

## تأثير تراكيز مختلفة من محلول كلوريد الصوديوم NaCl في

## النمو الخضري ونتاج الأبواغ مختبرياً لعدد من الفطريات المعزولة من المياه العذبة

د. علي عبدالواحد قاسم  
قسم علوم الحياة / كلية التربية / جامعة البصرة

د. حسين غانم النصاروي  
المعهد التقني - العمارة / هيئة التعليم التقني

## Abstract الخلاصة

أظهرت نتائج هذه الدراسة بان نمو الفطريات المعزولة من المواطن المائية العذبة والمختبرة في أوساط زرعية مضاف إليها تراكيز ملحية مختلفة قد اختلف باختلاف نوع الفطر وبأختلاف تركيز NaCl المضاف الى وسط الأختبار ، ولوحظ أن الفطرين اللاقحيين *Rhizopus stolonifer* و *Absidia coerulea* أظهرتا أعلى معدل نمو (59 ملم ، 54 ملم لكل منهما على التوالي) في جميع تراكيز NaCl بالمقارنة مع بقية الفطريات ، في حين أظهر الفطر الكيسي *Chaetomium sp.* أقل نمو شعاعي بلغ 9 ملم تلاه الفطر الكيسي *Emericilla nidulans* ( 11 ملم ) . أظهرت معظم الفطريات المختبرة نمواً خضرياً كبيراً في التركيز 1 % بلغ 60 ملم وتلاه التركيز الملحي 0.5 % بنمو بلغ 58 ملم ، بينما كان نموها ضعيفاً في التركيزين 0 % ( عدم إضافة NaCl ) و 3 % ( 20 ملم ، 32 ملم لكل منهما على التوالي ) . و اظهر الفطران *Bipolaris hawaiiensis* و *Bipolaris spicifer* انتاجاً مثالياً للأبواغ عند التراكيز 0.25 % و 0.5 % و 1.0 % في حين لم تنتج الفطريات الكيسية ابواغاً في أي من التراكيز الملحية المختبرة.

## Introduction المقدمة

تحتاج معظم الفطريات إلى تراكيز قليلة من كلوريد الصوديوم NaCl لغرض النمو ، وأن معظمها يثبط نموه في المستويات العالية من تركيز NaCl ، بينما تحتاج الفطريات البحرية إلى تراكيز معينة من الاملاح لا تستطيع بدونها ان تنمو وتتطور ، وتختلف الفطريات في استجابتها للنمو في الأوساط الملحية حيث لوحظ ان الفطريات البحرية تحتاج في نموها إلى تراكيز مختلفة من الملح بشكل طبيعي ، وان هناك عدداً من الفطريات تتحمل مديات واسعة من الملوحة ويمكنها ان تنمو وتتطور بين تركيز ملحي يتراوح بين 0-35 % ( Garraway و Evans ، 1984 ؛ Duke وجماعته 1986 ؛ Garcia وجماعته ، 1997 ) أن للتراكيز الملحية تأثير كبير على انتشار الفطريات في البيئة علماً أنه من الصعوبة دراسة تأثير عامل الملوحة لوحده على فعالية الفطريات في البيئة المائية بمعزل عن بقية العوامل البيئية الأخرى ( Kohl-meyer و Kohlmeier ، 1979 ؛ McClure وجماعته ، 1989 ؛ Panagou وجماعته ، 2005 ) ففي دراسة عن الفطريات المستوطنة في البحر الميت اختبرت قابليتها على النمو في تراكيز ملحية مختلفة تبين ان التركيز الملحي المثالي للنمو الخضري للفطريات المختبرة كان عند التركيز الملحي 50 % ماء بحر ( Buchalo و جماعته ، 1998 ؛ Maheshwari وجماعته ، 2006 ) .

أشار Radwan وجماعته (1984) إلى أن بعض الأنواع التي تنتمي إلى الجنس *Aspergillus* و *Penicillium* تكون أكثر تحملاً للملوحة حيث لاحظ أن أربعة عزلات لأحد أنواع هذا الجنس أظهرت استجابة جيدة عند نموها في الوسط الملحي ذي التركيز 10 % (w/v) ، وأن بعض العزلات المختبرة تحملت تركيزاً ملحياً جاوز 30 % من NaCl . وفي دراسة مقارنة بين استجابة الفطريات البحرية والفطريات غير البحرية لتراكيز ملحية مختلفة ف لوحظ أن الفطريات البحرية تنمو على وسط ماء البحر بشكل أفضل من نموها على وسط ماء عذب . ولم تستجب الفطريات البحرية لنقص في النمو الخضري أو في انبات الأبواغ أو في التكاثر ( Davidson ، 1974 ؛ Xin وجماعته ، 2002 ؛ Dias-Munoz و Montalvo- Rodriguez ، 2005 ) .

وُدُرس تأثير تراكيز محاليل ملحية مختلفة على التكاثر وانتاج الاجسام الثمرية لعدد من الفطريات ، فلو حظ أن الفطرين *Lindra thalassiae* و *Halosphaeria appendiculata* قد انتجا اجساما ثمرية غير ناضجة عند تنميتها في وسط زرعي مذاب بالماء المقطر في حين أعطت فطريات اخرى اجساماً ثمرية ناضجة عند نموها على نفس الوسط المذكور ( Jones و Byrne ، 1976 ، Karlekar وجماعته ، 1985 ؛ Kogi وجماعته ، 2005 ) . وبالنظر لقلة الدراسات المتوفرة حول تأثير التراكيز الملحية مختبرياً على الفطريات المعزولة من المواطن المائية العذبة في العراق لذا أرتئينا القيام بهذه الدراسة لغرض دراسة تأثير تراكيز مختلفة من محلول كلوريد الصوديوم NaCl في النمو الخضري وانتاج الابواغ مختبرياً لعدد من الفطريات المعزولة من المياه العذبة .

## المواد وطرائق العمل :

### 1 - تحضير المزارع النقية للفطريات المختبرة :

تم تنشيط مزارع نقية لثمانية أنواع من الفطريات المعزولة سابقاً من البيئة المائية ( جدول 1 ) ونميت هذه الفطريات على وسط اكر البطاطا والجزر ( Potato Carrot Agar ( PCA ) وتم تحضير هذا الوسط بوزن 20 غم من كل من البطاطا والجزر بعد غسلها وتقسيرها ثم تقطيعها وغليها مع كمية من الماء المقطر وهرست جيداً في جفنة خزفية ورشحت واخذ الراشح الى دورق حجم 1 لتر واضيف للخليط المحضر من كل من البطاطا والجزر 20 غم من الاكر واضيف الماء المقطر الى حجم 1 لتر ونقل الخليط للتعقيم في جهاز الموصدة (Autoclave) عند درجة حرارة 121 م° وضغط 15 باوند \ انج<sup>2</sup> لمدة 20 دقيقة .

### جدول (١)

أنواع الفطريات المعزولة من المياه العذبة المستخدمة في اختبار تأثير تراكيز مختلفة من NaCl عليها مختبرياً

انواع الفطريات*
<i>Absidia coerulea</i> Bain
<i>Bipolaris hawaiiensis</i> (M.B.Ellis) Subram.&Jain
<i>B.spicifera</i> (Bain)v.Arx
<i>Chaetomium</i> sp.
<i>Emericella nidulans</i> (Eidam)vuill.
<i>Fusarium oxysporum</i> Schlecht.
<i>Phoma</i> sp.
<i>Rhizopus stolonifer</i> (Ehrenb:Fr.)Vuill.

\* تم الحصول على هذه العزلات من الدكتور حسين غانم كعزلات معتمدة في اطروحة الدكتوراه ومؤكدة التصنيف من قبل الاستاذ الدكتور سمير خلف عبدالله

### 2- تحضير الأوساط الزرعية المعاملة بتراكيز مختلفة من ملح الطعام :

لدراسة تأثير تراكيز مختلفة من ملح الطعام NaCl على النمو الخضري وانتاج الأبواغ في الفطريات المختبرة ، تم تحضير وسط أكر- خلاصة الشعير المعامل بتراكيز مختلفة من ملح الطعام ، وأستعمل NaCl النقي لتحضير التراكيز الملحية وذلك بمزج وزن معلوم من NaCl مع حجم معلوم من الماء المقطر ( نسبة وزنية / حجمية ) وقد تم تحضير التراكيز الملحية التالية : 0 % ، 0.25 % ، 0.5 % ، 1.0 % ، 2.0 % ، 3.0 % ، حيث حضرت الأوساط الزرعية لكل تركيز من أذابة خلاصة الشعير في محلول ذلك التركيز بأضافة 15 غم من مسحوق خلاصة الشعير و 20 غم من مادة الأكار إلى 1 لتر من كل تركيز من التراكيز الملحية السابقة ، ومزجت المواد بصورة جيدة ، ثم عقم الوسط بوساطة جهاز التعقيم وقد استعمل الماء المقطر لتحضير التركيز 0 % كتجربة ضابطة ( Byrne ، 1971 ) . بعد ذلك صبت الأوساط في أطباق زجاجية قبل تصلب الوسط

ولقحت الأطباق الحاوية على وسط الاختبار Test Medium الخاص بكل تركيز (2- 5 بوغ) بوساطة شعرة ملصقة على طرف قضيب زجاجي ( Wire loop ) أخذت من المزارع الفتية للفطريات المختبرة بعمر 10 أيام . وحضنت الأطباق تحت درجة حرارة (  $25 \pm 1$  م ) وتم متابعة النمو الخضري للفطريات بعد ثلاثة أيام من الحضن وكذلك تم مراقبة انتاج الابواغ .

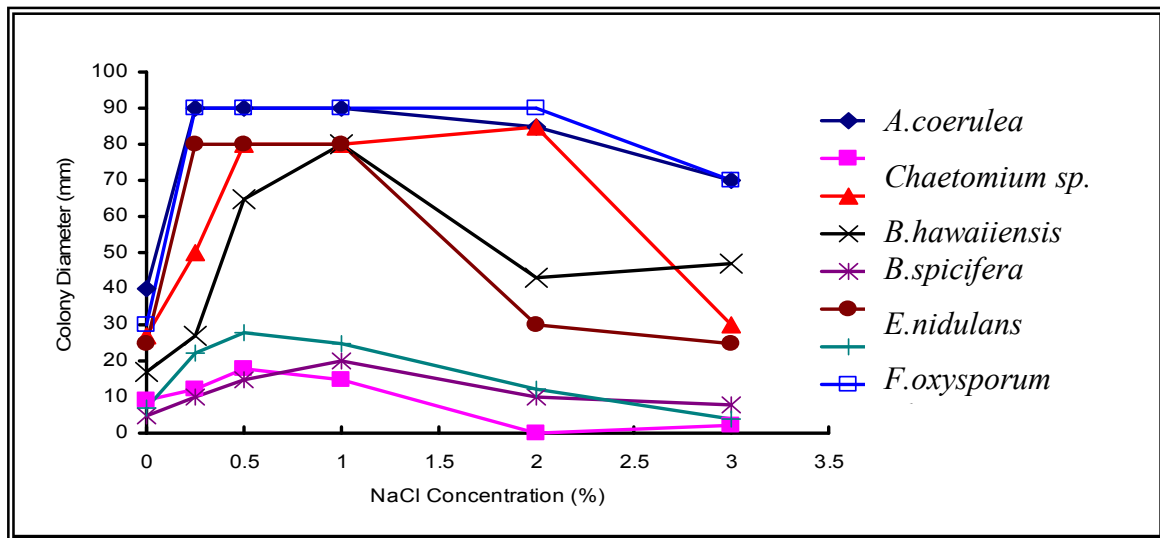
### 3 - حساب الأبواغ :

تم حساب عدد الابواغ في 1 مل من عالق الابواغ بوساطة جهاز عد الكريات الدموية Haemocytometer . وأستخدمت طريقة Jones و Byrne (1976) لحساب عدد الكونيدات . وأختير التصميم العشوائي الكامل C.R.D. وأختبار أقل فرق معنوي المعدل R.L.S.D. تحت مستوى ثقة (  $P \leq 0.05$  ) لمقارنة الفرق بين أقطار المستعمرات مع التراكيز المختلفة .

## Results النتائج

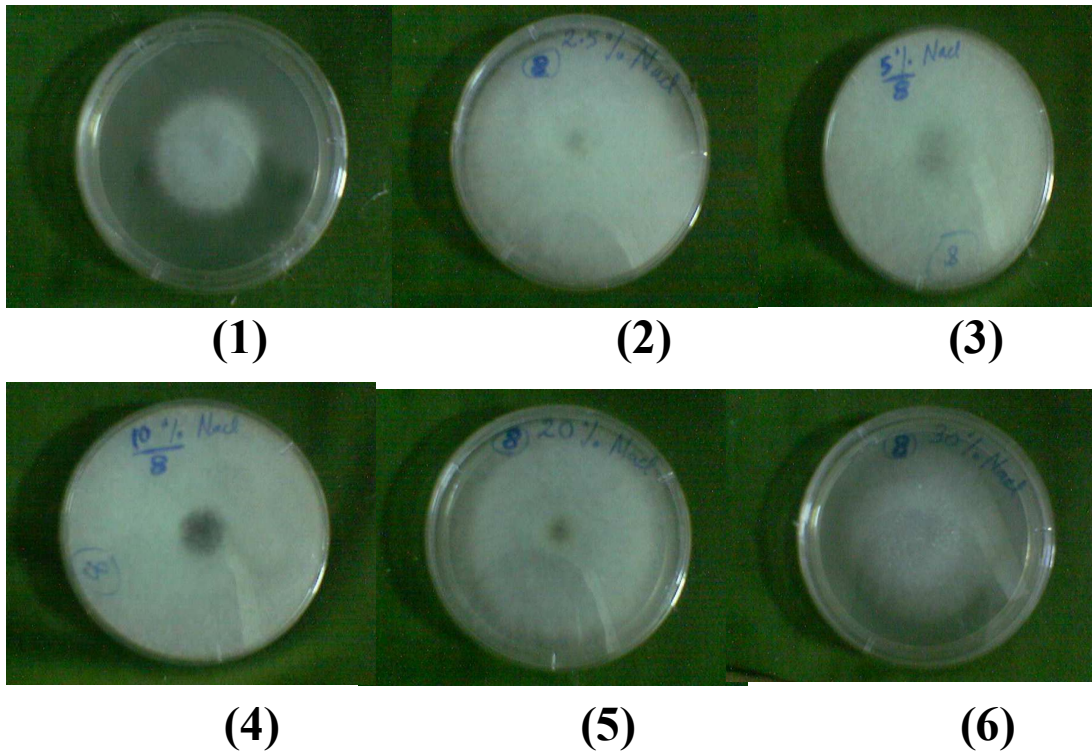
أظهرت نتائج هذه الدراسة بان نمو الفطريات المعزولة من المياه العذبة قد اختلف باختلاف نوع الفطر وبأختلاف تركيز NaCl المضاف الى وسط الأختبار ، وأن معدلات نموها اختلفت حتى في التركيز الواحد ، وكان هذا واضحاً عند مقارنة أقطار المستعمرات النامية في وجود التراكيز الملحية المختلفة . بصورة عامة لوحظ أن الفطرين اللاقحيين *A.coerulea* و *R. stolonifer* أظهرتا أعلى معدل نمو في جميع تراكيز NaCl بالمقارنة مع بقية الفطريات في حين أظهر الفطر الكيسي *Chaetomium sp.* أقل نمو شعاعي ، تلاه الفطر الكيسي *E.nidulans* ، بينما اختلف النمو الخضري لبقية الفطريات بصورة واضحة ( شكل 1 )

أظهرت معظم الفطريات المختبرة كان لها نمو خضري كبير في التركيز 1 % وتلاه التركيز الملحي 0.5 % وبينت الدراسة أيضاً أن التركيز 0 % ( عدم إضافة NaCl ) كان له تأثير واضح في تقليل نمو جميع الفطريات المختبرة تلاه التركيز 3 % ( شكل 1 ) . لوحظ النمو الخضري للفطر *A.coerulea* كان مختلفاً بأختلاف التراكيز ، فكان النمو عالياً (90 ملم) عند التراكيز 0.25 ، 0.5 ، 1 % تلاه التركيز 2 % وبقطر نمو 85 ملم ، أما أقل نمو خضري فظهر في التركيز 0 % ( شكل 1 ، لوحة رقم ١ ) . وبينت الدراسة أن الفطر *R. stolonifer* كان نموه مختلفاً أيضاً فكان عالياً في التراكيز 0.25 ، 0.5 ، 1 ، 2 % بلغ 90 ملم لكل منها ، وأقل نمو خضري ظهر في التركيز 0 % ( شكل 1 ، لوحة رقم 8 ) . أما الفطر *Chaetomium sp.* فكان نموه ضعيفاً في جميع التراكيز ، فأظهر أعلى نمو في التركيز 0.5 % بلغ 18 ملم تلاه التركيز 1 % بلغ 15 ملم ، ولم يظهر أي نمو في التركيز 2 % ( شكل 1 ، لوحة رقم 2 ) . أظهر الفطر البكنيدي *Phoma sp.* نمو خضري قليل في مختلف التراكيز حيث لوحظ أن أعلى نمو ظهر في التركيز 0.5 % وبلغ 28 ملم ، وأقل نمو فظهر في التركيز 3 % بلغ 4 ملم . ( شكل 1 ، لوحة رقم 5 ) وأختلفت بقية الفطريات في نموها بأختلاف التراكيز .



شكل (١) تأثير تراكيز مختلفة من NaCl في النمو الخضري للفطريات المختبرة

وباستخدام التحليل الأحصائي وأختبار أقل فرق معنوي المعدل R.L.S.D. أتضح أن لنوع الفطر تأثيراً معنوياً عالياً (  $P \leq 0.05$  ) على نمو المستعمرات ، فلو حظ أن أعلى نمو لهذه المستعمرات كان للفطرين *A.coerulea* و *R. stolonifer* وبفارق معنوي مع بقية الأنواع وبدون فارق معنوي بينهما ، تلاهما الفطر *B.hawaiiensis* . وأشار التحليل الأحصائي أيضا الى أن تركيز NaCl كان له تأثير معنوي عالياً (  $P \leq 0.05$  ) فكان التركيز 1 % هو التركيز الذي ظهر فيه نمواً عالياً للمستعمرات وبفارق معنوي عالياً مع بقية التراكيز .



لوحة (١) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Absidia coerulea* ( الصور 1 – 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي )



(1)

(2)

(3)



(4)

(5)

(6)

لوحة (٢) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Chaetomium sp.* (الصور 1 – 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي)



(1)

(2)

(3)



(4)

(5)

(6)

لوحة (٣) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Bipolaris hawaiiensis* (الصور 1 – 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي)



(1)

(2)

(3)



(4)

(5)

(6)

لوحة (٤) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Bipolaris spicifera* (الصور 1 – 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي)



(1)

(2)

(3)



(4)

(5)

(6)

لوحة (٥) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Emericella nidulans* (الصور 1 – 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي)



(1)

(2)

(3)



(4)

(5)

(6)

لوحة (٦) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Fusarium oxysporum* ( الصور 1 - 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي )



(1)

(2)

(3)

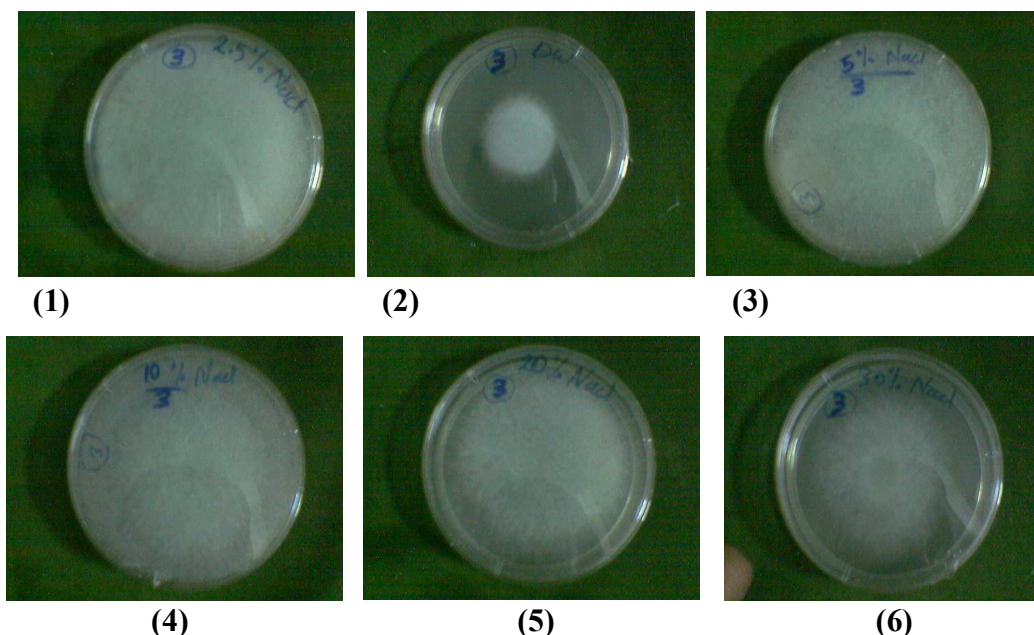


(4)

(5)

(6)

لوحة (٧) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Phoma sp.* ( الصور 1 - 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي )



لوحة (8) : تأثير تراكيز من محاليل NaCl في نمو الفطر *Rhizopus stolonifer* ( الصور 1 – 6 تمثل التراكيز 0 , 0.25 , 0.5 , 1 , 2 , 3 % على التوالي )

ويبين جدول 2 أن عدد الأبواغ قد اختلف بشكل كبير حسب نوع الفطر وتركيز NaCl ، فقد لوحظ أن بعض الفطريات لا تكون أبواغاً بالرغم من وجود نمو خضري جيد لها كما في الفطريات *Chaetomium sp.* و *Phoma sp.* و *E.nidulans* و *R. stolonifer* والتي لم تنتج أبواغاً في أي تركيز رغم نموها الخضري الجيد ( جدول 2) . وأظهر الفطر *B.hawaiiensis* قابلية عالية على تكوين الأبواغ بالمقارنة مع بقية الفطريات تلاه الفطر *B.spicifera* . وبينت الدراسة أن إنتاج الأبواغ كان عالياً عند نمو الفطريات في التركيزات 0.5 و 1 % تلاهما التركيز 0.25 % ، في حين كان إنتاج الأبواغ قليلاً في التركيز 0 % تلاه التركيز 3 % . لوحظ أن إنتاج الفطر اللاقي *A.coerulea* كان متوسطاً عند التركيز 1 % وضعيفاً عند التركيزات 0.25 و 2 % وأظهر الفطر *B.hawaiiensis* إنتاجاً عالياً للأبواغ عند التركيزات 0.25 و 0.5 و 1 % ولوحظ أن الفطرين *B.spicifera* و *F.oxysporum* كان إنتاجهما من الأبواغ عالياً عند التركيزات 0.25 % و 0.5 % و 1 % ( جدول 2) .

جدول (2) - تأثير تراكيز مختلفة من NaCl على إنتاج الأبواغ في الفطريات المختبرة .

الفطريات	أنتاج الأبواغ					
	تراكيز NaCl (%)					
	0	0.25	0.5	1	2	3
<i>Absidia coerulea</i>	-	+	++	++	+	-
<i>Chaetomium sp.</i>	-	-	-	-	-	-
<i>Bipolaris hawaiiensis</i>	++	+++	+++	+++	+++	++
<i>B. spicifera</i>	+	+++	+++	+++	+	++
<i>Emericilla nidulans</i>	-	-	-	-	-	-
<i>Fusarium oxysporum</i>	+	+++	+++	+++	+	++
<i>Phoma sp.</i>	-	-	-	-	-	-
<i>Rhizopus stolonifer</i>	-	-	-	-	-	-



+++ = انتاج عالي من الابواغ ( فوق 3000 بوغ / مل ) ، ++ = انتاج متوسط (1000-3000 بوغ / مل )  
 + = انتاج ضعيف ( دون بوغ / مل 1000 ) ، - = لا يوجد انتاج ( 0 ) .

## المناقشة:

اظهرت الدراسة الحالية وجود تباين واضح في استجابة الفطريات للنمو الخضري و انتاج الابواغ عند مختلف التراكيز الملحية ، حيث لوحظ ان اهم التراكيز الملحية التي تفضلها معظم انواع الفطريات قيد الدراسة هو تركيز 1 % NaCl وظهر واضحا في الفطريات *A.coerulea* و *F. oxysporum* و *B.hawaiiensis* و *B.spicifera* و *E.nidulans* و *R.stolonifer* وجاء هذا متوافقا مع ما وجدته Byrne ( 1971 ) الذي لاحظ ان الفطرين *Absidia glauca* و *Mucor hiemalis* أستجابا في نموهما الخضري بشكل مثالي عند التركيز الملحي المثالي للنمو هو 1 % NaCl كذلك مع Jones ( 1963 ) الذي وجد ان الفطر *Chaetomium globosum* ينمو بشكل افضل في تركيز 1 % NaCl ، علما ان نتائج الدراسة الحالية وجدت ان الفطر *Chaetomium sp.* بالاضافة الى استجابته الى تركيز 1 % NaCl قد سجل نموا افضل ايضا عند التركيز 0.5 % . وفي دراستين مختلفتين على عزلتين للفطر *C.globosum Kunz* وهما *C.globosum Kunz pp117* و *C.globosum Kunz R27B* كانت لهما استجابة مختلفة لاختبار الملوحة حيث كان التركيز الملحي المثالي للعزلة الاولى هو تركيز يقارب 0 % اي في الماء المقطر في حين نمت العزلة الثانية للفطر بشكل جيد في تركيز 0.75 % ( Byrne ، 1971 ) بينما اكدت دراسة سابقة تقضيل الفطر *C.globosum Kunz* لتركيز ملحي 1 % ( Jones ، 1963 ، Garcia ؛ 1997 Kogi وجماعته ، 2005 ) .

ولوحظ أن بعض الفطريات كان لها نمو واضح في التركيزين 2% و 3 % مثل الفطريات *A.coerulea* و *R.stolonifera* و *B.spicifera* وهذا يتفق مع معظم الدراسات السابقة والتي أشارت إلى أن بعض الفطريات يمكن ان تنمو بتركيز ملحية ما بين 3 % إلى 10 % ( Dias-Munoz و Montalvo-Rodriguez ، ٢٠٠٥ ، Panagou وجماعته ، 2005 ) ويعتقد أن سبب ذلك هو تكيفها الأزموزي بسبب تكوين مركبات polyols و glycerol و التي تعمل على تنظيم الأزموزية وأنظمة نقل أيونات الصوديوم الموجبة ( Brown ، 1990 ، Blomberg و Adher ، ١٩٩٣ ، Petrovic وجماعته ، 2002 ) و اظهرت الدراسة الحالية ان الفطر البكنيدي *phoma sp.* قد نما بشكل جيد عند التركيز الملحي 0.5 % تلاه التركيز 1 % ولم تكن النتيجة هذه بعيدة عن ما وجدته Byrne ( 1971 ) الذي وجد ان التركيز الملحي المثالي للفطر المذكور هو 0.7 % في حين وجد Ritchie ( 1961 ) ان الفطر *phoma herbarum* ينمو بشكل افضل في تركيز ملحي 3.1 % .

لقد كان النمو الخضري للفطريات *phoma sp.* و *Chaetomium sp.* ضعيفا جدا او معدوما عند التركيز 3 % كذلك ضعف النمو الخضري للفطر *F.oxysporum* عند التركيز 3 % ايضا وقد يعود سبب عدم مقدرة معظم الفطريات النمو في بيئات تحتوي على تراكيز عالية من NaCl لعدة عوامل منها عامل النفاذية اضعف الى ذلك ما اقترحه Jennings ( 1972 ) في ان السبب الاكثر رجحانا لعدم مقدرة الفطريات من النمو في التراكيز الملحية العالية هو ان ايون الصوديوم الموجب يؤثر على نفاذية غشاء الخلية كذلك يؤدي الى زيادة طرد ايون البوتاسيوم الذي يساهم في تركيب الغشاء الخلوي وفقدانه بسبب تلف الغشاء . كذلك لوحظ ان فقدان البوتاسيوم من الخلية الفطرية يؤدي الى تثبيط عدة عمليات افضية مهمة مثل عملية glycolysis و عملية التنفس اللتين تؤديان الى موت الخلية بتوقفهما ( Hammond و Kliger ، 1976 ، Panagou وجماعته ، 2005 ، Kogej وجماعته ، 2005 ) .

واظهرت الدراسة الحالية ان الفطر *F.oxysporum* نما بشكل مثالي عند التراكيز الملحية 0.25 % و 0.5 % و 1 % وبشكل متساو ولم تكن النتيجة متطابقة مع نتيجة الدراسة التي قام بها Swart ( 1963 ) على عزلتين مختلفتين للفطر المذكور هما *Fusarium A* و *Fusarium B* حيث استجابتا للعزلتان للتركيزين 0

% و 0.2 على التوالي ويعتقد أن السبب هو وجود أختلافات الجينية بين العزلات المعزولة من مواطن بيئية مختلفة ( Egger ، ١٩٩٢ ، Tedford وجماعته ، 1994 ؛ Dave و Desai ، 2006 ) .

اظهرت الدراسة الحالية ظهور استجابات مختلفة للفطريات في إنتاج الابواغ Sporulation عندما تم تنميتها على اوساط تحتوي على تراكيز ملحية مختلفة ، فكان انتاج الفطر اللاقي *A.coerulea* للابواغ متوسطا عند 1 % وضعيفا عند التركيزين 0.25 % و 2 % ، في حين لم يظهر الفطر اللاقي *R.stolonifer* اية استجابة ايجابية لانتاج الابواغ في اي من التراكيز الملحية ، ولم تشر الدراسات السابقة الى اختبار الفطرين المذكورين لانتاج الابواغ في الاوساط الملحية لكن احدى الدراسات اشارت الى اختبار للفطرين اللاقحين *A.glauca* و *M.hiemalis* ان التركيز الملحي المثالي والذي اظهر فيه الفطران انتاجا عاليا للابواغ كان في التراكيز 30 % و 10 % ماء بحر على التوالي . وقد تبين في كلا الحالتين ان الزيادة في الملوحة ادت الى ضعف في انتاج البوغ اللاقي و حدوث تثبيط كلي في انتاج الابواغ عند التركيز فوق 60 % ماء بحر في الفطر *Mucor hiemalis* ( Bryne ، 1971 ، Garcia وجماعته ، 1997 ) .

اظهر الفطران *B.hawaiiensis* و *B.spicifera* تميزا واضحا في استجابتهما الكبيرة لانتاج الابواغ وخاصة عند التراكيز 0.25 و 0.5 و 1 % وبشكل متساو وقد يعود السبب الى ان التراكيز العالية من الملح في بعض انواع الفطريات تؤدي الى زيادة انتاج الابواغ ( Gisi وجماعته ، 1977 ؛ Dias-Munoz و Montalvo-Rodriguez ، 2005 ) .

تمكن الفطر *F.oxysporum* من انتاج الابواغ بشكل عال عند التراكيز 0.25 % و 0.5 % و 1 % اما فيما يخص الفطريات *Chaetomium sp.* و *E.nidulans* و *Phoma sp.* فانها لم تنتج الابواغ في اي من التراكيز المستخدمة حيث عرفت الفطريات الكيسية بكونها تتاخر في انتاجها للجسام الثمرية وهذا يتفق مع بعض الدراسات والتي أشارت إلى ان الوقت اللازم لانتاج الاجسام الثمرية القارورية لبعض الفطريات الكيسية يزداد مع زيادة الملوحة ( Bryne ، 1971 ؛ Dave و Desai ، 2006 ) .

## References

- Blomberg, A. and Adher, L. (1993) Tolerance of fungi to NaCl. In stress tolerance of fungi , ( ed Jennings, D.H. New York : Marcel Dekk ).
- Brown, A. D. (1990) Microbial water stress physiology. In stress tolerance of fungi (eds. Jhon Wiley and Sons ) New York.
- Buchalo,A.S ,Nevo,E.,Wasser,S.p.,Oren,A.,and Molitoris,H.P.1998 . Fungal life in the extremely hypersaline water of the Dead Sea : first cords , Biological science . 1465.
- Byrne, P.(1971).The physiological responses of some marine freshwater and terrestrial fungi to salinity .Ph.D. Thesis , university of London(Cited by Jones,1976) .
- Dave, S. R. and Desai, H. B. ( 2006). Microbial diversity at marine salterns nearBhavnagar, Gujarat , India. Curr. Sci. 90 (4) .
- Davidson, D.E.(1974).The effect of salinity on a marine and a freshwater Ascomycetes Can.J.Bot . 52 .
- Dias-Munoz, G. and Montalvo-Rodriguez R. (2005) Halophilic black yeast *Hortaea werneckii* in the first record for this extreme environment in Puerto Rico . Cari. J. Sci. 41 (2) .
- Duke, E. R., Johnson, C. R. and Koch, K.E. (1986) Accumulation of phosphorus , dry matter and betaine during NaCl stress of split-root citrusseedlings colonized with vesicular-arbuscular mycorrhizal fungi on zero , one or two halves . New Phytol. 104 .

- Egger, K.N. (1992) Analysis of fungal population structure using molecular techniques In the fungal community . Its Organization and Role in the Ecosystem, second edition (ed. G.C. Carroll & D.T. Wicklow).
- Garcia, M. J. , Rios, G. , Ali, R. , Belles, J. M. and Serrano, R. ( 1997 ) Comparative Physiology of salts tolerance in *Candida tropicalis* and *Saccharomyces cerevisiae* . Microbiology . 143 .
- Garraway, M.O. and Evans, R.C. (1984). Fungal nutrition and physiology. A Wiley Interscience Publication. John Wiley and Sons .
- Gisi, U., Oertli, J.J. and Schwinn, F.J. (1977) . Wasser- und Salzbeziehung der Sporangien von Phytopathogenen 89.
- Hammond, S.M., and Klinger, B.N. (1976). Differential effects of monovalent and divalent ions upon the mode of action of the polyene antibiotic candicidin . J. Appl. Bacteriol. 41.
- Jennings, D.H. (1972) . Cations and filamentous fungi. In W.P. Anderson (Ed.), Ion transport in Plants, New York: Academic .
- Jones, E. B.G. (1963). Observation on the fungal succession on wood test blocks submerged in the sea . J. Inst. Wood science .
- Jones, E.B.G. and Bryne, P.J. (1976). Physiology of the higher marine fungi. In Jones, E.B. (ed.) . Recent Advance in Aquatic Mycology Elek Science. London .
- Jones, E.B.G. and Harrison, J.L. (1976) . Physiology of marine phycomycetes In Jones, E.B. (ed.) Recent Advance in Aquatic Mycology, Elek science, London .
- Karlekar, K. , Parekh, T. V. and Chhatpar, H. S. (1985) . Salt mediated changes in some enzymes of carbohydrate metabolism in halotolerant *Cladosporium sphaerospermum* . J. Biosci. 9 (3).
- Kohlmeyer, J. and Kohlmeyer, E. (1979) . Marine Mycology . The Higher Fungi Institute of Marine Sciences, University of North Carolina at Chapel Hill . Morehead City, North Carolina .
- Kogi, T. , Ramos, J. , Plemenitas, A. And Gunde-Cimerman, N. (2005) The halophilic fungus *Hortaea werneckii* and the halotolerant fungus *Aureobasidium pullulans* maintain low intracellular cation concentrations in hypersaline environments . Appl. Environ. Microbiol. 71 .
- Maheshwari, R. , Bharadwaj, G. and Bhat, M. K. ( 2006 ) Thermophilic fungi: Their physiology and enzymes . Microbiol. Mol. Biol. Rev. 64 .
- McClure, P. J. , Roberts, T. A. , and Oguru, P. O. (1989) Comparison of the effects of sodium chloride , pH and temperature on the growth of *Listeria monocytogenes* on gradient plates and in liquid medium. Lett. Appl. Microbiol. 9.
- Panagou, E.Z. , Skandamis, P. N. and Nychas, G. -J. E. (2005) . Use of gradient plates to study combined effects of temperature, pH and NaCl concentration on growth of *Monascus ruber* van Tieghem, an Ascomycetes Fungus isolated from green table Olives . Appl. Environ. Microbiol. 71(1) .
- Petrovic, U. , Gunde-Cimerman, N. and Plemenitas, A. ( 2002). Cellular responses to environmental salinity in the halophilic black yeast *Hortaea werneckii* . Mol. Microbiol. 45 .

- Radwan,S.S. ,El- Essawy, A .A.,and Helal. G .A.(1984).Salinity-loving fungi in Egyptian soils. I.Numbers , identities, and halophilism . Zentralbl Mikrobiol . 139.
- Ritchie, D.(1961).Effects of cultural variation on cell size in a marine fungus Biol. Bull .marbiol. Lab. Woods Hole ,120.
- Swart, H.J.(1963).Further investigations of the mycoflora in the soil of some mangrove swamps Acta.bot.neerl. , 12 .
- Tedford,E.C. , Jaffee, B. and Muldoon, A. F.(1994).Variability among of the isolates nematophagous fungus *Hirsutella rhossiliensis* Mycol. Res. 98(10) .
- Xin, L. , Kondo, R. and Sakai, K. (2002) . Studies on hypersaline-tolerant white-rot fungi L : screening of lignin-degrading fungi in hypersaline conditions . J. Wood Sci .48 (2) .

### **In Vitro influence of different NaCl solutions on vegetative growth and sporulation of some fungi isolated from freshwater**

Dr.Hussein G.Al-Nasrawi\*

Dr.Ali A. Kasim\*\*

\* Amarah Technical Institute , Foundaton of Technical Education

\*\*Biology Department ,College of Education , Basrah Univ.

Keywords : NaCl , Fungi , Vegetative growth , Sporulation

#### **Abstract:**

The results of the present study revealed that the vegetative growth and sporulation of fungi isolated from freshwater habitat were varied according to fungal species and the used NaCl concentrations.

The tow zygomycetes *Rhizopus stolonifer* and *Absidia coerulea* produced a high (59 mm , 54 mm for each respectively) vegetative growth in all NaCl concen-trations in comparision with other fungi , whereas *Chaetomium* sp. produced a low vegetative growth (9 mm) followed by *Emericilla nidulans* ( 11 mm) . All tested fungi showed a high vegetative growth in 1 % (60 mm) and 5 % (58mm) NaCl , whereas it's growth was weak ( 20 mm , 32 mm for each consequently ) at 0 and 3 % NaCl.

The two fungi *Bipolaris hawaiiensis* and *B.spicifera* showed an optimum sporulation( more than 3000 spores / ml) in the media supplemented with 0.25%, 0.5% and 1.0% NaCl ,Whereas Ascomycetes fungi were never sporulated in any of the test solutions .