

عزل و تشخيص الفطريات المرافقة لبذور السمسم (*Sesamum indicum*) المزروع في ردفان - محافظة لحج

صالح عثمان محمد صالح
قسم وقاية النبات - كلية ناصر للعلوم الزراعية - جامعة عدن
فؤاد احمد السلامي

الملخص:

تم عزل الفطريات المرافقة لبذور السمسم (*Sesamum indicum*)، صنف بلدي أحمر باستخدام طريقة الآجار *Agar plat method* وطريقة ورق الترشيح *Blotter paper method*، ففي طريقة الآجار *Agar plat method* تم عزل خمسة فطريات تتبع أربعة أجناس *Aspergillus, Rhizopus, Alternaria* و *Curvularia* وكانت نسبة تردد الفطريات المعزولة:

Aspergillus niger 28.75%, *Aspergillus flavus* 10.00%, *Alternaria alternata* 1.50%,
Rhizopus sp. 500% ., *Curvularia. Lanta* 0.75%

وفي طريقة ورق الترشيح *Blotter paper* تم عزل أربعة فطريات تتبع ثلاثة أجناس هي: *Aspergillus, Rhizopus, Alternaria* وكانت نسبة تردد الفطريات المعزولة: *Aspergillus niger* 7.5%, *Aspergillus flavus* 3.25%, *Rhizopus sp.* 6.25%, *Alternaria alternata* 1.00 %

وقد تفوقت طريقة الآجار *Agarplat plat method* على طريقة ورق الترشيح *Blotter paper method* في عزل الفطريات المرافقة لبذور السمسم
كلمات مفتاحية: بذور سمسم , فطريات البذور, طريقة الآجار , وطريقة ورق الترشيح.

المقدمة:

يتبع السمسم *Sesamum indicum* العائلة السمسمية (*Pedaliaceae*) ويعتقد أن الموطن الأصلي له هو شرق إفريقيا ، والسمسم أحد أهم المحاصيل الزيتية ، يزرع في حوالي خمسين دولة من دول العالم ومن أهم الدول العربية المنتجة للسمسم : مصر، المغرب، الصومال السودان، العراق ، السعودية ، سوريا واليمن. يزرع السمسم في اليمن في الحديدة، صنعاء، إب وتعر، مارب، حجة، الضياء، لحج، أبين، حضرموت، الجوف وشبوة. ويقتصر استعمال السمسم في اليمن على استخراج الزيت الذي يستعمل في التغذية كما تؤكل بذوره بمفردها أو محمصة أو مخلوطة بالتمر أو السكر أو صناعة الحلويات و تستخدم الكسب في تغذية الحيوان وتحتوي البذور من 48 - 60% زيت ، 17 - 32 % بروتين، ويستخدم الزيت في التغذية وصناعة الصابون والسمن الصناعي كما يدخل كمثبت في صناعة العطور وبعض المستحضرات الطبية كالمراهم وتستخرج منه مادة السيسامين التي تزيد من التأثير القاتل للمبيدات الحشرية (السفاف، 2004). بلغت المساحة المزروعة بالسمسم في الجمهورية اليمنية عام 2017 حوالي 21428 هكتار وبلغ الانتاج 22543 طن. (الإحصاء الزراعي، 2017).

يصاب السمسم بالعديد من الأمراض، منها الذبول الذي يسببه كلامن فطر *Fusarium sp.* وفطر *Macrophomina phaseolina* ومرض البياض الدقيقي الذي يسببه فطر *Odium sp* ومرض تبقع الأوراق الذي يسببه فطر *Alternaria sesasm*. ويعتبر السمسم مقاوم للحشرات لكنه حساس للأمراض. (يحيى واخرون، 2006 , رويشد واخرون، 1994).

تحمل البذور عدد من الفطريات التي تصيبها وتسبب تدهورها وتؤثر على إنباتها وإحداث الذبول للنبات ومنها: *Alternaria, Curvularia, Fusarium, Helmithsporium, Penicillium, Rhizopus sp. Mommoniella* (ميخائيل، 1993 و 1999 (ISTA)

و تستخدم كلا من طريقة *Agar plate method* وطريقة ورق الترشيح *Blotter paper method* في عزل الفطريات المرافقة لبذور السمسم، وقد عزلت من بذور السمسم كلا من فطر *Alternaria sp, Aspergillus flavus, Aspergillus niger, Rhizopus sp., Penicillium sp., Phytophthora nicotianae* و *Fusarium* وقد اعطت طريقة *Agar plate method* مؤشرا على انها افضل من طريقة ورق الترشيح *Blotter method* لعزل الفطريات المرافقة لبذور السمسم (Mahatma, et al., 2001) عندما استخدمت طريقة *Blotter method* لعزل الفطريات من بذور السمسم تم عزل كلا من *Macrophomina phaseolina, Alternaria sp., Aspergillus niger, Aspergillus flavus, Penicillium sp., Fusarium sp., Phytophthora nicotianae* ، وعندما استخدمت طريقة الآجار *Agar plate method* عزل كلا من *Penicillium sp., Aspergillus niger, Aspergillus flavus, Rhizopus sp.,*

Phytophthora. وقد وجد إختلاف في نسبة نمو الفطريات بين الطريقتين وقد كانت نسبة تردد *Rhizopus sp* في طريقة الآجار اقل من نسبة تردده في طريقة Blotter (Chauhan, 2007) كما تم عزل السمسم الفطريات التالية: *Alternaria sesame*, *Colletotrichum*, *Fusarium sp.*, *Macrophomia phaseolina*, *Aspergillus niger*, *A. flavus*, *Botrytis sp.*, *Pencillium sp.*, *mucor sp.* و ان فطر *Alternaria alternata* منقول بالبذرة (Rahda, 2013) وقد عزلت من بذور السمسم كلا من: *Macrophomia phaseolin*, *Aspergillus niger*, *A. Alternaria alternata flavus*. وكان أعلى تكرار لفطر *Aspergillus niger*، وقد ظهر كلا من: 4.36% *Macrophomia phaseolina* و 1.66% *Alternaria alternate* (سعد، 2013) وقد هدف البحث الى التعرف على الفطريات المرافقة لبذور السمسم.

مواد وطرق البحث:

مواد و أدوات البحث:

بذور سمسم ، بيئة الآجار ، ورق ترشيح ، أطباق بتري ، هيبوكلوريت الصوديوم ، اسبرت ، فورمالين ، أوتوكليف ، حضان ، صندوق عزل ، ستيريوميكروسكوب (Stereo-Microscope) ، ميكروسكوب ضوئي ، مضاد حيوي ستربتومايسين ، قطن ، كيمري تصوير و شرائح زجاجية

جمع عينات بذور السمسم:

تم الحصول على عينات من بذور السمسم البلدي الاحمر موسم 2016م من حقليين مزروعين بالسمسم في مديرية ردفان محافظة لحج، و وضعت العينات في أكياس بلاستيكية ثم حفظت في مختبر النبات كلية التربية ردفان، لإجراء الدراسة عليها.

تحضير بيئة الآجار (P.D.A):

حضرت بيئة PDA والمكونة من 200 جرام مستخلص بطاط و 20 جرام سكر جلوكوز و 20 جرام آجار و 1000مل ماء مقطر (بياعة، 1981) وعقمت البيئة على درجة حرارة 121 و ضغط 15 رطل/بوصة لمدة 25 دقيقة (العروسي، 1984) وقبل صب البيئة في الأطباق اضيف المضاد الحيوي الستربتومايسين بمقدار 30 ميكروجرام/مل من اجل تثبيط نمو البكتيريا ثم صبت البيئة في أطباق بتري سعة 9cm (بياعة، 1981).

تعقيم ورق الترشيح Blotter paper:

عقم ورق الترشيح بجهاز الاوتوكليف على درجة حرارة 121 درجة مئوية وضغط 15 رطل لمدة 25 دقيقة (العروسي، 1984).

تعقيم صندوق العزل:

عقم صندوق العزل باستخدام الفورمالين 40 % واغلق الصندوق لمدة 24 ساعة (بياعة، 1981)

التصميم المستخدم في التجربة:

التصميم المستخدم في التجربة هو التصميم العشوائي التام (با مؤمن 1990)

الكشف عن الفطريات وتعريفها:

تم الكشف عن الفطريات المرافقة لبذور السمسم بطريقة أطباق الآجار Agar plat method وطريقة ورق الترشيح Blotter method المتبعة من قبل الهيئة الدولية لصحة البذور حيث اتبعنا الطريقتين في عزل الفطريات وعمل شرائح مؤقتة للفطريات المعزولة من مستعمراتها مباشرة وتم تنمية الفطريات المعزولة على بيئة الآجار (PDA) للحصول على مزارع نقية ، وتم ملاحظة الشرائح باستخدام المجهر بقوة تكبير 100X و 400X وعرفت الفطريات اعتمادا على شكل المستعمرة ونموها وشكل الاجسام الثمرية وبمساعدة المفاتيح التصنيفية واطلس الفطريات المصور (Dugan, 2005 & Tsuneo, 2002)

طريقة أطباق الآجار: Agar plat method

زرعت 400 بذرة سمسم في أطباق بتري محتوية على بيئة الآجار بطاطس دكستروز (PDA معقمة مضاف اليها المضاد الحيوي)، بواقع 25 بذرة في كل طبق، وقد رتبت البذور في محيطين، المحيط الخارجي به 15 بذرة والمحيط الداخلي به 9 بذور متبادلة مع المحيط الخارجي، ثم وضعت 1 بذرة في المركز، وضعت الاطباق في الحاضنة على درجة حرارة 28م لمدة 7 أيام وتحت اضاءة متبادلة مع الظلام كل 12 ساعة (ميخائيل، 1993 و ISTA, 2001). فحصت البذور تحت ستيريوميكروسكوب (Stereo-Microscope) لتسجيل البذور الملوثة والفطريات النامية عليها وتحديد أنواعها باستخدام الميكروسكوب الضوئي. تم فحص البذور تحت ستيريوميكروسكوب (Stereo-Microscope) لتسجيل البذور الملوثة والفطريات النامية عليها وتحديد أنواعها باستخدام الميكروسكوب الضوئي.

طريقة ورق الترشيح: Blotter method

زرعت 400 بذرة سمسم بواقع 25 بذرة في كل طبق بتري 9cm وضع فيه مسبقا ثلاث ورق ترشيح (filter paper) معقم بللت بالماء المقطر المعقم ، وقد رتبت البذور في محيطين المحيط الخارجي به 15 بذرة والمحيط الداخلي به 9 بذور متبادلة مع المحيط الخارجي ثم وضعت 1 بذرة في المركز (ميخائيل، 1993 ، ISTA, 2001). وضعت الاطباق في الحاضنة على درجة حرارة 28م لمدة 7 أيام وتحت اضاءة متبادلة مع الظلام كل 12 ساعة (ميخائيل، 1993 ؛ سعد، 2013 ؛ ISTA 2001). وتم تفحص البذور تحت، ستيريو ميكروسكوب (Stereo-Microscope) لتسجيل البذور الملوثة والفطريات النامية عليها وتحديد انواعها باستخدام الميكروسكوب الضوئي.

عزل الفطريات وتمييزها وتنقيتها على بيئة الاجار PDA:

عزلت الفطريات النامية على البذور وزرعت على بيئة PDA للحصول على مزارع نقية و تم تعريفها باستخدام الميكروسكوب الضوئي.

تحليل النتائج:

حساب نسبة البذور الملوثة ونسبة الانبات:

نسبة البذور الملوثة = { (عدد البذور التي ظهر عليها الفطريات/ عدد البذور الكلية) × 100 } - AI- (Amodi, 2016)

نسبة الانبات = { (عدد البذور النابتة/ عدد البذور الكلية) × 100 } (Al-Amodi, 2016)
حللت النتائج وفقا للتصميم العشوائي التام (ANOVA) باستخدام برنامج الكمبيوتر Gensat, 1955 وقرنت المتوسطات باستخدام اختبار اقل فرق معنوي (LSD) عند مستوى 0.05.

النتائج والمناقشة:

طريقة الاجار Agar plat method:

أظهرت نتائج عزل الفطريات من بذور السمسم في الجدول (1) بالطريقة ان الفطريات المعزولة تتبع اربعة اجناس هي: *Aspergillus* ؛ *Rhizopus* ؛ *Alternaria* ؛ *Curvularia* ، وكانت نسبة تردد الفطريات في العينة هي:

Aspergillus niger 28.75%, *Aspergillus flavus* 10.00%, *Rhizopus sp.* 5.00%, *Alternaria alternata* 1.50%, *Curvularia lanta* 0.75%

وقد كانت نسبة *Aspergillus niger* هي الأعلى وهذا يتفق مع ما ذكره (سعد، 2013)، من انه قد عزل من بذور السمسم الفطريات التالية: *Alternaria sesame*, *Colletotrichum*, *Fusarium sp.*, *Macrophomina phaseolina*, *Apergillus niger*, *Aspergillus flavus*, *Botrytis sp.*, *Pencillium*. لكننا لم نجد كلا من فطر *Botrytis sp*, *Pencillium* كما تتفق النتائج مع ذكره (Dugan, 2005)، من أنه قد عزل من بذور السمسم كلا من فطر *Aspergillus flavus*, *Alternai sp*, *Aspergillus niger*, *Rhizopus sp*, *Penicillium sp.*, *Phytophyora* لكننا لم نجد في الدراسة *Phytophyora* و *nicotianae* و *Fusarium sp.* وعدم الظهور قد يعود الى ان العينة كانت خالية من الفطرين *Phytophyora* و *nicotianae* و *Fusarium sp.*

جدول (1): تردد الفطريات في عينة بذور السمسم بلدي احمر المزروعة على بيئة الأجار Agar plat

PDA method

نسبة التردد	الفطر المعزول
28.75	<i>Aspergillus niger</i>
10.00	<i>Aspergillus flavus</i>
5.00	<i>Rhizopus</i>
1.50	<i>Alternaria alternata</i>
0.75	<i>Curvularia lanta</i>
L.S.D	4.091

والملاحظ شيوع فطريات المخزن وكان أكثرها ترددا على الترتيب هو الفطريات: *Aspergillus niger* 28.75%; *Aspergiuuls flavus* 10.00%; *Rhizopus* 5.00%; *Alternaria alternata* 1.50%; *Curvularia Lanta* 0.75%، وهذا يتفق مع مذكره (Rahda, 2013)، من أنه قد عزل من بذور

السمسم الفطريات التالية: *Alternaria sesame*; *Colletotrichum*; *Fusarium sp.*; *Macrophomina phaseolina*; *Apergillus niger*; *Aspergillus flavus*; *Botrytis sp.*; *Pencillium sp.*; *Mucor sp.*، و ذكر ان فطر *Alternaria alternata* منقول بالبذرة. في حين لم تظهر في الدراسة الفطريات: *Mucor sp.*, *Pencillum sp.*, *Macrophomena phaseolina*, *Colletotrichum*, *Fusarium sp.*, وربما ان العينة كانت غير ملوثة بهذه الفطريات.

وقد وجدت فروق معنوية عند مستوى احتمالية 0.05 بين تردد الفطريات فيما بينها ماعدا نسبة البذور الملوثة بالفطريات 45% بينما كانت نسبة الانبات 90.75% وهذا يشير الى ان تواجد الفطريات لم يكن مؤثرا على نسبة الانبات او ان البذور كانت مقاومة.

طريقة ورق الترشيح: Blotter paper method

اظهرت نتائج عزل الفطريات من بذور السمسم بطريقة ورق الترشيح Blotter جدول (2)، أن الفطريات المعزولة تتبع ثلاثة اجناس هي: *Rhizopus*, *Alternaria*, *Aspergillus* وقد كانت نسبة تردد انواع الفطريات في العينة هي: *Aspergillus niger* 7.5%, *Aspergillus flavus* 3.25%, *Rhizopus* 6.25% , *Alternaria alternata* 1.00% ومن نسبة التردد نلاحظ ان فطر *Aspergillus niger* كان هو السائد يليه *Rhizopus* ثم *Aspergillus flavus* ثم *Alternaria alternata* وهذا يشير إلى أن فطريات المخزن هي السائدة وهذا يتفق مع ما ذكره (Rahda, 2013).

وقد وجدت فروق معنوية بين تردد الفطريات عند مستوى 0.05 وكان L.S.D هو 2.374.

جدول (2): تردد الفطريات في عينة بذور السمسم بلدي احمر المنمأة على بيئة ورق الترشيح Blotter

الفطر المعزول	نسبة التردد
<i>Aspergillus niger</i>	7.50
<i>Aspergillus flavus</i>	3.25
<i>Rhizopus</i>	6.25
<i>Alternaria alternata</i>	1.00
L.S.D	2.374

وقد كانت نسبة البذور الملوثة 17% ونسبة الانبات 89% وهذا يشير الى ان تواجد الفطريات لم يكن مؤثر على نسبة الانبات او أن البذور كانت مقاومة.

مقارنة بين طريقة لاجار Agar plat method و طريقة ورق الترشيح Blotter paper method:

وعند اجراء المقارنة بين الفطريات المنمأة على بيئة الاجار PDA و ورق الترشيح Blotter paper تشير نتائج التحليل الاحصائي الى وجود فروق معنوية بين تردد الفطريات على مستوى النوع والجنس حيث كانت نسبة تردد الفطريات في بيئة PDA كالآتي:

Aspergillus niger 28.75%; *A. flavus* 10.00%; *Rhizopus sp.* 5.00%; *Alternaria alternata* 1.50%.

جدول (3): مقارنة بين تكرار الفطريات المعزولة من بذور السمسم المنمأة على بيئتي P.D.A و ورق

الترشيح Blotter

بيئة النمو	تردد الفطريات				متوسط بيئة النمو
	<i>Aspergillus niger</i>	<i>Aspergillus flavus</i>	<i>Rhizopus</i>	<i>Alternaria alternata</i>	
PDA	28.75	10.00	5.00	1.50	11.31
BLOTTER	7.5	3.25	6.25	1.00	4.50
متوسط الفطريات	18.12	6.62	5.62	1.25	
L.S.D	بيئة النمو 1.739				للفطريات 2.459
					للتفاعل 3.477

بينما كانت نسبة تردد الفطريات في بيئة Blotter كالآتي: *Aspergillus niger* 7.5%; *Aspergillus flavus* 3.25%; *Rhizopus sp.* 6.25%; *Alternaria alternata* 1.00% والملاحظ أن نسبة تردد الفطريات في بيئة الـ PDA كان اعلى من نسبة تردد الفطريات في ورق الترشيح بفروق معنوية عند مستوى 0.05 , باستثناء فطر *Rhizopus*، حيث كانت نسبة تردده في Blotter اعلى من نسبة تردده في بيئة Agar plate، وهذا يتفق مع ما ذكره (Chauhan, 2007). وقد وجدت فروق معنوية بين متوسط بيئتي النمو وهذا

يبين يظهر تفوق بيئة الاجار PDA على بيئة ورق الترشيح Blotterpaper، وهذا يتفق مع (Mahatma, 2001).

الاستنتاجات:

- 1- اظهرت نتائج العزل تلوث بذور السمسم بالفطريات: *Aspergillus niger*; *A. flavus*; *Rhizopus sp.*; *Alternaria alternate*; *Curvularia lanta*.
- 2- اظهرت نتائج العزل ان فطر *Alternaria alterta* مرافق للبذور.
- 3- أن بيئة الاجار بطاطس دكستروز PDA كانت أفضل من بيئة ورق الترشيح لعزل الفطريات المرافقة لبذور السمسم.

المراجع:

- 1- أبوغنية، عبد النبي و بشير قشيرة (1988): امراض النبات العملي. منشورات جامعة الفاتح - ليبيا. ص 141.
- 2- الإحصاء الزراعي السنوي، (2017): كتاب الاحصاء الزراعي لعام 2017م - الإدارة العامة للإحصاء الزراعية - وزارة الزراعة والري. الجمهورية اليمنية. ص 87.
- 3- السقا، علي عيدروس (2004): إنتاج محاصيل صناعية . سلسلة الكتاب الجامعي . (2004) جامعة عدن - ص (245).
- 4- العروسي، حسن ؛ سمير ميخائل و محمد عبدالرحيم (1984): امراض النبات العملي . كلية الزراعة. دار المطبوعات الجديد. مصر. ص 11-20.
- 5- بامؤمن، عوض مبارك (1997): التجارب الزراعية (تصميم، تنفيذ، تحليل) - مركز عبادي للدراسات والنشر - صنعاء. الطبعة الأولى ص 85.
- 6- بياعة، بسام (1981): الوجيز في امراض النبات (العملي). مديرية الكتب والمطبوعات الجديدة. ص: 26-10.
- 7- رويشد، علي خميس و عبدالله بابونس و فردوس رستم (1994): مسبب الذبول على السمسم في محافظة لحج الجمهورية اليمنية - المجلة اليمنية للبحوث الزراعية - المجلد (1) عدد (1) نوفمبر 1994. ص 45-38.
- 8- سعد، نجاة ؛ ديار صكبان و ابتهاج محمد يونس (2013): التحليل الميكروبي لبذور السمسم *Sesame indicum* واختبار القدرة الامراضية لبعض انواع *Alternaria spp* على البذور. مجلة جامعة تكريت للعلوم الزراعية المجلد (13) العدد (4). ص 47-51.
- 9- ميخائيل، سمير (1993): امراض البذور - مصر - منشأة المعارف بالإسكندرية. ص 283.
- 10- يحيى، علي احمد ؛ هرتين مهدي عبيد ؛ محمود عبدالله ؛ اقبال محمد سالم ؛ نوال احمد قاسم ؛ بلقيس باهارون ؛ فيصل عبدالله احمد ، و بركة محمد سالم (2006): دليل المحاصيل الزراعية في السهل الجنوبي. الهيئة العامة للبحوث والارشاد الزراعية. محطة البحوث الزراعية. الكود. ص 156.
- 11- AL-Amodi, Mhamed Othman (2016): Fungi Associated With Seeds Of Ashford Variety OF Groundnut Grown In Yemen and its Disinfection In vitro Using Sodium Hypochlorite. journal of global Biosciences. volume 5, Number 1, pp.3414-3422
- 12- Chauhan, Ms Rooma (2007): Studies on the Seed Borne Fungi of
- 13- Sesame (*Sesame indicum* L.). A dissertation Work Submitted to Rani Durgawati University in partial Fulfillment requirement of the Degree of master of Science .Department of Botany and Microbiology. St. Aloysius College. Pages 60.
- 14- Dugan, Frank M (2005): The Identification of fungi An illustrated Introduction With Keys, Glossary, and Guide to Literature. G American Phyto-pathological Society St. Paul. Minnesota, U.S.A .pages . 22 , 108, 115 ,132
- 15- Rahda, P.L. (2013): Studies on Seed-borne Fungi Diseases OF Sesame With Spell RFERE TO *Alternaria sesame* (Kawamura) Mohanty and Behera plat pathology college agriculture, bijapur university of agricultural seines. pages 50
- 16- ISTA(International Seed Testing Association) (2001): International Rules For Seed Testing .Rules Amendments. Seed Sci. Tehnol. 29:1-127

- 17- **Mahatma,L.; S.D. Singh and P.C. Lodha (2001):** Pathogenic seed mycoflora of sesame (*sesamum indicum* L). J. Mycol. pl. pathol. 31:377-379
- 18- **Tsuneo, Watanabe (2002):** Pictorial Atlas of Soil and Seed fungi .Morphologies of Cultured Fungi and Key to Species. Second Edition. CRC. PRESS.BOCA Raton New York Washington, d. pages .120 , 125 ,186 ,190 ,193 ,223, 237

Isolation and Identification of Sesame Seed-Borne Fungi Grown In Radfan Area, Lahej Governorate

Saleh Othman Mohammed Saleh

Fuad Ahmed Al- salami

**Department of plant protection
Nassers Faculty of Agricultural Sciences - University of Aden**

abstract

This present study was aimed to isolate and identify of seed borne fungi associated with sesame (*sesamum indicum*), grown in Radfan area by using agar plat and blotter paper method.

the results obtained by using agar plat method confirmed the presence of the following four fungi genera: *Aspergillus*, *Rhizopus*, *Alternaria*. and *Curvularia lanta* frequencies of isolated fungal species were: 28.75%, 10.0%, 5.0%, 1.50%, and 0.75% for *Aspergillus niger*, *Aspergillus flavus*, *Rhizopus*, *Alternaria alternata*, and *Curvularia lanta* respectively.

The contamination percentage of the tested seeds samples, however, the rate of their germination reached 90.75%. Testing the sesame seeds by blotter paper method revealed the presence of only three fungal genera, namely *Aspergillus*, *Rhizopus* and *Alternaria*. frequencies of fungal species isolated by this method were: 7.5%, 3.25%, 6.25%, and 1.0% for *Aspergillus niger*, *A. flavus*, *Rhizopus sp.*, and *Alternaria alternate*. Contamination and germination rates shown by this method were: 17%, and 89% respectively. Our results indicate supremacy of agar plate method in respect of isolation and identification of seed borne fungi of sesame in comparison with blotter paper method.

Key word : Sesame, Seed-borne fungi, Agar plate method, Blotter paper method.