



جامعة القادسية
كلية العلوم
قسم علوم الحياة

كفاءة القلويدات المستخلصة من نباتي الحنظل والكاريس في
السيطرة على فطري *Aspergillus ochraceus* و
Alternaria alternata المرافقة لبذور وجذور الباقلاء

رسالة مقدمة إلى
مجلس كلية العلوم / جامعة القادسية
وهي جزء من متطلبات نيل درجة ألباجستير علوم في علوم الحياة / أحياء مجهرية

من قبل
دعاء عبد العباس محمد رضا
بكالوريوس علوم/علوم حياة/2008

بإشراف
أ.م.د. عبد الأمير سمير سعدون

تشرين الأول 2015 م

ربيع الأول 1435 هـ

قائمة المحتويات

الصفحة	الموضوع
أ- ج	الخلاصة
د	قائمة المحتويات
ح	قائمة الجداول
ط	قائمة الأشكال
3-1	الفصل الأول : المقدمة
26-4	الفصل الثاني : استعراض المراجع
4	(1-2) الفطريات الممرضة للنبات
5	(1-1-2) الفطريات المرافقة للبذور
6	(2-1-2) فطريات الجذور النباتية
7	(3-1-2) الجنس <i>Alternaria</i> spp.
8	(4-1-2) الجنس <i>Aspergillus</i> spp.
9	(2-2) المستخلصات النباتية وفعاليتها المضادة للفطريات
14	(3-2) المركبات الفلويديية واستخداماتها الطبية
15	(4-2) النباتات قيد الدراسة
15	(1-4-2) نبات الحنظل
15	(1-1-4-2) التسمية
15	(2-1-4-2) وصف النبات
16	(3-1-4-2) المحتوى الكيميائي للنبات
17	(4-1-4-2) الاستعمالات الطبية للحنظل
19	(2-4-2) نبات الكاريس
19	(1-2-4-2) التسمية
19	(2-2-4-2) وصف النبات
21	(3-2-4-2) المحتوى الكيميائي للكاريس
21	(4-2-4-2) الاستخدامات الطبية للنبات
23	(5-2) سماد اليوريا واهميتها الزراعية
24	(6-2) مبيد الفطريات تابسين 50 واهميتها
44-27	الفصل الثالث : المواد وطرائق العمل
27	3 - 1 : المواد

27	1-1-3 : الأجهزة
28	3-1-2 : المواد الكيميائية
30	3-2 : طرائق العمل
30	3-2-1 : جمع العينات
31	3-2-2 : الأوساط الزرعية و المحاليل
31	3-2-2-1 : تحضير الأوساط الزرعية
31	1. وسط أكار البطاطا ديكستروز
32	2. وسط مرق البطاطا ديكستروز
32	3-وسط الأكار المائي
32	3-2-2-2 : المحاليل
32	1. محلول صبغة اللاكتوفينول الزرقاء
32	2. محلول صبغة أزرق القطن
32	3-3: جمع الأجزاء النباتية المختبرة
32	3-3-1 : تحضير المستخلصات الكحولية
33	3-3-2الكشف الكيميائي التمهيدي عن بعض المواد الفعالة
33	1-الكشف عن الفلافونات
33	2-الكشف عن التانينات
33	3- الكشف عن الراتنجات
34	4- الكشف عن صابونيات
34	5- الكشف عن التربينات
34	6- الكشف عن القلويدات
34	7- الكشف عن الكلايكوسيدات
35	3-3-3 استخلاص القلويدات
35	3-3-4 تحضير المحلول الخزين
35	3-3-5 : قياس طيف الأشعة تحت الحمراء
36	3-4 : عزل الفطريات
36	3-5 : تشخيص الفطريات المعزولة
37	3-5-1 : التشخيص باستخدام المفاتيح التصنيفية
37	3-5-2 : تشخيص بعض الفطريات بطريقة تفاعل السلسلة المتبلر (PCR)
37	1. استخراج الاحماض النووية DNA Extraction
38	2.

	مضاعفة الحامض النووي المستخلص Amplification DNA
38	3. لترحيل الكهربائي Gel Electrophoresis
39	3-6: اختبار القدرة الأمراضية
39	3-7: تأثير القلويدات وسماد اليوريا في الفطريات المختبرة
39	3-7-1: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في النمو الشعاعي للفطريات المختبرة
40	3-7-2: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في الوزن الجاف للفطريات المختبرة
40	3-7-3: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات الأبواغ وطول الأنبوب الجرثومي
41	3-8: تأثير القلويدات وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح
41	3-9: تأثير القلويدات وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء في التربة
42	3-10: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الفطريات المعزولة
42	3-10-1: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في النمو الشعاعي للفطريات
43	3-10-2: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الوزن الجاف للفطريات
43	3-10-3: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات أبواغ الفطريات و طول الأنبوب الجرثومي
43	3-11: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح
44	3-12: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء في التربة
44	3-13: التحليل الإحصائي Statistical Analysis
90-45	الفصل الرابع : النتائج والمناقشة
45	4-1: الكشف الكيميائي التمهيدي عن بعض المواد الفعالة بايولوجياً في النباتات المختبرة.
46	4-2: اختبار طيف الأشعة تحت الحمراء.
49	4-3: عزل وتشخيص الفطريات.
53	4-4: التشخيص باستخدام تفاعل السلسلة المتبلر.
55	4-5: اختبار القدرة الأمراضية للفطرين <i>A. alternata</i> و <i>A. ochraceus</i> على بذور الباقلاء
57	4-6: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في النمو الشعاعي للفطريات المختبرة.
61	4-7: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في الوزن الجاف للفطريات المختبرة.
65	4-8: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات أبواغ الفطريات المختبرة.
69	4-9: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في طول الأنبوب الجرثومي للفطريات المختبرة.
73	4-10: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح
75	4-11: تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء في التربة.

78	4 - 12: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الفعاليات الحيوية للفطرين المختبرين
78	4-12-1: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في النمو الشعاعي للفطريات المختبرة
81	4-12-2: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الوزن الجاف للفطريات المختبرة
83	4-12-3: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة اليوريا في إنبات الأبواغ للفطريات المختبرة.
85	4-12-4: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في طول الأنبوب الجرثومي للفطريات المختبرة .
87	4-13: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح .
89	4-14: تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات البذور في التربة المعقمة وغير المعقمة .
91-92	الأستنتاجات والتوصيات
91	الأستنتاجات
92	التوصيات
93-130	المصادر
93	المصادر العربية
106	المصادر الأجنبية
132-137	الملاحق
132	1- ملحق تصميم البادئ ITS-1 للفطر <i>A. ochraceus</i>
135	2- ملحق تصميم البادئ ITS-1 للفطر <i>A. alternata</i>

قائمة الجداول

الرقم	العنوان	الصفحة
1	الكشف الكيميائي التمهيدي عن بعض المواد الفعالة بايلوجيا □ في نباتي الحنظل والكاربس	45
2	النسب المئوية لتردد الفطريات في بذور الباقلاء	51
3	النسب المئوية لتردد الفطريات على جذور الباقلاء	52
4	القدرة الأمراضية للفطرين المختبرين على بذور الباقلاء	56
5	تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على النمو الشعاعي للفطر <i>Aspergillus ochraceus</i>	59
6	تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على النمو الشعاعي للفطر <i>Alternaria alternata</i>	60

63	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على الوزن الجاف للفطر <i>Aspergillus ochraceus</i>	7
63	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على الوزن الجاف للفطر <i>Alternaria alternata</i>	8
67	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على إنبات ابواغ الفطر <i>Aspergillus ochraceus</i>	9
68	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على إنبات ابواغ الفطر <i>Alternaria alternata</i>	10
71	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على طول الأنبوب الجرثومي للفطر <i>Aspergillus ochraceus</i>	11
72	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على طول الأنبوب الجرثومي الفطر <i>Alternaria alternata</i>	12
74	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على انبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح	13
77	تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على إنبات بذور الباقلاء في التربة المعقمة وغير المعقمة.	14
80	تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على النمو الشعاعي للفطرين المختبرين	15
82	تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على الوزن الجاف للفطرين المختبرين	16
84	تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على إنبات الأبواغ للفطرين المختبرين.	17
86	تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على طول الأنابيب الجرثومية للفطرين المختبرين.	18
88	تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على انبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح	19
90	تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على أنبات بذور الباقلاء في التربة المعقمة وغير المعقمة.	20

قائمة الأشكال

الرقم	العنوان	الصفحة
-------	---------	--------

16	ثمار نبات الحنظل <i>Citrullus colocynthis</i> .	1
20	اوراق نبات الكاريس <i>Conocarpus erectus</i>	2
25	التركيب الكيميائي لمبيد التابسين	3
48	FTIR لقلويد ثمار الحنظل	4
48	FTIR لقويد اوراق الكاريس	5
54	الترحيل الكهربائي للحامض النووي المضاعف للفطر <i>A. ochraceus</i> مع البيادئ ITS-1	6
54	الترحيل الكهربائي للحامض النووي المضاعف للفطر <i>A. alternata</i> مع البيادئ ITS-1	7

إقرار المشرف

أشهد أن رسالة الماجستير الموسومة بـ: (تقييم كفاءة بعض القلويدات لنباتي الداتورة والثلاثان وتوافقهما مع المبيدات الفطرية في السيطرة على الفطرين *Fusarium solani* و *Alternaria raphani* المرافقين لبذور وجذور نباتي الخيار و الباذنجان) قد أعدتها الطالبة (رؤى عبد جيثوم) بإشرافي، وهي جزء من متطلبات نيل درجة الماجستير علوم في علوم الحياة/ احياء مجهرية .

التوقيع

الاسم: عبد الأمير سمير سعدون

اللقب العلمي: أستاذ مساعد

العنوان: كلية العلوم/جامعة القادسية

التاريخ: 2014 / 1 /

توصية رئيس قسم علوم الحياة

أشارة إلى التوصية المقدمة من قبل الأستاذ المشرف أحيل هذه الرسالة إلى لجنة المناقشة لدراستها وبيان الرأي فيها.

التوقيع

الاسم: جاسم حنون هاشم

اللقب العلمي: مدرس

العنوان: كلية العلوم/جامعة القادسية

التاريخ: 2014 / 1 /

إقرار لجنة المناقشة

نشهد إننا أعضاء لجنة التقويم والمناقشة قد اطلعنا على هذه الرسالة الموسومة بـ (كفاءة القلويدات المستخلصة من نباتي الحنظل والكاريس في السيطرة على فطري *Aspergillus ochraceus* و *Alternaria alternata* المرافقة لبذور وجذور الباقلاء) وناقشنا الطالبة دعاء عبد العباس محمد رضا في محتوياتها وفيما له علاقة بها بتاريخ 2015/5/14 وإنها جديرة لنيل درجة الماجستير علوم في علوم الحياة /أحياء مجهرية بتقدير (أمتياز) .

التوقيع:

رئيس اللجنة

الاسم: د. مجيد متعب ديوان الشرماني

اللقب العلمي: أستاذ

العنوان: كلية الزراعة / جامعة الكوفة

التاريخ: 2015 / /

التوقيع:

عضو اللجنة

الاسم: د. نيران عبيد جاسم

اللقب العلمي: أستاذ مساعد

العنوان: كلية الصيدلة / جامعة القادسية

التاريخ: 2015 / /

التوقيع :

عضو اللجنة

الاسم: د. ماجد كاظم عيود

اللقب العلمي: أستاذ مساعد

العنوان: كلية التربية / جامعة القادسية

التاريخ: 2015 / /

التوقيع:

عضو اللجنة (المشرف)

الاسم: د. عبد الأمير سمير سعدون

اللقب العلمي: أستاذ مساعد

العنوان: كلية العلوم / جامعة القادسية

التاريخ: 2015 / /

إقرار مجلس الكلية

اجتمع مجلس كلية العلوم بجلسته المنعقدة في / / 2015 وقرر
منحها شهادة الماجستير علوم في علوم الحياة /أحياء مجهرية .
التوقيع:

الاسم: د. عبد الأمير سمير سعدون اليوسف

اللقب العلمي: أستاذ مساعد

التاريخ: / / 2015

الخلاصة

تضمنت الدراسة عزل الفلويدات من مستخلص ثمار وبذور نبات الحنظل (*Citrullus colocynthis* L.) واوراق نبات الكاريس (*Conocarpus erectus* L.) وإختبار فعاليتها تجاه بعض الجوانب أفسلجية للفطرين *Aspergillus ochraceus*, *Alternaria alternata*المعزولين من بذور وجذور الباقلاء (*Vicia faba* L.) مع إختبار تأثير أستعمال السماد النتروجيني Urea , وإستعمال المبيد الفطري توبسين 50 كمعاملة مقارنة كما شملت الدراسة إختبار تأثير التداخل فيما بين المعاملات أعلاه في النمو الشعاعي والوزن الجاف وانبات الأبواغ وطول الأنبوب الجرثومي للفطرين قيد الدراسة ,أضافة لذلك تأثيرها في إنبات بذور الباقلاء مختبرياً وفي الترب المعقمة وغير المعقمة . أوضحت النتائج عزل عدة أنواع من الفطريات كفطريات مرافقة لبذور وجذور نبات الباقلاء ,حيث شخصت ثمانية أنواع وهي *Aspergillus A.flavus* , *A. alternata* , *Penicillium notatum* , *niger* , *A. ochraceus* , *Fusarium solani* , *Fusarium oxysporum* , *Rhizopus stolonifer* , كما تم تشخيص عدة أنواع معزولة من جذور نبات الباقلاء وينسب عزل مختلفة وهي *A. niger*, *A. ochraceus*, *A.alternata* , *Trichothecium roseum* , *Geotrichium candidum*

أختير اثنتان من الأنواع الفطرية وشخصت مظهرياً ووراثياً بتقنية تفاعل السلسلة المتبلمر (PCR) وهما *A. ochraceus* , *A. alternata* ، وتم اختيار هذين الفطرين وذلك لقلّة الدراسات المتعلقة بتأثير المستخلصات النباتية على الفطرين والمعزولين من بذور وجزور الباقلاء. أظهرت النتائج إمتلاك المستخلص الكحولي لثمار الحنظل وبذوره وأوراق الكاريس العديد من المواد الفعالة هذا ما أكدتة إختبارات نتائج الكشف التمهيدي ، حيث إحتوت على القلويدات والكلايكوسيدات والفلافونات والتربينات والصابونيات والتانينات والراتنجات ، وجاء إختبار طيف الأشعة تحت الحمراء موضحاً وجود المجاميع الفعالة التي تعود لقلويدي الحنظل والكاريس. أظهرت النتائج أن القلويدات النباتية وسماد اليوريا كان لها تأثير مثبت معنوي لنمو الفطرين المختبرين وعند التراكيز 5 و10 و15 ملغم /مل بالقياس مع معاملة السيطرة والمبيد الفطري توبسين عند مستوى احتمال 5%.

أعطى مستخلص القلويدات النباتية وسماد اليوريا نسب إنبات عالية للبذور مختبرياً على ورق الترشيح بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري ، إذ بلغت نسب الأنبات 100% و 96.66% لقلويد الحنظل والكاريس على التوالي لبذور الباقلاء عند التركيز 15ملغم/مل ،في حين بلغت نسبة إنبات البذور عند التركيز 15ملغم/10مل لسماد اليوريا 76.66% بالمقارنة مع المبيد حيث بلغت نسبة الأنبات 100% عند نفس التركيز .كما يمتلك الفطرين قدرة على إصابة وإحداث إمرضية في بذور الباقلاء إذ اعطت النسبة المئوية لأنبات البذور 43.43 و 53.34 % للفطرين *A.ochraceus* , *A.alternata* بالمقارنة مع السيطرة التي بلغت 80%.

وجد إن التراكيز العالية من المعاملات المختلفة تزيد من نسب تثبيط النمو الشعاعي للفطرين المختبرين، حيث أعطت القلويدات النباتية تأثير مثبت معنوي وبنسبة 90.73 و 89.98%

بالنسبة لمعاملة قلويد الحنظل و84.46 و88.26% في معاملة قلويد الكاريس على الفطرين A. *ochraceus*, A. *alternata* على التوالي في حين بلغت نسبة تثبيط النمو الشعاعي 66.17 و69.73 % في معاملة سماد اليوريا وللظنين على التوالي, بالمقارنة مع مبيد التوبسين 50 حيث بلغت نسبة تثبيط النمو الشعاعي 88.97 و88.42 % وللظنين على التوالي, في حين بلغ قطر الفطر في معاملة السيطرة 90ملم ونسبة التثبيط صفر. خفضت معاملات القلويدات النباتية من معدلات الوزن الجاف للظنين *A. alternata* و *A. ochraceus* بالمقياس مع معاملة المقارنة ومعاملات المبيد الفطري, حيث أن معدلات الاوزان الجافة عند التركيز 15ملغم /مل كانت 0.09 و 0.11 غم في معاملة قلويد الحنظل و 0.12 , 0.11 غم في معاملة قلويد الكاريس للظنين على التوالي , أما في معاملة سماد اليوريا فقد بلغ معدل الأوزان الجافة 0.25, 0.29 غم للظنين على التوالي, في حين بلغ معدل الوزن الجاف للظنين على التوالي ولنفس التركيز في معاملة مبيد التوبسين 0.07 و 0.09 غم, بينما كانت معاملة السيطرة 0.83 و 0.86 غم للظنين على التوالي.

في التركيز 15ملغم/مل, خفض معاملات القلويدات النباتية من نسب إنبات الأبواغ وكذلك أطوال الأنابيب الجرثومية , إذ كانت نسب إنبات الأبواغ 10.15 و 12.16% في قلويد الحنظل, 14.75 و 15.78% في معاملة قلويد الكاريس , أما طول الأنابيب الجرثومية وصل إلى 8.7 و 10.96 مايكرون في معاملة قلويد الحنظل و 10.34 و 11.61 مايكرون في معاملة قلويد الكاريس للظنين أعلاه ولنفس التركيز على التوالي, في حين بلغت نسب إنبات الأبواغ وطول الانبوب الجرثومي في معاملة سماد اليوريا 72.71 و 28.87 % و 20.86 و 18.42 مايكرون للظنين و لنفس التركيز على التوالي , أما بالنسبة للمعاملة بمبيد التوبسين فبلغت نسب إنبات الابواغ وطول الانبوب الجرثومي عند نفس التركيز وللظنين على التوالي 7.53 و 9.57 %

و7.79 و5.23 مايكرون ,في حين بلغت نسبة أنبات الابواغ وطول الانبوب الجرثومي في معاملة السيطرة وللفطرين على التوالي 83.3 و 72.64% و 57.15 و 62.16 مايكرون. وجد إن نسب إنبات بذور الباقلاء في الترب المعقمة وغير المعقمة إزدادت بعد معاملتها بقلويدات نباتي الحنظل والكارس , إذ أعطى التركيز 15ملغم /مل نسب انبات 100 % في الترب المعقمة وغير المعقمة. إن التأثير المتداخل للمعاملات المختلفة أعطى نتائج أعلى في بعض الأختبارات قياساً مع السيطرة والمعاملات المنفردة , إذ تفوق خليط الحنظل مع التوبسين على بقية المعاملات إذ بلغت نسبة التثبيط للنمو الشعاعي 91 و 90.13% للفطرين *A. alternata* , *A. ochraceus* . كما تفوقت معاملة قلويد الحنظل مع مبيد التوبسين في خفض معدلات الأوزان الجافة وإنبات الأبواغ وطول الأنبوب الجرثومي , أما معاملات خليط قلويد الحنظل مع الكارس فكانت الأقل نسبياً في تلك الأختبارات , كما زادت نسب الأنبات لبذور الباقلاء في المختبر على ورق الترشيح وفي الترب المعقمة وغير المعقمة.

المقدمة Introduction

تعود الباقلاء *Vicia fabae* الى العائلة البقولية Leguminaceae وتعد من المحاصيل الشتوية وتحثل المرتبة الثانية من حيث القيمة الغذائية بعد العائلة النجيلية وتتميز باحتوائها على نسبة عالية من البروتينات (علوان واخرون, 2012) .

تعتبر الباقلاء غذاء مهم من الناحية الاقتصادية والغذائية وتعد من أقدم الأغذية البقولية النامية في العالم, حيث تحثل الباقلاء المركز السادس من ضمن الأغذية البقولية النامية في العالم (Taffa *etal.*, 2013).

الباقلاء مصدر رئيسي ومباشر للبروتين وخاصة في الدول الفقيرة ألتى تكون فيها بروتينات اللحوم غالية الثمن (Hubbell and Gerald, 2003). وتزرع الباقلاء من أجل قرونها الخضراء أو بذورها الطرية وهي ذات قيمة عالية حيث تحتوي البذور الطرية على ماء و بروتين ودهون و كاربوهيدرات وألياف و كالسيوم و فوسفور وحديد وفيتامين A و B و B₂ وفيتامين C بالإضافة للسعرات الحرارية (عبد الله, 2013).

أشار الحسيني (2012) إلى الفوائد الطبية لهذا النبات منها تخفيض الكوليسترول في الدم و المساعدة على تقليل الحرق المعوية وذلك لأحتوائها على عناصر مضادة للأكسدة , كما تساهم في أبطاء الأورام الخبيثة.

وجد الباحثين إن الباقلاء تحتوي على مادة L-Dopa التي تساعد في معالجة مرض الشلل الرعاشي (Parkinson Disease) بالإضافة إلى السيطرة على ارتفاع ضغط الدم وقد تستخدم كبديل لبعض الأدوية (Hessayon , 2003). من مساوئ الباقلاء أنها تسبب أنيميا الفول وهو مرض غالبا مايكون وراثي ناتج عن نقص أنزيم كلوكوز-6-فوسفات G6-PD والذي يكون ضروري لعمل كريات الدم الحمراء حيث يساهم في سلسلة من التفاعلات التي تحدث في الكرية والتي تؤدي الى إنتاج مادة غلوتاثيون المهمة التي تحمي الكريات الحمراء من التكرس ويؤدي النقص بهذا الأنزيم الى نقص في إنتاج غلوتاثيون وبالتالي تصبح الكرية معرضة للتكرس عند تعرضها للمواد المؤكسدة وخاصة عند تناول البقوليات كالباقلاء (Metha et al., 2000).

للباقلاء أهمية بيئية وفلسجية بالإضافة إلى قيمتها الغذائية أذ يكمن دورها في تحسين خواص التربة من خلال تثبيتها للنتروجين عن طريق البكتريا الموجودة في العقد الجذرية وبالتالي تكون ضمن المحاصيل الأساسية في الدورات الزراعية (Tan et al., 2009).

أشارت الدراسات انه بالأمكان إضافة بذور الباقلاء بنسبة 35.7% الى النظام الغذائي للأبقار دون أن يؤثر ذلك على أستساغة الحيوان في حين أشار آخرون إلى إستخدام مسحوق الباقلاء حتى 35% في علف الدواجن ليحل محل كسبة الذرة الصفراء وفتق الحقل ومسحوق السمك لتقليل تكاليف الإنتاج (كاظم , 2009).

هناك عوامل عديدة تؤثر سلباً في إنتاجية المحصول منها الظروف البيئية وأهمها درجة الحرارة والأصابة بالحشرات والعناكب والأحياء المجهرية كالبكتريا والفطريات (الناصر, 2006). وقد تتواجد المسببات المرضية وخاصة الفطرية منها في التربة الزراعية بصورة طبيعية ومن أهمها *Alternaria* و *Aspergillus* و *Rhizoctonia* و *Penicillium* و *Fusarium* مسببة تعفن البذور وموت البادرات قبل وبعد البروغ وتعفن الجذور وقواعد السيقان (الجبوري وجبر, 2012).

وللحد من الخسائر التي تسببها الأمراض النباتية يتجه المزارعون إلى المبيدات الكيميائية والتي يؤدي إستخدامها المستمر والمفرط إلى العديد من المشاكل البيئية والصحية بالإضافة إلى سميتها وظهور صفة المقاومة لدى الأفات تجاه تلك المبيدات (Khan & Nasreen , 2010).

إزدادت الدراسات حول الحد من إستعمال المبيدات الكيماوية في الزراعة وذلك نتيجة المخاطر الصحية المتعلقة بأستخدامها (Rashid et al., 2010). لذلك اتجهت في الأونة الأخيرة الكثير من

المؤسسات الزراعية والبحثية نحو إيجاد وسائل بديلة غير ضارة وذات كفاءة عالية في تقليل تأثير المبيدات الممرضة للنبات (Montealegre *et al.*, 2003). ومن هذه الوسائل استخدام المبيدات الفطرية ذات الأصل النباتي بهدف زيادة الإنتاج الغذائي والتي تمتاز بكونها غير سامة وقابلة للتحلل ومتوفرة ومنخفضة الكلفة مقارنة مع المبيدات الكيميائية (Yazadian *et al.*, 2011).

يعد استخدام المستخلصات والمستحضرات النباتية أحد هذه الوسائل , ونظراً لأهمية المواد الفعالة في تلك المستحضرات إتجه الباحثين نحوها وذلك للتعرف على المزيد من هذه المواد وتأثيراتها, حيث شاع إستعمال النباتات الطبية بشكل متزايد في المدة الاخيرة وفي مجالات عدة وفي دول مختلفة لما تحتويه من مواد فعالة مهمة ذات خصائص مضادة للأحياء المجهرية من جهة (Kagale *et al.*, 2004) ومشجعة لأنبات البذور ومختزلة للأمراض الفطرية من جهة أخرى(Rashid *et al.*,2010; حبيب , 2013). من النباتات الطبية المهمة نبات الحنظل (*Citrullus colocynthis*) الذي يعد من النباتات الطبية والذي يعود للعائلة القرعية (*Curcubitaceae*) (Uma *et al.*,2009 ; Jadhav *et al.*,2014) and Sekar.,2014) ونبات الكاريس (*Conocarpus erectus*) يعد من النباتات ذات الأهمية من الناحية العلاجية الذي يعود للعائلة العسفية (*Comberataceae*) (Abdel- Nahla 2010; هamed *et al.*,2013). وأختيرت هذه النباتات دون غيرها , لمحتواها العالي من المواد الفعالة لاسيما القلويدات.

أن الاسمدة الكيميائية كسماد اليوريا لا تمتلك تأثير إيجابي على النبات فقط بل لها فعالية مضادة لنمو الأحياء المجهرية الممرضة المتواجدة في التربة , كما أن مزج اليوريا مع بعض المواد الكيميائية يؤدي الى تقليل شدة إصابة البذور بالمسببات المرضية (Asma *et al.*,2009). لأهمية الدراسات المحلية في هذا المجال وضعت هذه الدراسة لأختبار تأثير مستحضر القلويدات النباتية لنباتي الحنظل والكاريس وأستعمال سماد اليوريا في أنبات أبواغ ونمو بعض الفطريات المرافقة لبذور وجذور الباقلاء ومقارنتها مع المبيد الفطري توبسين 50 ودراسة سبل اعتمادها كبديل عن المبيدات الكيميائية.

ولتحقيق هذا الهدف تضمن البحث المحاور التالية :-

- 1- عزل الفطريات المرافقة لبذور الباقلاء وجذورها وتنقيتها وتشخيصها.
- 2- تسجيل نسب تردها.
- 3- أختبار القدرة الامراضية وتشخيص الفطريات المنتخبة لأجراء الدراسة بأستخدام تقنية تفاعل السلسلة المتبلمر PCR.

- 4- أختبار كفاءة المركبات الفعالة المنقاة وسماد اليوريا والمبيد الفطري في أنبات بذور الباقلاء مختبرياً على ورق الترشيح ونمو بادراتها في الترب المعقمة وغير المعقمة.
- 5- أختبار كفاءة المركبات الفعالة المنقاة من النباتات المختبرة وسماد اليوريا وتداخلتهما في النمو الشعاعي والوزن الجاف وأنبات الأبواغ وحساب طول الأنبوب الجرثومي مجهرياً للفطريات قيد الدراسة, وعلى أنبات بذور الباقلاء في الترب المعقمة وغير المعقمة وعلى ورق الترشيح.

2- استعراض المراجع Literatures

1-2- الفطريات الممرضة للنبات plant pathogenic fungi

الفطريات كائنات حية واسعة الانتشار حقيقة النواة خالية من الكلوروفيل ,أجسامها مكونة من خلية واحدة أو تكون متعددة الخلايا وتكون خيوط فطرية متفرعة ومقسمة أو تكون غير مقسمة تدعى hyphae وتنمو هذه الخيوط الفطرية لتكون الغزل الفطري (mycelium-Kwon). تتغذى الفطريات عن طريق الأمتصاص (apsorption) وبوحدة من الطرائق ,الرمية (Saprophytism) ,والطفيلية(Parasitism),أو بطريقة تبادل المنفعة (Symbiosis)مع كائنات حية اخرى ونتيجة لتعدد الطرق تدعى الفطريات متباينة التغذية (Heterotrophic). (Alexopoulos,1996). تتألف الفطريات المرافقة للنبات من مجموعة كبيرة والتي تكوّن نوعين من العلاقات مع النبات, علاقات ايجابية كما في علاقات تبادل المنفعة في الأشنات(Lichins) و(mycorhiza) ,أو علاقات سلبية تقوم من خلالها الفطريات بمهاجمة النبات وتسبب له أضرار متعددة وتؤدي إلى خسائر في نوعية وكمية الأنتاج كما انها تسبب موت النباتات (نخيلان,2010).

أشار(Agarwal &Sinclair, (1997) إن الفطريات الممرضة للنبات وصلت إلى العديد من الاصابات وهذه الفطريات اما ان توجد داخل البذور أو على سطحها وفي الهواء والماء ,وتكوّن الفطريات ابواغ كامنة مقاومة للظروف البيئية مثل ابواغ (chlamydospores) بالاضافة الى تكوين(sclerotia).التكاثر اللاجنسي للفطريات مهم جدا لانتشارها وذلك بسبب إنتاجها العديد من الأبواغ التي تكون صغيرة الحجم وتنتقل بسهولة في الهواء والماء وبواسطة والحشرات مسببة تلوث البذور من خلال الحصاد والنقل وتشجع الظروف غير الملائمة للنبات مثل مهاجمة الحشرات والأضرار الميكانيكية على غزو النبات من قبل الفطريات وخاصة إذا كانت البذور متواجدة في الحقل أو اثناء النقل والخزن, والبذور تعتبر وسيلة مهمة في نقل الفطريات بين النباتات الجديدة

المتواجدة في الحقل ومن ثم تعيد دورة حياتها من جديد ونتيجة للقدرة الكامنة للسكون التي تمتلكها الأبواغ الفطرية عند توفر الظروف غير الملائمة التي تجعلها غير فعالة لتلويثها للتربة والمعدات والمخازن وفي بعض الأحيان يمكن ان تبقى لمدد طويلة في طور السكون إلى ان تتوفر الظروف الملائمة لغزو النبات واحداث الأمراض وأصابة المحاصيل (الراوي, 2001).

2-1-1- الفطريات المرافقة للبذور *Seeds borne fungi*

تتضمن تجارة الحبوب نقل البذور من الحقل وتخزينها ثم عمليات الإنتاج والتسويق ولاسيما نقلها بالسفن وفي البلدان المتطورة تصل الخسارة إلى 30% سنويا (Agrois, 2007). حيث تتلوث المنتجات الزراعية من البيئة المحيطة بها بالأبواغ واجزاء من الغزل الفطري خلال مراحل الإنتاج المختلفة (الواني, 2005).

تنمو الفطريات المرضية وغير المرضية على سطح البذور أو داخلها التي تعد مصدراً من مصادر التغذية بالنسبة لها (الرفاعي, 2009).

تهاجم البذور إثناء وجودها في الحقل أو بعد الحصاد من قبل فطريات الحقل التي تشمل الأنواع التابعة للأجناس *Alternaria*, *Helminthosporium*, *cladosporium*, *Fusarium* والتي تقل أعدادها عند الخزن بعد مرور بضعة أشهر, وتنشط في مرحلة التخزين الأنواع الفطرية *Aspergillus* و *Penicillium* عند توفر مستويات عالية من الرطوبة وتعتبر هذه الأجناس من الفطريات المنتجة للسموم الفطرية *Mycotoxins* وهي من أخطر الملوثات الغذائية وذلك لتأثيرها على الأنسان والحيوان حيث تكون مسرطنة (سعيد, 1986). تلعب العديد من العوامل الدور المساعد في تحقيق إصابة الفطريات للبذور منها رطوبة التربة, ضعف البذور ومكونات التربة نفسها (Plifeger & Could 2004).

حيث ينتج من الإصابة بالفطريات المرافقة للبذور اضرار عديدة تتجسد في تعفن البذور (Seed rot) وتنخرها (Necrosis) وتغير لونها (Chang color) وقلة انباتها (Reduced germination) وموت البادرات (Damping off) (Norman, 2000). ومن هذه الفطريات مجموعات تصيب محاصيل الحبوب حيث تسمى فطريات التعفن (Rot fungi) مثل *Sordaria* spp. و *Fusarium graminearum* (Gold, 1969).

بين آدم (2000) ان خطورة الفطريات الممرضة تزداد عند زراعة التربة بمحاصيل حساسة للفطريات الممرضة وبذلك تؤدي إلى زيادة الكثافة العددية للمسببات المرضية وهذا يزيد من خطورتها في إصابة النبات بمختلف مراحل نموه وذلك يؤثر سلبا في نوعية وكمية المحصول. في دراسة أخرى تم عزل 24 نوعا يعود إلى مختلف الأجناس من بذور العائلة البقولية في باكستان

A. alternata , *Ascochyta* spp , *Colletrichum* spp ,*Fusarium* spp
(Rauf , 2000) *Macrophomina phaseolina*.

أشار (2000) Dubey and Patel ان الفطر *A.alternata* من امن المسببات المرضية التي تصيب الباقلاء ويبقى الفطر فعالا □ حتى بعد الحصاد في البذور لمدة تصل إلى سنة, كما إضاف إن مخلفات الحصاد النباتية الملوثة بالفطر تبقى فعالة في التربة حتى الموسم القادم.

2-1-2- فطريات الجذور النباتية Root Pathogenic Fungi

أهتم العديد من الباحثين بدراسة مجتمع الفطريات في التربة وكذلك العلاقات التي تكونها مع النباتات, حيث تلعب دورا هام, وتعد فطريات التربة المرضية من العوامل التي تلحق ضررا بالغا بالمحاصيل, حيث تتوارى بعيداً عن منظور الأنسان وتظهر اعراضها المرضية على المجموع الخضري بعد أن تهاجم المجموع الجذري ولها مدى عائلي واسع وقدرة عالية على مقاومة الظروف البيئية غير الملائمة اضافة لبقائها في التربة وفي بقايا النباتات المصابة لفترة طويلة(جابر وآخرون, 2001).

كما عزل 11 نوع عائدة للجنس *Alternaria* spp من محاصيل الخضراوات الشتوية والصيفية في محافظة الموصل وكان النوع *A. alternata* الأكثر تواجداً وبنسب 57.33 % في كلا المحصولين (الطائي والبرهاوي, 2009).

بين احد الباحثين المصريين بأن هناك مجموعة كبيرة من الفطريات المتواجدة كمرافق للباقلء من ضمنها *A. ochraceus* و *A. niger* و *A. flavus* و *P. digitatum* و *A. alternata* و *Fusarium* spp و *Rhizoctonia* spp . (Elwakil et al., 2009).

أثبتت دراسة قامت بها الموسوي (2011) ان الفطريات الناقصة (Deutromycetes) المعزولة من التربة وجذور نبات الباميا جاءت بالمستوى الأول من حيث الأجناس والأنواع المعزولة بنسبة 72.2% و 70.8% من العدد الكلي للفطريات وكانت أنواع الفطريات *Aspergillus* و *Fusariu* الأكثر تردداً.

تم عزل وتشخيص 14 نوعاً من الفطريات التي تعود للجنس *Alternaria* spp من أوراق وجذور بعض النباتات وكان النوع *A.alternata* الأكثر تردداً □ من ضمن الأنواع التابعة للجنس وبنسبة تردد 46.15 % وهذا يدل على ان الفطر واسع الانتشار ويسبب امراضاً □ عديدة للنبات.
(حسن, 2013)

2-1-3- الجنس *Alternaria*

يعد الجنس *Alternaria* واسع الانتشار في البيئات المختلفة مثل الترب الزراعية ويتواجد أيضاً مع النبات كمسبب مرضي , حيث يسبب تلف المنتجات الزراعية عند الخزن وبعد الحصاد (Hassan,1995). ويعد النوع *A. alternata* احد الأنواع الرئيسية والذي يسبب العديد من الأمراض للنباتات والأنسان والحيوان كما ثبت من خلال الدراسات انه بالإمكان استخدام النوع *A. alternata* في مكافحة الحشرات الضارة (El- sayed et al ., 2006).معظم أنواع الجنس ممرضة للنبات وتسبب مدى واسع من الأمراض المؤثرة اقتصاديا على مجموعة من العوائل النباتية كالحبوب والمحاصيل الزيتية والخضراوات والثمار والحمضيات ونباتات الزينة وعدد من الأعشاب (Thomma,2003).

تعتمد انواع هذا الجنس في أمراضيتها على إنتاجها للإنزيمات الخارج خلوية Extracellular (enzyme) كالسيلوليز واللايباز وغيرها فالنوع *A.alternata* له القدرة على إنتاج عدد كبير من الأنزيمات التي تمكنه من أصابة انواع عديدة من العوائل (Abaalkhail,2005; Fawzi et al.,2009).

ينتشر النوع *A. alternata* بصورة كبيرة في البيئة حيث يتواجد في التربة والهواء والماء ويعد من المسببات الرئيسية حيث يسبب تلوث الأغذية و بإمكانه ان يسبب الأمراض للأنسان والحيوان عن طريق السموم التي يفرزها الفطر في الغذاء (Elmorsy, 2006).

يسبب الفطر *A. alternata* امراضاً عديدة للنبات ابرزها العفن الألترناري في الخضراوات كالطماط والفاول والبادنجان وفي التفاح والشمام والعنب والفراوله (عبيد واخرون,2013). تظهر افعان *Alternaria spp.* على شكل بقع زيتية أو سوداء مسطحة أو غائرة أو ذات حواف محددة على الثمار والخضراوات أو بشكل مناطق متحللة كبيرة ومنتشرة (الصقر,2009). كما تسبب بعض انواع هذا الجنس مرض Canker disease في اشجار Eucaliptus (Abdullah &Salih,2008).

يصنف الفطر ضمن مجموعة الفطريات الناقصة Deutromycota وصنف Hyphomycetes من رتبة Moniliales وعائلة Dematiaceae (Moubasher,1993; Seiferd, 1996). ينتج الفطر ابواغاً لاجنسية (conidia) تسمى (phaeodictyospores) وهي أبواغ ملونة ومقسمة بخطوط مستعرضة وطولية وهي الأساس في تصنيفة (Ellis,1971). المستعمرات العائدة للنوع *A. alternata* تتميز بكونها ذات لون زيتوني أو بني زيتوني أو رمادي , اما الحامل الكونيدي فيكون بسيطاً أو متفرعاً □ , مستقيم أو متموج مقسم ,شاحب إلى بني زيتوني , اما الكونيدات منفردة أو متجهة في سلاسل طويلة بسيطة أو متفرعة تحتوي 1-2 كونيدة

متباينة بالأشكال من البيضوي أو الأهليجي إلى الصولجاني أو الكمثري المقلوب ,قهوائية زيتونية إلى قهوائية داكنة اللون ,ملاء إلى متأللة تحتوي 2-8 حواجز مستعرضة وواحد إلى عدة حواجز طويلة , يكون العنق غائبا □ أو اسطوانيا قصيراجدا. (Pryor & Michailides, 2002; Andrew et al., 2009).

2-1-4- الجنس *Aspergillus*

يعد الفطر *Aspergillus* من الأجناس واسعة الانتشار والذي يتضمن انواعا عديدة تسبب اصابات للإنسان والحيوان وفساد الأغذية وأنتاج السموم كنواتج ثانوية ومن جهة اخرى فانه قد يكون مفيد من خلال قدرته على تخمير الأغذية كما له العديد من التطبيقات الحياتية المتنوعة , إن أول من أكتشف جنس *Aspergillus* الراهب الإيطالي وعالم الأحياء Micheli عام 1927 (Samoson and Vagra,2008).

إن أنواع الفطر *Aspergillus* لها القدرة على النمو والتنافس على الغذاء مع بقية الفطريات ومنها مسببات أمراض النبات الأمر الذي أتاح الفرصة لأستعمال الفطر في المقاومة الأحيائية (Mulcherajee & Sen,1992). لبعض الأنواع الفطرية القدرة على إنتاج السموم الفطرية ومن أهمها سموم الأفلاتوكسين التي تنتج من بعض الأنواع التابعة لجنس *Aspergillus*) (Alanaimi,2001) في حين يمتاز الفطر *A. ochraceus* بقدرته العالية على إنتاج سموم الأوكراتوكسين (OchratoxinA) أكثر من بقية الأنواع الأخرى (Council for (Wang et Agri.scie.,2003). كما يلوث هذا السم الأغذية ويعمل على إنتحار الخلايا النباتية (Mateo al., 2013). ويسبب خسائر كبيرة في القيمة الغذائية وتأثيرات بيئية على سلسلة الغذاء (et al .,2011).

إن أكثر من 50% من سموم الأوكرا سجلت في الحبوب وبنسبة أكثر من 1ملغم/كغم, أكتشف الأوكراتوكسين في جنوب افريقيا عام 1965 من قبل Scott ووجد على سطوح لحوم الخنازير 1968 وترجع تسميته إلى أول فطر عزل منه *A. ochraceus* (Krishnamarthy) (2005). الأوكراتوكسين لها تأثيرات مختلفة شوهدت على العديد من الكائنات الحية فهو بالدرجة الأولى سم كلوي ويؤثر على الكبد ويشابه في تأثيره الأفلاتوكسينات B1 ويسبب تشوه الأجنة وهو عامل مسرطن ويثبط الجهاز المناعي (Moura et al.,2004).

أشار (Huwing et al., 2001) إن السم الذي يفرزه الفطر *A. ochraceus* يسبب العديد من الأمراض منها Nephropathy Balkan وهو مرض يسبب تلف النبيبات الدقيقة في الكلية

في دول البلقان وقد يكون مميت للإنسان حيث يسبب عجز الكليتين, كما يعمل على حدوث أمراض خبيثة.

يعود جنس *Aspergillus* للعائلة Eurotiaceae التابعة لصنف الفطريات الكيسية Ascomycetes التي تتميز بوجود الأكياس داخل تراكيب أو أجسام ثمرية كروية الشكل حيث يتواجد للثمرة الكيسية غلافان خارجي سميك متكون من خيوط غير متماسكة وغلاف داخلي يتكون من خلايا ذات جدارين رقيقين حيث كثيراً ما يذوب الجدار الداخلي للثمرة فتتبعثر الأبواغ (الرحمه, 2005). غالباً ما تبدو مستعمرات *A. ochraceus* بلون أصفر ليموني الى البرتقالي وفي بعض الأحيان بلون وردي شاحب أو البنفسجي, تكون الكونيدات مرتبة على شكل صفوف قصيرة صلبة الملمس وبعضها يتفرع الى صفيين أو ثلاثة (Bennet, 1990), الحامل الكونيدي يكون خيطي ومحبب, الحويصلة تكون كروية الشكل, يتحول لون الكونيدات من أبيض الى وردي أو البنفسجي عند التقدم في عمر المستعمرة والكونيدات تكون بيضوية قصيرة أو اسطوانية (Kwon-Chung & Beuntt, 1992)

تم عزل عدة أنواع من جنس *Aspergillus* من الثمار الجافة والملوثة وهي التين والمشمش والأجاص وذلك من اسواق محافظة دهوك ومن الأنواع التي عزلت *A. fumigatus* و *A. niger* و *A. flavus* و *A. ochraceous* و *A. carbinarius* (Saadullah, 2014).

2-2 المستخلصات النباتية وفعاليتها المضادة للفطريات

كان لظهور وانتشار أمراض النبات اثاراً واضحة على اقتصاديات الإنسان حيث تعد من العوامل المهمة والمحددة للإنتاج الزراعي والمتسببة في تقليل المواد الغذائية المتوقع الحصول عليها من الزراعة. (العروسي, 2003). من جانب آخر تعد النباتات الطبية مصدراً ذو قيمة اقتصادية عالية, إذ منحتنا الطبيعة ثروة وتنوع كبيرين للنباتات المستخدمة للأغراض الطبية والعناية الصحية في مناطق عديدة حول العالم. (Joshi & Sharma, 2009).

أتجه الباحثين إلى استخدام بدائل عن المبيدات الكيميائية مثل المستخلصات النباتية (العطرية والطبية والبرية) في حماية الإنتاج من الأمراض الفطرية و الفايروسية والبكتيرية والنيماتودا التي تصيب المحاصيل الحقلية والنباتية, والتي تسبب خسائر كبيرة للأقتصاد القومي, ولتقليل تلك الأضرار سواء اثناء موسم الزراعة أو في مرحلة ما بعد الحصاد (الحبيب, 2004). لذلك لجأ الباحثين إلى استخدام النباتات الطبية التي تعتبر مصدراً غنياً بالعوامل المضادة للأحياء المجهرية (Thenmozhi et al., 2013).

معظم مبيدات الفطريات مواد سامة يمكن أن تؤثر في المجموعات المختلفة من الكائنات الدقيقة الموجودة في التربة كالفطريات والبكتريا ويمكن أن تقتل أو تخفض أعداد تلك الكائنات بشكل كبير ولمدد متباينة من الوقت (Sinha et al., 1993).

حيث أقرت منظمة الصحة العالمية بتقليل استخدام المبيدات الكيميائية وذلك لما لها من اثاراً سلبية مثبتة لكونها عوامل مسرطنة وتحفز حدوث طفرات وراثية كروموسومية ومسؤولة عن تشوه الأجنة وأصبحت تلك المبيدات عديمة الفعالية في مقاومة أمراض النبات (Tones, 1998).

لذلك اجريت عدة دراسات استخدمت فيها المستخلصات النباتية حيث أشار Cohen et al., (1993) ان مركب Tasmonic acid و Tasmonic methyl ester أظهرت عند استخدامها على نباتي الطماطة والبطاطا المصابين باللحة المتاخرة فعالية عالية تجاه الفطر الممرض *Phytophthora infestans*.

استخدام المركب Hypercin من نبات الروجة (*Hypericum triaquetifolium*) حيث درست فعاليتها في نمو ونبات أبواغ الفطرين *A.alternata* و *Pythium aphanidermatum* (العثماني, 1997). تحتوي النباتات الطبية على مجموعة من المواد ذات التأثيرات الطبية حيث يتجلى تأثيرها في الكائنات الحية بشكل سام (قاتل) أو مفيد (مغذي) وتعد هذه المواد الفعالة غير سامة أو منخفضة السمية يمكن التعامل معها وأجراء التجارب عليها لمعرفة كيفية استعمالها للعلاج (Harish et al., 2004).

درس (Tham et al., 2005) تأثير الزيوت المستخلصة من نبات الدارسين (*Clauamonum zeylanicum*) ووجد بأنها تثبط تماما نمو الفطر *A. niger* و *A. rubber*

أن المستخلصات المائية لأوراق نوعين من اليوكالبتوس (*Eucalyptus citriodora*) و (*E.camaldulensis*) لها فعالية عالية تجاه ثلاث أنواع من الفطريات *A.alternata* و (*Drechlera tetramera* و *Drechlera hawaiiensis*) (Bajwa&Iftikhar, 2005).

أعطت أوراق نبات الياسمين الزفر (*Clerodendron inerme*) ونبات اليوكالبتوس (*E. camaldulensis*) وثمار نبات السماك بتركيز 0.25 و 0.5 و 1 مل/ملغم لكل مستخلص نباتي تأثيرا واضحا على النمو الشعاعي والوزن الجاف للفطريات *A.alternata* و *A. chlamydospora* و (*Ulocladium qtrum*) (الدوسري, 2007).

أشار (Stalish et al., 2007) أن المستخلص المائي ل 52 نبات تثبط نمو ثمانية أنواع من الفطريات *Aspergillus* وهي *A. flvus* و *A. terrus* و *A. fumigatus* و *A.*

A. Candidus و *ochraceus* . فيما أظهر المستخلص المائي لأزهار نبات الكجرات (*Hibiscum sabdriffa*) أعلى نسبة تثبيط للنمو الشعاعي للفطر *Rhizoctonia solani* وبنسبة وصلت إلى 100% عند التركيز 25% من بين المستخلصات المائيه لبذور الكمون (*Cuminum cyminum*) ونبات الداتورة (*Datura innoxia* و *D. Metal*) (الأنباري واخرون, 2008).

أثر مسحوق الدارسين وقشور النارج في نمو الفطرين *A. ochraceus* و *A. flavus* المعزولين من بعض علائق الدجاج وبتراكيز 2 و 3 و 5% وبنسب عالية بلغت 96.50 و 92.25% عند التركيز 5% للفطرين على التوالي (البلداوي واخرون, 2009).

بين الركابي (2009) بدراسة لأختبار تأثير المستخلصات المائية لقشور ثمار البلوط (*Qurercuss abla*) وقشور الرمان (*Punica granatum*) وثمار الحنظل (*Citrullus colocynthis*) حيث اعطت النتائج تأثيراً □ مثبتاً □ لنمو وفعالية الفطر الممرض *Fusarium oxysporum* .

أختبر تأثير المستخلص المائي لأوراق وثمار نبات السبج *Melia azedarach* حيث لوحظ تفوق المستخلص المائي للثمار على مستخلص الأوراق وبنسبة تثبيط 100% للفطرين *A.niger* و *A.fumigatus* (محمد و العامري, 2009).

قام بندر واخرون (2009) بأختبار التأثير المثبط للمستخلصات الكحولية والمائية لأزهار البابونج (*Matricaria chamomella*) وثمار الحنظل (*Citrullus colocynthis*) وأوراق الأس (*Myrthus communis*) والسدر (*Zizyphussp inachriti*) في نمو الفطريات الجلدية *Trichophyton mentagrophytes* و *Scopulariopsis brevicaulis* و *Microsprum canis* و *Microsporium gypseum* وكانت مستخلصات البابونج والحنظل هي الأكثر تأثيراً □ مقارنة مع نباتي الأس والسدر. درس تأثير الزيت الأساسي المستخلص من ثمار نبات (*Vanasusha vapedata*) في نمو ثلاثة من الفطريات الممرضة وهي *A.niger* , *A.flavus* , *Candida candidum* , حيث أظهر الزيت فعالية تثبيطية عالية تجاه الفطريات المدروسة (Karuppusamy et al., 2009).

وجد التكريتي (2010) بأن المستخلص الكحولي لنبات الدفلة له تأثير تثبيطي لنمو الفطريات *A.alternata* , *F.oxysporum* , *Macrophomina phaseolina* حيث بلغت النسبة المؤية للتثبيط 93.3% حيث كانت أعلى نسبة تثبيط بالنسبة للفطر *A.alternata* .

فيما ذكر مرجان (2010) أن مسحوق براعم القرنفل (*Syzygium aromaticum*) كان له تأثير معنوي في نشاط الفطرين *A.alternata* و *Fusarium oxysporum* المرافقين لبذور الرقي. تفوق تأثير المستخلصات الكحولية لأوراق اليوكالبتوس (*Eucalyptus camadulensis*) والنعناع الفلفلي (*Menthapiperta*) والكزبرة (*Coridndrum sativum*) على تأثير المستخلصات المائية للنباتات نفسها في نمو الفطريات *A. niger*, *F. solani* و *A. alternata* المعزولة من أشجار نبات الدردار (ملاعيد وآخرون, 2010).

أثر المستخلص المائي والكحولي لنبات أوراق السدر (*Zizyphus ipcsiti*) على نمو الفطريات *A. niger* و *A.flavus* و *A. fumigatus* و أنواع من الفطريات *Penicillium Alternaria* و *Rhizoctonia* و *Curvularia* (حسين ويحي, 2011).

وجد حسن (2011) إن إستخلاص المركبات القلوانية الخام الموجودة في أوراق نبات الداتورة (*Datura stramonium L.*) وبذور نبات الحرمل (*Peganum harmal L.*) وكذلك أستخلاص الزيوت الطيارة لنبات الأس (*Myrthus comminis*) وأزهار نبات القرنفل (*Eugenia carophyllus*) كان لها التأثير المثبط لنمو عدد من الفطريات الممرضة للنباتات منها *A. alternata* و *Macrophomina phaseolina* و *A. niger* وأنواع من الفطريات *Fusarium* حيث تراوحت نسبة التثبيط للمستخلص القلويدي للداتورة 0-96% لكافة الفطريات اما قلويد الحرمل فكانت نسبة التثبيط 0-73.3% لكافة الفطريات في حين زيت القرنفل جاء مثبطا بنسبة 67 - 100% لكافة الفطريات.

أن المستخلص الكحولي لنبات الثوم *Allium sativus* أثر في نمو الفطريات *A. terreus* و *Rhizopus stolonifer* المعزولة من ثمار الرمان بعد الجني , حيث كان لهذه المستخلصات كفاءة عالية في تثبيط النمو الشعاعي للفطريات المعزولة وكان الفطر *A.terrus* الأكثر تأثرا □ من بينها (محسن وآخرون, 2011).

مستخلصات الزنجبيل (*Zingiber officinal*) المائية والكحولية والعصير الطازج والمحلول البارد تثبطت نمو عدد من العزلات الفطرية التابعة لثلاث أنواع *A. niger* و *A. flavus* و *Penicillium notatum* حيث أعطى العصير الطازج أعلى نسبة تثبيط من بقية المعاملات (محمد, 2012).

كما درس تأثير المستخلص المائي لنبات النعناع والرمان على معدلات نمو الفطر *A. alternata* المعزول من ثمار التفاح التي ظهرت عليها أعراض الأصابة , حيث بينت الدراسة حصول زيادة معنوية في نسب تثبيط نمو الفطر وذلك بزيادة تراكيز المعاملات حيث بلغت نسبة

التثبيط عند التركيز 4% لكل من المستخلص المائي للرمان والنعناع 39 و49% لكل من المستخلصين على التوالي (عبيد , 2013) .

في دراسة قام بها الشبلي والجنابي (2013) على المستخلصات الكحولية والمائية لثمار نبات البنبر في النمو الشعاعي للفطريات *A. niger* و *A. terreus* و *Candida albicans* وأنواع *Penicillium* والمعزولة من الألتهايات الرؤية حيث كانت المستخلصات الكحولية ذات التأثير الأكبر على نمو المستعمرات الفطرية.

بين (2013) Jindal & kumar كفاءة القلويدات والفلافونيدات لأجزاء مختلفة (جذور وأوراق وثمار) نبات *Tridax procumbensh* تجاه نمو الفطرين الممرضين *A. niger* و *A. flavus* حيث أظهر المستخلص الفلافونيدي فعالية واضحة تجاه الفطر *A. niger* .

2-3- المركبات القلويدية واستخداماتها الطبية Alkaloids compounds

تعد القلويدات مركبات قاعدية حاوية على الكربون والهيدروجين والأكسجين والنتروجين (ذره واحده أو اكثر) وتكون عادة متبلورة في درجة حرارة الغرفة , طعمها مر في الغالب عند وجودها في قشور وأوراق النباتات (الشماع, 1989).

هذه المركبات تنتشر بشكل واسع في مغطاة البذور Angiosperms ولاسيما في البذور والأوراق والثمار ولها تأثيرات فسلجية سامة (Harbone, 1982).

بدأ اكتشاف القلويدات عندما فصل قلويد المورفين Morphine عام 1805 من نبات الخشخاش (*Papero mniferum*) (Cown, 1999). وتتوفر في مختلف الأجزاء للنبات وقد تكون بشكل متحد على هيئة أملاح لأحماض عضويه مثل Tartaric acid وحامض Citric acid أو بشكل حر, ونادرا ما تكون كذلك (الشحات, 1986).

تمتاز المركبات القلويدية بكونها عالية السمية وتخزن بعدة صور منها الكلايكوسيدات (الشاذلي, 2000). وتتفكك في درجات الحرارة العالية وتذوب في المذيبات العضوية كالكحول والأثير ولاتذوب في الماء ولكن أملاحها تذوب في الماء ولاتذوب في المذيبات العضوية (الشاذلي, 1986).

تعد النباتات التي تحتوي على القلويدات من أكثر المجاميع أهمية من الناحية الطبية وذلك لأنها تكون ذات كفاءة علاجية , وإن وجدت بكميات قليلة (سعد الدين, 1986). للقلويدات تأثيرات دوائية وذلك لكونها مسكنه للآلام ومرخية للعضلات ومقللة لتسارع ضربات القلب (Taesotikul et al., 1998). تمتلك ثنائي التربينات القلويدية Alkaloid Ditrapeniod المعزولة من نبات عائلة الحوذان Ranculaceae فعالية مضادة للمايكروبات (Omukokoli وAttaurRahman, 1995;;).

(1997, *et al.*) أن القلويد المعزول من نبات (*Solanum khasianum*) كان له التأثير المثبط لفيروس نقص المناعة المكتسبة HIV (MC mahon, 1995) .
أشار Ghoshal *et al.*, (1996) إلى قدرة القلويدات الفاتلة للأحياء الممرضة المعوية (Intestinal microbial) مع التأثير المضاد للأسهال (Antidiarrheal) الناتج من تحكم القلويدات على وقت أنتقال المواد الغذائية في الأمعاء الدقيقة.

2-4- النباتات قيد الدراسة

2-4-1- نبات الحنظل

2-4-1-1 - التسمية

الأسم المحلي/ العلقم والتفاح المر والشري وقثاء النعام والقرع البري ومرارة الصحراء وأوركي Oorky وطاطور وصدج ويسمى بالفرنسية Coloquinate وبالإيطالية Coloquintide كما يدعى بالتركية حاج قاوق (Hajji qawgh, Najafi *et al.*, 2002; Hammoda., 2010).

الأسم العلمي/*Citrullus colocynthis*

الأسم الأنكليزي/*Vine of Sodom* , Bitter apple , Hdaj, Handhal, Tumba (الكاتب 1988).

2-4-1-2- وصف النبات

يعود الحنظل للعائلة القرعية Curcubitaceae المؤلفة من 90-100 جنس و 850 نوع (Elgadi&Hasson, 1986). وهونبات عشبي حولي Annul أو معمر زاحف غزير التفرع (Jeffery, 2005). الثمار كروية الشكل بقطر 4-10 سم مخططة بألوان مصفرة وعندما تنضج تتكون بداخلها بذور بيضوية (Adam *et al.*, 2001). الساق تكون مضلعة وخشنة قطر الساق 0.5-1.5 سم منبطح تحمل الساق شعيرات ناعمة, الجذر لحمي والأوراق خشنة تتكون من 3-7 فصوص, الأزهار أحادية المسكن تقع على حامل وتكون أبطية الموقع, يتألف التويج من 5 فصوص والمبيض مكسو بالشعيرات (الموسوي, 2009; AL-Harmni 1987) كما في شكل (1).

ينمو النبات في الأماكن الصحراوية الدافئة والحارة لقارتي آسيا وأفريقيا, كما ينتشر في المنطقة العربية (Yoshikawa *et al.*, 2007) كالمغرب ومصر والسودان (AL-Ghamdi *et al.*, 2009).



شكل (1): ثمرة نبات الحنظل

2-4-1-3- المحتوي الكيميائي للنبات

هناك حوالي 500 ألف نوع نباتي موجود في العالم وهذه النباتات يمكن أن تحتوي مركبات (مضادات حيوية) لحماية نفسها من الكائنات الحية الموجودة في التربة ومن هذه الأنواع النباتية أعداد أختبرت قدرتها لإنتاج المركبات المضادة للفطريات, وهذه المضادات أما أن تكون مركبات بروتينية أو غير بروتينية تمنع نمو الفطر بطرق عديدة فمنها يحلل الخلية والأخر يوقف بناء البروتين (Delucca et al., 2005).

يحتوي الحنظل على مواد فعالة هي التربينات والفلافونيدات والقلويدات (ثلاثية ورباعية) وكلايكوسيدات وصابونيات (Abdel-hassan et al., 2000).

يعد النبات طبيياً نظراً □ لأحتوائه على المركب الفعال الدوائي Colocynthin ومركب Colocynthin وقد وجد إن هاتين المادتين عبارة عن خليط من مواد قلويدية وكلايكوسيدية ومادة كحولية تدعى Citrollol (Asyaz et al., 2010).

تم عزل Colocynthin بشكله البلوري من قبل (Nalor and Chappel 1907) والذي يعد مليون للأمعاء كما أنه يحفز عمل الكبد بشكل رائع يكثر استخدامه كمضاد للأورام السرطانية

وتستخدم ثمرة النبات في معالجة أمراض اللثة والبول السكري Diabetes واليرقان Jaundice (Satvavani *et al.*, 2010).

تحتوي البذور على كمية كبيرة من الزيت الأساسي الثابت تتراوح كميتها من 15-20% مكوناً من 28 مركباً عضوياً غير مشبع من بينها مادة الفينيتين ومركب البرستان ومواد من الدهون الكحولية (حجازي, 2003).

إن لب ثمار الحنظل تحتوي الكيوكربيتسين (وهو ناجم عن تحلل الكلايكوسيدات) والتي تضم Curcubitacin E و Alcoholcs و Aliphatic و Glycoside و Alkaliiod و Elaterinide يسمى (Elaterin) و Curcubitacin L يسمى (Dihydroelatricin B) و Curcubitacin B يسمى (Elatercin B) وتحتوي البذور على Elatercin و Saponins و Hemtriacontance, وتحتوي 6 زيوت ثابتة مثل Phytosterols و Phytosterline و Mucilas , أما القشرة تحتوي على زيوت طيارة مثل Citrol و Octanoic و benzyl و Hexanor alcohol و curcubitacin و Eloteidine و 1, 1, Octacosanol , 26hexacosanedio (Ambi *et al.*, 2007).

لقد تمكن (Hatam *et al.*, 1990) من عزل الدهون الموجودة في ثمرة الحنظل الموجودة في العراق وكانت تتألف من Lentriacontan , 1, 26 , hexcosandiol , n – octacosanol.

2-4-1-4- الأستعمالات الطبية للحنظل

يستعمل المستخلص المائي مشروباً لأزالة حالات سوء الهضم وعلاج السكري والتهاب المجاري البولية وتضخم الطحال وأبيضاض الجلد (Warrier *et al.*, 1995). بالإضافة إلى أستعمالة كمرهم خارجي في معالجة أمراض البرد والروماتيزم وكذلك يعد دواء ناجح ضد لدغة العقرب , والأوراق تستعمل في معالجة الربو وضغط الدم الشرياني العالي ومخدر موضعي ومضاد للهستامين ومفيد في علاج ألتهاب العين والثدي ولآلام الرحم وعلاج للصرع وضعف فعاليات القلب وأحياناً كمنبه للحشرات (الياسري, 2011; Gurudeeban *et al.*, 2011).

تظهر الأهمية الطبية كذلك في علاج أمراض أخرى منها معجل للولادة ومسهل طارد لحمى القناة الصفراوية ومضاد بكتيري وفي علاج لدغات الأفاعي ولآلام ألبطن والتهابات الجهاز التناسلي البولي ويدخل ضمن موسوعة النباتات المعالجة لسرطان الدم والكبد والطحال والعين وكذلك اللوكيميا حيث أنه يحتوي على ثلاثة مجموعات فعالة في علاج تلك الأمراض مثل Curcubitacin B الفعال ضد KB tumor system و PS-134

ومجموعة D- lucoside of betasitostrol الفعال ضد U and WA tumor

(Algashma , 2013 ; Marzouk *et al.*,2013)

كما أعطى قلويد الحنظل نتائج مثبتة لنمو مجموعة من البكتريا السالبة والموجبة لصبغة كرام وهي *Bacillus subtilis* و *E . coli* و *Kleibselia spp* و *Staphylococcus aureus* و *Streptococcus spp* مقارنة مع أمضادات أحيوية المستخدمة Amoxicillin و Cephalosporin (Al – hejjaj *et al .*,2010 ; Marzouk *et al.*,2011).

كما أشار (2005) Mohammed , بدراسة الى قدرة المستخلص المائي للحنظل في تثبيط نمو الفطريات *A.niger , A.flavus , Candida albicans*

وضح (2009) Hadizadeh *et al.*, إن مستخلص ثمار الحنظل وقف بشكل كامل (100%) نمو الفطريات *A. alternata* و *R. solani* وبنسبة اقل للفطرين (80-90%) *F. oxysporum* و *F.solani* %80-75.

ذكر (2012) Mulchejee & Patil إن ثمار الحنظل غنية بالقلويدات وألتي قد أعطت تأثيرا معنويا تجاه الخلايا السرطانية في حالة سرطان ألثدي وخلايا الكبد المصابة. وفي نفس السياق أشار (2008) Benmehdi *et al.*, إلى القدرة ألعالية للمستخلص المائي لبذور الحنظل على تقليل مستويات السكر في دم الفئران ألمصابة بالسكر.

يمتلك نبات الحنظل سمية عالية Cytotoxicity وتزداد سميتة بزيادة تركيزه وأن الجزء ألسام منه يوجد في القشرة ألعارجية وفي البذور (Joy *et al.*, 2001) .

رغم قلة الدراسات حول قلويدات ثمار الحنظل الا إنه افاد (Karou *et al.*, 2006) إلى أن بالأمكان أستخدم هذه ألعواد في ألعلاجات ألعيدلانية كمضادات للأصابة بالطفيليات وألبكتريا وألفطريات ومضاد للألتهابات.

2-4-2- نبات الكاريس

2-4-2-1- التسمية

الأسم المحلي/ داماس, غلاب , كاريس

الأسم الأنكليزي / Button wood و Button mangrove

العائلة / Comberataceae

الأسم العلمي / *Conocarpus erectus*

(Nettel, 2008 ; Semple, 1970)

2-2-4-2- وصف النبات

تتألف العائلة القمبيريطية أو العسفية من 600 نوع موزعة على 20 جنس ويوجد منها 11 جنس في أفريقيا (Fyhrquist , 2007). يعتبر *Conocarpus spp* أحد الأجناس التابعة لها والذي يحتوي على نوعين هما *C.lancifolius* و *C.erectus* والأخير عبارة عن شجيرات أو أشجار صغيرة إلى متوسطة الحجم دائمة الخضرة كثيرة التفرع يصل ارتفاعها إلى 20 م , حواف الأوراق مستوية قممتها حادة أو ممتدة أبعادها 5-13 سم و 1.8-3.8 سم ألتعرق ريشي يوجد زوج من أغدد الرحيقية خارج الأزهار Extra floral nectoris على جانبي أسفل أنصل , أغصانها ذات لون أخضر أو أحمر وأوراقها قصيرة الأعناق متبادلة , رمحية الشكل, النورات الزهرية أبطية أو طرفية بيضاء مخضرة أو خضراء اللون والثمرة مخروطية الشكل خضراء اللون تتحول إلى اللون ألبني عند ألتضج والجفاف (الشويلي , 2009). كما موضح في شكل (2) . الموطن الأصلي للنبات هو الصومال وجيبوتي واليمن وشرق أفريقيا وأرتيريا ; (Venama , 2009) (Delapena , 2009). ويوجد جنوب الجزيرة العربية والسودان والهند وباكستان وأستراليا (Al-Dousari , 2009 . كما أدخلت زراعته إلى السعودية وعمان والإمارات والكويت والعراق (Hammer et al ., 2008 Al- Kandari et al., 2009). يتميز ألتنبات بقدرته العالية على النمو في الأماكن الجافة حيث يعد من النباتات المقاومة للجفاف ألتتي تتجاوز فيها درجات الحرارة (47 C) (Nelson , 1996) والمستويات الملحية العالية التي تصل-25.000 (15.000) ملغم / لتر (Siachoono , 2010) والأمطار الشحيحة التي لا تزيد عن 100 ملم سنويا (الجليبي واخرون, 2011).

يعد هذا النبات مثالي للزراعة خارج المدن وفي الأماكن المعرضة للتصحر كما إنه يستخدم في أنتاج ألتفحم وبناء ألتساكن ومعالجة ألتربة ألتلوثة بالنفط ألتخام (العيداني , 1998). أشار (Ghalomi et al ., 2013) إلى وجود تراكيز عالية من المعادن ألتثقيلة كالتحديد والزنك والخارصين والنحاس والمنغنيز والكاديوميوم في أوراق نبات *C. erectus* ألتتي جمعت من المناطق ألتصناعية في الأهواز – إيران وأعتبر ألتنبات كمؤشر حيوي نسبي للدلالة على وجود تلوث .

في دراسة أجريت في باكستان وجد أن ألتنبات متعدد الأغراض وإنه بعد زراعة بادراته في بيئة ملحية سجل نجاحاً بنسبة 98 % بعد تسعة أشهر من زراعته ووصل أرتفاعه إلى 125 سم وتفوق بذلك على نبات ألتيوكاليبتوس و عدة أنواع بقولية من جنس *Acacia* . (Shirazi et al ., 2006). كما يأتي ذلك من أمتلاك الأوراق إلى ألتكثير من ألتصفات ألتتي جعلتة مقاوم للحرارة والجفاف والملوحة وأشعة الشمس ألتساطعة (Redha , 2012).



شكل (2): أوراق نبات الكاربس

3-2-4-2 - المحتوى الكيميائي للكاربس

يحتوي نبات الكاربس *Conocarpus erectus* على العديد من المركبات ذات الفعالية المايكروبية مثل الكلايكوسيدات والقلويدات والفينولات والتانينات (Barnabas and Nagarajan , 1988).

كما أظهرت العديد من أدراسات أحتواء أوراق أنواع النباتات العائدة للجنس *Conocarpus* على العديد من المواد, حيث أشار (Wanger et al ., 1991), إحتواء الأوراق على أدهون وألتربينات بالأضافة للشموع ألتى يعتقد إن يكون لها وظيفة لحماية النبات , كما تحتوي الأوراق على مركبات فينولية وسكريات مختزلة وأحادية. تبين أن هناك العديد من أحوامض تم عزلها وتشخيصها في أوراق أالنباتات أالعائدة لأشجار أالكاربس منها , palmitic, archidic , nondeconoic , stcanic , behenic (Walton, 1990; Misra et al ., 1987).

أظهرت دراسة قامت بها (Redha et al., 2011) إن ألتصبع أالكيميائي أالنسيجي Histochemistry لأوراق *Conocarpus spp* أظهرت وجود تنوع في أالمواد أالكيميائية وبكميات مختلفة مثل أالألكانات allcans بأأنواع عديدة منها , pentathyllicosane , tetracosane, hexacosane , dotriacontane أضافة إلى Fatty acid methyl ester.

4-2-4-2 - الأستخدامات أالطبية للنبات

تعد النباتات الطبية مصدراً غنياً بالعوامل المضادة للأحياء المجهرية (Antimicrobial agent) ومعيناً للعديد من العلاجات ذات الفعالية العالية (Mahesh Srivastara et al ., 1996 ; and Satish , 2008) . أكثر من 130 عقاراً تم أستخلاصه من النباتات الطبية أوتم تحويله صناعياً ومن ثم أصبح قيد الأستعمال (New man et al ., 2000).

تتميز بعض الأنواع التابعة لأجناس العائلة أقمبيريطية وهي *Conocarpus spp.* و *Combretum spp.* بفعاليتها في مجال ألب طب ألتقليدي للعديد من الأمراض كالبرد والسعال وألتهابات ألعين وآلام ألبطن والرقبة والرأس والأسهال والحمى وعلاج قلة أخصوبة عند أالنساء كما يعمل على تثبيط الأصابات بالأحياء ألامرضة كالجدام وذات الرئة وألتهاب أأغد أالمفأوية أمتسبب عن أفايروسات بالأضافة إلى لدغات ألقرب والأفاعي والأصابات أطفيلية (Angeh,2006 ; Teles et al ., 2011).

نبات *Conocarpus spp.* كأحد الأجناس التابعة للعائلة أقمبيريطية يمتلك أالعديد من أالفوائد الطبية في علاج فقر الدم والأسهال وألتهابات ألعين وداء ألسكري وألحمى وأأم أأرأس و أأنزف أأدموي بالأضافة إلى أستخدامه في علاج ألسيلان أالجني وألتهابات أأهاز أألتناسلي (Liogier HA , 1990).

كما أأشار (Shoayeb et al ., 2013) أن أالمستخلص أأام أالكولي (أالميثانول وأألكوروفورم والأأثيل أسييتيت وأألبوتانول) لأوراق وثمار وأزهار وسيقان *Conocarpus erectus* أحتوي على أالعديد من أالمواد أالفعالة وأألتي أأثرت على نمو أأفطريات *A. niger* و *Penicillium chrysogenum* , بالأضافة إلى أأخمائر *Saccharomyces cereveciae* . وكان أأأثيره واضحا على نمو أالبكتريا أالموجبة لأصبغة كرام . أأظهر أالمستخلص أالكولي لأأجزاء ألهوائية أالجافه لنبات *Conocarpus lancifolius* قدرة عالية على أأختزال نمو بعض الأنواع أألبكتيرية وأأخميرة *S. scereveciae* و بعض أأفطريات منها *A. niger* و *A. flavus* و *C. albicans* . (Saad et al., 2014).

في نفس أألسياق أأشارت (Abdel – Hameed et al ., 2012) إلى أأحتواء أالمستخلص أأالميثانولي لأوراق وسيقان وثمار وأزهار نبات *C. erectus* على فعالية أبايولوجية أأجاه أنواع أالعديد من أالمسببات أالممرضة.

في دراسة أأجراها (Saadullah et al ., 2014) حول أأأأثير أأالمعنوي أأأذي قام به أأالمستخلص أأالميثانولي لنبات *C. lancifolius* أأذ يعمل على أأخفض مستوى أأأسكر في أأأدم وأكمية أأالكوليسترول وأأالبلازما أأالكليين وأأألسكريات أأأالثائية وأأأأدهون LDL في أأأأرانب أأأالمختبرية .

كما جاء نبات *C. erectus* من ضمن ستة نباتات تعود لعوائل مختلفة أجريت أدراسة على مستخلصاتها النباتية أذ ثبتت عوامل الضراوة المنتجة من قبل البكتريا *Pseudomonas aeruginosa* وتشمل أنتاج الأنزيمات *Protease* و *Elastase* والقابلة على تكوين المستعمرات البكتيرية التي تدعى Biofilm (Adonizio et al., 2008). نظراً لقلة الدراسات المتعلقة بنبات *Conocarpus sp* في المصادر العلمية المختلفة مثل المجالات العلمية والرسائل العلمية الأطاريح وشبكة المعلومات فقد جاءت المعلومات التي تخص النباتات بشكل قليل ضمن هذه أدراسة .

2-5- سماد اليوريا واهميتها الزراعية

يعد استخدام المواد الكيماوية في مقاومة المسببات المرضية من الطرائق الفعالة جدا في مكافحة الفطريات الممرضة وأزالة السموم الفطرية من المواد الملوثة بها بحيث لا تسبب تأثيرات جانبية على الصحة العامة وإن تعمل على أزالة السموم من غير أن تسبب تغيرات مضره في المنتجات أو الحاصل أذا كان تطبيقها بالأسلوب الصحيح (Shekhar et al., 2009).

قد أشار عدد من الباحثين إلى تأثير الأسمدة النتروجينية على نمو النبات, أذ تزايد أستعمال سماد اليوريا في السنوات الأخيرة للمحاصيل الزراعية ووصل معدل المضاف منها إلى بيئة التربة خلال الأعوام 2008 و2009 إلى 67.146.000 طناً وهذه الكمية معرضة للزيادة لسهولة الأستعمال وقلة ثمنها أضافة إلى محتواها العالي من النتروجين أذ يبلغ %N46 (I.F.A, 2008) . وقد ثبت إنه محرك نمو النباتات وهو من العناصر الغذائية المهمة والأساسية لحياة النباتات والحيوان (FAO, 2000 ; ياسين , 2011)

سماد اليوريا عبارة عن بلورات بيضاء اللون قابلة للذوبان في المياه تحتوي على نسبة 46 % نتروجين وأليوريا مركب عضوي لأحتوائها على ألكاربون وهي أول مركب كيميائي تم تحضيره بواسطة ألكيميائيين الألمان خلال القرن الثامن عشر. ويتم تصنيع أليوريا بواسطة تفاعل ثاني أوكسيد ألكاربون مع الأمونيا المائية تحت ضغط 3000 بأوند / بوصه مربعه ودرجة 350 فهرنهايت (عبد الهادي , 2009).

وجد (Nafish et al., 2014) أن معاملة بذور الباقلاء بسماد اليوريا أدى الى زيادة وزن الحبوب وزيادة نسبة المحصول بالاضافة الى الصفات الحيوية الأخرى.

كما وجد (Petri et al., 2002) حصول زيادة في ارتفاع نبات الشعير عند معاملته بمستويات مختلفة من السماد النتروجيني الذي يعتبر أساسياً لأنتاجية النباتات في المناطق أالجافة . كما أن

أضافة مستويات من السماد NPK إلى التربة أو رشا على ألمجموع الخصري أدى إلى زيادة معنوية في طول ألبات وطول الجذر والمساحة الورقية والوزن الجاف للمجموع الخصري والجذري(Awad , 1992).

في دراسة قام بها Ryan *et al.*, (2009) لمعرفة أستجابة بعض أصناف أشعير للسماد أنتروجيني وتبين إن أضافة النتروجين أكثر من 80 كغم / هكتار أدى إلى زيادة في الوزن الجاف للنبات وحاصل ألبوب.

إن ألترب ألعراقية معظمها ترب معدنية ونسبة أنتروجين فيها تتراوح 0.09-0.1 % وتعد نسبة واطئة بالمقارنة مع بعض الترب العالمية التي تتراوح فيها نسبة النتروجين 0.1 – 0.5 % (عواد, 1987). هذاالنقص يمكن معالجته بأضافة الأسمدة ألكيميائية إلى التربة (النعيمي , 1999). أن ألتسميد باليوربا له أهمية كبيرة حيث يعمل النتروجين على زيادة النمو أالخصري وأرتفاع ألبات من خلال تشجيعه معظم ألعمليات المهمة في ألبات من عملية ألبناء ألبوني (Photosynthesis) وأيض ألكربوهيدرات والأحماض الأمينية ويساعد في تثبيت CO2 في ألبات أالخضراء للورقة ويحفز نشاط بعض أنزيمات ألبناء ألبوني. (محمود Tie *et al.* , 2002 ;2012,

في السنوات الأخيرة تشير ألبصادر إلى أهمية أستخدام اليوربا المضاد للفطريات المرافقة للبذور حيث أشار أبو شبع (2003) إلى أن أستعمال ألبوربا كمصدر للأمونيا بتركيز 8% أدى إلى خفض أصابة بذور ألبذرة ألبفراء بالفطرين *A. niger* و *A. flavus* إلى 66% لكليهما مقارنة بمعاملة السيطرة ألبالغة 100% .

كما وجد حسين (2000) ان تعفير عرانيص ألبذرة ألبفراء باليوربا الملقحة أصطناعياً بالفطر *A. flavus* باليوربا أدى إلى ألبخاض معنوي لنسب الأصابة على ألعرانيص.

2-6- مبيد الفطريات تابسين 50 وأهميته Tapsin 50

بالرغم من التوجهات الجادة في ألبتماد ألبكافة الأحيائية بديلاً للمكافة ألكيميائية , والنتائج ألبتي توصلت ألبها ألبكافة الأحيائية لكن لايمكن الأستغناء عن ألبكافة ألكيميائية لصعوبة السيطرة على الأمراض ألبنباتية . وتعرف ألبمواد ألكيميائية ألبتي تستعمل لحماية ألبمحاصيل ألبحقلية ضد الأمراض ألبفطرية بالمبيدات ألبفطرية (Fungicide) (Mcmullen and Lamey ,2000). ولكي يحقق ألبمبيد ألبفطري تأثيره ألبفعال لألبد من أن ينفذ إلى ألبداخل ألبخلية وفي حالات نادرة بسبب تغييراً في ألبوسط ألبذي ينمو ألبه الفطر فيصبح غير ملائم

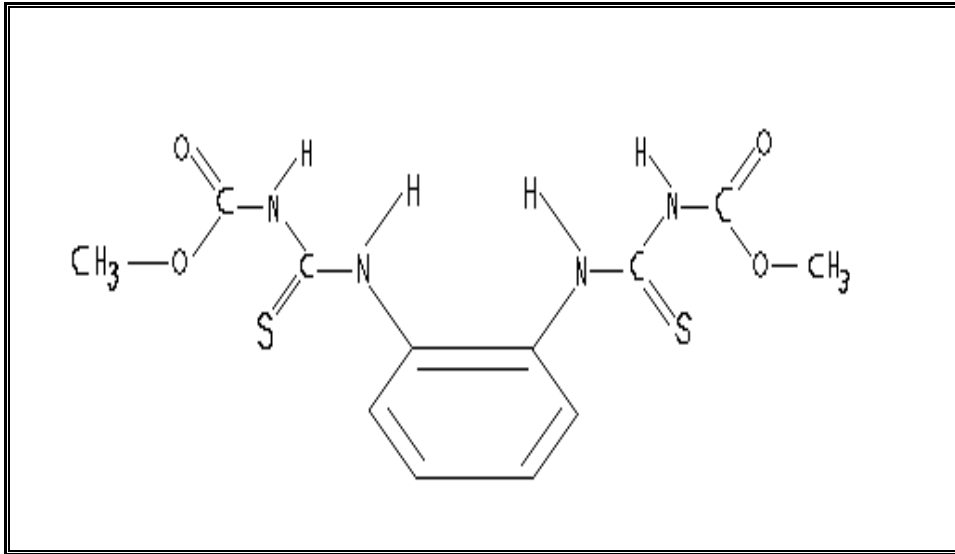
لنموه ويعمل المبيد على أحداث خلل في الأنظمة البايولوجية في جسم الكائن الحي من خلال تأثيره في نسيج معين أو في مركب حيوي أو تفاعل معين في الجسم (العاذل , 2006) .
على الرغم من المشاكل البيئية التي أحدثها استعمال المبيدات الكيمائية الأ أنها تسهم في زيادة إنتاجية المحاصيل الزراعية من خلال وقايتها من الآفات المختلفة , أذ إن هناك نوعين من المبيدات الفطرية بحسب استخدامها , مبيدات وقائية (Protective Fungicides) , والمبيدات العلاجية Therapeutic Fungicides وهي كثيرا ماتكون جهازية (Systemic) (الناظروابو رميله , 2000 , Sharma *et al.*, 2003 ;).

مبيد التابسين Tapsin 50

الأسم التجاري / تابسين

الأسم العلمي / Thiphanatemethyle 50

وهو مبيد فطري جهازي واسع الطيف وذو فعالية طويلة الأمد يمكن إضافته عن طريق التربة بفضل فعاليته الجهازية التي تمكنه من الدخول إلى النبات والنفوذ إلى جميع الأجزاء والحماية من الأمراض الفطرية.أصيغة التركيبية (C₁₂H₁₄ N₄ O₄ S₂). (Li *et al.* , 2008).



يمتلك مبيد التوبسين تأثير مثبت لنمو الفطر *A.alternata* المرافق لنبات الكمثرى ويزداد هذا التأثير عند مزجة مع ملح كلوريد الكالسيوم (Maouni *et al.* , 2007). وفي نفس السياق وجد (Dubey.,2000) قدرة مبيد التوبسين على تثبيط النمو الشعاعي للفطر *A.alternata* المعزول من الأوراق المصابة للباقلاء كما عمل على زيادة نسب انبات البنور.
قد أستعمل (Virk& Grover , 1975) مبيد التابسين للسيطرة على الفطر *R. solani* أن معاملة التربة بهذا المبيد بتركيز 0.25 % أعطى 90 % مقاومة ضد هذا الفطر المذكور في

نباتات الباذنجان والبطيخ والفاصوليا وقصب السكر , كما أن استعمال هذا المبيد بنسبة 10 % من وزن البذور أعطى نتيجة جيدة في مقاومة موت بادرات اللهانة , (Yada and masashi , 1983).

يعود هذا المبيد لمجموعة بنزيميدوزول وثايوفانيت ويستعمل لمكافحة جرب التفاحيات وصدأ الثوم ومرض خياس طلع أنخيل وأمراض البياض الدقيقي واللفحة المبكرة على الطماطا ومرض الذبول الذي يسببه الفطر *R. solani* , كما يمكن أستعماله لمكافحة مرض التفحم المغطى على القمح والشعير(العادل, 2006).

تعمل ألمبيدات الجهازية أحياناً على تثبيط قدرة الممرض من خلال تحليل بعض المواد الأساسية في جدران الخلية وقد تكون المبيدات معقدات مع بعض الأنزيمات الأساسية ويؤدي ذلك إلى ترسيب البروتين للمرض على سبيل أمثال الكبريت يختزل إلى كبريتيد الهيدروجين (H_2S) وهو سام لمعظم البروتينات أخلوية ومن ثم يقتل الخلية , أيون النحاس (Cu^{+2}) هو سام لكل أخلايا نتيجة لتفاعله مع مجموعة ألتايول (SH-) لبعض الأحماض الأمينية ويسبب مسخ البروتين وفقدان الأنزيمات ألمحتوية على (SH-) في موقعها أفعال (Agrios,1997).

3- المواد و طرائق العمل 3-1: المواد والأجهزة 3-1-1: الأجهزة

المنشأ	النوع	الجهاز	
England	Griffin	Centrifuge	المنبذة
England	Express	Vacuum pump	جهاز التفريغ الهوائي
England	Gallan kamp	Sensitive balance	ميزان حساس
England	Gallan kamp	Hot plate with magnetic stirrer	مسخن حراري مع محرك مغناطيسي
France	Moulix	Blender electric grinder	مطحنة كهربائية
Germany	Memmert	Electric oven	فرن كهربائي
Germany	Memmert	Autoclave	المؤصدة
Germany	Memmert	Water bath	حمام مائي
Germany	Memmert	Incubator	حاضنة
Germany	Memmert	PH –meter	مقياس الأس

			الهيدروجيني
Germany	Memmert	Distillator	جهاز التقطير
Germany	Memmert	Vortex mixer	المزج الدوار
Japan	Olympus	Compound microscope	مجهر ضوئي
Japan	Olympus	Digital camera	كاميرا تصوير مجهرية
Netherlands	Philips	Laminar flow cabinet	كابينة الزرع ألمجهرية
Switzerland	Buchi	Rotary vacuum evaporator	المبخر الدوار
Japan	Shimedzu	FTIR test scan shimedzu 8000 series	جهاز قياس الأشعة تحت الحمراء
England	Electrothermal	Soxhlet extractor	جهاز الأستخلاص
Germany	Hettich	Ependroffe centrifuge	منبذة عالية السرعة
Germany	Hettich	Cooling centrifuge	منبذة مبردة
USA	SCIE Plus	Electrophoresis apparatus	جهاز الترحيل الكهربائي
Germany		UV-Transilluminator	وحدة الأشعة فوق البنفسجية
Germany		Thermo cycle apparatus	جهاز المبلر الحراري الحلقي

2-1-3: المواد

أ- المواد الكيميائية			
المنشأ	الشركة المصنعة	المواد	
England	BDH	Potassium citrate	سترات البوتاسيوم
England	BDH	Tartaric acid	حامض التارتريك
England	BDH	Bismuth nitrate	نترات البزموت
England	BDH	Sodium hydroxide	هيدروكسيد الصوديوم
England	BDH	Magnesium oxide	أكسيد المغنسيوم
England	BDH	Potassium chloride	هيدروكسيد البوتاسيوم
England	BDH	Chloroform	كلوروفورم

Germany	Merck	sulfuric acid	حامض الكبريتيك المركز
Germany	Merk	Hydrochloric acid	حامض الهيدروكلوريك
England	BDH	Lead acetate	خلات الرصاص المائية
England	BDH	Sodium carbonate	كربونات الصوديوم اللامائية
England	BDH	Mercuric chloride	كلوريد الزئبق المائي
England	BDH	Potassium iodide	أيوديد البوتاسيوم
England	BDH	Ethanol 99%	كحول ايثيلي
England	BDH	Agar-agar	أكار - أكار
England	Oxiod	Dextrose	دكستروز
England	BDH	Phenol crystals	بلورات الفينول
Germany	Hoechst	Cotton blue	أزرق القطن
India	Ajanta Pharma Limited	Chloramphenicol	الكلورامفينيكول
England	BDH	Lactic acid	حامض اللاكتيك
USA	Promega	Agarose Gel	هلام الأكاروز
USA	Difco	Sodium hypochlorite	هايوكلورات الصوديوم
England	BDH	Ethidium bromide	أيثيديوم برومايد
USA	Promega	Ladder	اللادر

ب- الأوساط الغذائية		
الشركة المصنعة	الاستخدام	أسم الوسط
High media India	عزل و حفظ الفطريات و فحص حساسية الفطريات للقلويدات النباتية والسماذ النتروجيني والمبيد الفطري المختبرة.	وسط أكار البطاطا ديكستروز (PDA) Potato's Dextrose Agar

حُضِرَ مختبرياً	قياس الوزن الجاف للفطريات	وسط مرق البطاطا ديكستروز (PDB) Potato's Dextrose Broth
حُضِرَ مختبرياً	أختبار القدرة المرضية للفطريات	وسط الأكار المائي (W.A.) (Water Agar)

ت- المضاد و المبيد وسماد اليوريا المستخدمة			
المنشأ	الشركة المصنعة	الأسم الانكليزي	الأسم العربي
Germany	Bayer	Tapsen M 50	تابسين 50
Iraq	Iraq	Urea	يوريا

ث- النباتات المستخدمة			
العائلة	الأسم العلمي	الأسم الشائع	الأسم العربي
Curcubitaceae	<i>Citrullus colocynthus</i>	Bitter melon	الحنظل
Comberataceae	<i>Conocarpus erectus</i>	Button mangrove	الكاريس

ج- البادئات المستخدمة					
المصدر	حجم (BP) الناتج	العدد	تسلسل القواعد النتروجينية (5'-3')		إسم البادئ
صمم في هذه الدراسة	423bp	20	TCCCACCCGTGTATACCGTA	F	ITS-1
		20	CCTACAAGAGCGGGTGACAA	R	
صمم في هذه الدراسة	270bp	20	CGGATCTCTTGGTTCTGGCA	F	ITS-1
		20	TGCTGATAGAGAGTGCGACT	R	

F- البادئ الأمامي , R- البادئ العكسي .

3-2- طرائق العمل:

3-2-1- جمع العينات :

جمعت بذور نبات الباقلاء المستخدمة في هذه الدراسة الصنف الاسباني من السوق المحلية في مدينة الديوانية بوصفها نباتات عائلة لعدد من الفطريات وبكميات حسب أحتياجنا للدراسة وذلك خلال شهر كانون الثاني وتم اختيارها على أساس السلامة المظهرية من كل الأمراض ووضعت في أكياس بلاستيكية معقمة بعد تنقيتها من الأتربة والشوائب ونقلت للمختبر في حينها، أما عينات الجذور فقد تم جمعها بصورة عشوائية من الحقول المزروعة في مدينة الديوانية في شهر كانون الثاني وبأطوال وأعمار مختلفة ثم تم تنقيتها من الأتربة والشوائب ووضعت في أكياس بلاستيكية الى المختبر.

3-2-2: الأوساط الزرعية والمحاليل :

3-2-2-1 : تحضير الأوساط الزرعية :

1- وسط أكار البطاطا ديكستروز (PDA) Potato's Dextrose Agar :

حضر هذا الوسط حسب مواصفات الشركة المصنعة بإذابة 39 غرام منه في 1000 مل من الماء المقطر في دورق زجاجي ، ضبط الأس الهيدروجيني عند pH=6.8 ، بعدها عقم الوسط بالمؤصدة (Autoclave) بدرجة حرارة 121 م° وبضغط 15 باوند/أنج2 لمدة 15 دقيقة. و بعد تبريد الوسط وضع فيه المضاد الحيوي الكلورامفينيكول (Chloramphenicol) بمقدار 250ملغم/لتر لغرض منع النمو البكتيري (Collee et al.,1996) .

2- وسط مرق البطاطا ديكستروز Potato's Dextrose Broth :

حضر هذا الوسط طبقاً □ لما ورد في (1985) Pitt & Hocking من المواد الآتية:

بطاطا 200 غم

ديكستروز 20 غم

ماء مقطر 1000 مل

□ قطعت البطاطا قطعاً صغيرة ثم وضعت في دورق زجاجي على النار بعد إضافة 500 مل من الماء المقطر عليها وأذيب الديكستروز في 500 مل من الماء المقطر أيضاً بعدها □ أخذ

راشح البطاطا بعد ترشيحه بواسطة قطعة من الشاش وأضيفت إليه بقية المحتويات وأكمل الحجم إلى 1000 مل ، ضبط الأس الهيدروجيني عند pH=6.8 ، بعدها عقم الوسط بنفس ظروف التعقيم المذكورة سابقاً.

3 - وسط الأكار المائي (W.A.) Water Agar

□ حضر بأذابة 17غم في 1 لتر من الماء المقطر حسب تعليمات الشركة المصنعة ، ثم عقم بجهاز المؤصدة بدرجة حرارة 121م وضغط 15باوند /انج² لمدة 20دقيقة وبعد إنتهاء مدة التعقيم تركت لتبرد ، ثم أضيف إليها 250ملغم/1 لتر من المضاد الحيوي Chloramphenicol، ثم صب الوسط في الأطباق البترية حسب التجربة المطلوبة وحفظت في الثلاجة لحين الأستعمال .

3-2-2-2- أالمحائل :

1-محلول صبغة ألالكتوفينول الزرقاء Lactophenol blue :

حضر هذا المحلول طبقاً □ لما ورد في Ellis, (1994) من المواد الآتية :

- فينول 20 غم .
- كليسيروول 40 مل .
- حامض ألالكتيك 20 مل .

أذيبت مادة الفينول البلوري بالماء المقطر مع الأستعانة بالحرارة قبل أضافتها إلى الكليسيروول و حامض اللاكتيك ، ثم أذيبت المكونات السابقة في 20 مل من الماء المقطر ، بعدها تم إضافة 3 قطرات من صبغة أزرق القطن ، و حفظ المحلول في قنينة معتمة ، أستعمل هذا المحلول لغرض تصبيغ الفطر لأجراء الفحص المجهرى .

2- محلول صبغة أزرق القطن Cotton blue solution :

- أزرق القطن 0.3 غم .
- كحول أثيلي (96%) 30 مل (خفف إلى 100 مل مع الماء المقطر) .

تم إذابة المكونات السابقة و مزجت بشكل جيد و حفظت الصبغة في قنينة لحين الأستعمال وتستعمل لغرض تصبيغ الفطر لاجراء الفحص المجهرى Ellis, (1994) .

3-3 - جمع الأجزاء النباتية المختبرة :

تم الحصول على ثمار نبات الحنظل من العطارين في أسواق مدينة الديوانية , أما نبات الكاريس فقد جمعت أوراقه من الحدائق العامة التي ينتشر فيها هذا النبات . ثم غسلت الثمار والأوراق بالماء الأعتيادي ثم بالماء المقطر , ثم تركت لتجف في درجة حرارة الغرفة . بعدها طحنت بمطحنة كهربائية وحفظ المسحوق بعبوات جافة لحين الأستعمال .

3-3-1- تحضير المستخلصات الكحولية :

حضرت المستخلصات الكحولية لثمار نبات الحنظل وأوراق نبات الكاريس لغرض إجراء الكشوفات الكيميائية بالأعتماد على طريقة (Harborne 1984) كالآتي:

□أخذ 10 غم من المسحوق الجاف وأضيف إليه 200 مل من الكحول الأثيلي بتركيز 70% في دورق زجاجي سعة 500 مل وترك الخليط لمدة 24 ساعة لإعطاء مجال اكبر لأستخلاص المادة الفعالة في العينة النباتية، بعدها وضع الدورق في مسخن حراري مغناطيسي بدرجة حرارة 45 °م ليمتزج جيداً بوساطة محرك مغناطيسي (Magnetic stirrer)، بعدها رشح المحلول بوساطة أوراق ترشيح Whatman No.1 بأستعمال قمع بخنر موصل بجهاز التفريغ الهوائي ونقل بعدها الراشح إلى المنبذة (Centrifuge) بسرعة 3000 دورة/دقيقة لمدة 10 دقائق لترسيب الأجزاء النباتية العالقة و للحصول على محلول رائق ثم جفف الراشح بأستعمال جهاز المبخر الدورّ (Rotary vacuum evaporator) بدرجة حرارة 40 °م لحين الحصول على سائل كثيف ثم أكمل تجفيف المستخلص بعد وضعه في دورق زجاجي في الفرن الكهربائي بدرجة حرارة 40 °م خلال 24 ساعة وكررت العملية مرات عدة للحصول على كميات كافية من المستخلصات الجافة وحفظ المسحوق الناتج بعد وزنه في الثلاجة لحين الأستعمال وبدرجة حرارة 4 °م.

3-3-2- الكشف الكيميائي التمهيدي عن بعض المواد الفعالة في النباتات المختبرة

:

1 - الكشف عن الفلافونات Flavonoides :

تم الكشف عن الفلافونات بأذابة 10 غم من المستخلص النباتي في 50 مل من الكحول الأثيلي 95 % ثم رشح المحلول وأشير إليه بالحرف (أ)، بعدها أضيف 10 مل من الكحول الأثيلي بتركيز 50 % إلى 10 مل من محلول هيدروكسيد البوتاسيوم KOH بتركيز 50 % وأشير إليه بالحرف (ب)، وبعد ذلك تم مزج كميات متساوية من المحلول أ و ب، إن ظهور اللون الأصفر دليل على وجود الفلافونات (Jaffer et al ., 1983).

2- الكشف عن التانينات Tannins :

كشف خلات الرصاص المائية Lead acetate (1%)

أضيف 1مل من محلول خلات الرصاص المائية إلى 1مل من المستخلص . أن ظهور راسب أبيض أو بني خفيف هلامي ألقوام دلالة على وجود التانينات (Jawad,1997).

3- الكشف عن الراتنجات Resins :

أذيب 5 غم من المستخلص النباتي في 50 مل من الكحول الأيثيلي بتركيز 95 %، ترك المحلول في حمام مائي بدرجة حرارة 100 م° لمدة دقيقتين، رشح المحلول ثم أضيف إليه 100 مل من الماء المقطر المحمض بحامض الهيدروكلوريك بتركيز 4 %، إن ظهور عكورة في المحلول دليل على وجود الراتنجات (Shihata, 1951).

4- الكشف عن الصابونيات Saponins :

الكشف الاول / □ مزج 5مل من المستخلص مع 10مل من الماء المقطر و □حرك بشده لمدة دقيقتين , فإذا تكونت رغوه مستمرة (foams) متواصلة لمدة 15دقيقة على الأقل فأن ذلك يدل على وجود الصابونين (Harbone, 1991).
الكشف الثاني/أضيف 1مل ألى 1مل من كاشف كلوريد الزئبق المائي HgCl₂ بتركيز 5% فإذا تكوّن راسب أبيض فان ذلك يدل على وجود الصابونين (سامي,1982).

5- الكشف عن التربينات Terpenes :

تم إستخدام كاشف سالكوفسكي Salkowskis Test
أذيب 0.2 غم من المستخلص في 4 مل من الكلوروفورم , وإضيف إليه بحدز عدة قطرات من حامض الكبريتيك فإذا تكون لون بني محمر بين الطبقتين يدل على وجود التربينات (Edeoga et al ., 2005)

6- الكشف عن القلويدات Alkaloids :

تم الكشف بأستخدام كاشف دراكندروف Dragendroffs Reagent
يتكون هذا الكاشف من مزج محلولين وبنسبة 1:1 , □حضر المحلول الأول من إذابة 1.7غم من نترات ألبيزموث و20غم من حامض التارتاريك في 80 مل من الماء المقطر, في حين □حضر المحلول الثاني من إذابة 32 غم من أيوديد البوتاسيوم في 80 مل من الماء المقطر.
يضاف الى 1 مل من المستخلص عدة قطرات من الكاشف وتكوّن راسب برتقالي يدل على وجود القلويدات (Harborne,1984).

7- الكشف عن الكلايكوسيدات Glycosides :

تم الكشف باستخدام كاشف بندكت أذ □ حضر هذا الكاشف بأذابة 173 غم من سترات البوتاسيوم و100غم من كاربونات الصوديوم اللامائية في 800 مل من الماء المقطر مع التسخين □ يبرد المحلول ثم □ رشح وأضيف إلى الراشح محلول كبريتات ألنحاس المحضر بأذابة 17.3 غم من كبريتات النحاس في 100مل من الماء المقطر , وأكمل الحجم إلى لتر واحد(سليمان وفضل الله , 1989) تم مزج 2مل من كاشف بندكت (Benedicts reaget) مع 1مل من المستخلص , ثم ترك المزيج في حمام مائي لمدة 10دقائق. إن ظهور راسب أحمر دلالة على وجود السكريات المختزلة (Al-Kazraji , 1991).

3-3-3- أستخلاص القلويدات :

أتبعت طريقة Ikan,(1969) لفصل القلويدات النباتية , إذ تم وزن 100 غم من كل من المسحوق الجاف لثمار نبات الحنظل و أوراق نبات الكاريس كلا على حدة , وجرى أستخلاصها بجهاز الاستخلاص المستمر السكسوليت (Soxholet extractor) بمزجه مع 400 مل من الأيثانول وأستمر الأستخلاص لمدة 24 ساعة بدرجة حرارة 45 م°. تم نقل المستخلص في وعاء خزفي مع 50غم من اوكسيد المنغنيسيوم و 300 مل من الماء المقطر ووضع الخليط بعدها في حمام مائي مع التحريك المستمر إلى إن جف المستخلص. ثم غلي ما تبقى من المستخلص الجاف مع 500 مل من الماء المقطر وأعيدت الخطوة الأخيرة مرتين مع إضافة 250 مل من الماء المقطر. بعدها رشح الخليط وهو ساخن بوساطة قمع الترشيح وأضيف للراشح 50 مل من حامض الكبريتيك بتركيز 10% ثم ركز إلى ثلث الحجم الاصلي باستخدام التقطير تحت ضغط متخلخل. بعدها رشح المزيج وهو ساخن لإزالة الرواسب العالقة المتكونة في أثناء التبخير. تم الأستخلاص بقمع الفصل بإضافة 30 مل كلوروفورم خمس مرات ثم أضيفت بضعة مليلترات من محلول هيدروكسيد الصوديوم 1% ثم الحجم نفسه من الماء المقطر للتخلص من اللون الأصفر بعدها تم تبخير المستخلص للتخلص من الكلوروفورم و أعيدت بلورة النموذج بإضافة كمية قليلة جداً من الماء الساخن.

3-3-4- تحضير المحلول الخزين :

تم تحضير محلول خزين (Stock Solution) للقلويدات النباتية المحضرة المستخدمة في هذا البحث وذلك بإذابة 10 غم من المستخلص القلويدي الجاف في 90 مل من الماء المقطر المعقم

ليكون التركيز 100 ملغم/مل بعدها عقت المحاليل المحضرة باستخدام مرشحات دقيقة (filters Millipore) بقطر 0.22 مايكرون.

3-3-5- قياس طيف الأشعة تحت الحمراء Infra red spectrum

تم دراسة طيف الأشعة تحت الحمراء IR لقلويدي النباتين المختبرين باستخدام طريقة الأقراص Fourier KBr Transforms Infra Red FTIR و أجري هذا القياس في مختبرات قسم الكيمياء / كلية العلوم/ جامعة القادسية وذلك بأخذ 5 ملغم من القلويد النباتي الجاف لكل نبات , ووضعت في جهاز قياس طيف الأشعة تحت الحمراء المربوط إلى الحاسوب وعند تشغيل الجهاز يبدأ بقياس حزم كل قلويد على حدة (Silverstein et al;2008).

3-4- عزل الفطريات :

عزلت الفطريات المرافقة لبذور وجذور نبات الباقلاء المستخدم في هذا البحث كالآتي: قسمت البذور إلى مجموعتين , الأولى عقت سطحياً باستخدام محلول هايبوكلورات الصوديوم بتركيز 1% لمدة ثلاث دقائق ثم غسلت بالماء المقطر المعقم ثلاث مرات , أما المجموعة الثانية غسلت بالماء المقطر المعقم فقط , أما بالنسبة للجذور نظفت بالماء جيداً وقطعت لعدة قطع صغيرة وعقت سطحياً بالهايبوكلورات ثم تركت لتجف على أوراق ترشيح معقمة , ثم زرعت البذور والجذور في أطباق بتري حاوية على الوسط الغذائي PDA وبواقع خمس بذور أو قطع الجذور في كل طبق وبثلاثة مكررات لكل مجموعة وتركت الأطباق في الحاضنة بدرجة حرارة 25°م وبعد مرور أربعة أيام على عملية الحضان ثم تم متابعة نمو الفطريات, إذ فحصت الأطباق لمعرفة الفطريات النامية وتم حساب النسب المئوية لتردد الفطريات بعد تشخيصها من خلال المعادلة الآتية :

$$\text{النسبة المئوية لتردد أنواع الفطر} = \frac{\text{عدد مستعمرات النوع الفطري}}{100 \times}$$

العدد الكلي لمستعمرات الأنواع الفطرية

تم تنقية عزلات الفطريات على الوسط الغذائي PDA وتم حفظ العزلات النقية بزراعتها على الوسط الغذائي نفسه بصورة مائلة في أنابيب اختبار حجم 20 مل وحضنها لمدة أسبوع بدرجة حرارة 25°م بعدها حفظت في الثلاجة بدرجة حرارة 4°م لحين الاستعمال (ديوان ويحيى، 1984).

3-5- تشخيص الفطريات المعزولة :

3-5-1- التشخيص باستخدام المفاتيح التصنيفية :

تم تشخيص الفطريات المعزولة من بذور وجذور نبات الباقلاء إلى مستوى النوع بالأعتماد على المظهر الخارجي للمستعمرة (Morphological features of colony) مثل الشكل واللون وقطر المستعمرة وأرتفاعها وأيضاً بالأعتماد على الصفات المجهرية (Microscopic features) مثل شكل وحجم ولون وتركيب الحوامل والأبواغ والتراكيب الأخرى على وفق الأسس التصنيفية المعتمدة بالمفاتيح التصنيفية الواردة في المصادر (Barnett & Hunter,1972 ; Domsch *et al.*,1980; Moustafa,1982; Watanabe,2002; Leslie & Summerell,2006; Ellis *et al.*,2007)

3-5-2- تشخيص بعض الفطريات بطريقة تفاعل السلسلة المتبلر (PCR) :

1- إستخلاص الأحماض النووية DNA Extraction :

أستخلص الحامض النووي DNA للفطريات المختبرة بأستعمال عدة خاصة لهذا الغرض هي عدة البايونير (Bioneer Kit) وبأتباع الخطوات التالية (بحسب تعليمات الشركة المصنعة):-
1- تم تنشيط الفطريات المختبرة على الأوساط الزرعية الصلبة PDA وجمعت الخيوط الفطرية والسبورات بوزن 100- 500 ملغم في أنبوبة اختبار دقيقة وعملت بالنتروجين السائل وسحقت بواسطة مطرقة خاصة وذلك لتحطيم جدار الخلايا الفطرية والحصول على الحامض النووي بسهولة.

2- أضيف 18 مايكروليتر من (Universal Digestion Buffer) و 20 مايكروليتر من (Proteinase K) الى كل أنبوبة ومزجت بأستخدام المازج وحضنت بدرجة حرارة 56 م لمدة 30- 60 دقيقة.

3- أضيف للأنايب 100 مايكروليتر من (Universal Buffer PF) ومزج بالتقليب وحضنت بدرجة حرارة 20 تحت الصفر لمدة 5 دقائق.

4- نبذ المزيج بسرعة 12000 دورة/دقيقة بدرجة حرارة الغرفة ونقل الطافي والذي يحتوي على الحوامض النووية الى انبوبة جديدة سعة 1.5 مل. وأضيف للمزيج 200 مايكروليتر (Universal Buffer BD) ومزج بالمازج, في حين نتخلص من الراسب والحاوي على البقايا من حطام الخلايا والانزيمات.

5- أضيف 200 مايكروليتر من الكحول المطلق ومزج بالمازج. ومن ثم نقل المزيج الى أنبوبة (EZ-10 tube) ونبذ بسرعة 12000 دورة/دقيقة ثم تم التخلص من المزيج ونقل أنبوب الترشيح الحاوي على الحامض النووي الى أنبوبة إختبار أخرى.

6- أضيف 500 مايكروليتر من (Universal PW Solution) الى الأنبوبة ونبذت بسرعة 12000 دورة/دقيقة لمدة دقيقة واحدة ونقل أنبوب الترشيح الى أنبوبة جمع جديدة.

7- أضيف 500 مايكروليتر من (Universal Wash Solution) الى الأنبوبة الجديدة ونبذت بسرعة 12000 دورة/دقيقة لمدة دقيقة واحدة ونقل أنبوب الترشيح الى أنبوبة جمع جديدة ونبذت مرة أخرى بالسرعة نفسها لمدة دقيقتين لتجفيف غشاء الـ (EZ-10 Tube) ونقل الأخير الى أنبوبة جديدة سعة 1.5 مل.

8- أضيف 50-100 مايكروليتر من (TE Buffer) مباشرة إلى مركز غشاء الـ (EZ-10 Tube) وخصن بدرجة حرارة الغرفة لمدة دقيقة واحدة بعدها نبذ بسرعة 12000 دورة/دقيقة لمدة دقيقة لتتركيز الحامض النووي.

2- مضاعفة الحامض النووي المستخلص DNA Amplification :

تم تحضير (AccuPower® TLA PCR PreMix tube) الخاص بتفاعل الـ PCR بأضافة 5مل من الحامض النووي المستخلص و 4مل من كل (2forward and 2 revers) من البادئات المصممة في الملاحق (1) و(2) الى كل AccuPower® TLA PCR PreMix (tube) وتم أكمال الحجم الى 20 مل باضافة الماء المقطر (PCR water) ثم مزجت المكونات جيداً بأستعمال المازج Vortex ثم وضعت هذه الأنابيب في جهاز المضخم الحراري Thermocycler لتفاعل PCR لأجراء عملية تضخيم DNA على وفق الظروف المثلى للدورات الحرارية المبينة في الجدول أدناه والمتمثلة بعمليات فصل شريط DNA (Denaturation) وأرتباط البادئات مع الشريط المنفصل (Annealing) وتطويل سلسلة الـ DNA (Extension).

PCR Step	Repeat cycle	Temperature C [□]	Time
Initial denaturation	1	95	5min
Denaturation	30	95	5sec.
Annealing		58	30sec
Extension		72	45sec

Final extension	1	72	7min
Hold		4	Forever

3- ألترحيل الكهربائي Gel Electrophoresis:

أُتبعَت طريقة (Sambrook and Russell (2001) لتحضير جل الأكاروز (Agarose Gel) وذلك بأذابة 1غم من مسحوق الأكاروز في 90 مل من الماء المقطر و 10 مل من 10X TBE buffer وسخن المزيج حتى الغليان باستخدام المسخن الحراري , بعدها تم تبريد المزيج الى 65 م وأضافة 51مل من الأيثيديوم برومايد (Ethidium bromide) المستخدمة لتصبغ الحامض النووي , ومزج الخليط بالرج الخفيف وصب في المكان المخصص له في جهاز الترحيل الكهربائي وتم وضع مشط معقم بالأشعة فوق البنفسجية في الخليط لكي يتم عمل حفر في الجل وترك لمدة 30- 45 دقيقة بدرجة حرارة الغرفة حتى يتصلب . ثم بعدها أزيل المشط , وأضيف 5 مل من اللادر (Ladder) الى الحفرة الأولى (حاوي على قطع من DNA القياسي) , واضيفت ألكمية نفسها من الأحماض النووية المستخلصة إلى بقية الحفر. ومن ثم تمت تغطية الجهاز بالغطاء الخاص به وتم الترحيل الكهربائي عند 70 فولت لمدة ساعة كاملة لغرض الكشف عن حزم DNA المستخلص و المضخم (الذي يمثل نواتج ال PCR) وبالمقارنة مع اللادر القياسي.

3-6- أختبار القدرة الامراضية للفطريات المعزولة

أختبرت القدرة الامراضية للفطريات بأتباع طريقة (Bolkan and butlur (1974) حيث تم صب أطباق بتري بقطر 9سم بالوسط الزراعي المعقم الأكار والماء (W.A. Water Agar). لقت بأقراص بقطر 5ملم أخذت من قرب حواف مزارع عزلات الفطرين المختبرين *A.alternata* و *A.ochraceus* وذلك من مزارع بعمر خمسة أيام وبثلاثة مكررات لكل منها ثم حضنت الأطباق في درجة حرارة $25 \pm 2^\circ\text{C}$ وبعد 48 ساعة زرعت الأطباق بالباغلاق بعد تعقيمها بهايوكلورات الصوديوم بتركيز 1% لمدة دقيقتين ثم غسلت بالماء المقطر المعقم مرتين في كل مرة تركت البذور في الماء لمدة دقيقتين ثم أزيل منها الماء الحر بوضعها على ورقة ترشيع معقمة بعدها تمت زراعة البذور في الأطباق ألبترية 10 بذور (حجم صغير) في كل طبق على حواف النمو للمستعمرة الفطرية وبشكل دائري لكل فطر من الفطريات المختبرة وكل على حده أما معاملة السيطرة فقد زرعت البذور المعقمة في أطباق تحوي على W.A. وبمعدل 10بذور للطبق ايضاً

،حضنت الأطباق في درجة 25م □ وبعد سبعة أيام أحتسبت النسبة المئوية لإنبات البذور السليمة والمتعفنة وحسب المعادلات الآتية:

النسبة المئوية للإنبات= عدد البذور النابتة / عدد البذور المزروعة X 100 %

النسبة المئوية لتعفن البذور = عدد البذور الميتة/العدد الكلي للبذور المزروعة X 100 %

3-7- تأثير القلويدات وسماد اليوريا في الفطريات المختبرة :

3-7-1- تأثير القلويدات وسماد أليوريا في أنمو الشعاعي للفطريات المختبرة:

لتحديد فاعلية القلويدات النباتية وسماد اليوريا في النمو الشعاعي للفطريات إتبعنا طريقة Dixit *et al.*, (1976) وهي تقنية الغذاء المسموم (Poisoned Food Technique) إذ تم تحضير ثلاثة تراكيز للقلويدات المختبرة وهي 5 و 10 و 15 ملغم/مل من الوسط الغذائي المعقم PDA , أما معاملة سماد اليوريا والمبيد الفطري فقد حضرت بثلاثة تراكيز وهي 5 و 10 و 15 ملغم/10مل من الوسط الغذائي المعقم PDA ثم صببت في الأطباق، أما معاملة المقارنة فقد تضمنت أطباق بتري حاوية على الوسط الغذائي المعقم PDA من غير أية إضافة، وبعد أن تصلبت الأوساط في الأطباق، تم نقل قطعة قطرها 5 ملم من مزارع نقية للفطريات بعمر ثمانية أيام باستخدام ثاقب الفلين ووضعها في منتصف الطبق وحضنت الأطباق بدرجة حرارة 25 م° وبثلاثة مكررات لكل معاملة ولكل فطر من الفطريات المختبرة ولمدة 7 ايام , ومن ثم تم قياس معدل نمو كل فطر في المعاملات المختلفة بأستعمال المسطرة (معدل ثلاثة أقطار متعامدة) بعد وصول الغزل الفطري في معاملة المقارنة إلى حافة الطبق، وتم حساب النسب المئوية للتثبيط باستخدام المعادلة الآتية:

$$\text{النسبة المئوية للتثبيط} = \frac{\text{معدل قطر الفطر في اطبق المقارنة} - \text{معدل قطر الفطر في اطبق المعاملة}}{\text{معدل قطر الفطر في اطبق المقارنة}} \times 100$$

.100

3-7-2- تأثير القلويدات وسماد اليوريا في الوزن الجاف للفطريات المختبرة :

لاختبار تأثير القلويدات النباتية المختبرة في الوزن الجاف للفطريات استخدمت دوارق مخروطية سعة 250 مل وضع فيها 50 مل من الوسط الغذائي السائل PDB , وحضرت بعدها ثلاثة تراكيز للقلويدات المختبرة وهي 5 و 10 و 15 ملغم/مل من الوسط الغذائي السائل المعقم PDB , أما معاملات السماد والمبيد الفطري فقد حضرت بثلاثة تراكيز أيضاً وهي 5 و 10 و 15 ملغم/10مل من الوسط الغذائي السائل المعقم PDB , أما معاملة المقارنة فقد تضمنت الوسط

الغذائي السائل المعقم PDB من غير أية إضافة، ثم لقت كل الدوارق بقطعة بقطر 5 ملم من غزل الفطريات المختبرة وبواقع ثلاثة مكررات لكل تركيز وحضنت الدوارق بدرجة حرارة 25 م° ولمدة سبعة أيام بعدها تم ترشيح الغزل الفطري لكل فطر على ورق ترشيح معقم ثم جففت في الفرن بدرجة حرارة 60 م° ولمدة 24 ساعة بعد ذلك تم قياس الوزن الجاف لكل فطر (محمود، 1985).

3-7-3- تأثير القلويدات وسماد اليوريا في إنبات الأبواغ وطول الأنبوب الجرثومي

لاختبار تأثير القلويدات النباتية المختبرة في إنبات أبواغ الفطريات تم تحضير ثلاثة تراكيز للقلويدات المختبرة وهي 5 و 10 و 15 ملغم/ مل بالتخفيف بالماء المقطر المعقم ، وقد استخدم الماء المقطر المعقم في معاملة المقارنة ، أما معاملة السماد والمبيد الفطري ، فقد حضرت بثلاثة تراكيز وهي 5 و 10 و 15 ملغم/10 مل ، وقد تم تحضير عالق أبواغ الفطريات من مزارع نقية عمرها أسبوع واحد ، وذلك بإضافة 5 مل ماء مقطر معقم لكل طبق ، بعدها فصلت الأبواغ باستخدام الناقل (Loop) ورشح العالق باستخدام الشاش المعقم لعزل الخيوط الفطرية وبقايا الوسط الغذائي الموجودة في العالق من جراء عملية فصل الأبواغ ، بعدها تم إجراء سلسلة من التخفيفات على الراشح باستخدام الماء المقطر المعقم. وبعد أن أصبح العالق جاهزاً تم مزج 0.05 مل من العالق مع 0.05 مل لكل تركيز من التراكيز المستخدمة باستخدام تقنية (Spores Germination Slide Technique) وهي تقنية إنبات الأبواغ (Dixit & Tripathy, 1975) وبواقع ثلاثة مكررات لكل تركيز وحضنت الشرائح بدرجة حرارة 25 م° لمدة 3-4 ساعات وبعدها تم حساب نسب إنبات الأبواغ تحت المجهر من خلال المعادلة الآتية:

$$\text{النسبة المئوية لإنبات الأبواغ} = \frac{\text{عدد الأبواغ النابتة}}{\text{عدد الأبواغ الكلي}} \times 100$$

بعدها تم قياس أطوال الأنابيب الجرثومية للأبواغ النابتة بعد احتساب نسب الإنبات وذلك بالاعتماد على طريقة (Alexopoulos & Beneke, 1964) بالعدسة العينية المقسمة (Ocular micrometer).

3-8- تأثير القلويدات وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح

تم إختبار تأثير المعاملات على إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح حسب طريقة Eken & Demirci (2003) إذ غطست البذور خمس دقائق في المحاليل المحضرة من ثلاثة تراكيز هي 5 و 10 و 15 ملغم/مل للقلويد و 5 و 10 و 15 ملغم/ 10 مل من كل من سماد اليوريا والمبيد الفطري توبسين ، ثم نقلت إلى أطباق بتري معقمة وحاوية على أوراق ترشيح معقمة ومرطبة بالماء المقطر

المعقم وبمعدل 10 بذرات لكل طبق وبواقع ثلاثة مكررات، مع ترك ثلاثة مكررات للمقارنة حاوية على بذور غير معاملة . وضعت الأطباق جميعاً في حاضنة درجة حرارتها 25م وتم حساب نسبة البذور النابتة في كل المعاملات بعد 7 أيام من الحضانة.

3-9- تأثير القلويدات وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء في التربة :

لمعرفة فيما إذا كان هنالك تأثير للقلويدات النباتية وسماد اليوريا المختبرة في إنبات بذور الباقلاء لأغراض الزراعة في التربة , تم تحضير محاليل بثلاثة تراكيز وهي 5 و 10 و 15 ملغم\مل من القلويدات وثلاثة تراكيز وهي 5 و 10 و 15 ملغم\مل من السماد والمبيد الفطري بالتخفيف بالماء المقطر المعقم , بعدها تمت معاملة البذور بالمحاليل المختلفة للقلويدات والسماد والمبيد الفطري وذلك بتغطيسها لمدة خمس دقائق , أما معاملة المقارنة , فقد تضمنت بذور غير معاملة بأية مادة إضافية , وقد تم تحضير التربة وذلك بجلبها من إحدى الحقول في مدينة الديوانية , وبعد ذلك تم تقسيمها على مجموعتين الأولى تركت من غير تعقيم , والثانية عقت باستخدام المؤصدة (Autoclave) بدرجة حرارة 121 °م و بضغط 15 باوند\أنج² لمدة ساعتين (ديوان ويحيى , 1984 ; سرحان وآخرون, 2001), ملأت بعدها أصص قطرها 15 سم و ارتفاعها 15 سم بالتربة وبكميات متساوية , بعدها زرعت البذور المعاملة وبواقع عشر بذور في كل أصيص وبثلاثة مكررات لكل من معاملة الترب المعقمة وغير المعقمة وتم توفير ظروف مشابهة قدر الإمكان لظروف زراعة البذور في الحقل , من درجة الحرارة والضوء والماء اللازم لإنبات البذور. وعند بزوغ البادرات تم حساب النسبة المئوية للإنبات في المعاملات المختلفة.

3-10- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الفطريات المعزولة :

3-10-1- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في النمو الشعاعي للفطريات:

لتحديد فاعلية التداخل بين قلويدي النباتين المختبرين والسماد والمبيد الفطري في النمو الشعاعي للفطريات تم إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل من كل قلويد و15 ملغم /10مل من السماد و10ملغم/10مل للمبيد, وتم إجراء عملية التداخل كما ورد في الخطوة (3-8) . وكذلك تم إنتخاب التركيز 15 ملغم/ مل من كل قلويد و 10 ملغم /10مل من المبيد و15ملغم/10مل لليوريا لغرض المقارنة مع معاملات التداخل بإضافتها إلى الوسط الغذائي المعقم PDA , أما معاملة المقارنة فقد تضمنت أطباق بتري حاوية على الوسط الغذائي المعقم PDA من غير أية إضافة، ثم أتبعته نفس طريقة العمل في الخطوة (3-7-1). وأجريت عملية التداخل كالآتي

نسبة الخلط:

- 7.5 ملغم/مل من قلويد الحنظل + 7.5 ملغم/مل من قلويد الكاربس.
- 7.5 ملغم/مل من قلويد الحنظل + 5 ملغم/10 مل مبيد التوبسين.
- 7.5 ملغم/مل من قلويد الكاربس + 5 ملغم/10 مل مبيد التوبسين .
- 7.5 ملغم/مل من قلويد الحنظل + 7.5 ملغم/10 مل سماد اليوريا .
- 7.5 ملغم/مل من قلويد الكاربس + 7.5 ملغم/10 مل سماد اليوريا.
- 7.5 ملغم/10 مل سماد اليوريا + 5 ملغم/10 مل مبيد التوبسين.

3-10-2- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الوزن الجاف للفطريات:

لاختبار تأثير التداخل بين القلويدات النباتية المختبرة والسماد والمبيد الفطري في الوزن الجاف للفطريات أستخدمت دوارق مخروطية سعة 250 مل ووضع فيها 50 مل من الوسط الغذائي السائل PDB (Potato's Dextrose Broth) ، وتم إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل من كل قلويد و 15 ملغم/10 مل من كل اليوريا و 10 ملغم/10 مل للمبيد ، و أجريت عملية التداخل كما ورد في الخطوة (3-8-2). كما تم إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل من كل قلويد و 15 ملغم/10 مل من اليوريا و 10 ملغم/10 مل للمبيد لغرض المقارنة مع معاملات التداخل بإضافتها إلى الوسط الغذائي السائل المعقم PDB ، أما معاملة المقارنة فقد تضمنت الوسط الغذائي السائل من غير أية إضافة، وتم أتباع طريقة العمل نفسها في الخطوة (3-7-2).

3-10-3- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات أبواغ الفطريات و طول

الأنبوب الجرثومي:

لاختبار تأثير التداخل بين القلويدات النباتية واليوريا والمبيد الفطري المختبرة في إنبات أبواغ الفطريات تم إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل من كل قلويد و 10 ملغم/10 مل من المبيد و 15 ملغم/10 مل لليوريا وأجريت عملية التداخل كما ورد في الخطوة (3-9). وكذلك تم إنتخاب التركيز 15

ملغم/مل من كل قلويد و 15 ملغم/10مل من اليوريا و10ملغم/10مل من المبيد لغرض المقارنة مع معاملات التداخل بالتخفيف بالماء المقطر المعقم، أما في معاملة المقارنة فقد تم إستخدام الماء المقطر فقط باتباع طريقة العمل نفسها في الخطوة (3-7-3).

3-11- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح:

لاختبار تأثير التداخل بين المعاملات المختبرة في إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح إذ غطست الحبوب لمدة خمس دقائق في المحاليل المحضرة وذلك إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل من كل من القلويدين و15ملغم/10مل من اليوريا و10ملغم /10مل من المبيد ,أما بالنسبة للمعاملات المفردة فقد أستخدم التركيز 15 ملغم/مل للقلويدات و 15ملغم/10مل لليوريا و10ملغم/10مل للمبيد الفطري المستخدم ,وأتبعت نفس طريقة العمل في الخطوة(3-8).

3-12- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء في التربة :

لمعرفة ما إذا كان هنالك أي تأثير للتداخل بين قلويدات النباتين المختبرين والسماذ والمبيد الفطري المختبرة في إنبات بذور الباقلاء , تم إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل لكل قلويد و 15 ملغم/10مل للسماذ و10ملغم/10مل , بالنسبة للمعاملات المفردة تم إنتخاب التركيز 15 ملغم/مل من كل قلويد و 10 ملغم/10مل من المبيد و15ملغم/10مل لليوريا للمقارنة مع معاملات التداخل بالتخفيف بالماء المقطر المعقم ، أما معاملة المقارنة , فقد أستخدمت فيها بذور الباقلاء غير معاملة بأية مادة إضافية ، ولمقارنة تأثير التداخل بين التراكيز المنتخبة للقلويدات وسماذ اليوريا في إنبات البذور أتبعت نفس طريقة العمل نفسها في الخطوة (3-9).

3-13- التحليل الإحصائي Statistical Analysis :

أخضعت النتائج للتحليل الإحصائي لتحديد الفروق المعنوية عند مستوى إحتمال 5 %، إذ شمل التحليل الإحصائي تحليل التباين الثنائي (ANOVA (Tow Way Analysis of Variance , وتم إختبار الفروق المعنوية بين المتوسطات بوساطة أختبار أقل فرق معنوي L.S.D (الراوي وخلف الله، 2000) . تم تحليل النتائج إحصائيا بواسطة برنامج spss في الكمبيوتر .

4 - النتائج و المناقشة Results & Discussion

4-1- الكشف الكيميائي التمهيدي عن بعض المواد الفعالة طبيياً في النباتات

المختبرة . أظهرت نتائج الكشف الكيميائي الموضحة في الجدول (1) أحتواء

مستخلصات ثمار وبذور الحنظل وأوراق الكاريس على العديد من المواد الفعالة مثل القلويدات

والتانينات والصابونيات والتربينات والراتنجات والفلافونيدات وتتفق هذه النتائج مع *Najafi et al*

(2010) ., و *Ali et al.*, (2013). وجد *Morzuk et al.*, (2007); *Sharafzadeh et*

al., (2012) إن ثمار وبذور الحنظل تحتوي على كميات عالية من القلويدات ذات الفعالية

البايولوجية . في حين كانت نسبة الصابونيات المعزولة من ثمار الحنظل %10.92 والبذور

%3.77 , أما بالنسبة لكمية التانينات فكانت نسبتة في البذور %17.6 للثمار وهي أعلى من

البذور %7.39 , أما الزيوت أعطت نسبة أعلى في البذور %18.7 وفي الثمار %2.04 (احمد,

2013) كما أشار *Mehni et al .*, (2014) إلى إن كمية الفينولات الكلية في ثمار الحنظل

وصلت إلى %3.96 ملغم /غم وأضافة لذلك وجود الفينولات المتعددة وأهمها *Gallic*

acid. تحتوي أوراق الكاريس على مواد فعالة كالقلويدات والكلايكوسيدات والفلافونات

والتانينات والصابونيات والتربينات والراتنجات وهذا يتفق مع ما ذكره (2012)

Yasier حول وجود المواد أعلاه في أوراق نبات *C. erectus*.

الجدول (1) الكشف الكيميائي التمهيدي عن بعض المواد الفعالة طبيياً في نباتي الحنظل

والكاريس

مستخلص نبات الكاريس	مستخلص نبات الحنظل	مستخلص النبات
---------------------	--------------------	---------------

		المواد الفعالة
+	+	القلويدات
+	+	الكلايكوسيدات
+	+	الفلافونات
+	+	الراتنجات
+	+	التربينات
+	+	الصابونيات
+	+	التانينات

+ وجود المادة الفعالة

4-2 - إختبار طيف الأشعة تحت الحمراء Infra red spectrum

فسر طيف الأشعة تحت الحمراء (FTIR) للقلويدات النباتية وحددت مواقع الحزم بالأعتماد على ما ذكره (Silverstein *et al*., 2007). في الشكل (4) و (5) إتسم هذا النوع من الأطياف للمستخلصات القلويدية بتعقيده بسبب التداخلات الحاصلة بين الحزم العائدة إلى جزيئة القلويد والمجاميع المرتبطة بها من جهة أخرى وفسرت النتائج على ضوء دراسات سابقة لمختصين في علم الكيمياء حيث كل حزمة تشير الى مجموعة فعالة . وكما هو موضح في النقاط التالية:-

1- المستخلص القلويدي لثمار الحنظل

1- ظهور حزمتي إهتزاز عند التردد (3209.33 , 3332.76) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي Streching لمجموعة (O-H).

2- ظهور حزمة عند التردد (18. 3132) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (N-H).

3- ظهور حزمتي اهتزاز عند التردد (2923.88 , 3047.32) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C-H) الأروماتية والألفاتية على التوالي.

4- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1620.09) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C=O) الأستيرية.

5- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1434.94) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C=C) الأروماتية.

6- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1157.21) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C-N).

7- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1041.49) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C-O).

2- المستخلص القلويدي لأوراق نبات الكاريس

1- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (3332.76) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (O-H) .

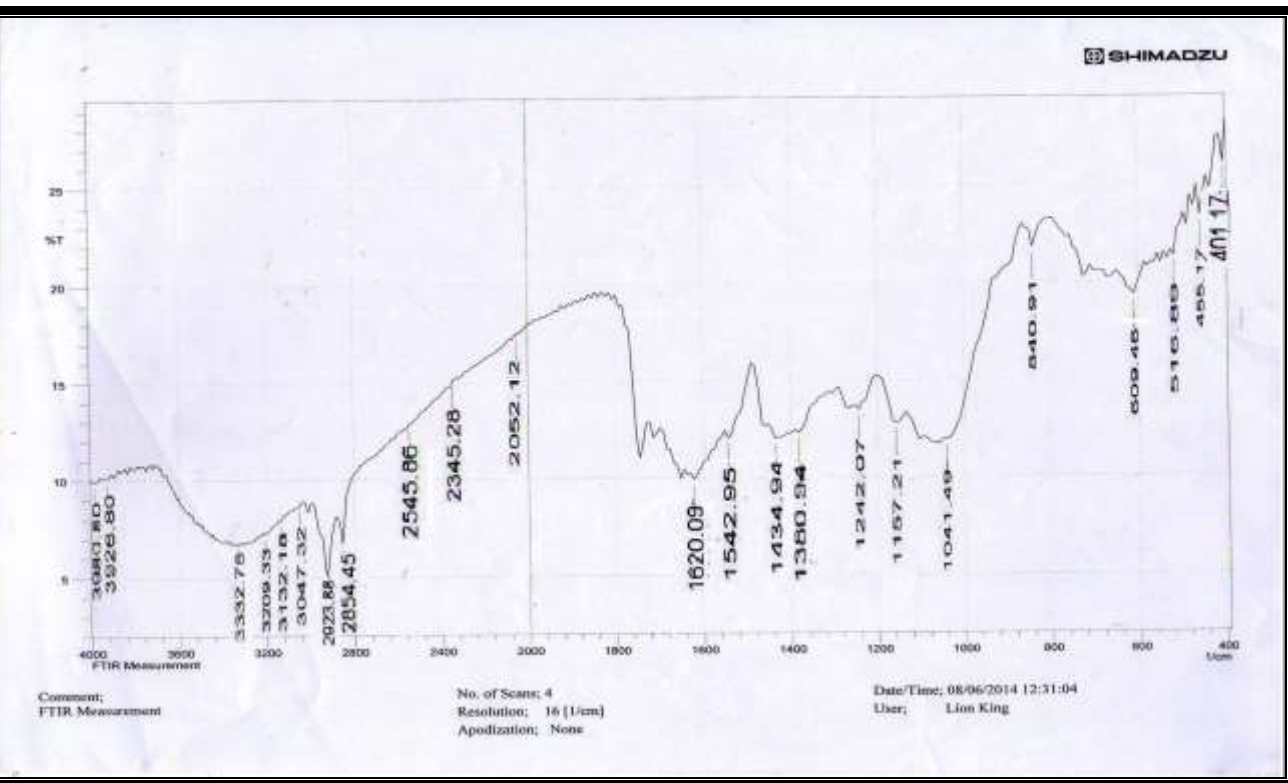
2- ظهور حزمتي إهتزاز عند التردد (2923.88 , 2854.45) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C-H). الأروماتية والأليفاتية على التوالي.

3- ظهور حزمتي إهتزاز عند التردد (1712.67, 1620.09) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C=O) الأستيرية.

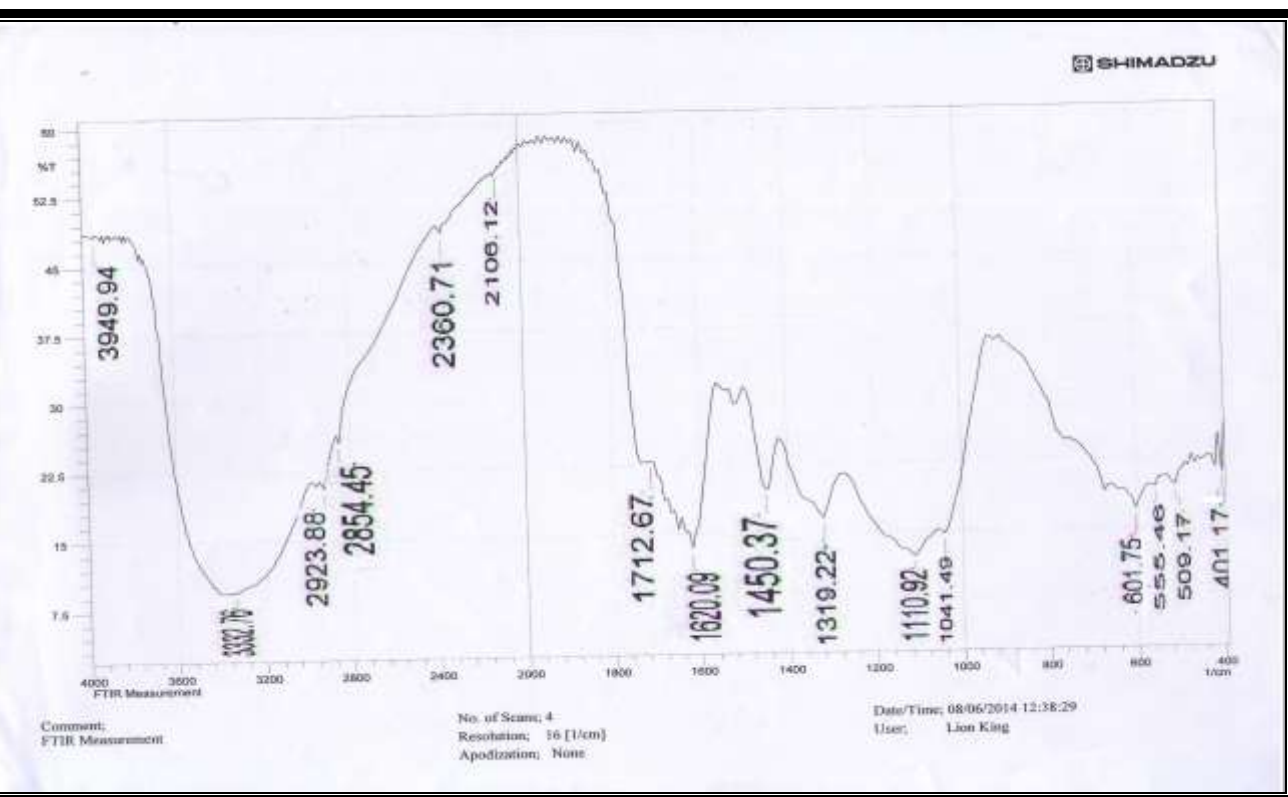
4- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1450.37) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C=C) الأروماتية.

5- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1110.92) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي تعود لمجموعة (C-N).

6- ظهور حزمة إهتزاز عند التردد (1041.49) سم⁻¹ تعود إلى التردد الأهتزازي الأمتطاطي لمجموعة (C-O).



شكل (4): FTIR لمستخلص قلويد الحنظل



الشكل (5): FTIR لمستخلص قلويد الكاريس

4-3- عزل وتشخيص الفطريات

يبين الجدول (2) وجود فروقا معنوية في النسب المؤية لتردد الفطريات في معاملتي البذور المعقمة وغير المعقمة سطحياً ولكل مجموعة من البذور حيث تم عزل عدة أنواع من الفطريات المرافقة لبذور الباقلاء حيث شخّصت ثمانية أنواع وهي : *Aspergillus niger* , *Fusarium solani* , *Atlernaria alernata*, *A. flavus* , *A. ochraceus* , *F. oxysporum* , *Penicillium notatum* , *Rhizopus stolonifer*. أختلفت نسب تردد الفطريات في معاملة البذور المعقمة وغير المعقمة سطحياً حيث كانت أعلى نسبة تردد للفطر *A. niger* كانت 32.61 و 13.59 % على التوالي ,في حين بلغت نسبة تردد الفطر *A.ochraceus* في معاملة البذور المعقمة وغير المعقمة سطحياً 18.05 و 12.08% على التوالي. بينما سجل الفطر *A. flavus* نسبة تردد 15.19 و 15.38% في معاملة البذور المعقمة وغير المعقمة سطحياً على التوالي, وسبب ذلك لأن عملية الغسل والتعقيم السطحي باستخدام مادة هايبيوكلورات الصوديوم قد تؤثر على الفطريات وتقلل من أعدادها على البذور وبالذات الفطريات المحمولة على الغلاف الخارجي وعدم تأثيرها على الأنواع الفطرية التي ترافق البذور من الداخل أو التي تصيب الجنين من الداخل ,حيث أنه إزالة الملوثات من الخارج أدى الى رفع نسبة الفطريات المتواجدة في الداخل وهذا سبب ارتفاع نسبة تردد الفطريات في البذور المعقمة وهذا يتفق مع ما ذكره سرحان (1995).

هذا يتفق مع ما أشار إليه سرحان وجماعته (2001) على إن أنواع الجنس *Aspergillus* تنصدر الفطريات المعزولة من الحبوب .ويرجع سبب ذلك إلى قدرة الفطر على النمو في محتوى رطوبي واطئ وتحمل ظروف الجفاف ودرجات الحرارة المنخفضة , Agrawal and Sinclair , (1997).

كما تتفق هذه النتائج مع ما وجدته عبد وآخرون (2009). كون جنس *Aspergillus* الأكثر تكرار من بين الفطريات المعزولة من بذور أشجار الدردار. كما يعزى سبب إنتشار جنس *Aspergillus* بصورة عالية إلى ملائمة مكونات المحاصيل وخاصة الحبوب لنمو هذا الجنس فضلا عن الكثافة العالية للسيرورات التي تنتجها (Eaton & Groopman, 1994).

أما الفطر *A. alternata* جاء بنسبة تردد 23.66% في معاملة البذور المعقمة سطحياً و 13.58% ضمن معاملة البذور الغير المعقمة سطحياً. وتتفق هذه النتائج مع ما وجدته الحمداني وصالح (1984) بأن الفطر *A. alternata* يصيب نبات الباقلاء ويسبب مرض تبقع الأوراق كما سجلت العديد من أنواع جنس *Alternaria* كمسببات مرضية للعديد من المحاصيل كمرض اللفحة المبكرة للعائلة القرعية *Curcubitaceae* والباذنجانية *Solanaceae* (Neeraj and Verma , 2010).

كما تتفق هذه النتائج مع ما وجدته جبر (2004) بأن الفطريات *P. tenuissima*, *A. alternata*, *notatum* من الفطريات المرافقة للحبوب.

أما بالنسبة للفطر *F. solani* بلغت النسبة المئوية المتواجدة في معاملة بذور الباقلاء الغير المعقمة 13.98% في حين أختفى في معاملة البذور المعقمة, أما الفطر *F. oxysporum* تواجد بنسبة تردد 5.66% في معاملة البذور غير المعقمة سطحياً ولم يسجل له أي وجود في معاملة البذور المعقمة. تتفق هذه النتائج مع (Roopa and Wadje , 2002) اللذان عزلوا الفطر *Fusarium spp* من بذور الذرة الصفراء. إن أنواع الفطر *Fusarium spp* من الفطريات التي تنتج السموم الفطرية , كما يعد الفطر *Fusarium spp* من الفطريات المهمة اقتصادياً لكونه

من المسببات الممرضة للنبات ومنها مرض تعفن الجذور وموت البادرات ومهاجمة البذور مسببة تعفنها وعدم قدرتها على الإنبات (Martin, 1993).

في حين بلغت النسبة المئوية لتردد الفطر *P. notatum* 9.00% في معاملة البذور غير المعقمة سطحياً وقد أختفى في معاملة البذور المعقمة سطحياً، أما الفطر *Rhizopus stolonifer* فقد بلغت نسب ترده في معاملة البذور المعقمة والغير معقمة 18.01, 9.77% على التوالي. يعتبر الفطر *Rhizopus stolonifer* من الفطريات المتواجدة في الترب المزروعة والغير مزروعة والتي تسبب الأمراض لمختلف المحاصيل الزراعية مثل الرز والبقوليات والطماطا وغيرها (حسون, 2005; Agrios, 2005).

أما بالنسبة للفطريات المعزولة من جذور نبات الباقلاء فقد وجدت بنسب مختلفة كما موضح في الجدول (3) حيث عزلت الفطريات *A. niger*, *A. ochraceus*, *A. Flavus*, *A. alternata*, *Trichothecium roseum*, *Geotricum candidum*.

كانت أعلى نسبة تردد للفطر *A. niger* بنسبة مئوية 27.6 و 39.56% في معاملة جذور الباقلاء المعقمة وغير المعقمة سطحياً على التوالي. كما أشارت النتائج إلى إن نسب تردد الفطريات *A. ochraceus*, والفطر *A. flavus* 14.48 و 16.98 و 18.62 و 20.64% في معاملة الجذور المعقمة و غير المعقمة سطحياً وللطريين على التوالي. وتتفق هذه النتائج مع ما توصل إليه الموسوي (1998) والحلو (1999) في دراسات سابقة حيث عزل عدد من الأنواع الفطرية المرافقة لجذور بعض النباتات ومنها الباقلاء.

أما بالنسبة للفطر *A. alternata* فقد جاء بنسبة تردد 25.39 و 19.57% في معاملة الجذور المعقمة والغير المعقمة سطحياً على التوالي. وتتفق هذه النتائج مع ما توصل إليه حسن (

2011) عند إجراء دراسة لعزل *A. alternata* حيث عزل 14 نوع من أوراق وثمار وجذور عدد من النباتات.

بالنسبة للفطر *Trichothecium roseum* بلغت نسبة تفرده 9.74% في معاملة الجذور غير المعقمة سطحياً ، وأختفى في معاملة الجذور المعقمة سطحياً ، ويأتي تواجد هذا الفطر مع ما توصل إليه (Elwakil 2009) حيث عزل هذا الفطر من نبات الباقلاء .

كما تواجد بأقل نسبة تردد الفطر *Geotrichum candidum* بنسبة تردد 8.27% في معاملة الجذور غير معقمة ولم يسجل له تواجد في معاملة الجذور المعقمة.

جدول (2) النسب المئوية لتردد الفطريات في بذور نبات الباقلاء

نسب تردد الفطريات (%) على بذور الباقلاء		الفطريات المعزولة
بذور غير معقمة سطحياً	بذور معقمة سطحياً	
13.59	32.61	<i>Aspergillus niger</i>
12.08	18.05	<i>Aspergillus ochraceus</i>
15.38	15.19	<i>Aspergillus flavus</i>
13.58	23.66	<i>Alternaria alternata</i>
9.00	0	<i>Penicillium notatum</i>
13.98	0	<i>Fusarium solani</i>
5.66	0	<i>Fusarium oxysporum</i>
18.01	9.77	<i>Rhizopus stolonifer</i>

- تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD للبذور 4.92 عند مستوى احتمال 5%.

جدول (3) النسب المئوية لتردد الفطريات على جذور نبات الباقلاء

نسب تردد الفطريات (%) على جذور الباقلاء		الفطريات المعزولة
جذور غير معقمة سطحياً	جذور معقمة سطحياً	
27.60	39.56	<i>Aspergillus niger</i>
16.98	14.48	<i>A. ochraceous</i>
20.64	18.62	<i>A. flavus</i>
19.57	25.39	<i>A. alternata</i>
9.74	0	<i>Trichothecium roseum</i>
8.27	0	<i>Geotrichium candidum</i>

- تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD للبذور 3.33 عند مستوى احتمال 5%.

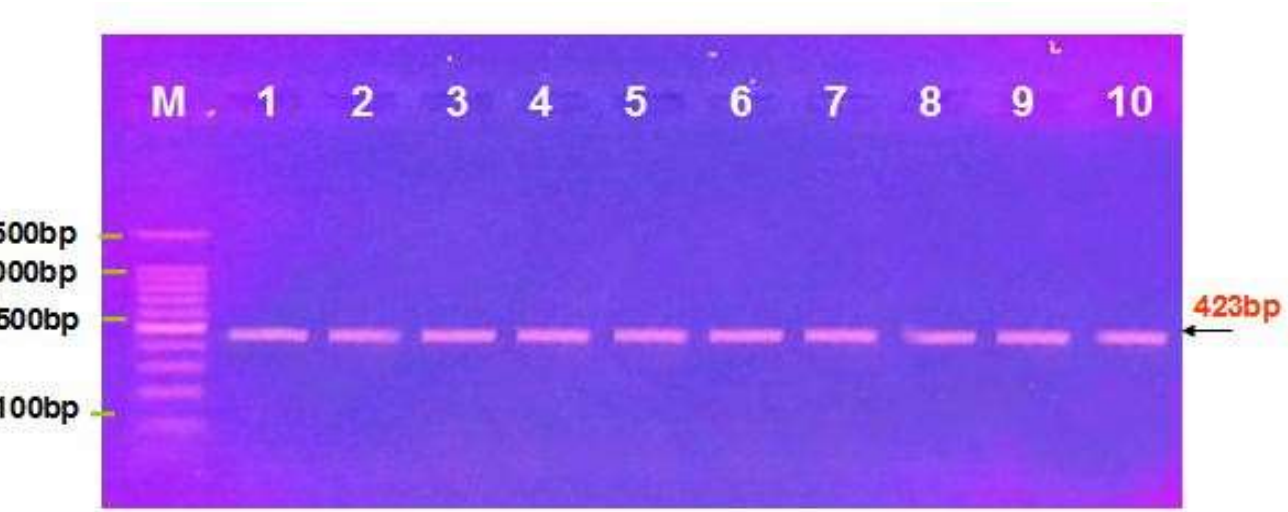
4-4 - التشخيص باستخدام تفاعل السلسلة التبلر PCR.

تم تشخيص الفطريات المعزولة من جذور ونبات الباقلاء بواسطة الطرق الروتينية وبالاعتماد على المفاتيح التصنيفية، طبقاً للمظهر الخارجي للمستعمرة وايضاً الصفات المجهرية .

تم إختيار نوعين من الفطريات لأجراء التجارب عليها *A. alternata* و *A. ochraceus* شخست جزئياً بواسطة تقنية PCR للتأكد من صحة تشخيص الفطريات قيد الدراسة.

إذتم استخدام البادئات (18S rRNA gene ITS1 region) للفطر *A. alternata* و (18S rRNA gene ITS1 region) للفطر *A. ochraceus* المصمم بواسطة برنامج التصميم primers3plus بعد أن تم الحصول على التسلسل الجيني لكل بادئ من بنك الجينات Gen bank في الموقع WWW.ncbi.nlm.nih.gov وتم الإشارة إلى خطوات التصميم في الملاحق (1) و(2) وعن طريق برنامج Optimase protocol writer تم التأكد من الدورات الحرارية لكل بادئ . حزم الحامض النووي المضاعف للفطر *A. ochraceus* مع البادئ (-ITS-1) ومسافة الترحيل الكهربائي الموضحة في الشكل (6) وقد بلغت (423bp) . أما مسافة الترحيل الكهربائي للحامض النووي للفطر *A.alternata* مع البادئ (ITS-1) بلغ (270bp) كما في الشكل (7). يمكن استخدام التشخيص الجزيئي بواسطة تقنية PCR لدعم وتأكيد

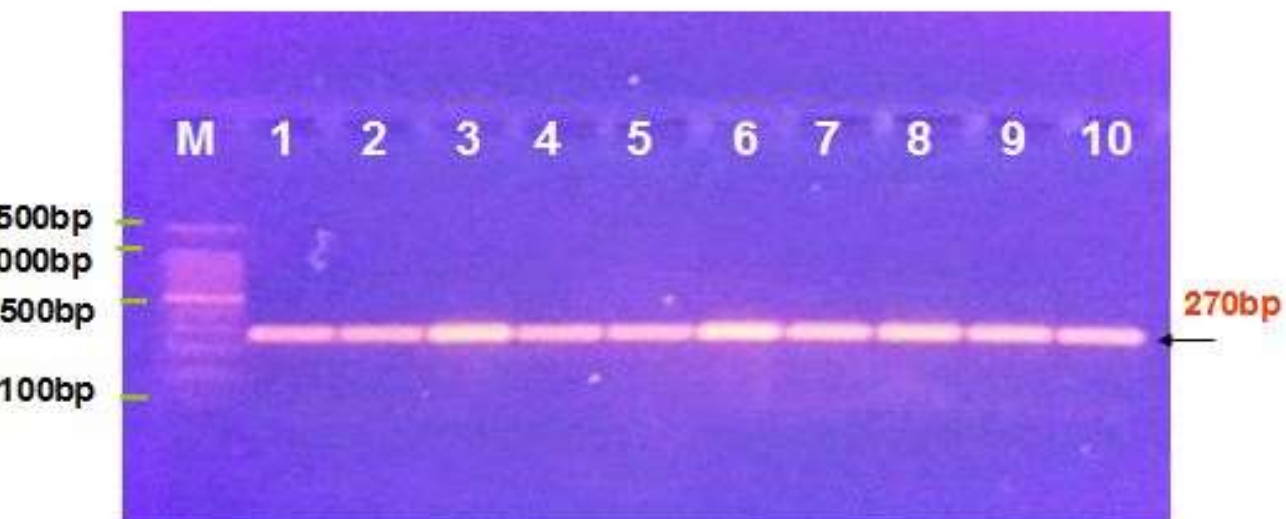
التشخيص المعتمد على الصفات المظهرية , لأنها من الطرائق ذات الحساسية العالية المعتمدة على الحامض النووي DNA. أكد Arif *et al.*, (2012) على إمكانية استخدام التشخيص الجزيئي بواسطة تقنية PCR لدعم وتأكيد التشخيص المعتمد على الصفات المظهرية , لأنها من طرائق التشخيص المعتمدة على الحامض النووي DNA.



الشكل (6): نواتج الترحيل الكهربائي على هلام الأكاروز (1%) وفولتية (70) فولت ولمدة ساعة للحامض النووي المضاعف للفطر *A. ochraceus* مع البادئ ITS-1 بأستعمال تقنية PCR

M: DNA Ladder marker (100-1500)

حيث: *A. ochraceus* (1-10)



الشكل (7): نواتج الترحيل الكهربائي على هلام الأكاروز (1%) وفولتية (70) فولت ولمدة ساعة للحامض النووي المضاعف للفطر *A. alternata* مع البادئ ITS-1 بأستعمال تقنية PCR

حيث ان: *A. alternata* (1-10) M: DNA Ladder marker (100-1500)

4- 5- إختبار القدرة الأمراضية للفطرين *A. ochraceus* و *A. alternata* على بذور الباقلاء

سبب الفطران المختبران خفضاً معنوياً في نسبة إنبات بذور الباقلاء , إذ يوضح الجدول (4) نسب الإنبات البالغتين 53.34% في معاملة الفطر *A. ochraceus* و 43.34% في معاملة الفطر *A. alternata* في حين كانت النسبة المؤية لشدة الاصابة أو النسبة المؤية للبذورالميتة 46.66% للفطر *A. ochraceus* في حين بلغت 56.66% للفطر *A. alternata*. تتفق هذه النتائج مع ماتوصل اليه (Saleem et al., 2012). بان الفطر *A. alternata* له مستويات عالية في خفض نسب أنبات العديد من النباتات ومها الباقلاء. كما وتتفق هذه النتائج مع ما وجدته سعد

واخرون (2013) بان الأنواع العائدة للفطر *A. Alternata* و *A. raphani* و *A.* في أبحاث بذور السمسم. وفي دراسة قام بها *A. citeri* و *genussimae* خفض معنوي في نسب إنبات بذور السمسم. وفي دراسة قام بها Abdul allah ,et al(2011) حيث عزل وشخص مجموعة كبيرة من الفطريات المرافقة لأوراق أبقلاء كان من ضمنها فطري *Aspergillus* و *Alternaria* والتي تسبب العديد من الأمراض. يعزى سبب الأختلاف في القدرة الأمراضية بين الفطريات إلى التباين في شدة إصابتها على نفس العائل النباتي , وهو دليل واضح على وجود عوامل تتحكم في هذه القدرات , وتكون مرتبطة بالتركيب الوراثية لهذه الفطريات وهناك جوانب فسيولوجية تكمن في التأثيرات الكيموإحيائية للممرض والتي تكون ذات أهمية أساسية في إكتشاف القدرة الأمراضية اثناء التفاعل بين المسبب المرضي والعائل النباتي ,مثل الميكانيكة التي تمتلكها المسببات المرضية المضادة لميكانيكة العائل الدفاعية (آل فخرالدين , 2012) . وهناك ثلاثة أنشطة أيضا للكائنات الدقيقة ذات الأهمية في أحداث القدرة الأمراضية , وهي أفرز الأنزيمات المحللة والسموم ومنظمات النمو, فقد تتباين القدرة الأمراضية للمسببات المرضية حسب الية عمل هذه النواتج الأيضية , أما بصورة مجتمعة أو بصورة منفردة. (دكسون, 1993 ; 1997 , Neergaard). هذه النتائج تتفق مع ما ذكره شريف (2012) بان أنواع الفطر *Alternaria spp* تمتلك قدرات أمراضية على أنواع مختلفة من النباتات ويمكن أن تصيب أجزاء مختلفة من الساق والأوراق والجذور وكذلك البذور مسببة أمراض تساقط البادرات.

جدول 4 القدرة الأمراضية للفطرين المختبرين على بذور الباقلاء

القدرة الأمراضية (%)		نوع الفطر
النسبة المئوية للبذور الميتة	النسبة المئوية لإنبات البذور	
46.66	53.34	<i>A. ochraceus</i>
56.66	43.34	<i>A. alternata</i>
20	80	Control

- تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين الفطريات 1.88 عند مستوى احتمال 5%.

4-6- تأثير ألقويدات النباتية وسماد اليوريا في أنمو الشعاعي للفطريات المختبرة

بينت نتائج تأثير القلويدات النباتية لثمار وبذور نباتي الحنظل وأوراق نبات الكاريس وسماد اليوريا على الفطريات المعزولة من بذور وجذور نبات الباقلاء . إن هذه القلويدات النباتية المستخلصة من نبات الحنظل والكاريس أثرت تأثيراً مثبطاً معنوياً في نمو الفطر *A. alternata* و *A. ochraceus* بالمقارنة مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى احتمال 5% . إذ يوضح الجدول (5و6) التنشيط الحاصل في معدلات أقطار المستعمرات الفطرية مع إزدياد تركيز القلويد المستخلص على العكس من النسب المؤية للتنشيط التي كانت تزداد بزيادة القلويد , كما أظهرت النتائج تفوق قلويد الحنظل على قلويد الكاريس وسماد اليوريا في تنشيط النمو الشعاعي للفطرين المختبرين , حيث بلغت معدلات أقطار المستعمرات الفطرية عند التركيز 15ملغم/ مل 8.34ملم و 19.18ملم وبنسب تنشيط 90.73 و 89.98% للفطرين *A. ochraceus* و *A.alternata* على التوالي في معاملة قلويد الحنظل . في حين بلغت أقطار المستعمرات الفطرية 13.86ملم 10.56 ملم وبنسب تنشيط 84.46 و 88.26% للفطرين *A.ochraceus* و *A.alternata* على التوالي في معاملة قلويد الكاريس عند نفس التركيز , أما عند التركيز 5 و 10ملغم / مل فقد بلغت أقطار مستعمرات *A. ochraceus* 21.89 و 11.67ملم وبنسب تنشيط

75.67 و 87.05% في معاملات قلويد الحنظل، و 26.16 و 20.76 ملم وبنسب تثبيط 70.93 و 76.93% في معاملات قلويد الكاريس عند التراكيز المذكورة وعلى التوالي، أما بالنسبة للفطر *A. alternata* فقد بلغت أقطار المستعمرات 17.22 و 12.13 ملم وبنسب تثبيط 80.86 و 86.52% في معاملات قلويد الحنظل، و 20.45 و 15.23 ملم وبنسب تثبيط 73.27 و 83.07% في معاملات قلويد الكاريس على التوالي. أما بالنسبة لمعاملات سماد اليوريا فقد تثبتت نمو الفطريات المختبرة وخصوصاً عند التركيز 15 ملغم / 10 مل حيث بلغت أقطار المستعمرات 30.84 ملم وبنسب تثبيط 66.17% بالنسبة للفطر *A. ochraceus* و 27.19 ملم وبنسب تثبيط 69.73% بالنسبة للفطر *A. alternata* على التوالي، وفي معاملة سماد اليوريا عند التركيزين 10 ملغم/10 مل فقد بلغت أقطار المستعمرات 65.85 و 43.54 ملم وبنسب تثبيط 26.83 و 51.62% بالنسبة للفطر *A. ochraceus* و 58.56 ملم و 36.89 ملم وبنسب تثبيط 34.93 و 59.01% بالنسبة للفطر *A. alternata* على التوالي، بالقياس مع معاملة المقارنة والتي بلغت 90 ملم، أما بالنسبة لمعاملة مبيد التوبسين حيث بلغت أقطار المستعمرات عند التركيز 15 ملغم/10 مل 15.32 ملم، 10.92 ملم وبنسبة تثبيط 89.97% و 88.42% بالنسبة للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* على التوالي، أما عند التركيزين 5 و 10 ملغم/10 مل فقد بلغت أقطار المستعمرات 20.66 ملم، 16.48 ملم وبنسب تثبيط بلغت 77.04 و 85.86% للتركيزين على التوالي بالنسبة للفطر *A. ochraceus*، في حين بلغت أقطار المستعمرات 32.88 ملم، 16.09 ملم وبنسب تثبيط بلغت 77.46 و 86.21% بالنسبة للفطر *A. alternata*. يعود السبب في ذلك إلى تأثير المواد الفعالة النباتية في الخلية الفطرية وتداخلها مع التراكيب الخلوية والعمليات الأيضية (Mishra and vinit, 2012). حيث تؤدي إلى حدوث تغيرات في التراكيب الدقيقة للخلية

الفطرية والخيط الفطري , وهذه التغيرات ترتبط بفقدان قوة الجدار الخلوي المسؤول عن قوة وتكامل شكل الخلية (Gardomin et al ., 2009) , لان الجدار الخلوي يعد أحد المواقع الهدف لعمل المواد الفعالة وتسبب التغيرات من التداخل المباشر ما بين المواد الفعالة ومكونات الجدار أو من عمليات بناء الجدار (Otang et al., 2012). تتفق هذه النتائج مع ما وجدته السعيدي (2012) بان القلويد Trigonelline المعزول من بذور نبات الحلبة (*Trigonella foenum L.*) قد خفض من معدلات النمو الشعاعي للفطريات *F. solani* و *A. niger* و *A. alternata* المرافقة لبذور الباقلاء والسبانغ وبنسب تثبيط 88.8 و 89.6 و 89.63 % على التوالي عند التركيز 15ملغم /مل. كما اشار (Burapedjo and Bunchoa 1995) إن نبات *Conocarpus erectus* يمتلك العديد من المواد الفعالة ومنها القلويدات التي تؤثر على تخليق الجدار الخلوي للفطريات . تتفق مع ما توصل اليه خضير (2010) إن المستخلص الخام لبذور الحنظل يمتلك فعالية كبيرة في تثبيط نمو الفطر *A. alternata* ويأتي التأثير المثبط لثمار الحنظل المستخلصة إلى وجود عدد من المواد الفعالة مثل القلويدات والكلايكوسيدات والرسين resin التي تثبط فعالية الأنزيمات في الغشاء البلازمي ومنها *A. flavus* و *A. niger* (Aqil and Ahmed , 2003).

تتفق هذه النتائج مع (Arunasri et al ., 2011) الذي وجد بأن مبيد التوبسين عالج مرض العفن الطوقي وخفض معدل النمو الشعاعي للفطريات *Trichoderma spp.* و *Sclerotium rolfsii* من النبات الزهري *Crossandra spp.* وايضاً عمل المبيد الفطري توبسين على معالجة الأمراض الناتجة عن الفطر *Sclerotia homoeocarpa* (Kock & Gran 2009).

يعود سبب تثبيط المبيد للنمو الشعاعي للفطريات إلى تأثيره على عمل الأنزيمات الحيويه للخلية والتداخل مع عملية إنقسام الأحماض النووية (شعبان وملاح , 1993).

كما وتتفق مع ما وجدته البلداوي واخرون (2009) بأن مركب اليوريا بتركيز 4 و 5% سببت تثبيطاً لنمو الفطر *A. ochraceus* على الوسط PDA .

كما أشار الساعدي (2004) إلى فعالية اليوريا في تثبيط نمو الفطريات في الأعلاف والبلوكات العلفية والذرة الصفراء . وقد يعزى سبب ذلك إلى التأثير السام لليوريا أو نواتج تحللها السامة مثل الأمونيا والتي تكون سامة للفطريات (Huwing et al., 2009).

جدول (5) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على النمو الشعاعي للفطر *A. ochraceus*

بعد 7 أيام من النمو في درجة حرارة 25±2

مبيد التوسين		سماد اليوريا		قلويد الكاريس		قلويد الحنظل		التركيز ملغم/ مل للقلويد و ملغم/10 مل للمبيد و السماد
التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	
77.04	20.66	26.83	65.85	70.93	26.16	75.67	21.89	5
.8658	16.48	51.62	43.54	76.93	20.76	87.05	11.67	10
.9798	15.32	66.17	30.84	84.46	13.86	90.73	8.34	15
-	90.00	-	90.00	-	90.00	-	90.00	Control

. تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 0.20 عند مستوى احتمال 5%

. قيمة LSD بين التراكيز 0.22 عند مستوى احتمال 5%

. قيمة LSD للتداخل 0.28 عند مستوى احتمال 5%

جدول (6) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في النمو الشعاعي للفطر *A. alternata* بعد

7 أيام من النمو في درجة حرارة 25±2

مبيد التوبسين		سماد اليوريا		قلويد الكارس		قلويد الحنظل		التركيز ملغم/ مل للقلويد
التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	وملغم/10مل مبيد والسماد
.4677	32.88	34.93	58.56	.2737	20.45	80.86	17.22	5
.2168	16.09	59.01	36.89	83.07	15.23	86.52	12.13	10
88.42	10.92	69.73	27.19	88.26	10.56	89.98	9.18	15
90.00	-	90.00	-	90.00	-	90.00	-	Control

. تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 0.20 عند مستوى احتمال 5%

. قيمة LSD بين التراكيز 0.15 عند مستوى احتمال 5%

. قيمة LSD للتداخل 0.34 عند مستوى احتمال 5%

4-7- تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على الوزن الجاف للفطريات

المختبرة:

أكدت النتائج تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في الوزن الجاف للفطريات المختبرة من خلال خفض معدلات الأوزان الجافة للفطرين *A.alternata* و *A. ochraceus* بصورة معنوية بالقياس مع معاملة السيطرة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى احتمال 5%. كما في الجدول (7) و(8) . إذ بلغت معدلات الأوزان الجافة للفطر *A.ochraceus* في معاملة قلويد الحنظل 0.21 و 0.16 و 0.09 و 0.15 و 0.13 و 0.11 غم بالنسبة للفطر *A.alternata* عند التراكيز 5 و 10 و 15 ملغم/ مل على التوالي ، أما في معاملة قلويد الكاريس فقد بلغت معدلات الأوزان الجافة للفطر *A. ochraceus* 0.15 و 0.14 و 0.11 غم ، بينما بلغ معدل الاوزان الجافة 0.17 و 0.15 و 0.12 غم للفطر *A.alternata* لنفس المعاملة والتراكيز على التوالي.

أن التأثيرات الفسيولوجية للمركبات الفعالة التي تمتلكها المستخلصات النباتية لها تأثيرات مثبطة لنمو الفطريات ذلك قد يكون ناجم عن التدخل في أحد الوظائف الحيوية التي تستهدفها وتعمل

على أبطال مفعولها فقد تقوم المستخلصات النباتية بتثبيط بناء البروتينات الأساسية والأحماض النووية DNA,RNA وهذا يتفق مع ما ذكره شاتو (2003).

كما أشارت دراسة قام بها (Thobunluepop *et al.*, 2007) وأسماعيل (2010) إلى أن بعض المركبات النباتية الفعالة تعمل على زيادة فعالية بعض الانزيمات (Malik , Fumarase , Succinic dehydrogenase's , dehydrogenase) مما يؤدي إلى زيادة التسمم وبالتالي خفض معدل النمو للفطر أو تحطيم الجدار الخلوي حيث تؤثر المستخلصات النباتية في أيض مركب الايركوستيروول (Ergosterole) وهو نوع من الدهون الكحولية والذي يعتبر جزءاً أساسياً من مكونات الجدارالخلوي للفطريات وذلك من خلال تأثيرها على فعالية الأنزيم (3-hydroxyl-3-methylglutase) المسؤول عن بناء الحامض (mevalonic acid) الذي يمهد لبناء الايركوستيروول وبالتالي تمنع تكون المركب مما يؤدي إلى تثبيط عمل القنوات والنواقل الأيونية وتهشم غشاء الخلية الفطرية وخروج المحتويات الداخل خلوية وموتها (EL-Mehalawy , 2006). هذا و يتفق مع رأي (Neeta and Abhishek (2006) الذي أرجع التغيرات المرفولوجية الحادثة على مستوى الجدار الخلوي عند معالجة *Pythium ultimum* بكل من زيت الافندر والزعتر Thyme oil و Lavender oil إلى مدى تداخل المركبات الزيتية مع التفاعلات الانزيمية المسؤولة عن التخليق الجداري مما ينعكس على فعالية النمو والتشكل المورفولوجي .

تتفق هذه النتائج مع ما توصل إليه عباس وآخرون (2007) الذي وجد بأن المستخلص الأيثانولي لنبات الحناء قد خفض معدلات الوزن للفطريات *A. niger* و *A. alternata* و *T. hamatum* المعزولة من أنسجة مختلفة من نبات النخيل. كما وتتفق مع Abdel-Hannan

(2005) الذي وجد بان المستخلصات المائية لنباتات الحناء والنيمم والذاتورة قد خفضت من

معدلات الكتلة الحيوية للفطر *A. alternata*.

سببت معاملة سماد اليوريا كذلك خفضاً معنوياً للأوزان الجافة للفطريات المختبرة عند مستوى احتمال 5% بالمقارنة مع معاملة السيطرة ومعاملة المبيد الفطري كما هو موضح في الجدول (7 و8). أن الأوزان الجافة للفطر *A. ochraceus* و *A. alternata* عند معاملة سماد اليوريا 0.35 و 0.34 و 0.29 و 0.36, 0.30, 0.25 غم عند التراكيز 5 و 10 و 15 ملغم / 10 مل وللفطرين على التوالي .

إن لليوريا تأثير شديد في تثبيط الفطريات إذا ما أستعملت بتركيز 3, 5% (Stina and Johan 1995). حيث وجد من خلال تحليل النتائج احصائياً لنتائج تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا بأن التراكيز العالية أثرت بصورة معنوية في خفض معدلات الاوزان الجافة وذلك بالقياس مع معاملة السيطرة حيث كانت الأوزان الجافة 0.83 غم , 0.86 غم لكلا الفطرين على التوالي , أما في معاملة مبيد التوبسين حيث بلغت معدلات الوزن الجاف للفطر *A. ochraceus* 0.22 و 0.13 و 0.07 غم ولفطر *A. alternata* كانت 0.19 و 0.12 و 0.09 غم عند التراكيز 5 و 10 و 15 غم / 10 مل وللفطرين على التوالي . تتفق هذه النتائج مع ماتوصل اليه الطائي (2010) حيث بين تفوق مبيد التوبسين في خفض الوزن الجاف للفطر *F. oxysporum* المعزول من بعض النباتات.

يعزى سبب هذا الانخفاض في الكتلة الحيوية إلى المحتوى العالي من السوائل في الغزل الفطري الناتج من زيادة المساحة للخيوط الفطرية وهذا يعني التداخل بين جزيئات المبيد وخلايا الفطر مما يسرع في عملية سحب المركبات إلى داخل الغزل الفطري وزيادة حجمه وبالتالي يؤدي

الى أنخفاض الوزن (April et al ., 2000 ; Johnson et al., 2004 ; Berunet et al ., 2002)

جدول (7) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على الوزن الجاف للفطر *A. ochraceus*

بعد 7 أيام في درجة حرارة 25±2

معدل الوزن الجاف للغزل الفطري (غم)				التركيز ملغم/ مل للقلويد وملغم/10 مل للمبيد والسماد
مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
20.2	0.35	0.15	0.21	5
0.13	0.34	0.14	0.16	10
070.	029	10.1	90.0	15
0.83	0.83	0.83	0.83	Control

. تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات

. قيمة LSD بين المعاملات 0.06 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD بين التراكيز 0.06 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD للتداخل 0.07 عند مستوى احتمال 5%.

جدول (8) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على الوزن الجاف للفطر A.

alternata بعد 7 أيام في درجة حرارة 25±2

معدل الوزن الجاف للغزل الفطري (غم)				التركيز ملغم/ مل للقلويد وملغم/10 مل للمبيد والسماد
مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
190.	0.36	0.17	0.15	5
20.1	0.30	0.15	30.1	10
090.	0.25	0.12	110.	15

0.86	0.86	0.86	0.86	Control
------	------	------	------	---------

. تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 0.012 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD بين التراكيز 0.009 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD للتداخل 0.022 عند مستوى احتمال 5%.

4-8- تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات أبواغ الفطريات المختبرة.

أظهرت نتائج تأثير القلويدات لنباتي الكاريس والحنظل وسماد اليوريا في إنبات أبواغ الفطرين المختبرين , إن هذه المعاملات قد خفضت من نسب إنبات أبواغ الفطريات بصورة معنوية بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى احتمال 5%. كما هو موضح في الجدول

(109).

إذ بلغت نسب إنبات الأبواغ عند التركيز 15ملغم/مل 10.15 و 12.16% في معاملات قلويد الحنظل و 14.75 و 15.78% في معاملات قلويد الكاريس للفطرين *A. ochraceus* و *A. alternata* على التوالي .

تتوافق هذه النتائج مع ما توصل إليه (2007) Singh *et al* . بأن القلويد Allosecurinine قد ثبت تماماً إنبات أبواغ عدد من الفطريات الممرضة وبتراكيز واطئة جداً. وكذلك تتماشى مع ما توصل إليه (2008) Kraikruan *et al* . الذي وجد إن مركب Capsaicin قدرة تثبيطية عالية لإنبات أبواغ الفطر *F. oxysporum* و *Colletotricum capsici* الممرضة لنبات الفلفل.

تتفق أيضاً مع سعدون (2008) عندما درس تأثير ثلاثة أنواع من التوابل وهي الفلفل الحار واليانسون والحبة الحلوة في نمو وإنبات أبواغ *A.niger*.

ايضاً تتوافق مع ما وجدته (2007) Essien بأن الزيت الطيار المستخلص من نبات الطرنج له فعالية عالية في خفض إنبات أبواغ 190 نوع من الفطريات منها *Alternaria sp* , *Aspergillus sp* المرافقة لبذور الفول السوداني , ومشابهة لما توصل اليه Mohammedi and Atik (2013) بان المستخلصات الميثانولية للعديد من النباتات ومنها لنبات *Daphne gnidium* قد تثبطت أنبات أبواغ الفطر *A. flavus* وبنسب إنبات تراوحت 81.53 - 100%.

كما وجد إن التركيزين 5 و 10ملغم/مل للمستخلصات القلويدية لكلا النباتين قد أعطت نتائج معنوية تجاه الفطرين. إذ بلغت نسب إنبات أبواغ الفطر *A. ochraceus* عند التراكيز المذكورة 23.87 و 16.12% في معاملات قلويد الحنظل على التوالي و 26.99 و 22.09% في معاملات قلويد الكاريس على التوالي, في حين أن نسب إنبات أبواغ الفطر *A. alternata* بلغت 29.25

و20.58% على التوالي في معاملات قلويد الحنظل و 30.98 و23.73% على التوالي في معاملات قلويد الكاريس الجدول (10 و11). كما أشار عمران و المعموري (2008) بدراستهما لتأثير وكفاءة مسحوق نبات القرنفل (*Syzygium aromaticum*) في التأثير على الكتلة الحيوية للفطر *A. alternata* و *f. oxysporum* المعزولين من بذور الرقي.

أما بالنسبة لمعاملة الفطرين بسماد اليوريا فكانت نسب إنبات الأبواغ تتخفص بزيادة التراكيز حيث أعطت التراكيز 5 و10 و15 ملغم /10مل بالنسبة للفطر *A.ochraceus* 37.66 و 34.35 و27.71% على التوالي, أما بالنسبة للفطر *A.alternata* فبلغت نسب إنبات الأبواغ 39.58 و 35.77 و28.87% بالمقارنة مع معاملة السيطرة والتي بلغت نسبة إنبات الأبواغ للفطرين فيهما *A.ochraceus* و *A.alternata* 83.3 و 72.64% للفطرين على التوالي كما أشار الساعدي (2004) ألى فعالية اليوريا في تثبيط نمو الفطريات المرافقة للاعلاف وبلوكات الذره الصفراء.

أما بالنسبة لمعاملة مبيد التوبسين وعند التراكيز 5 و10 و15ملغم/10مل حيث أن نسبة إنبات الأبواغ *A.alternata* و *A.ochraceus* بلغت 18.34 و11.7 و7.53% و 20.65 و13.73 و9.57% للفطرين على التوالي. وتتفق هذه النتائج مع (2003) Dluzniewsku الذي توصل إلى أن معاملة بعض الفطريات الممرضة للنباتات بمبيد التوبسين وبتركيز 100ppm قد خفص نسب إنبات أبواغها.

جدول (9) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على إنبات الأبواغ للفطر *A. ochraceus*

بعد 3-4 ساعات من النمو في درجة حرارة 25م±2

نسب إنبات الأبواغ (%)				التركيز ملغم/ مل للقلويد و ملغم/10مل للمبيد والسماد
مبيد التويسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
18.34	.6637	26.99	23.87	5

11.7	.3534	22.09	16.12	10
7.53	.7127	14.75	10.15	15
83.3	83.3	83.3	83.3	Control

. تتمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 1.49 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD بين التراكيز 1.13 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD للتداخل 2.59 عند مستوى احتمال 5%.

جدول (10) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على إنبات الأبواغ للفطر *A. alternata*

بعد 3-4 ساعات من النمو في درجة حرارة 25م±

نسب إنبات الأبواغ (%)				التركيز ملغم/مل للقلويد وملغم 10/مل للمبيد والسماد
مبيد التوسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
20.65	.5839	30.98	29.25	5
13.73	35.77	23.73	20.58	10
9.57	28.87	15.78	12.16	15
72.64	72.64	72.64	72.64	Control

. تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 1.56 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD بين التراكيز 1.23 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD للتداخل 2.75 عند مستوى احتمال 5% .

4-9- تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على طول الأنبوب الجرثومي

للفطريات المختبرة .

بينت النتائج في الجدول (11 و12). تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في طول الأنبوب الجرثومي للفطريات المختبرة المرافقة لبذور وجذور الباقلاء , إن قلويدي الحنظل و الكاريس وسماد اليوريا قد خفضت من طول الأنبوب الجرثومي للفطرين المختبرين *A. alternata* و *A. ochraceus* بصورة معنوية بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة مبيد التوبسين عند مستوى إحتمال 5%.

إذ بلغ طول الأنبوب الجرثومي بالنسبة للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* عند التركيز 15 ملغم/مل في معاملة قلويد الحنظل 8.79 و 10.96 مايكرون على التوالي, و 10.34 و 11.61 مايكرون في معاملة قلويد الكاريس ولفطرين على التوالي, كما وجد إن التركيزين 5 و 10 ملغم / مل للقلويدات النباتية قد أعطت نتائج معنوية مقارنة لنتائج المبيد الفطري , فقد بلغ طول الأنبوب الجرثومي بالنسبة لمعاملة قلويد الحنظل 15.53 و 11.84 مايكرون و 18.80 و 15.66 مايكرون ولفطرين أعلاه على التوالي , و 17.41 و 14.08 مايكرون و 21.23 و 14.43 مايكرون بالنسبة لتأثير قلويد الكاريس ولفطرين لنفس التراكيز على التوالي , في حين كانت نسبة الأطوال الجرثومية في معاملة المقارنة 57.15, 62.16 مايكرون ولفطرين على التوالي.

تتماشى هذه النتائج مع ما توصلت إليه الزيايدي (2011) والتي أكدت إن المستخلصات الكحولية لنباتي الكركم والجبث قد خفضت من طول الأنبوب الجرثومي لكل من الفطريات *A.*

C. lunata, *F. solani*, *alernata*. كما وتتفق مع ماتوصل اليه سرحان وسعدون (1999) بأن المستخلص لأوراق النعناع البري (Aorse-mint) تؤثر سلباً على إنبات الأبواغ وعلى طول الأنبوب الجرثومي للفطر الممرض *F. solani*. كذلك تتوافق هذه النتائج مع ما وجدته السوداني (2008) إن المستخلصات النباتية المائية والكحولية لنباتي الكركم (*Curcuma longa*) والباذنجان (*Solanum melongena*) قد خفضت من نسب أطوال الأنابيب الجرثومية للفطريات *A. alternata*, *F. oxysporum*, *p. notatum* بصورة معنوية .

أما بالنسبة لمعاملة سماد اليوريا فبلغ طول الأنبوب الجرثومي عند التراكيز 5 و10 و15 ملغم /10مل وللفطرين *A. alternata*, *A. ochraceus* 32.55 و 26.22 و 20.86 مايكرون و 30.68 و 25.55 و 18.42 مايكرون للفطرين على التوالي ولنفس التراكيز المذكورة اعلاه الجدول (11 و12)

تتفق النتائج مع (2007) Vever et al ., حيث وجد ان اليوريا تمتلك سمية عالية على العديد من الفطريات الممرضة منها *Alternaria spp.* عن طريق زيادة pH الوسط نتيجة لتحرير الامونيا مما يثبط نمو الفطر.

أما معاملة الفطرين بالمبيد الفطري توبسين حيث بلغت نسبة الأطوال الجرثومية عند التراكيز 5 و 10 و 15 ملغم/10مل 14.32 و 9.73 و 7.79 مايكرون و 15.91 و 9.57 و 5.23 مايكرون وللفطرين *A. alternata*, *A. ochraceus* على التوالي. تفوق مبيد التوبسين في خفض طول الانبوب الجرثومي للفطر *Seclerotia sp* ومعالجة الامراض الناجمة عنه (Kock & Gran 2009). في حين كانت نسبة الأطوال الجرثومية في معاملة المقارنة 62.16 و 57.15 مايكرون وللفطرين على التوالي.

جدول (11) تأثير الفلويدات النباتية وسماد اليوريا على طول الأنبوب الجرثومي للفطر A.

ochraceus بعد 43 ساعات من النمو في درجة حرارة 25±2

طول الأنبوب الجرثومي (مايكرون)				التركيز ملغم/ مل للقلويد
مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	وملغم/ 10مل للمبيد والسماد
32.41	.5532	17.41	15.53	5
739.	.2226	14.08	11.84	10
.797	20.86	10.34	8.79	15
57.15	57.15	57.15	57.15	Control

. النتائج تمثل معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 1.37 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD بين التراكيز 1.044 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD للتداخل 2.38 عند مستوى احتمال 5%.

A. جدول (12): تأثير الفلويديات النباتية وسماد اليوريا على طول الأنبوب الجرثومي للفطر

alternata بعد 43 ساعات من النمو في درجة حرارة 25م±2

طول الأنبوب الجرثومي (مايكرون)				التركيز ملغم/مل للقلويد وملغم/10 مل للمبيد والسماد
مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
15.91	.6830	21.23	18.80	5
9.57	.5525	14.43	15.66	10
5.23	.4218	11.61	10.96	15
62.16	62.16	62.16	62.16	Control

. تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD بين المعاملات 1.37 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD بين التراكيز 1.044 عند مستوى احتمال 5%.

. قيمة LSD للتداخل 2.38 عند مستوى احتمال 5%.

4-10- تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء على ورق

الترشيح.

أشارت النتائج في جدول (13) إلى تأثير قلويدي الحنظل والكارس وسماد اليوريا على نسبة الإنبات لبذور الباقلاء على أوراق الترشيح وبصورة معنوية عند مستوى إحتمال 5% . حيث وجد إن نسبة إنبات البذور تزداد بزيادة تركيز المستخلص القلويدي لكلا النباتين وسماد اليوريا, إذ سجلت أعلى نسبة إنبات في معاملة قلويد الحنظل بنسبة إنبات 100% عند تركيز 15ملغم/مل للقلويد وأقل نسبة إنبات كانت بمعاملة البذور بسماد اليوريا حيث بلغت نسبة الإنبات 76.66% أما في معاملة قلويد الكارس فقد أعطى نسبة إنبات 96.66% عند التركيز 15ملغم/مل . بالمقارنة مع معاملة المبيد عند تركيز 15ملغم /10مل حيث بلغت 100% ومعاملة المقارنة حيث بلغت نسبة الإنبات 63.37%. في حين كان تأثير التراكيذ 5 و 10ملغم/ مل متفاوت لكل من معاملي قلويد الحنظل والكارس إذ سجلت نسبة 73.33 و 86.66 و 66.66 و 83.33 % لكل من القلويدين وبالتركيذين على التوالي . اما بالنسبة لمعاملة سمد اليوريا عند التركيذين 5 و 10ملغم/10مل فقد أثرت تأثيرا معنويا في زيادة نسبة إنبات بذور الباقلاء حيث بلغت 63.33 و

70% على التوالي . في حين بلغت نسبة الإنبات لبذور الباقلاء والمعاملة بمبيد التوبسين وعند التركيزين 5 و10 ملغم/10مل 83.33 و 93.33 % على التوالي.

تتفق هذه النتائج مع العديد من الدراسات التي أشارت إلى أن المستخلصات النباتية تزيد من نسب إنبات البذور المعاملة بها إذ وجد (Tewari and Naylac,1991) إن مستخلصات الفلفل (*Capscicum annum*) والنومي حامض (*Citrus limon*) زاد من نسب إنبات بذور الرز. أكد اليوسف (1998) تأثير المستخلصات المائية والأسيتونية لبذور الطماطا والجت والبرسيم الأحمر والكرفس والماش في إنبات بذور الشعير المخزونة إذ وجد إن المستخلصات المائية والأسيتونية لنباتي الجت والبرسيم قد زادت من نسب إنبات بذور الشعير ويعزى سبب ذلك إلى زيادة تركيز المواد المضادة لنمو الفطريات ومن ثم إنبات عدد أكبر من البذور. وكذلك لقدرة هذه التراكيز في توفير الحماية الكافية للبذور من الفطريات المتواجدة التي قد تهاجم هذه البذور وتؤثر في نسب إنباتها بسبب ما تفرزه الفطريات من مواد محللة للأنسجة الداخلية للبذور أو تزيد من التأثير الفعال المثبط للفطريات المرافقة للبذور (سعيد,1986). إن للمركبات القلويدية تماس مباشر مع الجدار الخلوي للكائن المجهرى وما يحويه الغشاء من بروتينات ودهون أو قد يتداخل مع سلسلة التفاعلات الأيضية للكائن المجهرى والضرورية لنمو وإنبات الأبواغ (Nor-Azah et al.,2002).

كما ان لمادة اليوريا تأثير مثبط للفطر *A. niger* وبعض الفطريات الأخرى حيث تتكون اليوريا من ذرتين نتروجين مرتبطة بذرة كاربون بوجود الأوكسجين ذات التأثير السام على الأحياء الدقيقة. (Wiliam et al.,2006).

أن ازدياد نسبة أنبات البذور المعاملة بمبيد التوبسين والملوثة بالفطريات قد يعود سببه إلى تأثير المبيد الفعال ضد الفطريات المسببة للأمراض حيث يؤثر على عملية الانقسام والنمو وتنشيطه إنزيم (Acetolactose synthase) مع حدوث تغيرات على مستوى الجنين وحدوث إجهاد تأكسدي (العبيدي, 2009 ; Duman et al ., 2010).

جدول (13) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء مختبرياً

نسب إنبات البذور مختبرياً (%)				التركيز ملغم/ مل للقلويد و ملغم/10مل للمبيد والسماد
مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
83.33	63.33	66.66	73.33	5
93.33	70	83.33	86.66	10
100	76.66	96.66	100	15
63.33	63.33	63.33	63.33	Control

. تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين المعاملات 3.65 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين التراكيز 3.97 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 4.4 عند مستوى احتمال 5%.

4-11- تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا في إنبات بذور الباقلاء في التربة

المعقمة وغير المعقمة.

تم اختبار تأثير القلويدات النباتية لقلويدي الحنظل والكارس وسماذ اليوريا والمبيد الفطري في النشاط الحيوي لبذور الباقلاء في الترب المعقمة وغير المعقمة الجدول (14) . أظهرت نتائج التحليل الأحصائي إن هناك تأثيرات معنوية للمعاملات المختلفة في رفع نسب الإنبات لبذور الباقلاء قياساً بمعاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري . حيث وجد أن نسب الإنبات في التربة تزداد بزيادة تركيز المواد الفعالة التي تمتلك التأثير المثبط لنمو الفطريات الممرضة وبالتالي زيادة نسبة الإنبات لنبات الباقلاء , وهذا يتوافق مع العديد من الدراسات التي أكدت الدور المهم للمستخلصات النباتية وذلك لما تحويه من العديد من المواد الفعالة التي تعمل على تشجيع العمليات الفسيولوجية للبذور مثل كسر طور السكون (حسين, 1981).

حيث تراوحت نسب إنبات بذور الباقلاء لمعاملات قلويد الحنظل ما بين 96.66-100% في الترب المعقمة و 90-100% في الترب غير معقمة , أما بالنسبة لمعاملة قلويد الكارس فكانت 93-100% في الترب المعقمة و 83.33-100% في الترب غير معقمة. تتفق هذه النتائج مع العارضي (2010) الذي بين أن تغطيس بذور الباقلاء والماش واللوبيا بمستخلص الفلفل والذي يحتوي على قلويد الكابسين يؤدي الى زيادة نسبة إنبات البذور في الترب المعقمة وغير المعقمة. كما وتتفق مع السعيدي (2012) بأن قلويد Trigonelline المستخلص من بذور نبات الحلبة قد رفع من نسبة إنبات بذور الباقلاء في التربة.

تتفق هذه النتائج مع ما توصل اليه الباحث (Jian –xin et al ., 2007) الذي وجد إن القلويد المستخلص من نبات *Peganum multisedum* يزيد من نسبة إنبات البذور وحجم الجذر والساق والأوراق وكمية الكلوروفيل لبعض النباتات عند تغطيس بذوره بهذا القلويد .

Islam and faruq (2012) بأن معاملة بذور الباذنجان والطماطا والفلفل بمستخلص نبات النيم (Neem) أعطت نسب إنبات عالية بلغت 86.33 و 86.67 و 90.33 على التوالي واخرت سقوط البادرات. أما بالنسبة لمعاملات سماد اليوريا فكانت نسب إنبات بذور الباقلاء 76.66-86.66% في الترب المعقمة و 70.00 – 80.00% في الترب غير المعقمة ,وذلك بالمقارنة مع نسب إنبات بذور الباقلاء المعاملة بمبيد التوسين حيث بلغت 83.33-100% في التربة المعقمة و 80 – 96.99% في الترب غير المعقمة ,وبالقياس مع معاملة المقارنه التي تراوحت فيها نسب الإنبات ما بين 66.60-70% في الترب المعقمة وغير المعقمة.

تتفق هذه النتائج مع ما أكده العادل (2006) بان زيادة نسب الإنبات لبذور الباقلاء في معاملة مبيد التوسين يعود إلى التأثير الفعال لهذا المبيد على الفطريات المرافقة للحبوب والتي تسبب تعفنه . كما أشار Zhang *et al .* (2003) بان نسب إنبات بذور الحنطة يزداد عند معاملتها بالمواد Nitric oxide , sodium nitro pruside ويزيادة تراكيزهما حيث تزداد فعالية انزيم الأميليز الضروري لإنبات الجنين الذي يساعد في هضم النشأ المخزون داخل البذرة.

كما وجد Azarpour *et al .* (2011) زيادة نسبة الانبات والمكونات الحيوية لبذور الباقلاء المعاملة بسماد اليوريا وبتراكيز مختلفة.

أن زيادة نسب الانبات للبذور المعاملة بسماد اليوريا قد يكون سببه بان النتروجين في سماد اليوريا له دور في تنظيم عمل منظمات النمو لاسيما الساييتوكينات التي تحفز على زيادة أنقسام الخلايا المرستيمية للسيقان والمساحة الورقية للاوراق وبالتالي ينعكس ذلك على زيادة المجموع الخضري والجذري والذي يسهم في رفع كفاءة النبات في أمتصاص العناصر الغذائية والاستفادة منها

في العمليات الحيوية التي تجري داخل النبات مثل البناء الضوئي والتوازن الهرموني وكذلك مقاومة الاجهادات الخارجية (السعدي, 2009).

إن الإنبات في التربة بصورة عامه أكبر مما هو عليه في وسط الأطباق وربما يعود سبب ذلك إلى إحتواء التربة على بعض العناصر الغذائية والمركبات المحفزة للإنبات مثل نترات الكالسيوم ونترات البوتاسيوم (Salisbury & Ross , 1992).

جدول(14) تأثير القلويدات النباتية وسماد اليوريا على إنبات بذور الباقلاء في الترب المعقمة

وغير المعقمة

التربة غير المعقمة				التربة المعقمة				المعاملات
مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	مبيد التوبسين	سماد اليوريا	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	

80	70	83.33	90	83.33	76.66	93	96.66	5
86.66	73.33	93	100	90	83.33	100	100	10
96.66	80	100	100	100	86.66	100	100	15
66.66	66.66	66.66	66.66	70	70	70	70	Control

-تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

.قيمة LSD بين الترب 2.6 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين المستخلصات 2.88 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين التراكيز 1.3 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 4.54 عند مستوى احتمال 5%.

4 - 12- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الفعاليات الحيوية للفطرين

المختبرين

4-12-1- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في النمو الشعاعي للفطرين

المختبرين .

بينت النتائج وجود فروقا معنوية في معدلات أقطار المستعمرات للفطرين المختبرين بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى إحتمال 5% (الجدول (15)). إذ تفوقت بعض معاملات التداخل على بعض المعاملات المنفردة. كانت معاملة خليط قلويدي الحنظل والكاريس ذات تأثير قليل بالمقارنة مع المعاملات المنفردة, حيث بلغت أقطار المستعمرات للفطرين A. *ochraceus* و *alternata* 15.70 و 18.35 ملم وبنسب تثبيط 82.55 و 82.55 % على التوالي . قد يعزى سبب ذلك إلى تأثير هاتين المادتين الفعاليتين كليهما على بعضهما البعض أو تكوين مركب ذو فعالية تثبيطية منخفضة لنمو الأحياء المجهرية (الدوري, 2005). كما وتتفق مع (Mishra et al., 2009) الذي أكد بأن إستخدام خليط مستخلص أوراق ولحاء نبات *Cinnamomum zeylanicum* تثبط نمو الفطرين *Curuvularia lunata* , *A. solani* , *Aspergillus sp* و *Penicillium sp* أقل من المعاملة المفردة .

أما في معاملة خلط قلويد الحنظل مع سماد اليوريا فبلغت أقطار المستعمرات الفطرية 20.65 ملم وبنسب تثبيط 77.05 % بالنسبة للفطر *A.alternata*, أما معاملة خليط الكاريس مع اليوريا فبلغت أقطار المستعمرات 19.27 ملم وبنسب تثبيط بلغت 78.85 % لنفس الفطر وعلى

التوالي, في حين كانت أقطار المستعمرات الفطرية في معاملة خليط قلويد الحنظل مع سمد اليوربا و قلويد الكاريس مع سمد اليوربا 25.47 و 20.09ملم وبنسب تثبيط 71.75 و 77.67% للمعاملتين على التوالي للفطر *A.ochraceus*. تتفق هذه النتائج مع ما توصلت إليه العارضي (2011) بان معاملات الخلط المزدوج للمستخلصات الكحولية لثمار نبات الفلفل الحار وبذور البرسيم الأحمر (*Trifolium pretense* L.) مع المواد الكيميائية هايپوكلورات الصوديوم وبيكاربونات الصوديوم وسترات الصوديوم قد خفضت من معدلات أقطار المستعمرات لكل من الفطريات *A. tenuissima* , *R. stolonifor* , *F. oxysporum* , كانت أعلى نسبة تثبيط للمستعمرات الفطرية في معاملات خليط قلويد الحنظل مع مبيد التوبسين ومعاملة خليط قلويد الكاريس مع المبيد 8.10 و 8.88ملم وبنسب تثبيط 90.13 و 91 % للفطرين *A.alternaria* و *A.ochraceus* على التوالي, أما في معاملة خليط قلويد الكاريس مع مبيد التوبسين فبلغت أقطار المستعمرات 12.56 و 25.42ملم وبنسب تثبيط 86.66 و 80.74% وذلك للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* على التوالي . حيث أشار *Chiocchio et al.*,(2002) بان المبيدات الكيميائية تعمل على الإخلال في تكوين التراكيب البنائية للفطر فضلا عن الأضرار بخلاياه, أذ ان لبعض المواد الفعالة تأثير على الانبيبات الدقيقة وهو المكون الاساسي لجدار الفطريات ولها دور ضمن مراحل الانقسام الاختزالي الاعتيادي.

كما أظهرت معاملة خليط مبيد التوبسين وسمد اليوربا تأثيراً واضحاً في تثبيط أقطار المستعمرات الفطرية حيث وصلت إلى 10.55 و 7.57ملم وبنسب تثبيط 88.27 و 91.58% للفطرين *A. atlernata* و *A. ochraceus* على التوالي . كما تتفق هذه النتائج مع السعيدي (2013) بان

مزج مبيد التوبسين مع بعض المواد الكيميائية أعطى نتائج جيدة في تثبيط النمو الشعاعي للفطريات *A.alternata* و *A.niger*.

(2007) Vever et al., وجد بدراسته لتأثير اليوريا ونترات الامونيوم على مجموعة من الفطريات الممرضة ان اليوريا كانت أكثر سمية في التأثير على الفطر *Alternaria spp* حيث تعمل على تغيير pH الوسط مما يؤدي الى موت المسبب المرضي.

أما في المعاملات المنفردة لقلويدي الحنظل والكاريس فقد بلغت معدلات أقطار المستعمرات الفطرية 9.23 و 12.93 ملم وبنسب تثبيط 89.74 و 85.63 % بالنسبة لقلويد الحنظل للفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* و 11.03 و 13.33 ملم وبنسب تثبيط 87.74 و 85.18 % بالنسبة لقلويد الكاريس ولفطرين على التوالي , وبلغت أقطار المستعمرات الفطرية 27.26 و 29.76 ملم وبنسب تثبيط 69.71 و 66.93 % بالنسبة لمعاملة سماد اليوريا و للفطرين على التوالي , في حين بلغت أقطار المستعمرات 12.23 و 11.3 ملم وبنسب تثبيط 86.41 و 87.44 % بالنسبة لمعاملة مبيد التوبسين ولفطرين على التوالي , بينما بلغت نسبة التثبيط في معاملة المقارنة 90% ولفطرين على التوالي.

تعتبر المواد الفعالة التي يمتلكها نبات *Conocarpus erectus* كالكلايكوسيدات والقلويدات والفينولات والتانينات لها القدرة على تثبيط تخليق الجدار الخلوي للفطريات مما يؤدي إلى موت الكائن (Onadopo and Owonubi , 1993) .

كما وتتفق هذه النتائج مع ما وجدته (Aziz et al ., 2012) بأن المستخلص الميثانولي لبذور الحنظل قد تثبتت نمو العديد من الفطريات الممرضة .

كما وجد الركابي (2012) بان المستخلص المائي لثمار الحنظل عند التراكيز 10 , 20% قد

حققت تثبيطاً عالياً لنمو الفطر *F. oxysporum*.

جدول (15) تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على النمو الشعاعي للفطرين المختبرين بعد

7 أيام من النمو في درجة حرارة 25±2

<i>Aspergillus ochraceus</i>		<i>Alternaria alternata</i>		التركيز ملغم امل للقويد ملغم /10مل لليوريا والمبيد	المعاملات
التثبيط(%)	القطر (مم)	التثبيط(%)	القطر (مم)		
79.61	18.35	82.55	15.70	7.5+7.5	كاريس + حنظل
77.67	20.09	78.85	19.27	7.5+7.5	كاريس + يوريا
71.75	25.47	77.05	20.65	7.5+7.5	حنظل + يوريا
80.74	25.42	86.66	12.56	0.5+7.5	كاريس + مبيد
90.13	8.88	91	8.10	0.5+7.5	حنظل + مبيد
91.58	7.57	88.27	10.55	0.5+7.5	مبيد + يوريا
85.63	12.93	89.74	9.23	15	حنظل
85.18	13.33	87.74	11.03	15	كاريس
87.44	11.3	86.41	12.23	1	مبيد
66.93	29.76	69.71	27.26	15	يوريا
-	90	-	90	-	Control

. تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين المعاملات 1.72 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين التراكيز 1.91 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 2.44 عند مستوى احتمال 5%.

4- 12- 2- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في الوزن الجاف للفطريات

المختبرة

أظهرت النتائج وجود فروقاَ معنويةً لمعاملات التداخل المختلفة في إختزال الوزن الجاف للفطريات قيد الدراسة بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى إحتمال 5% الجدول (16).

أذ تفوقت بعض معاملات التداخل على بعض المعاملات المنفردة في خفض الكتلة الحيوية للفطريات المختبرة, ماعدا معاملة خليط قلويدي الحنظل والكارس التي كانت أقل من مما كانت عليه في المعاملات المفردة إذ بلغت 0.29 و 0.30غم للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* على التوالي . وقد يعود سبب ذلك إلى تأثير المواد الفعالة على بعضها البعض مما يؤدي إلى التقليل في فعاليتها أو قد يعود سبب ذلك إلى تكوين مركب ذو فعالية تثبيطية مخفضة لنمو الأحياء المجهرية (Jayalakshmi et al., 2009) . كما أعطت معاملة خليط قلويد الحنظل مع اليوريا تأثيراً معنوياً في خفض معدلات الأوزان الجافة إذ وصلت إلى 0.18 و 0.20 غم للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* على التوالي ويتأثير مقارب لمعاملة خليط قلويد الكارس مع سماد اليوريا التي بلغت 0.17 و 0.19 غم لكل من الفطرين المختبرين على التوالي . في حين تفوقت معاملة خليط قلويد الحنظل مع مبيد التوبسين التي بلغت 0.04 و 0.03غم للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* على التوالي , أما معاملة خليط قلويد الكارس مع مبيد التوبسين بلغت 0.08 و 0.10 غم للفطرين *A. alternata* و *A. ochraceus* على التوالي . اما معاملة سماد اليوريا مع المبيد 0.10 و 0.07 غم للفطرين اعلاه على التوالي.

تتفق هذه النتائج مع ما وجدته العارضي (2010) إن لمعاملة خليط المستخلصات الكحولية لنباتي الفلفل *Capcicum annum* والجبت *Medicago sativa* تأثير تثبيطي لنمو الفطريات *F.oxysporum, A.alternata, Ascochyta fabae* وخفضت من الوزن الجاف لها.

أشار سليمان وآخرون (2009) الى فعالية المستخلص المائي لأوراق الريحان يمتلك فعالية عالية لخفض معدلات الاوزان الجافة لبعض الفطريات الممرضة المرافقة للنباتات.

كما وتتفق مع الشباني(2014) حيث وجد أن خليط سماد اليوريا ومبيد السا قد خفضت من الأوزان الجافة للفطريات *F.oxysporum, A. tenuissima*.

أما في المعاملات المنفردة لكل من قلويدي الحنظل و الكاريس وسماد اليوريا ومبيد التوبسين فكانت (0.08 – 0.09 و 0.12 - 0.11, 0.26-0.24, 0.13-0.10) غم لكل من الفطرين *A. ochraceus, A.alternata* على التوالي . بينما كان معدل الأوزان الجافة في معاملات المقارنة 0.84,0.87غم للفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* على التوالي.

أشار (2008) Dikbas الذي وجد بأن خليط الزيت الأساسي والمستخلص الميثانولي لنبات *Satureje hortensis* قد خفض من معدلات النمو الشعاعي والوزن الجاف للفطر *A.flavus*.

تتفق مع (2009) Banso إن المستخلصات المائية الممزوجة لنباتي *Zingiber officinale* و *Monodora myristica* , قد عملت على خفض الكتلة الحيوية للفطر *Aspergillus spp.*

جدول (16) تأثير التداخل بين المعاملات المختلفه على الأوزان الجافة للفطرين المختبرين

بعد 7 أيام من النمو وفي درجة حرارة 25م±2

المعاملات	التركيز ملغم ١ مل	معدل الوزن الجاف للغزل الفطري(غم)
-----------	-------------------	-----------------------------------

<i>Aspergillus ochraceus</i>	<i>Alternaria alternata</i>	للقلويد وملغم ا 10مل لليوريا والمبيد	
0.30	0.29	7.5+7.5	كاريس + حنظل
0.19	0.17	7.5+7.5	كاريس + يوريا
0.20	0.18	0.5+7.5	حنظل + يوريا
0.10	0.08	0.5+7.5	كاريس + مبيد
0.03	0.04	0.5+7.5	حنظل + مبيد
0.07	0.10	0.5+7.5	يوريا + مبيد
0.08	0.09	15	حنظل
0.11	0.12	15	كاريس
0.10	0.13	1	توبسين
0.26	0.24	15	يوريا
0.84	0.87	-	Control

- تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين الفطريات 0.012 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين المستخلصات 0.022 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 0.031 عند مستوى احتمال 5%.

4-12-3- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات أبواغ الفطريات

المختبرة.

أعطت معاملات التداخل للقلويدات النباتية وسماد اليوريا تأثيراً معنوياً على نسب إنبات الأبواغ للفطرين *A. ochraceus* , *A.alternata* بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى احتمال 5% الجدول (17).أذ تفوقت بعض معاملات التداخل على بعض المعاملات المنفردة ماعدا معاملات خليط القلويدات المستخلصة مع بعضها من جهة ومع اليوريا من جهة أخرى . إذ أعطت نسب إنبات الأبواغ في معاملة خليط قلويدي الكاريس والحنظل 20.66 و 18% للفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* على التوالي . في حين بلغت نسب إنبات الأبواغ في معاملات خليط قلويدي الحنظل والكاريس مع سماد اليوريا كل على حده 23.73 و 22.83 و 25.56 و 2766 % للفطرين على التوالي . يعود السبب في كون خليط القلويدين مع بعضهما ذات تأثير منخفض لكون تأثيراتين المادتين الفعالتين على بعضهما البعض أو تكوين مركب ذو فعالية تثبيطية مخفضة لنمو الأحياء المجهرية (الدوري, 2005).

تتفق هذه النتائج مع ما توصلت إليه الطويل (2014) بان خليط قلويدي الداتورة والثلاثان أعطت نسب إنبات منخفضة على إنبات أبواغ الفطريات *A. raphani* , *F. solani* . كما وتتفق مع ما توصلت إليه السعيد (2012) إن خليط مستخلص البلوط الكحولي مع الحلبة الكحولي أعطت نسب إنبات منخفضة لأبواغ الفطريات *A. alternata* , *A. niger* , *F. solani* المعزولة من بذور الباقلاء والسبانغ.

بلغت نسب إنبات أبواغ الفطرين المختبرين عند خلط مبيد التوبسين مع كل من قلويدي الحنظل والكاريس وسماد اليوريا كل على حده 9.66 و 9.56 و 8.93 و 10.73 و 13.7 و 11.3 % للفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* لنفس المعاملات وعلى التوالي . في حين بلغت نسبة انبات الابواغ في معاملة سماد اليوريا مع المبيد 13.7 و 11.36% للفطرين اعلاه على التوالي.

تتفق هذه النتائج مع ما ذكرته الزيايدي (2011) بأن معاملة خليط المستخلص الكحولي لجذور نبات الجت ورايزومات نبات الكرم اعطت نسب انبات منخفضة لانبات أبواغ الفطريات *F.solani* و *A.alternata*.

وجد (2002) Bland ان مركب CA4-1 المستخلص من نبات الفلفل *Capsicum frutescens* له فعالية عالية في تثبيط نسبة إنبات الأبواغ للفطريات *A. flavus*, *A. niger*, *A. fumigatus*, *A. parasiticus*, أما المعاملات المنفردة لكل من قلويد الحنظل والكارس وسماد اليوريا ومبيد التوبسين ولكل من الفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* فبلغت نسب أنبات الابواغ 13.16 و-11.3 و 12.26-15.1 و 21.53-26.23 و 12.46-10.73 % وعلى التوالي, في حين بلغت نسبة أنبات الابواغ في معاملة المقارنة وللطرين على التوالي 71.81 و 82.93%.

كما وتتفق مع (2009) Jayalakshmi بأن الخليط لمستخلص نبات النيم وقشرة الكراب وخلاصة الرز قد تثبط نمو بعض الفطريات الممرضة للنبات.

جدول (17) تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على إنبات الأبواغ للفطرين المختبرين بعد

3-4 ساعات من النمو وفي درجة حرارة 25±2

نسب إنبات الأبواغ (%)		التركيز ملغم ١ مل	المعاملات
<i>Aspergillus ochraceus</i>	<i>Alternaria alternata</i>	للقلويد وملغم ١ مل لليوريا والمبيد	
18	20.66	7.5+7.5	كارس + حنظل
27.66	25.56	7.5+7.5	كارس + يوريا
22.83	23.73	7.5+7.5	حنظل + يوريا
10.73	8.93	0.5+7.5	كارس + مبيد

9.56	9.66	0.5+7.5	حنظل + مبيد
11.36	13.7	0.5+7.5	يوربا + مبيد
11.3	13.16	15	حنظل
15.1	12.26	15	كاريس
10.73	12.46	1	توبسين
26.23	21.53	15	يوربا
82.93	71.81	-	Control

- تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين الفطريات 1.11 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين المستخلصات 2.09 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 2.95 عند مستوى احتمال 5%.

4-12-4 تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في طول الأنبوب الجرثومي

للفطريات المختبرة .

أشارت النتائج إن هنالك تأثيرات معنوية لمعاملات التداخل للقلويدات النباتية وسماد اليوريا في أطوال الأنابيب الجرثومية للفطرين المختبرين بالقياس مع معاملات المقارنة ومعاملات المبيد الفطري المستخدمة عند مستوى احتمال 5%. جدول (18). بينت النتائج تفوق بعض معاملات التداخل على بعض المعاملات المنفردة في خفض الأطوال الجرثومية للفطرين المختبرين . ماعدا خليط قلويدي الحنظل مع الكاريس وخليط القلويدات مع سماد اليوريا . إذ بلغت عندها الأطوال

الجرثومية 13.8 و 10.56 مايكرون للفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* على التوالي , أما معاملة خليط قلويد الحنظل مع سماد اليوريا فبلغت 15.36 و 21.76 مايكرون وخليط قلويد الكاريس مع اليوريا 17.53 و 19.66 مايكرون للفطرين *A.alternata* و *A.ochraceus* على التوالي. تشابه هذه النتائج مع ما توصل اليه (Zhou et al.,2008) إلى ان تأثير المواد الفعالة في المستخلصات على بعضها البعض يقلل من فعاليتها أو يؤدي الى تكوين مركب كيميائي ذو فعالية تثبيطية منخفضة.

إن خليط معاملات القلويدات لنباتي الحنظل والكاريس مع المبيد أعطت تأثيراً معنوياً عالياً إذ بلغت أطوال الأنابيب الجرثومية لخليط قلويد الحنظل مع المبيد 4.8 و 4.96 مايكرون وبلغت 7.9 و 6.6 مايكرون في معاملة خليط قلويد الكاريس مع المبيد للفطرين *A.ochraceus* , *A.alternata* على التوالي. هذه النتائج مشابهة مع توصلت اليه الطويل (2014) بان خليط قلويد الداتورة مع مبيد بنوميل اعطى نتائج عالية في تخفيض طول الانبوب الجرثومي للفطرين *A. raphani* و *F. solani*.

تتفق هذه النتائج مع ماتوصل اليه (Feng et al., 2008) الذي أكد إن خليط الزيت من نبات القرفة مع كبريتات المغنسيوم قد ثبت نمو الفطر *A. alternata*. أما خليط مبيد التوبسين مع سماد اليوريا فبلغت الأطوال الجرثومية 5.83 و 8.2 مايكرون للفطرين على التوالي *A. alternata* , *A. ochraceus* على التوالي.

تتفق هذه النتائج مع (Khan et al.,2007) أن مزج مبيد التوبسين الجهازى مع مجموعة من المواد الكيميائية المختبرة أعطى نتائج أيجابية في خفض الوزن الجاف وتقليل شدة الأصابة باللفحة الناتجة عن الفطر *Alternaria alternata*. في حين كان معدل الأطوال الجرثومية

بالنسبة للمعاملات المفردة لكل من الحنظل والكارس وسماد اليوريا ومبيد التوبسين بالنسبة للفطرين أعلاه على التوالي 11.25 - 10.4, 12.36, 11.1-8.9, 10.96-20.06 مايكرون. بينما بلغ معدل الأطوال الجرثومية في معاملة المقارنة للفطرين 62.23 , 57.06 مايكرون على التوالي.

جدول (18) تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على طول الأنابيب الجرثومية للفطرين

المختبرين بعد 3-4 ساعات من النمو في درجة حراره 25±2

طول الأنبوب الجرثومي (مايكرون)		التركيز ملغم ١ مل للقلويد وملغم ١ 10 مل لليوريا والمبيد	المعاملات
<i>Aspergillus ochraceus</i>	<i>Alternaria alternata</i>		
10.56	13.8	7.5+7.5	كارس + حنظل
19.66	17.53	7.5+7.5	كارس + يوريا
21.76	15.36	7.5+7.5	حنظل + يوريا
7.9	6.6	0.5+7.5	كارس + مبيد
4.96	4.8	0.5+7.5	حنظل + مبيد
8.2	5.83	0.5+7.5	يوريا + مبيد
10.4	11.25	15	حنظل
11.1	12.36	15	كارس
10.96	8.9	1	توبسين
20.06	16.33	15	يوريا
57.06	62.23	-	Control

- تمثل النتائج في الجدول معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين الفطريات 1.53 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين المستخلصات 2.12 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 3.1 عند مستوى احتمال 5%.

4-13- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات البذور على ورقة الترشيح

أظهرت النتائج إن هنالك فروقا معنوية في نسب إنبات بذور الباقلاء للمعاملات المختلفة بالقياس مع المقارنة ومعاملة المبيد الفطري عند مستوى إحتمال 5%. الجدول(19).

إذ أعطت معاملات الخط المزدوج للقلويدات النباتية وسماد اليوريا نسب إنبات عالية بالقياس مع معاملة المقارنة. حيث بلغت نسب إنبات الباقلاء لمعاملات خليط قلويدي الحنظل والكاريس 86% في حين بلغت نسبة إنبات بذور الباقلاء 86 و90% في معاملات خليط قلويد الكاريس مع اليوريا و قلويد الحنظل مع اليوريا أيضا على التوالي, أما في معاملات خليط قلويد الكاريس مع مبيد التوبسين فقد بلغت نسبة الانبات 96%, في حين كانت 100% عند خط قلويد الحنظل مع مبيد التوبسين ,وخلط مبيد التوبسين مع سماد اليوريا بنسبة بلغت 93% , في حين بلغت نسبة الانبات في معاملة المقارنة 63.33%.

هذا يتفق مع ما وجدته سعدون (2005) بان خليط مسحوق جذور نبات الجت والمادة الكيميائية هايبيوكلورات الصوديوم قد أعطت نسب إنبات لحبوب الحنطة. كذلك تتفق مع جلال الدين (2009) الذي وجد إن التآزر بين المستخلص المائي لنبات الداتورة والمبيد الفطري بينوميل كان

له التأثير الأكبر في خفض نسبة وشدة الأصابة لمرض تعفن أوراق الباقلاء وكذلك سبب زيادة معنوية في طول النبات والوزن الطري .

أشار (2001) Nwachunkwu &Umechuruba بدراسة تأثير مستخلصات نباتي الريحان والنعيم حيث وجد بأنها تمتلك تأثيرا مثبتا لنمو الفطريات المرافقة لبذور الفاصوليا وبذلك يؤدي الى زيادة نسب أنباتها.

كما وتتفق هذه النتائج مع العارضي (2010) والذي أشار بأن تغطية بذور الباقلاء والماش واللوبيا بمستخلص الفلفل الكحولي أدى الى زيادة نسبة أنبات البذور وقد يرجع سبب ذلك لاحتواء مستخلص الفلفل على قلويد الكابسين المضاد للمسببات المرضية

جدول(19) تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء مختبرياً .

المعاملات	التركيز ملغم ١ مل للقلويد وملغم ١ 10 مل للمبيد والبيوريا	نسب إنبات بذور الباقلاء على ورق الترشيح(%)
كاريس + حنظل	7.5+7.5	86
كاريس + بيوريا	7.5+7.5	86

90	7.5+7.5	حنظل + يوريا
96	0.5+7.5	كاريس + مبيد
100	0.5+7.5	حنظل + مبيد
93	0.5+7.5	يوريا + مبيد
100	15	حنظل
96.66	15	كاريس
100	1	توبسين
76.66	15	يوريا
63.33	-	Control

. تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

. قيمة LSD للتداخل 1.43 عند مستوى احتمال 5%.

4-14- تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة في إنبات بذور الباقلاء في التربة

المعقمة وغير المعقمة.

يتبين من النتائج في الجدول (20) أن هنالك فروقا معنوية في نسب إنبات بذور الباقلاء في التربة للمعاملات المختلفة بالقياس مع معاملة المقارنة عند مستوى إحتمال 5%.

إذ أظهرت النتائج إن معاملات التداخل قد زادت من نسب إنبات البذور في التربة المعقمة وغير المعقمة بالقياس مع معاملات المقارنة . حيث أعطت معاملة خليط قلويد الحنظل مع قلويد الكاريس نسب إنبات 90% في التربة المعقمة و 83% في التربة غير المعقمة , وهذه النتائج مشابه مع ما ذكره (Begam et al.,2010) من إن الزيوت الأساسية لأوراق اليوكالبتوس (*Eucalyptus sp.*) ونبات الريحان (*Ocimum spp*) قد شجعت إنبات بذور نبات الجوت (*Jute*) وأخرت موت البادرات . بلغت نسب إنبات البذور المعاملة بقلويد الحنظل مع سماد اليوريا 90 و 83% في التربة المعقمة وغير المعقمة على التوالي 86 و 80% في معاملة خليط قلويد الكاريس مع اليوريا . أما في معاملة خليط مبيد التوبسين مع سماد اليوريا وصلت إلى 83 و 80 % لكل من التربة المعقمة وغير المعقمة على التوالي .

في حين بلغت معاملة خليط قلويد الحنظل مع مبيد التوبسين 100 , 96% في التربة المعقمة والغير معقمة على التوالي. أما معاملة خليط قلويد الكاريس مع مبيد التوبسين بلغت 100 و 96% في التربة المعقمة والغير معقمة على التوالي ايضا .

أشارالجعفيري(2012) من إن التداخل بين مبيد التوبسين مع السماد الورقي see wead له تأثير تثبيطي للفطر *R. solani* المعزول من جذور الخيار بالإضافة إلى إن معاملات التداخل أدت إلى زيادة نسبة انبات البذور وكذلك زيادة ملحوظة في عدد الأزهار ووزن الثمار .

كما وتتشابه هذه النتائج مع السوداني (2008) الذي وجد إن المستخلصات الكحولية والمائية لنباتي الكركم والبادنجان زادت من نسب إنبات بذور الحنطة في التربة المعقمة وغير المعقمة.

يعود السبب في أختلاف قدرة اليوريا على تثبيط نمو الفطريات إلى ان مادة اليوريا اثناء تحللها في الوسط تعطي مواد ذات سمية عالية تزداد بزيادة تركيزها مثل مادة الأمونيا والتي أثبتت سميتها على الفطريات وخصوصاً عند التراكيز العالية وبالتالي زيادة نسبة انبات البذور المعاملة بها (Hammond , 1999 ; piva et al ., 1995).

أشارت (Brek et al ., 1997) إن زيادة وضع الأمونيا على الذرة الصفراء والملوثة بالأفلاتوكسين B وتخزينها لمدة 14 يوم أدى إلى تقليل السم فيها.

كما تتفق هذه النتائج مع السعيد (2012) بان نقع بذور الباقلاء بالقلويد Trigonellin والمستخلص من الحلبة ادى الى زيادة نسبة أنباتها في الترب المعقمة والغير معقمة.

جدول (20) تأثير التداخل بين المعاملات المختلفة على إنبات بذور الباقلاء في الترب المعقمة وغير المعقمة.

نسب إنبات بذور الباقلاء (%)		التركيز ملغم \ مل للقلويد وملغم \ 10 مل لليوريا والمبيد	المعاملات
التربة غير المعقمة	التربة المعقمة		
83	90	7.5+7.5	كاريس + حنظل
80	86	7.5+7.5	كاريس + يوريا
83	90	7.5+7.5	حنظل + يوريا
96	100	0.5+7.5	كاريس + مبيد
96	100	0.5+7.5	حنظل + مبيد
80	83	0.5+7.5	يوريا + مبيد
100	100	15	حنظل

96	100	15	كاريس
100	90	1	توبسين
80	83	15	يوربا
66.66	70	-	Control

- تمثل النتائج معدل ثلاثة مكررات.

- قيمة LSD بين الترب 1.53 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD بين المستخلصات 1.20 عند مستوى احتمال 5%.

- قيمة LSD للتداخل 1.7 عند مستوى احتمال 5%.

جدول (6): تأثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني على النو الشعاعي للفطر *Aspergillus ochraceus*

سماذ اليوريا		مبيد التوبسين		قلويد الكاريس		قلويد الحنظل		التركيز (ملغم/ مل) للقويد و) ملغم/ 10 مل (للمبيد
التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	
26.83	65.85	77.04	20.66	70.93	26.16	75.67	21.89	5
51.62	43.54	81.86	16.48	76.93	20.76	87.05	11.67	10
66.17	30.84	82.97	15.32	84.46	13.86	90.73	8.34	15
90.00	-	90.00	-	90.00	-	90.00	-	Control

جدول (7): تأثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني على النو الشعاعي للفطر *Altarnaria altarnata*

سماذ اليوريا		مبيد التوبسين		قلويد الكاريس		قلويد الحنظل		التركيز (ملغم/ مل) للقويد و) ملغم/ 10 مل (للمبيد
التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	التثبيط (%)	القطر (ملم)	

جدول (): تأثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني في الوزن الجاف للفطر
Altarnaria altarnata

معدل الوزن الجاف للغزل الفطري (غم)				التركيز (ملغم/ مل) للقلويد و (ملغم/ 10 مل) للمبيد
سماذ اليوريا	مبيد التوبسين	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
036	0.25	0.17	0.15	5
0.30	0.16	0.15	0.11	10
0.25	0.12	0.12	0.08	15
				Control

جدول (): تأثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني في الوزن الجاف للفطر
Aspergillus ochraceus

معدل الوزن الجاف للغزل الفطري (غم)				التركيز (ملغم/ مل) للقلويد و (ملغم/ 10 مل) للمبيد
سماذ اليوريا	مبيد التوبسين	قلويد الكاريس	قلويد الحنظل	
0.35	0.26	0.15	0.21	5
0.34	0.13	0.14	0.16	10
029	0.11	0.10	0.07	15
				Control

جدول (): تأثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني في انبات الابواغ للفطر
Aspergillus ochraceus

نسب انبات الابواغ (%)				التركيز (ملغم/مل) للقلويد و (ملغم/10 مل) للمبيد
سماذ اليوريا	مبيد التوبسين	قلويد الكاربس	قلويد الحنظل	
61.66	18.34	26.99	23.87	5
51.35	11.7	22.09	16.12	10
43.71	7.53	14.75	10.15	15
				Control

جدول (): تاثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني في انبات الابواغ للفطر *Altarnaria altarnata*

نسب انبات الابواغ (%)				التركيز (ملغم/مل) للقلويد و (ملغم/10 مل) للمبيد
سماذ اليوريا	مبيد التوبسين	قلويد الكاربس	قلويد الحنظل	
50.58	20.65	30.98	29.25	5
38.77	13.73	23.73	20.58	10
32.87	9.57	15.78	12.16	15
				Control

جدول (): تاثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماذ النتروجيني في طول الانبوب الجرثومي للفطر *Aspergillus ochraceus*

نسب طول الانبوب الجرثومي				التركيز (ملغم/مل) للقلويد و (ملغم/10 مل) للمبيد
سماذ اليوريا	مبيد التوبسين	قلويد الكاربس	قلويد الحنظل	
47.55	14.32	17.41	15.53	5
37.22	9.73	14.08	11.84	10
31.86	7.79	10.34	8.79	15

				Control
--	--	--	--	---------

جدول () : تأثير القلويدات النباتية والمبيد الفطري والسماد النتروجيني في طول الانبوب الجرثومي للفطر *Altarnaria altarnata*

نسب طول الانبوب الجرثومي				التركيز (ملغم/ مل) للقلويد و (ملغم/ 10 مل) للمبيد
سماذ اليوريا	مبيد التوبسين	قلويد الكاربس	قلويد الحنظل	
45.68	15.91	21.23	18.80	5
39.55	9.57	14.43	15.66	10
34.42	5.23	11.61	10.96	15
				Control

الاستنتاجات

- 1- تتواجد العديد من الأنواع الفطرية الممرضة على سطح بذور الباقلاء وبشكل أكبر داخلها وغالباً ما ينعكس ذلك على حيوية البذور.
- 2- تمتلك ثمار وبذور الحنظل وأوراق الكاربس مواد ذات فعالية بايولوجية مثل القلويدات و الفلافونات والكلايكوسيدات والدباغيات والراتنجات والصابونيات.
- 3- تثبتت القلويدات المستخلصة لنباتي الحنظل والكاربس نمو الفطريات المختبرة بالقياس مع معاملة المقارنة ومعاملة المبيد الفطري على الأوساط الغذائية الصلبة والسائلة في إنبات أبواغها وطول الأنابيب الجرثومية.
- 4- أدى مزج القلويدات النباتية وسماد اليوريا من جهه والمبيد الفطري من جهة أخرى إلى زيادة التأثيرات المضادة للفطريات وهذا ما يؤكد إمكانية إستخدامها كبدائل عن المبيدات الكيماوية والتقليل من إستخدام المبيدات.
- 5- أدى مزج القلويدات مع بعضها الى تثبيط الفعاليات الحيوية للفطريات المختبرة.

التوصيات

1- التوسع في المجال البحثي حول التعرف على المواد الفعالة لنباتي الحنظل والكارس والية تفاعلها وقدرتها على السيطرة على مختلف الممرضات.

2- إجراء المزيد من الدراسات حول استخدام خلطات من المواد الفعالة المستخلصة من النبات وبعض المواد الكيميائية كاليوريا ودراسة تراكيز أخرى ضد الفطريات الممرضة أو الأحياء المجهرية الممرضة الأخرى.

3- تحضير محاليل أو مستحضرات من القلويدات النباتية لأجل إدخالها بشكل فعلي كمواد مضادة للفطريات وبشكل تجاري.

4- حث المزارعين على المباشرة بفترات استخدام رشات المبيدات وذلك لتجنب تراكمها في التربة والاتجاه نحو الزراعة النظيفة باستخدام المبيدات الفطرية ذات الاصل النباتي.

المصادر باللغة العربية

أبو شبع, رائد علي حسين .(2003). دور التأثير السمي للأفلاتوكسينات ألتى يفرزها

Aspergillus niger و *Aspergillus flavus* على بعض أنسجة الفأر الأبيض

وأمكانية حماية حاصل أذره أصفراء من الأصابة بها . رسالة ماجستير . كلية الزراعة .

جامعة بغداد.

أحمد , سحر عامر.(2013). عزل بعض المواد الفعالة في ثمار وبذور نبات أحنظل ألعراقي

Citrullus colocynthis L. ودراسة تأثير أأستخلصات المائية والكحولية للثمار

والبذور على النمو البكتيري وأخلايا السرطانية نوع L20B. مجلة جامعة الانبار للعلوم
الصرفة. المجلد(7), العدد(2).

أدم , مجيد حسن. (2000). المقاومة المتكاملة لمرض تعفن البذور في موت الطمطا .
إطروحة دكتوراه . كلية الزراعة . جامعة الموصل .

إسماعيل , فائز خليل (2010) . تقييم الفعالية التثبيطية لمستخلصات بعض النباتات في نمو
الفيوزاريوم . مجلة الانبار للعلوم الزراعية . 41 (2): ص: 172-165 .

الأنباري , محمد أريهي ; علي , حيدر , عبد الحسن; حسون علي ومجيد , أمال الدين
(2008). تأثير المستخلصات النباتية وآزاييد الصوديوم في حماية الحنطة من الأصابة
بالفطر *Rhizoctonia solani*. مجلة جامعة كربلاء العلمية , المجلد (6),
العدد(3), علمي, ص: 68-57.

البلداوي , منير سعد محسن ; حسين , حلیمه زغير , خالد محمد .(2009). فاعلية البوريا
والفايكس ومساحيق بعض النباتات في تثبيط نمو نوعين من الفطر أسبرجلس في
الأوساط الزرعية .مجلة العلوم الزراعية العراقية. المجلد(40), العدد(2).ص: 92-82.

بندر, خليل إبراهيم ; حماده, نكري أحمد وقدوري , عبدالله غانم .(2009).تأثير بعض
المستخلصات النباتية في نمو أنواع من الفطريات الجلدية المعزولة من المرضى. مجلة
تكريت للعلوم الصرفة . المجلد (14), العدد(3), ص:160.

ألتكريتي ,نجلاء طارق .(2012). تأثير المستخلص المائي والكحولي لاوراق نبات الدفلة
Nerium oleander L. على نمو الفطريات الممرضة للنبات . مجلة تكريت للعلوم
الصرفة.المجلد(17), العدد(1).

الجبوري , حريه حسين, جبر, كامل سلمان .(2012). تأثير معيق النمو كلتار في فطريات
تعفن جذور الباقلاء تحت ظروف الظلة الخشبية . مجلة العلوم الزراعية. المجلد(43),
العدد(2), ص:114-122.

الجعيفيري , وسام عدنان راضي.(2012). تأثير بعض الأسمدة الورقية والكيميائية في نمو نبات
الخيار والسيطرة على نمو الفطر *Rhizoctonia solani* كلية الزراعة,جامعة الكوفة
للعلوم الزراعية .المجلد(4), العدد(1),ص:176-185.

جابر ,جبار محسن ; طه , عبد الرضا و سعدون , عبد الأمير سمير.(2001). دراسة حقلية
ومختبرية لمسح امراض محاصيل الخضر في محافظة القادسية . مجلة القادسية
المجلد(1). العدد(2) .ص:47-58.

جلال الدين , أنفال مؤيد.(2009). تأثير المكافح الحيوي *T.harzianum* والمبيدات
ومستخلصات النباتات على الفطر *A.alternata* المسبب لمرض تبقع أوراق الباقلاء في
البيت الزجاجي .مجلة علوم الرافدين ,المجلد(20), العدد(2),ص:33-45.

أجلبي , عبد العزيز عثمان والعيداني ; طه ياسين, الشويلي , محمد شينور رسن.(2011).

تأثير نوع العقلة والاكسين IBA في تجذير نبات الداماس *Conocarpus lancifolius*.مجلة البصرة للعلوم الزراعية .المجلد(24),العدد(1).

أحبب, إخلص كاظم . (2004). التأثير التثبيطي للمستخلص المائي للأوراق اليوكالبتوس في نمو بعض الفطريات المعزولة من التربة وإنبات سبوراتها . مجلة البصرة للعلوم. المجلد(22), العدد(1), ص: 138-121 .

أحبب, هديل مكي .(2013). تأثير مستخلص الثوم *Allium sativum* في إنبات بذور الباذنجان *Solanum melongena* L. خارج الجسم الحي . مجلة مركز بحوث التقنيات الأحيائية. المجلد(7) , العدد(3), ص: 11-5.

أجازي , أحمد توفيق. (2003). المختار من تذكرة داوود الأنطاكي للتداوي بالنباتات. الطبعة الأولى . عمان/دار عالم الثقافة . ص: 80 .

أسن , كوثر محمدعلي.(2011) . عزل وتشخيص أنواع الجنس *Alternaria* spp المعزولة من الأجزاء النباتية وتقدير فعاليتها الأنزيمية . مجلة جامعة القادسية للعلوم الصرفة. المجلد(16) , العدد (3), ص : 18-1 .

أسن , نجالء طارق.(2011).التأثير التثبيطي للمستخلص ألقلويدي الخام لنباتي الداتورة والحرمل والزيوت الطيارة لنباتي الأس والقرنفل ودراسة التداخل بينهما في نمو عدد من الفطريات الممرضة للنبات .مجلة تكريت للعلوم الصرفة. المجلد(16),العدد(3),ص:29-35.

حسون, إبراهيم خليل.(2005).المكافحة البايولوجية والكيميائية لمسبب مرض تقرح البطاطا
Rhizoctonia solani. أطروحة دكتوراه .كلية الزراعة .جامعة بغداد.

حسين , فوزي طه قطب . (1981) . النباتات الطبية زراعتها ومكوناتها . دار المريخ للنشر .
الرياض , العربية السعودية.

حسين , سلوى حمزه ويحيى; و داد هاشم.(2011). تأثير المستخلصات المائية والكحولية لأوراق
نبات السدر *Zizyphus incsiti* على نمو الفطريات المعزولة من بعض المواد الغذائية
في الأسواق المحلية لمدينة النجف الأشرف .مجلة جامعة ذي قار . المجلد(6),
العدد(4).

حسين, حلیمه زغير . (2000). إستعمال اليوريا في مقاومة فطريات مابعد الجني وسمومها على
الذرة الصفراء المخزونة. إطرحة دكتوراه . كلية الزراعة. جامعة بغداد.

الحسيني, إبتها, مهند عبد مهدي.(2012).تقييم كفاءة بكتريا *Bacillus subtilis* في حماية
نبات الباقلاء من الإصابة بالفطر *Rhizoctonia solani*. مجلة أبحاث جامعة بابل
للعلوم الصرفة والتطبيقية . المجلد(20), العدد(2).

أحلو ,يحيى عاشور .(1999). تأثير الفطر *Trichoderma harzianum* ونوع التربة
والفطر الممرض *Fusarium oxysporum* , *Fusarium lycopersici* على موت
بادرات الطماطا وأنبات بذورها. مجلة البصرة للعلوم الزراعية.المجلد, (12) ,العدد
(2),ص: 123-132.

الحمداني , محمد عبد الخالق وصالح ; محمد محي الدين . (1984). إستخدام الطفرة المقاومة

في الباقلاء ضد أمراض التبقع والذبول بواسطة المطفرات الفيزياوية والكيمياوية. المؤتمر

العلمي الثالث لعلوم الحياة . جامعة اليرموك, المملكة الاردنية الهاشمية .ص 116.

خضير , زهراء يوسف .(2010).تأثير العوامل الفيزياوية والكيمياوية ومستخلصي ثمار الحنظل

وقشور الرمان في نمو الفطر *Alternaria alternata* المعزول من ثمار الطماطة في

الأسواق المحلية لمحافظة النجف الاشرف .مجلة جامعة الكوفة .المجلد(2),

العدد(2).ص: 141-129.

خضير .وديجة محسن.(2007).ألمكافحة المتكاملة لمرض تعفن جذور الحمضيات المتسبب عن

الفطر *Fusarium solani*. أطروحة دكتوراه .كلية الزراعة .جامعة بغداد.

الدوسري, ناصر حميد. (2007). تأثير المستخلصات النباتية في نمو ثلاث فطريات مسببة

مرض التبقع لأوراق نخيل التمر .مجلة جامعة كربلاء العلمية . المجلد (5), العدد(4).

دكسون ع. ب.(1993). أمراض محاصيل الخضر ترجمة . عبد النبي محمد أبو غنية ، صالح

مصطفى النويصري . الدار العربية للنشر والتوزيع 647 صفحة .

ديوان ، مجيد متعب ويحيى ،عبد الرحمن حسن. (1984). أمراض النبات العملي. وزارة التعليم

العالي والبحث العلمي. هيئة المعاهد الفنية. العراق.

الراوي, خاشع محمود وخلف الله ، عبد العزيز محمد. (2000). تصميم وتحليل التجارب

الزراعية ،الطبعة الثانية. دار الكتب للطباعة والنشر. جامعة الموصل.

الراوي, علي عبد علي حسن .(2001). مسح ودراسة الفطريات المنتجة للأفلاتوكسينات في

حبوب الذرة المخزونة وتداخلها مع خنفساء الحبوب الشعريه *Trogoderma*

granarium. رسالة ماجستير, كلية العلوم , جامعة الموصل.

الرحمه , عبد الله بن ناصر . (2005). أساسيات علم الفطريات . جامعة الملك عبدالله /

السعودية .

الرفاعي , الاء علاء الدين, (2009). الفطريات المصاحبة لبذور أربعة أنواع من الخضراوات

وتأثير بعض الأنواع الفطرية ورواشحها الزرعية على إنبات البذور ونموالبادرات . مجلة

أبحاث البصرة (العمليات) . المجلد (6), العدد(35), ص: 64-81.

الربيعي , حسين علي سالم ;حسن,محمد صادق.(2007).أثر استخدام بعض المعاملات على

الصفات الخزنية وشدة الأصابة ببعض فطريات تعفن ثمار الفاصوليا الخضراء تحت

درجة حرارة12-18.مجلة الأنبار للعلوم الزراعية,المجلد(5) , العدد(2).

الركابي , فراس علي . (2012). تأثير بعض المستخلصات ومساحيقها في نمو الفطر الممرض

Fusarium oxysporum وحماية نبات الطماطا من الأصابة به ., مجلة جامعة

الكوفة لعلوم الحياة. المجلد (4), العدد(1), ص:137-147.

الزبيدي , بان موسى حسن . (2006). كفاءة بعض الأنواع الفطرية المعزولة من ترب محافظة

كربلاء في تحليل مخلفات الذرة الصفراء وشرش اللبن . رسالة ماجستير-كلية التربية

/جامعة كربلاء.

الزيادي , صبا عبد الامير كاظم .(2011). تقييم كفاءة بعض المستخلصات النباتية والراشح
الزرعي لبعض الفطريات في السيطرة الحيوية لنمو بعض الفطريات المرافقة لبذور نباتي
الطماطا والبااميا . رسالة ماجستير -كلية العلوم - جامعة القادسية.

زيدان ,خليف عمران ,إشراق عبد الأمير المعموري.(2008).تقويم كفاءة النواتج الطبيعية
لمجموعة من النباتات في حيوية فطري *Fusarium oxysporum* , *Alternaria*
alternata. المجلة العلمية لجامعة بابل. المجلد(16), العدد(1),ص:414-421.

الساعدي ,هادي علوان محمد شكير.(2014). تقويم كيميائي وإحيائي لفعالية اليوريا في معالجة
كسبتي زهرة الشمس والقطن الملوثة بالأفلاتوكسينات B1. إطروحة دكتوراه .قسم وقاية
النبات .كلية الزراعة .جامعة بغداد .ص:138.

سرحان , عبد الرضا طه .(1995). الفطريات المصاحبة للحبوب المخزونة في سايلو محافظة
القادسية , المجلد(1) , العدد(3),ص : 19-25.

سرحان , عبد الرضا طه وإبراهيم, طه موسى.(1989). المكافحة الحيوية لمرض تعفن جذور
الباقلاء . المؤتمر الثالث لأمراض الخضراوات والفواكه في مصر والأقطار العربية ص :
900-901

سرحان , عبد الرضا وسعدون , عبد الامير سمير .(1999). كفاءة مستخلص أوراق النعناع
البري على الفطر *Fusarium solani* مجلة القادسية , المجلد (4), العدد(1),ص:
20-21.

سرحان، عبد الرضا طه; محسن، خلدون ياسر وسعدون، عبد الأمير سمير.(2001). دراسة كفاءة بذور الحنطة والشعير في عدة مناطق في محافظتي القادسية وواسط. مجلة القادسية، المجلد (6)، العدد(3) : 83-94.

سعد ،نجاه عدنان ;علوان ديار صكبان وابتهاال , قاسم محمد دبوس .(2013).التحليل المايكروبي لبذور السمسم *Sesamum indicum* وأختبارالقدرة الأمراضية لبعض أنواع *Alternaria spp* على البذور .مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية .المجلد(13)،العدد(4)،ص:1646- 1813.

سعد الدين، شروق محمد كاظم .(1986). الأعشاب الطبية . كتاب مترجم . دار الشؤون والثقافة العامة . وزارة الثقافة. الأعلام. بغداد.

سعدون ،عبد الأمير سمير .(2005). إستخدام مسحوق الجبث وهايبوكلورات الصوديوم كبدائل عن إستخدام المبيدات الكيميائية لمكافحة الفطريات المرافقة لبذور الحنطة قبل زراعتها . مجلة القادسية , المجلد(10)، العدد الخاص ببحوث البيئه .

سعدون ،عبد الأمير سمير.(2008).كفاءة بعض التوابل في التأثير في نمو الفطر *Aspergillus niger* Van. Telghem .مجلة القادسية للعلوم الصرفة .المجلد(13)،العدد(4)،ص:76-84.

سعيد، كامل كزار .(1986). دراسة تأثير الفطريات المعزولة من الحنطة وأفرازاتها على الأنبات . المجلة العراقية (زانكو). المجلد(14)، العدد(4)، ص: 163-171.

سليمان , عصام داود;النشي, نجوى بشير وجمال الدين ,آنفال مؤيد.(2009). تأثير المستخلص المائي لنبات الريحان والمقاوم الحيوي الفطري *Trichoderma harzianum* على الفطريات المسببة لموت بادرات الباميا.مجلة علوم الرافدين.المجلد(20),العدد(4), ص:12-27.

السعدي,حسن عبد الرزاق علي.(2009).أستجابة القمح لمستويات متزايدة من سماد اليوريا .مجلة أم سلمة للعلوم .مجلد (6),العدد(1).

السعدي , ولاء ياس لهمود .(2012). تقييم كفاءة المستخلصات المائية والكحولية لثمار البلوط وبذور الحلبة قياساً ببعض المبيدات الفطرية في السيطرة على الفطريات المرافقة لبذور الباقلاء والسبانغ . رسالة ماجستير. - كلية العلوم -جامعة القادسية.

السعدي ,عباس جبارعبد .(2013) . التوصيف المظهري والجزئي لبعض الفطريات المرافقة لبذور وجذور نبات الحنطة وتأثير بعض المبيدات والأملاح الكيماوية في نمو تلك الفطريات .رسالة ماجستير-كلية العلوم - جامعة القادسية.

السوداني , علي عبد الهادي ماهود.(2008). تقييم كفاءة المستخلصات النباتية الخام في نمو فطريات الخزن لحبوب الحنطة في مخازن الديوانية . رسالة ماجستير. كلية العلوم-جامعة القادسية.

السلطاني , فادية حميد محمد .(2005). تأثير المستخلص المائي لبذور الحلبة و الحبة حلوة في انبات و نمو نبات الحنطة *Triticum aestivum* L. و بعض الادغال المرافقة له .

رسالة

ماجستير . كلية العلوم.جامعة بابل .

أشبانى, مهند جاسم حمود.(2014). تأثير المعاملة ببعض المبيدات الكيماوية في نمو الفطرين *Altenaria tenussima* و *Fusarium oxysporum* المرافقة لبذور و جذور الحنطة *Triticum aestivum* . رسالة ماجستير . كلية التربية- جامعة القادسية.

أشاذلى , محمد محمد .(2000). مبادئ علم بيئة الحشرات . الدار العربية للنشر والتوزيع , كلية العلوم / جامعة القاهرة . الطبعة الأولى . ص: 508 .

أشبلى , ماجد كاظم والجنابى , فرقد عبد أله .(2013). تأثير مستخلصات ثمار البنبر على الفطريات المعزولة من مرضى الألتهابات الرئوية في مدينة الديوانية . مجلة القادسية للعلوم الصرفة . المجلد(18), العدد(1).

أشحات, نصر أبوزيد .(1986). النباتات والأعشاب الطبية . دارالبحار. بيروت.

شريف , فياض محمد.(2012). أمراض النبات الفطرية . الطبعة الاولى . الذاكرة للنشر والتوزيع.العراق.

شانتو , ليون (2003) . بدائل المضادات الحيوية من الطبيعة - الطبعة الأولى - الناشر: مكتبة جرير , ص: 60-100.

أشلاه , لبنى عبد المطلب .(2005). دراسة تأثير بعض العوامل البيئية في عدد من الجوانب الفسيولوجية للفطر - *Rhizoctonia solani* . رسالة ماجستير. كلية العلوم . جامعة بابل .

أشماع, علي عبد الحسين. (1989). العقاقير وكيمياء النباتات الطبية , بيت الحكمة للطباعة والنشر , جامعة بغداد .ص:397 .

أشويلي , محمد شينور رسن . (2009). تأثير العقل والأوكسين I B A والتجريح في تجذير عقل الداماس (*Conocarpus lancifolius* (Engl) . رسالة ماجستير . كلية الزراعة .جامعة البصرة. ص: 85 .

أصقر ,فهدعبدالله .(2009). آفات المواد المخزونة . وزارة التعليم العالي . المملكة العربية السعودية.

أطائي , ورقاء سعيد قاسم ورياض خليل البرهاوي . (2009). دراسة تشخيصية لأنواع جنس *Alternaria spp* المسبب لمرض تبقع الأوراق لمجموعة من محصول الخضر في مدينة الموصل . مجلة وقاية النبات العربية , المؤتمر العلمي العاشر وقاية النبات . مجلد (27) .

أطويل ,روى عبد جيثوم.(2014).تقييم كفاءة بعض القلويدات لنباتي الداتورة والتثلاثان وتوافقهما مع المبيدات الفطرية في السيطرة على الفطرين *Fusarium solani* و *Alternaria*

alternata المرافقين لبذور وجذور نباتي الخيار والباذنجان .رسالة ماجستير-كلية العلوم

-جامعة القادسية.

أالعالء؁ آالء مءمء. (2006). مبيءاء الآاءاء . وازرة الأءللم العاللم والبءء العلملم . كللمة الزراعة

. ءامعة بعءاء.

أالعارضلم؁ عبلمر ساملم كاظم. (2011). ءراسة كفاءة بعض المعاملات الكلملمائلمة المصنعة

والطبللملمة فل السلمطرة على الفطرماء المرافقه لءبوب الءنطة. رسالة ماءسءلر-كللمة

العلوم-ءامعة القاءسللمة.

أالعارضلم؁ ءسءنلم لاسلمن مرزوق. (2010). عزل وءصنلمف الفطرماء المرافقة لبذور بعض

البقوللماء المءلملمة وإمكانلمة السلمطرة عللمها بأسءءءام بعض عوامل المقاءومة الإءلململمة

ومسءءلص ءمار الفلفل وءذور الءء . رسالة ماءسءلر-كللمة العلوم-ءامعة القاءسللمة.

عباس؁ مءمء ءمزة؛ العباءلم؁ أسامه على مءسن والءعبلم؁ أنسام مهءلم . (2007) . كفاءة

مسءءلص أوراق نبات الءناء وبعض المبللماء الفطرملمة فل ءقللم ءلوء الفطرملمة فل مزارع

انسءة نءلم ءمءر . *Phoenix dactylifera* L. . المءلة العراءلمة للءقنااء الءلملمة؁

المءلء (6) ، العءء (2) ، ص: 21-40.

عبء الهاءلم؁ عبء الله همام . (2009). الأسءمة الازوءلمة والفوسفاءلمة والبوءاسلمة وأسءمة العناصر

الصءرلم فل الزراعة المصرملمة . مركز البءوء الزراعللمة . معءء البءوء والأراضلم والملماه

البلملمة . قسم بءوء ءصوبة الأراضلم وءءذلمة النبات.

عبدالله , عبدالله عبد العزيز.(2013). تأثير الرش بحامض الستريك في النمو والحاصل الأخضر
لنباتات الباقلاء. مجلة أبحاث البصرة . المجلد(1), العدد(39).

عبيد, زينه هادي ; نور محمود , أمير مزهر. (2013). تأثير المستخلص المائي للرمان
والنعناع على فعالية ونمو الفطر *A.alternata*. مجلة جامعة بابل للعلوم الصرفة
والتطبيقه . المجلد(3), العدد(21), ص: 892-900 .

العبيدي , سالم حماد معتز.(2009). الأدغال وأساسيات مكافحة . دار ابن الهيثم للطباعة
والنشر ,جامعة الموصل.

العثماني , فراس غسان مطلق . (1997). عزل واختبار المادة الفعالة في مستخلص نبات
الروجة *Hypericum triaquetrifolium* ضد نمو فطرين مرضيين للنبات . رسالة
ماجستير , كلية الزراعة . جامعة بغداد.

العروسي , حسين ; وسمير وميخائيل ومحمد , علي عبد الرحيم .(2003). مكافحة الأمراض
النباتية . مكتبة المعارف الحديثة , الإسكندرية , ص: 273 .

علوان , صباح لطيف وحميد , مهند محمد. (2012). إختبارتقدير كمية الكاربوهيدرات
والبروتينات في بذور الباقلاء المعاملة بالمبيد بلتانول وفطر المقاومه الأحيائية *T.*
harzianum لأصناف الباقلاء الخمسة المزروعة في الحقل . مجلة جامعة الكوفة لعلوم
الحياة . المجلد(5), العدد(1).

عواد, كاظم مشحوت .(1987). التسميد وخصوبة التربة . مديرية دار الكتب للطباعة والنشر .
جامعة الموصل.

العيداني , طه ياسين. (1998). دراسة تصنيفية لعائلة البطاطا الحلوة Convolvace في
العراق. إطروحة دكتوراه . جامعة البصرة.ص: 278 .

آل فخر الدين , أحمد نوري حميد.(2012). إستخدام المياه المعاملة بالمجال المغناطيسي وفطر
المقاومة الأحيائية *Trichoderma harzianum* والمبيد Beltanol في السيطرة على
مرض تعفن جذور اللوبياء *Vigna unguiculata* L. المتسبب عن الفطرين
المرضين *Rhizopus solani* , *Macrophomina phaseolina* .رسالة ماجستير.
كلية الزراعة .جامعة الكوفة.

كاظم , محمد هذال.(2009). تقييم كفاءة بعض أصناف الباقلاء بتأثير بعض مبيدات الأدغال
الكيميائية . مجلة الأنبار للعلوم الزراعية /جامعة الأنبار . المجلد (7) , العدد(1) , ص:
379-385.

محسن,عذراء حرجان ; محسن, اسراء حرجان وحسن, ببداء عبود.(2011). السيطرة على
بعض الفطريات المعزولة من ثمار الرمان بعد الجني باستخدام المستخلصات النباتية
مجلة كربلاء العلمية .المجلد(9), العدد(3), ص:33-40.

محمد, صالح عيسى والعامري , هديل أحمد. (2009). تأثير أوراق وثمار السبج على بعض
الفطريات المرضية المعزولة من الأنسان . مجلة تكريت للعلوم الصرفة . المجلد (14),
العدد(1),ص: 144-147 .

محمد, صبريه عبد علي . (2012). الفعالية التثبيطية لمستخلصات الزنجبيل *Zingiber officinale* تجاه بعض الفطريات . مجلة أبحاث البصرة (العمليات) . العدد(38), الجزء2, B. ص: 108-97 .

محمود، أنتصار عبد الحميد. (1985). تأثيرات المستخلصات النباتية على بعض الفطريات المسببة.

محمود , سعيد علي زكي; عبدالحافظ , عبد الوهاب محمد ومبارك , محمد الصاوي.(1997). ميكروبيولوجيا الأراضى . الطبعة الثانية . مكتبة الأنجلو المصرية - القاهرة . جمهورية مصر العربية.

محمود , جمال صالح.(2012). دراسة نشاط أنزيم اليوريز وبعض العوامل المؤثرة لتحلل اليوريا في بعض الترب الزراعية في الرمادي. مجلة الانبار للعلوم الزراعية.المجلد (10) العدد(1).

مرجان, علي فاضل .(2010). تأثيرالمبيد الفطري (Dividen D3) ومسحوق القرنفل *Syzygium aromaticum* في تثبيط نمو الفطريات المرافقه لبذور الرقي *Citrullus lanatas*مجلة جامعة بابل / العلوم الصرفة والتطبيقية . المجلد (18), العدد(3), ص: 1098-1090.

ملاعبد, فاتن نوري , حسين, غيداء صلاح ورمضان , نديم احمد .(2010). تأثير المستخلصات المائية والكحولية لاوراق وبذور بعض النباتات على الفطريات المصاحبة

لبذور اشجار الدردار . مجلة تكريت للعلوم الصرفة . المجلد(15), العدد(2), ص: -227

. 221

الموسوي , رشا نوري جواد.(2011) . دراسة المجتمع الفطري لتربة نبات البامياء . مجلة جامعة بابل / العلوم الصرفة والتطبيقية . المجلد(19), العدد, (2), ص: 637-627.

الموسوي ,كريم عبد ياسين .(1998). تأثير بعض الادغال ومستخلصاتها والفطريات المعزولة من جذوره في إنبات ونمو نباتات الطماطا والفطر المرض *Fusarium oxysporum* . رسالة ماجستير ,كلية الزراعة – جامعة البصرة, 79صفحة.

الموسوي . علي حسين عيسى .(1987). علم تصنيف النباتات . مطبعة جامعة بغداد- العراق.

الناصر , زكريا.(2006). تأثير بعض مبيدات الفطور في الفلورا الفطرية في منطقة الرايزوسفير لنبات الفول . مجلة إبحاث جامعة دمشق للعلوم الزراعية . المجلد(22) , العدد(1) , ص:165-180.

ألناظر , إبراهيم وابو رميله بركات .(2003).مبيدات الآفات , الجامعة الاردنية , عمان , المملكة الأردنية الهاشمية.

نخيلان ,عبد العزيز مجيد.(2010).أمراض النبات الفطرية. عمان.داردجلة.

ألنعيمي , سعد الله نجم .(1999). الأسمدة وخصوبة التربة , مطبعة دار الكتب , وزارة التعليم العالي والبحث العلمي . كلية الزراعة والغابات . جامعة الموصل.

ألواني , هديل وائل.(2005). تأثير الزيت الطيار للقشور الصفراء لثمار الكريب فروت *Citrus paradise* وأوراق حشيشة الليمون *Cymbopogon citrates* في نمو الفطر *Aspergillus flavus* وإنتاجه للفلاتوكسين B1 . رسالة ماجستير . كلية التربية . ابن الهيثم . جامعة بغداد.

ألياسري . مالك علي كريم .(2011). بعض الجوانب البيئية والحياتية للقراد *Acari: Rahipicephus turanicus pomerantzev , 1936(Ixodidae)* وتأثير مستخلص بذور الحنظل *Citrullus colocynthis L.* في الأداء الحياتي.رسالة ماجستير.كلية العلوم .جامعة القادسية.

أليحي , سامي بن عبد العزيز. (2007). دور المستخلصات النباتية الطبيعية في مقاومة الفطريات المسببة للأمراض النباتية . رسالة ماجستير ,كلية العلوم,جامعة الملك سعود,المملكة العربية السعودية.

أليوسف . عبد الامير سمير سعدون.(1998). تأثير المستخلصات النباتية على بعض الفطريات المرافقة لبذور الشعير في محافظة القادسية .رسالة ماجستير ,كلية التربية .جامعة القادسية.

ياسين , مؤيد سمير.(2011).تأثير تداخل حامض الجبرلين وسماد اليوريا في بعض صفات النمولنبات الحلبة *Trigonella foenum – graecum L.*مجلة ابن الهيثم للعلوم الصرفة والتطبيقية .مجلد(24),العدد(12).

المصادر باللغة الانكليزية

Aba alkail , A. (2005). Antifungal activity of some extract against some plant pathogenic fungi , Pakistan Journal of Biological science . 8: 413-417.

Abd-Allah , S&Salih ,O. (2008). First report for *Alternaria* spp. Infection of *Eucalyptus globulus* in Al- Taif province at kingdom of Saudi Arabia . Saudi J. of Bio . Sci. 15 (2).Pp: 231-236.

Abdel- Hameed , E.S.; Bazaid , S.A.; Shhayeb, M.S.; El- sayed, M.M. and El-wakil , E.A.(2012). phytochemical studies and evaluation of antioxidant , anticancer and antimicrobial properties of *Conocarpus erectus* L.growing in Taif , Saudi Arabia Euro J. med plants, 2: 93-112.

Abdel-Hameed , El-sayed .; Bazaid ,Salih A. and Sabra ,Abdel-NasserA.(2013). Protective effect of *Conocarpus erectus* extract on CCL₄ induced chronic liver injury in mice. Global Journal of pharmacology . 7(1):52-60.

Abdel-fettah , Mouni .; Ahmed, lamarti .; Anouar ,Aidoun .; Mustapha , khaddar. and Alain, bedoc.(2007). Effect of benzimidazole fungicides and calcium chloride on *Alternaria alternata* and *Penicillium expansum* rot during storage of pears .African journal of biotechnology .Vol.6(11). Pp.289-292.

Abdel-hassan ,I.A. ; Abdel- Barry ,T.A. and Tariq , M.S.(2000).The hypoglycaemic and antihyperglypercaemic effect of *Citrullus colocynthis* fruits aqueous extract in normal and alloxan diabetic rabbits ;.T. Enthopharcol .NO.(71) .Pp:325-330.

Abdel-rahim , A.; Ali, Mohammed.; A, Alian. and Hassan,A.Elmahi.

(2013). Phytochemical analysis of some chemical metabolites of colocynth plant (*Citrullus colocynthus* L.) and its activities as antimicrobial antiplasmodial. *J. Basic. Sci. Res.*, 3(5). 228-236.

Abdul-Hannan, K. ; Mukhtar, I. ; Riaz, T. & Nawaz-Khan, S. (2005). Effect of plant extracts on black point infection of wheat . *Mycopath.*, 3 : 57 – 59.

Adam, S .; Al-Yahya, M. and Al-Farhan, A.(2001). Response of Najdi sheep to oral administration of *Citrullus colocynthis* fruits . *Small Rumin .Res.* 40:239-244.

Adonizio , Allison .; Kong , Kok-fai. and Kalia, Mathee. (2008). Inhibition of Quorum sensing – controlled Virulence factor production in *Pseudomonas aeruginosa* by south florida plant extracts . *Antimicrob . Agent chemother.* 52(1): 198. Vol. 10.

Agrios ,G.N. (1997). Plant pathology . 4th ed . Academic press. London . pp: 150-203.

Agarwal , V.K & Sinclair , J.R.(1997) . Principles of seeds pathology . lewis publishers , 2nd ed. Pp: 539.

Agrios , G.N. (1988). Plant pathology . Academic press, 3rd .pp: 445-446.

Agrios, G.N.(2005). Plant pathology .5th.Ed. ,948 pp. Academic press, New York.

Asma , Sikander. ; Shahnaz , Dawer. ; Marium , Tariq .and Muhammad , Javed . Zaki.(2009). Management of root disease by combination of different soils with fertilizers. *Pakistan . J .Vol . 41(6) : 3219-322.*

Asyaz , Sultan .; Ullahkhan , Farman .; Murad , Abdul Hussain .,KhanAli.and Khan ,Ihsa ullah .(2010). Evaluation of chemical analysis profile of *Citrullus colocynthis* growing in southern areas of Khyber pukhtun khwa Pakistan . *World Applied science Journal.* 10(4).402-405.

- AL-Kandari , M .; A.Redha. and P. Suleman .(2009).** Polyamin accumulation and osmotic adjustment as adaptive responses to water and salinity stress in *Conocarpus lancifolius* .Functional plant sciences and Bio technology .(F P S B), Pp:42-48.
- Al –Rawi , A. and Chakaravarty ,H.L. (1988).** Medical plant of Iraq -2th . ministry Agric . Iraq , Bagdad ., P:26-27.
- AL-Dousari , A.; N, Sorkhoh. and N, Ali .(2009).** study of bacterial isolates from the rhizosphere and the non- rhizosphere of *Conocarpus lancifolius* grown on crude oil contaminated soil . European Journal of scientific Research , pp: 549-558.
- Alexopoulos , C. J.; Mims ,C.W. & Blacwell, M. (1996).** Introductory Mycology , , 4th ed . Jhon Wiley and Sons, Inc. pp 869.
- Alexopoulos, C.J. & Beneke, E.S.(1964).** Laboratory Manual for Introductory Mycology, 2nd ed. pp:3-4.
- Al-Ghamdi , F. A .; Al- Zahrani, H .S .; Alzaharani , H. S. and Al - Amer . K.H .(2009).** Phytosociological studies of *Citrullus colocynthis* L. , growing in different altitudinal sites in Saudi Arabia . pak. J . Biol . sci .10: 779-785.
- Alghasham , A.A.(2013).** Cucurbitacin –a promising target for cancer therapy . International Journal of health science . 7(1).Pp: 77-89.
- Alhejjaj ,M.Y. ; A, Alhurba and S.Ali , Mohamed .(2010).** Study of alkaloid extracts from fruits and antimicrobial activity screening .Journal of Basrah Researches sciences.Vol.(36).No.(4,15).
- Alnaimi, E.H.(2001).** The effects of ochratoxins- A produced by *Aspergillus ochraceus* on liver of rats a light and electron microscopic study .MSC.Thesis , college of science , saddam university Iraq.
- Ambi , A.A .; Abdurrahman , E.M.; Sule , M.I.; Pateh , U.U. and Ibrahim , N.D.G.(2007).** Phytochemical screening and

histopathological studies on the seed of *Citrullus colocynthis* in albino rates . Nigerian Journal of pharmaceutical sciences . Vol.(6).
No.(2).

Andrew , M.; pever, T.L. and Pryor, B.M.(2009). AN expanded multilocus phylogeny does not resolve morphological species within the small spored *Alternaria* species complex . mycologia . 101.Pp:95-109.

Angeh , J.E.(2006). Isolation and characterization of antibacterial compound present in members of *cobretum* section *Hypocrateropsis* .
PHD thesis university of peritoni.

April , T.M.;Foght , J.M.; foght , J.M.and currah, R.(2000).Hydrocarbon degradation filamentous fungi isolated from flare pit soil in northern and western Canada. Can.J.microbiol. 46.
p:38-49.

Aqil ,F. and Ahmed .(2003). A broad spectrum antibacterial and antifungal of *Citrullus colocynthis* methanolic seed extract –Res . J. phytochem., 5.Pp:98-106.

Arif , M.; Chawla , S. ; Zaidi , N. W.; Rayar , J. K.; Variar , M. and Singh , U. S.(2012) . Development of specific primers for genus *Fusarium* and *F. solani* using rDNA Sub-unit and transcription elongation factor (TEF-1a) gene. African Journal of Biotechnology .
Vol.(11). No.(2) .444-447.

Arunasril ,P.; Chalaml, T.V. ; Eswava Reddy , N.P.; Triumala , Reddu Z. S. and Ravidra , B. Reddy Z. (2011). Investigation on fungicidal sensitivity of *Trichoderma* spp. And *sclerotium rolfsii* (clarrot pathogen). Inerossandra. Plant pathology . Regional Agricultural Research station . Vol.(2).No.(2).Pp: 502-517.

- Atta-ur-Rahman , M I.(1995).**Choudhary Diterpenoid and steroidal alkaliod .Nast prod Rep. 12.Pp:361-379.
- Awad , K. M. (.1992).** comparision of reaction and efficiency of applied phosphate fertilizers to some calcareous soils .Basrah J . of Agric sci. 5 (2).Pp: 247- 258.
- Azarpour , Ebrahim .; Karim Motamed , Mohammed .; Reza Bozorgi , Hamid . and Moraditochae , Moral.(2011).** Effects ot Tillage systems and nitrogen fertilizers on yield and yield component of Faba bean .World Applid sciences journal. 13(9):2037-2041.
- Aziz , M .; Fitu , Durwish .; Madja , J .; Abed , Ali O . and Al Jaanabi , sunduses. J. (2012) .** The study of Antibacterial Activity of *Citrullus colocynthis* . Seed journal of biotechnology research center . Vol .(6).No. (1).
- Bajwa , R. & Iftikhar ,S. (2005).** Control of fungal pathogens by aqueous leaf extracts of *Eucalyptus* spp. Myco path. 3.Pp: 13-16.
- Banso, A. (2009).** Effect of Extracts of *Mondora myristica* and *Zingiber officinale* on the growth of fungi in sweet potato juice . African J. of microbiology Research . Vol 3(9) : 487 – 490 .
- Barnabas ,C.G .and Nagarajan ,S. (1988).** Antimicrobial activity flavonoids of some medicinal plants . fitoterapia . 3.Pp: 508-510.
- Barneet , H.L. and Hunter , B. B.(1972).** Illustrated genera of imperfect fungi . Burgess Puble . Co. , Minnesota . 3rd . ed.
- Begum , J.; Anwar , M.N .; Akhter , N.; Nazrul , MD . and Hoque , M.N.(2010).** Efficacy of essential oil sasjute seed protectant . The Chittagong . univ.J.B.SciVol .(5).No. (1&2). Pp: 1-7.
- Benmehdi , H.; Allali ,H.; Tabti, B.; Djabou , N.; Bendiabdellah , A.; Iahfa, F. and Djaziri , R.(2008).** Hypo and antihyperglycaemic

effect of *Citrullus colocynthis* L. induced diabetic rate. Asian journal of
Seeds in normal and Streptozotocin . 20(4). Pp: 2711- 2718.

Bennet , J.W.; wunch , K.G. and fation , B.D. (2002). Use of fungi in
biodegradation . In: Hurant (ed). Manual of environmental
microbiology . 2nd edition , ASM press washington. PP : 960-971.

Bennet , J.W.(1990) . Mycology series . neworleans,
Louisian:Tulaneuniversity .Pp:294-295.

Bland , J. M.(2002) . fungicidal CAY-1saponin isolation from *Capsicum*
sp. Fruit – The united states of America as represented by
secretary of Agriculture mycology .Inc Washington.

Bolkan, H.A. and D.F. Bulter. (1974). Studies on heterokaryosis and
virulence of *Rhizoctonia solani*.
phytopathology , 64:513- 522.

**Brek, O.L.; Peplinski , A.S. ; Nofsige , G.W.; Conway , H. F.; String
. Fellow ,A.C.; montgamery , R.R.S.; Sohous , V.E. & Bagley ,
E.B. (1979).** Aflatoxin in activation corn by ammonia gas . field Trial
. Transactions of the ASAE. 22.Pp: 425-432.

Burapedjo , S. and Bunchoo , A.(1995). Antimicrobial activity of tannins
from *Terminalia citrina* , plant medica , 61:365-368.

**Chiocchio , V.; Venedikian , N.; Martinez ,E.A.; Menendes , A.;
Ocampo, A.J.and Godeas, A.(2000).** Effect of the fungicide
benomyl on spore germination and hyphal length of arbuscular
mycorrhizal fungus *Glomus Mosseae*. International journal . Micobiol.
. 3:173-175.

Cohen , Y.; U . & Niderman , T.(1993). Local and systemic protection
against phytophthora infestans induced in potato and tomato plant by

jasmonic acid and Jasmonic (methyl ester). The American phytochemistry Society . 83 (10).Pp: 1054-1062.

Cook ,R.J.and Synder, W.C.(1965).The influence of host exudates on growth and survival of germinating of *Fusarium solani* . *M.phaseoli* in soil phytopathology. 55.Pp:1021-1025.

Council for Agriculture Science and Technology .(2003). Mycotoxins Risk in plant ,Animal , and human systems . Report No. (139).

Council for Agriculture science and Technology Iowa-45A .

Cowan ,M.M. (1999). Plants products as antimicrobial agents clinical microbio. Review. 12.Pp: 564-582.

D, Karou .; A, savadogo .; A, canini .; S, Yameogo .; C, montesano .; J, simpore .; V , colizzi . and A. S, Traore .(2006).Antibacterial activity of alkaloids from *Sida acuta*. African Journal of Biotechnology. 5(2) 195-200.

Delapena , M. E. (2009). Identification and evaluation of reuse-oriented sanitation concepts in African Urban Areas case study massawa , Eritrea , M S C . Thesis. Hamburg university Engineering . Germany . 91PP.

Delucca , A.J.; Cleaveland ,T.E. and Wedge, D.E.(2005). Plant derived antifungal proteins & peptide . canad.J. of microbiol . 51.Pp: 1001-1014.

Dikbas, N. ; Kotan, R. ; Dadasoglu, F. & Sahin, F. (2008). Control of *Aspergillus flavus* with essential oil and methanol extracts of *Satureja hortensis* Internation J. of food microbiology . V(124), Issue(2) : 179 – 182.

Dixit , S.N.; Tripathy , S.C.and Upadhyey , R. R.(1976).The antifungal Substance of flower (Rose indica) .Economic Botany. 30: 71- 73.

- Dixit, S. N . & Tripathy , S. C. (1975)** . Fungi static properties of some seeding extracts . Current science, 44 : 279 - 280.
- Dluzniewska ,J.(2003)**. Reaction of fungi of *Trichoderma* genus to selected Abiotic factors, EJPAU. 6 (2) .Pp:04.
- Dubey , S.C. and B , patel . (2000)**. Mode of prepetation and spread of *Alternaria alternata* blight of broad bean . India phytopathol. 53.Pp: 175-177.
- Dubey, S.C.; Patel, B. and THA, D.K. (2000)**.Chemical management of *Alternaria* blight of broad bean.Indian phytopathology.Vol.53(2).
- Duman , F.; E, Urey .; R, Temizgnl. and F, Bozok.(2010)**. Biological responses of non target aquatic plant . Nasturtium of ficinale to the herbicide , tribenuron- methyl. Weed Biology and management. 10(2).Pp:81-90.
- Domsch , K.H. ; Gams , W. and Anderson, T.(1980)**. Compendium of soil fungi Academic press , p.85.
- Eaton ,D .L. and Groopman , J.D.(1994)**. The toxicology of Aflatoxins human health , veterinary , and agriculture significances . sanieg diego: Academic press.
- Elagadei , A. and Hassain , A.(1986)**. poisonous plant of lybia , national council for scientific Reaserch, Tripoli , lybia .The 1st Ed .
- Ellis , M.B. (1971)**. Dematiaceae Hyphomycetes . Common wealth mycological Institue . Kew , Surrey ,England . 608pp.
- Ellis , D. ; Davis, S. ; Alexiou, H. ; Handke , R .and Bartley, R.(2007)**. Description of medical fungi .2nd ed. Adelaide. Australia.
- El-Morsy, E.M.; Dohlob, S.M. and Hyde, K.D.(2006)**. Diversity of *Alternaria alternata* a common destructive pathogen of Eichhornia

Crassipesin Egypt and its potential use in biological control. Fungal
Diversity 23: 139-158.

EL-Mehalawy , A.A. (2006). Effect of antifungal on physiology
activity of some plant pathogenic fungi . The Internet Journal of
Microbiology.

El-Sayed, E.H.; Abdel-Ghany, A. and Essam, A.Z.(2006).LTR-
retrotransposons based molecular markers in cultivated Egyptian
cottons *G. barbadensel*. African J. of Biotech. Vol. 5(13), pp: 1200-
1204.

Essien , E.P.; Essien ,J.P.; Ita, B.N. & Ebong , G. A.(2007). Physio
chemical properties and fungitoxicity of the essential oil of Citrus
medical against groundnut storage fungi , Turk .J.Bot., 32:10-14.

Eken, C. & Demirci, E. (2003). Identification and Pathogenicity of
Rhizoctonia solani and binucleate *Rhizoctonia* Anastomosis Groups
isolate from forage legumes in Erzurum, Turkey. Phytoparasitica, 31: 1-5.

FAO , (2000). Fertilizers and their use . Apocket guide for extention of
ficers , 4th edition .Roma , Italy .

Fawzi, E. M .; Khalil, A.A.& Afifi , A.F. (2009). Antifungal effect of
some plant extract on *Alternaria alternata* . and *Fusarium oxysporum*
. AFR.J. Biotechnol . 8 (11).Pp: 2590-2597.

Feng , W.; Zheng , X.; Chen , J. & Yang , X.(2008). Combination of
cassia oil with magnesium sulphate for control of posthar vest storage
rots of cherry tomatoes . crop production. 27 (1).Pp: 112-117.

Fyhrquist ,P. (2002). Traditional medicinal uses and biological accvities
of some plant extrects of African *Combretum loefh*, *Terminalia* L.
pteleopsis Engl. Spcies. (combretaceae). Academic dissertation.

**Gandomi , H.; Misaghi, A.; Basti, A.A.; Hamedi, H. and Shirrani, Z. R.
(2009).**Effect of *Zataria multiflora* Boiss. Essential oil on growth and

aflatoxin formation by *Aspergillus flavus* in culture media and cheese

.Foodchem. Toxicol.47.pp:2397-2400.

GazalyRisk,A.M.and El-Ghazaly G.A.(1995). Medicinal and poisonous plant of Qater scientific and applied research center university .Pp:306.

Ghalomi ,Ali .; Davami , Amir, Hossein .; Panah, pour.;; Ebrahim and Hossien , Amini. (2013).

Evalution of *Conocarpus erectus* plant as Biomonitoring of soil and Air pollution in Ahwaz Region . Middle east of scientific Research . 13 (10).Pp: 1319-1324.

Ghoshal , S.; Krishna , Prasad B N. and Lakshmi ,V.(1996). Antiamoebic activity of piperlongum fruits against *Entameoba histolytica* in vitro and in vivo .Journal Ethnopharmacol .P. 167-170. Pubmed .

Goldblatt , L.A.(1969). Aflatoxin Scientific blak ground control and implification , food scince and technology , Aseries of mono graphs . Academic press. New York and London . Pp: 458.

Guan , B. ; J, Lu . ; Z, Japhet .; W, chen .; X. & Xie, W. (2010). Salt tolerance in two suaeda species seed germination and physiological responce . Asian. Journal. plant Sci. , 9: 194-199.

Gurudeeban ,S.; Rajamanickam , E. and Satyavani ,TRK .(2011). Antimicrobial effect of coastal medicinal plant *Citrullus colocynthis* against pathogenic microorganisms .AFrJ Pure Appl Chem , (5):119-122.

Hadizadehl , peiva .; Stegan, B. and Kolahim , M. (2009). Antifungal activity of *Citrullus colocynthis* L. , (*Neriumoleander* L. and *Zizyphus spinachriti* L. extrects on plants pathologenic fungi. Journal of biological science. 12(1).Pp: 58-63.

Hammer , K.; J , Gebaner .; S , AL-Khanjari . and A , Buerkert.(2008). Omauat the cross-read of inter – regional extract of cultivated plants –Genet Resour crope . Vol.(55).Pp.: 1294-1300.

Harbone , J.B.(1982).Introduction to ecological biochemistry Academic press . london 4nd Ed . Pp:278.

Harborne, J . B. (1984). phytochemical methods. A . guide to modern techniques of plants analysis London . New York , chapman & Hall.
2nd ed.

Harish , S. ; Saravana n , T.& Radja commar ,R. (2004). Mycotoxic effect of seed extracts against *Helminthosporium oryzae* . The incitant of rice brown spot .J. Biol.Sci 4.Pp: 366-369.

Hassan , H.A.H.(1995).*Alternaria* Mycotoxins in black rot lesion of tomato fruit : codition and regulation of their production . mycopathologia. 130.Pp: 171- 177.

Hatam , N.A.R. ; whiting , D.A. and Yousif ,N.J.(1990). Lipids and sterlls of *Citrullus colocynthis* . International Journal. of crude Drug . Research . 28.Pp: 183-184.

Hessayon , D.G.(2003). The vegetable and Herb Expect. Expert Book. ISBN0.93505-46-0.

Hammoda , F.M .; Ismail , S. I.; Adel –Azim , N.S.and shams , K.A. (2002). Aguide medical plants in north Africa . 150pp.

Hubbell, D.H and K. Gerald .(2003).Biological nitrogen fixation . Fact sheet of the soil and water science Department , Florida cooperative Extension Service, Institue of food and Agriculture Sciences , university of florida , Pp:4.

Huwing , A. ; S, freimund .; O, Kappeli. and H ,Dulter.(2001).
Mycotoxin detoxication of animal feed by different adsorbents.

Toxicology letters.122.Pp:179-188.

//I .FA. **International fertilizer Inndustry Association .(2008).** [http: tablen . asp. /STATIND /statistics / ifa/www. Fertilizer . org](http://www.fertilizer.org)

Islam, M.T. and Faruq, A.N. (2012).Effect of some medicinal plant extracts on Damping-off disease of winter vegetable. World Appl.sci.J.

vol.(17). No.(11).pp:1489-1503.

Ikan ,R.(1969).Natural products alabrotory guide. Academic press London &Newyork.3135.

Jaffer, H . J . ; Mahmood , M . J . ; Jawad , A.M. ; Maji , A. & Al-Naib , A.(1983). Phytochemical & Biological screening of some Iraqi plants.

Fitoterapia, LIX. pp : 229.

Jayalakshmi , S.K. .; Raju, S.; UshaRani .; Benagi , V. I & sreeramulu , K. (2009).*Trichoderma harzianum* L.1 as apotentential source for lytic enzymes an eliciter of defense responses in chickpea (*Cicer arietinum* L.) against wilt disease caused by *Fusarium oxysporum,F.ciceri*. Australian journal of sceience. 1. pp: 44-52.

Jian –Xin ,L. ; Hanbin , H. and Guo- Lin , Z.(2007).Effects of alkaliod extrects from *Peganum multisectum* on growth and some physiological characteristics of *Zea mays* seedings.Department of life science, London university china. 12(1).Pp: 1004-5759.

Jindal , A. and kumar , P. (2013). Invitro antifungal potential of *Triadax procumbens* L. against *Aspergillus niger* . A. sain Journal. pharm . clin . Res .Vol. (6), No. (2).pp: 123-125.

Johnson, S.B.and leach, S.S.(2004).*Rhizoctonia* disease on potatoes . university of mqine cooperative Extention , Bulletin . 2273.

Joshi ,B. ., S. lekhak and A , sharma . (2009). Antibacterial property of Different medicinal plant : *Ocimum sanctum* , *cinnamomum zeylanicum*, *xanthoxylum aromatum* and *origanum majorano* . Kathm and university Journal of science , Engineering Technol. 5 (1): 143-150.

Joy , P.P.;Thomas , J.; Mathew , S.S. and skaria , B .P .(2001). medicinal plants ., Tropical horticulture No.(2).Pp: 449. 632

Kagale , S.; Marimuthu, T.; Thaynmanavan, B.; NandaKumar , R. and Samiyappan , R.(2004). Antimicrobial activity and induction of systemic resistance in rice by leaf extract of *Datura metal* against *Rhizoctonia solani* and *Xanthomonas oryzae* . Phtsiol.Mol. plant pathol . 65 (2).Pp: 91-100.

Karuppsaruy, S. ; Muthuraja , G. & Rajasekaran , K.M. (2009). Chemical composition and Antimicrobrial Activity of Essential oil from *Vanasushava pedata* (Apiaceae) . Advances in Biological Research . 3 (5-6).Pp: 196-200.

Khan , Z.S. and Nasreen , S.(2010). Phytochemical analysis , Antifungal activity and mode of action of methanol extracts from plants against pathogens . J. of Agriculture Technology. Vol.(6).No.(4).Pp: 793-805.

Kock ,P . & Gran , G.R.(2009). Thiophanate – methyl and propiconazole sensivity inscleron homo eocarpa populations from Golf course in wiscon sin and massa chusetts. Department of plant pathology .Vol.(93).Pp: 100-105.

Kraikruan , W.; Sangchote , S. & Sukprakarn, S.(2008). Effect of Capsiacin on growth of *Colletrichum Casiciconidi* . Deparment of Agriculture . Ministry of Agriculture and cooperative. Thialand , 42.Pp:417.

Krishnamurthy , D. (2005). Poultry halchal mycotoxicoses in poultry ,WWW. Vetcare india . com . halchal . mycotoxicoses in poultry . htm.

Kwon-chang , k .J .& Bennett ,T.E.(1992). medical mycology Lea and Febiger , Philadelphia. London p p: 866.

Leslie, J.F. and Summerell , B.A.(2006). The fusarium laboratory manual Photographs by Suzanne Bullock.

Lie , J.; Liu , X.; Ren ,J.; Sheng , F. & H U, Z. (2008). Invitro study on the interaction between thiophanate methyle and human serum albumin .J. of photochemistry and photobiology . V. 94 (3).Pp:158-163.

Liogier H A .(1990).plants medicinales pure Ricoydel Caribe.Ibero Americana de Ediciones ,I N C, San Juan ,PR , PP 566.

M.A, Elwakil .; I.M , El-Rafai .; O. A, Awadallah .; M. A, E. met wally. and M. S, Mohamed . (2009). Seed borne pathogens of faba bean in Egypt Detection and pathogenicity.plant pathology journal.8(3).90-97.

Mahesh ,B. and Satish , S. (2008).Antimicrobial active of some important plant against plant and human pathogens.World Journal. Agricul Sci, 4.Pp: 839-843.

Martin, W.H. (1933). Fifty third and fifty fourth . Ann. Refpt. New Jersy . Exp. Sto : 57 – 66.

Marzouk, B.; Marzouk , Z.; Deco , R .; Mhadabi . L .; Fenin , N . and Aouni , M .(2010). Antibacterial and antifungal activites of several population of Tunisian *Citrullus colocynthis* Schard . immature fruits and seeds . Journal of medical mycology Vol. (20) .No. (3) . pp: 179-184.

Marzouk ,Balsem .; Ehsen , Haloui .; Nadia,Fenina .; Mahjoub,Aouni. and Zohra , marzouk.(2013).Comparative of analgesic activity of several population of Tunisian *Citrullus colocynthis* scharid immature fruits.J.Applied pharma.Sci.Vol.3(10).Pp156-160.

Marzouk , Balsem .; Marzouk , Zohra .; Mastouri ,Maha .; Fenina , Nadia . and Aouni , Mahjoub.(2011).Comparative evaluation of antibacterial activity of *Citrullus* immature fruit and seed organix extract.African journal of biotechnology .Vol.10(10).Pp.2130-2134.

Mateo, EM .; Gill-serna , J.; Patino, B. and jinenez , M. (2011). Adlatoxinand ochratoxins Ain stored barley grian in spain and impact of pre –based strategies to assess the occurrence of aflatoxigenic and ochratoxigenic *Aspergillus* spp.International Journalof food 26./microbiology .149(2):118

Mcmahon ,JB .; currens , MJ .; Gulakowski , RJ .; HallockyF. and BoydmR-michellamine , B . (1995). Anovel plant alkaliod , inhibits human immunodeficiency virus – induced killing by at least two distinct mechanisms . Antimicrob Agent chem other .Vol.(39).Pp: 484-488.

Mcmullen , M P . ; and lamey , H.A.(2000).seed treatment for Disease control .North Dakota state university . NDSU Extention service .pp: 447.

Metha ,A;Mason P.J.and Vulliamy, T.J.(2000).Glucose -6-phosphate deficiency.Res.J.clin.mar.Vol(13):21-38.

Mehni , AF .; Sanehmoslemi , Ketabchi .; Saghar , ShalidiBonjar. and Gholam, Hosein .(2014).Antibacterial activity and polyphenolic content of *Citrullus colocynthis*. International Journal of Biosciencea .Vol.(4). No.(3). P: 190-196

- Mishra , A.K . and Vinit , K.M .(2012).** Field survey for some fungal disease on egg plant . International Multidisciplinary Research Journal . Vol. (2).No. (9) . pp: 23.
- Mishra , Ajay k.; Mishra , Amita.; Kehri , H.K.; Bechan. and Abhay , K Pandy.(2009).** Inhibitory activity of Indian spice plant *Cinnamomum zylanicum* extracts against *Alternaria solani* and *Curvularia lunata* the pathogenic dematiaceous moulds. Annals of clinical microbiology .8-9.
- Mohammedi, Zohra. and Atik, Fawzia.(2013).** Fungitoxic effects of natural extract on mycelial growth , spore germination and Aflatoxin B1 production of *Aspergillus flavus*. Australian Journal of Science(AJSC).7(3):293-298.
- Mohammed,L.Al-kamel.(2005).** Antimicrobial activity of aqueous extract of *Citrullus colocynthis* L.fruit .Tikrit journal of pharmaceutical sciences ,1(2):9-15.
- Montealegre, Besoain. X.(2003).** Selection of bioantagonistic Bacteria to be used in biological control of *Rhizoctonia solani* in tomato. Environ.Biotechnol. Vol.(6).No.(8).
- Moubasher , A.H. (1993).** Soil fungi in Qatar and other Arab countries . published by the center for scientific and Applied Research . university of Qatar , Qatar.
- Moura, M.A .; C.H , machado .; L.C, profirio . and R. B, Freire .(2004).** Effects of Ochratoxins A on broiler leukocytes . Bras – cienc .Avic –.6 (3).
- Moustafa , A . F . (1982).** Taxonomic studies on the fungi of Kuwait. *Aspergilli*. j .Uni. Kuwait (Sci)., 9 : 245-260.
- Mukherjee , Anivuvuddha. and Savita D , patill.(2012)**.Effects of Alkaloid Rich Extract of *Citrullus colocynthis* fruits on *Artemia*

salina and Human cancerous (M C F -7 And H eoG-2). Cells .journal
of pharmasciTech . 1 (12).Pp:15-19.

Mukherjee,B. and Sen ,C.(1992).*Aspergillus* and *Penicillium* species
potential agents for biocontrol of *Macrophomina phaseolina*.Indian
phyopath 45:39-43.

**Nafiseh , A.; Lipour , Seyedmstafa . and Sadeghi ,
Peymgsharifi.(2014).**

Effects of bio and chemical fertilizers on growth and yield of Faba
bean.Adv.Vol.5(4).Pp.88-91.

Nahla , A.A.(2010). A trime thoxyellagic acid glucuronide from
Conocarpus erectus leave isolation ,characterization and assay of an
oxidant capacity . pharm Biol, 48:328-332.

**Najafi , S.; sanadgol , N .; Nejad , B. S.; Beragi , M.A. and sanadgol ,
E.(2010).** Phytochemical screeing and antibacterial activity of
*Citrullus colocynthis*L. Schard against *Staphylococcus aureus* .
4(22).Pp: 2321-2325.

Neeraj and Verma , S. (2010).*Alternaria* disease of vegetable crops and
new approaches for its control . Asian J. exp. Biol. Sci.Vol.(1).
No.(3). Pp:681-692.

Neergaard , P.(1997). Seed pathology . Vol.(1) .and (1).Mc millanprss.
London . p: 1187.

Neeta, A. and Abhishek, T. (2006). Fungi toxicity of the essential oil
of *Citrus sinensis* on post-harvest pathogens. Nickel accumulation
and nickel oxalate precipitation by *Aspergillus niger*. Appl
Microbiol Biotechnol 59 : 583-588.

Nelson , G. (1996) . The Shrubs and woody vines of florida Sarasota , FL.
Pine apple press, INC. , Sarasota. USA.

New man , DJ.; Cragg , GM. and Snade , KM. (2003). The influence of natural products upon drug discovery . Natural product reports , 17(3) , 215-234.

NorAzah , M.A.Mastura .; M , Mawardi .; R,AbdulMunaf . A. and Khoziran ,S.(2002).The essential oil and antimicrobial properties of *Cinnamomum* species.

Norman , C.L. (2000).Isolation and Identification of sugar Beet (*Beta Vulgarish*). Seed- borne fungi, Chemical and biology control , The council of college science , university of mousl.

Nwachunkwu, E.O. & Umechuruba, C.I. (2001). Antifungal activity of some leaf extracts on seed borne fungi of African Yam Bean seeds & seeds germination . J. Apple. Sci. Environ. Mgt. , 1: 29 – 32 .

O.Sarmamy , Abdel ghany .; Musa I , Taha. And Ismaeil , Abdul Ilah S.(2011).Antifungal activity of Pomegranare ant Oak Galls extract against *Penicillium* spp . and *Aspergillus* spp.Raf.Jou.Sci.Vol.(22).No.(2) .PP.1-10.

Omulokoli . E.; Khan , B . and Chhabra , SC .(1997). Antiplasmodial activity of four Kenyan medical plants . J E thnophar. Macol . 56: 133-137. (pubmed).

Oonadpo, J.A.and Owanubi , M.O.(1993). The antimicrobial properties of *Tremaguineensis*. In its NAAP. Proceeding , faculty of pharmaceutical science , ABU.Zaria139-144.

Otang , W.M. ; Grierson , D.S. and Nadip , R.N.(2011). The effect of acetone extract of *Arctotis aretotoides* (Asteraceae) on the growth and ultra structures of some opportunistic fungi associated with HIV/ADIS. INT.J. Mol. Sci.Vol.(12) . pp: 9226-9235.

- Petri , S.E.; Hayes , P. ; Kling , J. ; RhlnhardtK. and cover , A. (2002).**Nitrogen management of winter malting barley . Oregon agric .Exp. Stn . Spec .rept 1040:30-36.
- Pitt, J.I. & Hocking, A. D.(1985).** Fungi and food spoilage. Academic press, Sydney, pp:405.
- Plfeger, F.L. and Gould , S.L. (2004).** Damping off seedling . Enviromental Science . 800: 876-882.
- Pryor , B.M. & Michailides ,T.J.(2002).** Morphological , pathogenic , and molecular characterization of *Alternaria* isolate associated with *Alternaria* late blight of pistacloi phyto pathology 92-416.
- Rashid , M . ; RuhulAmin , A.B.M. and Rahman , F. (2010).** Determination of effective dose of agarlic for cotrolling seed borne fungal disease of tomato. J. of yeast and fungal Research . Vol.(1). No.(9).Pp: 183-187.
- Rauf, B.A. (2000).** Seed borne problem of legume crops in pakistan J. Indus.Res., 43: 249- 254.
- Redha ,Amina . ; Al- Mansour , Naem .; Suleman , Patrice , Afzal .; Mohamad . and Al- Hassan , Redha .(2011).** leaf traits and histochemistry of trichomes of *Conocarpus lancifolius* acombretaceae in semi Arid coditions . American Journal of plant Sciences.Vol.(2).No.(2).Pp: 165-174.
- Redha , A .; P, Suleman ,R. and AL- Hasan , Mafazal.(2012).** Responses of *Conocarpus lancifolius* to environmental stress acase study in semi –arid land of Kuwait.ΦYoton .No.81.181-190
- Roopa V , Sangvikar. and Wadje , S.S. (2012).** Invivo Testing of plant Extretracts against seed borne pathogens . International Resaerch Journal of Biological sciences . Vol.(1) , No. (6).pp1-4.

- Rotem , J. (1994).**The genus *Alternaria* , biology , epidemiology and pathogenicity .APS press, st paul , Minnesota , pp: 1-325.
- Ryan , M.; Abdel monnem. and A , Amri. (2009).** Nitrogen fertilizer Response of Barle varieties in semi –Arid condition in morocco. J. Agric . sci. Technol .Vol.(11).Pp:227-236.
- S.Misra, A.K.Datta.; S.M , Chattopadhyay .; A, Chudhury. and A , Ghosh .(1987).** Hydr carbons and Wax Ester from seven species of mangrove leave *Phytochem* , Vol.(26).Pp.3265-3268.
- S , satvavani .; Gurudeenban , K . and Ramanathan , T. (2010).** Bitter apple *Citrullus colocynthis* : An overview of chemical composition and bio chemical potention . Asian Journal of plant science . 9,394-401.
- Saadullah , malik .; Chaudary , Ahmed .; Uzair , Muhammed. and Khurram , A . F. ZAL.(2014).**Antidiabetic potential of *Conocarpus lancifolius* Engl. Journal of Bangladesh pharmacological. Vol.(6). issue (2)Pp:153-155.
- Saadullah , A. ; Asia , Samir. and K , Abdullah .(2014).** Detection of *Aspergillus* species in Dried fruits collected from Duhok market and study their aflatoxigenic properties . university of Duhok . RF. J. Sci., Vol . (25). No.(1). Pp 12-18.
- Saleem et al ., A. ; EL-Said, A.H.M.; Maghraby, T.A. and Hussein, M.A.(2012).** Pathogenicity and pectinase activity of some facultative mycoparasites isolated from *Ficia faba* diseased leaves in relation to phytosynthetic Pigments of plant.J.plant pathol microb.,3(6):1-7.
- Salisbury , F.K & Ross , C.W.(1992).** Plant physiology (4th ed).Ble mot , califorina.

Samoson, R.A . and Vagara , T. (2008).*Aspergillus* systematic in the Genomic Era Utrecht : CBS fungal . biodiversity center.

Se to control aflatoxin level in post harvest maize . Journal of food safety , Vol.(11). pp: 4-10.

Sambrook , J . and Russell, D. W.(2001).Molecular cloning. A laboratory manual .3th ed . cold spring Harbor (NY): cold spring Harbor Laboratory Press , N.Y.

Sharafzadeh , S. and Alizadeh , O.(2012).Some medicinal plants cultivated in Iran.J. APPI.Pharma.Sci.2.134-137.

Sharma , R.C. ; Gill, S.S .; Joshi, D. P. and Bharaj , T.S. (2000). Management of *Fusarium* sheath rot in cytoplasmic male sterile lines . Indian phytopathology . 53: 296-300.

Shekhar , M.; Singh , S.; Ali – Khan , A.A. and Kumar, S.(2009). Efficacy of inorganic salts and organic acids against colony growth of *Aspergillus flavus* and their use to control aflatoxin level in post harvest maize of food safety .Vol.(11).Pp:4-10.

Shirazi , M.V . ; M. A , Khan. ; M, Ali ; S, M. Mujtaba ; S, Mumtaz ; M, Ali .; B. Khanzad .; M. A, Halo .; M, Rafique . ; J.A, Shah . ; K.A , Jafri and N, Debar. (2006).Growth performance and nutrient contents of some salt tolerance multipurpose tree species growing under saline environment . Pak . J. Bot . 38 (5): 1381-1388.

Shittu, L . A . ; Bankole , M . A . ; Ahmed , T . & Aile , K . (2006). Differential antimicrobial activity of the various crude leaves extracts of *Sesame radiatum* against some common pathogenic microorganism.

Scientific Research and Essay Vol. 1 (3) , pp : 108.

- Shoayeb, B.M .; Abdel hameedd , E. and S. Baziad .(2013).** Antimicrobial activity of Tannins extracts of different parts of *Conocarpus erectus* L. Vol.(3). Issue (2). 544-553.
- Shot well , O. L. ; C.W, Hessel tine .; R.D, Stubble field . and W.G.(1996)** Sorenson production of aflatoxins on rice Apple Microbial . 12(3): 425-428.
- Siachoono , S.M.(2010).**landreclamation efforts in haller park , Mombasa .Introduction Journal of biodiversity and conservation . 2(2): 19-25.
- Silverstein , R.M.; Bassler ,G.C. & Morrill, T.C.(2008).** Spectrometric Identification of organic compounds . Jour. Wiley and sons , Inc.V.S.A., 6th ed .340pp.
- Singh , A.K.; pandey , M.B. & singh , U.P (2007).** Antifungal Activity of analkalioid Allosecurinine against some fungi microbiology . 32.(2). :62-64.
- Sinha , A.P .; singh , K. and mukhopadhyay , A.N.(1993).** Interactional between fungicides and soil microorganisms .In: soil sungicide , Vol. (2). Indian . J.73-108.
- Srivastava J.; lambert , J. and Vietmeyer , N.(1996).**medicinal plants : expanding role indevelopment .World Bank Technicol paper No.320.
- Stalish ,S .; Mohana , D.C.; Raghavendra , M. P. and Ravesha , K.A. (2007).** Antifugal activity of some plant extract against important seed bore pathogens of *Aspergillus* . Journal of agriculture technology .3(1), 109-119.
- Stina ,P. and Johan. (1995).** Biocontrol of mold growth in high – moisture wheat coditions by *Pichia anomala* , *Pichia guillermondii* and *Sachromyces cerevisiae* . APP. Envi.Micro.Mar.P.1027-1032.
- Sumira , Jan.; Talat , Parween .; Mahmoody , Zzafar . and T.O.Siddiqi .(2009).** Comparative effect of azotobacter , mycohrizal

inoculum and nitrogen fertilizer on bio chemical , growth and productivity aspect in *Vicia faba* L.American-Eurasian Jour. Of Sustianable Agriculture.3(4) :684-693.

T.J, Walton. and J , Boyer. (1990). Methods in plant Biochemistry .Vol.(4) .Pp:106-158.

Taesotikul , T.; pantheon , A .; Kanjanapothi , D .; Verpoorte , R . & Scheffer, T.J. (1998). Cordio vascular activity of the crude alkaliod fraction from *Tabernaemontana pan dacaguiin* the rat .J. Ethno pharmacol .Vol. .(59). Pp:131-137.

Taffa , ErmiasT.; Gurmessa , Chemedaf . and Mariam, Sahile.(2013) .In vivo Assay for Antagonistic Potential of Fungal Isolate against Faba bean (*Botyrtis fabae sard*). Vol.(6).No.(3).Pp:183-189.

Teles , C.B.G.; moreia ,L. S.; Silva , A.A.E.; Facundo , V.; Azuliani , T.P.; Stabeli , R.G. and Silva – Jaradium , I .(2011). Activity of the lupine Isolated from *Combretum leprosum* against *leishmania amazonensis* promastigotes .J. Braz. Chem .soc., Vol.(22). No. (5).Pp:936-942.

Tewari , S.N.(1986).Anew technique for bioassay of natural plant product –curr-sci., 55:1137-1139.

Tewari, S . N . & Nayak , M . (1991). Activity of four plant leaf extracts againstthree fungal pathogenic or rice. Tropical . Agricultural , 4 : 373 – 375.

Tham , G.N. ; Dhiugra , O.D.; Tardim , C.M. & Vioento , V.M .(2005). Identification of the magor fungi taxic component of cinnamon bark oil .J. Filtoptol . Bras., 30(40):404-408.

Thenmozhi, K.; Saradha, M.; Manian, M. and Paulsamy, S. (2013).In vitro antimicrobial potential of root extracts of medicinal plant species

, *Emilia sonchifolia* (Linn.) DC. Asian J.pharm clin Res, Vol.(6).
No.(3).pp:149-151.

Thomma, B.P.H.J. (2003). Pathogen profile , *Alternaria* spp. : from general saprophyte to specific parasite . molecular plant ., 4(4): 225-236.

Thobunluepop , P.; Jatistiener, C.; Jatistutienr, A.; Pawelzik ,E. and Verasilp, S. (2007).In Vitro screening of the antifungal activity of extract as fungicides againstpathogenic seedborn fungi . Tropentag, October 9-11. Witzenhausen.

Tie , F.; P. Benincasa. and M , Guiducci.(2002). Toward ecologically sound fertilization strategies for filed vegetable production . Aprocending of the International Hort . congress , Toronto , canda. 11-17.

Tones , T. (1998).Cyproconazole, pesticide to lerance . federal . Register Enviromental.

Touqeer ,Saad .; Muhammad , Asadsaed .; Farheen , A, nsari .; Nureen , Zahra .; Zeeshan , Masood .; Maria , Fareed . and Ayesha , Javed .(2014). Antibacterial and antifungal activity of *Conocarpus lancifolius* Engle. J .APP. pharm. Vol.(6).Issue(2).Pp: 153-155.

Uma , C. and Sekar , K.G.(2014). Phytochemical analysis of folkore medicinal plant *Citrullus colocynthis* (bitter apple). J.pharmacognosy and phytochemistry. 2(6): 195-202.

Venama , J. H.(2009). Land resources of Somalia , project report No. L12. Report of Somalia water and land Information management .

Veever, K.A.K.; Stolcova , A.J. and Ruzek ,P.(2007).Sensivity of fungi to urea , ammonia nitrate and their equimolar solution UNH. Plant project Sci. 43. 157-164.

Virk , K. S. and Grover , R. K. (1975). Fungi toxic studies with thiophanate methyl in vitro and in vivo .Indian J. Mycol . plant path. 5: 79-85.

Wang ,Y .; Hao , J .; Zhao , W .; Yang , Z .; Wu ,W. ; Zhang , Y .; Xu , W .; LUO , Y . and Huang , K .(2013).Comparative proteomics and physiology characterization of *Arabidopsis thaliana* seedling in responses to Ochratoxin A.Plant molecular biology .82(4-5).Pp:321-337.

Watanabe , T.(2002). Pictorial Atlas of soil and seed Fungi ,morphologies of cultured fungi and key to species .2nd ed. CRC Press. Boca Ratn, London, New York, Washington,D.C.

William , D.; Easterly , J.; Marcus , W.J.; Willium , S.D. and Gary , C.(2006).Synthesis and antifungal activity of some amide and urea derivatives of bromal and dichloroacetaldehyde . Journal of pharmaceutical sciences . Vol.(54) . No.(9).Pp:1358-1361.

Yada , A.S. and Masashi , I. (1983). Effect of mixing fungicide in the coating layer of the coated seeds on the control of seeding damping – off in chines cabbage.Vol.(77).Pp:33-35.

Yasir , Mohammed Hashim.(2012). The effects of leaves extract of *Conocarpus erectus* L. plant on *Ulocladium botrytis* and *Alternaria solani* fungi that isolated from *Cucumis melovar*.(flexuosus) roots. Journal of education of college . Vol.(2). No.(1).

Yazdain, D.; Tan, Y.H.; Zain ,Al abiding .; M.A. and Jaganath, I.S.(2011). Ariview bioactive compounds isolates from plants against

plant pathogenic +fungi . J. of medical plants Research.
Vol.(5).No.(30).

Yeasmin , F. ; Ashrafuzaman , M. and Hossain , I. (2012). Effects of Garlic Extract, Allamanda leaf Extract and provax. 2200n seed borne fungi of Rice . The Agriculturists . 10(1). Pp : 46-50.

Yoshikawa M , Morikawa .; T, Kobayashi.; H, Nakamura.; A, Matsuhira .; K, Nakamura S . and Matsudada , H.(2007). Bio active saponins and glycoside and anti allergic constituents from *Citrullus colocynthis*. Chemical and pharmaceutical Bulletin, 55(3):428-434.

Zahran , H.H. (1999) .*Rhizobium* – legume symbiosis and fixation under severe condition and in an Arid climate American society for microbiology .Vol.(63).No.(4).Pp:968-989.

Zhang , Hua. ; Shen, Wen .; Biao and XV , Lang Lai .(2003). Effect of nitric oxide on the germination of wheat seeds and its Reactive Oxygen species metabolisms under osmotic stress .
Acta. Botanica Sinica .45(8): 901-905.

Zhou , B. ; Bae , J.; Kim , S. & Known , J. (2008). Apoptosis inducing effect of Akebia saponins D. from the roots of *Dipsacus asper* wall in 4937 cells. Department of food & Biotechnology . Woosuk university . Jeonju , Korea.