

إنتاج حامض أستريك بواسطة عزلات محلية مختلفة من الفطر

♦ *Aspergillus niger*

إنعام جاسم محمد الحمداني

محمد بشير إسماعيل قاسم

قسم علوم الحياة / كلية التربية للبنات

قسم علوم الحياة / كلية التربية للبنات

جامعة الموصل

ABSTRACT

Thirty two different local isolates of the fungus *Aspergillus niger* were obtained from different sources such as (seeds , plant parts , soil , air , and plants callus infected with the fungus).The local isolates were compared with their efficiencies to produce citric acid. Production of citric acid by the isolate obtained from chickpea seeds highly exceeded that produced by other isolates of the fungus .The production of citric acid by this isolate was(20.41g \l)after ten days of incubation.

الخلاصة

تم الحصول على (32) عزلة محلية مختلفة من الفطر *Aspergillus niger* عزلت من مصادر مختلفة مثل(بذور ، الأجزاء النباتية ، التربة ، الهواء ، وكالس النباتات المصابة بالفطر). قورنت العزلات المحلية المختلفة للفطر من حيث قابليتها على إنتاج حامض أستريك . فاق إنتاج العزلة المعزولة من بذور الحمص من إنتاج حامض أستريك بدرجة كبيرة ماأنجزته العزلات المحلية الأخرى للفطر وكانت إنتاجية هذه العزلة المحلية (20.41 غم /لتر) من حامض أستريك بعد عشرة أيام من التحضين .

المقدمة

عزل حامض أستريك (2-هيدروكسي بروبان 1-2-3 ثلاثي حامض الكاربوكسليك) اولاً وبلور من عصير الليمون من قبل Karl Wihrelm scheele سنة (1784) يوجد هذا الحامض بشكل طبيعي في ثمار أنواع فصيلة الليمون والتفاح والأناناس والكمثرى والخوخ وعدت الفواكه من الفصيلة الليمونية كمصدر غني بالإنتاج التجاري لحامض أستريك (1). حامض أستريك هو احد نتاجات التقانة الحيوية وهو من الحوامض العضوية المهمة له

♦ البحث ملقى في المؤتمر الأول لعلوم الحياة في كلية التربية جامعة الموصل للفترة 4 - 5 أيلول 2007

إنتاج حامض أستريك بواسطة عزلات

تطبيقات عديدة في الأغذية والصناعات الكيميائية والصيدلانية كمواد منكهة ومواد حافظة ومثبتة (2) . حامض أستريك من أهم المركبات الكيميائية المنتجة بواسطة الصناعة التخميرية *Aspergillus niger* Industrial fermentation بتنميته في أوساط غذائية غنية بالسكر (3) . وبعد انتهاء عملية التخمر يفصل رائق المزرعة الفطرية ويضاف له أوكسيد الكالسيوم بكميات معينة لترسيب سترات الكالسيوم التي تعزل بالترشيح وبعد ذلك يضاف حامض الكبريتิก بتركيز معين لتحرير حامض أستريك وترسيب كبريتات الكالسيوم (4) .

يمكن تحسين إنتاجية الحامض من الفطر *A. niger* عن طريق تحسين الظروف التخميرية مثل درجة الحرارة والتهوية والأس الهيدروجيني واستخدام أوساط غذائية مناسبة أو البحث عن عزلات ذات إنتاجية عالية أو تحسين العزلات بتغيير أنظمتها الوراثية باستخدام المطفرات الفيزيائية والكيميائية حيث إن العديد من سلالات الفطر *A. niger* المستخدمة على نطاق صناعي قد اجري لها تغيرات في طرائحتها الوراثي من خلال استخدام طرائق التطفيير المختلفة للحصول على سلالات ذات قدرة إنتاجية عالية (5) .

تم في هذا البحث الحصول على سلالات (عزلات) محلية للفطر *A. niger* منتجة لحامض أستريك .

المواد وطرق العمل

الكائن المجهرى :

استخدمت في هذه الدراسة عدة عزلات من الفطر *Aspergillus niger* تم الحصول عليها من مصادر متعددة.

الأوساط الزرعية :

١. وسط مستخلص البطاطا والدكتوز والاكار (PDA) .

حضر هذا الوسط حسب طريقة Booth (6) . ويتضمن هذا الوسط (غم / لتر من الماء المقطر) 200غم من البطاطا الطازجة ، 20غم من الدكتوز ، 20غم من الاكار وإكمال الحجم إلى واحد لتر . أستخدم هذا الوسط لغرض عزل وحفظ العزلات المختلفة من الفطر *A. niger* وقد تم تجديد مزارع العزلات المختلفة على هذا الوسط كل أسبوعين .

٢. وسط إنتاج حامض أستريك

تم اختيار وسط حامض أستريك بوصفه من الأوساط المعروفة كيميائياً والداعمة لإنتاج عالي من حامض أستريك (7) يحتوي الوسط ما يلي :

(غم/لتر من الماء المقطر) . (140) من السكروز التجاري ، (1.0) ، KH_2PO_4

، NH_4NO_3 ، $\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$ (0.040) ، $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ (0.250) . وتم ضبط الأس

الهيدروجيني عند (2.5) .

عزل السلالات المحلية

العزل من البذور

تم الحصول على بذور لنباتات متعددة وهي بالأساس أغلاف حيوانية(تم الحصول عليها من الأسواق المحلية في مدينة الموصل) . وهي بذور الخنطة والشعير والعدس والرز والحمص والفاصوليا وحبوب الذرة . وقد تم الحصول على أكثر من عينة من هذه البذور من محلات مختلفة. أخذت البذور وعمقت سطحياً بغمرها في محلول هايبوكلورات الصوديوم بتركيز (0.5%) لمنا (2-1) دقيقة وغسلت بالماء المقطر المعقم ثم جفت بواسطة أوراق الترشيح المعقمة ونقلت بواسطة ملقط معقم إلى أطباق بتري معقمة بقطر (9) سم حاوية على وسط مستخلص البطاطا والدكتوز والاكار (PDA) مضاد إليه المضاد الحيوي كلورامفينيكول بتركيز (10) مايكروغرام/مل لمنع نمو البكتيريا بمعدل (7 بذور/طبق) ووضعت الأطباق في حاضنة عند درجة (27 ± 1 م°) ولمدة (3-10) أيام ثم فحست نموات الفطرية الناتجة من البذور المعقمة وعزلت الفطريات النامية (8) .

العزل من الأجزاء النباتية

تم الحصول على ثمار كل من (التمر ، الكمثرى ، التين ، أوراق البصل) التي تبدو عليها الإصابات الفطرية غسلت في البداية تحت تيار الماء الجاري لإزالة الاوساخ العالقة بها ثم أخذت القطع المصابة وقطعت إلى قطع صغيرة متساوية الأبعاد وغمرت في محلول هايبوكلورات الصوديوم بتركيز (0.5%) لمنا (1-2) دقيقة. بعد ذلك غسلت القطع في الماء المقطر المعقم وجفت بين أوراق الترشيح المعقمة ونقلت بواسطة ملقط معقم إلى أطباق بتري معقمة بقطر (9) سم حاوية على وسط (PDA) المضاد إليه المضاد الحيوي كلورامفينيكول بتركيز (10) مايكروغرام/مل وبمعدل (5 قطع / نبات) وزرعت بصورة منتظمة لكل طبق حضنت الأطباق عند درجة حرارة (27 ± 1 م°) لمدة (2-8) أيام بعدها فحست ثم عزلت النموات الفطرية من القطع المصابة .

العزل من التربة

أخذت عينات من التربة من مناطق مختلفة من مدينة الموصل وتم تنظيفها جيداً من

الاوساخ والشوائب ثم نخلت بواسطة منخل ذي ثقوب ناعمة وجفت في فرن كهربائي عند

درجة حرارة (50 م°) ثم أخذ (1غم) من العينة وأضيف إلى دورق بحجم (250) مل يحتوى

على (99) مل من الماء المقطر المعقم ورجت العينة بشكل جيد لمدة (3) دقائق بعد ذلك اخذ (1) مل من المزيج بواسطة ماصة معقمة ونقل إلى أنبوبة اختبار معقمة تحتوي على (9) مل من الماء المقطر المعقم ثم أجريت بعد ذلك تخفيف أخرى لغاية (10000/1) بعد ذلك اخذ (1) مل من التخفيف الأخير وفرش في طبق بتري يحتوي على وسط (PDA) المعقم مضانف إليه المضاد الحيوي كلورامفينيكول بتركيز (10) مايكروغرام/مل وبواقع (3) مكررات/عينة. وضعت الأطباق في حاضنة عند درجة حرارة (27 ± 2 °م) لمدة (8-2) أيام بعدها فحصت المستعمرات النامية ثم أجريت عملية نقل الفطريات النامية.

العزل من كالس بعض النباتات الملوثة

تم الحصول على مزارع كالس بعض النباتات من مختبر زراعة الأنسجة في قسم علوم الحياة / كلية التربية / جامعة الموصل والتي تظهر عليها نموات بعض الفطريات بشكل واضح نقلت هذه الفطريات إلى أنابيب اختبار تحتوي على الوسط الغذائي (PDA) بشكل مائل مضانف إليه المضاد الحيوي كلورامفينيكول بتركيز (10) مايكروغرام/مل. وفحصت الفطريات النامية .

العزل من الهواء

أخذت أطباق بتري بقطر (9) سم تحتوي على الوسط الغذائي المعقم (PDA) وفتحت هذه الأطباق لمدة (10) دقائق في مناطق مختلفة (مختبر ، منزل) بعد ذلك حضنت الأطباق في حاضنة عند درجة حرارة (27 ± 2 °م) لمدة (8-2) أيام وبعدها تم عزل وفحص الفطريات النامية .

الللاج

حضر الللاج بنقل جزء من مستعمرة الفطر المنماة على وسط (PDA) وبعمر أسبوع واحد وأضيف إليها (5) مل من الماء المقطر المعقم المضاف إليه Tween 80 بتركيز (%) 1 حركت الأنابيب بشكل قوي لغرض فصل السبورات (الكونيدات) الفطر بشكل جيد وجمعت في دورق زجاجي معقم بحجم 250 مل تم تحديد تركيز السبورات في الللاج بواسطة شريحة تحديد عدد كريات الدم 1×10^6 سبور / مل .

الظروف الزراعية

تم توزيع وسط الإنتاج في دورق مخروطية سعة 250 مل بمقدار 100 مل / دورق وبمعدل (3) مكررات / معاملة . سدت الدوارق بإحكام بسدادات قطنية عقمت بجهاز المعقم عند الضغط 1 كغم / سم² ودرجة حرارة 120 سيليزية ولمدة 20 دقيقة . بعد التعقيم تركت الدوارق لتبرد ثم لقحت في ظروف معقمة بسبورات الفطر من الللاج المحضر سابقاً وبنسبة

(%) بعد التلقيح وضعت الدوارق في حاضنة هزازة بدرجة (27 ± 1 م) وبمعدل رج 140 دورة دقيقة لفترة 10 أيام من التحضين.

طائق التحليل تقدير الكتلة الحيوية

بعد انتهاء فترة التحضين سحب الدوارق من الحاضنة وتم قياس الأس الهيدروجيني النهائي (Final pH) لكل مزرعة بعدها تم ترشيح مزرعة الفطر بواسطة عدة طبقات من الشاش غسل الغزل الفطري بماء مقطر لإزالة أي اثر من الوسط الزرعي وتم جمع الراشح وأكمل حجمه إلى (100) مل . جمعت خلايا الفطر في أطباق زجاجية صغيرة معلومة الوزن ووضعت في فرن كهربائي عند درجة حرارة (80 م°) لمدة (24) ساعة بعدها وزنت الأطباق مع الخلايا بميزان حساس وقيس الكتلة الحيوية بفارق الوزنين .

تقدير حامض أستريك

تم تقدير حامض أستريك المنتج بواسطة الفطر *A. niger* في راشح المزرعة الفطرية بحسب طريقة Boulet و Marier (9) بالاعتماد على المنحني القياسي المحضر باستخدام حامض أستريك النقي .

النتائج والمناقشة

تشخيص عزلة الفطر *A. niger*

تم تشخيص الفطر *A. niger* بالاعتماد على شكل الفطر ولون المستعمرة والاعتماد على مصادر مفاتيح تشخيص الفطريات (11، 12، 13) .

مقارنة العزلات المختلفة للفطر *A. niger* من حيث قابليتها على إنتاج حامض أستريك . أظهرت نتائج مقارنة إنتاجية حامض أستريك للعزلات المختلفة بعد تتميذها على وسط الإنتاج بعد 10 أيام من التحضين كما مبين في الجدول (1). إن إنتاج العزلة المحلية من بذور الحمص فاق بدرجة كبيرة من إنتاج العزلات المحلية الأخرى . إذ بلغ أقصى إنتاجية لحامض أستريك في 10 أيام من التحضين (20.41 غم التر) للعزلات المعزولة من بذور الحمص في حين كان أقل إنتاجية لحامض أستريك المعزولة من بذور الحنطة والتي بلغت (3.29 غم التر) وعند مدة التحضين نفسها . أما نمو الفطر فقد كان للعزلة المعزولة من أوراق البصل أقصى إنتاجية لكتلة الحيوية حيث بلغت (24.9 غم التر) واقل إنتاجية لكتلة الحيوية بلغت (8.20 غم التر) للعزلة الفطر المحلية المعزولة من الهواء وخلال فترة التحضين نفسها . إن إنتاج حامض أستريك ليس بضروري إن يكون متساويا من قبل جميع عزلات الفطر *A. niger* لأن الإنتاجية تعتمد بالدرجة الأولى على نوع وطبيعة العزلة إذ أن هنالك عزلات منتجة وعزلات

إنتاج حامض أستريك بواسطة عزلات

غير منتجة للحامض أستريك (14) وان الكتلة الحيوية قد تباينت أيضاً بالاعتماد على نوع العزلة المستخدمة إذ أن هناك عزلات تعطي إنتاجية عالية من الكتلة الحيوية والعكس من ذلك عزلات تعطي إنتاجية واطئه من الكتلة الحيوية باستخدام وسط غذائي معين (15) الأس الهيدروجيني النهائي للمزارع الفطرية كان في مديات الأوساط الحامضية وقد يبدو واضح إن إنتاج حامض أستريك ولو حتى بكميات قليلة كان السبب في هبوط الأس الهيدروجيني أو عدم ارتفاعه بشكل كبير عن الأس الهيدروجيني الأولي 2.5.

الجدول (1)

إنتاج حامض أستريك والكتلة الحيوية والأس الهيدروجيني للعزلات المختلفة من الفطر

للمدة (10) أيام من التحضير *A.niger*

الأس الهيدروجيني النهائي Final pH	تركيز حامض أستريك Citric acid غم/لتر	الكتلة الحيوية Biomass (غم / لتر)	مصدر العزلة	
2.2	20.41 (1.69)	20.60 (2.11)	بذور الحمص	1
2.35	14.41 (0.84)	23.24 (0.48)	حبوب الذرة	2
2.05	10.97 (0.96)	17.85 (1.34)	حبوب الذرة	3
2.4	12.81 (1.30)	22.25 (2.89)	بذور الرز	4
3.3	13.5 (0.82)	17.0 (2.12)	بذور الرز	5
2.35	12.37 (0.57)	9.85 (1.63)	بذور الرز	6
2.75	7.15 (1.02)	22.6 (3.25)	بذور الرز	7
1.89	9.2 (0.76)	14.05 (2.47)	بذور الفاصوليا	8
3.1	4.54 (0.82)	15.6 (0.82)	بذور العدس	9
2.36	15.45 (1.51)	13.7 (2.26)	بذور الحنطة	10
2.7	3.29 (0.45)	11.5 (1.97)	بذور الحنطة	11
2.75	5.0 (0.86)	10.55 (0.77)	بذور الحنطة	12
2.4	10.57 (0.93)	16.23 (2.21)	ثمار الكمثرى	13
2.4	7.12 (1.74)	24.9 (4.52)	أوراق البصل	14

محمد بشير إسماعيل قاسم وإنعام جاسم محمد الحمداني

2.7	8.68 (0.95)	8.85 (1.90)	أوراق البصل	15
2.6	4.9 (0.98)	23.82 (1.52)	ثمار التين	16
2.5	13.14 (0.31)	22.8 (0.42)	ثمار التمر	17
3.05	8.66 (0.92)	10.2 (0.84)	كالس نبات القرنفل	18
2.5	11.55 (2.35)	9.85 (1.76)	كالس نبات الثوم	19
2.15	7.31 (0.99)	19.9 (1.41)	كالس نبات عبد الشمس	20
2.2	4.62 (0.98)	10.68 (1.01)	كالس نبات العرعر	21
3.3	7.49 (0.74)	23.95 (1.76)	كالس نبات اليانسون	22
2.35	9.96 (1.05)	15.55 (1.20)	التربة	23
1.95	9.23 (0.28)	19.1 (0.28)	التربة	24
2.35	6.87 (1.21)	13.66 (0.62)	التربة	25
2.7	3.62 (0.40)	15.75 (2.61)	التربة	26
2.6	13.58 (0.86)	18.3 (1.69)	الهواء	27
1.95	8.52 (0.95)	8.20 (1.83)	الهواء	28
1.95	8.00 (1.13)	11.85 (1.76)	الهواء	29
2.94	6.10 (1.29)	19.2 (1.41)	الهواء	30
3.09	4.11 (1.26)	18.0 (1.13)	الهواء	31
3.3	7.35 (1.22)	13.0 (0.42)	الهواء	32

كل قيمة معدل لمكررين . أما النتائج ما بين الأقواس تمثل الانحراف المعياري $\pm (S.D)$

المصادر

1. Anon P. Biological Sciences , 40 : 9080-9082(1975) .
2. Rajoka M. I ,Ahmed M. N.,Shahid R. ,Latif f. and parvez S. Biologia., 44 : 241-253(1998).
3. الزبيير، مفاخر عبد السلام ، العاني فائز عزيز و دلالي ، باسل كامل . مجلة زراعة الراشدين ، 139:23 (1991) .
4. Brown C.M,Campbell I. C., Priest F. C. "Blackwell Scientific Publications". London , U.K., 89-117(1987).
5. UL-Haq I.,Ali S.,Qadeer M.A. and Iqbal J. Biotechnol. , 5 : 1- 6(2002).
6. BoothC."In Methods In Microbiology" Edited by Booth,C. Academic press New York , U.S.A , p 49-94(1971) .
7. Jernejc K.,Cimerman A. and Perdih A . Appl. Microbiol. Biotechnol. , 14 : 29-33 (1982) .
8. الراوجي، عصام داود سليمان. اطروحة دكتوراه، كلية التربية، جامعة الموصل، العراق(2005).
9. Kundu S. ,Panda T. , Mujiundar S. K. ,Guha B. and Bandyopadhyay K. K. Biotechnol. Bioeng. 26 : 1114-1121(1984).
10. Marier J. R. and Boulet M. J. Dairy Science. , 41: 1683 –1688(1958) .
11. Ellis M. B . kew. Surrey , Endland (1971) .
12. Barnett H. L. and Hunter B. B. "Illustrated Genera of Imperfect Fungi" 3rd Ed. Burgess. Publishing Company Minnesota. 241 : P. U.S.A(1972).
13. Pitt J. T. and Hocking A. D. "Fungi and Food Spoilage Academic Press" London, U.K. 13-405(1985).
14. Daniel G. V.,Darias N. , Torres V. Elect. J. of Biotechnol.,4:1- 2 (2001).
15. النعيمي ، هناء نجم عبد الله . رسالة ماجستير ، كلية العلوم ، جامعة الموصل ، العراق(1997) .