
٣٣	٥.٤٠٠	١٠٠	٠.٠	٦٢.٥	٣.٠	٠.٠	٨.٠	٠.٠	٨.٠	٠.٠	٨.٠	<i>Microsporum gypseum</i>
			٣.٦١ ٩		٢.٥٧ ١		٦.١ ٤٣		٣.١١ ٩		٨.٠	معدل تأثير التركيز
٠.٨٤١٠ : التداخل الثنائي		٠.٢٢٤٨ : للتركيز		٠.٣٧٦١ : للفطر		L.S.D						



A				
B				
<i>Aspergillus oryzae</i>				
A	100%	75%	50%	25%
				
B				
<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>				
A				
B				
<i>Aspergillus flavus</i>				
A	100%	75%	50%	25%

B				
<i>Aspergillus piperis</i>				
A				
B				
<i>Aspergillus tubingensis</i>				
A	100%	75%	50%	25%
B				
<i>Aspergillus niger</i>				



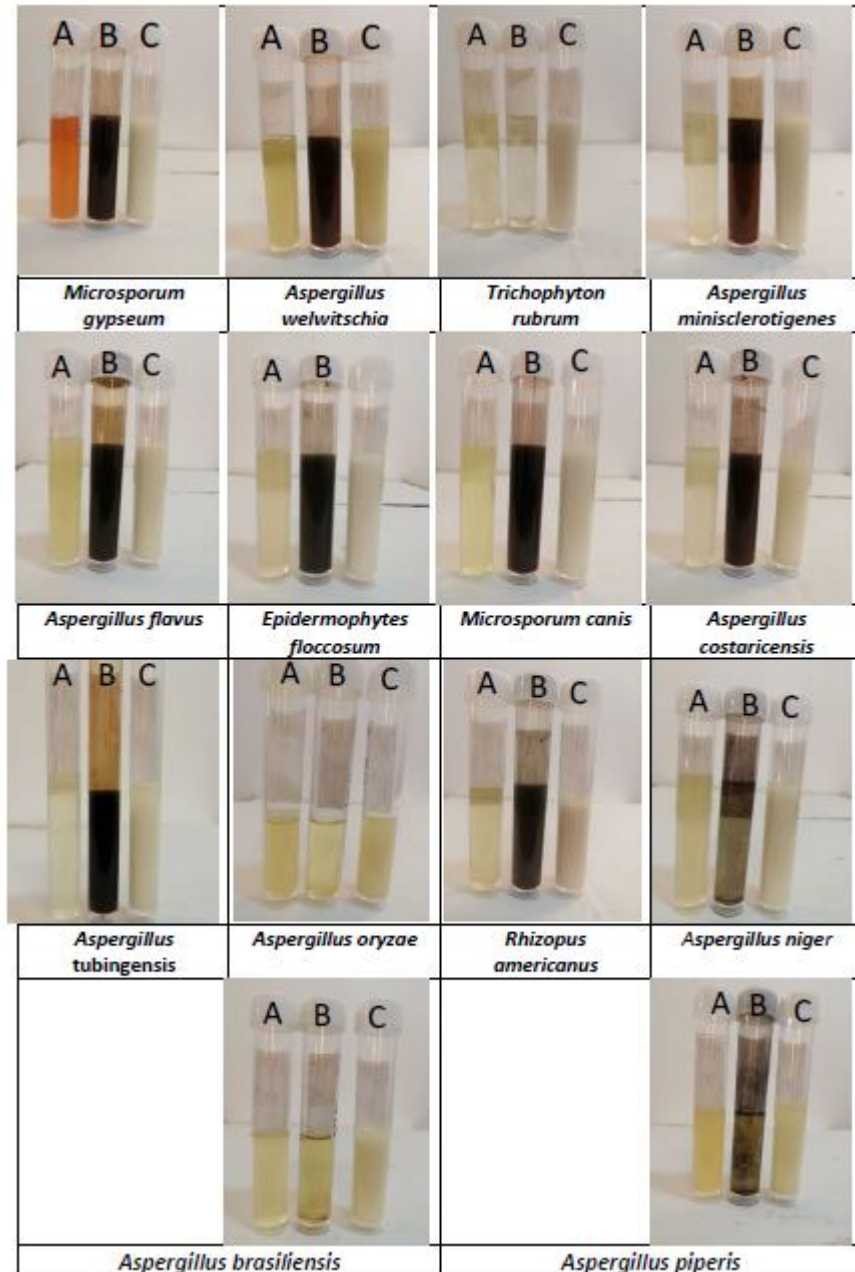


الشكل (٤ - ٢٨) : تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعزولة والفطريات الجلدية في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر *Rhizopus stolonifer* على وسط SDA بدرجة حرارة ٢٨ درجة مئوية لمدة خمسة أيام =A الجهة الأمامية للطبق ، =B الجهة الخلفية للطبق.

٢.٤ خصائص الرواشح الفطرية المحضرة

١.٢.٤ الوصف المظهري للرواشح الفطرية والنانوية المعاملة بالزنك والفضة

أظهرت جميع الرواشح الفطرية ألوانا بين الأبيض الشفاف إلى الأصفر الشفاف وأظهرت تحولها إلى الراشح النانوي المعامل بالزنك من خلال قدرة أوكسيد الزنك المعدني من تحويل الرواشح الفطرية إلى راشح الزنك النانوي عن طريق تغيير في لون الراشح إلى اللون الأبيض الحليبي كذلك أظهرت نترات الفضة المعدنية قدرتها في تحويل الرواشح الفطرية إلى رواشح فضة نانوية عن طريق تغيير اللون إلى البني الغامق (الشكل ٤-٢٩).



الشكل (4- 29) : الخواص المظهرية للرواشح الفطرية: A: راشح الفطر. B: راشح الفطر المعامل بالفضة النانوية. C: راشح الفطر المعامل بالزنك النانوي عند درجة حرارة ٣٨ درجة مئوية لمدة ٢٤ ساعة

٢.٢.٤ خصائص المركب النانوي لجسيمات نترات الفضة *AgNpS* الناتجة من الرواشح

الفطرية مع نترات الفضة بواسطة *UVL* (جهاز مقياس الأشعة فوق البنفسجية)

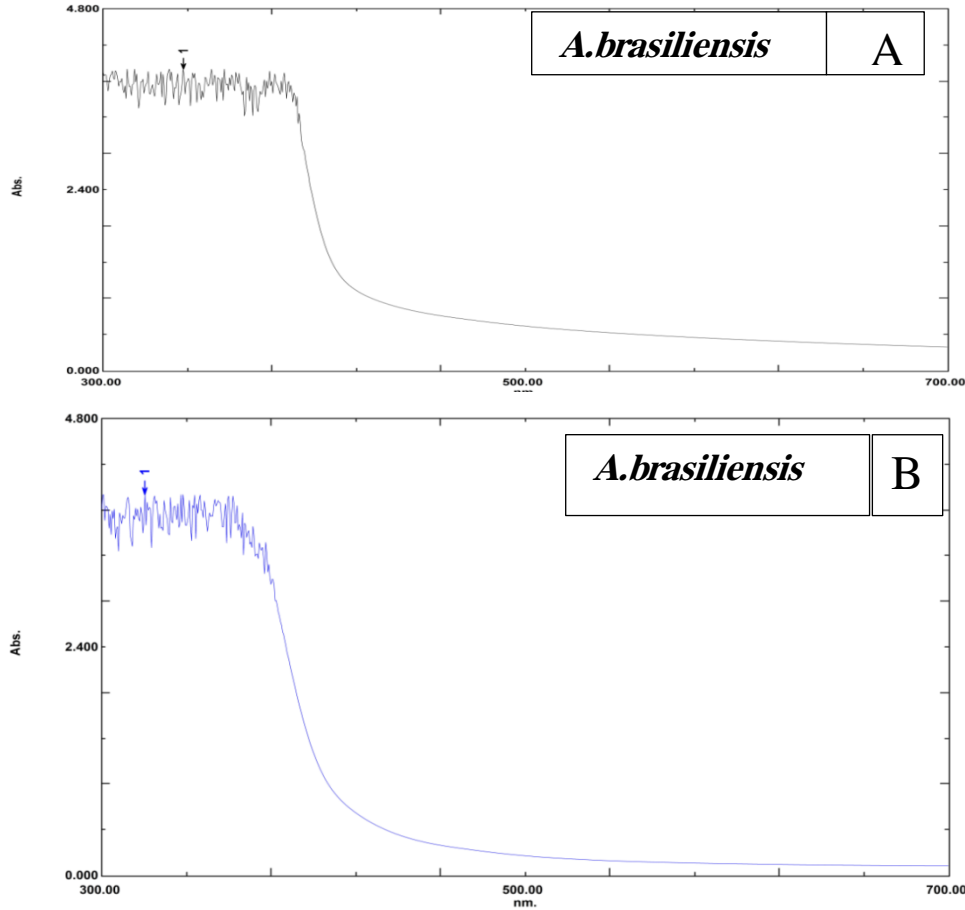
تمت دراسة جزيئات نترات الفضة النانوية في المحلول الغروي بواسطة جهاز مطياف الأشعة فوق

البنفسجية *Spectrophotometer UV-Vis* .

١- من الشكل (٤- ٣٠- A) يوضح منحني الراشح الفطري للفطر *A.brasiliensis* قبل إضافة

نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وأعلى أمتصاصية ٣.٨٢٨ ونفس الشكل

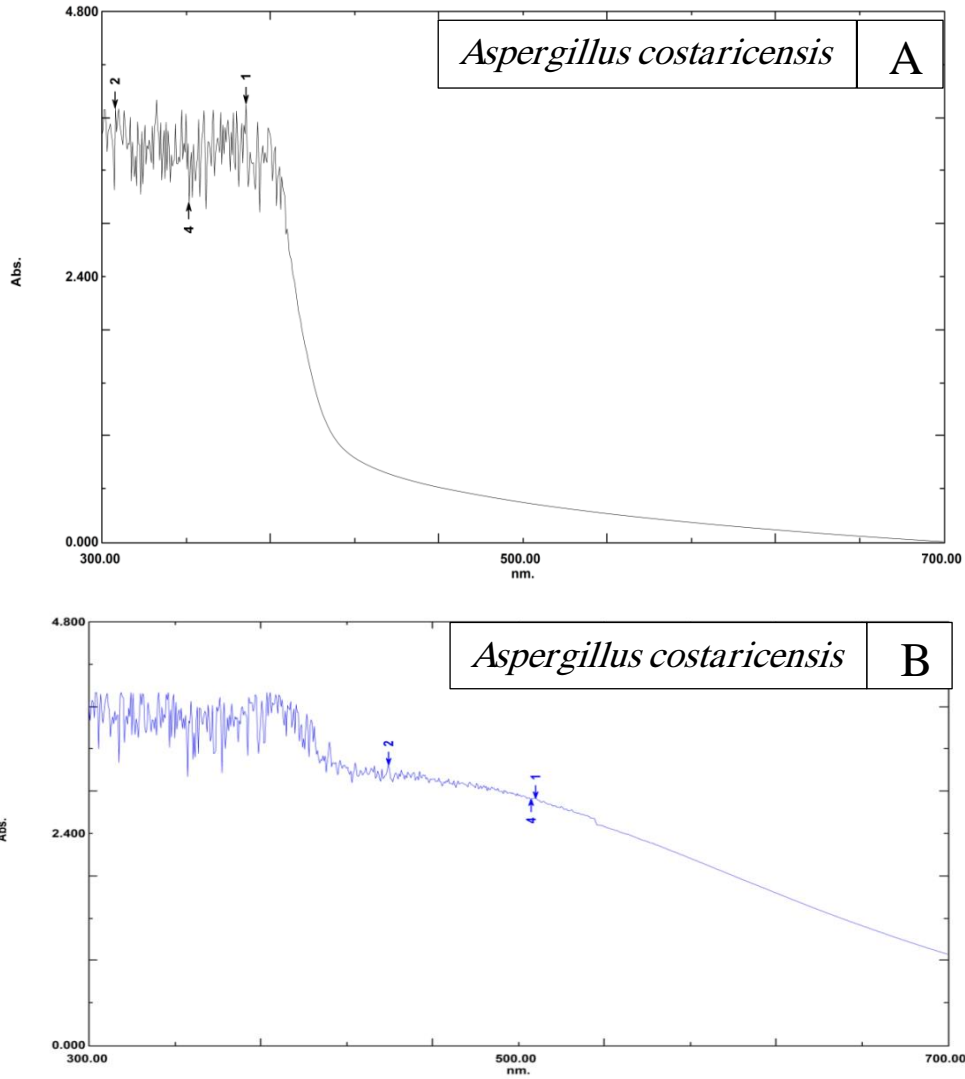
B منحني الراشح الفطري للفطر *A. brasiliensis* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣٢٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا يتوافق مع zomorodian وآخرون (٢٠١٦) حيث وصل أعلى طول موجي ٤٣٠ نانومتر. الفضة وكان أعلى طول موجي ٣٢٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤.٨٠٠



الشكل (4-30) الراشح الفطري لفطر *A. brasiliensis*

A: قبل معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي ي 3٠٠ نانومتر والامتصاصية يوي 3
B: بعد معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 320 نانومتر والامتصاصية يوي 4

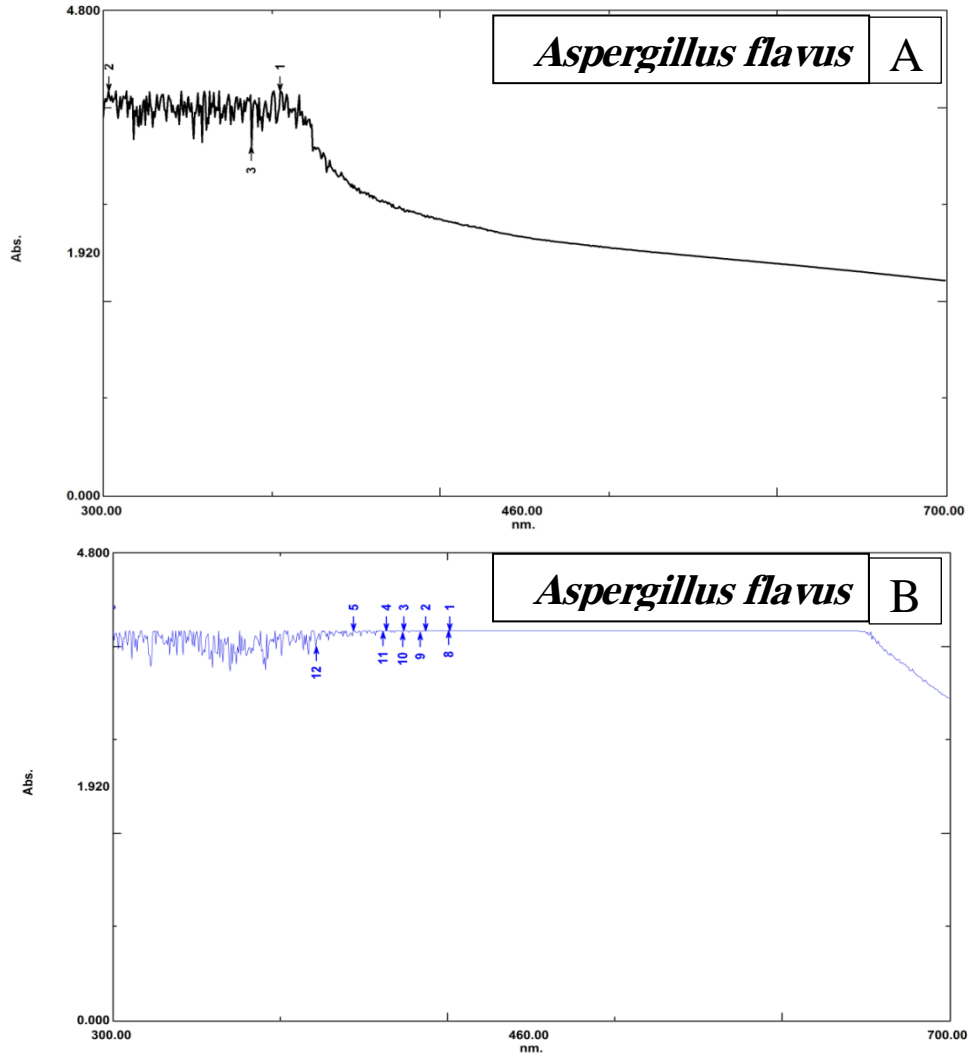
٢. من الشكل (٤-٣١ A,B) منحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus costaricensis* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٣٠٥ ومنحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus costaricensis* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٥٠٨ نانومتر وأعلى امتصاصية ٢. وهذا لا يتوافق مع Dinesh وآخرون (٢٠٢١) وصل أعلى طول موجي ٤٠٠ نانومتر.



الشكل (4-31) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus costaricensis*

- A. قبل معالته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر و الامتصاصية ٣.٣٠٥
 B. بعد معالته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي ٥٠٨ نانومتر و الامتصاصية ٢.٨٠٠

٣. من الشكل (٤-٣٢ A,B) يلاحظ منحنى يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus flavus* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٧٥٣ ومنحنى يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus flavus* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٤٦١ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا لا يتوافق مع Jain وآخرون (٢٠١١) حيث بلغ أعلى طول موجي ٤٢٠ نانومتر.



الشكل (4-32) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus flavus*

A: قبل معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 315 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.753

B: بعد معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 461 نانومتر والامتصاصية 4

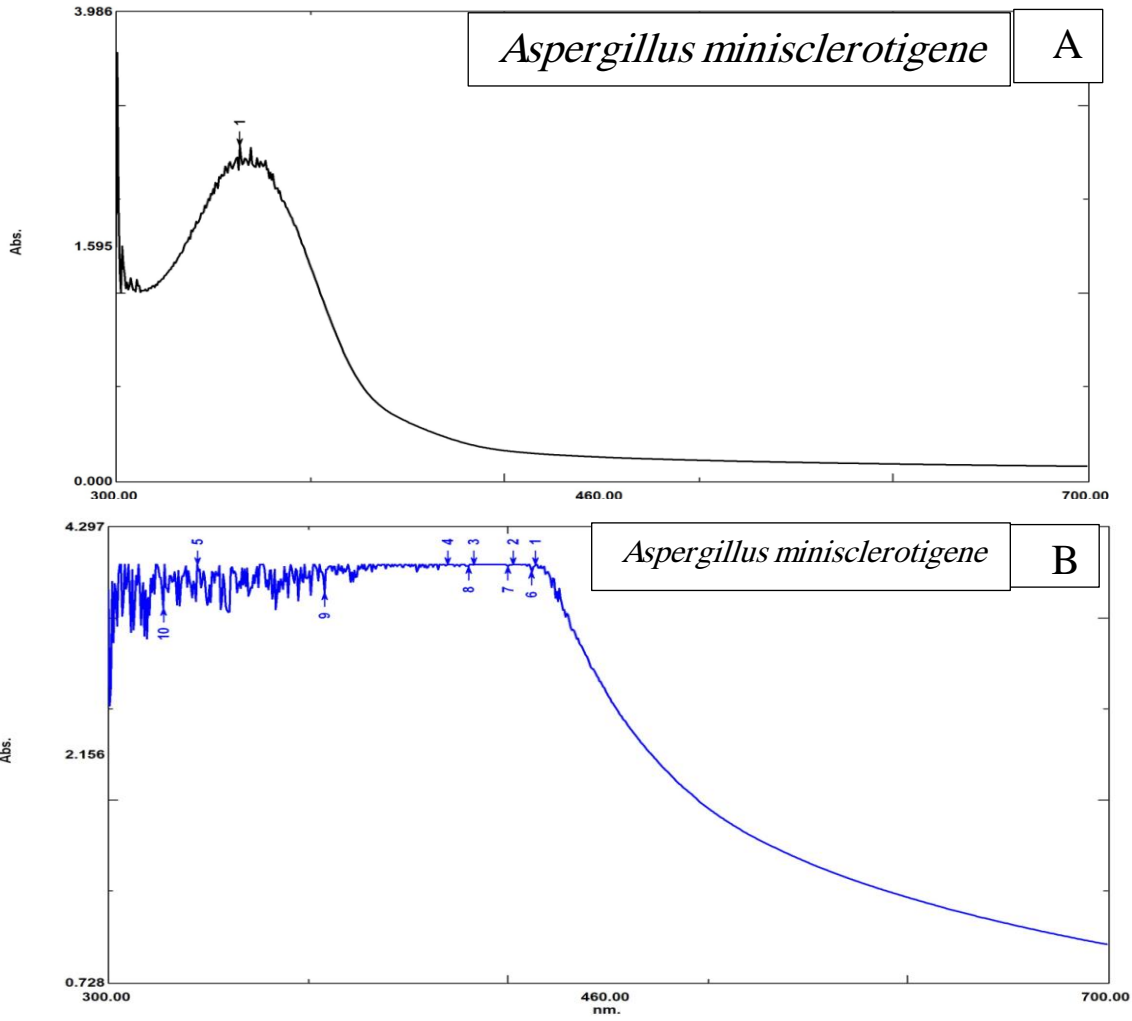
٤. منحني الراشح الفطري لفطر *Aspergillus minisclerotigenes*

قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وأمتصاصية ١.٦٥٧

منحني الراشح الفطري لفطر *Aspergillus minisclerotigenes* بعد إضافة نترات الفضة وكان

أعلى طول موجي ٤٧١ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا يتوافق مع Kamiar وآخرون (٢٠١٦)

، كان يتراوح الطول الموجي ٣٠٠-٥٠٠ نانومتر (الشكل ٣٣-٤) (A,B).

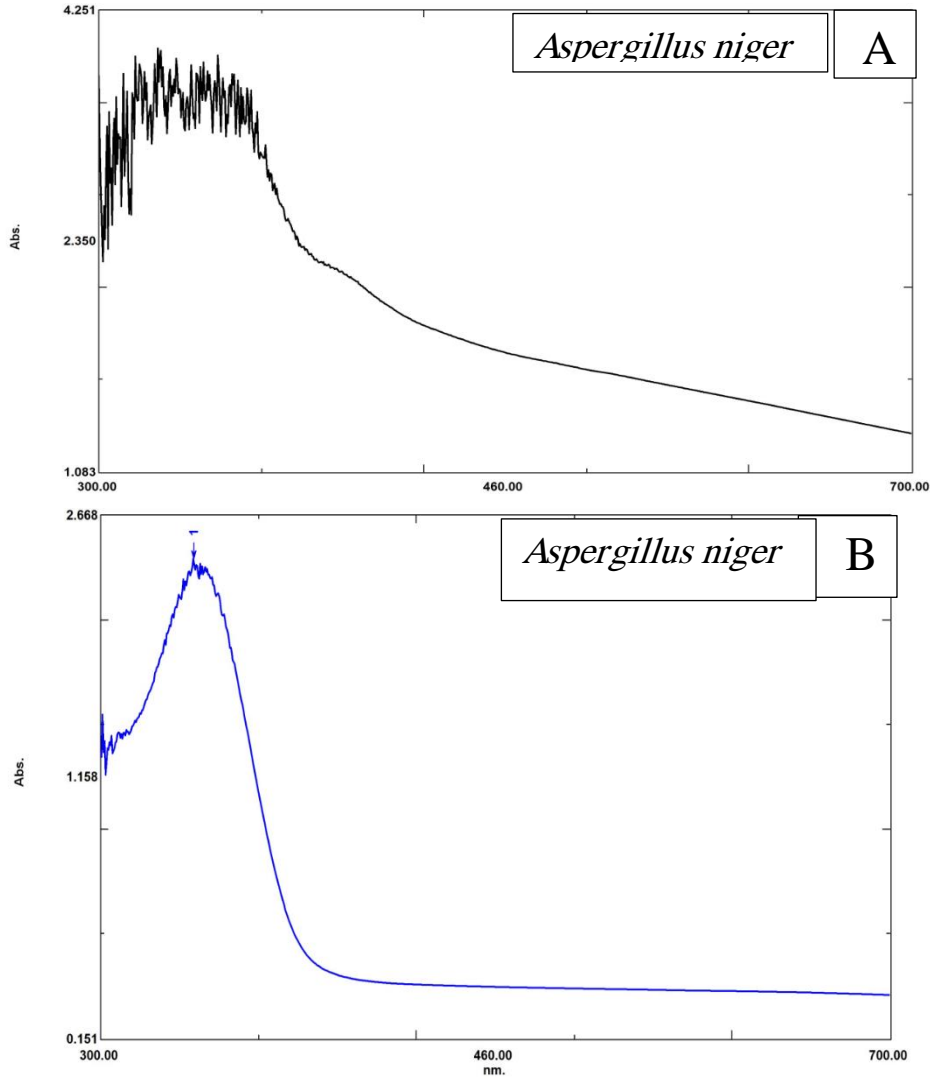


الشكل (4-33) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus minisclerotigene*

A: قبل معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 353 نانومتر و الامتصاصية 2.322

B: بعد معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 471 نانومتر وأعلى امتصاصية 4

٥. من الشكل (٤-٣٤ A,B) منحنى يمثل الراشح فطر *Aspergillus niger* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وكان أعلى امتصاصية ٣.٠٢٢ منحنى يمثل الراشح الفطري للفطر *Aspergillus niger* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣٤٧ نانومتر وأعلى امتصاصية ٢.٤٥٨ وهذا يتطابق مع AL-Zubaidi وآخرون (٢٠١٩) كان أعلى طول موجي ٤٣٠ نانومتر .

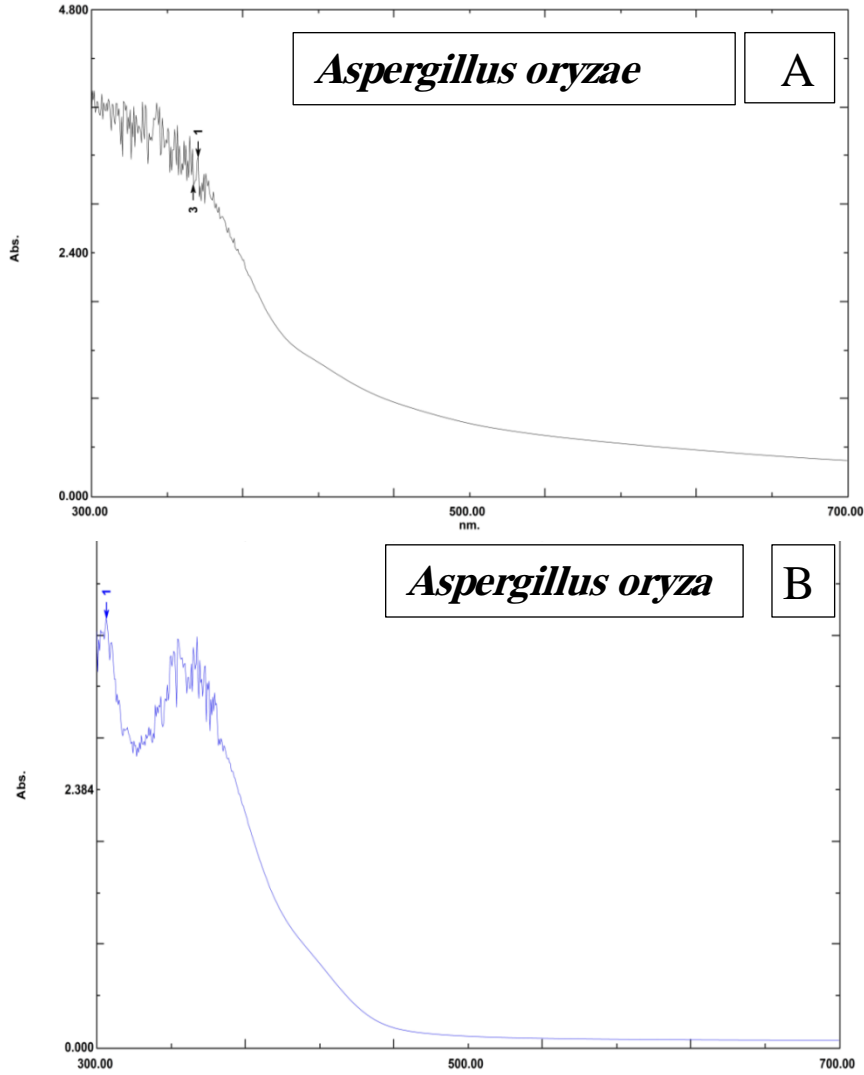


الشكل (4-34) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus niger*

A: قبل معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي بي 3 نانومتر و الامتصاصية بي 2

B: بعد معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 315 نانومتر والامتصاصية و 4 بي 3

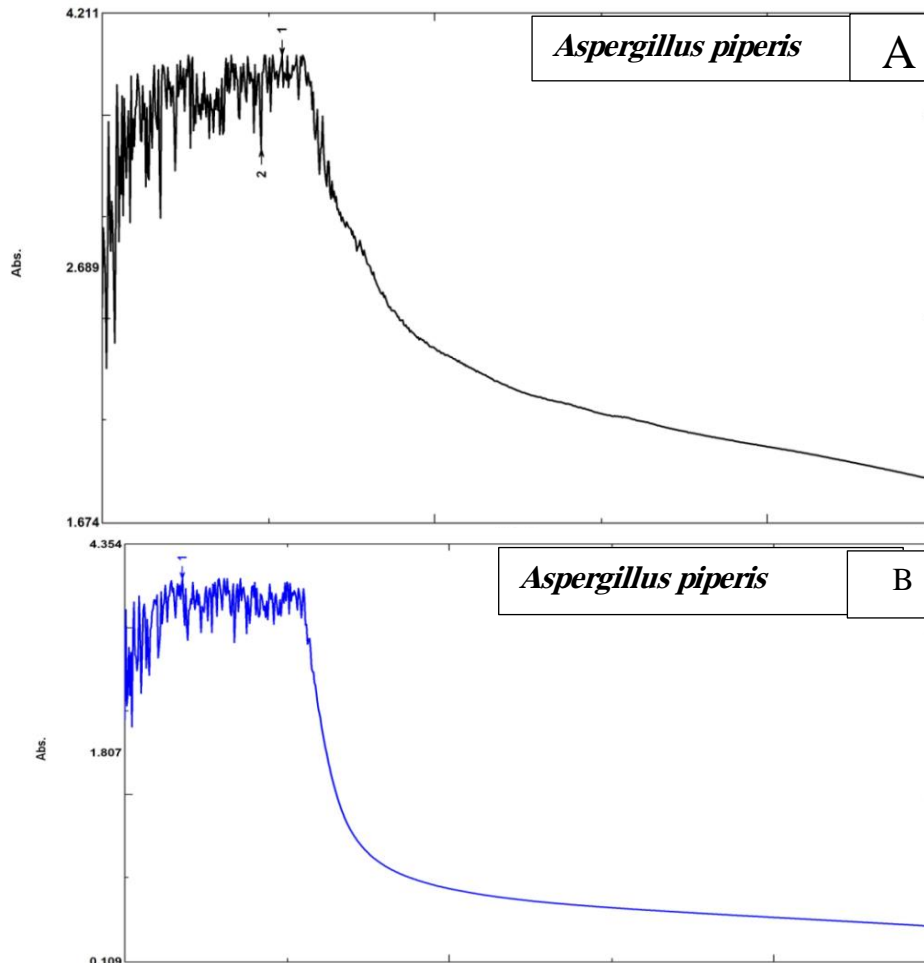
6. منحني الراشح الفطري للفطر *Aspergillus oryzae* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي 315 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.471 منحني الراشح الفطري للفطر *Aspergillus oryzae* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي 305 نانومتر وكان أعلى امتصاصية 3.971 وهذا يتوافق مع Eishafei وآخرون (2021) كان أعلى طول موجي 410 نانومتر .



الشكل (4-35) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus oryzae*

A: قبل معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي ي 3 نانومتر والامتصاصية وبي 3
B: بعد معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 305 نانومتر والامتصاصية وبي 3

٧. منحني الراشح الفطري للفطر *Aspergillus piperis* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٥٤٧ منحني الراشح الفطري للفطر *Aspergillus piperis* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣٢٨.٥٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا يتوافق مع Foudaa وآخرون (٢٠١٧) وصل أعلى طول موجي ٤٠٠ نانومتر

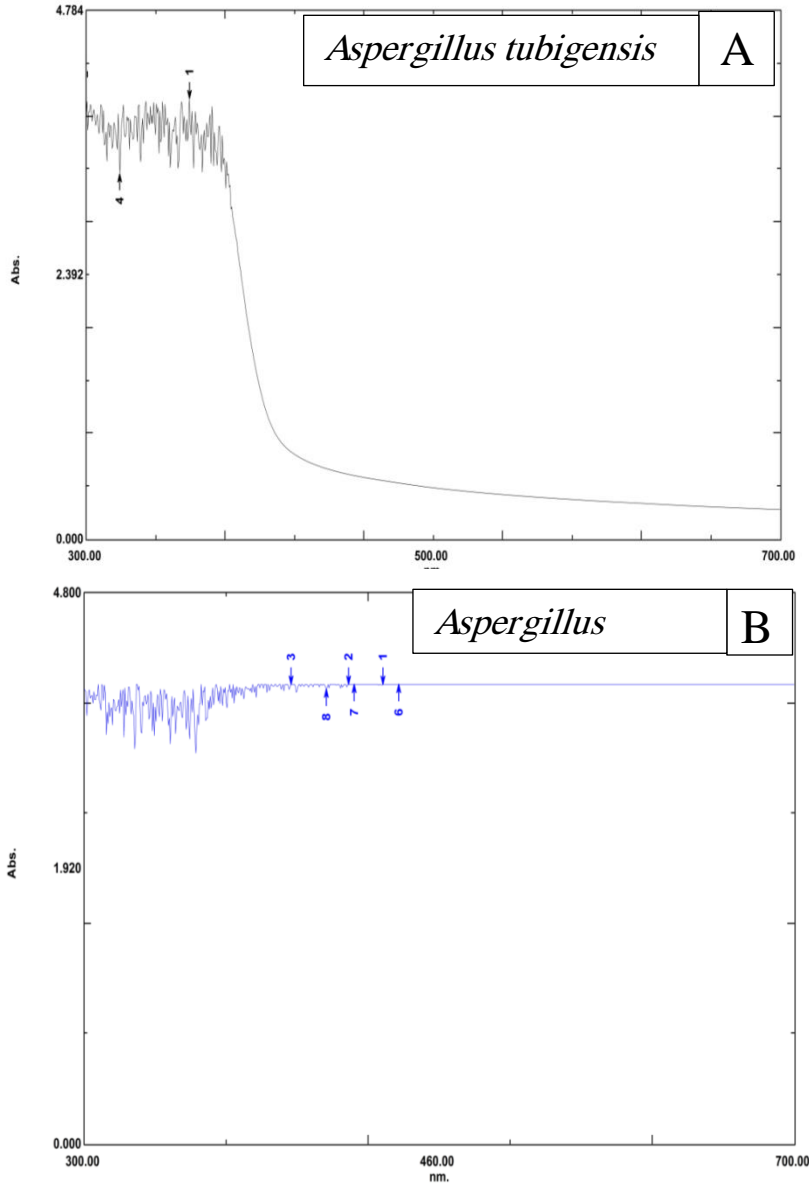


الشكل (4- 36) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus piperis*

A: قبل معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 315 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.547

B: بعد معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 328.50 نانومتر وأعلى امتصاصية 4

٨. منحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus tubigenis* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وكان أعلى امتصاصية ٣.٥٧١. منحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus tubigenis* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٤٦٨ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا لا يتوافق مع Gond وآخرون (٢٠٢٠) وكان أعلى طول موجي ٤٢٢ نانومتر.

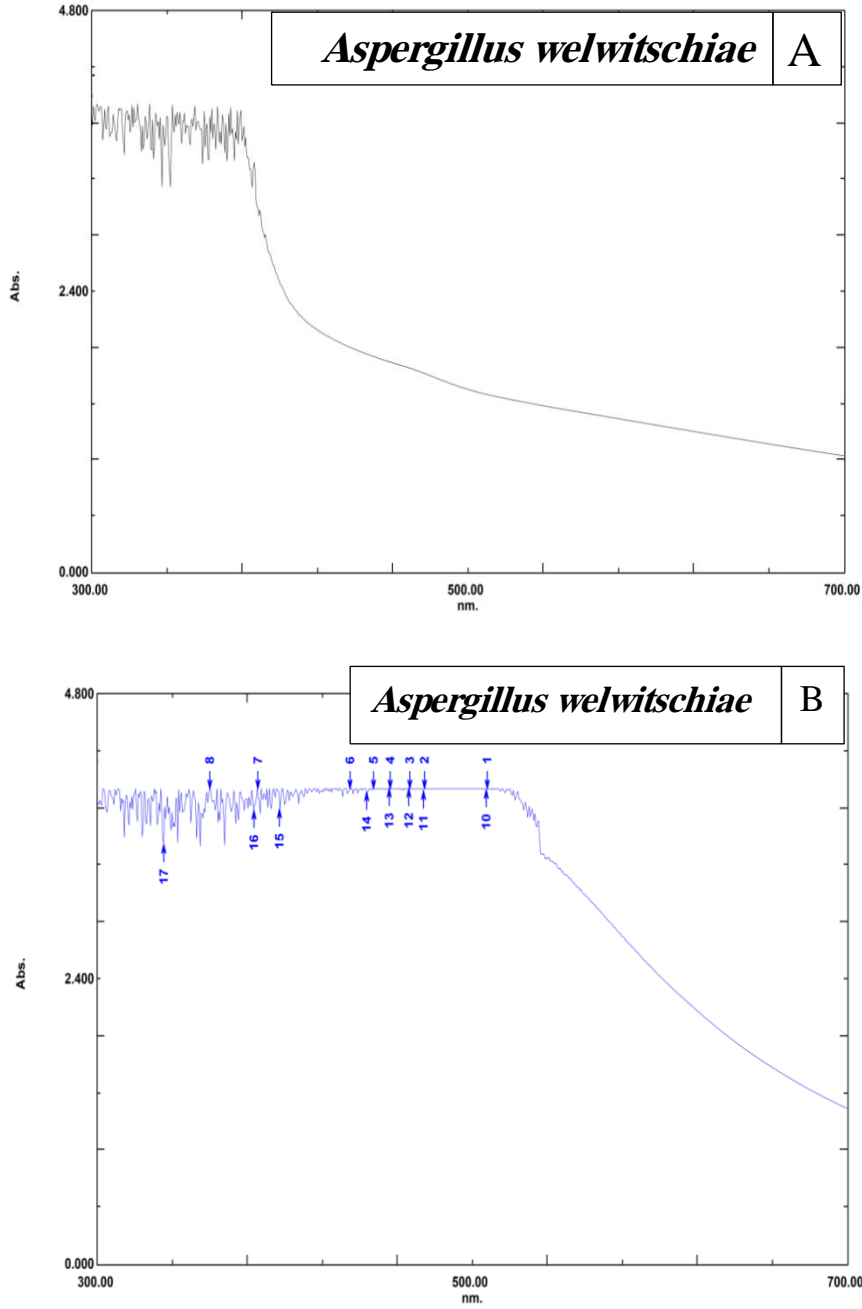


الشكل (37-4) الراشح الفطري لفطر *Aspergillus tubigensis*

A: قبل معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي ي 315 نانومتر و الامتصاصية و يي 3

B: بعد معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي يي 420 نانومتر و الامتصاصية 4

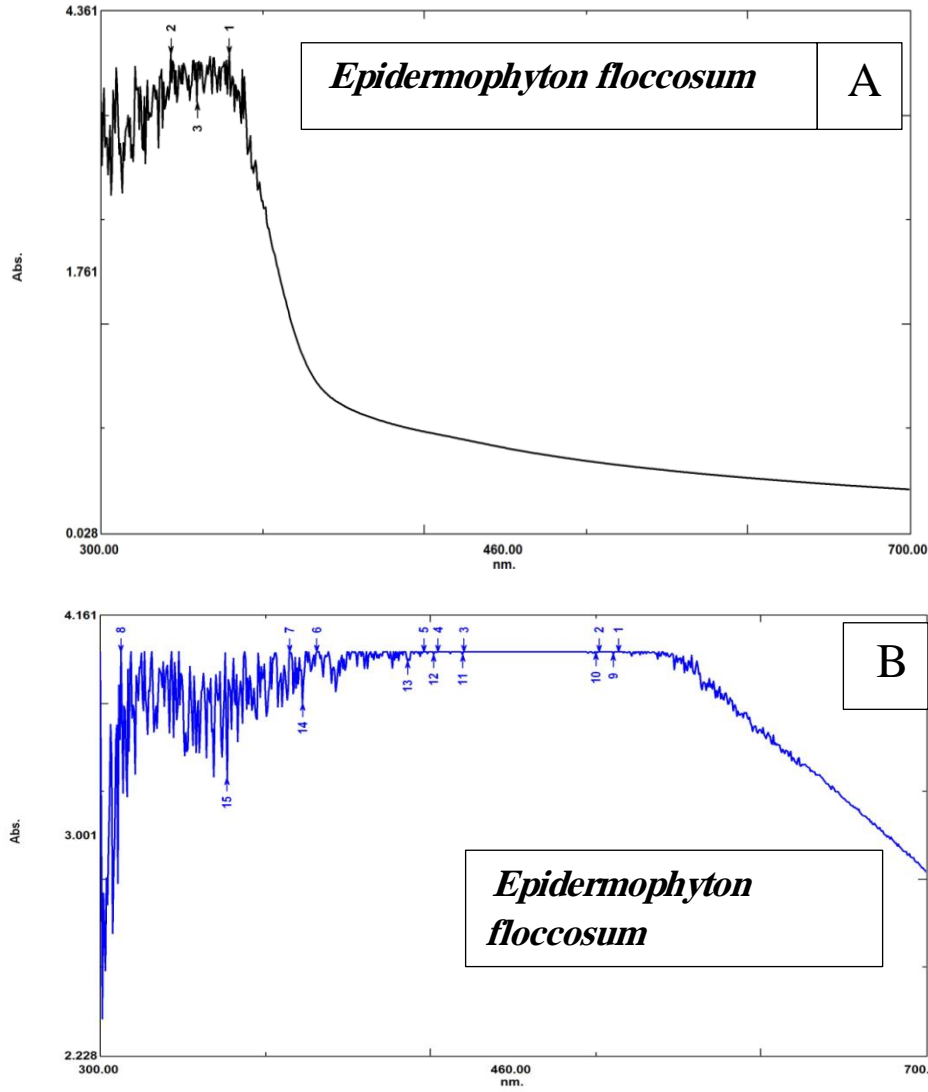
9. منحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Aspergillus welwitschiae* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي 315 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.958. منحني الراشح الفطري للفطر *Aspergillus welwitschiae* بعد إضافة نترات الفضة وأعلى طول موجي 420 نانومتر وأعلى امتصاصية 4 وهذا لا يتوافق مع Sain (2022) وكان أعلى طول موجي 420 نانومتر



الشكل (4-38) الراشح الفطري لـ *Aspergillus welwitschiae*

A: قبل معاملته بـ نترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي يـ 3 نانومتر و الامتصاصية بيـ 3
B: بعد معاملته بـ نترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 508 نانومتر والامتصاصية ٤ .

١٠ . منحني الراشح الفطري للفطر *Epidermophyton floccosum* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي بين ٢٨٨-٤٠٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٢٤٨، منحني الراشح الفطري للفطر *Epidermophyton floccosum* بعد معاملته بـ نترات الفضة أعلى طول موجي ٥٥١ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا يتطابق مع Moazeni وآخرون (٢٠١٢)



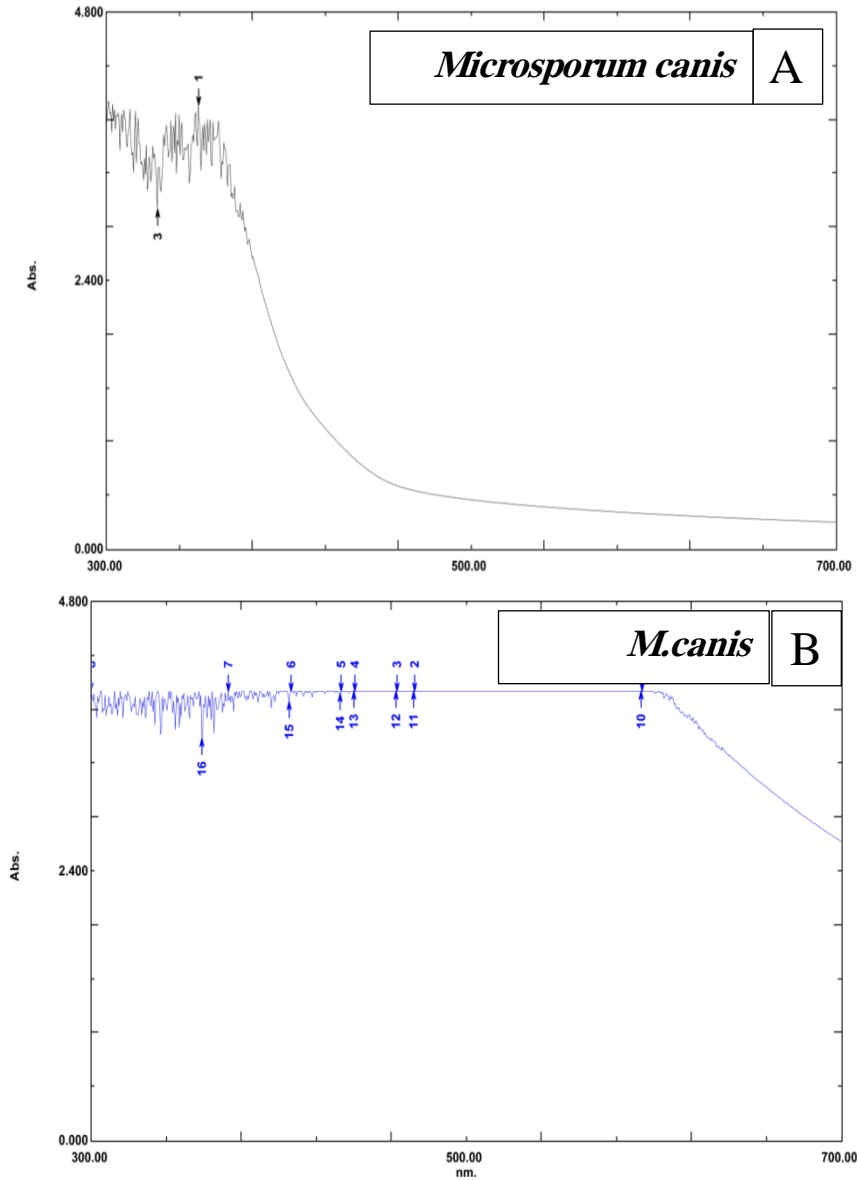
الشكل (4-39) الراشح الفطري لفطر *Epidermophyton floccosum*

A: قبل معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي بين 288-400 نانومتر وأعلى امتصاصية

3.248

B: بعد معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 551 نانومتر وأعلى امتصاصية لأى و4

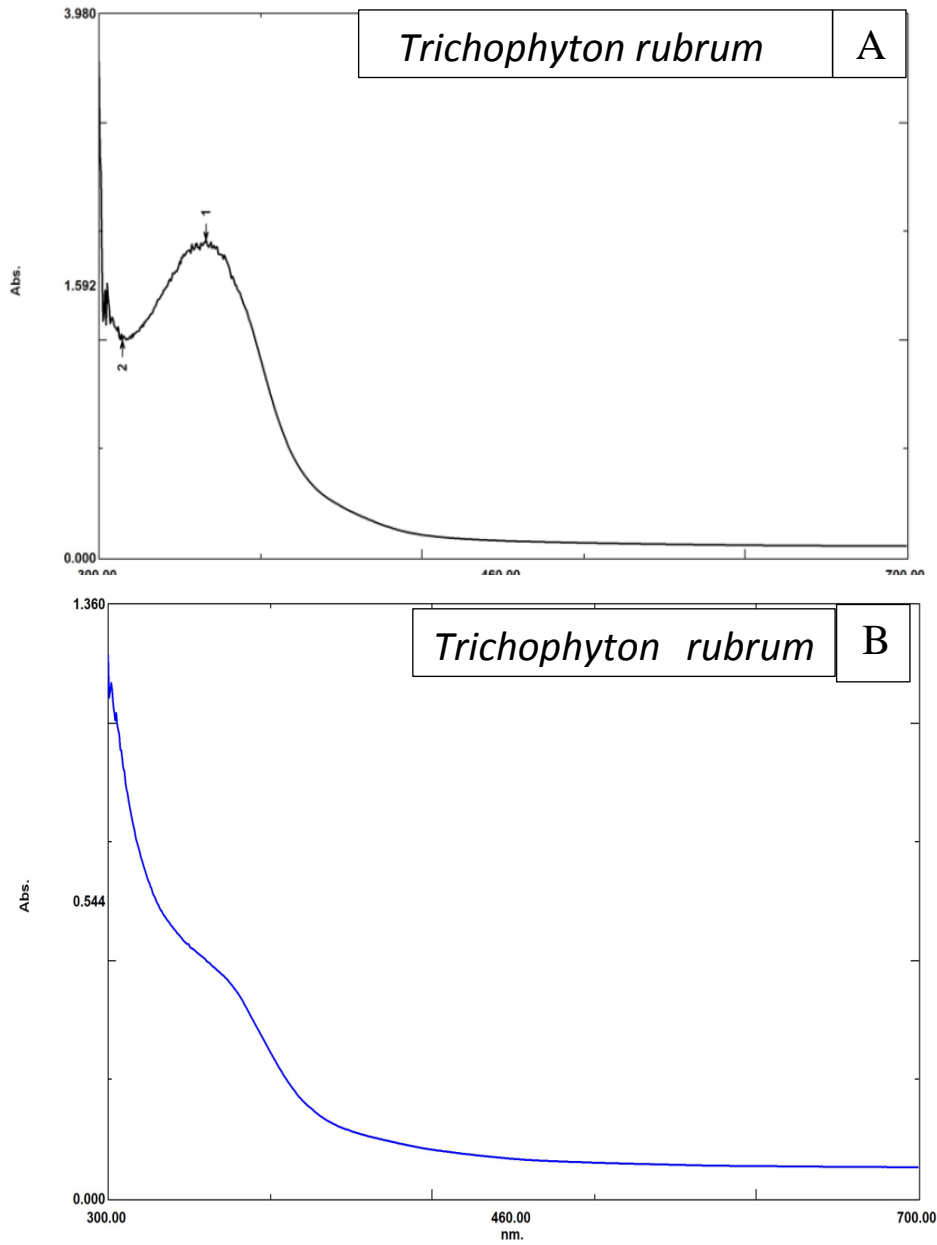
١١. منحني الراشح الفطري للفطر *Microsporium canis* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي بين 300-500 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.721 منحني الراشح الفطري للفطر *Microsporium canis* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي 594 نانومتر وأعلى امتصاصية 4 وهذا يتوافق مع Moazeni وآخرون (2012) كان الطول الموجي 200-800 نانومتر



الشكل (4-4) الراشح الفطري لفطر *Microsporium canis*

- A:** قبل معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي بين 300-500 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.721
- B:** بعد معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 594 نانومتر وأعلى امتصاصية 4

١٢. منحني الراشح الفطري للفطر *Microsporium gypseum* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٤٦٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٢.٧٨٨. الراشح الفطري لفطر *Microsporium gypseum* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٦١٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٩٩٧ وهذا يتطابق مع Mussin وآخرون (٢٠٢١) كان الطول الموجي ٣٠٠-٧٠٠ نانومتر.

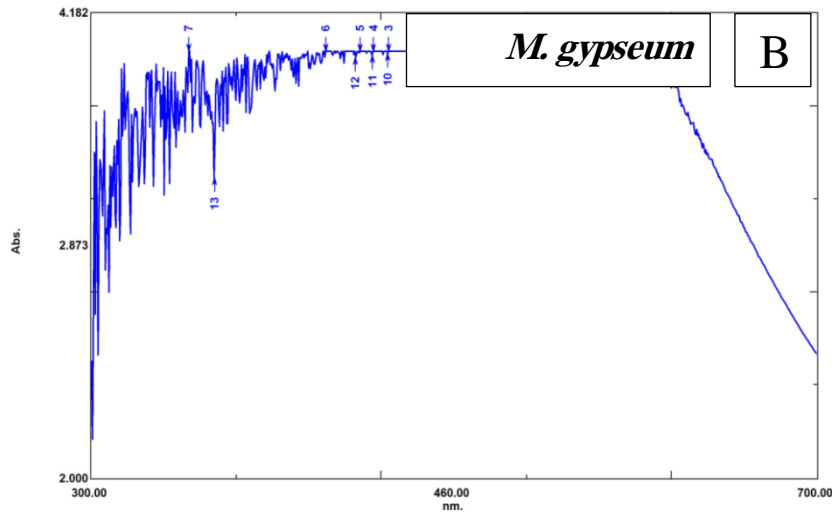
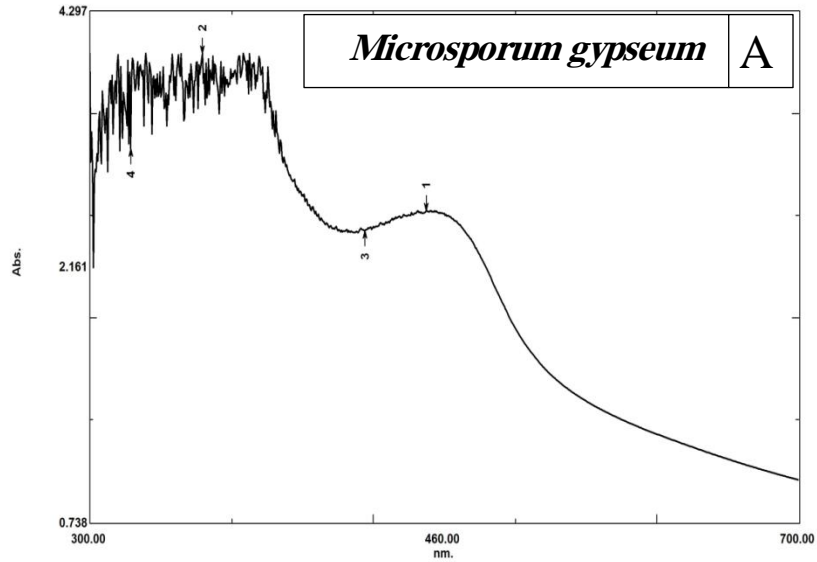


الشكل (42-4) الراشح الفطري ل*Trichophyton rubrum*

A: قبل معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 353 نانومتر و الامتصاصية 2.322

B: بعد معاملته بنبترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 432 نانومتر والامتصاصية 0.139

١٣. الراشح الفطري لفطر *Trichophyton rubrum* كان أعلى طول موجي ٣٥٣ نانومتر و كانت الأمتصاصية ٢.٣٢٢ قبل معاملته ببنترات الفضة ، والراشح الفطري لفطر *Trichophyton rubrum* معاملة ببنترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٤٣٢ نانومتر والأمتصاصية ٠.١٣٩ وهذا يتطابق مع Pereire وآخرون (٢٠١٤) كان الطول الموجي يتراوح ٢٠٠-٨٠٠ نانومتر .

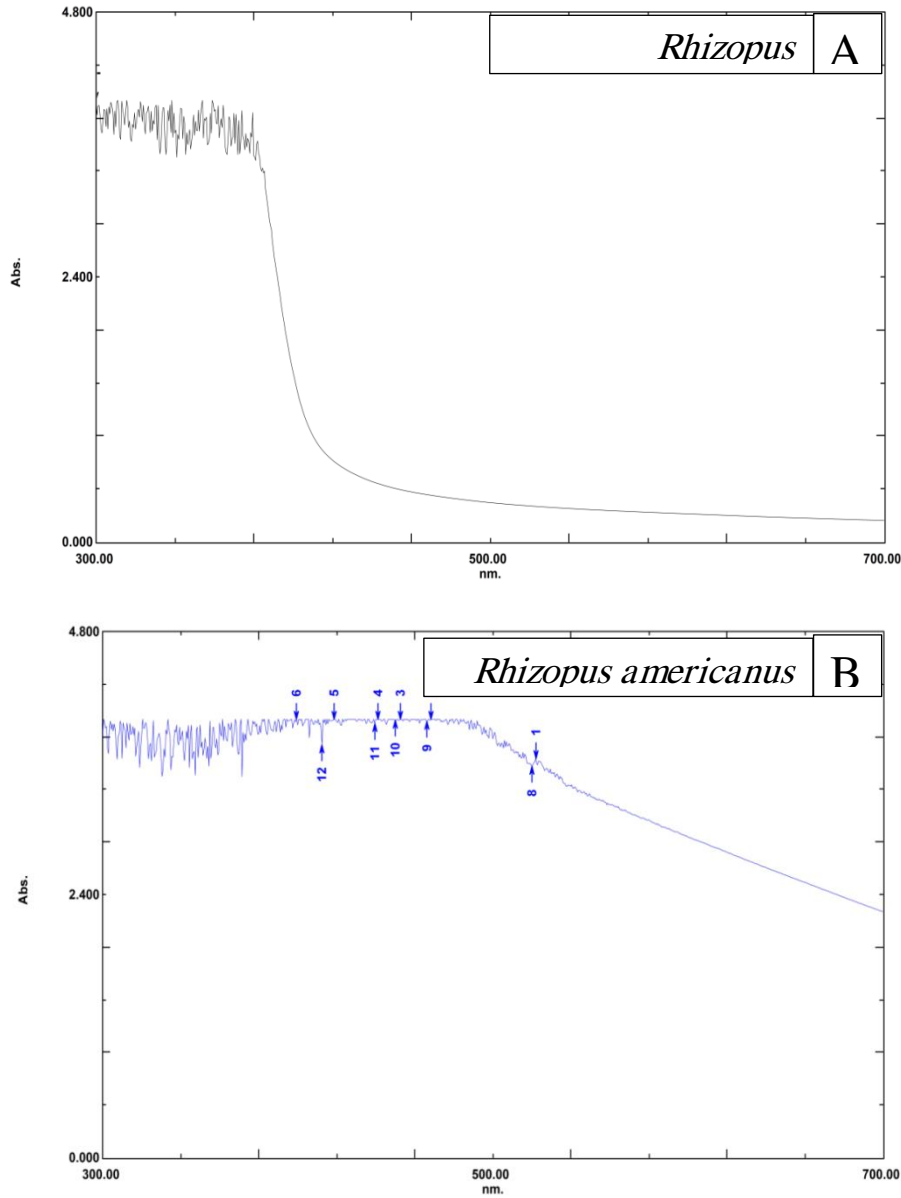


الشكل (4-4) الراشح الفطري لفطر *Microsporium gypseum*

A: قبل معاملته ببنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 460 نانومتر وأعلى أمتصاصية 2.788

B: بعد معاملته ببنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 610 نانومتر وأعلى أمتصاصية 3.997

١٤. منحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Rhizopus americanus* قبل إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٣١٥ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ ، منحني يوضح الراشح الفطري للفطر *Rhizopus americanus* بعد إضافة نترات الفضة وكان أعلى طول موجي ٥٢٢ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٦٣٨ وهذا يتوافق مع AbdelRahim وآخرون (٢٠١٧) بلغ أعلى طول موجي ٦٠٠-٢٠٠ نانومتر .



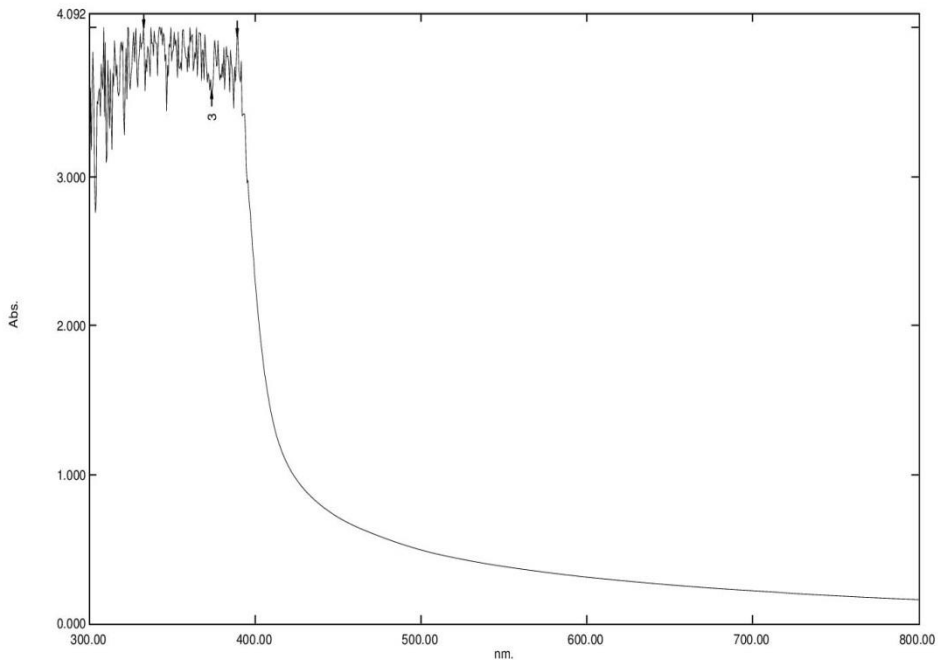
الشكل (4-4) الراشح الفطري لفطر *Rhizopus americanus*

- A:** قبل معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 315 نانومتر وأعلى امتصاصية 4
B: بعد معاملته بنترات الفضة بجهاز UV وان أعلى طول موجي 522 نانومتر وأعلى امتصاصية 3.638

٣.٢.٤: خصائص جسيمات أكسيد الزنك النانوية *Characterization of ZnO Nanoparticles* الناتجة من المستخلصات الفطرية

تمت دراسة استقرار جزيئات أكسيد الزنك النانوية في المحلول الغروي بواسطة جهاز المطياف الأشعة فوق البنفسجية UV-VIS الأشكال التالية توضح رسم الطيف المرئي للأشعة فوق البنفسجية لجسيمات أكسيد الزنك النانوية المخلفة بواسطة الرواشح الفطرية.

- أوضح المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *A.brasiliensis* بلغ ٣٨٩ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٩٤٢ وهذا يتوافق مع Mekky وآخرون (٢٠٢١) وصل أعلى طول موجي بين ٢٦٥-٤٠٠ نانومتر.

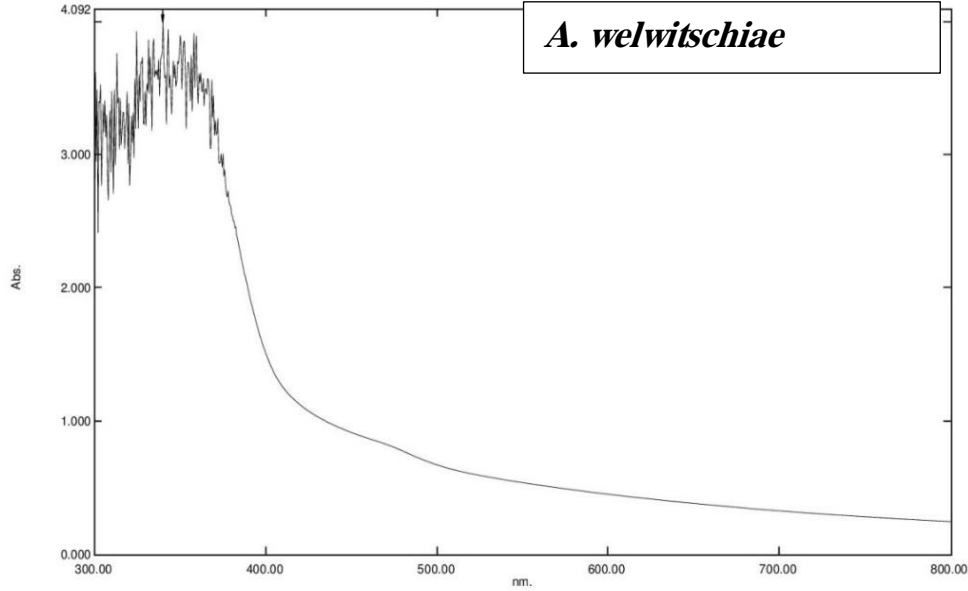


No.	P/V	Wavelength	Abs.	Description
1	①	389.00	3.942	
2	②	332.50	4.000	
3	③	373.50	3.570	

الشكل (4-4) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر

A.brasiliensis

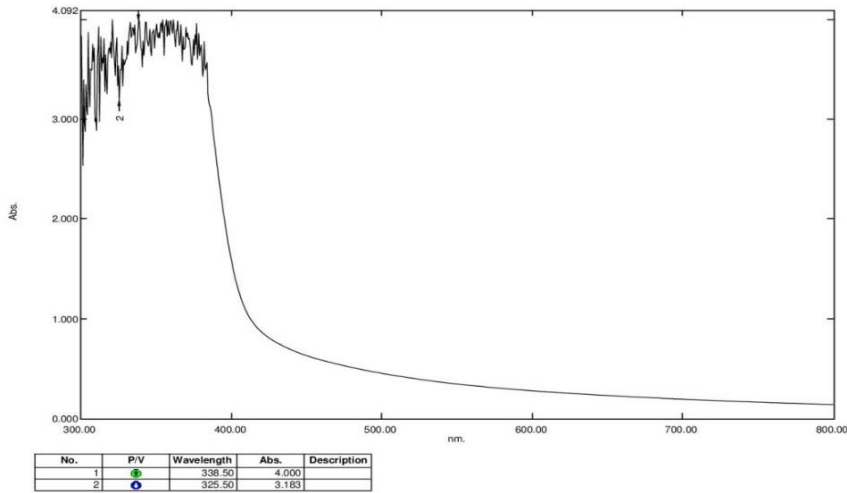
٢- ثبت المطياف أن ذروة الامتصاص عند مدى ٣٤٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ للراشح الفطري *Aspergillus welwitschiae* وهذا يتوافق مع Sain (٢٠٢٢) تم تخليق الزنك النانوي من راسح هذا الفطر ووصل أعلى طول موجي ٤٠٠ نانومتر .



No.	P/V	Wavelength	Abs.	Description
1		340.00	4.000	

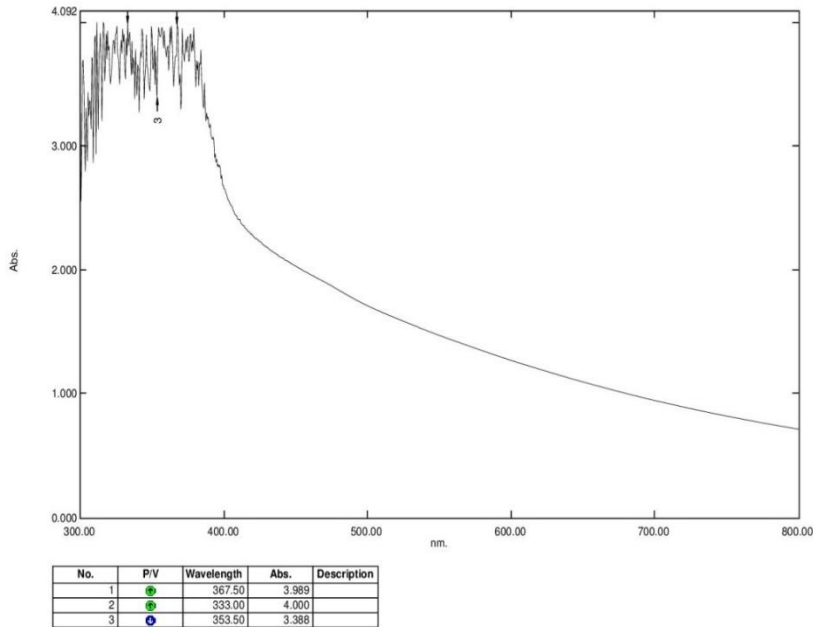
الشكل (4-45) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Aspergillus welwitschiae*

٣- يوضح المنحني الطول الموجي للراشح الفطري *Aspergillus costaricensis* وأعلى طول موجي ٣٣٨ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ وهذا يتوافق مع Abdelkader وآخرون (٢٠٢٢) يتراوح الطول الموجي ٣٣٠ - ٣٩٠ نانومتر .



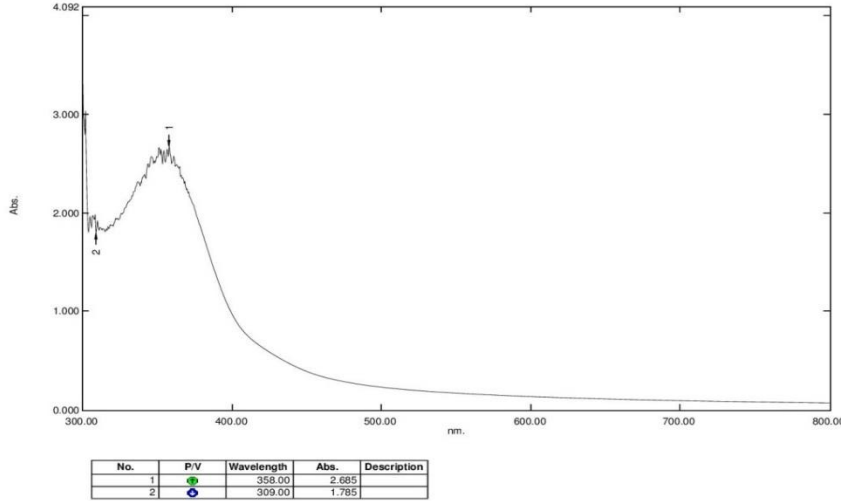
الشكل (46-4) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *A.costaricensis*

٤-منحني يوضح ذروة الامتصاص للزنك النانوي للراشح الفطري *Aspergillus flavus* الطول الموجي ٣٦٧ نانومتر أمتصاصية ٣.٩٨٩ وهذه يتوافق مع AL-Dhabi و Valan (٢٠١٨) (كان أعلى قدرة أمتصاص ٢٧٤ نانومتر .



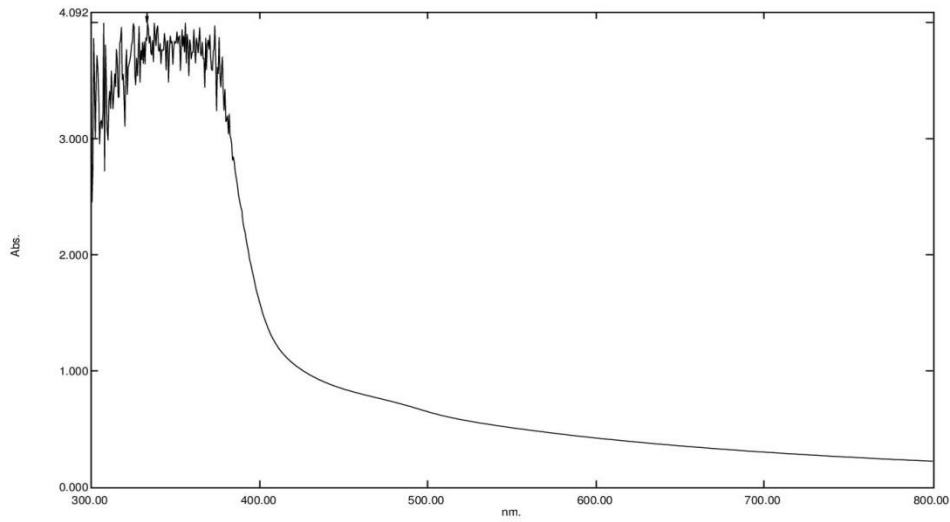
الشكل (47-4) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Aspergillus flavus*

٥- يوضح منحنى الطيف لراشح فطر *Aspergillus minisclerotigenes* أن أعلى طول موجي ٣٥٨ نانومتر وأعلى امتصاصية ٢.٦٩٥ وهذا يتوافق مع Issa (٢٠٢٢) وصل أعلى طول موجي ٣٧٩ نانومتر .



الشكل (48-4) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر
Aspergillus minisclerotigenes

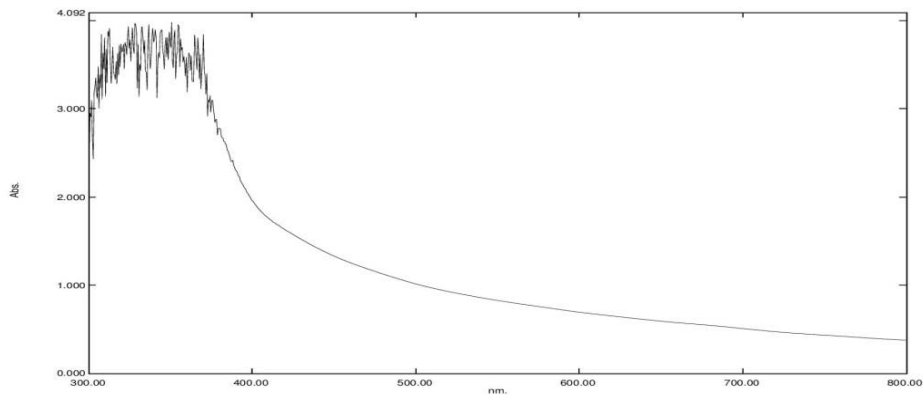
٦- يوضح المطياف أن ذروة الامتصاص للطول الموجي لأوكسيد الزنك النانوي تصل إلى ٣٣٣ نانومتر وأعلى امتصاصية ٤ للراشح الفطري *Aspergillus niger* وهذا يتوافق مع Abdelkader وآخرون (٢٠٢٢) وصلت ذروة الامتصاص ٣٨٠ نانومتر .



No.	P/V	Wavelength	Abs.	Description
1	●	333.50	4.000	

الشكل (4-49) مطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Aspergillus niger*

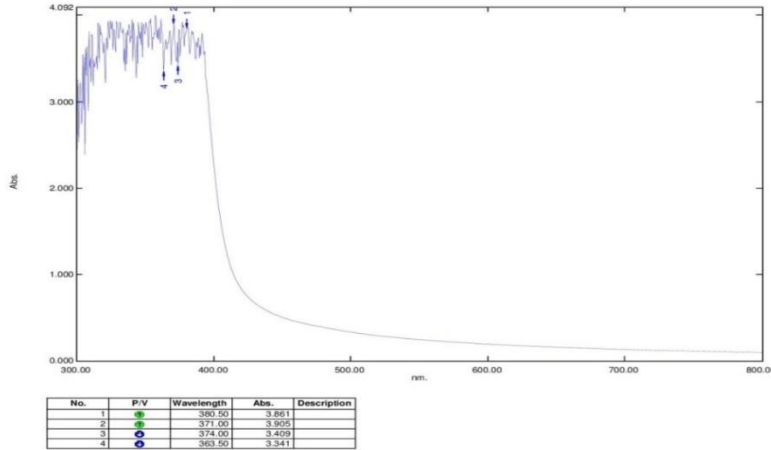
٧- يوضح المنحني للراشح الفطري للفطر *Aspergillus oryza* أعلى طول موجي ٣٠٠ نانومتر وأعلى أمتصاصية ٣. وهذا يتوافق مع EL-kahky وآخرون (٢٠١٩) يتراوح الطول الموجي بين ٢٠٠-٨٠٠ نانومتر .



No.	P/V	Wavelength	Abs.	Description
1	●	333.50	4.000	

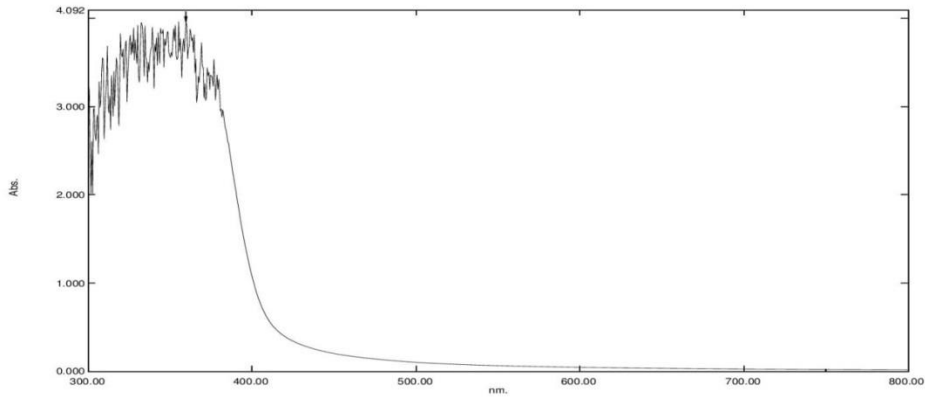
الشكل (4-50) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Aspergillus oryza*

٨- يوضح المطياف أن ذروة الأمتصاص لمنحني الطيف لراشح الفطر *Aspergillus piperis* وصل أعلى طول موجي ٣٨٠ نانومتر وأعلى أمتصاصية ٣.٨٦١. وهذا يتوافق مع Kalia وآخرون (٢٠٢١) تراوح الطول الموجي بين ١٩٠-٨٠٠ نانومتر .



الشكل (4-51) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Aspergillus piperis*

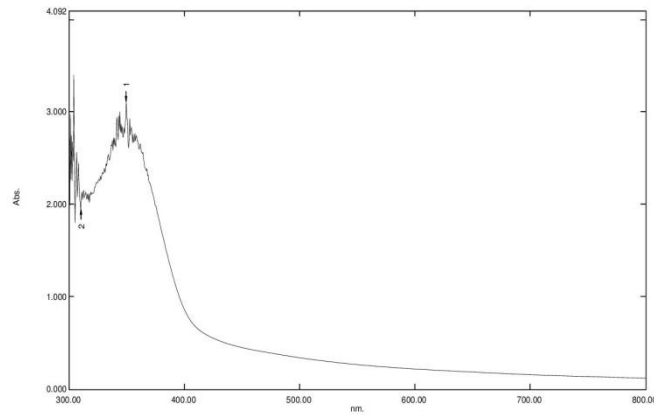
٩- يوضح منحني الطيف أعلى طول موجي للراشح الفطري *Aspergillus tubigenis* بلغت ٣٥٩ نانومتر وأعلى أمتصاصية ٣.٩٦١ وهذا يتوافق مع Hefny وآخرون (٢٠١٩) تراوح الطول الموجي بين ٢٠٠-٨٠٠ نانومتر .



No.	P/V	Wavelength	Abs.	Description
1	●	359.50	3.961	
2	●	750.00	0.016	

الشكل (4-52) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Aspergillus tubigensis*

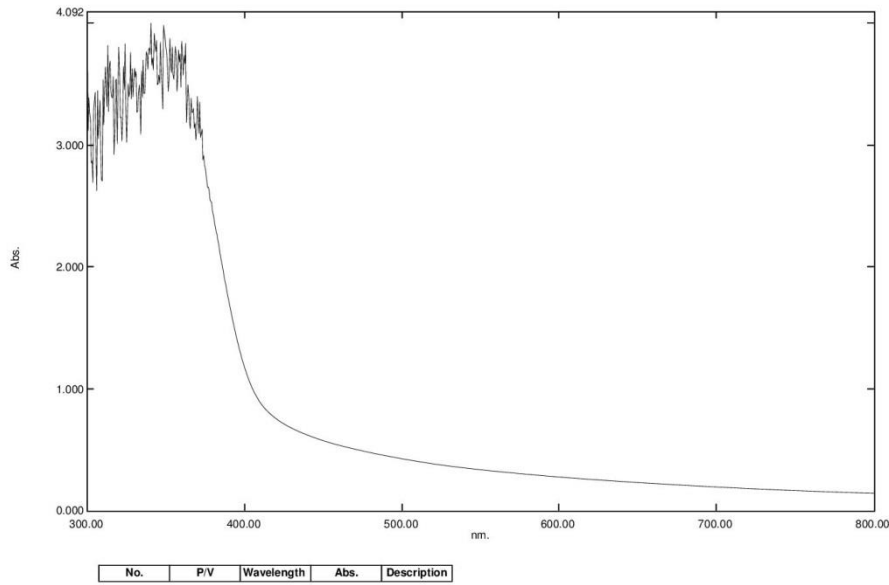
١٠- يوضح المنحني الطول الموجي للراشح الفطري *Epidermophyton floccosum* أعلى طول موجي ٣٤٩ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.١١٦ نانومتر وهذا يتوافق مع Moazeni وآخرون (٢٠١٢) وصل أعلى طول موجي ٤٤٢ نانومتر .



No.	P/V	Wavelength	Abs.	Description
1	●	349.50	3.116	
2	●	310.00	1.939	

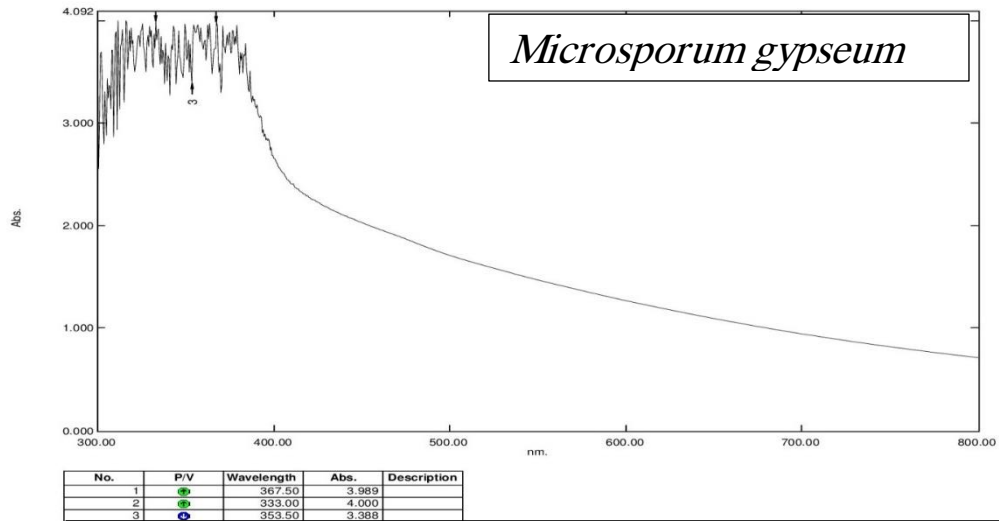
الشكل (4-53) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Epidermophyton floccosum*

١١- يوضح المنحني للراشح الفطري أعلى طول موجي للراشح الفطري *Microsporium canis* يتراوح بين ٣٠٠-٤٠٠ نانومتر وأعلى امتصاصية ٣.٢٣١ وهذا يتوافق مع Moazeni وآخرون (٢٠١٢) وصل أعلى طول موجي ٤٤٢ نانومتر .



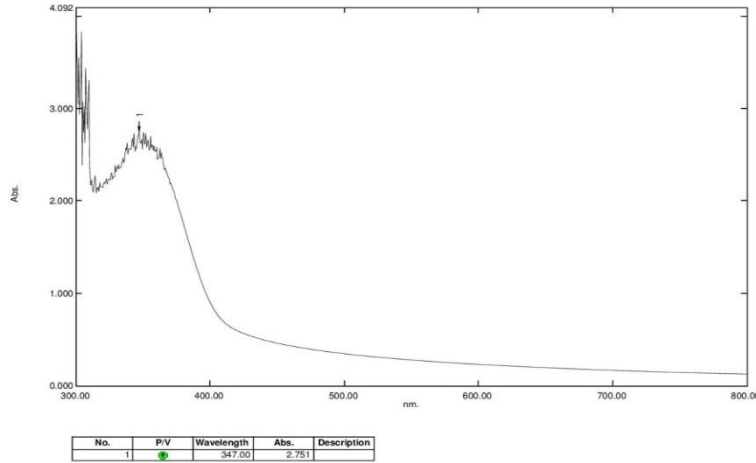
الشكل (54-4) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Microsporium canis*

١٢- أثبت المطياف أن ذروة الأمتصاص عند ٣٢٩ نانومتر للراشح الفطري *Microsporium gypseum* وأعلى أمتصاصية ٤ وهذا يتوافق مع Soudhari و Lutfana (٢٠١٩) كان الطول الموجي ٢٠٠-٨٠٠ نانومتر .



الشكل (55-4) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Microsporium gypseum*

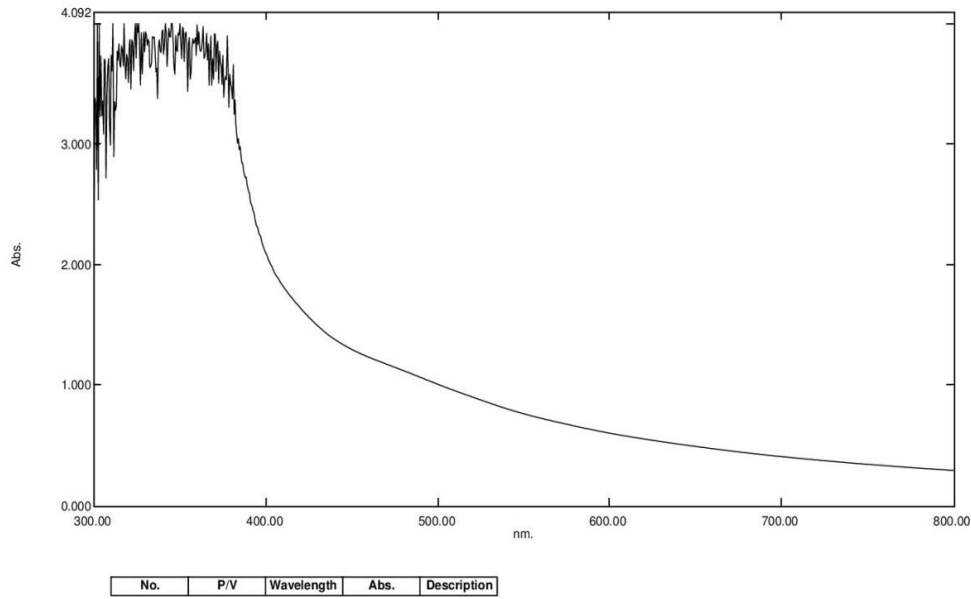
١٣- منحنى يوضح ذروة الامتصاص لأوكسيد الزنك النانوي من راسح الفطر *Trichophyton rubrum* وصل أعلى طول موجي ٣٤٧ نانومتر وأعلى امتصاصية ٢.٧٥١ وهذا يتوافق مع Moazeni وآخرون (٢٠١٢) وصل أعلى طول موجي ٤٤٢ نانومتر .



الشكل (4-56)المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراسح فطر

Trichophyton rubrum

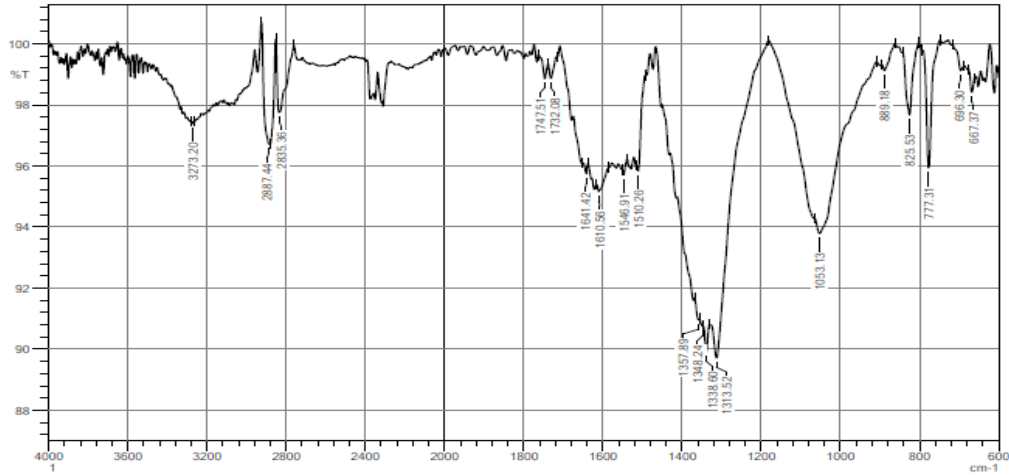
١٤- يوضح منحنى الطيف أعلى طول موجي للراسح الفطري *Rhizopus americanus* بلغ ٤٠٢ نانومتر وأعلى امتصاصية ٢ وهذا يتوافق مع Husen و Siddiqi (٢٠١٦) وصل أعلى طول موجي ٤٢٠ نانومتر .



الشكل (4-57) المطياف أعلى طول موجي لأوكسيد الزنك النانوي لراشح فطر *Rhizopus americanus*

٤-٢-٤ مطياف الأشعة تحت الحمراء (FTIR) فطر *Microsporium gypsym* عن وجود عشرة قمم ١-الفضة النانوية :-

a. كشف طيف الأشعة الحمراء لراشح فطر *Microsporium gypsym* عن وجود عشرة قمم
١٦٤١.٤٢، ١٥٤٦.٩١، ١٣٥٧.٨٩ ، ١٠٥٣.١٣ ، ٨٨٩.١٨ ، ٧٧٧.٣١، ٦٩٦.٣٠
١٧٤٧.٥١، ٢٨٨٧.٤٤، ٣٢٧٣.٢٠ كما موضح في الشكل (٤-٥٨) إلى وجود مجموعة
C-H أما القمة ٣٢٧٣.٢٠ تدل على وجود أصرة O-H

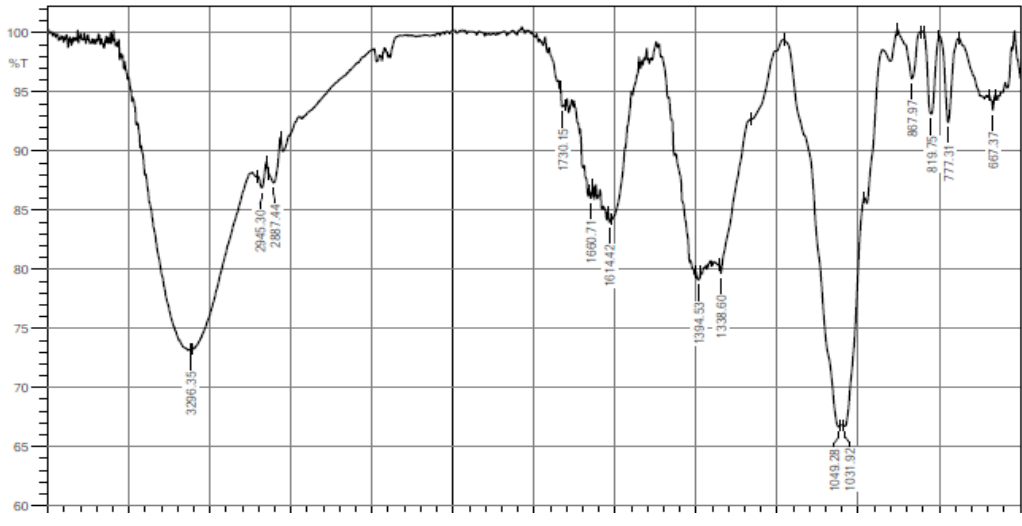


الشكل (58-4) طيف الأشعة تحت الحمراء لجسيمات الفضة النانوية للفطر *Microsporium gypsum*

b. راشح الفطر *Aspergillus flavus* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود تسعة قمم

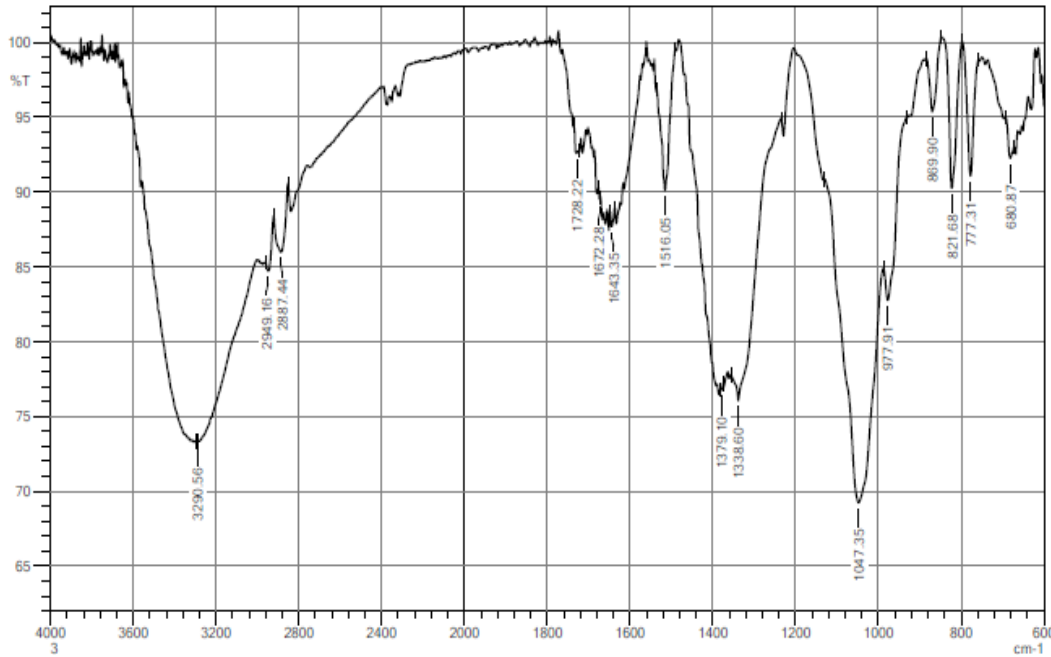
١٧٣٠.١٥، ١٦٦٠.٧١، ١٣٩٤.٥٣، ١٠٤٩.٢٨، ٨٨٧.٩٧، ٧٧٧.٣١، ٦٦٧.٣٧

٢٩٤٥.٣٠، ٣٢٩٦.٣٥ سم-١ كما موضح في الشكل (٤-٥٩)، القمة ٦٦٧.٣٧ تشير إلى أصرة أروماتية C-H أما القمة ٧٧٧.٣١ تشير إلى الأصرة C-H أما القمة ٨٨٧.٩٧ تشير إلى الكين C=C أما القمة ١٠٤٩.٢٨ تشير إلى أصرة C-N تمثل أحماض أمينية أروماتية ألفتية أما القمة ١٣٩٤.٥٣ تشير إلى مجموعة الكربونيل C=O أما القمة ١٦٦٠.٧١ تشير إلى أميدات أحادية وثنائية N-H أما القمة ١٧٣٠.١٥ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٩٤٥.٣٠ تشير إلى مجموعة C-H والقمة ٣٢٩٦.٣٥ تشير إلى أصرة O-H.



الشكل (59-4) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus flavus*

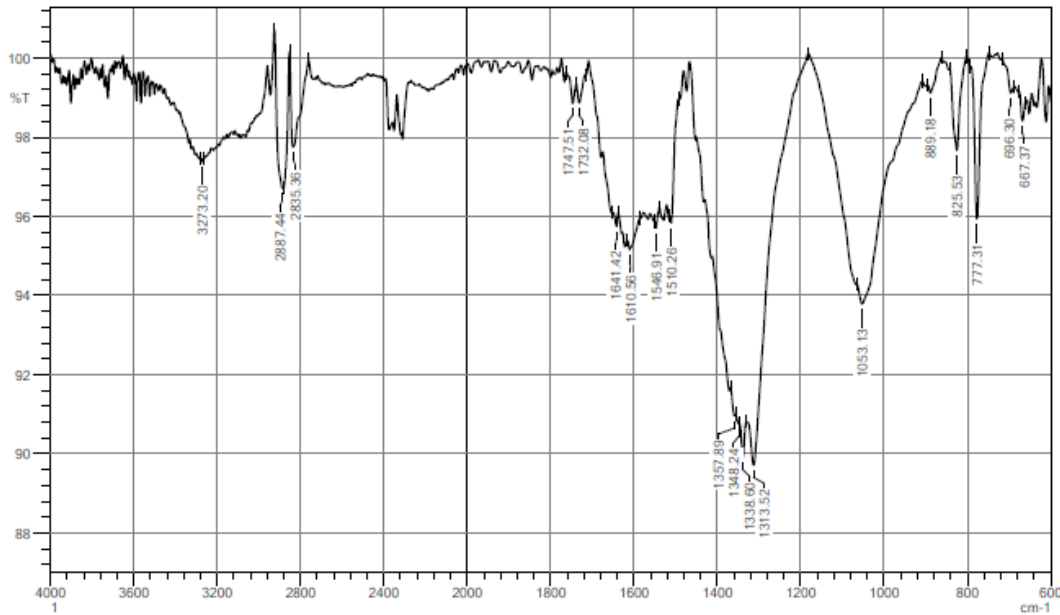
c. راشح الفطر *Aspergillus welwitschiae*: كشف طيف الأشعة الحمراء أن راشح الفطر يحتوي على أحد عشر قمة ٦٨٠.٨٧، ٧٧٧.٣١، ٨٦٩.٩٠، ٩٧٧.٩١، ١٠٤٧.٣٥، ١٣٧٩.١٠، ١٥١٦.٠٥، ١٦٧٢.٢٨، ١٧٢٨.٢٢، ٢٩٤٩.١٦، ٣٢٩٠.٥٦ كما موضح في الشكل (٤ - ٦٠) أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) القمة ١٥١٦.٠٥ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين، القمة ١٦٧٢.٢٨ تشير إلى الأصرة C=O- وهي أمين أولي وثنوي أما القمة ١٧٢٨.٢٢ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٩٤٩.١٦ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٢٩٠.٥٦ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



الشكل (4-60) طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus welwitschiae*

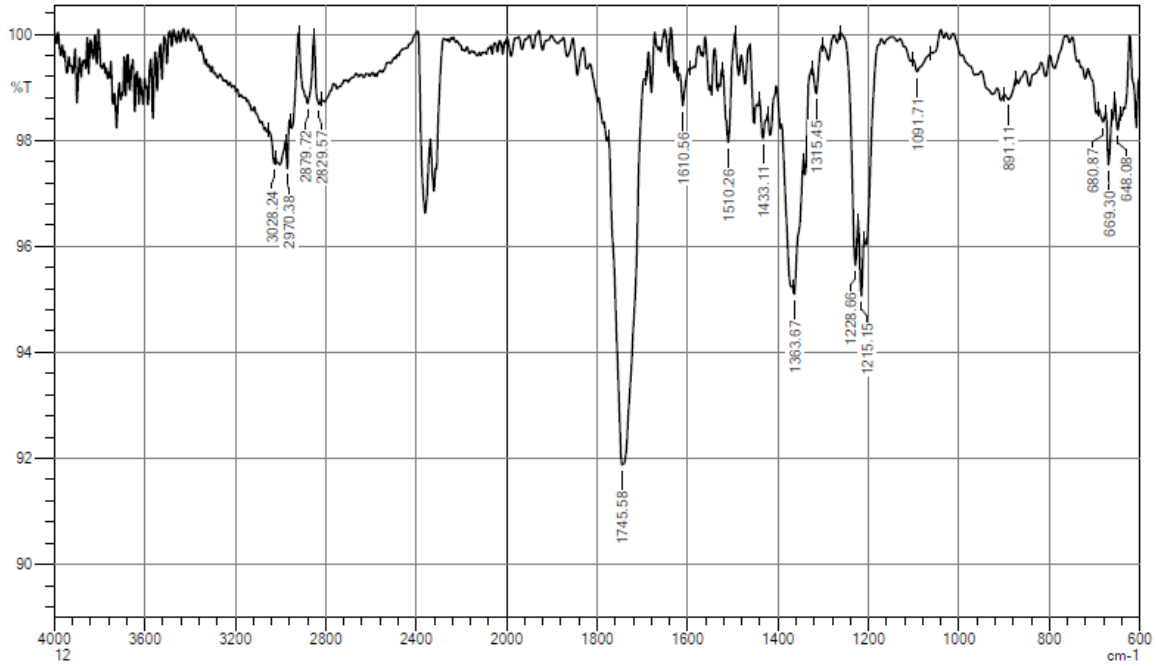
d. راشح الفطر *Trichophyton rubrum* كشف مطياف الأشعة الحمراء أن راشح الفطر يحتوي على عشرة قمم ٦٩٦.٣٠ ، ٧٧٧.٣١ ، ٨٨٩.١٨ ، ١٠٥٣.١٣ ، ١٣٥٧.٨٩ ، ١٥٤٦.٩١ ، ١٦٤١.٤٢ ، ١٧٤٧.٥١ ، ٢٨٨٧.٤٤ ، ٣٢٧٣.٢٠ كما موضح في الشكل (٦١).

(٤- القمة ٦٩٦.٣٠ سم^{-١} تشير إلى أصرة أروماتية C-H (أصرة قوية) أما القمة ٧٧٧.٣١ تشير إلى الأصرة C-H (أصرة قوية) أما القمة ٨٨٩.١٨ تشير إلى ألكين C=C (أصرة قوية) ، القمة ١٠٥٣.١٣ تشير إلى وجود أصرة C-N تمثل أحماض أمينية أروماتية وألفاتية أما القمة ١٣٥٧.٨٩ تشير إلى مجموعة الكربونيل C=O أو مجموعة C-N وتعد إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات ، أما القمتان ١٥٤٦.٩١ ، ١٦٤١.٤٢ تدل على وجود أميدات أحادية وأميدات ثنائية N-H ، أما القمة ١٧٤٧.٥١ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٨٨٧.٤٤ تشير إلى وجود مجموعة C-H أما القمة ٣٢٧٣.٢٠ تدل على وجود أصرة O-H.



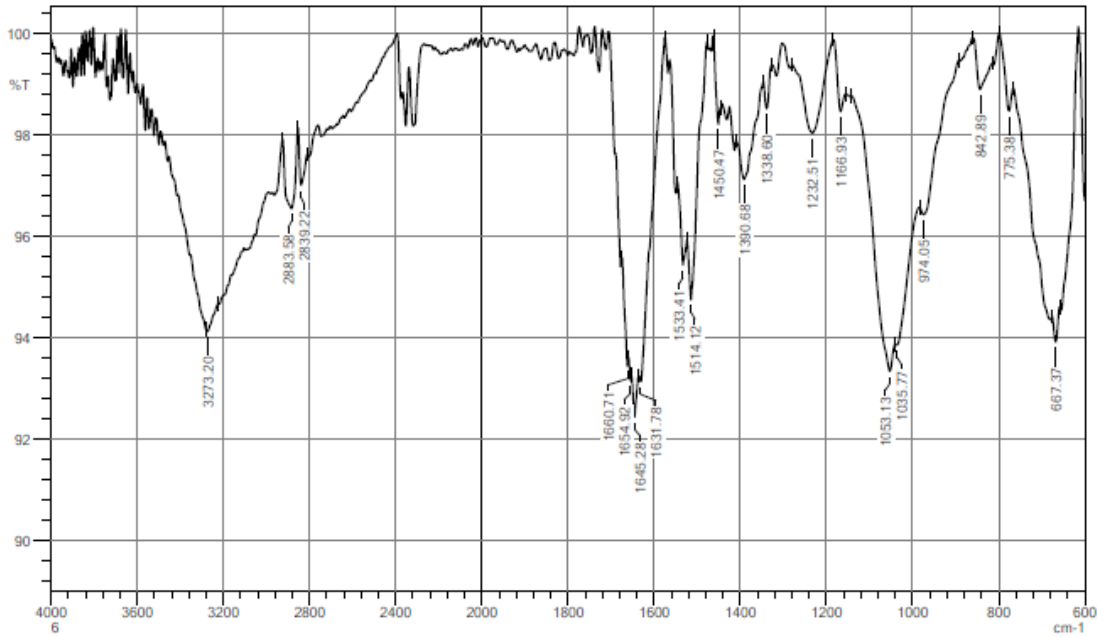
الشكل (4- 61) طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Trichophyton rubrum*

e. رشح الفطر *Aspergillus niger* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود أحد عشر قمة ، ٦٨٠.٨٧ ، ٨٩١.١١ ، ١٠٩١.٧١ ، ١٢٢٨.٦٧ ، ١٣٦٣.٦٧ ، ١٤٣٣.١١ ، ١٥١٠.٢٦ ، ١٦١٠.٥٦ ، ١٧٤٥.٥٨ ، ٢٩٧٠.٣٨ ، ٣٠٢٨.٢٤ كما موضح في الشكل (٤-٦٢) ، أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) القمة ١٥١٠.٢٦ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ، القمة ١٦١٠.٥٦ تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنائي أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٩٧٠.٣٨ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٠٢٨.٢٤ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



الشكل (4-62) يوضح طيف الاشعة الحمراء للفطر *Aspergillus niger*

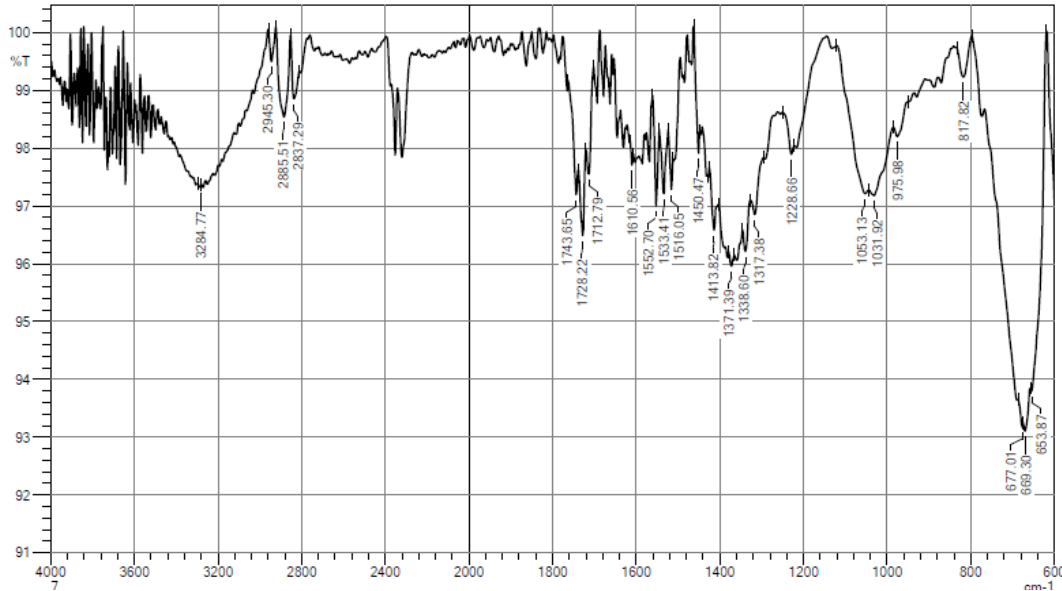
f. راشح الفطر *Aspergillus piperis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود ثلاثة عشر قمة ٦٦٧.٣٧ ، ٧٧٥.٣٨ ، ٨٤٢.٨٩ ، ٩٧٤.٠٥ ، ١١٦٦.٩٣ ، ١٢٣٢.٥١ ، ١٣٩٠.٦٨ ، ١٤٥٠.٤٧ ، ١٥٣٣.٤١ ، ١٦٦٠.٧١ ، ٢٨٨٣.٥٨ ، ٣٢٧٣.٢٠ كما موضح في الشكل (٤-٦٣). أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) القمة ١٥٣٣.٤١ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ، القمة ١٦٦٠.٧١ تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنوي أما القمة ٢٨٨٣.٥٨ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٢٧٣.٢٠ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



الشكل (4-63) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus piperis*

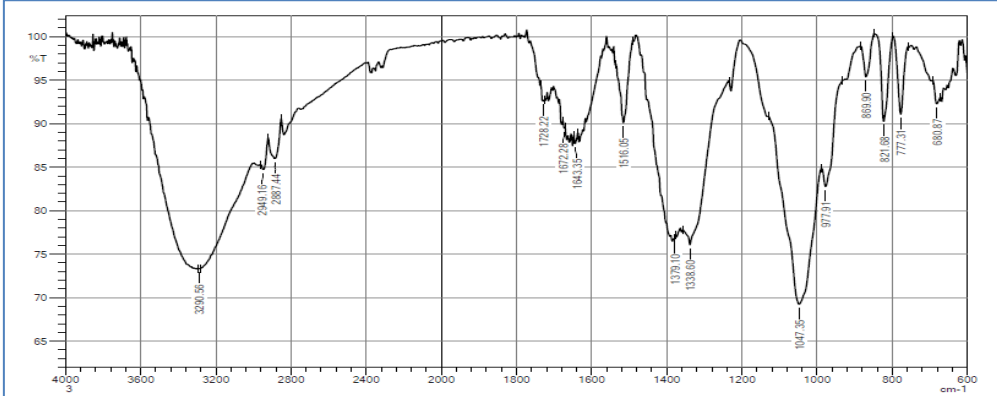
g. راشح فطر *Aspergillus brasiliensis* :- كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود اثنا عشر قمة ٦٧٧.٠١ ، ٨١٧.٨٢ ، ٩٧٥.٩٨ ، ١٠٥٣.١٣ ، ١٢٢٨.٦٦ ، ١٣٧١.٣٩ ، ١٤٥٠.٤٧ ، ١٥٥٢.٧٠ ، ١٦١٠.٥٦ ، ١٧٤٣.٦٥ ، ٢٩٤٥.٣٠ ، ٣٢٨٤.٧٧ كما موضح في الشكل (٤-٦٤). أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana

(٢٠١٨) ، القمة ١٥٥٢.٧٠ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ، القمة ١٦١٠.٥٦ تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنائي أما القمة ١٧٤٣.٦٥ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) ، أما القمة ٢٩٤٥.٣٠ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٢٧٣.٢٠ تشير إلى وجود الأصرة O-H .



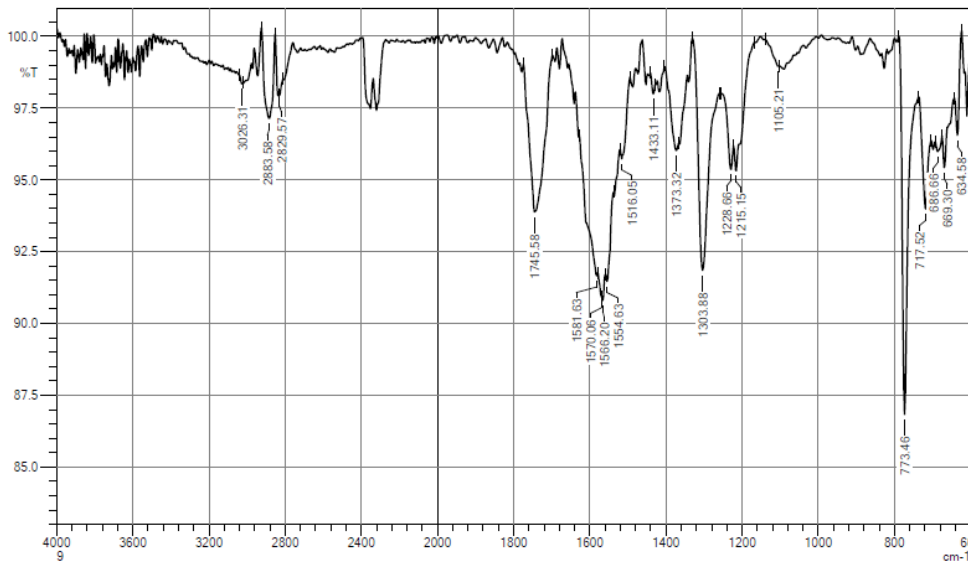
الشكل (64-4) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *A. brasiliensis*

h. راشح الفطر *Aspergillus minisclerotigenes* :- :كشف طيف الأشعة الحمراء أن راشح الفطر يحتوي على أحد عشر قمة ٦٨٠.٨٧ ، ٧٧٧.٣١ ، ٨٦٩.٩٠ ، ٩٧٧.٩١ ، ٣٢٩٠.٥٦ ، ٢٩٤٩.١٦ ، ١٧٢٨.٢٢ ، ١٦٧٢.٢٨ ، ١٥١٦.٠٥ ، ١٣٧٩.١٠ ، ١٠٤٧.٣٥ كما موضح في الشكل (٤-٦٥). أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O- أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Viana و Sampaio (٢٠١٨) القمة ١٥١٦.٠٥ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ، القمة ١٦٧٢.٢٨ تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنائي أما القمة ١٧٢٨.٢٢ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٩٤٩.١٦ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٢٩٠.٥٦ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



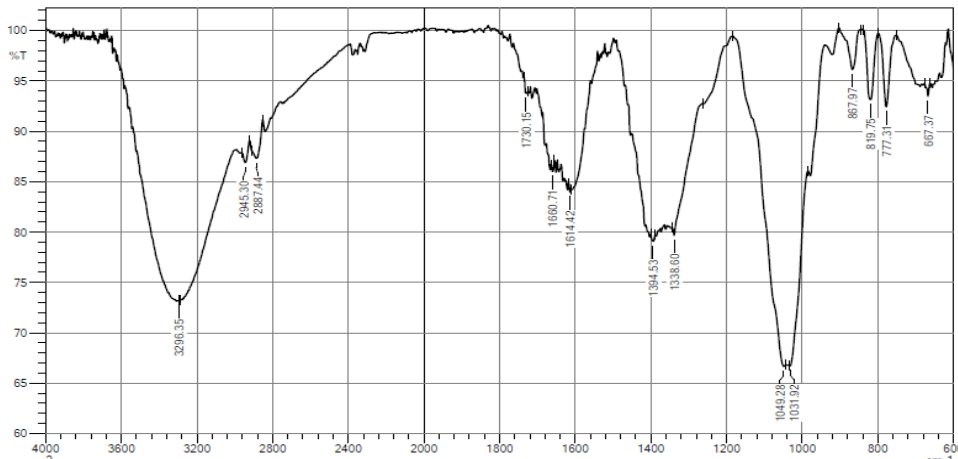
الشكل (4-6) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *A. minisclerotigenes*

i. رشح فطر *Aspergillus oryza* كشف طيف الأشعة الحمراء أن وجود عشرة قمم ٦٠، ٦٨٦.٦٠، ٧٧٣.٤٦، ١١٠٥.٢١، ١٢٢٨.٦٦، ١٣٧٣.٣٢، ١٤٣٣.١١، ١٥٨١.٦٣، ١٧٤٥.٥٨، ٢٨٨٣.٥٨، ٣٠٢٦.٣١ كما موضح في الشكل (٤-٦٦)، أن القمم التي تظهر بحدود (٦٠٠-١٤٠٠) تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O- أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) القمة ١٥٨١.٦٣ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ، أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى الأصرة C=O (الدهايد) أما القمة ٢٨٨٣.٥٨ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٠٢٦.٣١ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



الشكل (4-6) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *A. oryza*

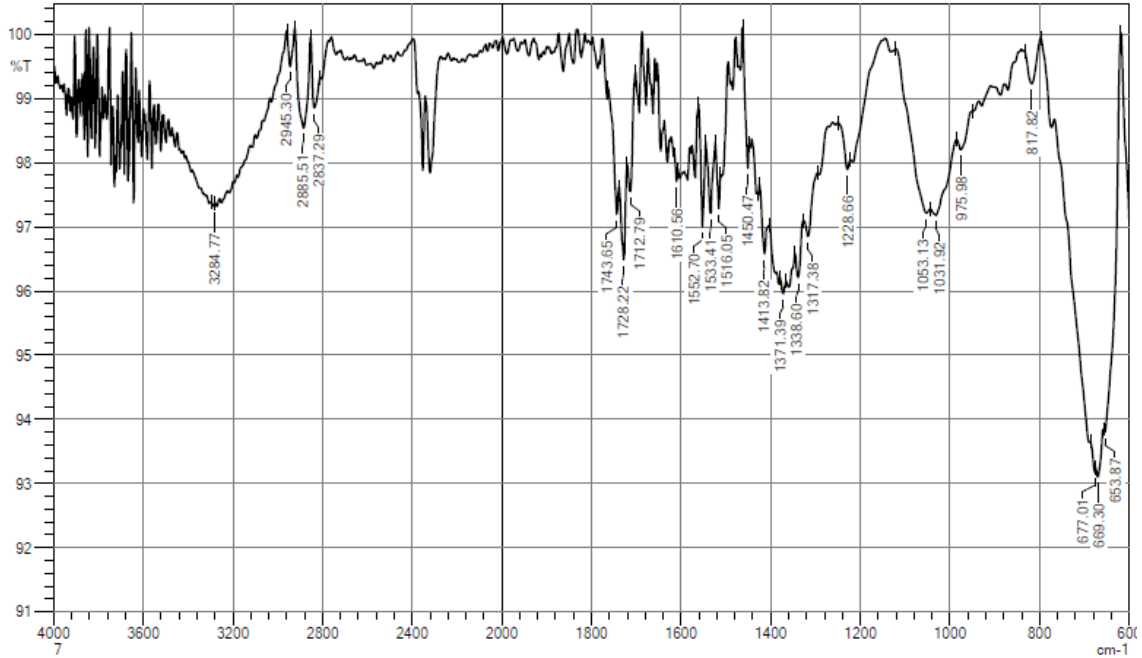
ج. راسح فطر *Rhizopus americanus* :- كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود تسعة قمم ٦٦٧.٣٧، ٧٧٧.٣١، ٨٨٧.٩٧، ١٠٤٩.٢٨، ١٣٩٤.٥٣، ١٦٦٠.٧١، ١٧٣٠.١٥، ٢٩٤٥.٣٠، ٣٢٩٦.٣٥ سم -١ كما موضح في الشكل (٤-٦٧). القمة ٦٦٧.٣٧ تشير إلى أصرة أروماتية C-H أما القمة ٧٧٧.٣١ تشير إلى الأصرة C-H أما القمة ٨٨٧.٩٧ تشير إلى ألكين C=C أما القمة ١٠٤٩.٢٨ تشير إلى أصرة C-N تمثل أحماض أمينية أروماتية ألفتية أما القمة ١٣٩٤.٥٣ تشير إلى مجموعة الكربونيل -C=O أما القمة ١٦٦٠.٧١ تشير إلى أميدات أحادية وثنائية N-H أما القمة ١٧٣٠.١٥ تشير إلى الأصرة C=O (الدهايد) أما القمة ٢٩٤٥.٣٠ تشير إلى مجموعة C-H والقمة ٣٢٩٦.٣٥ تشير إلى أصرة O-H.



الشكل (4-٦) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراسح الفطر *A. americanus*

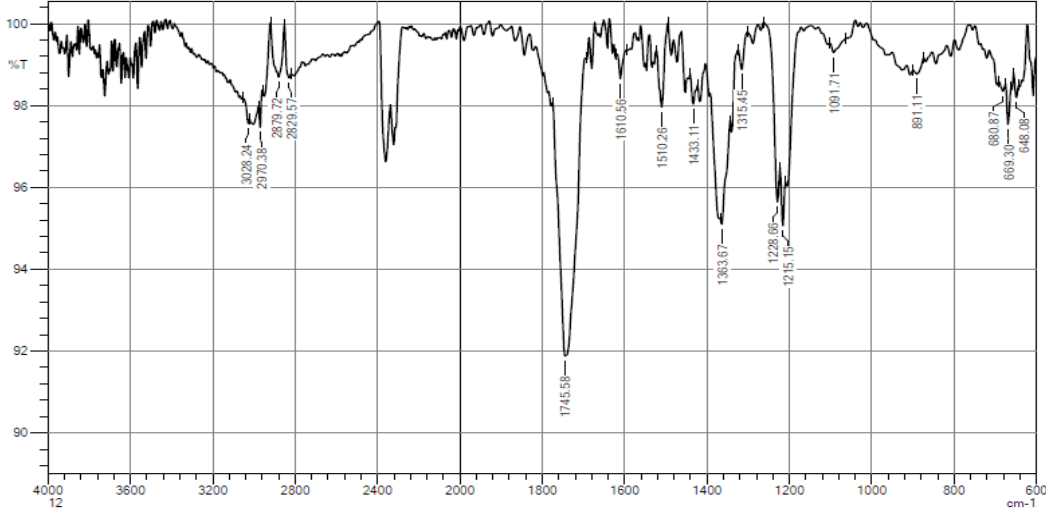
ك. راسح الفطر *Aspergillus costaricensis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود اثنا عشر قمة ٦٧٧.٠١، ٨١٧.٨٢، ٩٧٥.٩٨، ١٠٥٣.١٣، ١٢٢٨.٦٦، ١٣٧١.٣٩، ١٤٥٠.٤٧، ١٥٥٢.٧٠، ١٦١٠.٥٦، ١٧٤٣.٦٥، ٢٩٤٥.٣٠، ٣٢٨٤.٧٧ كما موضح في الشكل (٤-٦٨)، أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O- أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) القمة ١٥٥٢.٧٠ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين، القمة ١٦١٠.٥٦ تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنائي

أما القمة ١٧٤٣.٦٥ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٩٤٥.٣٠ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٢٧٣.٢٠ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



الشكل (4-68) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus costaricensis*

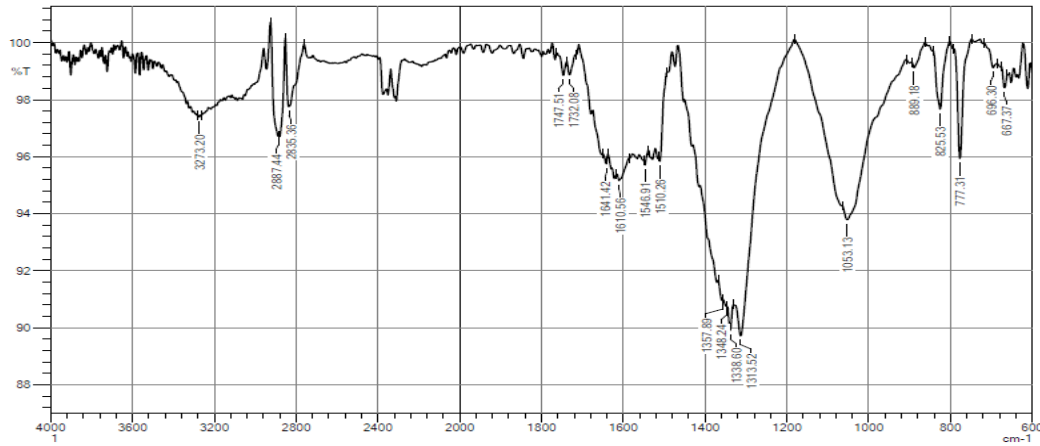
1. رشح فطر *Aspergillus tubigenis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود أحد عشر قمة ٦٨٠.٨٧ ، ٨٩١.١١ ، ١٠٩١.٧١ ، ١٢٢٨.٦٧ ، ١٣٦٣.٦٧ ، ١٤٣٣.١١ ، ١٥١٠.٢٦ ، ١٦١٠.٥٦ ، ١٧٤٥.٥٨ ، ٢٩٧٠.٣٨ ، ٣٠٢٨.٢٤ كما موضح في الشكل (٤-٦٩). أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O أو مجموعة C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) ، القمة ١٥١٠.٢٦ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ، القمة ١٦١٠.٥٦ تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنائي أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٩٧٠.٣٨ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة ٣٠٢٨.٢٤ تشير إلى وجود الأصرة O-H.



الشكل (4-69) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus tubigensis*

m. راسح فطر *Microsprum canis* كشف مطياف الأشعة الحمراء أن راسح الفطر يحتوي على عشرة قمم ٦٩٦.٣٠، ٧٧٧.٣١، ٨٨٩.١٨، ١٠٥٣.١٣، ١٣٥٧.٨٩، ١٥٤٦.٩١، ١٦٤١.٤٢، ١٧٤٧.٥١، ٢٨٨٧.٤٤، ٣٢٧٣.٢٠ كما موضح في الشكل (٤-٧٠)، القمة ٦٩٦.٣٠ سم-١ تشير إلى أصرة أروماتية C-H (أصرة قوية) أما القمة ٧٧٧.٣١ تشير إلى الأصرة C-H (أصرة قوية) أما القمة ٨٨٩.١٨ تشير إلى ألكين C=C (أصرة قوية)، القمة ١٠٥٣.١٣ تشير إلى وجود أصرة C-N تمثل أحماض أمينية أروماتية وألفاتية أما القمة ١٣٥٧.٨٩ تشير إلى مجموعة الكربونيل C=O أو مجموعة C-N وتعد إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات، أما القمتان ١٥٤٦.٩١، ١٦٤١.٤٢ تدل على وجود أميدات أحادية وأميدات ثنائية N-H، أما القمة ١٧٤٧.٥١ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) أما القمة ٢٨٨٧.٤٤ تشير إلى وجود مجموعة C-H أما القمة ٣٢٧٣.٢٠ تدل على وجود أصرة O-

H

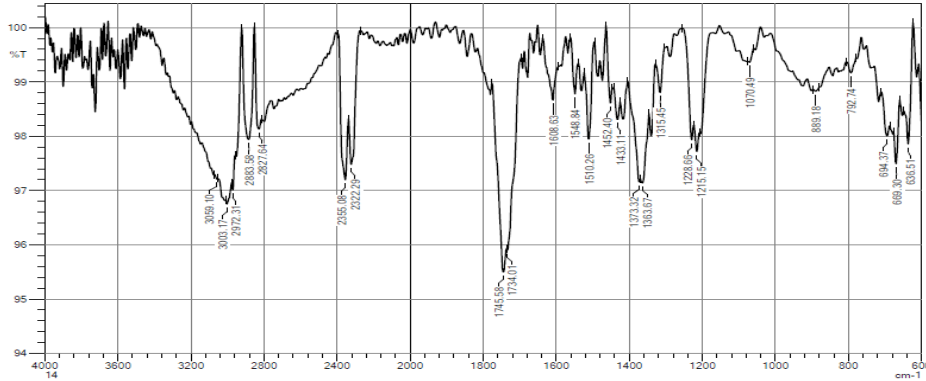


الشكل (4-70) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر *Microsprum canis*

n. راسح الفطر *Epidermophyton floccosum* كشف المطياف عن وجود اثنا عشر قمة
 ١٤٥٢.٤٠ ، ١٣٧٣.٣٢ ، ١٢٢٨.٦٦ ، ١٠٧٠.٤٩ ، ٨٨٩.١٨ ، ٧٩٢.٧٤ ، ٦٩٤.٣٧
 ١٥٤٨.٨٤ ، ١٦٠٨.٦٣ ، ١٧٤٥.٥٨ ، ٢٩٧٢.٣١ ، ٣٠٥٩.١٠ كما موضح في الشكل (٤-٧)
 (٧)

أن القمم التي تظهر بحدود ٦٠٠-١٤٠٠ تشير إلى مجاميع الكربوكسيل C-O- أو مجموعة
 C-N وهي إمتداد للأواصر الأمايدية في البروتينات Sampaio و Viana (٢٠١٨) القمة
 ١٥٤٨.٨٤ تشير إلى مجاميع Nitriies group وهي أحماض عضوية التي تحتوي على
 الأصرة C=N- التي تشير إلى رابطة ثلاثية بين الكربون والنتروجين ،القمة ١٦٠٨.٦٣
 تشير إلى الأصرة C-O- و C=C- وهي أمين أولي وثنائي أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى
 الأصرة C=O (الدهايد) أما القمة ٢٩٧٢.٣١ تشير إلى مجموعة الكالين C-H بينما القمة
 ٣٠٥٩.١٠ تشير إلى وجود الأصرة O-H. يمكن القول أن هذه الأميدات والمجاميع الفعالة
 والأحماض الأمينية كالكحولات والفينولات تعد دليل على أن الفطريات تفرز مجموعة من
 البروتينات والإنزيمات التي تلعب دورا مهما في عمليات الإختزال وعامل أستقرار لجسيمات
 الفضة النانوية وذلك من خلال أرتباطها بمجاميع الأمينات أو ببقايا السستين (حامض أميني)
 أو من خلال التفاعلات الألكتروستاتيكية بين الشحنات السالبة لمجموعة الكربوكسيل
 والشحنات الموجبة لجسيمات الفضة النانوية وهذا ما أشار اليه Singh وآخرون (٢٠١٤) و
 Ammar El-Desouky (٢٠١٦) و Gudikandula وآخرون (٢٠١٧) أذ أن
 وجود هذه البروتينات في وسط التفاعل يعد عامل إختزال وطبقة واقية لجسيمات الفضة وهذه
 البروتينات بدورها تمنع من تكتل جسيمات الفضة في وسط التفاعل وتكون مسؤولة عن

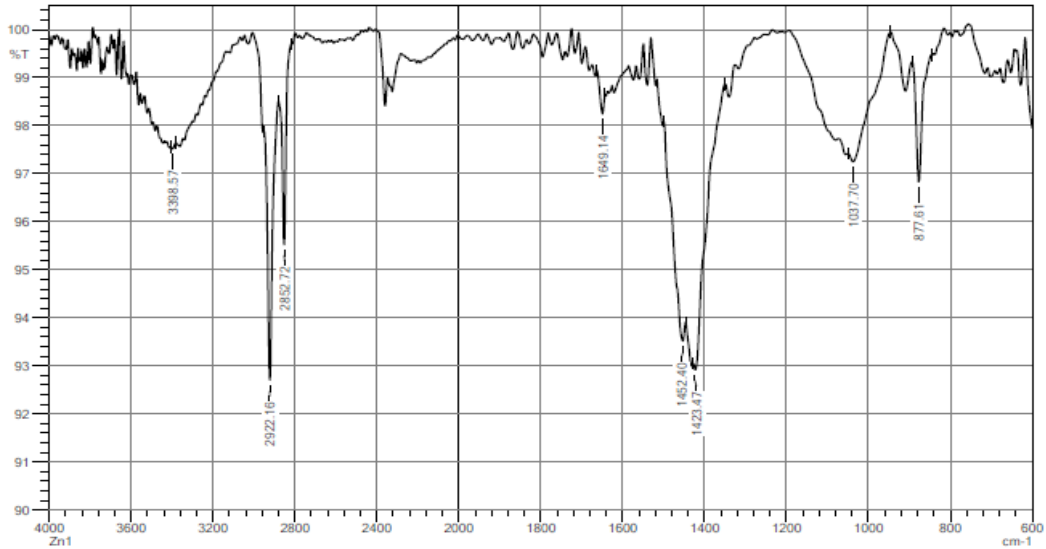
الأستقرارية العالية لجسيمات الفضة وتمتلك ميزة في تحضير الجسيمات الفضية النانوية إذ تكون فعالة وآمنة وغير سامة (AbedIRahim وأخرون، ٢٠١٧)



الشكل (4-71) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح فطر *Epidermophyton floccosum*

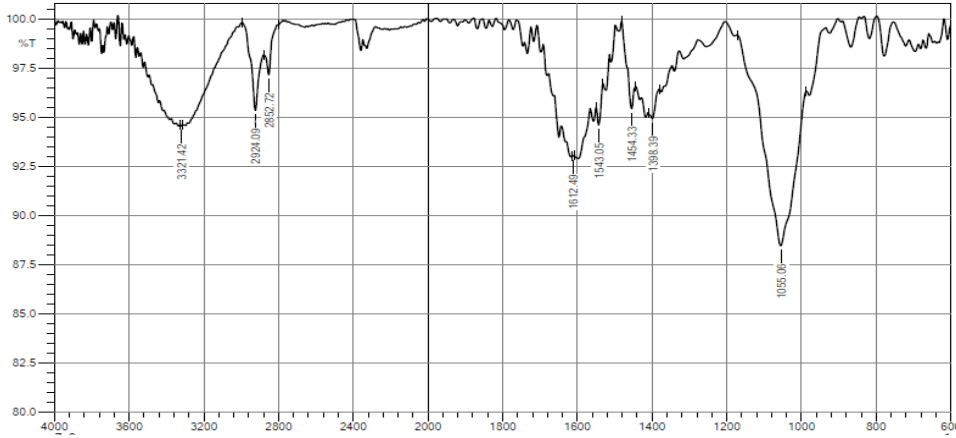
٢- الزنك

a. راسح الفطر *Microsporium gypsym* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود ستة قمم ٨٧٧.٦١ ، ١٠٣٧.٧٠ ، ١٤٥٢.٤٠ ، ١٦٤٩.١٤ ، ٢٩٢٢.١٦ ، ٣٣٩٨.٥٧ كما موضح في الشكل (٤-٧٢) تشير القمة ٨٧٧.٦١ إلى وجود الأصرة C=C (الكين) أما القمة ١٠٣٧.٧٠ تشير إلى الأصرة C=O أمايد أولي أما القمة ١٤٥٢.٤٠ تشير إلى الأصرة C-F fluororo compound أما القمة ١٦٤٩.١٤ تشير إلى الأصرة C=N مجموعة أمين oxime أما القمة ٢٩٢٢.١٦ تشير إلى الأصرة C-N aromatic (amin) أما القمة ٣٣٩٨.٥٧ تشير إلى الأصرة O-H (كحولات).



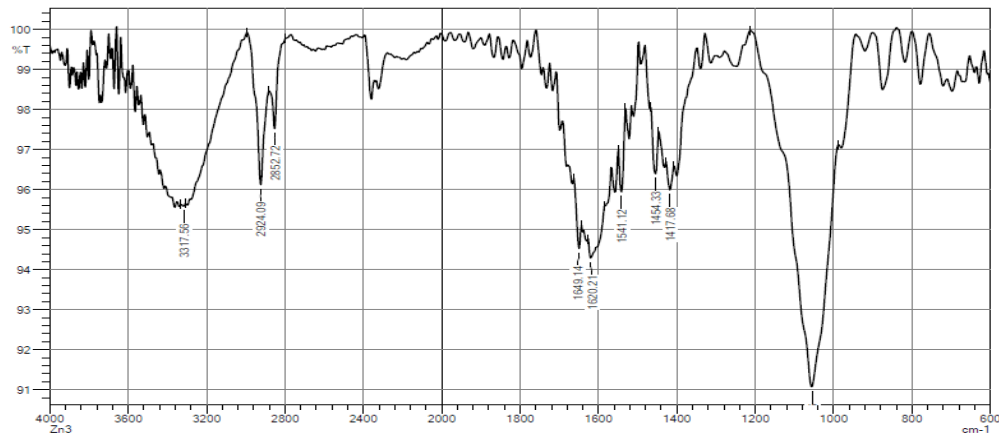
الشكل (4-72) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Microsporium gypsym*

b. راشح الفطر *Aspergillus flavus* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود سبعة قمم ، ٢٩٢٤.٠٩ ، ١٦١٢.٤٩ ، ١٥٤٣.٠٥ ، ١٤٥٤.٣٣ ، ١٣٩٨.٣٩ ، ١٠٥٥.٠٦ ، ٣٣٢١.٤٢ كما موضح في الشكل (٤-٧٣). تشير القمة ١٠٥٥.٠٦ إلى الأصرة S=O (sulfonic acid) أما القمة ١٣٩٨.٣٩ تشير إلى الأصرة S=O مركب sulfate ، أما القمة ١٤٥٤.٣٣ تشير إلى الأصرة C-H (مجموعة المثليل) ، أما القمة ١٥٤٣.٠٥ تشير إلى الأصرة C=C (cyclic alkene) ، أما القمة ١٦١٢.٤٩ تشير إلى الأصرة C=C (a,B-unsaturated ketone) ، أما القمة ٢٩٢٤.٠٩ تشير إلى الأصرة N-H (amine salt) ، أما القمة ٣٣٢١.٤٢ تشير إلى الأصرة O-H (كحول) (أرتباط بين الجزيئات).



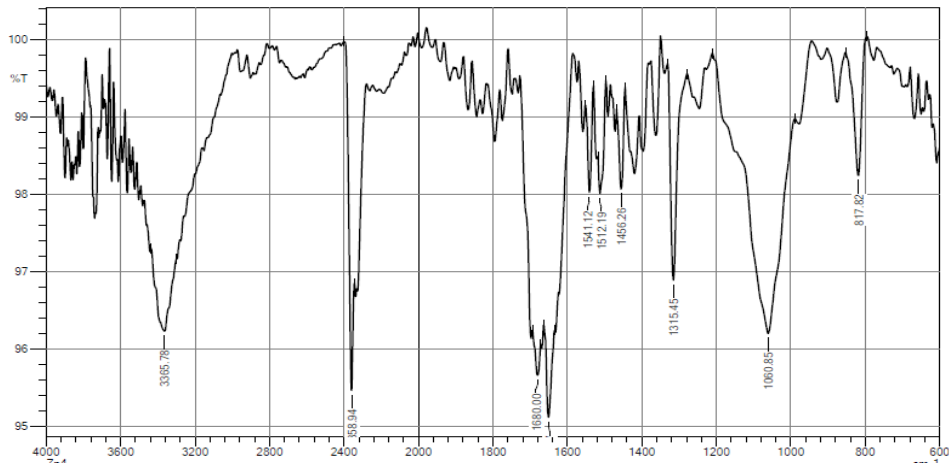
الشكل (4-73) يوضح طيف الأشعة الحمراء للفطر *Aspergillus flavus*

c. راسح الفطر *Aspergillus welwitschiae* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود خمسة قمم ٣٣١٧.٥٦ ، ٢٩٢٤.٠٩ ، ١٦٤٩.١٤ ، ١٥٤١.١٢ ، ١٤٥٤.٣٣ كما موضح في الشكل (٤-٧٤) ، تشير القمة ١٤٥٤.٣٣ إلى وجود الأصرة C-H (مجموعة المثيل) ، أما القمم الممتدة ما بين ١٥٠٠-١٧٠٠ سم^{-١} تمثل مجموعات وظيفية لأصرة C=C (cyclic alkene) وكذلك Ketone ، أما القمة ٢٩٢٤.٠٩ تشير إلى الأصرة O-H (كحول) (أرتباط بين الجزيئات) N-H (amine salt) ، أما القمة ٣٣١٧.٥٦ تشير إلى الأصرة O-H (كحول)



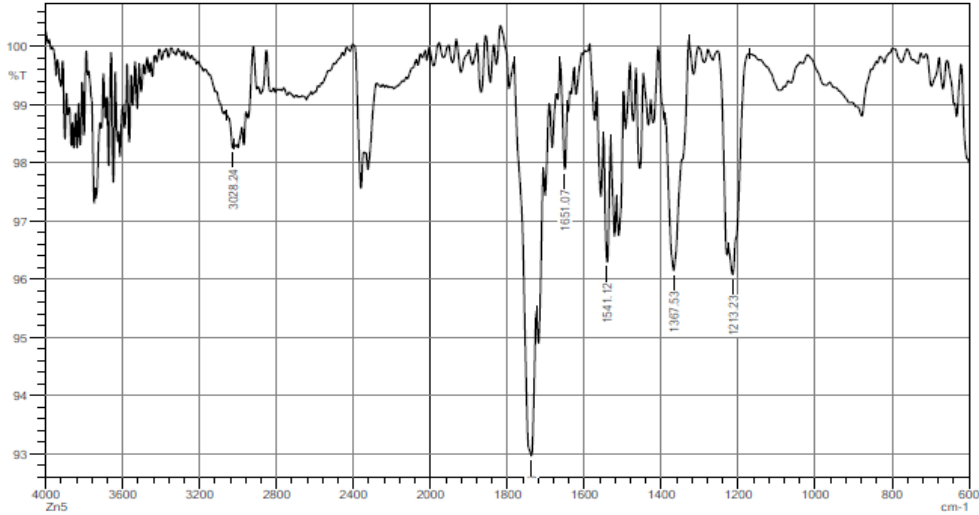
الشكل (4-74) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراسح الفطر *Aspergillus welwitschiae*

d. راشح الفطر *Trichophyton rubrum* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود سبعة قمم ٨١٧.٨٢ ، ١٠٦٠.٨٥ ، ١٣١٥.٤٥ ، ١٤٦٥.٢٦ ، ١٥٤١.١٢ ، ١٦٨٠.٠٠ ، ٣٣٦٥.٧٨ ، كما موضح في الشكل (٤-٧٥). تشير القمة ٨١٧.٨٢ إلى الأصرة C=C (ألكين) ، أما القمة ١٠٦٠.٨٥ تشير إلى الأصرة S=O (sulfoxide) ، أما القمم بين ١٣٠٠-١٤٠٠ تشير إلى الأصرة الكربوكسيلية H-O (أحماض كربوكسيلية) ، أما القمة ١٥٤١.١٢ تشير إلى الأصرة N-O ، أما القمة ١٦٨٠.٠٠ تشير إلى الأصرة C=C (ألكين) ، أما القمة ٣٣٦٥.٧٨ تشير إلى الأصرة O-H (كحول).



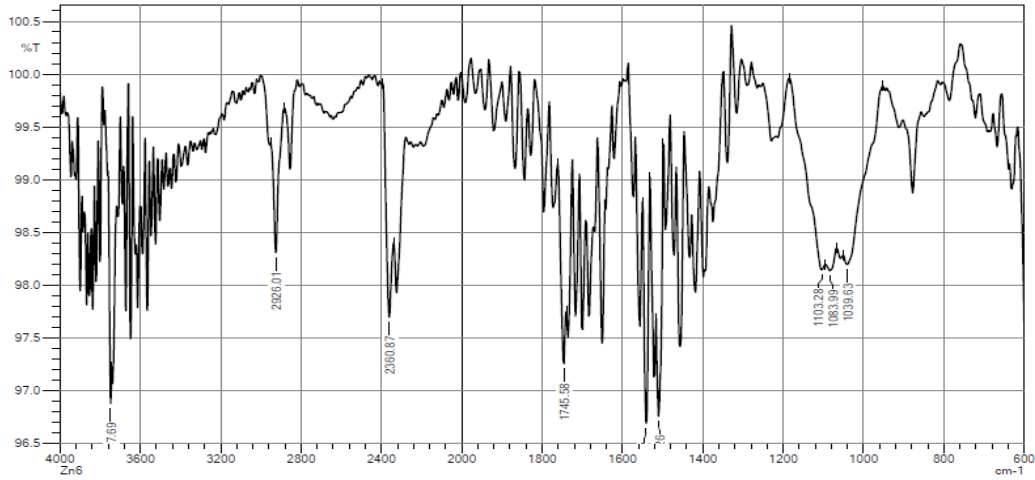
الشكل (4-75) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Trichophyton rubrum*

e. راشح الفطر *Aspergillus niger* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود ستة قمم ١٢١٣.٢٣ ، ١٣٦٧.٥٣ ، ١٥٤١.١٢ ، ١٥٥١.٧٦ ، ٣٠٢٨.٢٤ ، كما موضح في الشكل (٤-٧٦) تشير القمة ١٢١٣.٢٣ إلى الأصرة O-H (أحماض كربوكسيلية) ، أما القمة ١٣٦٧.٥٣ تشير إلى الأصرة S=O (sulfate) ، أما القمة ١٥٤١.١٢ تشير إلى الأصرة N-O (مركب نايتروجيني) ، أما الأصرة ١٥٥١.٧٦ تشير إلى الأصرة C=C (alkene) ، أما القمة ٣٠٢٨.٢٤ تشير إلى الأصرة C-H (ألكين متوسط القوة).



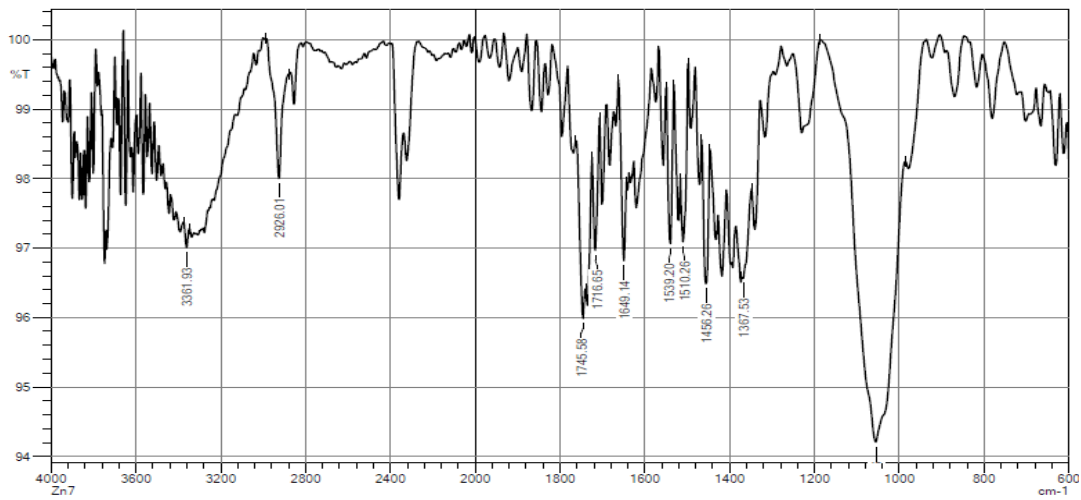
الشكل (4-76) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *A. niger*

f. راسح الفطر *Aspergillus piperis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود أربعة قمم ١١٠٣.٢٨ ، ١٧٤٥.٥٨ ، ٢٩٢٦.٠١ كما موضح في الشكل (٤-٧٧). تشير القمة ١١٠٣.٢٨ إلى الأصرة O-H (أحماض كاربوكسيلية) ، أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى الأصرة C=O (cyclopentanone) ، أما القمة ٢٩٢٦.٠١ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان)



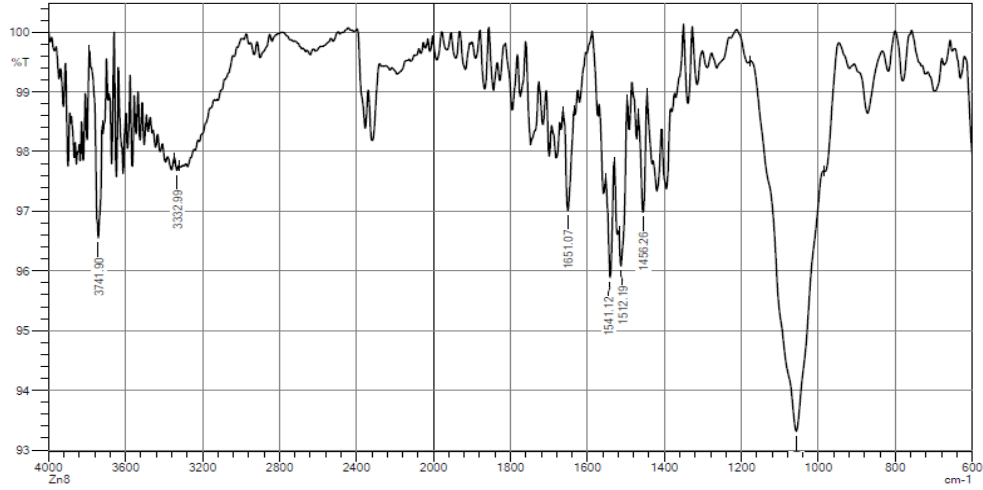
الشكل (4-77) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus piperis*

g. راشح الفطر *Aspergillus brasiliensis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود سبعة قمم ١٣٦٧.٥٣ ، ١٤٥٦.٢٦ ، ١٥٣٩.٢٠ ، ١٦٤٩.١٤ ، ١٧٤٥.٥٨ ، ٢٩٢٦.٠١ ، ٣٣٦١.٩٣ سم⁻¹ كما موضح في الشكل (٧٨-٤) ، تشير القمة ١٣٦٧.٥٣ إلى الأصرة (S=O sulfonate) ، أما القمة ١٤٥٦.٢٦ تشير إلى الأصرة C-H (الكان) ، أما القمة ١٥٣٩.٢٠ تشير إلى الأصرة N-O (مركبات نايتروجينية) ، أما القمة ١٦٤٩.١٤ تشير إلى الأصرة C=C (ألكين) ، أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى الأصرة C=O (cyclopentanone) ، أما القمة ٢٩٢٦.٠١ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان) ، أما القمة ٣٣٦١.٩٣ تشير إلى الأصرة O-H (حامض كربوكسيلي).



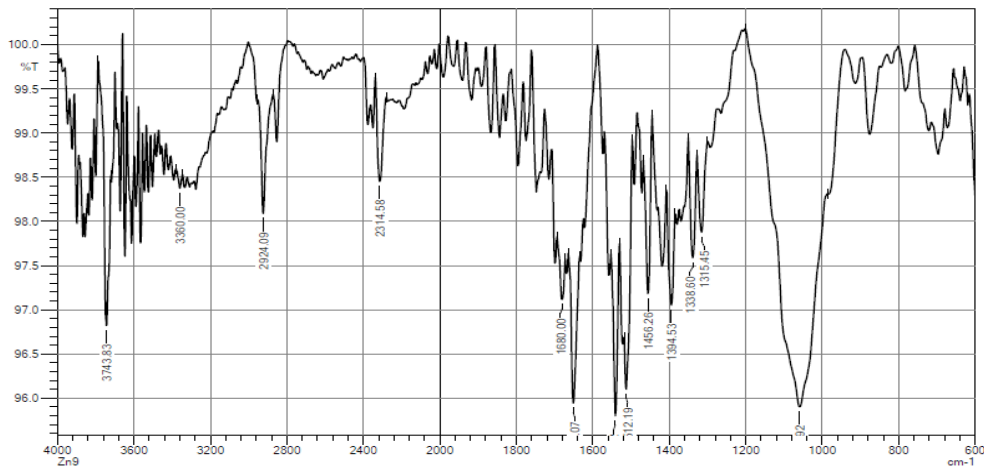
الشكل (78-4) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح الفطر *A.brasiliensis*

h. راشح الفطر *Aspergillus minisclerotigenes* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود أربعة قمم ١٤٥٦.٢٦ ، ١٥٤١.١٢ ، ١٦٥١.٠٧ ، ٣٧٤١.٩٠ سم⁻¹ كما موضح في الشكل (٧٩-٤). تشير القمة ١٤٥٦.٢٦ إلى الأصرة C-H (ألكان) ، أما القمة ١٥٤١.١٢ تشير إلى الأصرة N-O (مركبات نايتروجينية) ، أما القمة ١٦٥١.٠٧ تشير إلى الأصرة C=C (cyclic alkene) ، أما الأصرة ٣٧٤١.٩٠ تشير إلى الأصرة O-H (كحول).



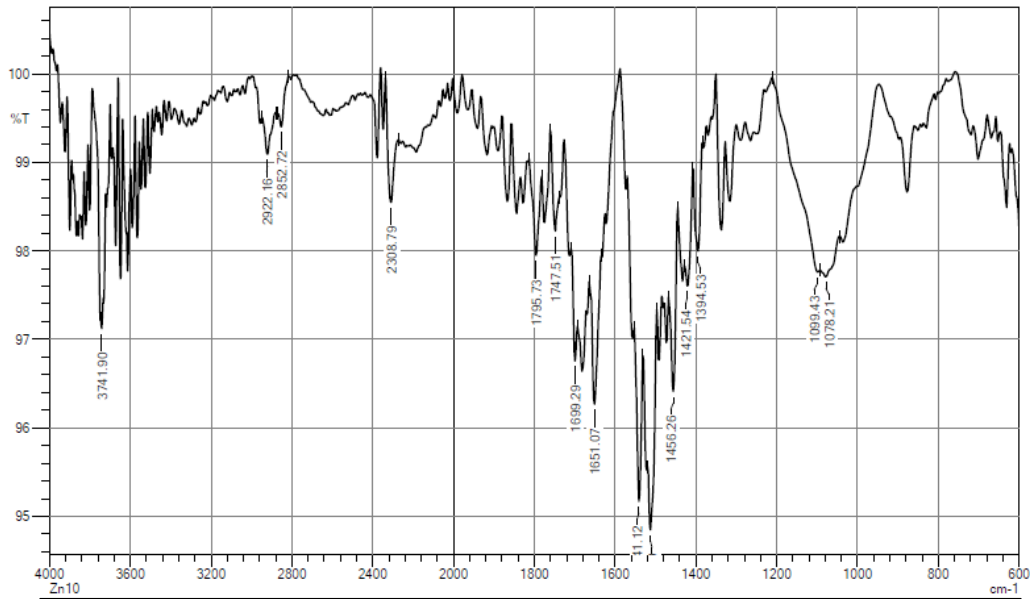
الشكل (4-79) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus minisclerotigenes*

i. رشح الفطر *Aspergillus oryza* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود خمسة قمم رئيسية ١٣٩٤.٥٣ ، ١٤٥٦.٢٦ ، ١٦٨٠.٠٠ ، ٢٢٢٤.٠٩ ، ٣٧٤٣.٨٣ سم⁻¹ كما موضح في الشكل (٤-٨٠). تشير القمة ١٣٩٤.٥٣ إلى الأصرة O-H (فينول) ، أما القمة ١٤٥٦.٢٦ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان) أما القمة ١٦٨٠.٠٠ تشير إلى الأصرة (&-lactam) C=O ، أما القمة ٢٢٢٤.٠٩ تشير إلى الأصرة -C=N- (أصرة ضعيفة) nitrile ، أما القمة ٣٧٤٣.٨٣ تشير إلى الأصرة O-H (كحول).



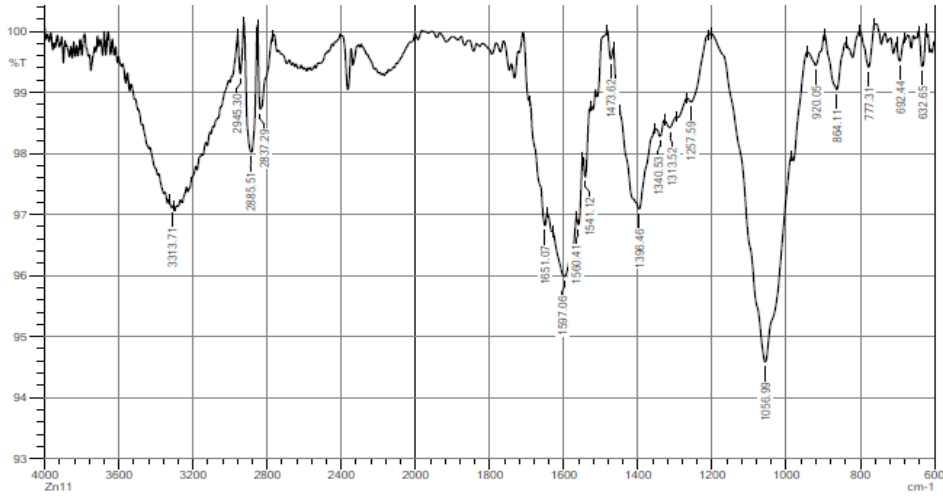
الشكل (4-80) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح الفطر *Aspergillus oryza*

ج. راشح الفطر *Rhizopus americanus* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود سبعة قمم ١٠٩٩.٤٣ ، ١٣٩٤.٥٣ ، ١٤٥٦.٢٦ ، ١٦٩٩.٢٩ ، ١٧٩٥.٧٣ ، ٢٩٢٢.١٦ ، ٣٧٤١.٩٠ سم -١ كما موضح في الشكل (٤-٨١). تشير القمة ١٠٩٩.٤٣ إلى الأصرة C-O (كحول ثانوي) ، القمة ١٤٥٦.٢٦ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان) أما القمة ١٦٨٠.٠٠ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) ، أما القمة ١٧٩٥.٧٣ تشير إلى الأصرة C=O (هاليد) ، أما القمة ٢٩٢٢.١٦ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان) ، أما القمة ٣٧٤١.٩٠ تشير إلى الأصرة O-H (كحول).



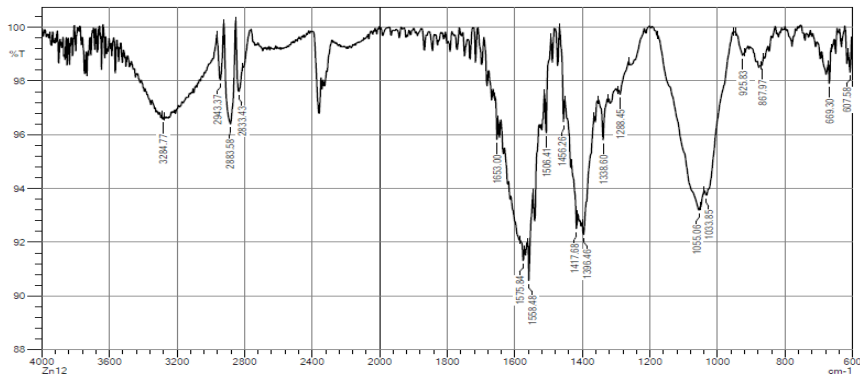
الشكل (4-81) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح فطر *Rhizopus americanus*

ك. راشح الفطر *Aspergillus costaricensis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود أحد عشر قمة ٦٩٢.٤٤ ، ٧٧٧.٣١ ، ٨٦٤.١١ ، ٩٢٠.٠٥ ، ١٠٥٦.٩٩ ، ١٢٥٧.٥٩ ، ١٣٩٦.٤٦ ، ١٤٧٣.٦٢ ، ١٥٩٧.٠٦ ، ١٦٥١.٠٧ ، ٢٩٤٥.٣٠ ، ٣٣١٣.٧١ سم -١ كما موضح في الشكل (٤-٨٢). تشير الحزم من ٦٩٢.٤٤ إلى ٩٢٠.٠٥ إلى الأصرة C=C (ألكان) ، أما القمة ١٠٥٦.٩٩ تشير إلى الأصرة C-N (أمين) ، أما القمة ١٢٥٧.٥٩ تشير إلى الأصرة C-O (أستر أروماتي) ، أما القمة ١٣٩٦.٤٦ تشير إلى الأصرة H-O (كحول) ، أما القمم بين ١٤٠٠ و ١٥٩٧.٠٦ تشير إلى الأصرة N-O (مركب نايتروجيني) أما القمة ١٦٥١.٠٧ تشير إلى الأصرة C=C (ألكين) ، أما القمة ٢٩٤٥.٣٠ تشير إلى الأصرة N-H (ملح أميني) ، أما القمة ٣٣١٣.٧١ تشير إلى الأصرة N-H (أمين ألفتائي أولي).



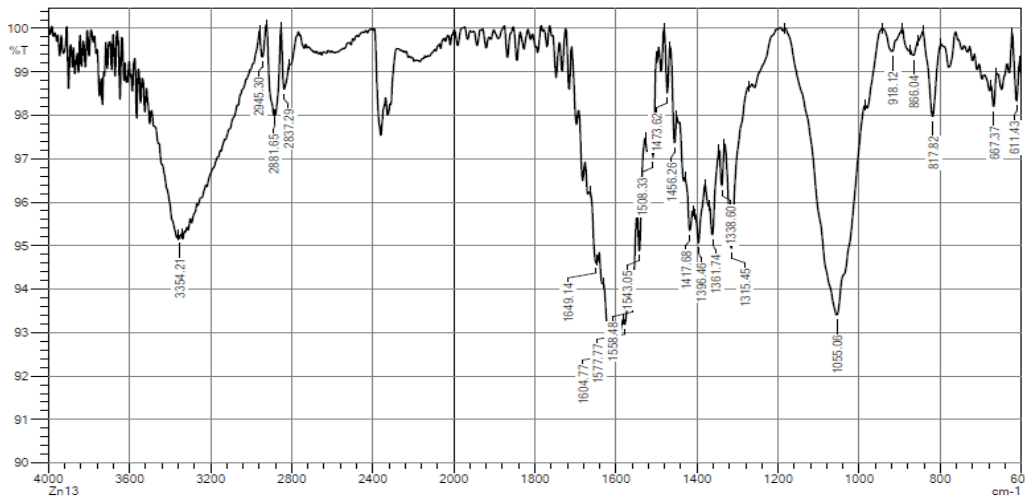
الشكل (4-82) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح فطر *Aspergillus costaricensis*

1. راشح الفطر *Aspergillus tubingensis* كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود أحد عشر قمة ٦٦٩.٣٠ ، ٨٦٧.٩٧ ، ٩٢٥.٨٣ ، ١٠٥٥.٠٠ ، ١٢٨٨.٤٥ ، ١٣٩٦.٤٦ ، ١٤٥٦.٢٦ ، ١٥٧٥.٨٤ ، ١٦٥٣.٠٠ ، ٢٩٤٣.٣٧ ، ٣٢٨٤.٧٧ سم-١ كما موضح في الشكل (٤-٨٣). القمم بين ٦٠٠ إلى ١٠٥٥.٠٠ تمثل أصرة C=C (ألكانات) ، أما القمة ١٢٨٨.٤٥ تمثل الأصرة C-O (أستر) ، أما القمة ١٣٩٦.٤٦ تشير إلى الأصرة C-F (فلورايد) ، أما القمة ١٤٥٦.٢٦ تشير إلى الأصرة C=O (الديهيد) ، أما القمة ١٥٧٥.٨٤ تشير إلى الأصرة C=O (هاليد) ، أما القمة ١٦٥٣.٠٠ تشير إلى الأصرة C-H (مركب أروماتي ضعيف) ، أما القمة ٢٩٤٣.٣٧ تشير إلى الأصرة C-H (الديهيد) ، أما القمة ٣٢٨٤.٧٧ تشير إلى الأصرة O-H (كحول).



الشكل (4-83) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح فطر *Aspergillus tubingensis*

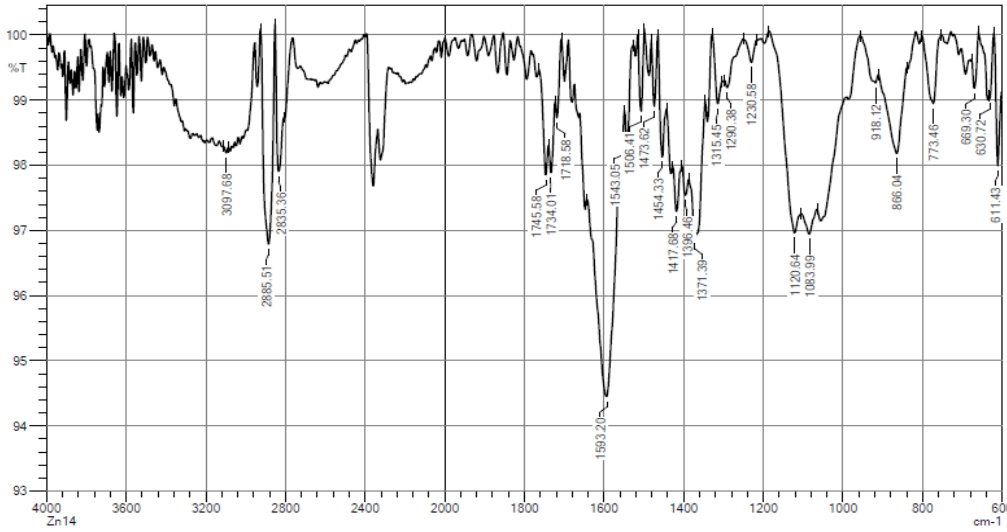
m. راشح الفطر *Microsporium canis* - كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود عشرة قمم ٦٦٧.٣٧ ، ٨٦٦.٠٤ ، ٩١٨.١٢ ، ١٠٥٥.٠٦ ، ١٣٩٦.٦٢ ، ١٤٧٣.٦٢ ، ١٥٧٧.٧٧ ، ١٦٤٩.١٤ ، ٢٩٤٥.٣٠ ، ٣٣٥٤.٢١ سم - كما موضح في الشكل (٤-٨٤) القمم بين ٦٠٠ إلى ١٠٥٥.٠٠ تمثل أصرة C=C (ألكانات) ، أما القمة ١٣٩٦.٤٦ تشير إلى الأصرة C-F (فلورايد) ، أما القمة ١٤٧٣.٦٢ تشير إلى الأصرة C-O (أستر) ، أما القمة ١٥٧٧.٧٧ تشير إلى الأصرة C=C (cyclic alkyne) ، أما القمة ١٦٤٩.١٤ تشير إلى الأصرة C=C (ألكين) ، أما القمة ٢٩٤٥.٣٠ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان) ، أما القمة ٣٣٥٤.٢١ تشير إلى الأصرة O-H (كحول).



الشكل (4-84) يوضح طيف الأشعة الحمراء لراشح فطر *Microsporium canis*

n. راشح الفطر *Epidermophyton floccosum* - كشف طيف الأشعة الحمراء عن وجود ثلاثة عشر قمة ٦٦٩.٣٠ ، ٧٧٣.٤٦ ، ٨٦٨.٠٤ ، ٩١٨.١٢ ، ١١٢٠.٦٤ ، ١٢٩٠.٣٨ ، ١٣١٥.٤٥ ، ١٤٧٣.٦٢ ، ١٥٤٣.٠٥ ، ١٧٤٥.٥٨ ، ٢٨٨٥.٥١ سم - كما موضح في الشكل (٤-٨٥). القمم بين ٦٠٠ إلى ١٠٥٥.٠٠ تمثل أصرة C=C (ألكانات) ، أما القمة ١١٢٠.٦٤ تشير إلى الأصرة C-O (أستر) ، أما القمة ١٢٩٠.٣٨ تشير إلى الأصرة N-O (مركب نايتروجيني) ، أما القمة ١٣١٥.٤٥ تشير إلى الأصرة C-N (أستر أروماتي) ، أما القمة ١٤٧٣.٦٢ تشير إلى الأصرة C-O (إيثر أليفاتي) ، أما القمة ١٥٤٣.٠٥ تشير إلى الأصرة C-H (ألكان) أما القمة ١٧٤٥.٥٨ تشير إلى

الأصرة C=O (كيتون ألفتاتي) أما القمة ٢٨٨٥.٥١ تشير إلى الأصرة C-H (الديهيد) ،
أما القمة ٣٠٩٧.٦٨ تشير إلى الأصرة H-O (كحول ضعيف).



الشكل (4-85) يوضح طيف الاشعة الحمراء لراشح فطر *Epidermophyton floccosum*

٣.٤: تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالزنك النانوي في معدل قطر (سم)

Rhizopus stolonifer

أوضحت النتائج في الجدول (٤-٥) والشكل (٤-٨٦) بوجود فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ أنواع مستخلص الفطر وتركيزه والتداخلات الثنائية في معدل قطر مستعمرة الفطر *Rhizopus stolonifer*. إذ أظهرت النتائج تنذب في تأثير الرواشح ولكن بصورة عامة جميع الرواشح الفطرية تثبط نمو الفطر *Rhizopus* أما تركيز الراشح الفطري فقد أظهر التركيز ٢٥% تفوقا على التراكيز ٥٠% ، ٧٥% ، ١٠٠% في تأثيره التثبيطي في نمو الفطر *Rhizopus* وبفروقات معنوية عند مستوى ٠.٠٥ إذ أعطى معدل نمو الفطر ٠.٧ سم وبنسبة تثبيطية ٩١% مقارنة ببقية التراكيز ٥٠% ، ٧٥% ، ١٠٠% التي أعطت معدل نمو للفطر ١.٣١٠ ، ١.٨٥٧ ، ١.٨٣٣ سم على التوالي وبنسب تثبيطية مقدارها ٨٤% ، ٧٧% ، ٧٧%. أما معاملة السيطرة فقد أعطت معدل نمو قطري للفطر ٨.٠ سم .

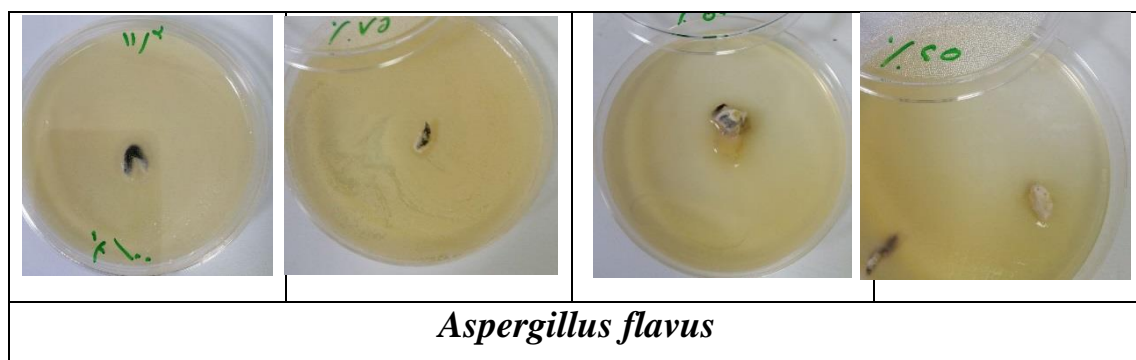
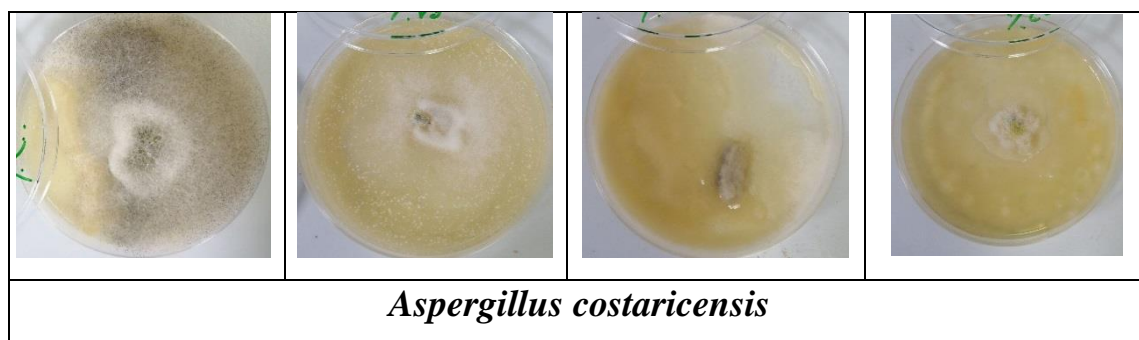
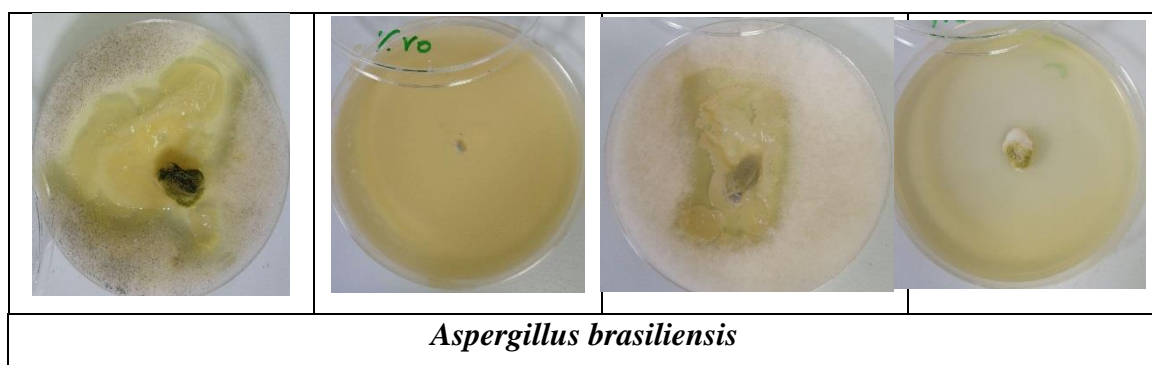
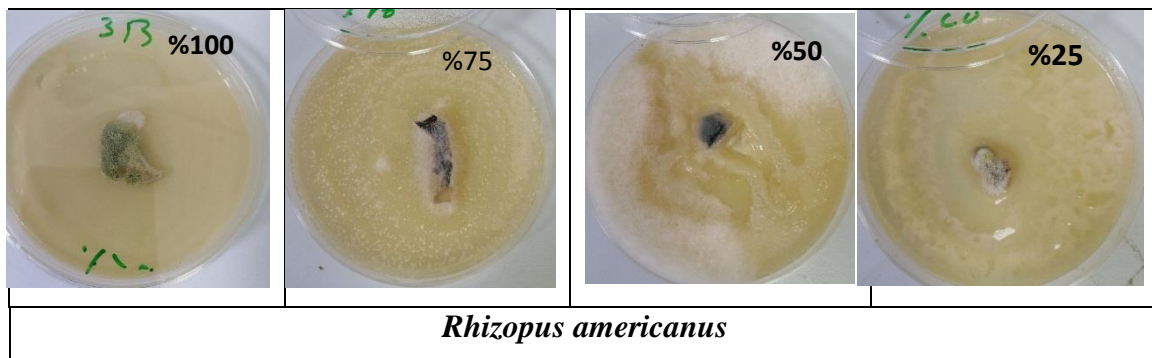
أما فيما يخص نوع الراشح الفطري وتركيزه أظهر *A.flavus* تفوقا على بقية الرواشح في تأثيره على نمو الفطر *Rhizopus* فقد أعطى اقل معدل نمو للفطر وهو ١.٦٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٨٠% إذ بلغ معدل نمو المستعمرة للفطر ٠ سم عند التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ٧٥% و ١٠٠%، وراشح الفطر *A.oryzya* أعطى معدل نمو ١.٨٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٧٨% إذ بلغ معدل نمو المستعمرة للفطر ٠

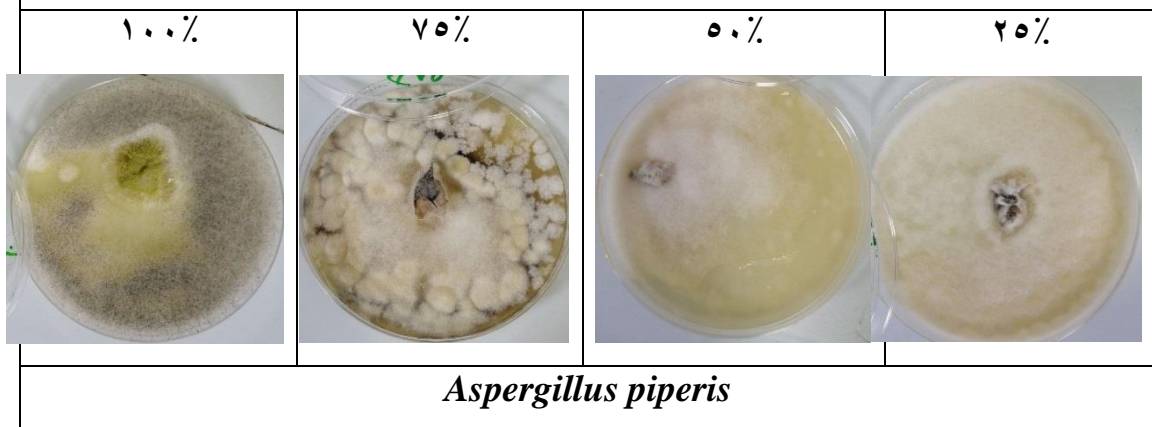
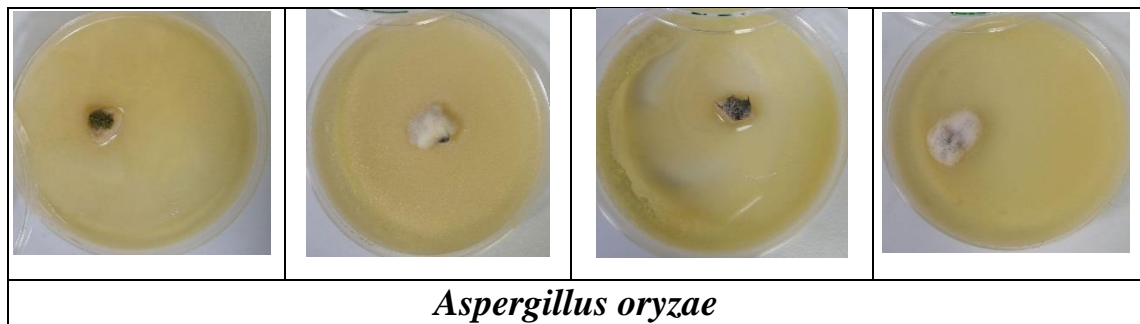
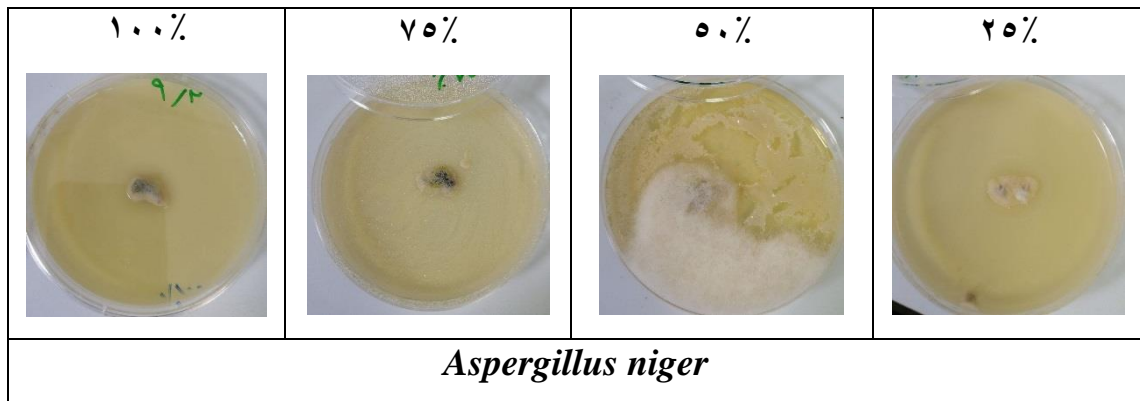
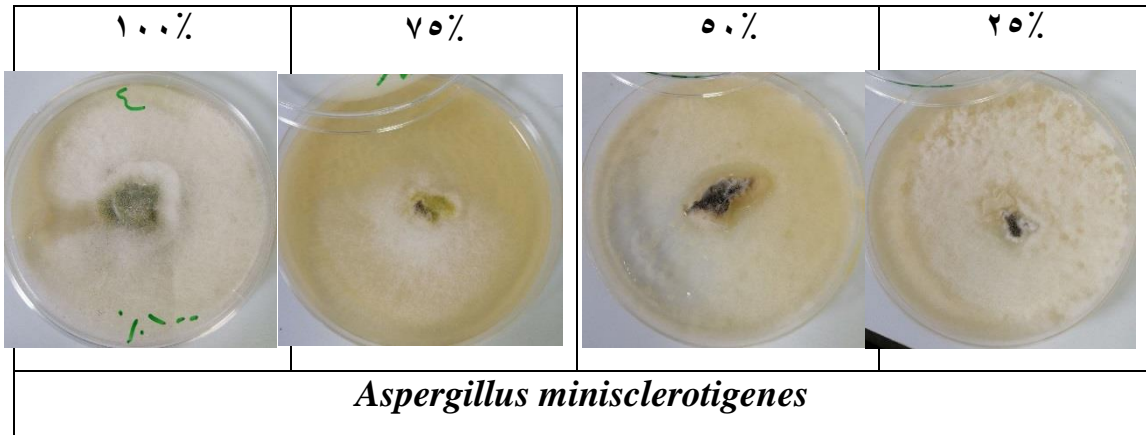
سم عند التراكيز ٢٥% و ٥٠% و ١٠٠% في حين التركيز ٧٥% أعطى معدل نمو ١ سم يأتي بالمرتبة الثالثة راسح الفطر *T.rubrum* بين الرواشح في تأثيراته التثبيطية إذ أعطت معدل نمو ٢ سم وبنسبة تثبيطية ٧٥% إذ بلغ معدل نمو المستعمرة للفطر ٠ سم عند التراكيز ٢٥% ، ٥٠% ، ١٠٠% أما التركيز ٧٥% فقد بلغ معدل النمو ٢ سم . أما راسح الفطر *welwitschiae* أعطى معدل نمو ٢.٠٦٧ سم وبنسبة تثبيط ٧٤% فقد بلغ معدل نمو مستعمرة الفطر ٠ سم عند التركيز ٥٠% ، و ١٠٠% في حين التركيز ٢٥% و ٧٥% أعطى معدل نمو للفطر ١ سم و ١.٣٣٣ سم على التوالي، أما الفطر *M.canis* فقد أعطى معدل نمو ٢.٢٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٨٤% فقد بلغ معدل قطر المستعمرة للفطر ٠ سم عند التركيز ٥٠% و ١٠٠% في حين أن التراكيز ٢٥% و ٧٥% أعطت معدل نمو للفطر ٢ سم و ١ سم على التوالي، وكذلك راسح الفطر *A.niger* أعطى معدل نمو ٢.٥٣٣ سم وبنسبة تثبيطية ٦٨% إذ بلغ معدل نمو المستعمرة للفطر ٠ سم عند التركيز ١٠٠% أما التراكيز ٢٥% ، ٥٠% ، ٧٥% فقد بلغ معدل النمو ١ ، ٢.٦٦٧ ، ١ سم على التوالي. وراسح الفطر *Epidermophyton floccosum* فإن معدل قطر المستعمرة للفطر ٢.٦٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٦٨% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة ٠ سم عند التركيز ٢٥% في حين أن التراكيز ٥٠% و ٧٥% و ١٠٠% أعطت معدل نمو للمستعمرة ١ و ٢.٣٣٣ و ١ سم على التوالي . أما راسح الفطر *A.minisclerotigene* الذي أعطى معدل نمو ٢.٧٣٣ سم وبنسبة تثبيطية ٦٦% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة ٠ سم عند التركيز ٢٥% في حين يبلغ معدل قطر المستعمرة عند التراكيز ٥٠% و ٥٠% و ١٠٠% بلغ ٠.٣٣٣ و ٢.٣٣٣ سم و ٣ سم على التوالي، وراسح الفطر *A.tubigensis* إذ أعطى معدل نمو ٢.٨٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٦٥% بلغ معدل قطر المستعمرة للفطر ٠ سم عند التركيز ٢٥% في حين بلغ معدل قطر المستعمرة عند التراكيز ٥٠% و ٧٥% و ١٠٠% ٢.٦٦٧ سم و ١ سم و ٢.٣٣٣ سم على التوالي ، وراسح الفطر *R.americanus* أعطى معدل نمو ٢.٨٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٦٥% فبلغ معدل قطر مستعمرة الفطر ٠ سم عند التركيز ١٠٠% أما التراكيز ٢٥% ٥٠% و ٧٥% فبلغ معدل قطر المستعمرة ٢.٣٣٣ سم و ٢.٣٣٣ سم و ١.٣٣٣ سم على التوالي . أما راسح الفطر *A.costaricensis* أعطى معدل نمو ٣.٤٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٥٨% فقد بلغ معدل نمو المستعمرة للفطر ٠ سم عند التركيز ٥٠% أما التراكيز ٢٥% ٧٥% و ١٠٠% فقد بلغ معدل نمو الفطر ١.٣٣٣ سم و ١ سم و ٦.٦٦٧ سم على التوالي . أما راسح الفطر *M.gypseum* أعطى معدل نمو ٣.٧٣٣ سم وبنسبة تثبيطية ٥٣% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة ٠ سم عند التركيز ٢٥% ٥٠% و ٧٥% ، ١٠٠% ، بلغ قطر المستعمرة ٥.٦٦٧ ، ٥ سم على التوالي . أما راسح الفطر *A.brasiliensis* أعطى معدل نمو ٣.٨٠٠ سم وبنسبة تثبيطية ٥٣% إذ بلغ معدل قطر المستعمرة ٤,١,٥,١ سم عند التراكيز

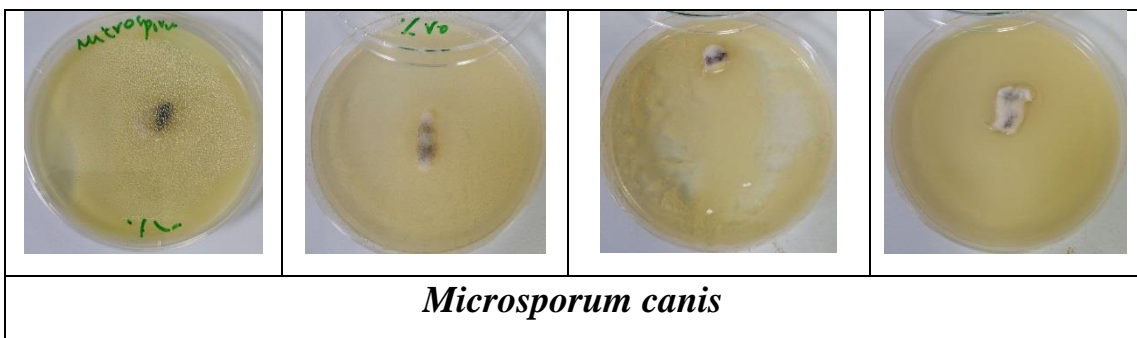
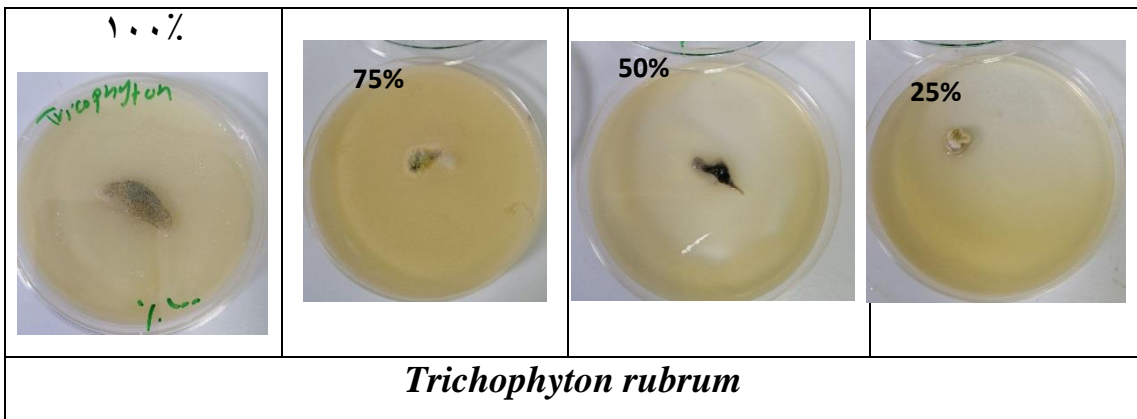
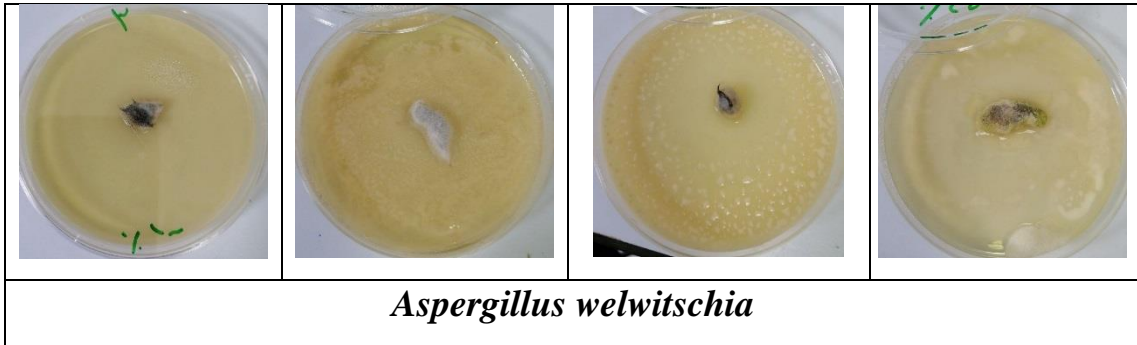
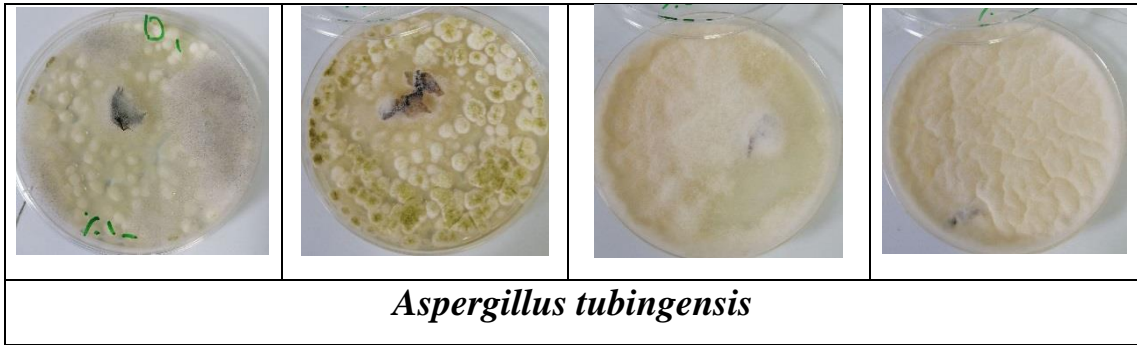
وبنسبة تثبيطية ٤٥% فبلغ أقل معدل نمو للفطر ١ سم عند التركيز ٢٥% أما التراكيز ٥٠% و ٧٥% فبلغ قطر المستعمرة ٤.٣٣٣، ٥، ٣.٦٦٧ سم على التوالي.

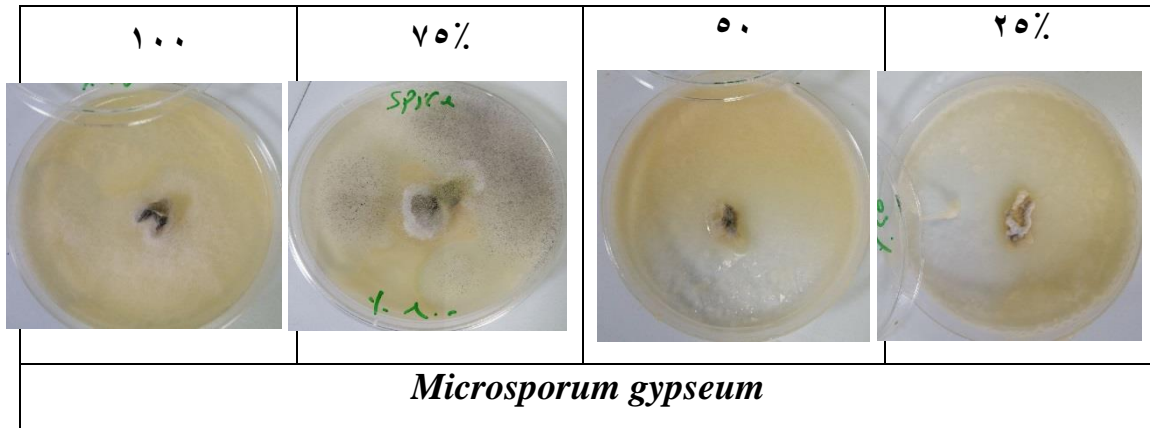
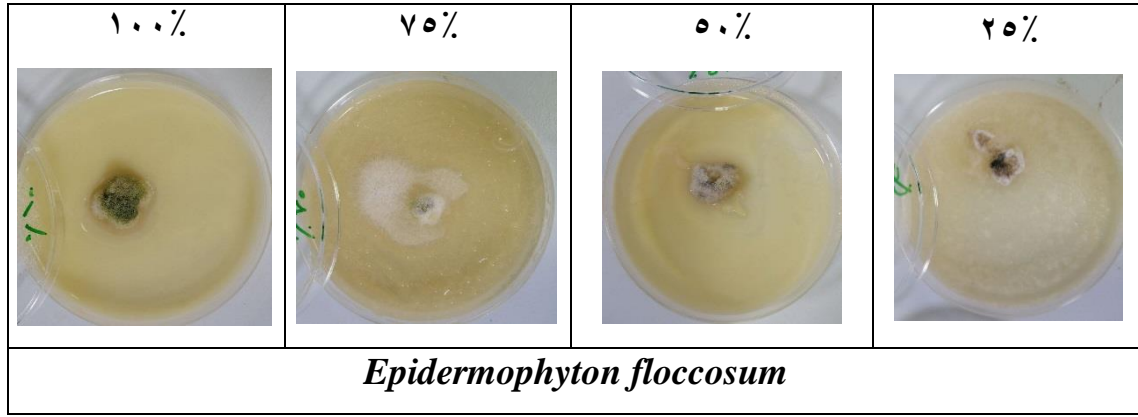
الجدول (٤-٥) : تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالزنك النانوي في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر *Rhizopus stolonifer* بدرجة حرارة حرارة ٢٨ م لمدة خمسة أيام.

المعدل	١٠٠		٧٥		٥٠		٢٥		٠		التركيز	نوع الفطر		
	النسبة المئوية للتثبيط	المستعمرة (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	المستعمرة (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	المستعمرة (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	المستعمرة (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	المستعمرة (سم)				
٦٥	٢.٨٠٠	١.٠٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٣	١.٣٣٣	٧١	٢.٣٣٣	٧١	٢.٣٣٣	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Rhizopus americanus</i>		
٥٣	٣.٨٠٠	٥٠	٤.٠٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	٣٨	٥.٠٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>A. brasiliensis</i>		
٥٨	٣.٤٠٠	١٧	٦.٦٦٧	٨٨	١.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٣	١.٣٣٣	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>A. costaricensis</i>		
٨٠	١.٦٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Aspergillus flavus</i>		
٦٦	٢.٧٣٣	٦٣	٣.٠٠٠٠	٧١	٢.٣٣٣	٩٦	٠.٣٣٣	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>A. minisclerotigenes</i>		
٦٨	٢.٥٣٣	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	٦٧	٢.٦٦٧	٨٨	١.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Aspergillus niger</i>		
٧٨	١.٨٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Aspergillus oryzae</i>		
٤٥	٤.٤٠٠	٥٤	٣.٦٦٧	٣٨	٥.٠٠٠٠	٤٦	٤.٣٣٣	٨٨	١.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Aspergillus piperis</i>		
٦٥	٢.٨٠٠	٧١	٢.٣٣٣	٨٨	١.٠٠٠٠	٦٧	٢.٦٦٧	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Aspergillus tubigenis</i>		
٧٤	٢.٠٦٧	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٣	١.٣٣٣	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>A. welwitschiae</i>		
٧٥	٢.٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Trichophyton rubrum</i>		
٧٣	٢.٢٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Microsporum canis</i>		
٦٨	٢.٦٠٠	٨٨	١.٠٠٠٠	٧١	٢.٣٣٣	٨٨	١.٠٠٠٠	٩٢	٠.٦٧٧	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Epidermophyton floccosum</i>		
٥٣	٣.٧٣٣	٣٨	٥.٠٠٠٠	٢٩	٥.٦٦٧	١٠٠	٠.٠٠٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠٠	<i>Microsporum gypseum</i>		
		٧٧	١.٨٣٣	٧٧	١.٨٥٧	٨٤	١.٣١٠	٩١	٠.٧٣٨	٠.٠	٨.٠٠٠٠	معدل تأثير التركيز		
L.S.D...٥												للفطر : ٠.٤٥١١	للتراكيز : ٠.٢٦٩٦	التداخل الثنائي : ١.٠٠٠٨٧









الشكل (٤-٨٦) تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالزنك النانوي في معدل قطر (سم) في نمو *Rhizopus stolonifer* درجة حرارة ٢٨ درجة مئوية لمدة خمسة أيام .

٤-٦: تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالفضة النانوية في معدل قطر (سم) *Rhizopus stolonifer*

أظهرت النتائج في الجدول (٤-٦) المدرج أدناه هناك فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع راشح الفطر وتركيزه ، أظهرت النتائج تذبذب تأثير الرواشح لكن بصورة عامة جميعها ثبتت نمو الفطر *R. stolonifer* إذ أن تركيز الراشح الفطري النانوي أظهر التركيز ٥٠% تفوقا على التراكيز ١٠٠، ٧٥%، ٢٥% في تأثيره التثبيطي على نمو *Rhizopus* وبفروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ إذ أعطى معدل نمو الفطر ٢.٤٠٥ سم وبنسبة تثبيطية ٧٠% مقارنة ببقية التراكيز التي أعطت معدل نمو ٨، ٢.٧١٤، ٥ سم على التوالي وبنسب تثبيط صفر، ٦٦، ٣٨% على التوالي مقارنة بمعاملة السيطرة فقد أعطت معدل نمو قطري ٨.٠ سم وأظهر نوع الراشح الفطري للفطر *Microsporium gypsum* تفوقا على بقية الرواشح في تأثيره على نمو الفطر *Rhizopus* فقد أعطى أقل معدل نمو للفطر وهو ٣.٧٣٣ سم وبنسبة تثبيط ٥٣% إذ بلغ معدل نمو المستعمرة صفر عند التركيز ٧٥% وبنسبة تثبيط ١٠٠% و ٠.٦٦٧ سم عند التركيز

١٠٠% و ٨ سم عند التركيز ٢٥% وبنسب تثبيطية ٩٢% و صفر على التوالي و يليه بالمرتبة الثانية راشح الفطر النانوي *Epidermophyton floccosum* إذ أعطى معدل نمو ٤.٤٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٤٥% بلغ معدل قطر المستعمرة صفر عند التركيز ١٠٠% وبنسبة ١٠٠%، وكانت معدلات النمو لباقي التراكيز ٤، ٢، ٨ سم عند التراكيز ٧٥%، ٥٠%، ٢٥% على التوالي وبنسب تثبيط ٥٠%، ٧٥%، صفر على التوالي، يليه بالمرتبة الثالثة راشح الفطر *Trichophyton rubrum* إذ أعطى معدل نمو ٤.٦٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٤٣% وكان معدلات نمو المستعمرات ١، ٥، ١، ٨ سم عند التراكيز ١٠٠%، ٧٥%، ٥٠%، ٢٥% على التوالي وبنسب تثبيط ٨٨%، ٣٨%، ٨٨%، صفر على التوالي، يليه بالمرتبة الرابعة راشح الفطر *Aspergillus piperis* إذ أعطى معدل نمو ٤.٨٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٤٠% وكان معدلات نمو المستعمرات ٨، ٣، ٢، ٣ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر، ٦٣%، ٧٥%، ٦٣% على التوالي، يلي ذلك الراشح الفطري *Aspergillus minisclerotigenes* إذ أعطى معدل نمو ٤.٩٣٣ سم وبنسبة تثبيط ٣٨% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٣، ٤، ١.٦٦٧ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر ٦٣%، ٥٠%، ٧٩% على التوالي.

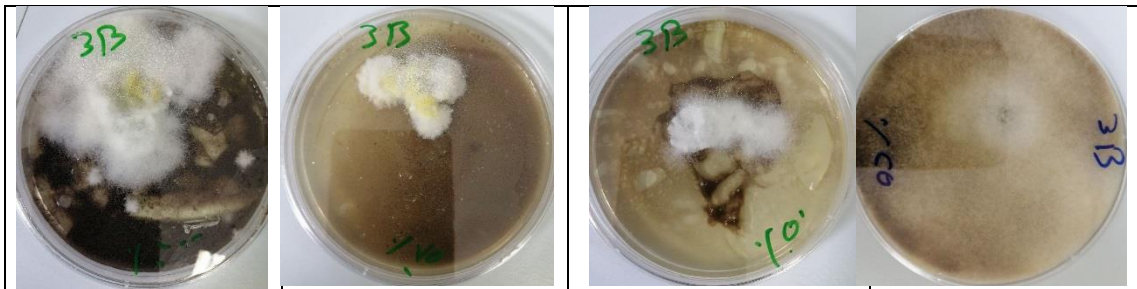
وأعطى الراشح الفطري *Rhizopus americanus* معدل نمو ٥.٠٦٧ سم وبنسبة تثبيط ٣٧% وكان معدلات نمو المستعمرات ٨، ٢، ٣، ٤.٣٣٣ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط بلغت صفر ٧٥%، ٦٣%، ٤٦% على التوالي، الراشح الفطري *Microsporum canis* أعطى معدل نمو ٥.٤٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٣٣% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٢، ١، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر ٧٥%، ٨٨%، صفر على التوالي، والراشح الفطري *Aspergillus welwitschiae* أعطى معدل نمو ٥.٦٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٣٠% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٢، ٢، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر ٧٥%، ٧٥%، صفر على التوالي، وأن الراشح الفطري *Aspergillus niger* كانت النتيجة مشابهة للفطر *Aspergillus welwitschiae* إذ بلغ معدل النمو ٥.٦٠٠ سم وكانت نسبة التثبيط ٣٠% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٣، ١، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر ٦٣%، ٨٨%، صفر والراشح الفطري *Aspergillus flavus* كان معدل النمو للمستعمرة ٥.٦٦٧ سم وبنسبة تثبيط ٢٩% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٢، ٢، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر ٧٥%، ٧١%، صفر، كانت نتيجة الراشح الفطري *Aspergillus costaricensis* معدل نمو المستعمرة ٥.٧٣٣ سم وبنسبة تثبيط ٢٨% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٢، ٢.٦٦٧، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي

وينسب تثبيط صفر، ٦٧%، ٧٥%، صفر ونتيجة الراشح الفطري *Aspergillus oryzae* مشابهة للفطر *Aspergillus costaricensis* إذ كان معدل النمو ٥.٧٣٣ سم وبنسبة تثبيط ٢٨% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٥، ٤.٣٣٣، ٣.٣٣٣ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر، ٣٨%، ٤٦%، ٥٨%، والراشح الفطري *A. brasiliensis* أعطى معدل نمو ٥.٨٦٧ سم وبنسبة تثبيط ٢٧% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ١، ٤.٣٣٣، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر، ٨٨%، ٤٦%، صفر، والراشح الفطري *Aspergillus tubigenis* كان معدل النمو ٦.٠٠٠ سم وبنسبة تثبيط ٢٥% وكان معدل نمو المستعمرات ٨، ٣، ٣، ٨ سم للتراكيز ٢٥%، ٥٠%، ٧٥%، ١٠٠% على التوالي وبنسب تثبيط صفر، ٦٣%، ٦٣%، صفر.

الجدول (٤-٦): تأثير تراكيز مختلفة من رواشح الفطريات بالفضة النانوية في معدل قطر (سم) والنسبة المئوية لتثبيط الفطر *Rhizopus stolonifer* بدرجة حرارة ٢٨ م لمدة خمسة أيام.

المعدل	١٠٠		٧٥		٥٠		٢٥		٠		نوع الفطر	
	النسبة المئوية للتثبيط	القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	القطر (سم)	النسبة المئوية للتثبيط	القطر (سم)		
٢٧	٥.٠٦٧	٤٦	٤.٣٣٣	٦٣	٣.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Rhizopus americanus</i>
٢٧	٥.٨٦٧	٠	٨.٠٠٠	٤٦	٤.٣٣٣	٨٨	١.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>A. brasiliensis</i>
٢٨	٥.٧٣٣	٠	٨.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٦٧	٢.٦٦٧	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>A. costaricensis</i>
٢٩	٥.٦٦٧	٠	٨.٠٠٠	٧١	٢.٣٣٣	٧٥	٢.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Aspergillus flavus</i>
٣٨	٤.٩٣٣	٧٩	١.٦٦٧	٥٠	٤.٠٠٠	٦٣	٣.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>A. minisclerotigenes</i>
٣٠	٥.٦٠٠	٠	٨.٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠	٦٣	٣.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Aspergillus niger</i>
٢٨	٥.٧٣٣	٥٨	٣.٣٣٣	٤٦	٤.٣٣٣	٣٨	٥.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Aspergillus oryzae</i>
٤٠	٤.٨٠٠	٦٣	٣.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٦٣	٣.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Aspergillus piperis</i>
٢٥	٦.٠٠٠	٠	٨.٠٠٠	٦٣	٣.٠٠٠	٦٣	٣.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Aspergillus tubigenis</i>
٣٠	٥.٦٠٠	٠	٨.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>A. welwitschiae</i>
٤٣	٤.٦٠٠	٨٨	١.٠٠٠	٣٨	٥.٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Trichophyton rubrum</i>
٣٣	٥.٤٠٠	٠	٨.٠٠٠	٨٨	١.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Microsporium</i>

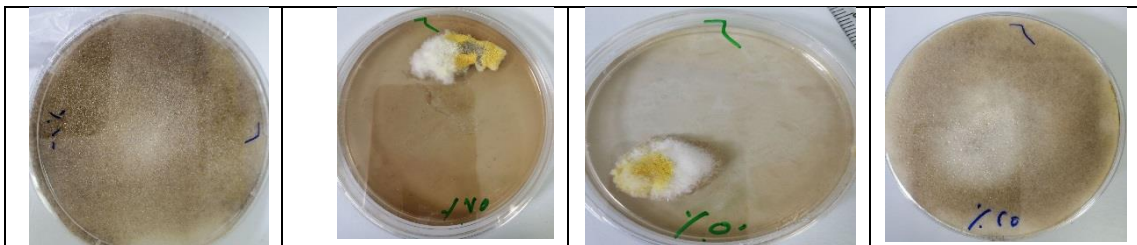
												<i>canis</i>
٤٥	٤.٤٠٠	١٠٠	٠.٠٠٠	٥٠	٤.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Epidermophyton floccosum</i>
٥٣	٣.٧٣٣	٩٢	٠.٦٦٧	١٠٠	٠.٠٠٠	٧٥	٢.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	<i>Microsporium gypseum</i>
٤٣		٣٨	٥.٠٠٠	٦٦	٢.٧١٤	٧٠	٢.٤٠٥	٠.٠	٨.٠٠٠	٠.٠	٨.٠٠٠	معدل تأثير التركيز
للتدخال الثنائي : ٠.٧٦٣٧ للتركيز : ٠.٢٠٤١ للفطر : ٠.٣٤١٥ L.S.D...٠												



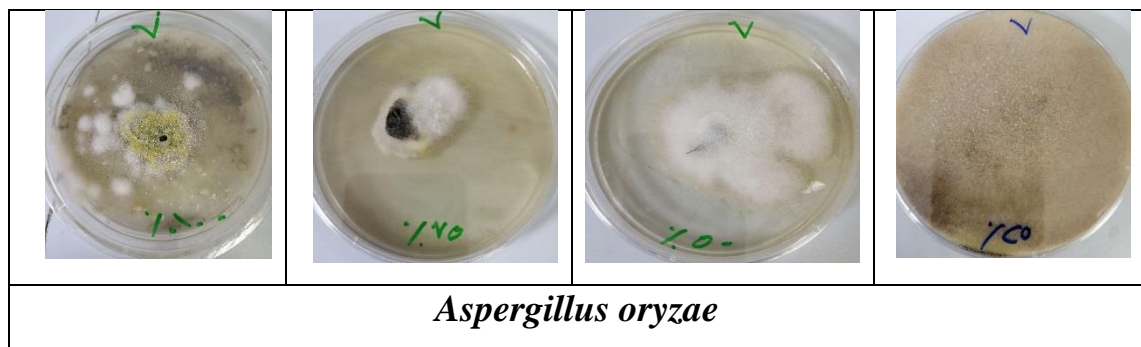
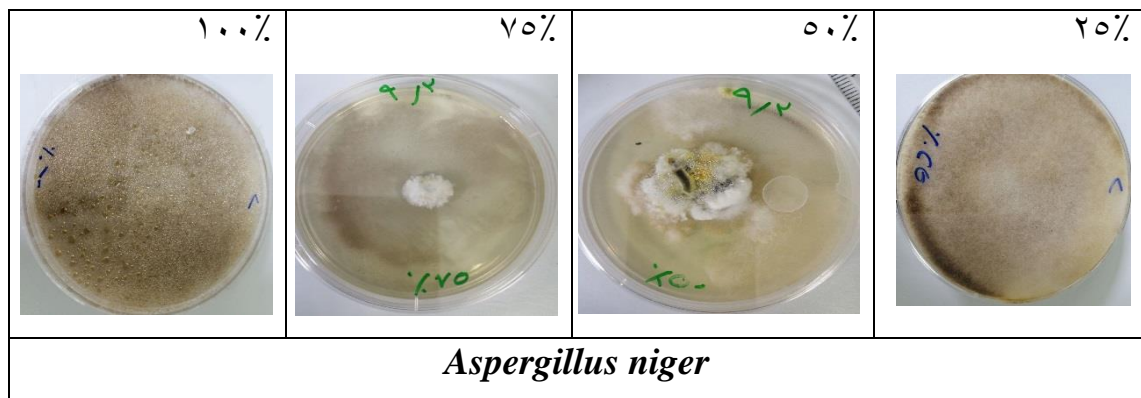
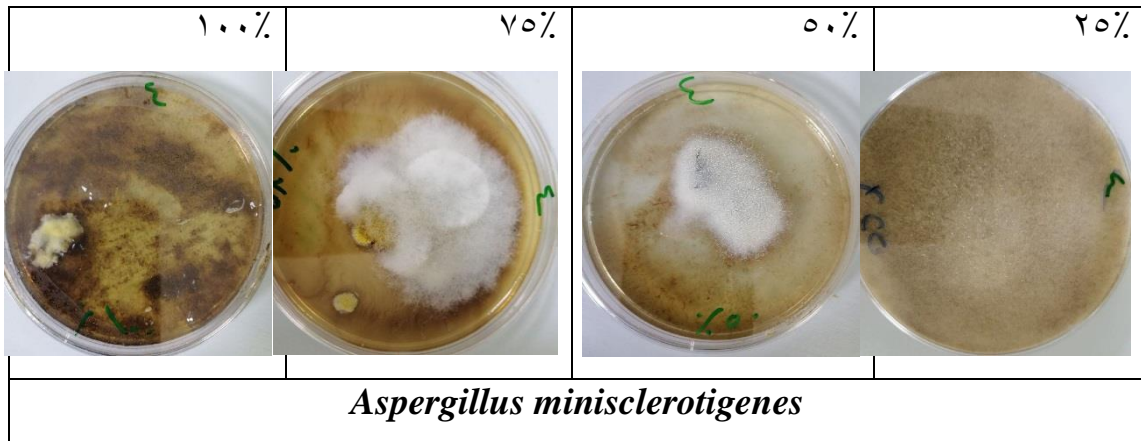
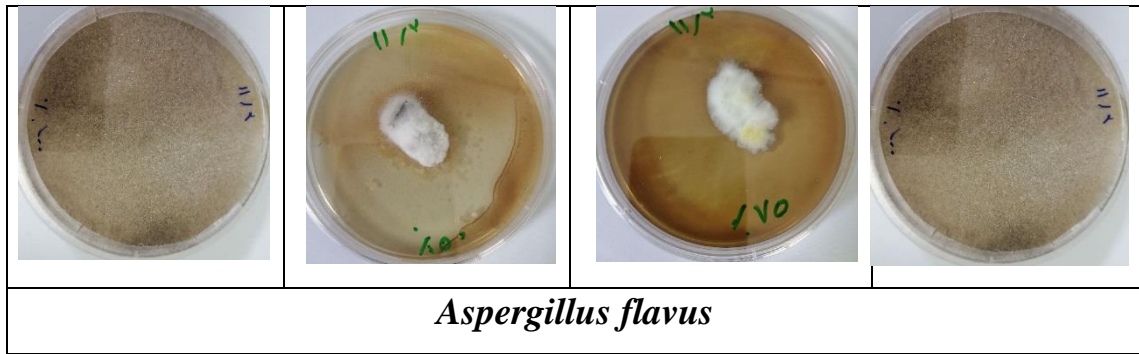
Rhizopus americanus

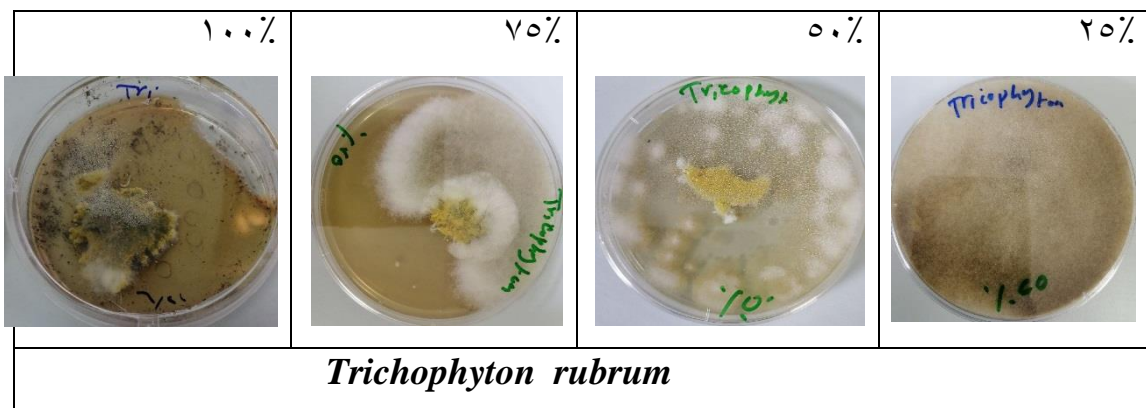
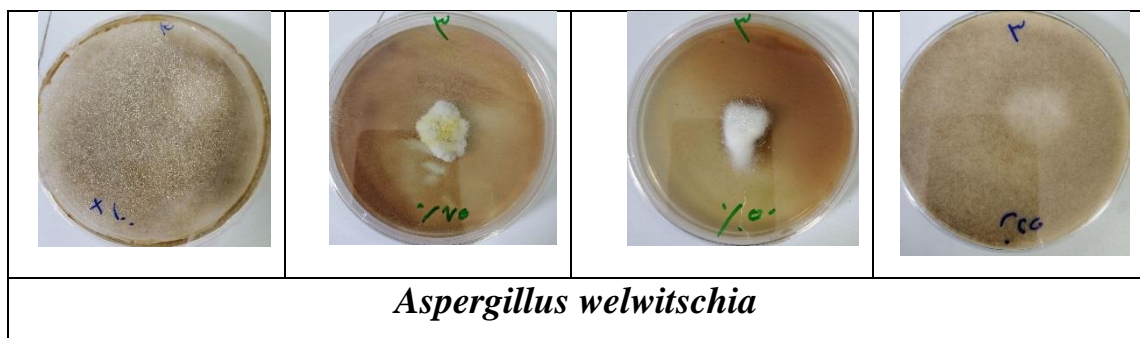
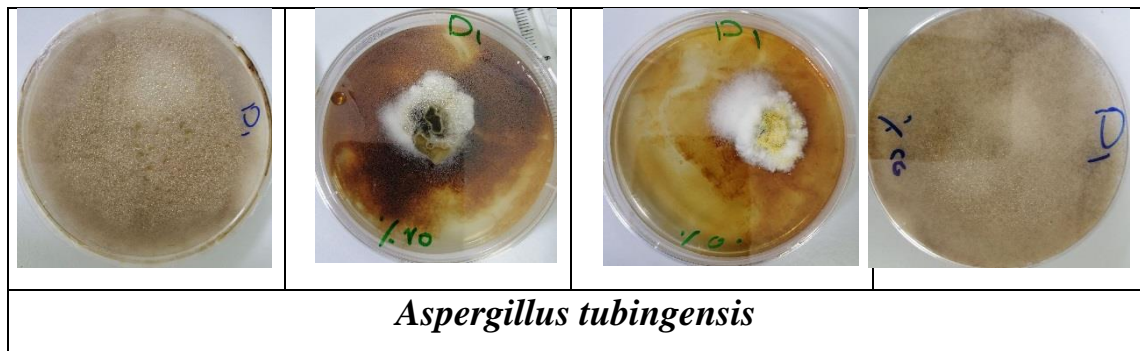
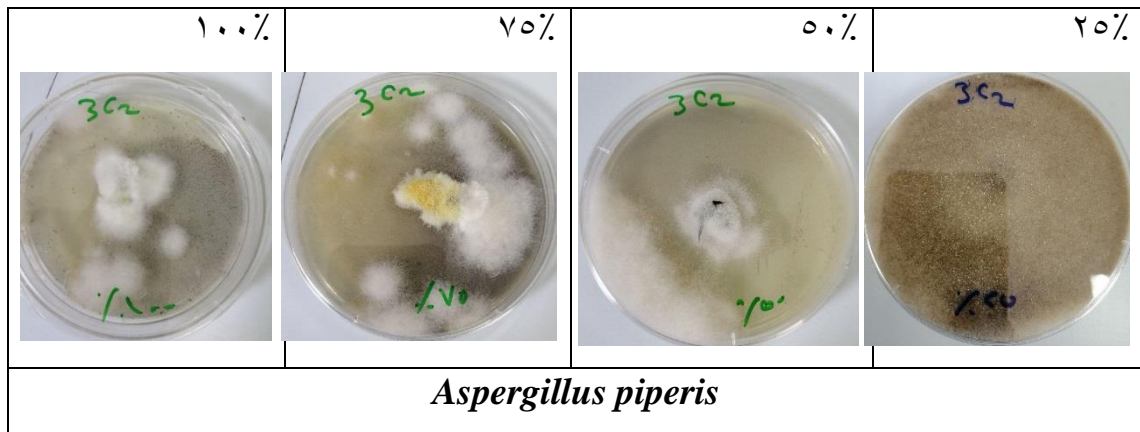


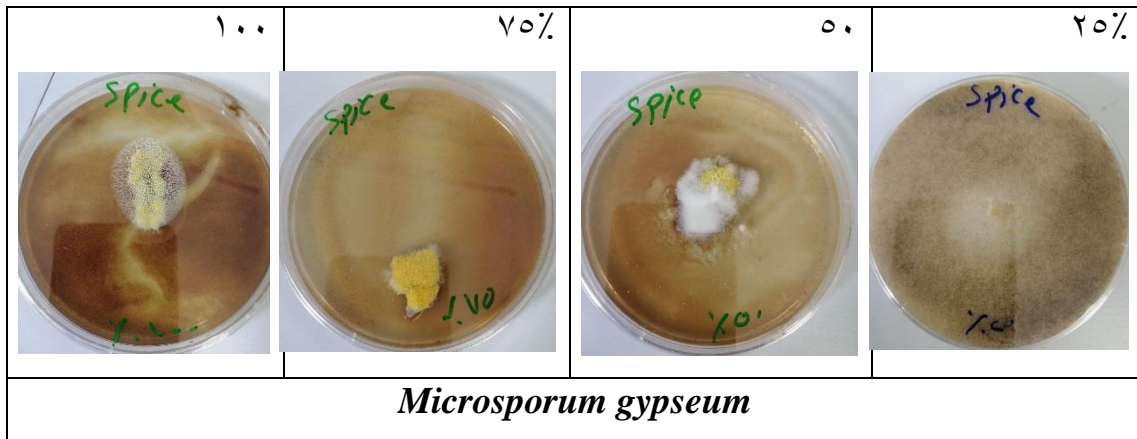
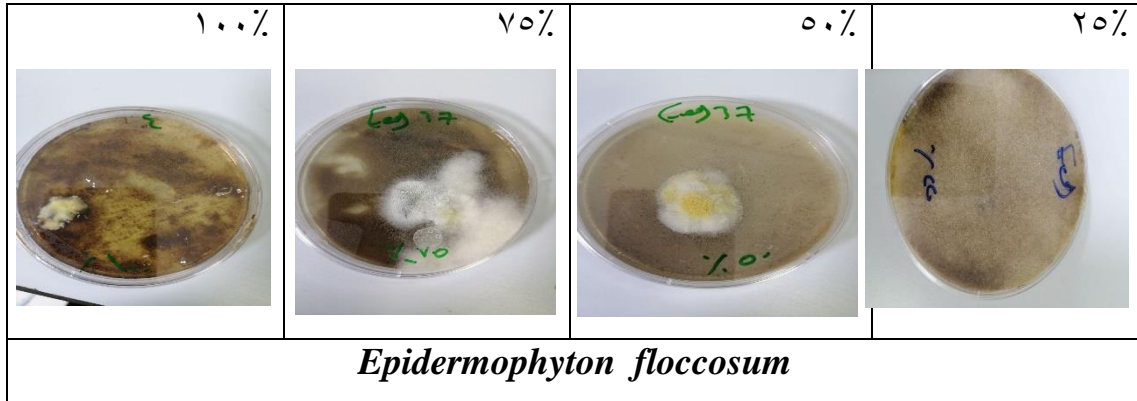
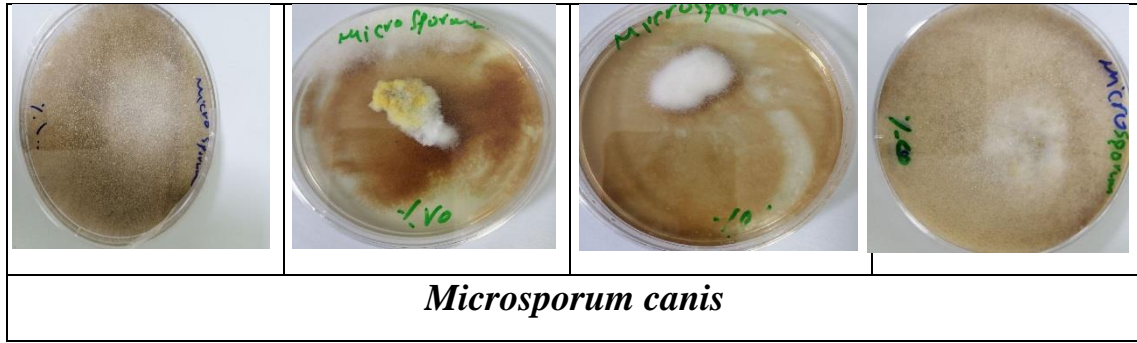
Aspergillus brasiliensis



Aspergillus costaricensis



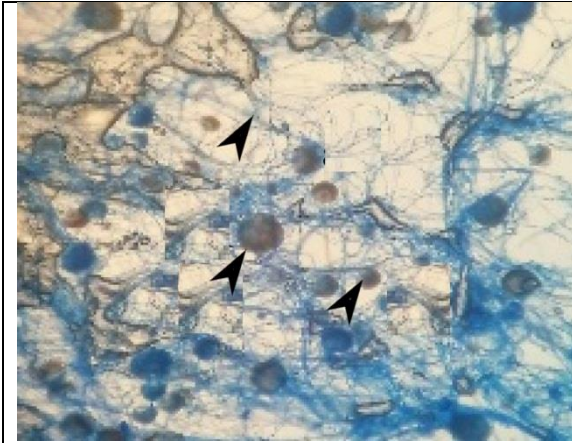




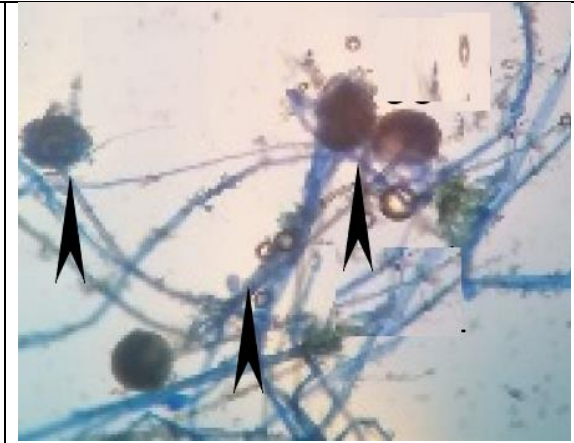
الشكل (٤-٨٧) تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المعاملة بالفضة النانوية على معدل قطر (سم) على نمو الفطر *Rhizopus stolonifer* بدرجة حرارة ٢٨ درجة مئوية لمدة خمسة أيام

٢.٤ تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المختلفة في الفطر *Rhizopus stolonifer* مجهريا

1. تأثير الراشح الفطري المعامل بالزنك النانوي



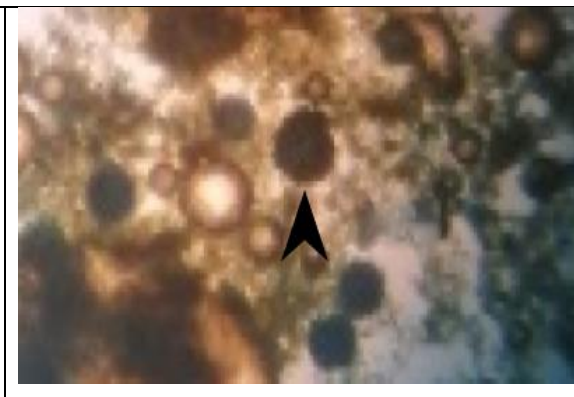
Aspergillus brasiliensis nano Zn ٥٠%
الغزول الفطرية نحيلة ومتقطعة واختلاف الحجم



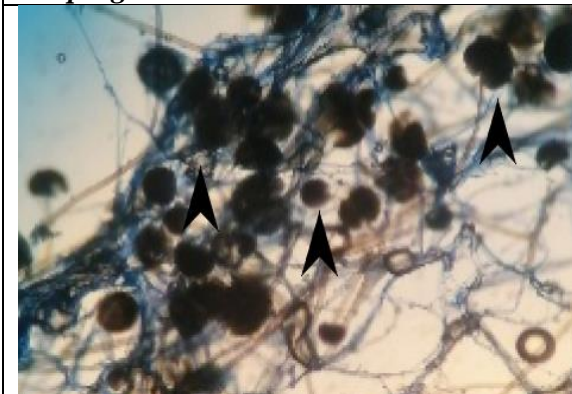
Aspergillus brasiliensis nano Zn ١٠٠%
اختلاف معدلات النضج والحجم للأبواغ



Aspergillus costaricensis nano Zn ٢٥%

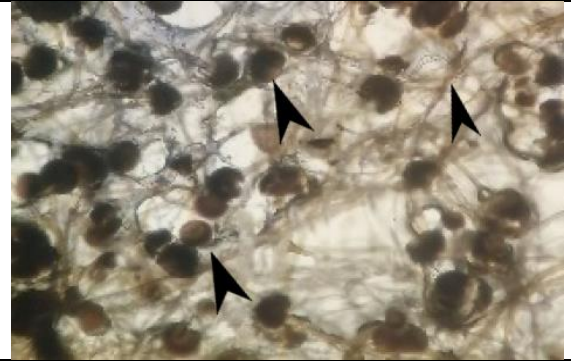


Aspergillus costaricensis nano Zn ٧٥%



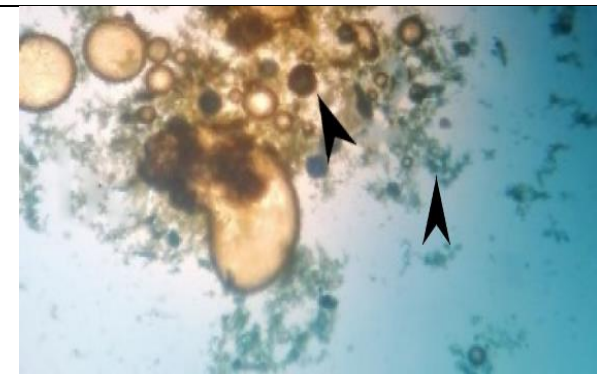
Aspergillus costaricensis nano Zn
١٠٠%

الفحص المجهرى يوضح تجمع الاجسام الحافظة هربا من المادة السامة وأختلاف احجامها أيضا



Aspergillus fluvus nano Zn ٢٥%

الفحص المجهرى أعلاه يوضح تكثف الاجسام الحافظة والغزول الفطرية نحيلة ومتقطعة عند التراكيز الواطنة من أوكسيد الزنك النانوي



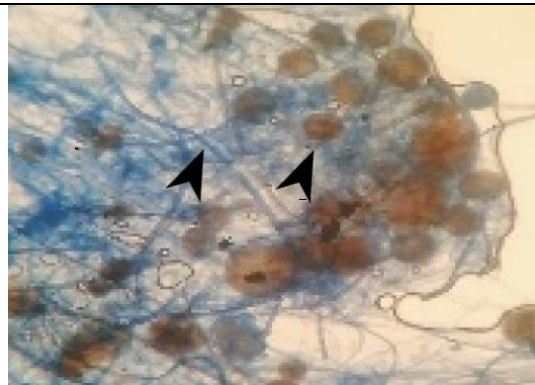
Aspergillus fluvus nano Zn ٥٠%



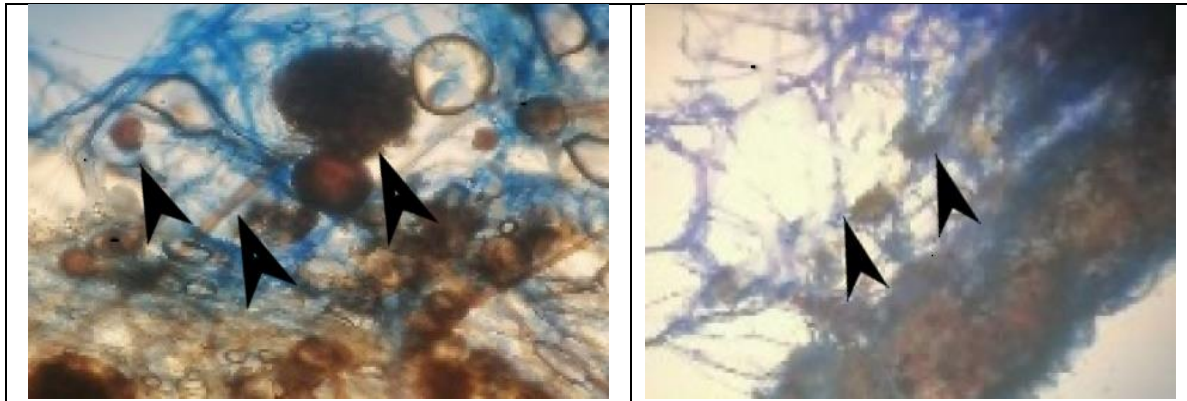
Aspergillus minisclerotigenes nano Zn ٧٥%



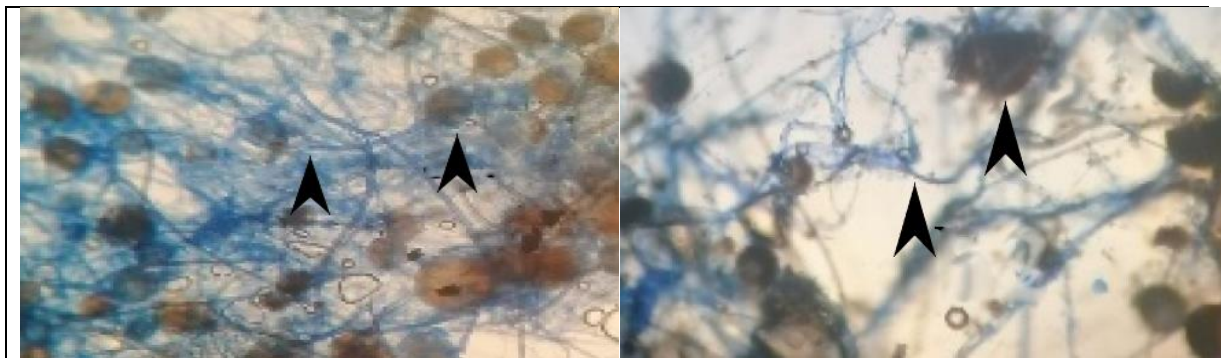
Aspergillus minisclerotigenes nano Zn ١٠٠%



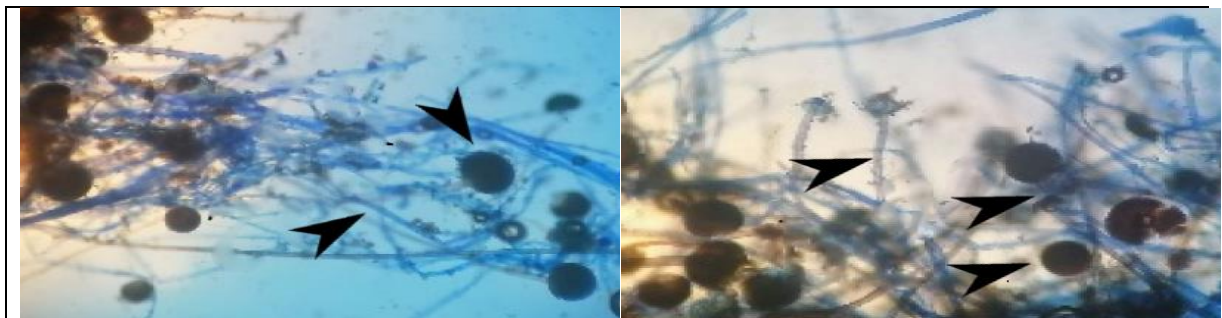
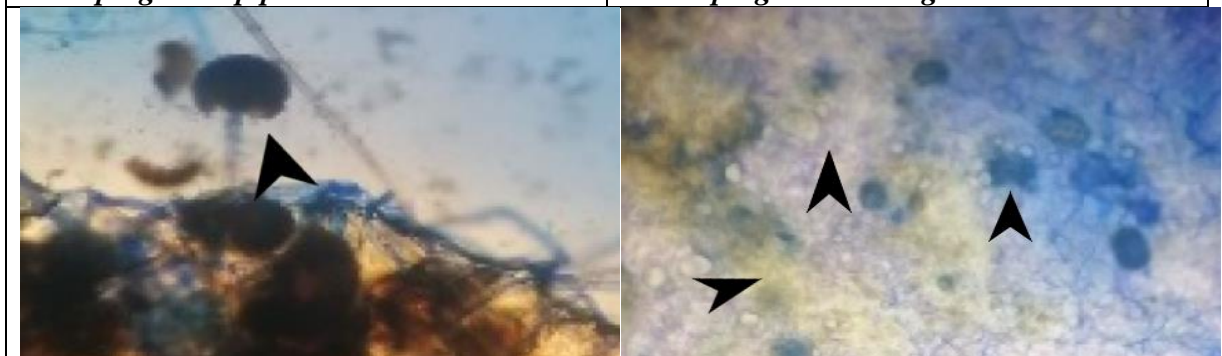
Aspergillus niger nano Zn ٢٥%

*Aspergillus niger* nano Zn ٥٠%*Aspergillus oryzae* nano Zn ١٠٠%

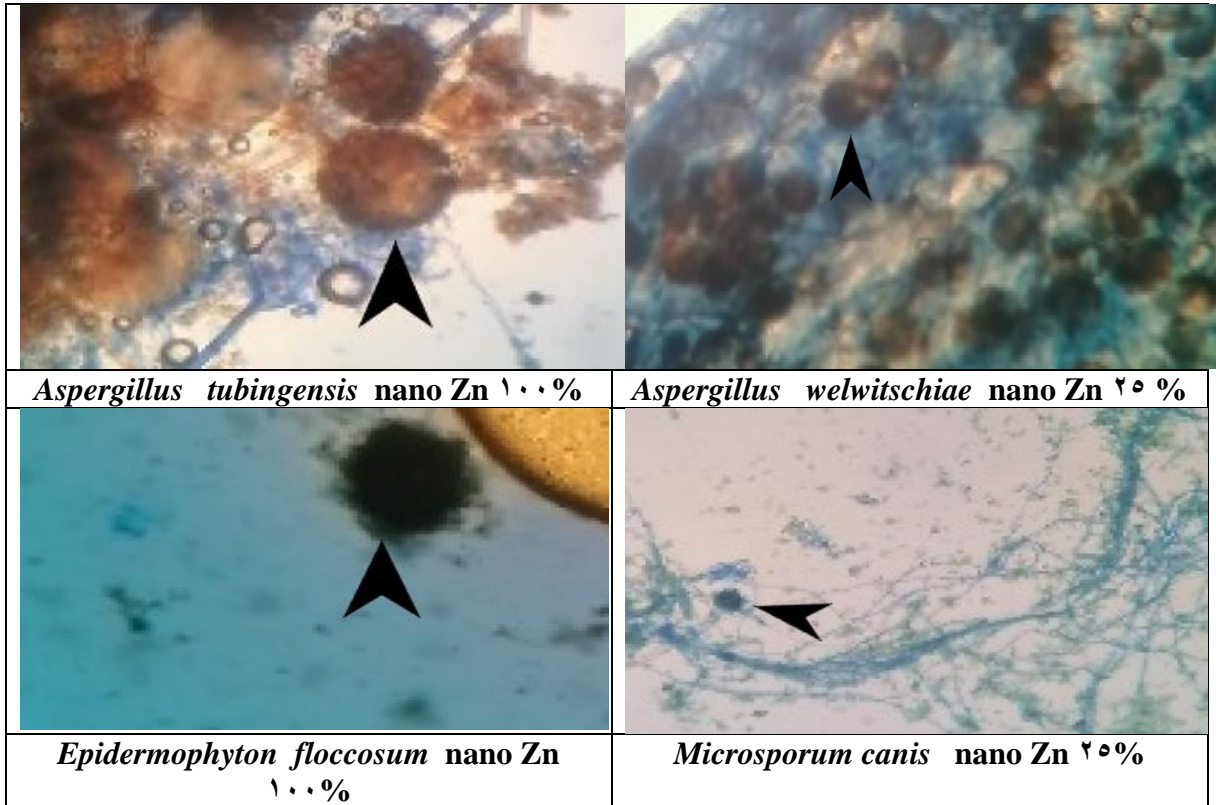
الفحص المجهرى أعلاه يوضح الحوافظ البوغية مشوهة ومختلفة الأحجام والغزل الفطري متقطع

*Aspergillus piperis* nano Zn ٢٥%*Aspergillus piperis* nano Zn ٥٠%

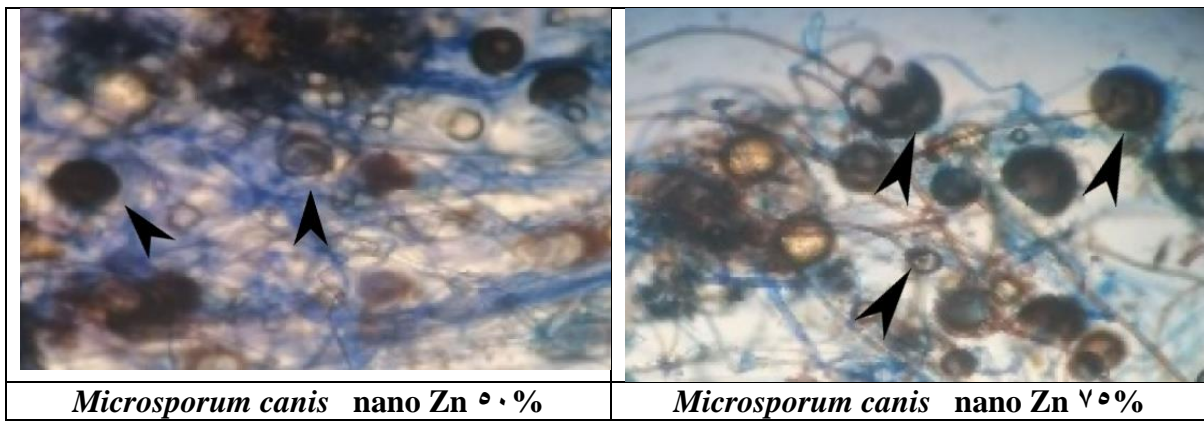
الفحص المجهرى أعلاه يوضح تكثف الغزل الفطري وتشوه الحوافظ البوغية عند التراكيز الواطنة من أوكسيد الزنك النانوي

*Aspergillus piperis* nano Zn ١٠٠%*Aspergillus tubingensis* nano Zn*Aspergillus tubingensis* nano Zn ٥٠%*Aspergillus tubingensis* nano Zn ٧٥%

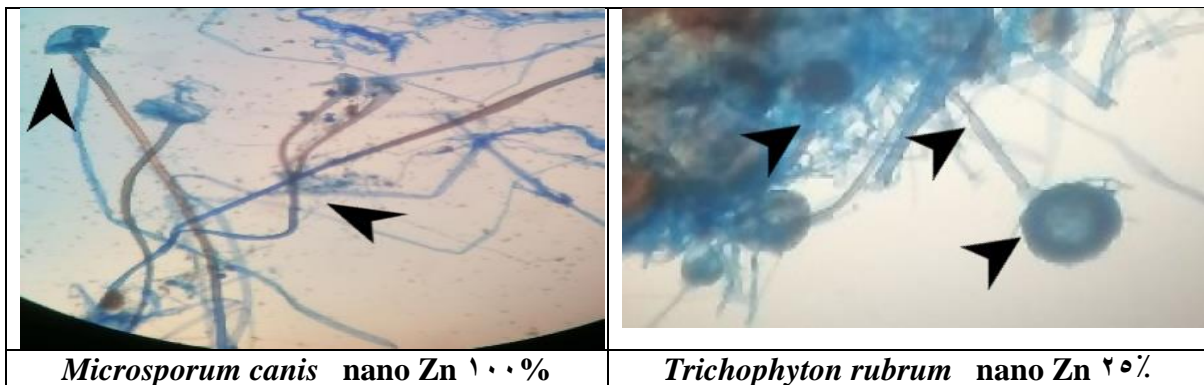
الفحص المجهرى أعلاه يوضح الاحجام المختلفة للحوافظ البوغية وتقطع الغزل الفطري

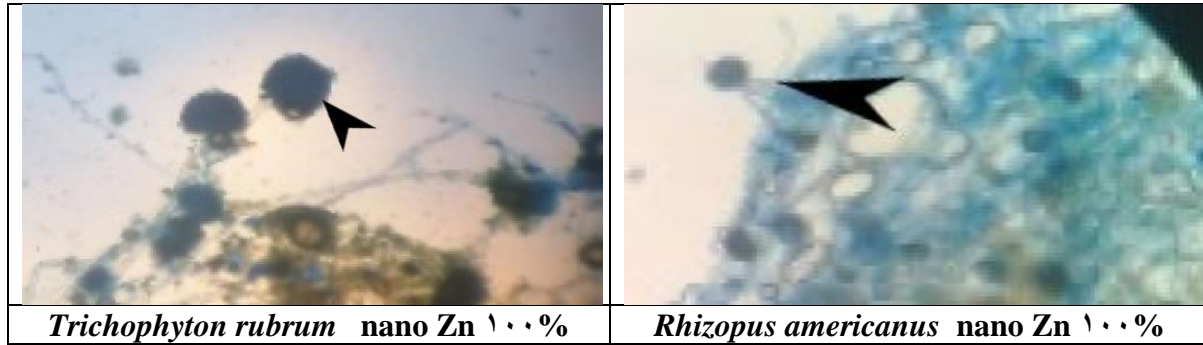


الفحص المجهرى أعلاه يوضح تشوه الحواظ البوغية وقلة تكونها عند التراكيز الواطنة لأوكسيد الزنك النانوي



الفحص المجهرى أعلاه يوضح تكثف الحواظ البوغية وأختلاف معدل النضج





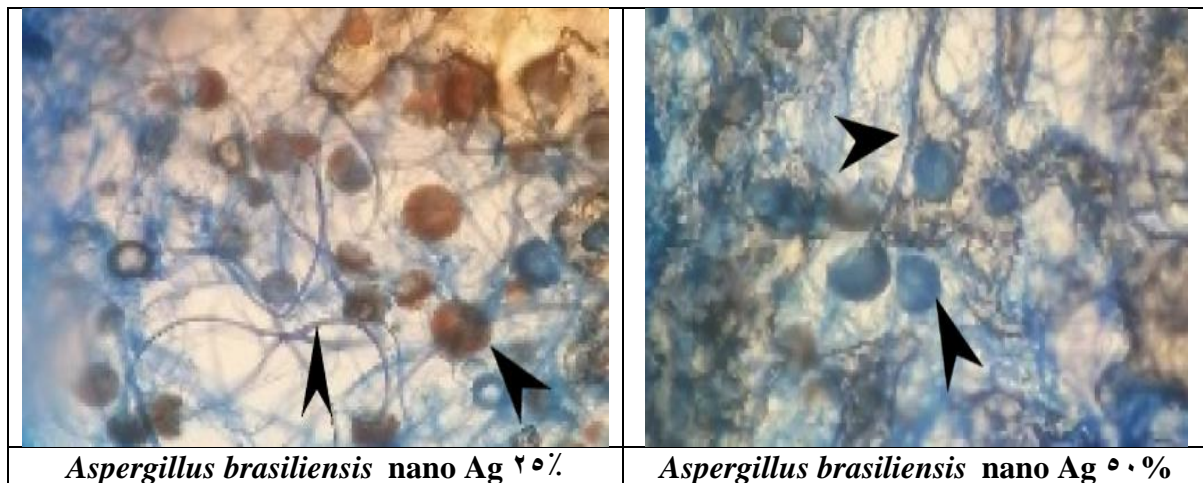
الفحص المجهرى أعلاه يوضح الغزل الفطري المشوه وكذلك وأختلاف معدلات النمو للحوامل البوغية

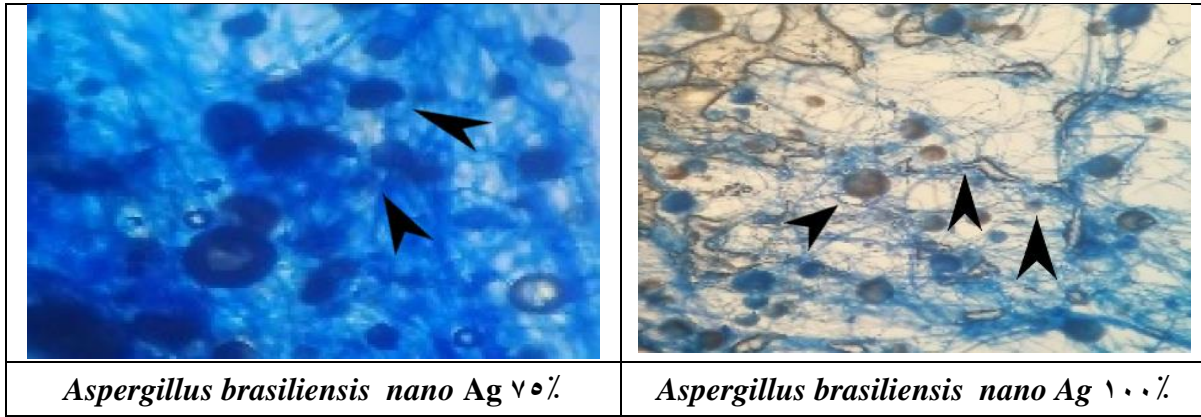
(الشكل ٤-٨٨) : تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المختلفة المعاملة بأوكسيد الزنك

النانوي بمختلف التراكيز المؤثرة في نمو الفطر *Rhizopus stolonifer* مجهريا

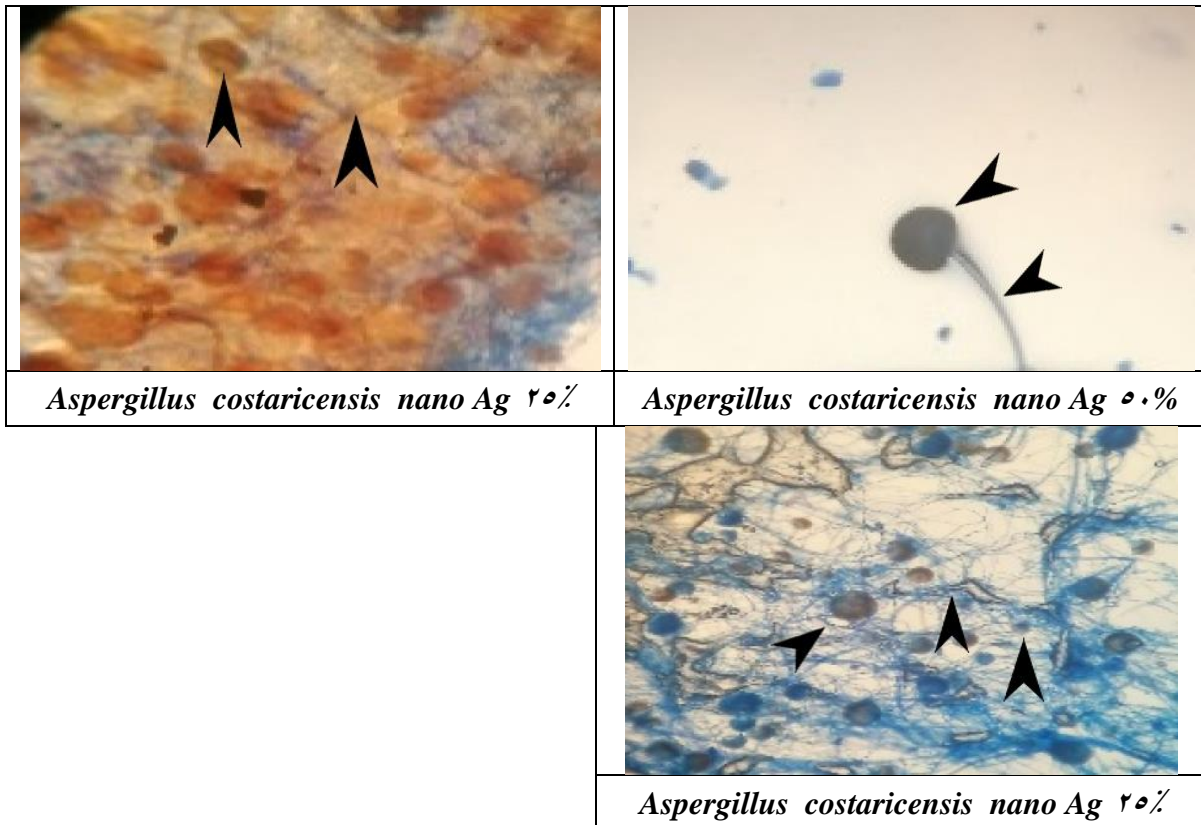
يتضح من الشكل (٤-٨٨) أن الفطر *Rhizopus stolonifer* قد تآثر مجهريا ، وكان هذا التأثير بين ضرر كلي وخاصة في التراكيز الواطئة من الرواشح الفطرية المختلفة المعاملة بالزنك النانوي ، فتظهر الغزول الفطرية متقطعة ونحيلة وأحيانا تظهر الأنوية متجمعة في مكان هربا من المادة السامة، وتآثرت إنتاج الأجسام الحافظة من خلال أختلاف في معدل النضج والحجم ، فضلا عن أعداد الأبواغ السبورانجية .

٢. الفضة النانوية

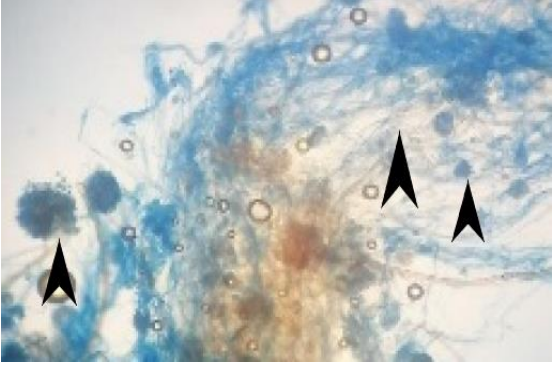





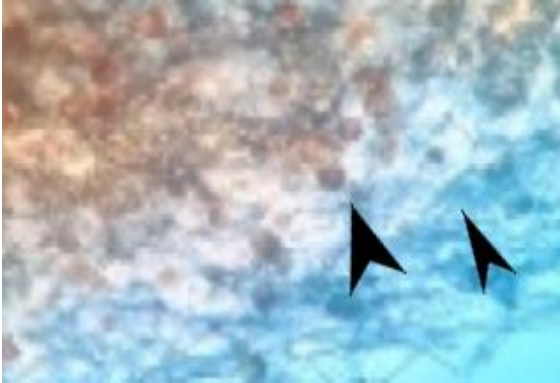
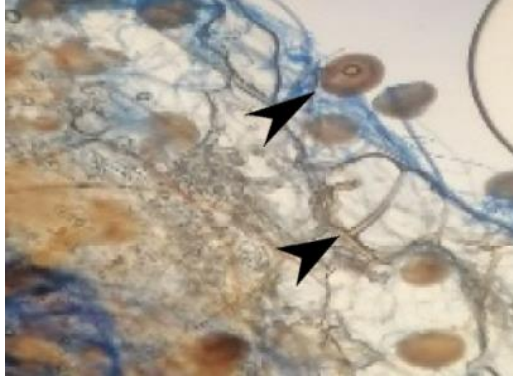
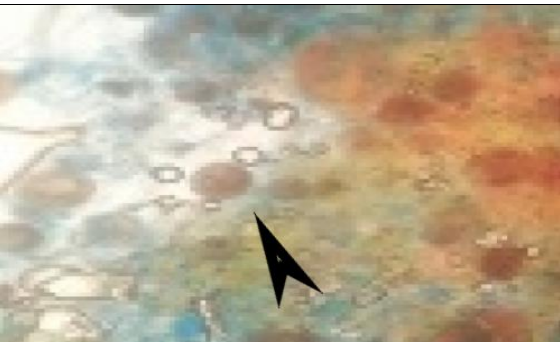
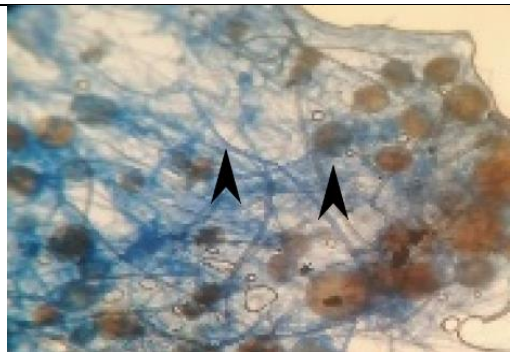
يظهر الفحص المجهرى أعلاه أختلاف نمو الحوافظ البوغية في مختلف التراكيز وتجمع الحوافظ البوغية عند التراكيز العالية وقلة تكونها أما عند التراكيز الواطئة تميزت الحوافظ البوغية بالحجم الكبير وتقطع الغزل الفطري





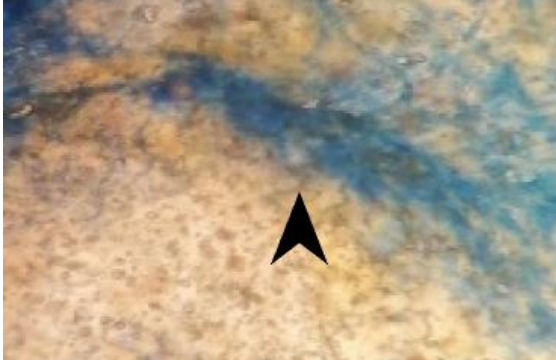

الفحص المجهرى أعلاه يوضح الغزول الفطرية النحيلة وأختلاف معدلات النمو للحوافظ البوغية

	
<i>Aspergillus costaricensis nano Ag ٧٥%</i>	<i>Aspergillus flavus nano Ag ٢٥%</i>

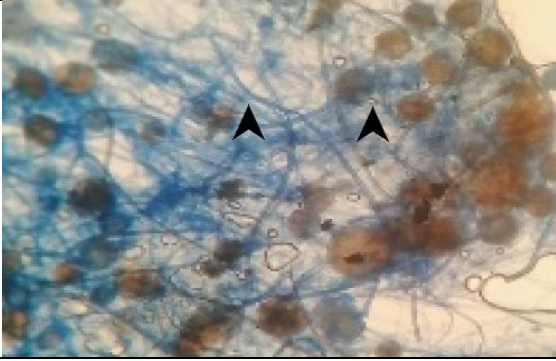
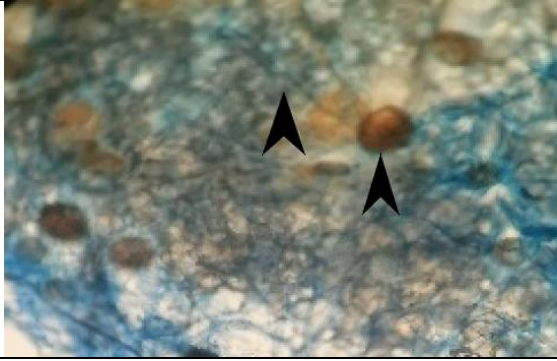


الفحص المجهرى أعلاه يوضح تكثف الخيوط الفطرية وتشوهات الحواف البوغية عند التراكيز العالية لنترات الفضة النانوية

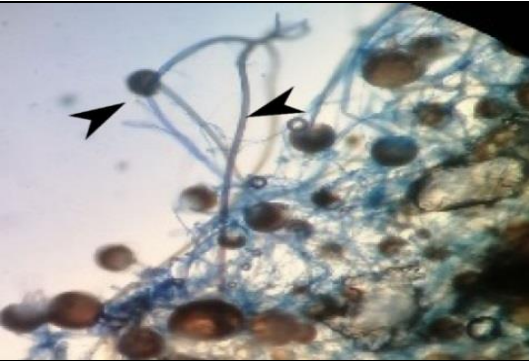
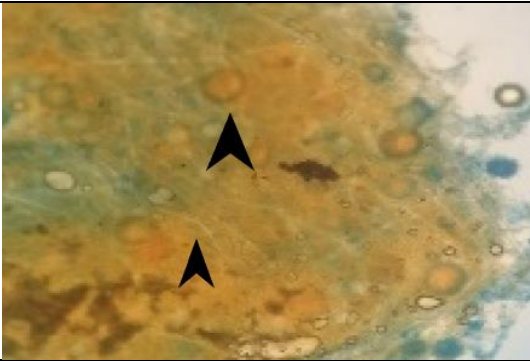
	
<i>Aspergillus minisclerotigenes nano Ag ٢٥%</i>	<i>Aspergillus minisclerotigenes nano Ag ٥٠%</i>
	
<i>Aspergillus minisclerotigenes nano Ag ٧٥%</i>	<i>Aspergillus niger nano Ag ٢٥%</i>

الفحص المجهرى أعلاه يوضح أختلاف معدلات النمو للحواف البوغية وتكثف الغزل الفطري بشكل مادة هلامية بطيئة النمو

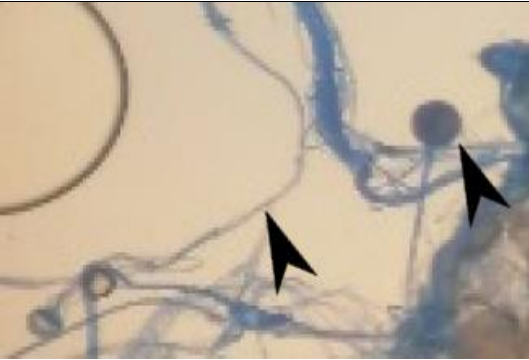
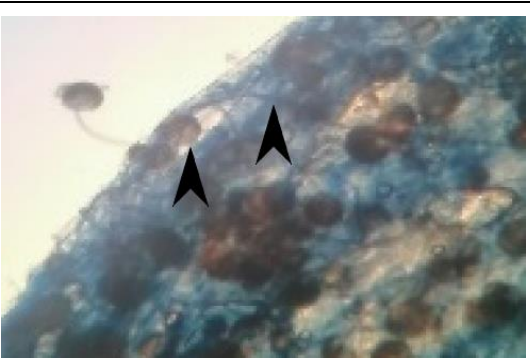
	
<i>Aspergillus niger nano Ag ٥٠%</i>	<i>Aspergillus oryzae nano Ag ٢٥%</i>
	
<i>Aspergillus oryzae nano Ag ٥٠%</i>	<i>Aspergillus oryzae nano Ag ١٠٠%</i>

الفحص المجهرى أعلاه يوضح الأحجام المختلفة من الحواظ البوغية عند التراكيز المتوسطة وقلة تكونها عند التراكيز العالية وتشوه الغزل الفطري وتكسر الخيوط الفطرية

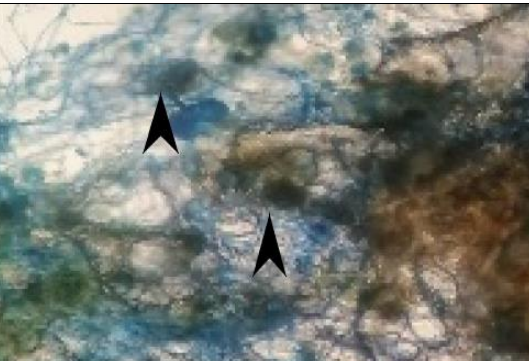

	
<i>Aspergillus piperis nano Ag ٢٥%</i>	<i>Aspergillus piperis nano Ag ٥٠%</i>
	

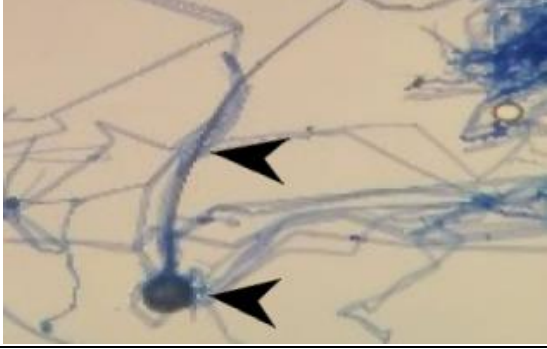
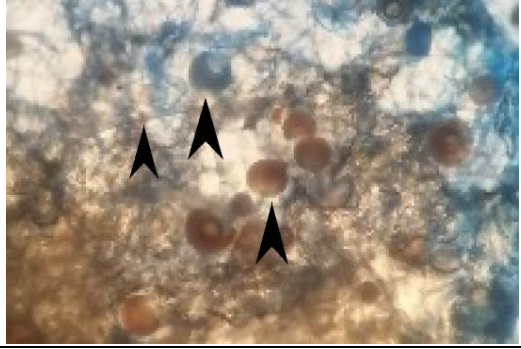


<i>Aspergillus piperis nano Ag ٧٥%</i>	<i>Aspergillus tubingensis nano Ag ٢٥%</i>
	
<i>Aspergillus tubingensis nano Ag ٥٠%</i>	<i>Aspergillus tubingensis nano Ag ٧٥%</i>

الفحص المجهرى أعلاه يوضح تكتل الغزل الفطري واختلاف أطوال الحوامل البوغية واختلاف سمكها فضلا عن تكتل الحواظ

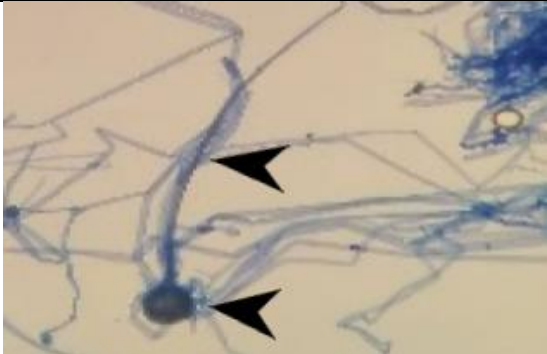

	
<i>Aspergillus tubingensis nano Ag ١٠٠%</i>	<i>Aspergillus welwitschiae nano Ag ٢٥%</i>

تظهر الغزول الفطرية متجمعة ويختلف سمكها وأطوالها

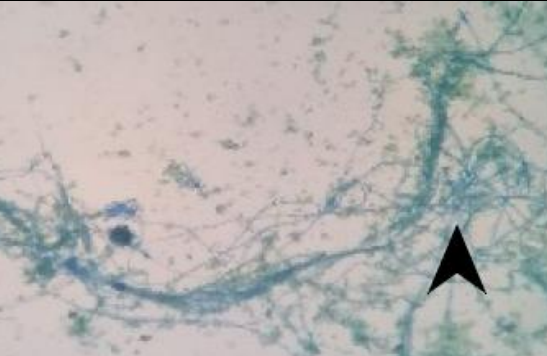
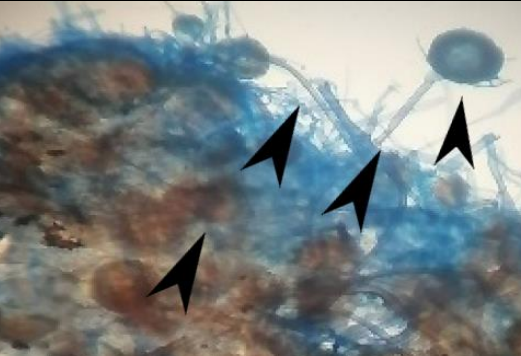
	
<i>Aspergillus tubingensis nano Ag ٢٥%</i>	<i>Aspergillus tubingensis nano Ag ٢٥%</i>


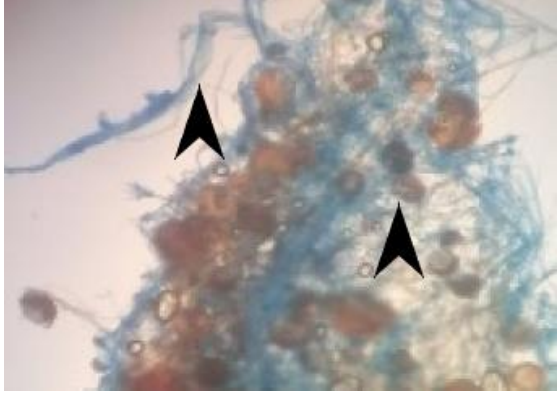
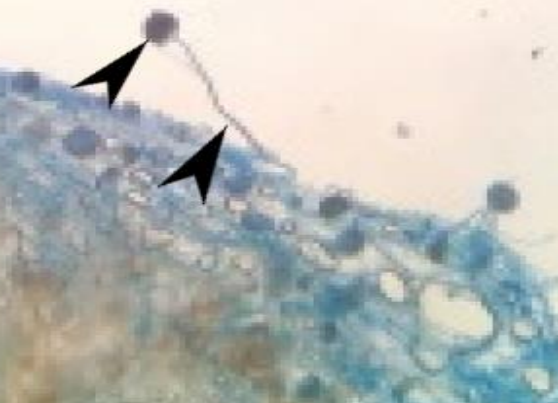
	
<i>Aspergillus welwitschiae nano Ag 50%</i>	<i>Aspergillus tubingensis nano Ag 25%</i>
	
<i>Aspergillus welwitschiae nano Ag 50%</i>	<i>Aspergillus welwitschiae nano Ag 75%</i>

الفحص المجهرى أعلاه يوضح قلة أعداد الحواظ البوغية وتكسر الغزل الفطري

	
<i>Epidermophytes floccosum nano Ag 25%</i>	<i>Epidermophytes floccosum nano Ag 75%</i>

الفحص المجهرى أعلاه يوضح اختلاف حجم الحواظ البوغية وتكسر خيوط الغزل الفطري عند التراكيز الواطنة لنترات الفضة النانوية

	
---	--

<i>Microsprum canis nano Ag 1٠٠%</i>	<i>Trichophyton rubrum nano Ag ٢٥%</i>
	
<i>Trichophyton rubrum nano Ag ٥٠%</i>	<i>Trichophyton rubrum nano Ag ٧٥%</i>
	

الشكل (٤-٨٩): تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية المختلفة المعاملة بأوكسيد الفضة

النانوي بمختلف التراكيز المؤثرة في نمو الفطر *Rhizopus stolonifer* مجهريا

الفحص المجهرى أعلاه يوضح تباين أحجام الحواظ البوغية وتكتلها فضلا عن تشوهها في التراكيز العالية فضلا عن الحوامل البوغية التي اتصفت بالتشوه في اغلب المعاملات وضعف قطرها وانحنائها بدلا من انتصابها ، وقد وصل الحال في بعض المعاملات الى تشوه وتكتل وانفجار الخلايا نتيجة لعدم مقاومة الضغط الانتفاخي العالي الذي حصل نتيجة لتسمم الوسط

الفصل الخامس

المناقشة

Discussion

الفصل الخامس: المناقشة

١.٥ عزل وتشخيص الفطريات Isolation and Identification of Fungi

نجحت عملية عزل الفطريات من البلغم sputum للأشخاص المعنيين بالعزل بعد موافقتهم بذلك وفق القواعد المتعلقة بالأخلاق المهنية، أهم الفطريات التي ظهرت في عينات البلغم *Aspergillus* الذي شكل نسبة ظهور عالية مقارنة بالفطريات الأخرى وهذه النتيجة مشابهة لما ذكره Agbetile وآخرون (٢٠١٢) عندما عزل البلغم من أشخاص يعانون من حساسية وغير المصابين بها وإن ظهور الـ *Aspergillus* في جميع العزلات يدل على أستنشاقه بإستمرار مما يعطي فرصة أكبر للإصابة به في حالات نقص المناعة *Sirega* و *Thristy* (٢٠١٣) كما وإن ظهور نوعين *Rhizopus* وهما من الـ *R.stolonifer* و *Rhizopus americanus* في عينة البلغم لبعض الأشخاص قد يكون مؤشرا لحالة من حالات نقص المناعة سواء أكان شفاء من مرض الكوفيد أو لديه سكري وغيرها من الأمراض التي تشير إلى انخفاض في الأداء المناعي للجسم (٢٠١٨، Vilaro و Gerena Montano)

إن ما يسمى بفلورا الجسم أو النبت الطبيعي للأحياء المجهرية وبالتحديد في اللعاب والبلغم قد تكون مؤشرا صحيا لمعادلة الكائنات المجهرية في الجسم ، ولذلك فإن وجود بعض الفطريات قد يثبط شراسة فطريات خطيرة ومن هذا المنطلق تم إجراء تجارب التضاد بين الفطريات المعزولة وفطر *R. stolonifer* كونه الفطر الأكثر ظهورا في العينات مع الأخذ بنظر الإعتبار إن الفطر *Rhizopus* من مسببات العفن الأسود وخاصة لمرضى فايروس كورونا والذين لديهم أمراض أخرى (Kumari وآخرون، ٢٠٢٢)

وتم التركيز على تضاد الفطريات المعزولة من البلغم وأيضا بعض الفطريات الجلدية التي تم الحصول عليها من تجارب سابقة وذلك نتيجة للعلاقة الطردية مع تلك الفطريات و فطر *Rhizopus* وتعد هذه الدراسة الأولى من نوعها في العراق يتم فيها إلقاء النظر على الفطريات المعزولة من الأشخاص ضمن الفلورا الطبيعية في البلغم ، وتضمنت هذه الفطريات في أغلبها أنواع الفطر *Aspergillus* وهو من الفطريات المنتشرة في البيئة ويكاد لا يخلو مكان منها .

تعد طريقة تشخيص الفطريات بالطريقة التقليدية أساسا لفهم الفطريات لكن دقة التشخيص الجزيئي أتاح فرصة لتسجيل الفطريات الأربعة عشر بالبنك الجيني العالمي ومقارنة الأختلافات والتشابهات مع العزلات العالمية ورسم الشجرة الوراثية لها .

تضمنت الدراسة تشخيص أربعة عشر فطرا معزولا من قشع أشخاص تعافوا من الإصابة بكوفيد ١٩ وقد تم تسجيلها في البنك الجيني العالمي إذ إن استخدام الأساليب التقليدية لاتعطي نتائج كافية في أغلب

الحالات وذلك بسبب تغير النمط الظاهري وتعدد الأشكال فضلا عن إختلاف الظروف البيئية ، شخصت العزلات جزيئيا باستخدام تقنية سلسلة البلمرة (PCR) بالإعتماد على بواديء (Primers) خاصة بالتشخيص الجزيئي. أظهرت نتائج التشخيص الجزيئي عن التقارب والتشابه بين الفطريات المسجلة وقد تم إستخدام الشجرة الوراثية لمعرفة مدى ترابط الأنواع الخاصة لكل جنس مع النوع المطلوب تحديده فضلا عن الخصائص المظهرية كوسيلة للتوصل إلى التشخيص الدقيق فضلا عن التشخيص بالطريقة التقليدية و يعد تحديد النمط الجيني مهم جدا في تصنيف الفطريات وقد أستعملت منطقة SSU في التشخيص الجزيئي والتصنيف وذلك لأنها سهلة التضخيم وذات مدى كبير من التباين حتى في الأنواع ذات الصلة العالية وقد أستخدمت تضخيم منطقة SSU الخاصة ب rRNA لغرض تحديد الأنواع حيث تم فحص تسلسل الحمض النووي وذلك للتأكد من تسلسل النيوكليدات ثم بعد ذلك مقارنتها بالسجلات العالمية الأخرى وتم إستخدام برنامج NCBI - BLAST- Query nucleotide- online وقد أعطى نتائج دقيقة بمقارنتها مع السجلات العالمية كما أستخدم برنامج التحليل الوراثي التطوري الجزيئي (BLAST) الذي يعد من التطبيقات التي تم تصميمها بصورة خاصة للتحليل المقارن لتسلسل الجينات المتماثلة والعلاقات التطورية والنمط الذي يحدث في تطور الحمض النووي والبروتين وكذلك يعطي برنامج MEGA الكثير من التسهيلات عبر بيانات تسلسلية من مستويات بيانات شبكة الإنترنت التي يمكن عرضها على شكل اشجار (Kumar وآخرون ، ٢٠٠٨) .

٢.٥ الكفاءة التضادية للفطريات المعزولة ضد الفطر *Rhizopus stolonifer*

أشارت نتائج التضاد الفطري في الجدول (٤ - ٣) حصول تباين في القدرة التضادية للفطريات المستخدمة في الدراسة إذ بلغت ٣ حسب مقياس Bell لتضاد الفطريات *A.minisclerotigenes* و *A.costaricensis* و *A.oryzae* و *A.piperis* و *A.flavus* وتفوق نموها على الفطر *R. stolonifer* في الطبق ، إذ أن تجارب التضاد من التجارب التي يعتمد عليها في تقييم كفاءة المقاومة الأحيائية لفطر *Trichoderma* ضد عدد من الممرضات النباتية نتيجة لإنتاجه للإنزيمات المحللة Rajani وآخرون (٢٠٢١) كما وإن الفطريات *A.minisclerotigenes* و *A.flavus* تتميز بإنتاج سم الأفلاتوكسين Shoaib وآخرون (٢٠١٩) أما الفطريات *A.costaricensis* و *A.piperis* تتميز بإفراز سموم الأوكرااتوكسين Thanushree وآخرون (٢٠١٩) ، بالنسبة للفطر *A.oryzae* يتميز بامتلاكه نظام إفرازي عالي للبروتينات المحللة Daba وآخرون (٢٠٢١) ، والفطريات التي وصلت للدرجة ٤ من التضاد *R.americanus* و *Trichophyton rubrum* و *Microsprum canis* و *Microsprum gypseum* معنى أقل درجة للتضاد الفطري مع *Rhizopus* ، ومن هذه

النتيجة نستنتج تكيف وملائمة وجودها في نفس الكائن الذي يعاني من إصابات معقدة وخاصة في حالات نقص المناعة وتعد هذه النتيجة مخالفة لما توصلت إليه Al-Masaoodi (٢٠٢٠) عند إستخدامها فطر *Marasmius palmivorus* في الزرع المزدوج لتثبيط فعالية ونمو الفطريات الممرضة *T. rubrum* و *M.canis* و *M.gypsum* . أما الفطر *R.americanus* الذي يعد من نفس الجنس يوجد تضاد بين الفطرين أما درجة التضاد الاخيرة التي تم الحصول عليها هي ٥ التي توضح سيطرة الفطر الممرض على الطبق بأكمله مع الفطريات *A.niger* و *A.welestichia* و *A.tubigensis* و *A.brasiliensis* و الفطر الجلدي الممرض *Epidermophyton floccosum* . أما الفطر *A .welestichia* الذي يتميز بإفراز سموم fumonisins الذي لم يثبط نمو فطر *Rhizopus* ، وأيضا فطر *A.tubigensis* الذي يتميز بإفراز أسيرازين وفونالينون، وفطر *A.brasiliensis* الذي يتميز بإفراز A بيروفين وديهيدروأفلافيين ونتيجة لتركيبية فطر *Rhizopus* الذي يتميز بإفراز مستويات عالية من الكلوكوز-أوأكسيديز ومستوى عال من الأميليز والفسفاتيز القلوي والحمضي والبكتيناز (Guimarães وآخرون، ٢٠٠٦) .

٣.٥ تأثير تراكيز مختلفة من الرواشح الفطرية في نمو أقطار (سم) فطر *Rhizopus stolonifer*

تتفق نتائج تأثير راشح الفطر *Trichophyton rubrum* مع Muhsin و Salih (٢٠٠١) أذ أن الفطريات الجلدية تنتج العديد من الأنزيمات التي تحلل بروتين الكيراتين الموجود في الإنسان والحيوان ومن هذه الأنزيمات البروتيز Protease والكيراتينيز Keratinase والاميليز Amylase واللايبيز Lipase والايلاستيز Elastase والفسفولايبيز Phospholipase ،أما الفطر الذي كان اكثر تأثيرا على نمو مستعمرة *Rhizopus* فطر *A.piperis* يمكن تفسير الفعالية الكبيرة لراشح هذا الفطر لامتلاكه مستقبلات نشطة بيولوجيا عبارة عن بروتينات وأحماض عضوية مثل الغلوكونيك والستريك ويتميز بنشاطه المضاد للميكروبات و هذا يتفق مع Lopes وآخرون (٢٠١٣) ،أما الفطر *A.minisclerotigenes* الذي كان يمتلك أقل معدل نمو أيضا وهذا قد يعود الى تعدد السموم الفطرية التي يمتلكها *A.korhogoensis* و *A.aflatoxiformans* و *A.texensis* و *A.arachidicola* Singh و Cotty (٢٠١٩) فضلا عن هذه الافلاتوكسينات الاربعة ايضا يكون هذا الفطر مواد اخرى مثل الافلاتوكسيكول فيرسيكولورين و ستيرجماتوسيسيتين وحمض السيكلوبييازونيك وحمض الكوجيك Yu (٢٠١٢) ،أما الفطر الممرض الجلدي *Epidermophyton floccosum* الذي أمتاز بتثبيطه لفطر *Rhizopus* فضلا عن الانزيمات المحللة التي يفرزها ويعد هذا الفطر من أشهر الفطريات الجلدية التي تحلل الأيثانول وتستخدمه مصدر للكربون وهذا يتفق مع ما ذكره AL-janabi (٢٠٠٩) وبما أن فطر *Rhizopus* يحتوي نسبة عالية من السكريات ويقوم بتخميرها ويحولها من البايروفيت

الى الايثانول بعملية التخمر الكحولي لذلك بعد سلسلة عمليات هدم تحدث له يثبط نموه ، أما الفطر *A.tubigenis* من السلالات التي تتميز بامتلاكها البكتيناز (خليط من عدة أنزيمات) تحلل السكريات المعقدة والبكتينات والسكريد والسليولوز وبكفاءة عالية بالاضافة يقوم بتحليل المواد البلاستيكية Huang وآخرون (٢٠١٩) أما في ما يخص نتيجة راشح الفطر *A.flavus* الذي يتميز بأفرازه لسموم مسرطنة (الافلاتوكسين) و انتاج البكتيناز المحللة للسكريات المعقدة Cotty و Mellon (٢٠٠٤) ، أما الفطر الجلدي *Microsprum canis* ومن خلال دراسة وجدت أن هذا الفطر يفرز أنزيمات محللة للبروتين Exoantigens وتتألف من الكيراتينيز Keratinase والايلاستاز Elastase والكتالاز Catalase والامينوبيبتيداز Aminopeptidase ، Achterman ، White و (٢٠١٢) ، أما نتيجة راشح الفطر *A.niger* لا تتفق مع ما وصل اليه راضي وآخرون (٢٠٠٩) من اضافة راشح الفطر *A.niger* أدى الى زيادة أنبات بذور الطماطة وأمتلاكه خاصية التطفل الفطري بالتفافه حول الغزل الفطري للفطر الممرض *R.solonia* والقضاء عليه وأيضا لا تتفق هذه النتيجة من عدم التنشيط لفطر *Rhizopus* مع الزبيدي وآخرون (٢٠١٠) عند أستخدامهم راشح الفطر *A.niger* في هلاك حوريات وبالغات الذبابة البيضاء *Bemesia tabaci* ، أما الفطر *R.americanus* أذ لوحظت نسبة تثبيط قليلة كونهما من نفس الجنس فضلا عن الأرتباط الكبير بنمطي نشاط الانزيمات التأكسدية والانزيمات المتحللة لكلا الفطرين Mali وآخرون (٢٠١٩) وكفاءة الوسط الزراعي وايضا لوحظ اعتماد مماثل لتوليفة الانواع الفطرية وكذلك عمليات الاختزال ممكن أن تثبط نمو أحدهما حسب كيمياء فنتون (أختزال الحديد الى الحديدوز) وهذا يتوافق مع Orton وآخرون (٢٠١٦) أما الفطر *Microsprum gypsum* أظهر نسبة تثبيطية ضد *Rhizopus* وهذا يتفق مع ما توصل اليه Guo وآخرون (٢٠١٢) عند أستخدامهم سلالات من بكتريا العصيات اللبنية *Lactobacillus* في تثبيط هذا الفطر وقلة أفرازه لانزيمات الكيراتيناز المحللة ، أما نتيجة راشح الفطر *A.welestichia* أعطى نتيجة مقارنة ل Liu وآخرون (٢٠١٩) واستخدام هذا الفطر كعامل مقاومة بايولوجي ثبط من نمو الديدان الخيطية المرافقة للجذور *Meloidogyne graminicola* ، أما راشح الفطر *A.oryzae* الذي أعطى معدل نمو للمستعمرة وهذا يعود للتوافق الجزيئي بين الفطر *Rhizopus* و *A.oryzae* لوجود جينومات مسؤولة عن التخمر في كلا الفطريين حسب ما ذكره Machida وآخرون (٢٠٠٨) أما الراشح الفطري *A.costaricensis* الذي لوحظ أن نسبة تثبيطه قليلة ل *Rhizopus* وهذا خلاف ما توصل اليه 林睿 (٢٠٢١) أذ ان هذا الفطر يمتلك مركبات عالية الكفاءة تثبطت من نمو بكتريا المكورات العنقودية وهذه المركبات A terretonine و asperlid B و methyl-٢-benzyl-١-٤- و hydroxyphenyl-٢ و butyrolactone و versicolactone B و ١H-indole-٣- و carboxaldehyde ، أما الفطر الأخير الذي أعطى اكبر معدل نمو هو الفطر *A.brasiliensis* وهذا

يتفق مع مذكره Chimbekujwo واخرون (٢٠٢٠) أذ يتميز هذا الفطر بأنزيمات تخمر مثل البروتيناز والتي تكون مشابهة لأنزيمات التخمر الموجودة في *Rhizopus* وقد لوحظ اختلاف تأثير التثبيط بمختلف التراكيز وهذا يعود الى أملاك رواشح بعض أنواع *Aspergillus* كفاءة تثبيطية عالية ضد الفطر *Rhizopus* أذ أنها تنتج مواد تضادية مع تأثير مثبت على الفطر المستخدم في الدراسة ويفسر هذا السبب الى انتاج مواد تضادية تفرز خارج الخلايا والتي تعمل بشكل مباشر على غشاء الخلية الفطرية وتغير من نفاذيته او قد يكون هذا التأثير بسبب إنتاج الابواغ أو مراحل نمو الغزل الفطري للفطر الممرض أو نتيجة أنتشار المضادات الحيوية في وسط الغذاء Jalanta واخرون (٢٠٠٤) وهذا يتفق مع نتائج الباحث الطائي (٢٠١٤) الذي درس تأثير رواشح بعض أنواع *Aspergillus spp* في تثبيط الفطرين الممرضين *Rhizoctonia solani* و *Fusarium oxysprum* أظهرت النتائج أن كل العزلات الفطرية تمتلك كفاءة عالية في تثبيط الفطرين الممرضين وأيضاً وجد من خلال الدراسة زيادة أعداد الابواغ الكلاميدية للفطر الممرض عند التراكيز الواطنة للرواشح مثلاً عند ٢٠% لوحظ نمو الفطر وعدم نموه عند التراكيز العالية للرواشح يعود السبب الى محاولة الفطر تكوين وحدات تكاثرية مقاومة (تكوين الابواغ الكلاميدية) Loffler واخرون (٢٠٠٨) وكما متعارف عليه ان الفطريات تحتاج النتروجين كمصدر لتكوين نموها الخضري ربما يحتوي الراشح الفطري على العديد من الاحماض الامينية والسكرية والبايرونات حفزت على تكوين مثل هذه التراكيب السهيلي واخرون (١٩٨٠) و Ghisalberti واخرون (١٩٩٠) أو قد يعود السبب الى محاولة الفطر اجتياز الظرف الذي يمر به من وجود السموم في الوسط الغذائي الذي ينمو عليه بزيادة أعداد الابواغ الكلاميدية وهذا يتفق مع مذكرته الجبوري (٢٠٠٣) زيادة أعداد هذه الابواغ عند معاملة الوسط الغذائي برواشح فطرية .

٤.٥ : خصائص الرواشح الفطرية بالمواصفات النانوية

خضعت جميع الرواشح الفطرية التي تم تحويلها إلى رواشح نانوية من زنك نانوي وفضة نانوية إلى الأختبارات التي أفادت بالحصول على المواصفات النانوية وكان أول نقطة تحول الى راشح نانوي هو الدالة اللونية واختلاف في لون الراشح النانوي عن الراشح العادي قبل المعاملة بأوكسيد الزنك أو نترات الفضة ومن ثم أجريت الفحوصات الأخرى المتعلقة بتأكيد الحصول على المادة النانوية (Selvan و Rahiman، ٢٠١٨) و (Reeda و Mohammed، ٢٠٢١) .

تتفق نتائج الراشح النانوي بالزنك لفطر *A.flavus* في تثبيطه لفطر الـ *Rhizopus* مع ما تم التوصل اليه Hameedd (٢٠٢١) عند تحويل المستخلصات المائية والكحولية لفطر المشروم *Agaricus bisporus* إلى مستخلصات نانوية والتي أطلق عليها بالمستخلصات الخضراء و

أظهرت تفوقا في تثبيط نمو الفطرين *Trichophyton rubrum* و *Microsporum Canis* وكان مشابهها لتأثير المضاد الفطري Clotrimazole ويأتي التفسير في أنه كلما كان حجم الجسيمات النانوية أصغر كلما كانت أكثر سمية و أعلى نشاطا فضلا عن أن ZnO الذي يطلق الـ Zn^{+2} ليخترق غشاء الخلية ذات الشحنة السالبة وتتفاعل مع مجموعة سلفهيدريل داخل غشاء الخلية ونتيجة لذلك يحدث ضرر في جدار الخلية وتفقد قدرتها على النمو وتموت الخلية ، كما تتفق نتائج راسح الفطر *A.oryzea* مع Wani وآخرون (٢٠١٢) عند إستخدامهم الجسيمات النانوية للسيطرة على الأمراض الفطرية المسببة للآفات النباتية ، أما الفطريات الجلدية و *Asergillus niger* التي أظهرت تثبيطا واضحا في نمو *Rhizopus* وتتفق نتائج البحث مع ماتوصل إليه Ali وآخرون (٢٠١٧) ، إذ تم تصنيع بيروكسيد الزنك النانوي وأختباره على مجموعة من البكتريا والفطريات الممرضة منها الجلدية ولوحظ تسجيل انخفاض معنوي في أنشطة الإيلاستاز والكيراتيناز مع زيادة تركيز ZNO وتمسخ الألبومين وتثبيط البروتين.

أما نتائج الراسح النانوي للفطر *A.minisclerotigenes* تتفق مع Hassan وآخرون (٢٠١٣) إذ كان لتحضير الجسيمات النانوية تأثيرا كبير في إنخفاض مستويات السموم الفطرية وإعاقة النمو الفطري وتثبيط السموم كما وإن الراسح النانوي للفطر *A.tubigenis* أظهر تفاعلا إيجابيا باتجاه تثبيط نمو الفطر *Rhizopus* في قدرة تحمل الزنك وأمكانية تخليقه خارج الخلية وأظهرت الفحوصات أن الجسيمات النانوية المخلفة من هذا الفطر تمتلك نشاط مضاد للبكتريا أفضل ضد المكورات العنقودية تتفق مع Hefny وآخرون (٢٠١٩) ، أما نتائج الراسح الفطري النانوي *R.americanus* تتفق مع Sumanth وآخرون (٢٠٢٠) والذي يشير إلى تخليق مركب الزنك النانوي من رواشح الفطريات وأظهر فعالية عالية في تثبيط الفطريات الممرضة وتعتمد على الجرعة مع نسبة عالية وكذلك نشاطا كبيرا مضادا للسرطان ضد الخلايا السرطانية عند تراكيز قليلة فضلا عن ذلك فأن المركب الفطري النانوي يتميز بالبقاوة وأيضا تتوافق هذه الدراسة مع Gupta و Chundawat (٢٠٢٠) إذ أن جزيئات أكسيد الزنك النانوية حفزت إنتاج الإيثانول كعامل مساعد الذي يساعد بالتخمير الكحولي والذي يزيد من فرصة نمو فطر *Rhizopus* ، ويظهر أن الراسح الفطري النانوي للفطر *A.costaricensis* يعزز أهميته الاقتصادية في صناعة وتخمير وإنتاج إنزيمات التحلل المائي مثل الأميليز وإنتاج الأحماض العضوية مثل الستريك وبعد الإنزيم α -glucuronidase من الإنزيمات الفعالة ويمكن إعتبره عامل ضراوة تستخدمه الفطريات في تحلل جدران الخلايا النباتية Tamayo-Ordóñez وآخرون (٢٠٢١) وعند إضافة أكسيد الزنك النانوي تتعزز عمليات التخمر والتحلل المائي وهذا يتوافق مع Jin وآخرون (٢٠٢٠) إذ أثبتوا أن البروتينات والسكريات والأحماض الدهنية قصيرة السلسلة تم تعزيزها بواسطة ZnO NPS أي بمعنى تكون فعالية التثبيط

قليلة لفطر *Rhizopus* لتشابه تفاعلات التخمر الكحولي و يظهر راشح الفطر *A. brasiliensis* الذي يتميز بإفرازه إنزيم البروتياز والذي تم تنقيته يحتوي خصائص إزالة التخثر وبقع الدم ولم تكن حالة التثبيط مرتفعة وهذا يتوافق مع ماتوصل إليه Chimbekujwo وآخرون (٢٠٢٠) عند اختبارهم نشاطات إنزيمية تعود للأميليز والليباز والبروتياز المستخرج من عذلة فطر *Aspergillus* عند معالجة هذه الإنزيمات بأوكسيد الزنك النانوي لم يلاحظ أي تغيير في نشاطه باستثناء الأميليز الذي تم تثبيطه تماما، أما نتائج راشح الفطر *A. piperis* الذي يتميز بنشاط إنزيمي متعدد خارج الخلية مثل الكيتيناز والفوسفوليباز والبروتياز وكذلك يتميز بنشاطه العدائي والمثبط للفطر الممرض *Fusarium oxysporum* El-Debaiky و El-Badry (٢٠٢١) وعند إضافة أوكسيد الزنك إلى الراشح تنخفض فعالية ونشاط هذه الإنزيمات وهذا يتوافق مع Jalal وآخرون (٢٠١٨) كما تتفق نتائج تثبيط الراشح الفطري *Microsporium gypsum* مع نتائج Anasane وآخرون (٢٠١٦) إذ لوحظ التثبيط التام للفطر الجلدي *M. gypsum* عند معاملة جسيمات الفضة النانوية AgNPs وأعتبرها عامل مضاد لنموها وكذلك عند تحضيرها من خلال الإختزال الكيميائي لأيونات الفضة بوجود الإيثانول (أحد مكونات الفطر) تظهر الفضة النانوية بدورها عامل مضاد ضد المكورات العنقودية والمكورات العنقودية الذهبية والزائفة Das و Nath (٢٠١١) وأيضا تتفق هذه الدراسة مع Lateef وآخرون (٢٠١٥) عند إستخدامهم إنزيم الكيراتينيز من سلالة بكتريا *Bacillus safensis* في تخليق جزيئات الفضة النانوية .

أما نتيجة الراشح الفطري *Epidermophyton floccosum* تتفق مع Moazeni وآخرون (٢٠١٢) إذ يمكن تخليق جسيمات الفضة النانوية خارج الخلايا الفطرية للفطريات الجلدية بكفاءة عالية فضلا عن عملية التخليق تكون أبسط وأسهل في الرواشح الفطرية ، تتفق نتيجة الراشح الفطري *Trichophyton rubrum* نفس الباحث أعلاه مع Moazeni وآخرون (٢٠١٢) وكذلك الأنواع التي تنتمي إلى جنس واحد من الفطريات لها قدرة متغيرة على تخليق جزيئات الفضة النانوية ، وأيضا تتفق هذه الدراسة مع Pereira وآخرون (٢٠١٤) إذ تم تصنيع المركب AgNPs بطريقة الإختزال الكيميائي بإستخدام الجلوكوز في مرشح خالي من الخلايا وأعطى نشاط مضاد للفطريات أعلى من فلوكانوزول (عقار طبي لعلاج الفطريات الجلدية) ، وأشارت نتائج الراشح الفطري *Aspergillus piperis* . والتي تتفق مع Mishra وآخرون (٢٠١٥) إذ أوضحوا أن التخليق الحيوي للجسيمات النانوية بعمليات الأكسدة والإختزال يعد تفاعل رئيسي إذ تلتقط الإنزيمات الأيونات المستهدفة وتقيدها على سطح الخلايا وتقليل الأيونات في وجود أنزيمات مثل الهيدروجيناز وأيضا تتفق هذه الدراسة مع Namasivayam وآخرون (٢٠١٦) إذ تم تثبيط نشاط إنزيمات خارج خلوية كأميليز وبروتياز والليباز والسليولوز الذي يعد إنزيم نشط في فطر *Aspergillus piperis* كذلك يعد هذا الفطر من

المضادات الجديدة ضد الفطريات المسببة للأمراض النباتية لإملاكه قدرة مكافحة حيوية -EI Debaiky (٢٠١٧) ، أما نتيجة الراشح الفطري *Aspergillus minisclerotigenes* تتوافق مع Mousavi و Pourtalebi (٢٠١٥) إذ إن الأفلاتوكسينات نواتج فطرية خطيرة عند معاملتها بجسيمات الفضة أظهرت النتائج تثبيط الأفلاتوكسينات و تعتمد نسبة التثبيط على تركيز جسيمات الفضة النانوية إذ تكون مثبطة للسموم عند التراكيز العالية وهذا يتوافق مع ماتوصل إليه -EI Desouky و Ammar (٢٠١٦) ، ويتخذ الراشح الفطري *Rhizopus am ericanus* بنفس مذهب إليه Singh (٢٠١٤) إذ أثبت إن الكيتين يرفع من قدرة الفطر في القضاء على الميكروبات عند إضافة جسيمات الفضة النانوية إليه وبما إن الكيتين يعد جزء أساسي من الفطريات لذلك يلعب دورا هاما في القدرة التضادية و تم إختباره على بكتريا *Pseudomonas aeruginosa* بعد تعرضها لمدة ساعة ونصف لمضادات الميكروبات المحتوية على الكيتين معاملة بجسيمات الفضة النانوية ، وفيما يتعلق بالراشح الفطري *Microsporum canis* تتوافق مع Al-Jobory وآخرون (٢٠٢٠) إذ أظهرت نتائجهم التأثير التثبيطي ل *M.canis* بشكل كبير فضلا عن راشح الفطر يزيد من سمية الفضة وبالتالي يعمل على تثبيط *Rhizopus Moazeni* وآخرون (٢٠١٢) نتيجة الراشح الفطري *Aspergillus welwitschiae* تتفق مع Sain (٢٠٢٢) إذ أستخدم هذا الفطر في تصنيع علاج نانوي صديق للبيئة مصنع يستهدف المكورات العنقودية الذهبية التي تعد أكثر مسببات الأمراض البشرية شيوعا وظهور سلالات مقاومة للمضادات الحيوية. أما نتيجة الراشح الفطري *Aspergillus niger* تتفق مع Gade وآخرون (٢٠٠٨) إذ تم إستخدام الراشح الفطري المضاف إليه جسيمات الفضة النانوية وأظهر المحلول نشاطا مضادا للبكتريا موجبة الغرام *Staphylococcus aureus* وسالبة الغرام *Escherichia coli* وأظهر الفحص الطيفي وجود بروتين فطري حول جسيمات الفضة النانوية وبالتالي زيادة ثباتها في المعلق فضلا عن حجم الجسيمات النانوية يتراوح بين ٣-٣٠ نانومتر وهذا يساعد على إعطاء فعالية أكثر للراشح الفطري النانوي وسرعة التخليق الحيوي Jaidev و Narasimha (٢٠١٠). أما نتيجة الراشح الفطري *Aspergillus flavus* تتفق مع Jain وآخرون (٢٠١١) إذ تم تصنيع راشح فطري من هذا الفطر مضاف إليه جسيمات الفضة النانوية وأوضحت الفحوصات وجود نوعين من البروتينات خارج الخلية المسؤولة عن تخليق وأستقرار الجسيمات النانوية فضلا عن ذلك أظهرت الجسيمات النانوية المصنعة من راشح هذا الفطر نشاطا قويا مضادا للأكسدة والسمية الخلوية حسب مذكره Sulaiman وآخرون (٢٠١٥) ، إن ما تم ذكره من تجارب حول الفطر *Aspergillus costar censis* بأنه من الفطريات الخيطية المقاومة للمعادن الثقيلة ويتميز بإمتصاصه العناصر الثقيلة مثل الرصاص والزنبق والنحاس والزنك Văcar وآخرون (٢٠٢١) وهذا يعطيه صفة تقليل سمية جسيمات الفضة

النانوية وبالتالي ينعكس على تقليل نسبة التثبيط عند تعرضها لنترات الفضة . و تلعب الإنزيمات والمستقلبات إلى تقليل أيونات Ag+ السامة الى AgNPs المعدنية غير السامة من خلال التأثير التحفيزي للإنزيمات وكذلك يمكن الاستفادة من هذا النوع من الفطريات في ترشيح ممتاز لإنتاج جسيمات الفضة النانوية على نطاق صناعي Vahabi وآخرون (٢٠١١) ، أما نتيجة الراشح الفطري *Aspergillus oryza* تتوافق مع Pereira وآخرون (٢٠١٤) إذ تم تخليق محلول نانوي من راشح الفطر وإستخدامه كعوامل مضادة للفطريات الجلدية وبالتحديد *Trichophyton rubrum* وأيضا التركيز المتوسط يعطي فعالية تثبيطية وهذا يتفق مع Elamawi وآخرون (٢٠١٨) وكذلك أوضحت الفحوصات أنتاجية عالية للجسيمات النانوية الفضية من راشح الفطر وتجانسها بالمحلول (Binupriya وآخرون، ٢٠١٠)

أما نتيجة الراشح الفطري *A. brasiliensis* تتوافق مع Omran وآخرون (٢٠١٨) أثبتت دراستهم أن هذا الفطر لديه إمكانات جيدة للتخليق الفطري لAgNPs والتي أظهرت تأثيرا جيدا للميكروبات المسببة للأمراض المختلفة منها *Bacillus subtilis* و *Staphylococcus aureus* و *Pseudomonas aeruginosa* فضلا عن ذلك يتميز هذا الفطر بإنتاجه إنزيم الزيلائاز وبيتا زيلوزيداز المقاوم للحرارة والتي تم تحديدها حديثا غير المنتجة للأوكراوتوكسين Pedersen وآخرون (٢٠٠٧) التي لم يحدث لها أي تثبيط من قبل جسيمات الفضة النانوية Namasivayam وآخرون (٢٠١٦) ويعد هذا الإنزيم فعال وذو تأثير على تحسين عملية الأستزراع لفطر *Rhizopus stolonifer* والذي يعد أحد إنزيماته الفعالة Zhang وآخرون (٢٠١٣) أما الراشح الفطري الأخير الذي أعطى أعلى معدل نمو *Aspergillus tubigensis* تتفق النتيجة مع ماتوصل إليه Rodrigues وآخرون (٢٠٢١) إذ تم تصنيع الجسيمات النانوية بإستخدام راشح هذا الفطر وإستخدامه بتثبيط تكوين *Bacillus subtilis biofilm* بتركيزات منخفضة، أما الإنزيم الرئيسي الذي ينتجه هذا الفطر exoinulinase والفركتوز كمنتج نهائي للتحلل المائي للأنولين Trivedi و Divecha (٢٠١٢) فضلا عن عملية تخليق جسيمات الفضة النانوية رفعت من مستوى نشاط هذا الإنزيم لقدرته على أمتصاصها Kilimci وآخرون (٢٠٢١). بصورة عامة يمكن للجسيمات النانوية إن تثبط من نمو فطر *Rhizopus stolonifer* مهما كان نوع المحلول الذي تم توليفها عن طريقه (ZnO) و (MgO)، لوحظ من الدراسة إن جميع الجسيمات النانوية بتركيزات مختلفة أدت إلى تثبيط كبير في إنبات جراثيم فطريات مختلفة من ضمنها الفطر *Rhizopus stolonifer* (Shah و Wani، ٢٠١٢). وقد لوحظ أن التركيزات المنخفضة لجسيمات الزنك النانوية ذات سمية وفعالية أكثر وهذا يتوافق مع Dutta

وأخرون (٢٠١٣) عندما قاموا بأستزراع E.coli وأظهر التعرض لجسيمات الزنك النانوية ذات التركيزات المنخفضة تثبيط أعلى للنمو وقد تم رصد تشوه جدار الخلية وزيادة سمية الزنك .

٥.٥ الصفات المجهرية لفطر *Rhizopus stolonifer* المعامل بالرواشح المختلفة
أجريت العديد من الفحوصات المجهرية على الفطريات المدروسة وأوضحت تأثير المعاملات المختلفة على الغزول الفطرية وشكل الحواظ البوغية وأعدادها والتشوهات الحاصلة فيها ، فضلا عن أعدادها وسمك الحافظة ، وتباين نضجها ، فضلا عن الحوامل البوغية التي أتصفت بالتشوه في أغلب المعاملات وضعف قطرها وأنحنائها بدلا من أنتصابها ، وقد وصل الحال في بعض المعاملات إلى تشوه وتكتل وأنفجار الخلايا نتيجة لعدم مقاومة الضغط الأنتفاخي العالي الذي حصل نتيجة لتسمم الوسط .

الفصل السادس

الأسنتاجات والتوصيات

Conclusions and Recommendations

الفصل السادس: الإستنتاجات والتوصيات

١.٦ الإستنتاجات

- (١) أن أغلبية المتعافين من مرض كوفيد-١٩ والأشخاص الأصحاء أوضحت عزلات من القشع لديهم فطر *Aspergillus* بنسبة أكثر من *Rhizopus* يشير إلى مدى خطورة هذا الفطر وتكيفه مع مختلف أنواع البيئات وقد يتحول إلى ممرض عند ضعف المناعة .
- (٢) . أظهرت نتائج التشخيص الجزيئي عن التقارب والتشابه بين الفطريات المسجلة مع العزلات العالمية .
- (٣) أظهرت نتائج التضاد الفطري حصول تباين في القدرة التضادية للفطريات المستخدمة في الدراسة حيث بلغت ٣ حسب مقياس Bell.
- (٤) تحويل الفطريات إلى رواشح فطرية أظهر تباين في نمو فطر *Rhizopus* حسب التراكيز المستخدمة ووجود فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع راشح الفطر وتركيزه أذ لوحظ تذبذب تأثير الرواشح الفطرية لكن بصورة عامة جميعها قد ثبتت نمو الفطر *Rhizopus* أظهر الراشح الفطري العادي بالتركيز ٧٥% تفوقا على التراكيز ١٠٠، ٥٠، ٢٥% في تأثيره التثبيطي على نمو *Rhizopus* وأظهر الراشح الفطري *Asergillus pipers* تفوقا على باقي الانواع الفطرية في تثبيط
- (٥) أثبتت الرواشح الفطرية بالزنك النانوي قدرتها على تثبيط فطر *Rhizopus* اما تركيز الراشح الفطري النانوي فقد اظهر التركيز ٢٥% تفوقا على التراكيز ٥٠، ٧٥، ١٠٠% في تأثيره التثبيطي في نمو الفطر *Rhizopus* وبفروقات معنوية عند مستوى ٠.٠٥ . وأظهر الراشح الفطري النانوي للفطر *Aspergillus flavus* تفوقا على باقي الانواع الفطرية
- (٦) أثبتت الرواشح الفطرية بالفضة النانوية قدرتها على تثبيط فطر *Rhizopus* وان هناك فروقات معنوية عند مستوى احتمالية ٠.٠٥ لنوع راشح الفطر النانوي المعامل بالفضة وتركيزه أذ أن تركيز الراشح الفطري النانوي ٥٠% أظهر تفوقا على التراكيز ٢٥، ٧٥، ١٠٠% في تأثيره التثبيطي على نمو *Rhizopus* وأظهر الراشح الفطري النانوي للفطر الممرض الجلدي *Microsporum gypsum* تفوقا على باقي الانواع الفطرية
- (٧) أثبتت المحاليل النانوية قدرتها في تثبيط نمو *Rhizopus* بإستخدام الرواشح الفطرية وتحويلها إلى رواشح معاملة بالفضة والزنك النانوي .

٢.٦ التوصيات

- (١) دراسة وتحديد المركبات الكيميائية للرواشح الفطرية التي أظهرت تثبيطا لنمو *Rhizopus*
- (٢) التوجه إلى تحويل الرواشح الفطرية إلى رواشح نانوية لما تمتلكه هذه الرواشح من مميزات في المقاومة الأحيائية والمرضية فضلا عن أنها صديقة للبيئة .
- (٣) تطبيق هذه التجارب المختبرية على بعض الحيوانات المختبرية .
- (٤) من الممكن إستخدام الفطريات التي تثبتت من نمو *Rhizopus* في المجال الطبي للحد من أنتشار الغزل الفطري في مناطق الإصابة.

المصادر

المصادر العربية

الجبوري ،سعدية ياسر عوفي .(٢٠٠٣) . حياتية و أمراضية بعض أنواع الفطر *Fusarium* spp. في حقول الرز . رسالة ماجستير .كلية العلوم – جامعة بابل .

الزبيدي،عايد نعمة عويد ، وجيه مظهرالسلامي ،هادي عبد الجليل نعاس .(٢٠١٠) .تأثير تراكيز مختلفة من الراشح الفطري *Aspergillus niger* في حوريات وبالغات حشرة الذبابة البيضاء ، الكلية التقنية/ المسيب -جامعة بابل.مجلة الفرات للعلوم الزراعية-٢(٣):١٧٦-١٨٢ .

السهيلي ، إبراهيم عزيز خالد ، قيصر نجيب صالح وعبداللطيف سالم أسماعيل . (١٩٨٠) . الفطريات . مؤسسة دار الكتب للطباعة والنشر- جامعة الموصل . صفحة ٣٢٠ .

الطائي ، أزهر حميد فرج .(٢٠١٤) .تأثير بعض أنواع *Aspergillus* spp. والفطر *Trichoderma hamatum* في نمو نبات الخيار *Cucumis sativus* المزروع في أوساط زرعية بديلة . أطروحة دكتوراة .كلية الزراعة –جامعة الكوفة .

راضي ، وسام عدنان ،شوكت عبد الكريم ، دينا حسين هاتف .(٢٠٠٩) . دور الفطر *Asprrgillus niger* في حماية محصول الطماطة من الأصابة ببعض الفطريات المرافقة له والفطر *Rhizoctonia solani* المسببة لمرض تعفن البذور وموت بادرات الطماطة .

قاسم ،علي عبد الواحد ،أنفال عبد الرزاق الرحيموي .(٢٠٢٠) . اختبار التضاد الفطري بين الفطرين الاحيائيين *Trichoderma harzianum* و *T.viride* وبعض الفطريات الصائدة للنيماتود على الاوساط الصلبة ،كلية العلوم-جامعة ميسان/مجلة أبحاث ميسان –المجلد ١٥ ،العدد ٣١ ،السنة ٢٠٢٠ .

- Abdel-Aziz, Shadia M., Ram Prasad, Ahmed A. Hamed, and Mohamed Abdelraof.** (٢٠١٨). “Fungal Nanoparticles: A Novel Tool for a Green Biotechnology?” *Fungal Nanobionics: Principles and Applications* ٦١–٨٧.
- AbdelRahim, K., Mahmoud, S. Y., Ali, A. M., Almaary, K. S., Mustafa, A. E. Z. M., & Hussein, S. M.** (٢٠١٧). Extracellular biosynthesis of silver nanoparticles using *Rhizopus stolonifer*. *Saudi journal of biological sciences*, ٢٤(١), ٢٠٨-٢١٦.
- Abdelkader, D. H., Negm, W. A., Elekhawy, E., Eliwa, D., Aldosari, B. N., & Almurshedi, A. S.** (٢٠٢٢). Zinc Oxide Nanoparticles as Potential Delivery Carrier: Green Synthesis by *Aspergillus niger* Endophytic Fungus, Characterization, and In Vitro/In Vivo Antibacterial Activity. *Pharmaceuticals*, ١٥(٩), ١٠٥٧.
- Achterman, R. R., & White, T. C.** (٢٠١٢). Dermatophyte virulence factors: identifying and analyzing genes that may contribute to chronic or acute skin infections. *International Journal of Microbiology*, ٢٠١٢.
- Afzal, Hina, Saleem Shazad, and Syeda Qamar Un Nisa.** (٢٠١٣.) “Morphological Identification of *Aspergillus* Species from the Soil of Larkana District (Sindh, Pakistan).” *Asian Journal of Agriculture and Biology* ١(٣):١٠٥–١٧.
- Agbetile, J., Fairs, A., Desai, D., Hargadon, B., Bourne, M., Mutalithas, K., ... Kulkarni, N. S.** (٢٠١٢). Isolation of filamentous fungi from sputum in asthma is associated with reduced post-bronchodilator FEV_١. *Clinical & Experimental Allergy*, ٤٢(٥), ٧٨٢–٧٩١.
- Ahmed, A., Rauf, A., Hemeg, H. A., Qureshi, M. N., Sharma, R., Aljohani, A. S., ... & Rahman, M. M.** (٢٠٢٢). Green synthesis of gold and silver nanoparticles using *Opuntia dillenii* aqueous extracts: characterization and their antimicrobial assessment. *Journal of Nanomaterials*, ٢٠٢٢, ١-١٧.
- Ali, S. S., Morsy, R., El-Zawawy, N. A., Fareed, M. F., & Bedaiwy, M. Y.** (٢٠١٧). Synthesized zinc peroxide nanoparticles (ZnO_٢-NPs): A novel antimicrobial, anti-elastase, anti-keratinase, and anti-inflammatory approach toward polymicrobial burn wounds. *International Journal of Nanomedicine*, ١٢, ٦٠٥٩–٦٠٧٣.

- Al-Khikani, F. H. O.** (۲۰۲۱). Mucormycosis “Black Fungus” new challenge associated with COVID ۱۹. *Biomedical and Biotechnology Research Journal (BBRJ)*, ۰(۳), ۲۶۷.
- Al-Masoodi, N.**(۲۰۲۱). Morphological and Molecular characteristics of some dermatophyte fungi in Karbala Province and evaluation of the *Marasmius palmivorus* filtrate and leaf extract of *Moringa oleifera* on the growth and on gene expression of *Trichophyton rubrum* A. Kerbala.
- Al-Masoodi, N. N. H., Abood Al-Janabi, J. K. and Mohammed, B. T.** (۲۰۲۰) “Molecular characterization and gene expression profiling of *Trichophyton rubrum* treated with a *Marasmius palmivorus* filtrate,” *Drug Invention Today*, ۱۴(۶), pp. ۸۷۷–۸۸۸.
- Al-Jobory, H. S., Hasan, K. M. A., & Alkaim, A. F.** (۲۰۲۰). Antifungal effect of silver nanoparticles on dermatophytes isolated from clinical specimens. *Plant Arch*, ۲۰, ۲۸۹۷–۲۹۰۳.
- Al-Zubaidi, S., Al-Ayafi, A., & Abdelkader, H.** (۲۰۱۹). Biosynthesis, characterization and antifungal activity of silver nanoparticles by *Aspergillus niger* isolate. *Journal of Nanotechnology Research*, ۱(۱), ۲۳-۳۶.
- Al-Dhabi, N. A., & Valan Arasu, M.** (۲۰۱۸). Environmentally-friendly green approach for the production of zinc oxide nanoparticles and their anti-fungal, ovicidal, and larvicidal properties. *Nanomaterials*, ۸(۷), ۰۰۰.
- Al-janabi, A. A. H. S.** (۲۰۰۹). Degradation of Ethanol by Two Species of Dermatophytes: *Trichophyton mentagrophytes* and *Epidermophyton floccosum*. *Global Journal of Biotechnology & Biochemistry*, ۴(۲), ۱۴۸–۱۵۱.
- Ammar, H. A. M., & El-Desouky, T. A.** (۲۰۱۶). Green synthesis of nanosilver particles by *Aspergillus terreus* HA ۱N and *Penicillium expansum* HA ۲N and its antifungal activity against mycotoxigenic fungi. *Journal of applied microbiology*, ۱۲۱(۱), ۸۹-۱۰۰.
- Anasane, N., Golińska, P., Wypij, M., Rathod, D., Dahm, H., & Rai, M.** (۲۰۱۶). Acidophilic actinobacteria synthesised silver nanoparticles showed remarkable activity against fungi-causing superficial mycoses in humans. *Mycoses*, ۰۹(۳), ۱۵۷–۱۶۶.
- Bashi, A. M., Hussein, M. Z., Zainal, Z., & Tichit, D.** (۲۰۱۳). Synthesis and controlled release properties of ۲, ۴-dichlorophenoxy acetate–zinc layered

hydroxide nanohybrid. *Journal of Solid State Chemistry*, 203, 19-24.

Bell, D. K., Wells, H. D. and Markham, C. R. (1982) "In vitro antagonism of *Trichoderma* species against six fungal plant pathogens." *Phytopathology*, 72(4), pp. 379-382.

Bhadra, Abhishek, Md Sharfuddin Ahmed, Mohammed Atiqur Rahman, and Samprity Islam.(2021). "Mucormycosis or Black Fungus: An Emerging Threat in COVID-19." *Bangabandhu Sheikh Mujib Medical University Journal* 01-06.

Binupriya, A. R., Sathishkumar, M., & Yun, S.-I. (2010). Myco-crystallization of silver ions to nanosized particles by live and dead cell filtrates of *Aspergillus oryzae* var. *viridis* and its bactericidal activity toward *Staphylococcus aureus* KCCM 12206. *Industrial & Engineering Chemistry Research*, 49(2), 802-803.

Birla, S. S., V. V Tiwari, A. K. Gade, A. P. Ingle, A. P. Yadav, and M. K. Rai.(2009). "Fabrication of Silver Nanoparticles by Phoma Glomerata and Its Combined Effect against *Escherichia Coli*, *Pseudomonas Aeruginosa* and *Staphylococcus Aureus*." *Letters in Applied Microbiology* 48(2):173-79.

Burdová, Petra.(2014). "Monitoring Přenosu Mykotického Infekčního Agens z Domácího Zvířete Na Člověka." *Univerzita Hradec Králové*.

Carmen V. Sciortino, Jr. (2017). *Atlas of Clinically Important Fungi*. Canada: John Wiley & Sons, Inc., Hoboken, New Jersey Published.

Castro-Longoria, E., Alfredo R. Vilchis-Nestor, and M. Avalos-Borja.(2011). "Biosynthesis of Silver, Gold and Bimetallic Nanoparticles Using the Filamentous Fungus *Neurospora Crassa*." *Colloids and Surfaces B: Biointerfaces* 83(1):42-48.

Choudhary, Naveen Kumar, Amit K. Jain, Rupesh Soni, and Neha Gahlot. (2021). "Mucormycosis: A Deadly Black Fungus Infection among COVID-19 Patients in India." *Clinical Epidemiology and Global Health* 12:100900.

Challa, Sundaram.(2019). "Mucormycosis: Pathogenesis and Pathology." *Current Fungal Infection Reports* 13:11-20.

- Chimbekujwo, K. I., Ja'afaru, M. I., & Adeyemo, O. M. (2020).** Purification, characterization and optimization conditions of protease produced by *Aspergillus brasiliensis* strain BCW2. *Scientific African*, 4, e00398.
- Cornely, Oliver A., Ana Alastruey-Izquierdo, Dorothee Arenz, Sharon C. A. Chen, Eric Dannaoui, Bruno Hochhegger, Martin Hoenigl, Henrik E. Jensen, Katrien Lagrou, and Russell E. Lewis.(2019).** “Global Guideline for the Diagnosis and Management of Mucormycosis: An Initiative of the European Confederation of Medical Mycology in Cooperation with the Mycoses Study Group Education and Research Consortium.” *The Lancet Infectious Diseases* 19(12):e400–21.
- Cook, R. James and Kenneth Frank Baker.(1983).** The Nature and Practice of Biological Control of Plant Pathogens. American Phytopathological Society.
- Damann Jr, K. E.(2010).** “Atoxigenic *Aspergillus Flavus* Biological Control of Aflatoxin Contamination: What Is the Mechanism?” *World Mycotoxin Journal* 8(2):230–44.
- Das, R., Gang, S., & Nath, S. S. (2011).** Preparation and antibacterial activity of silver nanoparticles. *J Biomater Nanobiotechnol*, 2(4), 472.
- Daba, G. M., Mostafa, F. A., & Elkhateeb, W. A. (2021).** The ancient koji mold (*Aspergillus oryzae*) as a modern biotechnological tool. *Bioresources and Bioprocessing*.
- Dinesh, B., Chethan, M. U., Pratap, G. K., Poyya, J., Shantaram, M., Hampapura, J. S., ... & Joshi, C. G. (2021).** Biogenic Synthesis of Silver Nanoparticles using *Aspergillus Aureoles* (Endophyte) and Demonstration of their Anti-microbial Activity. *Analytical Chemistry Letters*, 11(6), 899-910.
- Dutta, R. K., Nenavathu, B. P., Gangishetty, M. K., & Reddy, A. V. R. (2013).** Antibacterial effect of chronic exposure of low concentration ZnO nanoparticles on *E. coli*. *Journal of Environmental Science and Health, Part A*, 48(8), 871-878.

- Erwig, Lars P. and Neil A. R. Gow.**(٢٠١٦). “Interactions of Fungal Pathogens with Phagocytes.” *Nature Reviews Microbiology* ١٤(٣):١٦٣-٧٦.
- Elshafei, A. M., Othman, A. M., Elsayed, M. A., Al-Balakocy, N. G., & Hassan, M. M.** (٢٠٢١). Green synthesis of silver nanoparticles using *Aspergillus oryzae* NRRL٤٤٧ exogenous proteins: optimization via central composite design, characterization and biological applications. *Environmental Nanotechnology, Monitoring & Management*, ١٦, ١٠٠٥٥٣.
- El-Kahky, D., Attia, M., Easa, S. M., Awad, N. M., & Helmy, E. A.** (٢٠١٩). Biosynthesized of zinc oxide nanoparticles using *Aspergillus terreus* and their application as antitumor and antimicrobial activity. *Glob. Adv. Res. J. Agric. Sci*, ٨, ٩٠-١٠٠.
- El-Debaiky, S. A.** (٢٠١٧). Antagonistic studies and hyphal interactions of the new antagonist *Aspergillus piperis* against some phytopathogenic fungi in vitro in comparison with *Trichoderma harzianum*. *Microbial Pathogenesis*, ١١٣, ١٣٥-١٤٣.
- El-Debaiky, S. A. E.-K., & El-Badry, S. M. A.** (٢٠٢١). Lytic Enzymes of *Aspergillus piperis* as a Tool for Attacking Some Phytopathogenic Fungi In vitro with Special Reference to its Cytotoxicity. *Journal of Pure and Applied Microbiology*, ١٥(٤), ١٩٤٧-١٩٥٧.
- El-Desouky, T. A., & Ammar, H. A. M.** (٢٠١٦). Honey mediated silver nanoparticles and their inhibitory effect on aflatoxins and ochratoxin A. *Journal of Applied Pharmaceutical Science*, ٦(٦), ٨٣-٩٠.
- Elamawi, R. M., Al-Harbi, R. E., & Hendi, A. A.** (٢٠١٨). Biosynthesis and characterization of silver nanoparticles using *Trichoderma longibrachiatum* and their effect on phytopathogenic fungi. *Egyptian Journal of Biological Pest Control*, ٢٨(١), ١-١١.
- Farooq, M., M. Hassan, and F. Gull.** ٢٠١٥. “Is Correct (٢٠١٥) Mycobial Deterioration of Stone Monuments of Dharmarajika, Taxila.” *J Microbiol Exp* ٢(١):٣٦.
- Ferguson, Berrylin J.**(٢٠٠٠). “Mucormycosis of the Nose and Paranasal Sinuses.” *Otolaryngologic Clinics of North America* ٣٣(٢):٣٤٩-٦٥.

Foudaa, A., Saad, E. L., Elgamala, M. S., Mohmedb, A. A., & Salema, S. S. (۲۰۱۷). Optimal factors for biosynthesis of silver nanoparticles by *Aspergillus* sp. Azhar bulletin of science, confe

Frisvad, Jens C., Giancarlo Perrone, Antonia Susca, Martin Meijer, and Robert A. Samson.(۲۰۰۷). “*Aspergillus Brasiliensis* Sp . Nov ., a Biseriate Black *Aspergillus* Species with World-Wide Distribution Printed in Great Britain.” ۱۹۲۵–۳۲.

Gandra, Sumanth, Sanjay Ram, and Stuart M. Levitz.(۲۰۲۱). “The ‘Black Fungus’ in India: The Emerging Syndemic of COVID-۱۹–Associated Mucormycosis.” *Annals of Internal Medicine* ۱۷۴(۹):۱۳۰۱–۲.

Gade, A. K., Bonde, P. P., Ingle, A. P., Marcato, P. D., Duran, N., & Rai, M. K. (۲۰۰۸). Exploitation of *Aspergillus niger* for synthesis of silver nanoparticles. *Journal of Biobased Materials and Bioenergy*, ۲(۳), ۲۴۳–۲۴۷.

Gerena Montano, L. O., & Vilaro, F. (۲۰۱۸). Unusual opportunistic co-infections in aids patient. *Journal of investigative medicine*, ۶۶(۲), ۴۵۹. Bmj publishing group british med assoc house, tavistock square, london. wc۱h .

Ghisalberti, E. L., Narbey, M. J., Dewan, M. M., & Sivasithamparam, K. (۱۹۹۰). Variability among strains of *Trichoderma harzianum* in their ability to reduce take-all and to produce pyrones. *Plant and Soil*, ۱۲۱, ۲۸۷–۲۹۱.

Ghosh, Deganta, Sagardeep Dey, Himanko Chakraborty, Sneha Mukherjee, Ankita Halder, Akash Sarkar, Pallab Chakraborty, Rajdeep Ghosh, and Joy Sarkar.(۲۰۲۲). “Mucormycosis: A New Threat to Coronavirus Disease ۲۰۱۹ with Special Emphasis on India.” *Clinical Epidemiology and Global Health* ۱۰۱۰۱۳.

Goncalves, David M., Rafael de Liz, and Denis Girard.(۲۰۱۱). “Activation of Neutrophils by Nanoparticles.” *The scientific world journal* ۱۱:۱۸۷۷–۸۵.

Gond, S. K., Mishra, A., Verma, S. K., Sharma, V. K., & Kharwar, R. N. (۲۰۲۰). Synthesis and characterization of antimicrobial silver nanoparticles by an endophytic fungus isolated from *Nyctanthes arbor-*

tristis. Proceedings of the National Academy of Sciences, India Section B: Biological Sciences, 90(3), 641-645.

Grossman, M. E., L. P. Fox, C. Kovarik, and M. Rosenbach.(2012). “Subcutaneous and Deep Mycoses: Zygomucosis/Mucormycosis. Cutaneous Manifestations of Infection in the Immunocompromised Host.”

Gunalan, S., Sivaraj, R. and Rajendran, V. (2012) “Green synthesized ZnO nanoparticles against bacterial and fungal pathogens,” Progress in Natural Science: Materials International. Elsevier, 22(6), pp. 693-700. doi: 10.1016/j.pnsc.2012.11.010.

Gupta, K., & Chundawat, T. S. (2020). Zinc oxide nanoparticles synthesized using *Fusarium oxysporum* to enhance bioethanol production from rice-straw. Biomass and Bioenergy, 143, 105840.

Gudikandula, K., Vadapally, P., &Charya, M. S. (2017). Biogenic synthesis of silver nanoparticles from white rot fungi: Their characterization and antibacterial studies. OpenNano, 2, 64-78.

Guimarães, L. H. S., Peixoto-Nogueira, S. C., Michelin, M., Rizzatti, A. C. S., Sandrim, V. C., Zanoelo, F. F., ... Polizeli, M. D. L. T. M. (2006). Screening of filamentous fungi for production of enzymes of biotechnological interest. Brazilian Journal of Microbiology, 37(4).

Guo, J., Brosnan, B., Furey, A., Arendt, E., Murphy, P., & Coffey, A. (2012). Antifungal activity of Lactobacillus against *Microsporium canis*, *Microsporium gypseum* and *Epidermophyton floccosum*. Bioengineered, 2(2), 104-113.

Hameedd, N. W. (2021). Effect of nanocarriers prepared from *Agaricus bisporus* mushrooms on the two mushrooms *Trichophyton rubrum* and *Microsporium canis* A. 176.

Hariprasath, P. and C. Arunaloke.(2019). “Epidemiologia Global Da Mucormicose.” Journal of. Fungi 0(1):26.

Hage, C. A., M. Goldman, and L. J. Wheat.(2002). “Mucosal and Invasive Fungal Infections in HIV/AIDS.” European Journal of Medical Research 7(5):236-41.

- Hartung, Thomas.**(٢٠١٠). “Food for Thought... on Alternative Methods for Nanoparticle Safety Testing.” *Alternatives to Animal Experimentation: ALTEX* ٢٧(٢):٨٧-٩٥.
- Hassan, A. A., Howayda, M. E., & Mahmoud, H. H.** (٢٠١٣). Effect of zinc oxide nanoparticles on the growth of some mycotoxigenic mould. *Stud Chem Process Technol*, ١(٤), ٦٦-٧٤.
- Hamodi, S. J. and F. M. Hussein.**(٢٠١١). “Effect of supplementing different levels sources of phytase enzyme to the japanese quail diets on productivity.”
- Hefny, M. E., El-Zamek, F. I., El-Fattah, A., & Mahgoub, S. A. M.** (٢٠١٩). Biosynthesis of zinc nanoparticles using culture filtrates of *Aspergillus*, *Fusarium* and *Penicillium* fungal species and their antibacterial properties against gram-positive and gram-negative bacteria. *Zagazig Journal of Agricultural Research*, ٤٦(٦), ٢٠٠٩-٢٠٢١.
- Holmes, Timothy R., Jenny L. Hepschke, Ian Jacobson, and Anthony Maloof.** (٢٠٢١). “Mucormycosis: Early Treatment Is the Key to Survival.” *Med J Aust* ٢١٥(٩):٤٠١-٣.
- Homei, A.** (٢٠٠٦). Medical mycology development and epidemiology in the USA, UK and Japan. *Medical Mycology*, ٤٤(Supplement_١), S٣٩-S٥٤.
- Huang, D., Song, Y., Liu, Y., & Qin, Y.** (٢٠١٩). A new strain of *Aspergillus tubingensis* for high-activity pectinase production. *Brazilian Journal of Microbiology*, ٥٠, ٥٣-٦٥.
- Hyde, K. D., Xu, J., Rapior, S., Jeewon, R., Lumyong, S., Niego, A. G. T., Stadler, M.** (٢٠١٩). The amazing potential of fungi: ٥٠ ways we can exploit fungi industrially. *Fungal Diversity*, Vol. ٩٧.
- Issa, M. A.** (٢٠٢٢). Rapid enzymatically reduction of zincum gluconicum for the biomanufacturing of zinc oxide nanoparticles by mycoextracellular filtrate of *penicillium digitatum* (Pdig-B٣) as a soft green technique. *Archives of Razi Institute*, ٧٧(١), ١٠١.
- Jalal, M., Ansari, M. A., Ali, S. G., Khan, H. M., & Rehman, S.** (٢٠١٨). Anticandidal activity of bioinspired ZnO NPs: effect on growth, cell morphology and key virulence attributes of *Candida* species. *Artificial Cells, Nanomedicine, and Biotechnology*, ٤٦(sup١), ٩١٢-٩٢٥.

- Jain, N., Bhargava, A., Majumdar, S., Tarafdar, J. C., & Panwar, J.** (2011). Extracellular biosynthesis and characterization of silver nanoparticles using *Aspergillus flavus* NJP-1: a mechanism perspective. *Nanoscale*, 2(2), 630–641.
- Jalanta, j. L.; rikard, h.; christian, t.; berndt, g. And christopher, j. W.** (2004). Broad-spectrum antifungal metabolites produced by the soil bacterium *Serratia plymuthica* A103. *Soil Biol. Biotechnol.* 36: 677-680.
- Jaidev, L. R., & Narasimha, G.** (2010). Fungal mediated biosynthesis of silver nanoparticles, characterization and antimicrobial activity. *Colloids and Surfaces B: Biointerfaces*, 81(2), 430–433.
- Jasim, A. A., Mohammed, B. T., & Lahuf, A. A.** (2019). Molecular and enzymatic properties of fungi isolated from historical manuscripts preserved at the Al-Hussein Holy Shrine. *Biochemical and Cellular Archives*, 19(2), 4290–4300.
- Jin, B., Yuan, Y., Zhou, P., Niu, J., Niu, J., Dai, J., ... Zhang, J.** (2020). Effects of zinc oxide nanoparticles on sludge anaerobic fermentation: phenomenon and mechanism. *Journal of Environmental Science and Health, Part A*, 55(9), 1094–1103.
- Jones, E. B. G., & Pang, K.-L.** (2022). Observation of Danish marine fungi: in memoriam of Dr. Jørgen Koch. *Botanica Marina*, 79(1), 13–21.
- Karthikeyan, S., Ramkumar, G., Aravindkumar, S., Tamilselvi, M., Ramesh, S., & Ranjith, A.** (2022). A Novel Deep Learning-Based Black Fungus Disease Identification Using Modified Hybrid Learning Methodology. *Contrast Media and Molecular Imaging*, 2022.
- Kamiar , Zomorodian Seyedmohammad Pourshahid, Arman Sadatsharifi, Pouyan Mehryar, Keyvan Pakshir, Mohammad Javad Rahimi, Ali Arabi Monfared,**(2016) "Biosynthesis and Characterization of Silver Nanoparticles by *Aspergillus* Species", *BioMed Research International*, vol. 2016, Article ID 0430397, 6 pages, 2016.
- Kalia, A., Kaur, J., Tondey, M., Manchanda, P., Bindra, P., Alghuthaymi, M. A., ... & Abd-Elsalam, K. A.** (2021). Differential Antimycotic and Antioxidant Potentials of Chemically Synthesized Zinc-Based Nanoparticles Derived from Different Reducing/Complexing Agents against Pathogenic Fungi of *Maize Crop*. *Journal of Fungi*, 7(3), 223.

- Kenneth j. Ryan, m. And c. George ray, m.** (२०११) medical microbiology an introduction to infectious diseases. ४th editio. Edited by f. John c. Sherris, md. Milan: university of chicago.
- Khachatourians, G. G., & Arora, D. K.** (२००१). Applied mycology and biotechnology for agriculture and foods. In Applied Mycology and Biotechnology (Vol. १, pp. १-११). Elsevier.
- Kilimci, U., Evli, S., Öndeş, B., Uygun, M., & Uygun, D. A.** (२०२१). Inulinase immobilized lectin affinity magnetic nanoparticles for inulin hydrolysis. Applied Biochemistry and Biotechnology, ११३, १६१०-१६२६.
- Kuzikova, I. L., & Medvedeva, N. G.** (२०२१). Opportunistic fungi as contaminants of human environment and their potential pathogenicity. Ekologiya Cheloveka (Human Ecology), २०२१(३).
- Kumar, V., Basu, M. S., & Rajendran, T. P.** (२००८). Mycotoxin research and mycoflora in some commercially important agricultural commodities. Crop Protection, २१(६), ८११-१००.
- Kumari, N., Bamel, K., Pandey, R., & Talwar, S.** (२०२२). Corona Virus and Mucormycosis: Indications and Treatment Methodology of Dark Growth in COVID-११ Patients. South Asian Journal of Experimental Biology, १२(१), ६६-७२.
- Lateef, A., Adelere, I. A., Gueguim-Kana, E. B., Asafa, T. B., & Beukes, L. S.** (२०१०). Green synthesis of silver nanoparticles using keratinase obtained from a strain of Bacillus safensis LAU १३. International Nano Letters, ०, २१-३०.
- Leatham, G.** (२०१२). Frontiers in industrial mycology. Springer Science & Business Media.
- Levetin, Estelle & Horner, W. & Scott, James.** (२०१०). Taxonomy of Allergenic Fungi. The Journal of Allergy and Clinical Immunology: In Practice. ६. १०.१०११/j.jaip.२०१०.१०.०१२
- Liberatore, Carmine, Francesca Farina, Raffaella Greco, Fabio Giglio, Daniela Clerici, Chiara Oltolini, Maria Teresa Lupo Stanghellini, Federica Barzaghi, Paolo Vezzulli, and Elena Orsenigo.** (२०२१). “Breakthrough Invasive Fungal Infections in Allogeneic Hematopoietic

Stem Cell Transplantation.” *Journal of Fungi* 9(6):347.

Lin, Xiuchun, Jingyi Li, Si Ma, Gesheng Liu, Kun Yang, Meiping Tong, and Daohui Lin.(2014). “Toxicity of TiO₂ Nanoparticles to *Escherichia Coli*: Effects of Particle Size, Crystal Phase and Water Chemistry.” *PloS One* 9(10):e110247.

Li, Xuqing, Dingyi Li, Jianli Yan, Ya Zhang, Hong Wang, Jingze Zhang, Temoor Ahmed, and Bin Li.(2021). “Effect of Plant-Growth-Promoting Fungi on Eggplant (*Solanum Melongena* L.) in New Reclamation Land.” *Agriculture (Switzerland)* 11(11).

Liu, y., ding, z., peng, d. Liang, liu, s. Ming, kong, l. An, peng, h., ... huang, w. Kun. (2019). Evaluation of the biocontrol potential of *Aspergillus welwitschiae* against the root-knot nematode *Meloidogyne graminicola* in rice (*Oryza sativa* L.). *Journal of Integrative Agriculture*, 18(11).

Loeffler, H. J. M., Van Dongen, M., & Schippers, B. (1986). Effect of NH₃ on Chlamydospore Formation of *Fusarium oxysporum* f. sp. dianthi in an NH₃-Flow System. *Journal of Phytopathology*, 117(1), 43–48.

Lopes FC, Tichota DM, Sauter IP, Meira SMM, Segalin J, Rott MB,.(2013). Active metabolites produced by *Penicilliumchrysogenum* IFL¹ growing on agro-industrial residues. *Ann Microbiol*; 63:771-8.

Lutfana Banu, A., & Soundhari, C. (2019). Anti-Dermatophytic Activity of Titanium Dioxide Nanoparticle Synthesized using *Lawsonia Inermis*.

Mahalaxmi, I., Jayaramayya, K., Venkatesan, D., Subramaniam, M. D., Renu, K., Vijayakumar, P., ... Vellingiri, B. (2021). Mucormycosis: An opportunistic pathogen during COVID-19. *Environmental Research*, 201.

Marcos, Caroline M., Haroldo C. De Oliveira, Wanessa de Cássia M. Antunes de Melo, Julhiany De FaTima Da Silva, Patricia A. Assato, Liliana Scorzoni, Suelen A. Rossi, Ana C. A. de Paula e Silva, Maria J. S. Mendes-Giannini, and Ana M. Fusco-Almeida.(2016). “Anti-Immune Strategies of Pathogenic Fungi.” *Frontiers in Cellular and Infection Microbiology* 6:142.

- Machida, M., Yamada, O., & Gomi, K. (2008).** Genomics of *Aspergillus oryzae*: learning from the history of Koji mold and exploration of its future. *DNA Research*, 15(4), 173–183.
- Mali, T., Mäki, M., Hellén, H., Heinonsalo, J., Bäck, J., & Lundell, T. (2019).** Decomposition of spruce wood and release of volatile organic compounds depend on decay type, fungal interactions and enzyme production patterns. *FEMS Microbiology Ecology*, 90(9).
- Maness, L. R., & Zubov, T. (2019).** The inhibitory effect of essential oils on *Rhizopus stolonifer*, *Trichophyton mentagrophytes*, and *Microsporum gypsum*. *Laboratory Medicine*, 20(2), e18–e22.
- Melo, I., Moretini, A., Cassiolo, A., & Faull, J. (2011).** Development of mutants of *Coniothyrium minitans* with improved efficiency for control of *Sclerotinia sclerotiorum*. *Journal of Plant Protection Research*, 179–183.
- Mentese, S., Otkun, M. T. and Palaz, E. (2017)** “Comparison of dichloran rose bengal chloramphenicol and Sabouraud dextrose agar with cycloheximide and chloramphenicol for airborne mold sampling,” *Aerobiologia*. Springer Netherlands, 33(2), pp. 211–219. doi: 10.1007/s10453-016-9462-2.
- Mekky, A. E., Farrag, A. A., Hmed, A. A., & Sofy, A. R. (2021).** Preparation of zinc oxide nanoparticles using *aspergillus niger* as antimicrobial and anticancer agents. *J. Pure Appl. Microbiol*, 15, 1047-1066.
- Mellon, J. E., & Cotty, P. J. (2004).** Expression of pectinase activity among *Aspergillus flavus* isolates from southwestern and southeastern United States. *Mycopathologia*, 157, 233–238.
- Mishra, S., Dixit, S., & Soni, S. (2015).** Methods of nanoparticle biosynthesis for medical and commercial applications. *Bio-Nanoparticles: Biosynthesis and Sustainable Biotechnological Implications*, 141–104.
- Mohammadi, Faezeh, Milad Badri, Shapoor Safari, and Nima Hemmat(2021).** “A Case Report of Rhino-Facial Mucormycosis in a Non-Diabetic Patient with COVID-19: A Systematic Review of Literature and Current Update.” *BMC Infectious Diseases* 21(1):1–7.

- Moubasher, A. H.**(۱۹۹۳). “Soil Fungi in Qatar and Other Arab Countries, the Centre for Scientific and Applied Research.” University of Qatar, Doha, Qata.
- Moazeni, M., Rashidi, N., Shahverdi, A. R., Noorbakhsh, F., & Rezaie, S.** (۲۰۱۲). Extracellular production of silver nanoparticles by using three common species of dermatophytes: *Trichophyton rubrum*, *Trichophyton mentagrophytes* and *Microsporum canis*. Iranian Biomedical Journal, ۱۶(۱), ۵۲.
- Mousavi, S. A. A., & Pourtalebi, S.** (۲۰۱۵). Inhibitory effects of silver nanoparticles on growth and aflatoxin B₁ production by *Aspergillus Parasiticus*. Iranian Journal of Medical Sciences, ۴۰(۶), ۵۰۱.
- Mukherjee, Priyabrata, Absar Ahmad, Deendayal Mandal, Satyajyoti Senapati, Sudhakar R. Sainkar, Mohammad I. Khan, Renu Parishcha, P. V Ajaykumar, Mansoor Alam, and Rajiv Kumar.**(۲۰۰۱). “Fungus-Mediated Synthesis of Silver Nanoparticles and Their Immobilization in the Mycelial Matrix: A Novel Biological Approach to Nanoparticle Synthesis.” Nano Letters ۱(۱۰):۵۱۵–۱۹.
- Mussin, J., Robles-Botero, V., Casañas-Pimentel, R., Rojas, F., Angiolella, L., Martín-Martínez, S., & Giusiano, G.** (۲۰۲۱). Antimicrobial and cytotoxic activity of green synthesis silver nanoparticles targeting skin and soft tissue infectious agents. Scientific Reports, ۱۱(۱), ۱-۱۲.
- Muhsin, T. M., & Salih, T. H.** (۲۰۰۱). Exocellular enzyme activity of dermatophytes and other fungi isolated from ruminants in Southern Iraq. Mycopathologia, ۱۵۰, ۴۹–۵۲.
- Naranjo-Ortiz, M. A. and Gabaldón, T.** (۲۰۱۹) “Fungal evolution: diversity, taxonomy and phylogeny of the Fungi,” Biological Reviews, ۹۴(۶), pp. ۲۱۰۱–۲۱۳۷. doi: ۱۰.۱۱۱۱/brv.۱۲۵۵۰.
- Namasivayam, S. K. R., Aroma, R., Manikanta, M., Gopinath, P., & Francis, A. L.** (۲۰۱۶). Evaluation of enzyme activity inhibition of biogenic silver nanoparticles against microbial extracellular enzymes.

Nogueira, Daniele Rubert, Lorena Tavano, Montserrat Mitjans, Lourdes Pérez, M. Rosa Infante, and M. Pilar Vinardell. (2013). “In Vitro Antitumor Activity of Methotrexate via PH-Sensitive Chitosan Nanoparticles.” *Biomaterials* 34(11):2708–272.

Nyongesa, Beatrice Wabusya, Sheila Okoth, and Vincent Ayugi. (2015). “Identification Key for *Aspergillus* Species Isolated from Maize and Soil of Nandi County, Kenya.” *Advances in Microbiology* 5(1):20–29.

Odds, F. C. (1991) “Sabouraud(s) agar,” *Journal of Medical and Veterinary Mycology*, 29(6), pp. 300–309. doi: 10.1080/02681219180000081.

Omero, C., Y. Dror, and A. Freeman. (2014). “*Trichoderma* Spp. Antagonism to the Dermatophyte *Trichophyton Rubrum*: Implications in Treatment of Onychomycosis.” *Mycopathologia* 188:173–81.

Omran, B. A., Nassar, H. N., Fatthallah, N. A., Hamdy, A., El-Shatoury, E. H., & El-Gendy, N. S. (2018). Characterization and antimicrobial activity of silver nanoparticles mycosynthesized by *Aspergillus brasiliensis*. *Journal of Applied Microbiology*, 120(2), 370–382.

Orton, E. S., & Brown, J. K. M. (2016). Reduction of growth and reproduction of the biotrophic fungus *Blumeria graminis* in the presence of a necrotrophic pathogen. *Frontiers in Plant Science*, 7:42.

Petrikkos, George, Anna Skiada, Olivier Lortholary, Emmanuel Roilides, Thomas J. Walsh, and Dimitrios P. Kontoyiannis. (2012). “Epidemiology and Clinical Manifestations of Mucormycosis.” *Clinical Infectious Diseases* 54(suppl_1):S23–34.

Pedersen, M., Lauritzen, H. K., Frisvad, J. C., & Meyer, A. S. (2007). Identification of thermostable β -xylosidase activities produced by *Aspergillus brasiliensis* and *Aspergillus niger*. *Biotechnology Letters*, 29, 743–748.

Pereira, L., Dias, N., Carvalho, J., Fernandes, S., Santos, C., & Lima, N. (2014). Synthesis, characterization and antifungal activity of chemically

and fungal-produced silver nanoparticles against *Trichophyton rubrum*.
Journal of Applied Microbiology, 117(6), 1611–1613.

Pitt J. I. & Ailsa D. Hocking. (1989). Interfaces Among Genera Related to *Aspergillus* and *Penicillium*, Mycologia, 77:5, 810–824, DOI: 10.1080/00270014.1980.12020167.

Poinern, G. E. J. (2014). A laboratory course in nanoscience and nanotechnology. CRC Press.

Prabhu, R. M. and Robin Patel. (2004). “Mucormycosis and Entomophthoromycosis: A Review of the Clinical Manifestations, Diagnosis and Treatment.” Clinical Microbiology and Infection 10:31–47.

Prakash, Hariprasath, Anup Kumar Ghosh, Shivaprakash Mandya Rudramurthy, Raees Ahmad Paul, Sunita Gupta, Vishwanand Negi, and Arunaloke Chakrabarti.(2016). “The Environmental Source of Emerging Apophysomyces Variabilis Infection in India.” *Sabouraudia* 54(6):567–70.

Qing, Fan and Tian Shiping.(2000). “Postharvest Biological Control of *Rhizopus* Rot of Nectarine Fruits by *Pichia Membranefaciens*.” Plant Disease 84(11):1212–16.

Ramachandran, Sumitra, Krishnan Roopesh, K. Madhavan Nampootheri, George Szakacs, and Ashok Pandey.(2005). “Mixed Substrate Fermentation for the Production of Phytase by *Rhizopus* Spp. Using Oilcakes as Substrates.” Process Biochemistry 40(5):1749–54.

Rawlani, Sudhir S., Ambreen Siddiqui, Mohsin Reza, Shubham Chelkar, Tulika Rani, and Harsimran Kaur Bhatia Roy.(2021). “Black Fungus Mucormycosis, Epidemiology, Etiopathogenesis, Clinical Diagnosis, Histopathology and Its Management—A Review.” Int J Med Dent Res 1(2):1–8.

Raza, Aiza Fatima, Dilli Raj Paudel, and Prashanth Prabhu.(2021). “Black Fungus and COVID-19: Role of Otorhinolaryngologists and Audiologists.” European Archives of Oto-Rhino-Laryngology 278:3133–34.

- Rajan, A., Cherian, E. and Baskar, G. (2016)** “Biosynthesis of zinc oxide nanoparticles using *Aspergillus fumigatus* JCF and its antibacterial activity,” Int J Mod Sci Technol, 1, pp. 02–07.
- Rajani, P., Rajasekaran, C., Vasanthakumari, M. M., Olsson, S. B., Ravikanth, G., & Shaanker, R. U. (2021).** Inhibition of plant pathogenic fungi by endophytic *Trichoderma* spp. through mycoparasitism and volatile organic compounds. Microbiological Research, 242, 126090.
- Reeda, G., & Mohammed, B. T. (2021).** Use of Green Nano-Extracts in the Control of *Trichophyton rubrum*. Annals of the Romanian Society for Cell Biology, 25(6), 3996–4010.
- Richardson, M. (2009).** “The Ecology of the Zygomycetes and Its Impact on Environmental Exposure.” Clinical Microbiology and Infection 10:2–9.
- Richardson, Malcolm D. and Riina Rautemaa-Richardson. (2019).** “Biotic Environments Supporting the Persistence of Clinically Relevant Mucormycetes.” Journal of Fungi 6(1):4.
- Romani, L. (2011).** Immunity to Fungal Infections. Nat. Rev. Immunol. 11, 270–288. Doi: 10.1038/Nri292.” Nature Reviews Immunology 11(4):270–88
- Rodrigues, A. G., Ruiz, R. de C., Selari, P. J. R. G., Araújo, W. L. de, & Souza, A. O. de. (2021).** Anti-biofilm action of biological silver nanoparticles produced by *Aspergillus tubingensis* and antimicrobial activity of fabrics carrying it. Biointerface Research in Applied Chemistry.
- SastryMurali, Absar Ahmad, M. Islam Khan, and Rajiv Kumar. (2003).** “Biosynthesis of Metal Nanoparticles Using Fungi and Actinomycete.” Current Science 162–70.
- Sathe, S. J., N. N. Nawani, P. K. Dhakephalkar, and B. P. Kapadnis. (2007).** “Antifungal Lactic Acid Bacteria with Potential to Prolong Shelf-life of Fresh Vegetables.” Journal of Applied Microbiology 103(6):2622–28.
- Sambrook, J. (1989)** “Molecular cloning,” *A laboratory manual*. Cold

Spring Harbour Lab. Press, pp. 1-82.

Sandven, P. and Lassen, J. (1999) "Importance of selective media for recovery of yeasts from clinical specimens," *Journal of Clinical Microbiology*, 37(11), pp. 3731-3732. doi: 10.1128/jcm.37.11.3731-3732.1999.

Samson, Robert A., Jos A. M. P. Houbroken, Angelina F. A. Kuijpers, J. Mick Frank, C. Jens, and Dk-Kgs Lyngby. (2004). "New Ochratoxin A or Sclerotium Producing Species in *Aspergillus* Section Nigri." 40-61.

Sain, Z. M. (2022). Nanotherapeutic Drug Synthesized by Way of a Microbial Pathway Targeting *Staphylococcus aureus*. *Journal of Pharmaceutical Research International*, 13-92.

Sampaio, S. and Viana, J. C.,(2018). Production of silver nanoparticules green synthesis using artichoke (*Cynara scolymus* L.) aqueous extract and measurement of their electrical conductivity. *Adv. Nat. Sci.: Nanosci. Nanotechnol.*, 9: 1-9

Selvamurugan, Selvaraj.(2021). "Current Scenario and the Way to Protect Us from Black Fungus: A Review." *Journal of Pharmaceutical Advanced Research* 4(6):1302-6.

Senanayake, I. C. et al. (2020) "Morphological approaches in studying fungi: Collection, examination, isolation, sporulation and preservation," *Mycosphere*, 11(1), pp. 2678-2704.

Selvan, D. A., Mahendiran, D., Kumar, R. S., & Rahiman, A. K. (2018). Garlic, green tea and turmeric extracts-mediated green synthesis of silver nanoparticles: Phytochemical, antioxidant and in vitro cytotoxicity studies. *Journal of Photochemistry and Photobiology B: Biology*, 180, 243-252.

Shankar, S. Shiv, Absar Ahmad, Renu Pasricha, M. Islam Khan, Rajiv Kumar, and Murali Sastry.(2004). "Immobilization of Biogenic Gold Nanoparticles in Thermally Evaporated Fatty Acid and Amine Thin Films." *Journal of Colloid and Interface Science* 274(1):69-70.

Shinde, Yogita B. and Sanket Kore.(2021). "A Review on Mucormycosis with Recent Pharmacological Treatment." *Journal of Drug Delivery and*

Therapeutics 11(3-S):140–49.

Shoib, A., Awan, Z. A., & Akhtar, N. (2019). Taxonomic Divergence of Medically Important and Toxigenic *Aspergillus minisclerotigenes* from *Aspergillus flavus*. *Journal of Innovative Sciences*, 2(2).

Singh, Awadhesh Kumar, Ritu Singh, Shashank R. Joshi, and Anoop Misra. (2021). “Mucormycosis in COVID-19: A Systematic Review of Cases Reported Worldwide and in India.” *Diabetes & Metabolic Syndrome: Clinical Research & Reviews* 10(4):1021–26.

Silva, Daiani M., Luís R. Batista, Elisângela F. Rezende, Maria Helena P. Fungaro, Daniele Sartori, and Eduardo Alves.(2011). “Identification of Fungi of the Genus *Aspergillus* Section *Nigri* Using Polyphasic Taxonomy.” *Brazilian Journal of Microbiology* 42(2):261–73.

Siddiqi, K. S., & Husen, A. (2016). Fabrication of metal nanoparticles from fungi and metal salts: scope and application. *Nanoscale research letters*, 11(1), 1–10.

Singh, D., Rathod, V., Ninganagouda, S., Hiremath, J., Singh, A. K Mathew, J. (2014). Optimization and characterization of silver nanoparticle by endophytic fungi *Penicillium* sp. isolated from *Curcuma longa* (turmeric) and application studies against MDR *E. coli* and *S. aureus*. *Bioinorganic chemistry and applications*, 2014.

Singh, P., & Cotty, P. J. (2019). Characterization of *Aspergilli* from dried red chilies (*Capsicum* spp.): Insights into the etiology of aflatoxin contamination. *International Journal of Food Microbiology*, 289, 140–153.

Singh, R., & Singh, D. (2014). Chitin membranes containing silver nanoparticles for wound dressing application. *International Wound Journal*, 11(3), 264–268.

Skiada, Anna, Ioannis Pavleas, and Maria Drogari-Apiranthitou.(2020). “Epidemiology and Diagnosis of Mucormycosis: An Update.” *Journal of Fungi* 6(4):260.

Soni, N. and Prakash, S. (2013) “Possible mosquito control by silver nanoparticles synthesized by soil fungus (*Aspergillus niger* 2087).”

Scientific Research Publishing.

Steel, RGD and Torrie J H (1981). Principles and Procedures of Statistics: A Biometrical Approach. Second Edition, McGraw Hill.

Sultana, Y. (2007) "Sterilization Methods and Principles," in pharmaceutical and Microbiology.

Sulaiman, G. M., Hussien, H. T., & Saleem, M. M. (2010). Biosynthesis of silver nanoparticles synthesized by *Aspergillus flavus* and their antioxidant, antimicrobial and cytotoxicity properties. Bulletin of Materials Science, 38(3), 639-644. Bulletin of Materials Science, 38, 639-644.

Sumanth, B., Lakshmeesha, T. R., Ansari, M. A., Alzohairy, M. A., Udayashankar, A. C., Shobha, B., ... Almatroudi, A. (2020). Mycogenic synthesis of extracellular zinc oxide nanoparticles from *Xylaria acuta* and its nanoantibiotic potential. International Journal of Nanomedicine, 8019-8036.

Tamur AH, Al-Janabi HJ, Al-Janabi JKA, Mohsin LY and Al-Yassiry ZAN Characterization and Antagonistic Activity of New Causal.(2019). Agent Wilt Disease in Imperata cylindrica (*Marasmius palmivorus*), J Pure of Appl Microbiol., 13(3): 1020-1036.

Tamayo-Ordóñez, M. C., Contreras-Esquivel, J. C., Ayil-Gutiérrez, B. A., De la Cruz-Arguijo, E. A., Tamayo-Ordóñez, F. A., Ríos-González, L. J., & Tamayo-Ordóñez, Y. J. (2021). Interspecific evolutionary relationships of alpha-glucuronidase in the genus *Aspergillus*. Fungal Biology, 120(7), 060-070.

Thanushree, M. P., Sailendri, D., Yoha, K. S., Moses, J. A., & Anandharamakrishnan, C. (2019). Mycotoxin contamination in food: An exposition on spices. Trends in Food Science and Technology, Vol. 93, pp. 69-80.

Thirsty, I., & Siregar, Y. (2013). *Aspergillus Fumigatus* pada Sputum Penderita Batuk Kronik Menggunakan Metode PCR dan Kultur.

Trivedi, S., Divecha, J., & Shah, A. (2012). Optimization of inulinase production by a newly isolated *Aspergillus tubingensis* CR16 using low

- cost substrates. *Carbohydrate Polymers*, 90(1), 483–490.
- Văcar, C. L., Covaci, E., Chakraborty, S., Li, B., Weindorf, D. C., Frențiu, T., ... Podar, D. (2021).** Heavy metal-resistant filamentous fungi as potential mercury bioremediators. *Journal of Fungi*, 1(5), 386.
- Vahabi, K., Mansoori, G. A., & Karimi, S. (2011).** Biosynthesis of silver nanoparticles by fungus *Trichoderma reesei* (a route for large-scale production of AgNPs). *Insciences J.*, 1(1), 60–79.
- Vergidis, P., Moore, C. B., Novak-Frazer, L., Rautemaa-Richardson, R., Walker, A., Denning, D. W., & Richardson, M. D. (2020).** High-volume culture and quantitative real-time PCR for the detection of *Aspergillus* in sputum. *Clinical Microbiology and Infection*, 26(7), 930–940.
- Wani, A. H., Amin, M., Shahnaz, M., & Shah, M. A. (2012).** Antimycotic activity of nanoparticles of mgo, feo and zno on some pathogenic fungi. *International Journal of Manufacturing, Materials, and Mechanical Engineering*, 2(4).
- Wani, A. H., & Shah, M. A. (2012).** A unique and profound effect of MgO and ZnO nanoparticles on some plant pathogenic fungi. *Journal of Applied Pharmaceutical Science*, (Issue), 40–44.
- Widyaningrum, T., & Parahadi, M. (2020).** Bioethanol levels of dragon fruit (*Hylocereus polyrhizus*) peel with the addition of blend crude cellulase enzyme from *Trichoderma reesei* and *Aspergillus niger*. *Journal of Tropical Biodiversity and Biotechnology*, 0(1), 1–0.
- Woods, Jeffrey A., Noah T. Hutchinson, Scott K. Powers, William O. Roberts, Mari Carmen Gomez-Cabrera, Zsolt Radak, Istvan Berkes, Anita Boros, Istvan Boldogh, and Christiaan Leeuwenburgh. (2020).** “The COVID-19 Pandemic and Physical Activity.” *Sports Medicine and Health Science* 2(2):50–64.
- Yassin,Shrook, K., & Mohammed, B. T (2020).** “Molecular and Chemical Properties of a Common Medicinal Plants in Iraq.” 1026(October 2019):7010–26.

Yassin, Shrook, K., & Mohammed, B. T. (۲۰۲۱). Evaluation of mineral, nano-zinc, and fluconazole interaction on some growth characteristics of *Trichophyton rubrum* and *Microsporum canis*. *Biochemical and Cellular Archives*, ۲۱(۱), ۱۳۵۹–۱۳۶۹

Yu, J. (۲۰۱۲). Current understanding on aflatoxin biosynthesis and future perspective in reducing aflatoxin contamination. *Toxins*, ۴(۱), ۱۰۲۴–۱۰۵۷.

Zhang, Z., Li, J., Feng, F., Liu, D., Pang, Q., Li, M., & Chen, K. (۲۰۱۳). Optimization of Nutrition Constituents for Xylanase Activity by *Rhizopus stolonifer* Under Solid-State Fermentation on Corn cob. *BioResources*, ۸(۲).

Zomorodian, K., Pourshahid, S., Sadatsharifi, A., Mehryar, P., Pakshir, K., Rahimi, M. J., & Arabi Monfared, A. (۲۰۱۶). Biosynthesis and characterization of silver nanoparticles by *Aspergillus* species. *BioMed research international*.

林睿. (۲۰۲۱). 三亚红树林根际真菌抗金黄色葡萄球菌化合物研究
(Master's thesis, 中国地质大学 (北京)).

لين روي (۲۰۲۱). بحث مركب مضاد للمكورات العنقودية الذهبية على فطر جذر سانيا (أطروحة ماجستير ، جامعة الصين لعلوم الأرض (بكين)).

الملاحق

Appendix

الملاحق

ملحق رقم (1)

16S ribosomal RNA gene							
No.	Type of substitution	Location	Nucleotide	Sequence ID with compare	Sequence ID with Submissions	Source	Identities
١	Transition	٧٠	A\G	ID: MN٤١٣٦٨٨.١	ON٩٨١٠٩٧.١	<i>Rhizopus stolonifer</i>	٩٩%
	Transition	١٢٣	T\C				
	Transition	٥٢٨	T\C				
	Transversion	٥٨٧	C\A				
	Transversion	٥٨٩	G\C				
	Transition	٥٩٤	A\G				
٢	-----	-----	-----	ID: MN٥٠٩٠٣٥.١	ON٩٨١٠٩٨.١	<i>Aspergillus niger</i>	١٠٠%
٣	Transversion	٥٥٠	C\A	ID: MH٢٧٠٥٣٩.١	ON٩٨١٠٩٩.١	<i>Aspergillus welwitschiae</i>	٩٩%
	Transversion	٥٥١	A\T				
	Transversion	٥٥٦	G\C				
٤	-----	-----	-----	ID: MG٦٦٢٤٠٨.١	ON٩٨١١٠٠.١	<i>Aspergillus minisclerotigenes</i>	١٠٠%
٥	Transversion	٥٦٠	T\A	ID: KU٦٨٦٦٨٢.١	ON٩٨١١٠١.١	<i>Aspergillus tubingensis</i>	٩٩%
	Transition	٥٦٢	A\G				
	Transversion	٥٦٤	C\G				
٦	-----	-----	-----	ID: ON٢٠٨٤٧٤.١	ON٩٨١١٠٢.١	<i>Aspergillus costaricensis</i>	١٠٠%
٧	-----	-----	-----	ID: MH٨٧٩٨٦.١	ON٩٨١٢٩٥.١	<i>Aspergillus oryzae</i>	١٠٠%
٨	-----	-----	-----	ID: MZ٣١٤٥٨٧.١	ON٩٨١١٠٣.١	<i>Aspergillus piperis</i>	١٠٠%
٩	-----	-----	-----	ID: MW٧٥٧٣٤٣.١	ON٩٨١١٠٤.١	<i>Aspergillus brasiliensis</i>	١٠٠%
١٠	-----	-----	-----	ID: MT٤٤٦٠٨٧.١	ON٩٨١١٠٥.١	<i>Aspergillus niger</i>	١٠٠%
١١	-----	-----	-----	ID: KU٦٨٦٦٨٢.١	ON٩٨١٢٩٦.١	<i>Aspergillus tubingensis</i>	١٠٠%
١٢	-----	-----	-----	ID: MT٥٢٩٩٧.١	ON٩٨١٢٩٧.١	<i>Aspergillus flavus</i>	١٠٠%
١٣	Transition	٣٨٦	A\G	ID: KY٦٢١٣٢١.١	ON٩٨١١٠٦.١	<i>Rhizopus americanus</i>	٩٩%
	Transition	٤٨٩	C\T				
	Transition	٥١٩	C\T				
١٤	Transversion	٢٣	C\G	ID: MZ٤٧٤٨٤١.١	ON٩٨١١٠٧.١	<i>Aspergillus niger</i>	٩٩%
	Transversion	٣٧١	T\G				
	Transversion	٥٦٠	A\T				
	Transversion	٥٦٦	G\C				

(2) ملحق رقم

***Rhizopus stolonifer* isolate MJU-^o internal transcribed spacer ١, partial sequence; ^o.^{AS} ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [MN٤١٣٦٨٨.١](#) Length: ٦٠٠ Number of Matches: ١

Range ١: ٥٠ to ٥٩٩ [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Rhizopus stolonifer clone NaBa-١-IRAQ internal transcribed spacer ١, partial sequence; ^o.^{AS} ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON٩٨١٠٩٧.١

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON٩٨١٠٩٧ ٥٥٠ bp DNA linear PLN ١٨-JUL-٢٠٢٢

DEFINITION *Rhizopus stolonifer* clone NaBa-١-IRAQ internal transcribed spacer ١, partial sequence; ^o.^{AS} ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON٩٨١٠٩٧

VERSION ON٩٨١٠٩٧.١

KEYWORDS .

SOURCE *Rhizopus stolonifer*

ORGANISM *Rhizopus stolonifer*

Eukaryota; Fungi; Fungi incertae sedis; Mucoromycota;

Mucoromycotina; Mucoromycetes; Mucorales; Mucorineae;

Rhizopodaceae; *Rhizopus*.

REFERENCE ١ (bases ١ to ٥٥٠)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE ١^{AS} ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE ٢ (bases ١ to ٥٥٠)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (١٣-JUL-٢٠٢٢) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, iraq, Karbala ٠٠٩٦٤, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source ١..٥٥٠

/organism="Rhizopus stolonifer"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-١-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-١٩"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:٤٨٤٦"

/clone="NaBa-١-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <١..>٥٥٠

/note="contains internal transcribed spacer ١, ^o.^{AS} ribosomal RNA, internal transcribed spacer ٢, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

١ acctccatc cgtgtctatt gtaccctgtt gcttcggcgg gcccccgct tgcggccgc

٦١ cggggggcgc cctctgcccc cggggcccgt gcccgccgga gaccccaaca cgaacactgt

```

١٢١ ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaactttca acaatggatc
١٨١ tcttggttcc ggcacatgatg aagaacgcag cgaatgcga taactaatgt gaattgcaga
٢٤١ attcagtgaa tcatcgatc tttgaacgca cattgcgcc cctggtattc cggggggcat
٣٠١ gcctgtccga gcgtcattgc tgcctcaag cccggcttgt gtgttgggtc gccgtcccc
٣٦١ tctccggggg gacgggcccc aaaggcagcg gcggcaccgc gtccgatcct cgagcgtatg
٤٢١ gggctttgtc acatgctctg taggattggc cggcgcctgc cgacgtttc caaccattct
٤٨١ ttccagttg acctcggatc aggtaggat acccgctgaa ctaagcata tcataaaacc
٥٤١ ggaaggaaaa

//
Score          Expect      Identities      Gaps          Strand
٩٦٦            ٠.٠         ٥٤٤/٥٥٠.(٩٩%) ٠/٥٥٠.(٠%)   Plus/Plus
bits(١.٠٧٠)
Query  ١      ACCTCCCATCCGTGTCTATTGTACCCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCTTGTTCGGCCGC
٦٠
Sbjct ٥٠      .....A.....
١٠٩

Query  ٦١      CggggggggCGCCTCTGCCCCCCGGGCCCGTGCCCCGCCGGAGACCCCAACACGAACTGT
١٢٠
Sbjct ١١٠     .....T.....
١٦٩

Query  ١٢١     CTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCAACAATGGATC
١٨٠
Sbjct ١٧٠     .....
٢٢٩

Query  ١٨١     TCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGTGAATTGCAGA
٢٤٠
Sbjct ٢٣٠     .....
٢٨٩

Query  ٢٤١     ATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGGGGCAT
٣٠٠
Sbjct ٢٩٠     .....
٣٤٩

Query  ٣٠١     GCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGGCTTGTGTGTTGGGTCGCCGTCCCCC
٣٦٠
Sbjct ٣٥٠     .....
٤٠٩

Query  ٣٦١     TCTCCGGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGGGCCACCGCGTCCGATCCTCGAGCGTATG
٤٢٠
Sbjct ٤١٠     .....
٤٦٩

Query  ٤٢١     GGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTCCAACCATTTCT
٤٨٠
Sbjct ٤٧٠     .....T.....
٥٢٩

Query  ٤٨١     TTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATCATAAAACC
٥٤٠
Sbjct ٥٣٠     .....C.G.....
٥٨٩

Query  ٥٤١     GGAAGGAAAA ٥٥٠
Sbjct ٥٩٠     .....A..... ٥٩٩

```

ملحق رقم (3)

***Aspergillus niger* isolate TF^o internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [MN009035.1](#) Length: 571 Number of Matches: 1

Range 1: 16 to 559 [GenBankGraphics](#) Next Match Previous Match

Aspergillus niger clone NaBa-2-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981098.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981098 554 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus niger* clone NaBa-2-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981098

VERSION ON981098.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus niger*

ORGANISM *Aspergillus niger*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus; *Aspergillus* subgen. *Circumdati*.

REFERENCE 1 (bases 1 to 554)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 18S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 554)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 00964, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..554

/organism="Aspergillus niger"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-2-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:00611"

/clone="NaBa-2-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>554

/note="contains internal transcribed spacer 1, 18S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large

subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) tctttgggcc acctcccatc cgtgtctatt gtaccctggt gcttcggcgg gcccgccgct
61) tgtcggccgc cgggggggcg cctctgcccc cggggcccgt gcccgccgga gacccaaca
121) cgaacactgt ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaactttca
181) acaatggatc tcttggttcc ggcacgatg aagaacgcag cgaaatgca taactaatgt
241) gaattgcaga attcagtga tcatcgagtc tttgaacgca cattgcgcc cctgtattc
301) cggggggcat gcctgtcca gcgtcattgc tgcctcaag cccgcttgt gtgtgggctc
361) gccgtcccc tctccggggg gacgggccc aaaggcagcg gcggcaccgc gtccgatcct
421) cgagcgtatg gggctttgac acatgctctg taggattggc cgggcctgc cgacgtttc
481) caaccattct ttccaggtg acctcggatc aggtaggat acccgctgaa ctaaagcata
541) tcaa

```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
100.0 bits(0.44)	0.0	544/544(100%)	0/544(0%)	Plus/Plus
Query 1		TCTTTGGGCCACCTCCCATCCGTGTCTATTGTACCCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCT		
60			
Sbjct 61			
70			
Query 121		TGTCGGCCGCCgggggggCGCCTCTGCCCCCGGGCCCGTGCCCGCCGGAGACCCCAACA		
120			
Sbjct 121			
130			
Query 181		CGAACACTGTCTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCA		
180			
Sbjct 181			
190			
Query 241		ACAATGGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGT		
240			
Sbjct 241			
250			
Query 301		GAATTGCAGAATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTC		
300			
Sbjct 301			
310			
Query 361		CGGGGGGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGGCTTGTGTGTTGGGTC		
360			
Sbjct 361			
370			
Query 421		GCCGTCCCCCTCTCCGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCCGCTCCGATCCT		
420			
Sbjct 421			
430			
Query 481		CGAGCGTATGGGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTC		
480			
Sbjct 481			
490			
Query 541		CAACCATTCTTTCCAGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATA		
540			
Sbjct 541			
550			
Query 541		TCAA 0.44		
Sbjct 541	 0.09		

(4) ملحق رقم

***Aspergillus welwitschiae* strain NR11 internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [MH270539.1](#) Length: 566 Number of Matches: 1

Range 1: 19 to 563 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus welwitschiae clone NaBa-3-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981099.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981099 566 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus welwitschiae* clone NaBa-3-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981099

VERSION ON981099.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus welwitschiae*

ORGANISM *Aspergillus welwitschiae*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus.

REFERENCE 1 (bases 1 to 566)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 5.8S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 566)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, iraq, Karbala 00964, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..566

/organism="Aspergillus welwitschiae"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-3-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:1341132"

/clone="NaBa-3-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>566

/note="contains internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) acctcccatc cgtgtctatt gtaccctggt gcttcggcgg gcccgccgt tgcggccgc
61 cgggggggcg cctctgccc ccgggccgt gcccgccgga gacccaaca cgaacctgt
121 ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaacttca acaatggatc
181 tcttggttcc ggcacatgatg aagaacgcag cgaatgcga taactaatgt gaattgcaga
241 attcagttaa tcatcgagtc tttgaacgca cattgcgcc cctggtattc cggggggcat
301 gcctgtccga gcgtcattgc tgcctcaag cccggcttgt gtgttgggtc gccgtcccc
361 tctccggggg gacggggccc aaaggcagcg gcggcaccgc gtccgatcct cgagcgtatg
421 gggctttgtc acatgctctg taggattggc cggcgcctgc cgacttttc caaccattct
481 ttccaggttg acctgggatc aggtagggat acccgctgaa cttaaacata tataaacgg
541 ggaag
    
```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
70 bits(10.75)	0.0	542/545(99%)	0/545(0%)	Plus/Plus

```

Query 1 ACCTCCCATCCGTGTCTATTGTACCCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCTTGTTCGGCCGC
60
Sbjct 19 .....
78
Query 61 CggggggggCGCCTCTGCCCCCGGGCCCCGTGCCCGCCGGAGACCCCAACACGAACACTGT
120
Sbjct 79 .....
138
Query 121 CTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCAACAATGGATC
180
Sbjct 139 .....
198
Query 181 TCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGTGAATTGCAGA
240
Sbjct 199 .....
258
Query 241 ATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGGGGCAT
300
Sbjct 209 .....
318
Query 301 GCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGGCTTGTGTGTTGGGTCGCCGTCCCC
360
Sbjct 319 .....
378
Query 361 TCTCCGGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCGCTCCGATCCTCGAGCGTATG
420
Sbjct 379 .....
438
Query 421 GGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTCCAACCATCT
480
Sbjct 439 .....
498
Query 481 TTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATATAAAACGG
540
Sbjct 499 ..... CA.....G..
558
Query 541 GGAAG 545
Sbjct 509 ..... 563
    
```


(5) ملحق رقم

***Aspergillus minisclerotigenes* isolate DTO 009-F^o small subunit ribosomal RNA gene, partial sequence; internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA gene, and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**
Sequence ID: [MG16124.8.1](#) Length: 887 Number of Matches: 1

Range 1: 111 to 197 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus minisclerotigenes clone NaBa- ξ -IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981100.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981100 887 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus minisclerotigenes* clone NaBa- ξ -IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981100

VERSION ON981100.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus minisclerotigenes*

ORGANISM *Aspergillus minisclerotigenes*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus.

REFERENCE 1 (bases 1 to 887)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 5.8S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 887)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 00964, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..887

/organism="Aspergillus minisclerotigenes"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa- ξ -IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:66917"

/clone="NaBa- ξ -IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>887

/note="contains internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

1 ctacgagacc caacctccca cccgtgttta ctgtacctta gttgcttcgg cgggcccgcc

٦١ attcgtggcc gccgggggct ctcagccccg ggcccgcgcc cgccggagac accacgaact
 ١٢١ ctgtctgac tagtgaagtc tgagtgatt gtatcgcaat cagttaaac ttcaacaat
 ١٨١ ggatctcttg gttccggcat cgatgaagaa cgcagcgaaa tgcgataact agtgtgaatt
 ٢٤١ gcagaattcc gtgaatcgc gagtcttga acgcacattg cgccccctgg tattccgggg
 ٣٠١ ggcatacctg tccgagcgtc attgctgcc atcaagcacg gcttggtgtg tgggtcgtc
 ٣٦١ tcccctctcc ggggggggac ggccccaaag gcagcggcgg caccgctcc gatcctcgag
 ٤٢١ cgtatggggc ttgtcacc gctctgtagg cccggccggc gcttgccgaa cgcaaatcaa
 ٤٨١ tctttccag gttgacctg gatcaggtg ggataccgc tgaacttaag catatca

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
٩٦٩ bits(١٠٧٤)	٠.٠	٥٣٧/٥٣٧(١٠٠٪)	٠/٥٣٧(٠٪)	Plus/Plus
Query ١ ٦٠		CTAGCGAGCCCAACCTCCCACCCGTGTTTACTGTACCTTAGTTGCTTCGGCGGGCCCGCC		
Sbjct ١٦١ ٢٢٠			
Query ٦١ ١٢٠		ATTTCGTGGCCGCCGGGGGCTCTCAGCCCCGGGCCCGCGCCCGCCGGAGACACCACGAACT		
Sbjct ٢٢١ ٢٨٠			
Query ١٢١ ١٨٠		CTGTCTGATCTAGTGAAGTCTGAGTTGATTGTATCGCAATCAGTTAAAACCTTCAACAAT		
Sbjct ٢٨١ ٣٤٠			
Query ١٨١ ٢٤٠		GGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAGTGTGAATT		
Sbjct ٣٤١ ٤٠٠			
Query ٢٤١ ٣٠٠		GCAGAATTCCGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGG		
Sbjct ٤٠١ ٤٦٠			
Query ٣٠١ ٣٦٠		GGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCATCAAGCACGGCTTGTGTGTTGGGTCGTCG		
Sbjct ٤٦١ ٥٢٠			
Query ٣٦١ ٤٢٠		TCCCCTCTCCgggggggACGGGCCCCAAAGGCAGCGCGGCACCGCGTCCGATCCTCGAG		
Sbjct ٥٢١ ٥٨٠			
Query ٤٢١ ٤٨٠		CGTATGGGGCTTTGTACCCGCTCTGTAGGCCCGGCCGGCGCTTGCCGAACGCAAATCAA		
Sbjct ٥٨١ ٦٤٠			
Query ٤٨١ ٥٣٧		TCTTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATCA		
Sbjct ٦٤١ ٦٩٧			

ملحق رقم (6)

***Aspergillus tubingensis* internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and 28S ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [KU181682.1](#) Length: 1110 Number of Matches: 1

Range 1: 16 to 1071 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus tubingensis clone NaBa-1-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON98110.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON98110.1 1110 bp DNA linear PLN 13-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus tubingensis* clone NaBa-1-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON98110.1

VERSION ON98110.1.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus tubingensis*

ORGANISM *Aspergillus tubingensis*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus.

REFERENCE 1 (bases 1 to 1110)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 18S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 1110)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 31064, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..1110

/organism="Aspergillus tubingensis"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-1-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:9606"

/clone="NaBa-1-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>1110

/note="contains internal transcribed spacer 1, 18S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) tctttgggcc acctcccatc cgtgtctatt gtaccctgtt gcttcggcgg gcccgccgct
61) tgtcggccgc cgggggggcg cctctgcccc cggggcccgt gcccgccgga gacccaaca
121) cgaacctgt ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaacttca
181) acaatggatc tcttggtcc ggcatcgatg aagaacgcag cgaaatgca taactaatgt
241) gaattgcaga attcagtga tcatcgagtc ttgaacgca cattgcgcc cctggtattc
301) cggggggcat gcctgtcca gcgtcattgc tgcctcaag cccgcttgt gtgtgggtc
361) gccgtcccc tctcggggg gacgggccc aaaggcagcg gcggcaccgc gtccgatcct
421) cgagcgtatg gggctttgt acatgctctg taggattggc cggcgctgc cgacgtttc
481) caaccattct ttccaggtg acctcggatc aggtaggat acccgctgaa ctaaagcata
541) tcaaaagggg gaagaa
    
```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
99.0 bits(1.97)	0.0	553/556(99%)	0/556(0%)	Plus/Plus
Query 1	TCTTTGGGCCACCTCCCATCCGTGTCTATTGTACCCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCT			
60			
Sbjct 61	TGTCGGCCGCCggggggggCGCCTCTGCCCCCGGGCCCCGTGCCCGCCGAGACCCCAACA			
120			
Sbjct 76			
130			
Query 121	CGAACACTGTCTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCA			
180			
Sbjct 136			
190			
Query 181	ACAATGGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGT			
240			
Sbjct 196			
250			
Query 241	GAATTGCAGAATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTC			
300			
Sbjct 206			
310			
Query 301	CGGGGGGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGGCTTGTGTGTTGGGTC			
360			
Sbjct 316			
370			
Query 361	GCCGTCCCCCTCTCCGGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCGCGTCCGATCCT			
420			
Sbjct 376			
430			
Query 421	CGAGCGTATGGGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTTC			
480			
Sbjct 436			
490			
Query 481	CAACCATTCTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATA			
540			
Sbjct 496			
550			
Query 541	TCAAAAGGGGGAAGAA 556			
Sbjct 556 T.A.C 571			

(7) ملحق رقم

***Aspergillus costaricensis* isolate ١ OCT internal transcribed spacer ١, partial sequence; ٥.٨S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [ON٢٠٨٤٧٤.١](#) Length: ٥٢٤ Number of Matches: ١

Range ١: ٩ to ٥١١ [GenBankGraphics](#) Next Match Previous Match

Aspergillus costaricensis clone NaBa-٦-IRAQ internal transcribed spacer ١, partial sequence; ٥.٨S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON٩٨١١٠٢.١

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON٩٨١١٠٢ ٥٠٣ bp DNA linear PLN ١٨-JUL-٢٠٢٢

DEFINITION *Aspergillus costaricensis* clone NaBa-٦-IRAQ internal transcribed spacer ١, partial sequence; ٥.٨S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON٩٨١١٠٢

VERSION ON٩٨١١٠٢.١

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus costaricensis*

ORGANISM *Aspergillus costaricensis*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus.

REFERENCE ١ (bases ١ to ٥٠٣)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE ١٨S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE ٢ (bases ١ to ٥٠٣)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (١٣-JUL-٢٠٢٢) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, iraq, Karbala ٠٠٩٦٤, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source ١..٥٠٣

/organism="Aspergillus costaricensis"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-٦-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-١٩"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:٣١٩٦٣١"

/clone="NaBa-٦-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <١..>٥٠٣

/note="contains internal transcribed spacer ١, ٥.٨S ribosomal RNA, internal transcribed spacer ٢, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) tgcttcggcg ggcccggcg ttgtcggcg cgggggggc gccttgccc cccgggccc
61) tgcccggcg agacccaac acgaacctg tctgaaagcg tgcagtctga gttgattgaa
121) tgcaatcagt taaaacttc aacaatgat ctcttggtc cggcatcga gaagaacga
181) gcaaatcag ataactaat tgaattgag aattcagtga atcatcgag ctttgaacgc
241) acattgcgc ccctgtatt cggggggca tgctgtccg agcgtcatt ctgcctcaa
301) gccggcctg tgtgtgggt cgcgtccc ctctcgggg ggacgggccc gaaaggcagc
361) ggcggcacc cgtccgatcc tcgagcgtat ggggctttg cacatgctct gtaggattgg
421) ccggcgctg ccgacgttt ccaaccattt ttccaggtt gacctcgat caggtaggga
481) taccgctga acttaagcat atc

```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
9.8 bits(100.6)	0.0	503/503(100%)	0/503(0%)	Plus/Plus
Query 1	TGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCTTGTTCGGCCGCC	gggggggCGCCTTTGCCCCCGGGCCCG		
60				
Sbjct 9			
68				
Query 61	TGCCCCGGGAGACCCCAACACGAACACTGTCTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAA			
120				
Sbjct 69			
128				
Query 121	TGCAATCAGTTAAAACCTTCAACAATGGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCA			
180				
Sbjct 129			
188				
Query 181	GCGAAATGCGATAACTAATGTGAATTGCAGAATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGC			
240				
Sbjct 189			
248				
Query 241	ACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGGGGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAA			
300				
Sbjct 249			
308				
Query 301	GCCCGGCTTGTGTGTTGGGTCGCCGTCCCCCTCTCCGGGGGACGGGCCCGAAAGGCAGC			
360				
Sbjct 309			
368				
Query 361	GGCGGCACCGCGTCCGATCCTCGAGCGTATGGGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGG			
420				
Sbjct 369			
428				
Query 421	CCGGCGCCTGCCGACGTTTTTCCAACCATTTTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGA			
480				
Sbjct 429			
488				
Query 481	TACCCGCTGAACTTAAGCATATC	503		
Sbjct 489	511		

ملحق رقم (8)

***Aspergillus oryzae* isolate ASP-3 small subunit ribosomal RNA gene, partial sequence; internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA gene, and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**
Sequence ID: [MH879860.1](#) Length: 638 Number of Matches: 1

Range 1: 90 to 632 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus oryzae clone NaBa-12-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981290.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981290 638 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus oryzae* clone NaBa-12-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981290

VERSION ON981290.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus oryzae*

ORGANISM *Aspergillus oryzae*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus; *Aspergillus* subgen. *Circumdati*.

REFERENCE 1 (bases 1 to 638)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 5.8S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 638)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 3164, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..638

/organism="Aspergillus oryzae"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-12-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:5062"

/clone="NaBa-12-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>638

/note="contains internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) cgagcccaac ctcccaccg tgtttactgt accttagtg ctcggcggg cccgccattc
61) gtggccgccg ggggctctca gccccggcc cgcgccgcc ggagacacca cgaactctgt
121) ctgatctagt gaagtctgag ttgattgat cgcaatcagt taaaacttc aacaatggat
181) ctcttggttc cggcatcgat gaagaacgca gcgaaatcg ataactagt tgaattgcag
241) aattccgta atcatcgagt cttgaacgc acattgcgc ccctgtatt cggggggca
301) tgctgtccg agcgtcattg ctgccatca agcacggctt gtgtttggg tcgtcgtccc
361) ctctccgggg gggacgggcc ccaaaggcag cggcggcacc gcgtccgatc ctcgagcgta
421) tggggctttg tcaccgctc tgtaggccc gccggcgctt gccgaacgca aatcaatctt
481) tttccaggtt gacctcgat caggtaggga taccgctga acttaagcat atcaataagc
541) gga
    
```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
10.44 bits(0.43)	0.0	043/043(100%)	0/043(0%)	Plus/Plus
Query 1		CGAGCCCAACCTCCCACCCGTGTTTACTGTACCTTAGTTGCTTCGGCGGGCCCGCCATTC		
60				
Sbjct 90			
149				
Query 61		GTGGCCGCCGGGGGCTCTCAGCCCCGGGCCCGCGCCCGCCGGAGACACCACGAACTCTGT		
120				
Sbjct 100			
209				
Query 121		CTGATCTAGTGAAGTCTGAGTTGATTGTATCGCAATCAGTTAAAACCTTCAACAATGGAT		
180				
Sbjct 210			
269				
Query 181		CTCTTGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAGTGTGAATTGCAG		
240				
Sbjct 270			
329				
Query 241		AATTCGTAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGGGGCA		
300				
Sbjct 330			
389				
Query 301		TGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCATCAAGCACGGCTTGTGTGTTGGGTCGTCTGCC		
360				
Sbjct 390			
449				
Query 361		CTCTCCgggggggACGGGCCCAAGGCAGCGCGGCACCGCTCCGATCCTCGAGCGTA		
420				
Sbjct 450			
509				
Query 421		TGGGGCTTTGTACCCGCTCTGTAGGCCCGCCGGCGCTTGCCGAACGCAAATCAATCTT		
480				
Sbjct 510			
569				
Query 481		TTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATCAATAAGC		
540				
Sbjct 570			
629				
Query 541		GGA 043		
Sbjct 630		... 632		

ملحق رقم (9)

***Aspergillus piperis* isolate ISO¹ small subunit ribosomal RNA gene, partial sequence; internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA gene, and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**
Sequence ID: [MZ314587.1](#) Length: 591 Number of Matches: 1

Range 1: 61 to 589 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus piperis clone NaBa- γ -IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981103.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981103 529 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus piperis* clone NaBa- γ -IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981103

VERSION ON981103.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus piperis*

ORGANISM *Aspergillus piperis*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;
 Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;
Aspergillus.

REFERENCE 1 (bases 1 to 529)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 5.8S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 529)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 3164, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..529

/organism="Aspergillus piperis"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa- γ -IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:31630"

/clone="NaBa- γ -IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>529

/note="contains internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

1 acctccatc cgtgtctatt ataccctgtt gcttcggcgg gccccgcct tgcggccgc

٦١ cggggggg ccttgcccc cggggccgt gcccgccgga gacccaaca cgaactgt
 ١٢١ ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaacttca acaatggatc
 ١٨١ tcttggtcc ggcacgatg aagaacgcag cgaatgcga taactaatgt gaattgcaga
 ٢٤١ attcagtga tcatcgatc ttgaaacgca cattgcgcc cctggtattc cggggggcat
 ٣٠١ gcctgtccga gcgtcattgc tgcctcaag cccggcttgt gtgtgggtc gccgtcccc
 ٣٦١ tctccggggg gacggggccc aaaggcagc gcggcaccgc gtccgatcct cgagcgtatg
 ٤٢١ gggctttgt acatgctctg taggattggc cggcgcctgc cgacgtttc caaccattt
 ٤٨١ ttccagttg acctcggatc aggtaggat acccgctgaa cttagcat

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
٩٥٥ bits(١.٥٨)	٠.٠	٥٢٩/٥٢٩(١٠٠٪)	٠/٥٢٩(٠٪)	Plus/Plus
Query ١ ٦٠	ACCTCCCATCCGTGTCTATTATACCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCTTGTTCGGCCGC			
Sbjct ٦١ ١٢٠			
Query ٦١ ١٢٠	CggggggggCGCCTTTGCCCCCCGGGCCCGTGCCCGCCGGAGACCCCAACACGAACACTGT			
Sbjct ١٢١ ١٨٠			
Query ١٢١ ١٨٠	CTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACCTTCAACAATGGATC			
Sbjct ١٨١ ٢٤٠			
Query ١٨١ ٢٤٠	TCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGTGAATTGCAGA			
Sbjct ٢٤١ ٣٠٠			
Query ٢٤١ ٣٠٠	ATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGGGGCAT			
Sbjct ٣٠١ ٣٦٠			
Query ٣٠١ ٣٦٠	GCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGCTTGTGTGTTGGGTCGCCGTCCCC			
Sbjct ٣٦١ ٤٢٠			
Query ٣٦١ ٤٢٠	TCTCCGGGGGGACGGGCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCCGCTCCGATCCTCGAGCGTATG			
Sbjct ٤٢١ ٤٨٠			
Query ٤٢١ ٤٨٠	GGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTCCAACCATTTT			
Sbjct ٤٨١ ٥٤٠			
Query ٤٨١ ٥٤١	TTCCAGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCAT	٥٢٩		
Sbjct ٥٤١	٥٨٩		

ملحق رقم (10)

***Aspergillus brasiliensis* isolate SMF γ internal transcribed spacer 1, partial sequence; ρ . Λ S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [MW757343.1](#) Length: 703 Number of Matches: 1

Range 1: 30 to 563 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus brasiliensis clone NaBa- Λ -IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; ρ . Λ S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981104.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981104 534 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus brasiliensis* clone NaBa- Λ -IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; ρ . Λ S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981104

VERSION ON981104.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus brasiliensis*

ORGANISM *Aspergillus brasiliensis*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus.

REFERENCE 1 (bases 1 to 534)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Λ S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 534)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, iraq, Karbala 00964, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..534

/organism="Aspergillus brasiliensis"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa- Λ -IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:319629"

/clone="NaBa- Λ -IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>534

/note="contains internal transcribed spacer 1, ρ . Λ S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) acctcccatc cgtgtctatt ataccctgtt gcttcggcgg gcccgccgt tgcggccgc
61 cgggggggcg cctttgccc cggggccgt gcccgccgga gacccaaca cgaactgt
121 ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaacttca acaatggatc
181 tcttggtcc ggcatcgatg aagaacgcag cgaatgcga taactaatgt gaattgcaga
241 attcagtga tcatcgatc tttgaacgca cattgcgcc cctggtattc cggggggcat
301 gcctgtccga gcgtcattgc tgcctcaag cccggcttgt gtgttgggtc gccgtcccc
361 tctcggggg gacggggccc aaaggcagc gcggcaccgc gtccgatct cgagcgtatg
421 gggctttgc acatgctctg taggattggc cggcgctgc cgacttttc caaccatctt
481 ttccaggttg acctcggatc aggtaggat acccgctgaa cttagcata tcaa
    
```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
964 bits(1.68)	0.0	534/534(100%)	0/534(0%)	Plus/Plus

Query	1	ACCTCCCATCCGTGTCTATTATAACCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCTTGTCGGCCGC		
Sbjct	30		
Query	61	CggggggggCGCCTTTGCCCCCGGGCCCCGTGCCCGCCGGAGACCCCAACACGAACACTGT		
Sbjct	90		
Query	121	CTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCAACAATGGATC		
Sbjct	150		
Query	181	TCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGTGAATTGCAGA		
Sbjct	210		
Query	241	ATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGGGGGCAT		
Sbjct	270		
Query	301	GCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGCTTGTGTGTTGGGTCGCCGTCCCC		
Sbjct	330		
Query	361	TCTCCGGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCCGCTCCGATCCTCGAGCGTATG		
Sbjct	390		
Query	421	GGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTCCAACCATTTT		
Sbjct	450		
Query	481	TTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATCAA	534	
Sbjct	510	563	

(ملحق رقم 11)

***Aspergillus niger* strain ZMQR¹ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [MT446087.1](#) Length: 572 Number of Matches: 1

Range 1: 17 to 556 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus niger clone NaBa-⁹-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981105.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981105 556 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus niger* clone NaBa-⁹-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981105

VERSION ON981105.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus niger*

ORGANISM *Aspergillus niger*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus; *Aspergillus* subgen. *Circumdati*.

REFERENCE 1 (bases 1 to 556)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 5.8S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 556)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 3164, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..556

/organism="Aspergillus niger"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-⁹-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:5061"

/clone="NaBa-⁹-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>556

/note="contains internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

1 tctttgggcc acctccatc cgtgtctatt ataccctgtt gcttcggcgg gcccgccgct

٦١ tgtcggccgc cggggggcg ctttgcccc cggggccgt gccgcccga gacccaaca
 ١٢١ cgaactgt ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaacttca
 ١٨١ acaatggatc tcttggtcc ggcatcgatg aagaacgag cgaaatgca taactaatgt
 ٢٤١ gaattgcaga attcagtga tcatcgagtc ttgaacgca cattgcgcc cctgtattc
 ٣٠١ cggggggcat gcctgtccga gcgtcattgc tgcctcaag cccgcttgt gtgtgggtc
 ٣٦١ gccgtcccc tctcggggg gacggggccg aaaggcagcg gcggcaccgc gtccgatcct
 ٤٢١ cgagcgtatg gggctttgac acatgctctg taggattggc cgggcctgc cgacgtttc
 ٤٨١ caaccattt ttccaggtg acctcggatc aggtaggat acccgctgaa ctaagcata

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
٩٧٥ bits(١٠٨٠)	٠.٠	٥٤٠/٥٤٠(١٠٠%)	٠/٥٤٠(٠%)	Plus/Plus

Query	١	TCTTTGGGCCACCTCCCATCCGTGTCTATTATAACCCTGTTGCTTCGGCCGGGCCCCGCCGCT
٦٠		
Sbjct	١٧
٧٦		

Query	٦١	TGTCGGCCGCCggggggggCGCCTTTGCCCCCGGGCCCGTGCCCGCCGGAGACCCCAACA
١٢٠		
Sbjct	٧٧
١٣٦		

Query	١٢١	CGAACACTGTCTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCA
١٨٠		
Sbjct	١٣٧
١٩٦		

Query	١٨١	ACAATGGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGT
٢٤٠		
Sbjct	١٩٧
٢٥٦		

Query	٢٤١	GAATTGCAGAATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTC
٣٠٠		
Sbjct	٢٥٧
٣١٦		

Query	٣٠١	CGGGGGGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGCTTGTGTGTTGGGTC
٣٦٠		
Sbjct	٣١٧
٣٧٦		

Query	٣٦١	GCCGTCCCCCTCTCCGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCGCGTCCGATCCT
٤٢٠		
Sbjct	٣٧٧
٤٣٦		

Query	٤٢١	CGAGCGTATGGGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTTTC
٤٨٠		
Sbjct	٤٣٧
٤٩٦		

Query	٤٨١	CAACCATTTTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATA
٥٤٠		
Sbjct	٤٩٧
٥٥٦		

ملحق رقم (12)

***Aspergillus tubingensis* internal transcribed spacer ١, partial sequence; ٥.٨S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and ٢٨S ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [KU١٨٦٦٨٢.١](#) Length: ١١١٠ Number of Matches: ١

Range ١: ١٦ to ٥٥٦ [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus tubingensis clone NaBa-٥-IRAQ internal transcribed spacer ١, partial sequence; ٥.٨S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON٩٨١١٠.١.١

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON٩٨١١٠.١ ٥٥٦ bp DNA linear PLN ١٨-JUL-٢٠٢٢

DEFINITION *Aspergillus tubingensis* clone NaBa-٥-IRAQ internal transcribed spacer ١, partial sequence; ٥.٨S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer ٢, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON٩٨١١٠.١

VERSION ON٩٨١١٠.١.١

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus tubingensis*

ORGANISM *Aspergillus tubingensis*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;

Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;

Aspergillus.

REFERENCE ١ (bases ١ to ٥٥٦)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE ١٨S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE ٢ (bases ١ to ٥٥٦)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (١٢-JUL-٢٠٢٢) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, iraq, Karbala ٠٠٩٦٤, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source ١..٥٥٦

/organism="Aspergillus tubingensis"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-٥-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-١٩"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:٥٠٦٨"

/clone="NaBa-٥-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <١..>٥٥٦

/note="contains internal transcribed spacer ١, ٥.٨S ribosomal RNA, internal transcribed spacer ٢, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

١ tctttgggcc acctcccatc cgtgtctatt gtacctgtt gcttcggcgg gcccgccgct

٦١ tgtcggccgc cggggggcg cctctgccc cggggcccgt gcccgccgga gacccaaca
 ١٢١ cgaactgt ctgaaagcgt gcagtctgag ttgattgaat gcaatcagtt aaaacttca
 ١٨١ acaatggatc tcttggtcc ggcacgatg aagaacgag cgaaatgca taactaatgt
 ٢٤١ gaattgcaga attcagtga tcatcgagtc ttgaaacgca cattgcgcc cctgtattc
 ٣٠١ cggggggcat gcctgtccga gcgtcattgc tgcctcaag cccggcttgt gtgtgggtc
 ٣٦١ gccctcccc tctcggggg gacggggccg aaaggcagcg gcggcaccgc gtccgatct
 ٤٢١ cgagcgtatg gggctttgac acatgctctg taggattggc cggcgctgc cgacttttc
 ٤٨١ caaccattct ttccaggtg acctcggatc aggtaggatg acccgctgaa ctaaagcata
 ٥٤١ tcaaaagggg gaagaa

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
١٠٥٠ bits(٥٤٦)	٠.٠	٥٤٦/٥٤٦(١٠٠٪)	٠/٥٤٦(٠٪)	Plus/Plus
Query ١	TCTTTGGGCCACCTCCCATCCGTGTCTATTGTACCCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCT			
٦٠				
Sbjct ١٦			
٧٥				
Query ٦١	TGTCGGCCGCCggggggggCGCCTCTGCCCCCGGGCCCCGTGCCCGCCGGAGACCCCAACA			
١٢٠				
Sbjct ٧٦			
١٣٥				
Query ١٢١	CGAACACTGTCTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCA			
١٨٠				
Sbjct ١٣٦			
١٩٥				
Query ١٨١	ACAATGGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGT			
٢٤٠				
Sbjct ١٩٦			
٢٥٥				
Query ٢٤١	GAATTGCAGAATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTC			
٣٠٠				
Sbjct ٢٥٦			
٣١٥				
Query ٣٠١	CGGGGGGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGGCTTGTGTGTTGGGTC			
٣٦٠				
Sbjct ٣١٦			
٣٧٥				
Query ٣٦١	GCCGTCCCCCTCTCCGGGGGACGGGCCCCGAAAGGCAGCGCGGCACCGCGTCCGATCCT			
٤٢٠				
Sbjct ٣٧٦			
٤٣٥				
Query ٤٢١	CGAGCGTATGGGGCTTTGTACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCTGCCGACGTTTTC			
٤٨٠				
Sbjct ٤٣٦			
٤٩٥				
Query ٤٨١	CAACCATTCTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATA			
٥٤٠				
Sbjct ٤٩٦			
٥٥٥				
Query ٥٤١	TCAATA ٥٤٦			
Sbjct ٥٥٦ ٥٦١			
Query ٤٢١	GTATGGGGCTTTGTACCCGCTCTGTAGGCCCGCGCGCTTGCCGAACGCAAATCAAT			
٤٨٠				
Sbjct ٤٣٧			
٤٩٦				
Query ٤٨١	CTTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATCA ٥٣٦			
Sbjct ٤٩٧ ٥٥٢			

(ملحق رقم 14)

***Rhizopus americanus* isolate C⁴⁸ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: KY621321.1 Length: 1500 Number of Matches: 2

Range 1: 27 to 576 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Rhizopus americanus clone NaBa-10-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981106.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981106 1500 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Rhizopus americanus* clone NaBa-10-IRAQ internal transcribed spacer

1, partial sequence; 18S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981106

VERSION ON981106.1

KEYWORDS .

SOURCE *Rhizopus americanus*

ORGANISM *Rhizopus americanus*

Eukaryota; Fungi; Fungi incertae sedis; Mucoromycota; Mucoromycotina; Mucoromycetes; Mucorales; Mucorineae; Rhizopodaceae; *Rhizopus*.

REFERENCE 1 (bases 1 to 1500)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 18S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 1500)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (18-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 3164, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing
##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..1500

/organism="Rhizopus americanus"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-10-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:230392"

/clone="NaBa-10-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..>1500

/note="contains internal transcribed spacer 1, 18S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

1 tagggttcc tctggggtaa gtgattgctt ctactctgtg aaaatttggc tgagagactc

٦١ agactggtca tgggtagacc tatctggggt ttgatcgatg ccaactcctgg tttcaggagc
 ١٢١ acccttcata ataacctag aaattcagta ttataaagt taataaaaa caacttttaa
 ١٨١ caatggatct ctggttctc gcatcgatga agaactgacg aaagtgcgat aactagtgtg
 ٢٤١ aattgcatat tcagtgaatc atcgagtctt tgaacgcagc ttgcactcta tggttttct
 ٣٠١ atagagtacg cctgcttcag tatcatcaca aaccacaca taacattgt ttatgtggtg
 ٣٦١ atgggtcgca tcgctgtttt attacagtga gcacctaaaa tgtgtgat tttctgtctg
 ٤٢١ gcttgctagg caggaatatt acgctgtct caggatcttt tttttggtt aaagtacaag
 ٤٨١ agtataatcc agtaacttc aaactatgat ctgaagtcag gtgggattac ccgctgaact
 ٥٤١ taagcatatc

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
٩٧٩ bits(١٠.٨٥)	٠.٠	٥٤٧/٥٥٠(٩٩%)	٠/٥٥٠(٠%)	Plus/Plus
Query ١ ٦٠	TAGGGTTTTCTCTGGGGTAAGTGATTGCTTCTACACTGTGAAAATTTGGCTGAGAGACTC			
Sbjct ٢٧ ٨٦			
Query ٦١ ١٢٠	AGACTGGTCATGGGTAGACCTATCTGGGGTTTGATCGATGCCACTCCTGGTTTTCAGGAGC			
Sbjct ٨٧ ١٤٦			
Query ١٢١ ١٨٠	ACCCTTCATAATAAACCTAGAAATTCAGTATTATAAAGTTTAATAAAAAACAACCTTTTAA			
Sbjct ١٤٧ ٢٠٦			
Query ١٨١ ٢٤٠	CAATGGATCTCTTGGTTCTCGCATCGATGAAGAACGTAGCAAAGTGCGATAACTAGTGTG			
Sbjct ٢٠٧ ٢٦٦			
Query ٢٤١ ٣٠٠	AATTGCATATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCAGCTTGCACTCTATGGTTTTTCT			
Sbjct ٢٦٧ ٣٢٦			
Query ٣٠١ ٣٦٠	ATAGAGTACGCCTGCTTTCAGTATCATCACAAACCCACACATAACATTTGTTTATGTGGTG			
Sbjct ٣٢٧ ٣٨٦ A			
Query ٣٦١ ٤٢٠	ATGGGTCGCATCGCTGTTTTATTACAGTGAGCACCTAAAATGTGTGTGATTTTCTGTCTG			
Sbjct ٣٨٧ ٤٤٦			
Query ٤٢١ ٤٨٠	GCTTGCTAGGCAGGAATATTACGCTGGTCTCAGGATCtttttttttGGTTAAAGTACAAG			
Sbjct ٤٤٧ ٥٠٦ C			
Query ٤٨١ ٥٤٠	AGTATAATCCAGTAACTTTCAAACCTATGATCTGAAGTCAGGTGGGATTACCCGCTGAACT			
Sbjct ٥٠٧ ٥٦٦ C			
Query ٥٤١	TAAGCATATC ٥٥٠			

(ملحق رقم 15)

***Aspergillus niger* isolate DNik¹ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence**

Sequence ID: [MZ474841.1](#) Length: 574 Number of Matches: 1

Range 1: 21 to 573 [GenBankGraphics](#) [Next Match](#) [Previous Match](#)

Aspergillus niger clone NaBa-11-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence

GenBank: ON981107.1

FASTA Graphics

Go to:

LOCUS ON981107 573 bp DNA linear PLN 18-JUL-2022

DEFINITION *Aspergillus niger* clone NaBa-11-IRAQ internal transcribed spacer 1, partial sequence; 5.8S ribosomal RNA gene and internal transcribed spacer 2, complete sequence; and large subunit ribosomal RNA gene, partial sequence.

ACCESSION ON981107

VERSION ON981107.1

KEYWORDS .

SOURCE *Aspergillus niger*

ORGANISM *Aspergillus niger*

Eukaryota; Fungi; Dikarya; Ascomycota; Pezizomycotina;
Eurotiomycetes; Eurotiomycetidae; Eurotiales; Aspergillaceae;
Aspergillus; *Aspergillus* subgen. *Circumdati*.

REFERENCE 1 (bases 1 to 573)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE 5.8S ribosomal RNA gene, partial sequence

JOURNAL Unpublished

REFERENCE 2 (bases 1 to 573)

AUTHORS Naba,M.O. and Ban,T.M.

TITLE Direct Submission

JOURNAL Submitted (13-JUL-2022) Babylon Education Directorate, University of Karbala college of Education for pure science Department of Biology, Iraq, Karbala 3164, Iraq

COMMENT ##Assembly-Data-START##

Sequencing Technology :: Sanger dideoxy sequencing

##Assembly-Data-END##

FEATURES Location/Qualifiers

source 1..573

/organism="Aspergillus niger"

/mol_type="genomic DNA"

/isolate="NaBa-11-IRAQ"

/isolation_source="sputum by swab from COVID-19"

/host="Homo sapiens"

/db_xref="taxon:5061"

/clone="NaBa-11-IRAQ"

/country="Iraq"

/collected_by="Naba Mohammed Obyeis, Ban Taha Mohammed"

misc_RNA <1..573

/note="contains internal transcribed spacer 1, 5.8S ribosomal RNA, internal transcribed spacer 2, and large subunit ribosomal RNA"

ORIGIN

```

1) gggccaacct cccatccgtg tctattgtac cctgttgctt cggcgggccc gccgcttgc
61) ggccgccggg ggggcgcctc tgcccccg gcccgtgcc gccggagacc ccaacacgaa
121) cactgtctga aagcgtgcag tctgagttga ttgaatgcaa tcagttaaaa ctttcaacaa
181) tggatctctt ggtccggca tcgatgaaga acgcagcga atgcgataac taatgtgaat
241) tgcagaattc agtgaatcat cgagtctttg aacgcacatt gcgcccctg gtattccggg
301) gggcatgcct gtccgagcgt cattgctgcc ctcaagccc gcttgtgtgt ggggtcgccg
361) tccccctctc cggggggcag ggcccgaag gcagcggcgg caccgcgtcc gatcctcgag
421) cgatggggc tttgtcacat gctctgtagg attggccggc gcctgccgac gttttcaac
481) cattcttcc aggttgacct cggatcaggt agggataccc gctgaactta agcatatcat
541) aaagccggaa gga

```

//

Score	Expect	Identities	Gaps	Strand
98.0 bits(1.08)	0.0	549/553(99%)	0/553(0%)	Plus/Plus

```

Query 1) GGGCCAACCTCCCATCCGTGTCTATTGTACCCTGTTGCTTCGGCGGGCCCCGCCGCTTGTC
60
Sbjct 21) ..C.....
80

```

```

Query 61) GGCCGCCggggggggCGCCTCTGCCCCCGGGCCCGTGCCCCGCCGGAGACCCCAACACGAA
120
Sbjct 81) .....
140

```

```

Query 121) CACTGTCTGAAAGCGTGCAGTCTGAGTTGATTGAATGCAATCAGTTAAAACTTTCAACAA
180
Sbjct 141) .....
200

```

```

Query 181) TGGATCTCTTGGTTCCGGCATCGATGAAGAACGCAGCGAAATGCGATAACTAATGTGAAT
240
Sbjct 201) .....
260

```

```

Query 241) TGCAGAATTCAGTGAATCATCGAGTCTTTGAACGCACATTGCGCCCCCTGGTATTCCGGG
300
Sbjct 261) .....
320

```

```

Query 301) GGGCATGCCTGTCCGAGCGTCATTGCTGCCCTCAAGCCCGGCTTGTGTGTGGGGTCGCCG
360
Sbjct 321) .....T.....
380

```

```

Query  ٣٦١  TCCCCCTCTCCGGGGGGACGGGCCCGAAAGGCAGCGGGCCACCGCGTCCGATCCTCGAG
٤٢٠
Sbjct  ٣٨١  .....
٤٤٠
Query  ٤٢١  CGTATGGGGCTTTGTTCACATGCTCTGTAGGATTGGCCGGCGCCTGCCGACGTTTCCAAC
٤٨٠
Sbjct  ٤٤١  .....
٥٠٠
Query  ٤٨١  CATTCTTTCCAGGTTGACCTCGGATCAGGTAGGGATACCCGCTGAACTTAAGCATATCAT
٥٤٠
Sbjct  ٥٠١  ..... A
٥٦٠
Query  ٥٤١  AAAGCCGGAAGGA  ٥٥٣
Sbjct  ٥٦١  .....G.....  ٥٧٣

```

SUMMARY:

The study was conducted in the Graduate Studies Laboratory of the College of Education for Pure Sciences at the University of Karbala, during the period from ١٥/١١/٢٠٢١ to ١٥/٨/٢٠٢٢. With the aim of controlling the fungus that causes black mold disease by using the phenomenon of fungal antagonism with fungi isolated from the sputum of some people who recovered from infection with Covid ١٩. With the possibility of converting silver and zinc from the metallic state to a nano-state using these fungal filtrates.

The study included the diagnosis of fourteen fungi isolated from the sputum of people who had recovered from infection with Covid ١٩ with a conventional diagnosis, then they were molecularly diagnosed using the polymerase chain reaction (PCR) technique, based on primers for molecular diagnosis.

Fungi have been registered in the global Genbank, and this study is considered the first study concerned with this work at the level of Iraq and the region. These are *Rhizopus americanus* has accession number ON٩٨١١٠٦, *Rhizopus stolonifer* has accession number ON٩٨١٠٩٧, *Aspergillus brasiliensis* has accession number , *Aspergillus costaricensis* has accession number ON٩٨١١٠٢, *Aspergillus flavus* has accession number ON٩٨١٢٩٧ and *Aspergillus minisclerotigenes* has accession number ON٩٨١١٠١, *Aspergillus niger* ١ has accession number ON٩٨١٠٩٨, *Aspergillus niger* ٢ has accession number ON٩٨١١٠٧ and fungus *Aspergillus niger* ٣ has accession number , *Aspergillus oryzae*, has accession number ON٩٨١٢٩٥, *Aspergillus piperis*, has accession number ON٩٨١١٠٣, *Aspergillus tubingensis* ١ has accession number ON٩٨١١٠١, *Aspergillus tubingensis* ٢, has accession number ON٩٨١٢٩٦, *Aspergillus welwitschiae* has accession number ON٩٨١٠٩٩ .

The results showed the affinity and similarity between the recorded fungi with the global isolates. The focus was on the phenomenon of fungal antagonism of fungi isolated from sputum, as well as some dermatophytes obtained from previous experiments.

The results of fungal antagonism showed that there was a inconsistency in the antagonistic ability of the fungi used in the study

with *R. stolonifer*, as it reached 3 according to the Bell scale, after growing them on Sabouraud dextrose agar (SDA) at a temperature of 28 °C for five days. And then purified and converted into fungal filtrate.

The results showed that there were significant differences at the level of probability 0.05 for the type of fungi extract and its concentration, as it was observed that the effect of the fungal filtrate fluctuated compared to the control treatment, which gave a diameter growth rate of 1.1 cm after five days of incubation at a temperature of 28 °C. The fungal filtrate at a concentration of 70% showed superiority in its inhibition effect over other concentrations of 100%, 50%, and 20% on the growth of *R. stolonifer*. And with significant differences at a probability level of 0.05, as it gave a fungus growth rate of 2.571 cm, with a rate of 68%, compared to the rest of the concentrations 100%, 50%, and 20%, which gave a growth rate for the fungus, respectively, 3.119, 6.143, 3.619 cm, with an inhibition ratio of 61%, 23%, 55%.

All nanofilters were subjected after the use of fungal filtrate to convert metallic silver and zinc into nanoparticles, and the first point of transformation into a nanofilter was the chromatic function and a difference in the color of the nanofilter from the normal filter before treatment with zinc oxide or silver nitrate, and then other tests related to confirmation of obtaining were conducted. On the nanomaterial, including ultraviolet and infrared rays.

The results showed that there were significant differences at the level of 0.05 for the type of zinc nanofiltrate, its concentration, and the binary interactions in the average diameter of the *R. stolonifer* colony. The results showed a fluctuation in the effect of the filtrate, but in general all the fungal filtrate inhibited the growth of the *R. stolonifer*. As for the concentration of the fungal filtrate with zinc nanoparticles, the concentration of 20% showed superiority over the concentrations of 50%, 70%, and 100% in its inhibitory effect on the growth of the *R. stolonifer*, with significant differences at the level of 0.05, as it gave the fungus growth rate of 0.738 cm, with an inhibition rate of 91% compared to the rest. Concentrations of 50%, 70%, and 100% gave growth rates of 1.310, 1.807, and 1.833 cm, respectively, with inhibition rates of 44%, 77%, and 77%. As for the control treatment, it gave a diagonal growth rate of 1.1 cm.

The results also showed that there were significant differences at the level of probability 0.05 for the type of fungus nanofiltration with silver and its

concentration, as the results showed fluctuation in the effect of the filtrates, but in general all of them inhibited the growth of the *R. stolonifer*. In terms of the concentration of the fungal nanofiltrate, the concentration of 0.0% showed superiority over the concentrations of 20%, 40%, and 100% in its inhibitory effect on the growth of *R. stolonifer*, with significant differences at a probability level of 0.05, as it gave the fungus growth rate of 2.400 cm, with an inhibition rate of 40% compared to the rest of the concentrations. Which gave a growth rate of 2.714, 8, 0 cm, respectively, with zero inhibition rates, 66%, and 38%, respectively, compared to the control treatment, which gave a diagonal growth rate of 8.0 cm.

Several microscopic examinations were carried out on *R. stolonifer* treated with fungal filtrate and nano solutions and explained the effect of different treatments and the variation of this effect between decomposition or distortions in the mycelium and the fragmentation of the protoplasm and its agglomeration in other areas as well as the distortions in the sporangia and their different sizes and maturity.



**Ministry Of Higher Education And Scientific Research
University Of Kerbala
College Of Education
For Pure Science - Department Of Biology**

***Evaluation of Some normal and nano filterates
activity Against Black Molds In vitro Conditions***

A Thesis

**Submitted To The Council Of The College Of Science / Kerbala
University In Fulfillment Of The Requirement For The Degree
Of Master Of Science In Biology / Fungi**

By

Nibaa Mohammed Obyies

Supervised by

Prof. Dr. Ban Taha Mohammad

٢٠٢٣ AD

١٤٤٤ AH