

## دراسة دور بروتينات الغشاء الخارجي لبكتريا *Serratia marcescens*

### في المقاومة للمضادات الحيوية

هناء سليم يوسف

قسم علوم الحياة ، كلية العلوم ، جامعة بغداد

#### الخلاصة

بعد اجراء الفحوصات التشخيصية على عشر عزلات من بكتريا *Serratia marcescens* أجري فحص لحساسية للمضادات الحيوية المختلفة، و فحص القابلية على افراز الانزيم المحلل لمضادات بيتا لاكتام لجميع العزلات. عزلت بروتينات الغشاء الخارجي و أخذ معدل كمية البروتين لأربع عزلات الأكثر مقاومة للمضادات و عزلتين اقل مقاومة للمضادات تحت الأختبار. و من خلال الدراسة وجد ان بكتريا *S.marcescens* ذو مقاومة عالية لمدى واسع من المضادات الحيوية، و ان هذها المقاومة تعود لعوامل عديدة مثل افراز البنسلينيز بالاشتراك مع بروتينات الغشاء الخارجي و تعمل هذه العوامل متأزرة مع بعضها لمقاومة المضادات الحيوية و منع تأثيرها.

#### المقدمة

اكتسبت بكتريا *S.marcescens* اهمية طبية في العقدين الأخيرين لمالها من دور في احداث الاصابات المرضية المختلفة، مثل: التهابات الحروق و الجروح، و التهابات المجاري البولية، و غيرها من الامراض الخطيرة ولاسيما في الاشخاص ذوي المناعة لضعيفة و الراقدين في المستشفيات [1].

ان الاصابة الناجمة عن بكتريا *S.marcescens* صعبة العلاج بسبب مقاومتها لمدى واسع من المضادات الحيوية [2]، اذ تلعب الانزيمات المثبطة للمضادات الحيوية [3]، و بروتينات الغشاء الخارجي [4] دورا كبيرا في مقاومة هذه المضادات. فقد بين الباحث Palomer و جماعته [5] ان النفاذية للمضادات الحيوية لبكتريا *S.marcescens* بسبب الغشاء الخلوي يعتمد على المستضد الجسمي O (O-somatic antigen) و السلسلة الجانبية (O-side chain) و ان الطفرات التي ينقصها هذا المكون تمتاز بانخفاض قيمة التركيز المثبط الادنى (MIC) لمضادات البيتا لاكتام مقارنة بالعزلات الابوية، و ان استرجاع لمستضد (O) يستعيد قيمة لتركيز المثبط الادنى. و قد بين الباحث على ان النفاذية تعتمد على المستضد الجسمي O. بينما ذكر الباحث Ito و جماعته [6] ان لمقاومة للبنسلينات و منها (Imipenem) يعود الى انتاج انزيم Metallo-β-Lactamase المحمول على البلازميد في حين بين الباحث chong و جماعته [7] و Nikaido [8] ان المقاومة تعود الى بروتينات (Porine) الموجودة في الغشاء الخارجي و هي تعمل حاجزا "نفاذيا" تمنع مرور المضادات.

## المواد و طرائق العمل

### الايوساط الزرعية

الايوساط الزرعية هي Nutrient broth و Nutrient agar و MacChonkey agar و Muller Hinton Agar و اقراص المضادات الحيوية.

### العزلات

تم الحصول على العزلات من المصادر الآتية عزلتان من التهابت الحروق، و لجروح، و عزلتان من حصى الكلية، و ثلاث عزلات من التهابات المجاري البولية و ثلاث عزلات من البيئة الخارجية (تجمعات مائية مؤقتة).

### التشخيص

تم التشخيص بالطرائق الروتينية بالاعتماد على الفحوصات المجهرية فضلاً عن لى الفحوصات البايوكيميائية. اجريت الاختبارات اعتماداً على ماورد في انظمة التشخيص المعتمدة وتم التأكد من التشخيص باستعمال نظم EPI 20E (Biomeru x).

استعملت طريقة كيري (Baure-Kirby) لأختبار الحساسية للمضادات الحيوية و مقارنة النتائج بالمصدر [9].

اجري فحص لنتاج انزيم البنسلينيز حسب المصدر [10] ، وبأختصار نقل قطرة من معلق كثيف لبكتريا *S.marcescence* النقية الى انبوبة تحتوي على 0.1 سم<sup>3</sup> من محلول مضاد البنسلين G بتركيز 6.000 مكغم/سم<sup>3</sup> و تركت بدرجة حرارة الغرفة مدة نصف ساعة، ثم اضيف لها قطرتان من محلول النشا المائي بتركيز 1% (وزن/حجم)، بعد ذلك اضيف قطرة من محلول اليود الى الانبوبة و مزجت جيداً و لوحظ تغير اللون الازرق الى الابيض خلال اقل من 10 دقائق و هذا دليل على انتاج الانزيمات المحلة لمضادات البيتا لاكتام.

### استخلاص و تقدير بروتينات الغشاء الخلوي

تمت الطريقة على وفق ماورد في المصدر [11] (Osborn,1980)، اذ نقل 1 سم<sup>3</sup> من مزرعة سائلة بعمر 18 ساعة الى لتر واحد من وسط نقيع الدماغ والقلب لسائل. حضان الدورق بحرارة 37 م° و مدة 18 ساعة.

جمعت الخلايا بعد لحضان باستخدام جهاز الطرد المركزي مدة 30 دقيقة بسرعة (8000×g) و حرارة 4 م°. علفت الخلايا و غسلت ثلاث مرات باستخراج محلول الملح الفسيولوجي، و تم نبذ العلق باستخدام جهاز الطرد المركزي بالطريقة لسابقة نفسها. جففت الخلايا بوضعها في انبوبة صغيرة مغلقة بسداد قطني ووضعت في الحاضنة بحرارة 40 م° و مدة 24 ساعة و استخلصت بروتينات الغشاء الخلوي بتعليق 10 ملغم من الخلايا البكتيرية الجافة في 10 سم<sup>3</sup> من المحلول لملي المنظم Tris-HCl Buffer بتركيز 0.05 مولار و دالة الحموضة قيمتها تسوي 7.8 (pH=7.8) الحاوي على EDTA بتركيز 1 ملي مولار لأزالة المواد اللاخلوية و بحرارة 4 م°. حطمت الخلايا باستخدام جهاز الترددات فوق الصوتية (Ultrasonic) بتسليط 24.000 نبذبة / ثانية لمدة 15 ، و كررت العملية اربع مرات مع توقف لتبريد المحلول للحفاظ على حرارة 4 م°، فصل الراشح عن الراسب باستخدام جهاز الطرد المركزي المود بسرعة 6000×g لمدة ساعة بحرارة 4 م°. لئيب الراسب في المحلول المنظم ترس الحامضي (Tris-HCl) بتركيز 0.05 مولار و دلة حموضة مقدارها 7-8. تم تركيز البروتين باستعمال طريقة الفرز لغشائي و استعمال السكروز و تم الحفظ بحرارة -20 م° لحين الاستعمال. قيست كمية البروتين باستعمال طريقة Witakar & Granum و باستخدام المعدلة:

تركيز البروتين (ملغم/سم<sup>3</sup>) = الامتصاصية بطول موجي 235nm - الامتصاصية بطول موجي 280nm

2.51

## النتائج و المناقشة

شخصت العزلات المنماة على وسط آكار المكوني استناداً الى الشكل المظهري و المجهري و فضلا عن الى الطرائق الكيميائية و تم تأكيد التشخيص باستعمال نظام APIE20. و قد جاءت النتائج مطابقة لطرائق التشخيص المعتمدة و بكتريا *Serratia marcescense* تنتمي الى عائلة *Enterobacteriaceae* اذ تؤدي بروتينات الغشاء دور في مقاومتها للمضادات الحيوية فضلا عن الى امكانية انتقال بلزميدات لمقاومة ضمن افراد العائلة [13].

من خلال الدراسة وجدنا ان جميع العزلات كانت فارزة لانزيم  $\beta$ -Lactamase الذي ينشط البنسلينات جدول (1). و من خلال الجدول نفسه نلاحظ ان معظم العزلات لمأخوذة من حالات مرضية كاذت فاقدة لملون *Prodigiosin* و هي تحتل نسبة 71.4% من مجموع العزلات المرضية، في حين الفارزة للملون تحتل نسبة 28.5%، بينما كانت نسبة 66% من عزلات البيئة الخارجية و تمتلك القابلية على افراز الملون و هذا ماجاء مطابقاً لما حصل عليه [14]، اذ بين ان العزلات المرضية غالباً ماتكون فارزة للملون و قد اوضحت الدراسة [16، 15] ان لظروف الزرع، و درجة حرارة الحضان، و ملح الطعام و الايونات، و الضوء كلها عوامل تؤثر في افراز الصبغة و بما ان اغلب لعزلات المرضية كذت فاقدة للملون لذلك لايعد لملون عامل فياعة للبكتريا [14].

اعتمد في الدراسة على المضادات المتوفرة في الاسواق و المستعملة لعلاج الحالات المرضية المتسببة عن بكتريا لسالبة لملون جرام.

عند ملاحظة جدول (2) نجد ان هناك مقاومة متعددة لظب المضادات الحيوية، و ان هذه المقاومة ناجمة عن سوء استعمال المضادات الحيوية التي تسبب في انتقاء العزلات المقاومة و التحفيز على افراز الانزيمات لمثبطة للمضادات كما انها تؤدي الى تغيير في نفاذية الغشاء الخارجي بسبب تغير في تركيبه الكيميائي و الذي يؤدي الى عدم السماح للمضاد بالفاذ او تثبيط المضاد بحيث لايعمل على البكتريا [7، 8] و ان سيفالوسبورينات الجيل لربع فعالة ضد بكتريا *S.marcescense* بسبب قلة الافة بينها و بين انزيم البنسلينيز [17، 18].

كما اوضح *Palmar* و جماعته ان الطفرات التي ينقصها السلسلة الجانبية O تقلل قيمة MICs لذلك اشار الى دور السلسلة O في نفاذية المضادات عبر الغشاء الخارجي [5].

اما بالنسبة الى مضادات الامينوكلايكوسايدات فيلاحظ ان هنالك مقاومة 100% لمضاد الجنتاميسين و تعزى هذه المقاومة فضلا عن حاجز النفاذية الى وجود انزيمات تعمل على تحوير هذه المضادات و هذه الانزيمات محمولة على البلازميد و يمكن انقائها بين افراد العائلة [3] و ان الانزيمات المثبطة التي تؤثر على مضادات الامينوكلايكوسايد مثل الجنتاميسين و الاميكاسين تكون محمولة على بلازميد يتراوح حجمه 10-20Kb.

نلاحظ من الجدول (2) ان مضاد الـ Amikacin هو الانسب لعلاج حالات البكتريا المتعددة المقاومة. نلاحظ اقل مقاومة كانت للجيل الرابع من السيفالوسبورينات و هو Cephotaxim و Cephtriexone و لا يقتصر استعمالها ضد هذه البكتريا فقط و انما يستعمل لجميع افراد عائلة البكتريا المعوية صعبة العلاج [17].

بالنسبة الى قياس كمية بروتين الغشاء الخلجي جدول (3) وجدنا ان اكثر العزلات مقاومة و هي  $S_1$  ،  $S_4$  ،  $S_5$  ،  $S_{10}$  كمية البروتين لها كانت على التوالي 2.71 ، 2.97 ، 2.07 ، 2.51 و معدل كمية البروتين لها كانت 2.56 مكغم/سم<sup>3</sup> و هذه العزلات كانت جميعها عديمة القابلية على فرار الملون و هي عالية المقاومة للمضادات هذه النتائج موافقة للنتائج التي حصل عليها [14].

في حين ان العزلات الاقل مقاومة نسبياً للمضادات الحيوية و هي  $S_2$  و  $S_9$  فارزة للملون و كمية بروتينات لغشاء الخلجي كان على التوالي 1.78 ، 1.65 و معدل كمية البروتين 1.71 و هي اقل من كمية بروتينات الغشاء لخارجي للبكتريا الفاقدة للملون .

ان بكتريا *S. marcescens* هي بكتريا انتهائية لها القابلية على احداث الاصابة للاشخاص ذوي المناعة الضعيفة و لها القابلية على اكتساب المقاومة لأغلب المضادات لحيوية عن طريق انتقال جينات المقاومة من افراد عائلة البكتريا المعوية الاخرى كما تمتلك القابلية على تحوير بروتينات الغشاء الخارجي لتصبح قليلة النفاذية [19].

كما ان بروتينات نظام Multidrug efflux pumps تعمل على مواد اساس مختلفة و ان نتاجية و فعالية هذه البروتينات تتأثر بعوامل عديدة و ان انتاجها يكون كبيرا في السلالات الممرضة، و ان هذا النظام يعتمد على الطاقة و قد وجد انه يؤدي دوراً في السلالات الممرضة، و ان هذا النظام يعتمد على الطاقة و قد وجد له يؤدي دوراً اسلسياً في مقاومة *Pseudomonas aeruginosa* و بقية افراد لعائلة المعوية.

لعلاج الاصابات الناجمة عن هذه البكتريا متعددة المقاومة يستعمل خليط من مضادين او اكثر مثل مضاد من مجموعة الامينوكلايكوسايدات فالامينو كلايكوسايدات تحفز القتل السريع و اختزال الطعم، بينما يقوم مضاد البيتا لاكتام بمنع اعادة النمو [20].

## المصادر

1. Korner, R.J.; Nicol, A. and Reeves, D.S. (1994). Ciprofloxacin resistant *Serratia marcescens* endocarditis as a complication of non-Hodgkin's lymphoma. J. infect. 29:73-76.
2. Sleight, J.D. (1983). Antibiotic resistance in *Serratia marcescens*. BMJ. 287:1651-1653.
3. Garcia, D.C.; Woloj, G.M.; Pileiro, S. and Sordelli, O. (1995). An 8-years study of resistant to amikacin in gram-negative bacilli isolated from patient with nosocomial infections at one hospital in Argentina. J. Microbiol. 42:283-390.
4. Nikaido, H. (1994). Prevention of drug access to bacterial targets : Permeability barriers. Science. 15:382-388.
5. Palomars, J.; Puig, M.; Montilla, R. and Loren JG. (1995). Lipopolysaccharide recovery restores susceptibility levels towards  $\beta$ -lactamase in *S. marcescens*. Microbios. 82:21-26.

6. Ito, H. ; Arakawa,Y.; Ohsuka,S. and Wacharotayankum,R. (1995).Plasmid-mediated dissemination of the metallo- $\beta$ -lactamase gene *bla<sub>TEM</sub>* among clinically isolated strains of *Serratia marcescens*. Antimicrobial Agents Chemoth.39:824-829.
7. Chong Y.; Lee,K.; and Kwon O.H.(1993).Invitro activities of cefepime against *Enterobacter cloacae*, *S. marcescens*, *Pseudomonas aeruginosa* and other aerobic Gram-negative bacilli.I.Antimicrob.Chemoth.32 Suppl.B:21-29.
8. Nikaido,H.; Liu,W.; and Rosenberg,E.Y.(1990).Outer membrane permeability and  $\beta$ -lactamase stability of dipolar ionic cephalosporins containing methoxyimino substituents.Antimicrob Agents.Chemoth.34:337-342.
9. National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS).(1989).Performance standards for antibacterial susceptibility testing.
10. Roseblatt,J.E. and Neumann.(1978).A rapid test for penicillinase. Am.J. Clin.Pathology .89:351-354.
11. Osborn, M. J. and Wu ,H.C.(1980).Proteins of the outer membrane of gram negative bacteria Ann.Rev.Microbiol. 34:369-422.
12. Witakar,R.J. and Grannum,P.E.(1980).An absolute method for protein determination based on difference in absorbance 235 , 280.Anal.Biochemistry .109:156-159.
13. Grimont, P.A.D , Grimont,F.(1984). *Serratia* in Krieg N.R. Holt, J.G.(eds) Bergey's Manual of systematic bacteriology Vol.I. Baltimore, Williams and Wilkins.477- 484.
14. Philips,I. and King A.(1977). *Serratia marcescens* in hospital practice.Lancet 1, 538.
15. Williams, R.P.; Gott C.L.; and Qadri,S.M.H.(1971).Influence of temperature of incubation and type of growth medium on pigmentation in *Serratia marcescens* . J.Bacteriol.106:438-443.
16. Silverman, M.P. and Munoz,E.F.(1973).Effect of iron and salt on prodigiosin synthesis in *Serratia marcescens* .J.Bacteriol.114,999-1006.
17. Bellido,F.; Pechere,J.C. and Hancock,R.E.W.(1991).Novel method for measurement of outer membrane permeability to new  $\beta$ -lactamase in intact *Enterobacter cloacae* cells Antimicrob. Agents,Chemother.35,68-72.
18. De Champs,C.; Henqwell,C. and Guelon,D.(1993).Clinical and bacteriological study of nosocomial infection due to *Enterobacter aerogenes* resistant to imipenem.Clinic Microb.13:123-127.
19. Nikaido,H.(1989).Outer membrane barrier as a mechanism of antimicrobial resistance.33(11):1831-1836.
20. Carbon,C.(1991).Impact of the antibiotic dosage schedule of efficacy in experimental endocarditis. J.Infect.Dis.supp.74:164-172.

جدول (1): قلبية عزلات *S.marcescence* على افراز ملون Prodigiosin و انزيمات  $\beta$ -Lactamase

رقم العزلة	مصدر العزلة	القابلية على افراز ملون Prodigiosin	القابلية على افراز انزيمات $\beta$ -Lactamase
1	التهاب الحروق	-	+
2	التهاب الجروح	+	+
3	حصى الكلية	-	+
4	حصى لكلية	-	+
5	التهاب المجاري البولية	-	+
6	التهاب المجاري البولية	+	+
7	التهاب المجاري البولية	-	+
8	بيئة خرجية	+	+
9	بيئة خارجية	+	+
10	بيئة خارجية	-	+

جدول (2): حساسية بكتريا *S.marcescence* للمضادات الحيوية المختلفة استناداً للمصدر (9)

المضاد الحيوي	تركيز المضاد مكغم/قرص	العزلات الحساسة العدد (%)	عزلات متوسطة لحساسية العدد (%)	العزلات المقاومة العدد (%)
Ampicillin	10	(0.0)0	(0.0)0	(100)10
Amoxycillin	25	(30)3	(10)1	(60)6
Amikacin	30	(40)4	(40)4	(20)2
Gentamicin	10	(0.0)0	(0.0)0	(100)10
Nalidixic acid	30	(30)3	(30)3	(40)4
Cephalexin	30	(30)3	(20)2	(50)5
Cephotoxime	30	(40)4	(40)4	(20)2
Cephtrixone	30	(70)7	(20)2	(10)1

جدول (3): كمية البروتين في الغشاء الخارجي لبكتريا *S.marcescence* مقاسة بالمكغم/سم<sup>3</sup>

كمية البروتين	العزلة
2.71	S <sub>1</sub> *
1.78	S <sub>2</sub>
2.35	S <sub>3</sub> *
2.27	S <sub>4</sub> *
2.07	S <sub>5</sub> *
3.07	S <sub>6</sub>
2.44	S <sub>7</sub> *
1.05	S <sub>8</sub>
1.65	S <sub>9</sub>
2.51	S <sub>10</sub> *

## **Study of the Role of the Outer Membrane Proteins of *Serratia marcescens* in Resistant to Antibiotics**

**H. S. Yossef**

**Department of Biology , College of Science , University of Baghdad**

### **Abstract**

After diagnostic tests on ten isolates of *S. marcescens*, were made an examination of sensitivity to various antibiotics and checking the ability to produce  $\beta$ -lactamase of all isolates.

The outer membrane protein quantity was determined in  $\mu\text{g}/\text{cm}^3$  for all isolates. The results showed that *S. marcescens* have antibiotic multiresistant and all isolates had the ability to produce  $\beta$ -lactamase and its resistance may arise from more than two mechanisms like overproduction of antibiotic inactivation enzymes and the decrease of permeability by outer membrane protein.