

DOI: <https://doi.org/10.32441/kjps.03.01.p7>

تأثير بعض الدقائق النانوية على بعض من سلالات النوع *Pseudomonas aeruginosa* المتعددة المقاومة للمضادات الحيوية

¹بيمان علي كريم، ²اسراء غانم السماك

¹قسم صناعات الغذائية/كلية الزراعة/جامعة صلاح الدين،

²قسم علوم الحياة/كلية العلوم/جامعة الموصل

¹Payman_ali2006@yahoo.com, ²essra_alsammak@yahoo.com

الملخص

جمعت 179 عينة سريرية شملت: التهاب المجاري البولية، مسحات الجروح، القيح، الحروق والتهاب اللوزتين من المرضى الوافدين الى مستشفى رزكاري التعليمي وروزلوا في مدينة اربيل من اذار الى ايلول 2013، وتم تشخيص (24) سلالة للنوع *Pseudomonas aeruginosa* ونسبة (13.40%) اعتماداً على الصفات الشكلية والزعرية والأختبارات الكيموحيوية واختبار API20E. اختبرت حساسية هذه السلالات تجاه 12 نوع من المضادات الحيوية. اعطت الانواع مقاومة عالية ضد الـ Ampicillin (AM/10µg) و Amoxicillin (AX/25µg) بنسبة (100%) وكانت اقل مقاومة تجاه Gentamicin (GM/10µg)، Cephalothin (KF/30µg) و Ciprofloxacin (CIP/5µg) بنسبة (25.33.3، 20.8%) على التوالي. اختيرت (10) سلالات ذات مقاومة عالية للمضادات وحدد التركيز المثبط الأدنى (MIC) تجاه المضادات قيد الدراسة اضافة الى بعض من الدقائق النانوية باحجام مختلفة ZnO20,30,50~150 nm, Ag20,90nm (nm, TiO₂10,50,100nm)، اظهرت النتائج بأن MIC للـ (Ag 20,90nm) كان (650-2600) مكغم/مل، اما لـ (ZnO20nm) تراوحت قيم MIC بين (81.25-2600) مكغم/مل بينما MIC للـ (ZnO30, 50~150nm) كان بين (325-2600) مكغم/مل و MIC للـ (TiO₂10 nm) كان بين (81.25-2600) مكغم/مل و MIC للـ (TiO₂50 nm) بين (325-2600) مكغم/مل بينما MIC للـ (TiO₂100 nm) بين (162.5-2600) مكغم/مل. كما تم التحري عن تأثير مزج المضادات الحيوية مع الدقائق النانوية، وأظهرت تأثيراً تآزرياً بينهما وفعالية جيدة في تثبيط النمو البكتيري خاصة للسلالات المقاومة للمضادات الحيوية.

DOI: <https://doi.org/10.32441/kjps.03.01.p7>

The Effect of some nanoparticles on multiple antibiotics resistant *Pseudomonas aeruginosa* isolates

¹Payman A. Kareem, ²Essra Gh. Alsammak

¹College of Agriculture/ Salahaddin University,

² Dept. of Biology/ College of Sciences/ Mosul University.

¹Payman_ali2006@yahoo.com, ²essra_alsammak@yahoo.com

ABSTRACT

One hundred seventy-nine clinical samples collected included: urine, wounds, pus, burns and tonsils from patients coming to Rizgary Teaching Hospital and Rozhawa Hospital in Erbil city from March to September 2013, (24) (13.40%) strain of *Pseudomonas aeruginosa* identified according to cultural characteristics, microscopically features and biochemical tests in addition to the API -20E. Antibiotics sensitivity done against 12 types of antibiotics. The results showed absolute resistance against Ampicillin (AM / 10µg) & Amoxicillin (AX / 25µg) by 100% whereas the lowest resistant appeared against Gentamicin (GM/10µg), Cephalothin (KF/30µg) & Ciprofloxacin (CIP/5µg) (33.3, 25, 20.8%) respectively. Ten isolates were selected according to their pattern of the highest resistance as these showing multi-drug resistances and tested to specify their minimum inhibitory concentration (MIC) for the antibiotics and some types of Nanoparticles include Silver in different sizes (20, 90)nm, Zinc oxide in different sizes (20, 30, 50~150)nm and titanium dioxide in different sizes (10, 50, 100)nm. The results showed that the MIC for Ag 20, 90nm was between (650 -2600) µg/ml and the MIC for ZnO 20nm was between (81.25 -2600) µg/ml but the MIC for ZnO 30, 50~150nm between (325-2600) µg/ml and the MIC for TiO₂ 10nm was between (81.25 -2600) µg/ml, MIC of TiO₂ 50nm between (325-2600) µg/ml but MIC of TiO₂ 100nm between (162.5-2600) µg/ml. Synergism effect between the antibiotics and the Nanoparticles showed high activity in inhibition of *Pseudomonas aeruginosa* growth.

Keywords: *Pseudomonas aeruginosa*, multi-resistant to antibiotics, silver nanoparticles, Zinc oxide and titanium dioxide nanoparticles.

1. المقدمة

تعرف الدقائق النانوية Nanoparticles بأنها تلك الفئة المتميزة من المواد الدقيقة التي يمكن انتاجها بحيث تتراوح مقاييس أبعادها او ابعاد حبيباتها بين 1-100 نانومتر ، وقد ادى صغر احجام ومقاييس تلك المواد الى ان تسلك سلوكا مغاير للمواد التقليدية كبيرة الحجم التي تزيد ابعادها على 100 نانومتر هذا يعني ان الجسيمات بالحجم النانوي تمتلك مواصفات كهربائية ومغناطيسية تختلف بدرجة مهمة عن الجسيمات كبيرة الحجم لنفس المركبات [1].

يمكن الحصول على الجسيمات النانوية المعدنية بالطرائق الحيوية والفيزيائية والكيميائية اذ أن هناك أنواع عدة من البكتيريا والفطريات لها القدرة على إنتاج الجسيمات النانوية المعدنية ذات خصائص مضادة للأحياء المجهرية [2].

عرف منذ القدم أن للفضة ومركباتها تأثيرات مختلفة ضد الاحياء المجهرية والفايروسات ويعود ذلك لصغر حجم دقائقها التي تقل عن 5 نانومتر والتي تعمل على زيادة المساحة السطحية وبه يؤدي الى توليد نزعة للهجرة الى السطح الخارجي للدقائق النانوية وزيادة النشاط الكيميائي لها وزيادة انتاج الاوكسجين المتفاعل بضمنها تكوين الجذور الحرة free radicals [3,4] كما ان للدقائق الفضة النانوية قدرة على اجتياز الاغشية الحية كالجلد المصاب بالأكزيما او الحروق والوصول الى مجرى الدم مؤدية الى زيادة الجهد التأكسدي oxidative stress ونتاج الساييتوكينات cytokines والالتهاب واخيراً موت الخلية [5,6].

ويعد أكسيد الزنك النانوي من أشهر أكاسيد المعادن التي تمتلك العديد من الخصائص وأهمها الخصائص شبه الموصلة والنشاط المضاد للبكتيريا والذي حاز على اهتمام كبير كعلاج مضاد للجراثيم [7] ولديه نشاط مضاد للجراثيم اقوى من أكسيد الزنك، ويرجع ذلك إلى زيادة المساحة السطحية للجسيمات الى حد كبير.أكسيد الزنك النانوي ينافس الأكاسيد المعدنية النانوية الأخرى من خلال النشاط المضاد لمجموعة واسعة من البكتريا الموجبة والسالبة لصبغة كرام [8].

اما ثاني أكسيد التيتانيوم (TiO_2) النانوي قد استخدم على نطاق واسع لقتل مجموعات مختلفة من الكائنات الحية الدقيقة بما في ذلك البكتيريا والفطريات والفيروسات، لأنه ذو تحفيز ضوئي عالي [9]

له خواص عازلة [10]، ثابت كيميائياً، قليل التكلفة وغير سام [11]. بسبب فعاليته الضوئية photo activity واستخدامه في مجال الوقاية من الشمس فإن عدداً من الدراسات قد تناولت تأثيرات التشعيع بالأشعة فوق البنفسجية على الخلايا بوجود التيتانيوم النانوي TiO_2 [12].

أصبحت الجراثيم الممرضة التي تتصف بصفة المقاومة المتعددة للمضادات الحيوية والتي تمتلك البلازميدات مشكلة أساسية خاصة بالإنسان أي تقاوم هذه الجراثيم عدداً من المضادات الحيوية ويمكن أن تواصل النمو في الجسم على الرغم من أخذ المضادات الحيوية [13]. إن إضافة مضادات حيوية إلى الجسيمات النانوية قد أظهر تأثيرات تآزيرية ضد البكتيريا، حيث أظهر استخدام الجسيمات لوحدها كبح لنمو 40% منها، و قد ارتفعت النسبة كثيراً مع إضافة المضادات الحيوية [14]. وعليه استهدفت الدراسة التحري عن نسبة انتشار افراد النوع *Pseudomonas aeruginosa* المتعددة المقاومة للمضادات الحيوية والمسببة للعديد من الأمراض، وتقدير مدى تأثير الدقائق النانوية عليها واستخدامها كبدايل أو كمساعد للعلاج بالمضادات الحيوية .

2. المواد وطرائق العمل: Materials and Methods

جمعت (179) عينة من المرضى الوافدين الى مستشفى رزكري وروزئاوا في مدينة اربيل للفترة من آذار لغاية ايلول سنة 2013 اذ شملت العينات الادرار، مسحات الجروح، القيح، الحروق والتهاب اللوزتين. تم عزل وشخصت افراد النوع *Pseudomonas aeruginosa* من العينات المختلفة وفقاً لما جاء في [15,16] اعتماداً على الصفات الشكلية والزعرية والكيموحيوية ونظام API-20E المجهاز من شركة BioMerieux وحسب مواصفاتها [17].

اجري فحص الحساسية باستخدام طريقة الانتشار بالاقراص للمضادات الحيوية أذ استخدم لذلك (12) نوعاً من المضادات الحيوية Ampicillin (AM/10µg), Amoxicillin (AX/25µg), Gentamicin (GM/10µg), Erythromycin (E/15µg), Ciprofloxacin (CIP/5µg), Chloramphenicol (C/30µg), Cefotaxime (CTX/30µg), Nitrofurantoin (NF/300µg), Co-Trimoxazole (COT/25µg), Cephalothin (KF/30µg), Doxycycline

(DO/30µg), Ceftriaxone (CRO/30µg) وباستخدام وسط مولر-هنتون الصلب اذ حضنت الأوساط في درجة 37

°م ولمدة 18 ساعة. قورنت النتائج مع ما ورد من قياسات عالمية حسب ما جاء [18].

استخدمت طريقة التخفيف بالمرق للتقدير الكمي لتوضيح تأثير فعالية المضادات الحيوية والدقائق النانوية. حيث استعملت

طريقة microtiter plate وباستخدام 96 حفرة, واجريت اعتماداً على طريقة [19,20] كالآتي:-

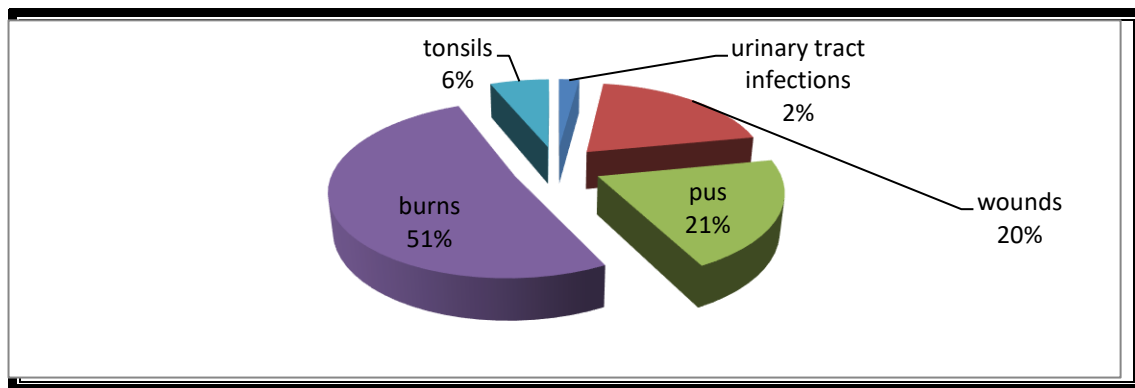
- اضيف 100 مايكروليتر من مرق هنتون الى كل حفرة.
- اضيف 100 مايكروليتر من المضاد المحضر مسبقاً بتركيز 1024 مايكروغرام لكل مل الى الحفرة رقم 1 من الصف A. مزج المضاد من خلال حركته الى اعلى واسفل 6-8 مرات وهذا جعل المخفف بتركيز ضعف اي يعادل 512 مايكروغرام/مل.
- نقل 100 مايكروليتر من الحفرة 1 الى الحفرة 2 ومزج بنفس الحركة وهكذا اصبح المخفف بتركيز 256 مايكروغرام/مل.
- كررت العملية وصولاً الى الحفرة رقم 10 وبعدها سحب منه 100 مايكروليتر واهمل وبهذا نحصل على تراكيز (512,256,128,64,32,16,8,4,2,1) مايكروغرام/مل.
- اضيف 5 مايكروليتر من المعلق البكتيري وبعمر (24) ساعة الى كل الحفر.
- اضيف للحفرة رقم 11 المرق والمعلق البكتيري فقط واعد سيطرة موجبة.
- الحفرة 12 اصبح سيطرة سالبة حاوي فقط على المرق والمضاد.
- اضيف الى الصف B مضاد اخر وهكذا بالنسبة للصفوف الاخرى.
- غطى الطبق وحضن في درجة (37) °م لمدة (18-24) ساعة.
- فحص وجود النمو مرئياً وثم ملاحظة ال MIC تركيز المثبط الادنى للمضاد من خلال ملاحظة عكورة الوسط.

اما بالنسبة الى الدقائق النانوية استعملت نفس الطريقة السابقة باستخدام تركيز 5200 مايكروغرام / مل المحضر مسبقا الى الحفرة رقم 1 من الصف A وبهذا نحصل على التراكيز 2600, 1300, 650, 325, 162.5, 81.25, 40.6, 20.3, 10.15, 5.07 مايكروغرام/ مل.

كما قدر التأثير التآزري لكل من دقائق الفضة و اوكسيد الزنك وثاني اوكسيد التيتانيوم على حدى مع المضادات الحيوية وذلك بأضافة 50 مايكروليتر من الدقائق بتركيزها المثبط الأدنى الخاص بها مع 50 مايكروليتر من المضادات بتركيز المثبط الخاص بها الى الحفر وبقطر 5 ملم بعد تلقيح سطح الاطباق بالانواع النقية قيد الدراسة وحضنت الاطباق في درجة 37°م لمدة 24 ساعة وقدر اقطار التثبيط حول الحفر مقاسة (بالملم) وكررت العملية مرتين واخذ المعدل [21].

3. النتائج والمناقشة: Results & Discussion

يبين الشكل (1) النسبة المئوية للنوع *Pseudomonas aeruginosa* المعزولة من مصادر سريرية مختلفة وسيادة 12 عزلة من الحروق بنسبة (51%).



الشكل 1 يبين النسبة المئوية للنوع *Pseudomonas aeruginosa* المعزولة من المصادر المختلفة

شخصت العزلات اعتماداً على بعض الصفات الشكلية والزرعية والأختبارات والمبين في الجدول (1) واكد التشخيص اعتماداً على API-20E كما موضحة في الصورة (1).

الجدول 1 إختبارات التحري الاولى عن افراد النوع *Pseudomonas aeruginosa* قيد الدراسة

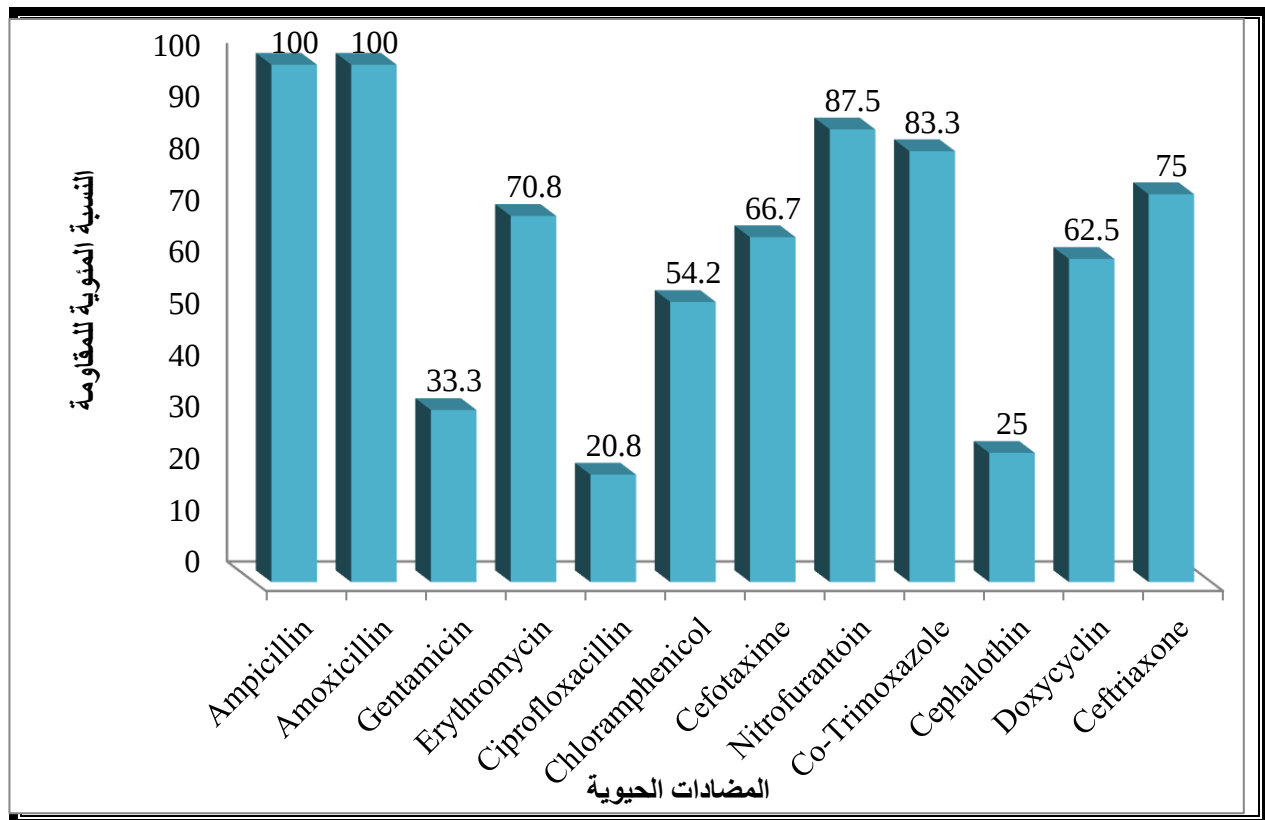
Test	Result	%	Test	Result	%
Gram stain	-	100	Indole	-	93
Catalase	+	100	Methyl red	-	97.6
Oxidase	+	100	Citrate	+	100
Voges proskour	+	100	Urease	+	92.8
Growth at 42°C	+	100	Pigment Production	+	100



الشكل 2 API-20E لبكتريا *Pseud.aeruginosa*

درست حساسية البكتريا المعزولة تجاه 12 مضاداً حيويًا من خلال قياس منطقة قطر التثبيط ومقارنة النتائج مع ما ورد في [18] أظهرت النتائج في الشكل (2) ان هناك تبايناً في مقاومة العزلات قيد الدراسة تجاه المضادات الحيوية المستخدمة حيث أظهرت البكتريا مقاومة عالية لمضادى Ampicillin ، Amoxicillin بنسبة 100% وجاءت متوافقة مع العديد من الباحثين [22]، تلتها مضادات Ceftriaxone، Co-Trimoxazole، Nitrofurantoin و Erythromycin وبنسبة (70.8، 75، 83.3، 87.5)% على التوالي وبينت النتائج كذلك وجود مقاومة عالية لبعض المضادات ومنها Cefotaxime، Doxycycline بنسبة (62.5، 66.7)% على التوالي وتعتبر هذه النسبة طبيعية بسبب الاستخدام العشوائي للمضادات الحيوية، وتتفق هذه النتيجة مع [23] حيث وجد نسبة مقاومة عالية للمضادات الحيوية السيفوتاكسيم بين عزلات *Pseud.aeruginosa* وبنسبة متوسطة لمضاد Chloramphenicol إذ بلغت 54.2%، اما اقل مقاومة كانت لمضادات Gentamicin، Cephalothin، Ciprofloxacin إذ بلغت (33.3، 25، 20.8)% على التوالي. أظهر

مضاد Ciprofloxacin تأثيراً واسعاً ضد البكتريا السالبة لصبغة كرام وهذا ما سجله [24]، إذ يثبط فعالية انزيم DNA gyrase [25].



الشكل 3 نسب مقاومة عزلات النوع Pseud. Aeruginosa تجاه المضادات الحيوية قيد الدراسة

تم تحديد التركيز المثبط الأدنى MIC للمضادات الحيوية المدروسة حيث و كما مبين في الجدول (2) تم اعتماد نقطة التوقف (Break point) الموصوفة من قبل [18] كأساس لحساب الاستجابة حيث أظهرت النتائج بأن جميع العزلات أبدت مقاومة تامة لجميع المضادات واعطت قيماً عالية ل MIC بالمقارنة مع نقطة التوقف باستثناء حساسية جميع العزلات للمضادين Cefotaxime و Ceftriaxone و 9 عزلات كانت حساسة لمضاد Nitrofurantoin حيث تراوحت قيم MIC ما بين (2-64) مكغم/مل ماعدا عزلة واحدة كانت مقاومة إذ بلغت قيمة MIC لها (128) مكغم/مل بينما بالنسبة للمضاد Gentamicin اعطت جميع العزلات مقاومة ماعدا عزلة واحدة كانت حساسة إذ بلغت قيمة MIC لها (2) مكغم/مل.

الجدول 2 التركيز المثبط الأدنى MIC (مايكروغرام /مل) للمضادات الحيوية المختلفة ضد عزلات Pseud. aeruginosa
* نقاط التوقف معتمدة على CLSI, 2007 (26)

PS10	PS9	PS8	PS7	PS6	PS5	PS4	PS3	PS2	PS1	نقاط التوقف مايكرو غرام/مل	رقم العزلة المضادات الحيوية
(مايكروغرام /مل)											
128	512	256	256	128	128	512	512	128	256	8<	Ampicillin
256	128	512	128	512	128	64	256	256	128	8<	Amoxicillin
4	64	16	8	32	16	64	32	32	8	8≤	Gentamicin
16	64	128	8	32	64	32	16	64	256	1<	Erythromycin
4	32	8	16	4	32	4	4	16	16	4≤	Ciprofloxacin
8	16	32	8	16	32	4	32	4	16	8<	Chloramphenicol
2	8	4	16	32	64	16	4	8	2	64≤	Cefotaxime
2	8	8	16	2	8	4	128	16	64	64<	Nitrofurantoin
512	128	256	128	256	128	512	512	128	64	4<	Co-Trimoxazole
2	16	64	32	32	8	2	4	16	64	32≤	Cephalothin
2	4	8	32	16	32	8	16	4	2	16≤	Doxycycline
8	2	2	4	32	4	8	16	16	64	64≤	Ceftriaxone

أما التركيز المثبط الأدنى MIC لدقائق الفضة النانوية (Ag-NP) ذات حجم 20 & 90nm على عزلات بكتريا

Pseud. Aeruginosa يوضحها الجدول (3) كانت بتركيز بين (650-2600) مكغم/مل، حيث يبين أن عزلات بكتريا

Pseud. aeruginosa مقاومة أكثر وتحتاج إلى تركيز أعلى من دقائق الفضة النانوية لتؤثر في نمو البكتريا وهذه النتائج

مقاربة مع ما ذكره [26].

أما التركيز المثبط الأدنى MIC لدقائق أكسيد الزنك النانوي (ZnO-NP) ذو الحجم 20nm على عزلات بكتريا

Pseud.aeruginosa كانت بتركيز بين (81.25-2600) مكغم/مل في حين تركيز المثبط الأدنى MIC لدقائق أكسيد

الزنك النانوي (ZnO-NP) ذو الحجم 30 nm كانت بين (325-1300) مكغم/مل أما تركيز المثبط الأدنى MIC لدقائق

أكسيد الزنك النانوي (ZnO-NP) ذو الحجم 50~150nm كانت بين (325-2600) مكغم/مل . حيث أن فعالية الضد

أحيائية لأكسيد الزنك النانوي ضد بكتريا Pseud.aeruginosa تزداد كلما قل حجم الجسيمات [27,28].

الجدول 3 التركيز المثبط الأدنى MIC للدقائق النانوية المختلفة ضد عزلات النوع *Pseud.aeruginosa*

PS10	PS9	PS8	PS7	PS6	PS5	PS4	PS3	PS2	PS1	العزلات البكتيرية الدقائق النانوية
MIC (µg/ml)										
2600	650	1300	2600	2600	1300	650	650	2600	1300	Ag20nm
2600	2600	1300	2600	1300	650	650	1300	2600	1300	Ag90nm
1300	325	81.25	1300	1300	650	2600	1300	325	1300	ZnO20nm
1300	650	325	650	1300	325	1300	650	325	650	ZnO30nm
1300	650	650	1300	325	1300	2600	1300	1300	1300	ZnO50~150nm
1300	650	325	81.25	2600	1300	1300	650	2600	2600	TiO210nm
1300	1300	650	325	1300	650	650	1300	2600	1300	TiO250nm
1300	162.5	650	1300	2600	650	1300	325	162.5	650	TiO2100nm

اما التركيز المثبط الأدنى MIC لدقائق اوكسيد التيتانيوم النانوي ($\text{TiO}_2\text{-NP}$) ذو الحجم 10nm على عزلات بكتريا *Pseud.aeruginosa* كانت بتركيز بين (2600-81.25) مكغم/مل في حين تركيز المثبط الأدنى MIC لدقائق اوكسيد التيتانيوم النانوي ($\text{TiO}_2\text{-NP}$) ذو الحجم 50nm كانت بين (2600-325) مكغم/مل، اما التركيز المثبط الأدنى MIC. لدقائق اوكسيد التيتانيوم النانوي ($\text{TiO}_2\text{-NP}$) ذو الحجم 100nm كانت بتركيز (2600-162.5) مكغم/مل. في حين ذكر الباحث (29) أن اوكسيد التيتانيوم النانوي له خصائص مضادة للميكروبات ومادة مؤكسدة قوية يعمل على تثبيط بكتريا *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853 بشكل كبير بوجود الضوء عند الطول الموجي (365nm) لمدة 90 دقيقة بتركيز (1- 0.5) ملغم/لتر.

اما الجدول (4) فبيّن تأثير العلاقة بين المضادات الحيوية والدقائق النانوية على بكتريا النوع *Pseudomonas aeruginosa* حيث ظهرت المضادات (CRO, DO, CTX, CIP, C, E, GM) زيادة في معدل قطر منطقة التثبيط عند المزج مع الدقائق النانوية المستخدمة قيد الدراسة وباحجامها المختلفة وقد أظهرت دراسة [30] ظهور التأثير التآزري عند

المزج بين دقائق الفضة النانوية ومضاد الكلورامفينيكول ضد بكتريا Pseud.aeruginosa في حين لا تتفق مع ما ذكره [31]. بينما تتفق مع ما ذكره [32] بأن المضادات الحيوية أظهرت تأثيراً تآزرياً مع أكسيد الزنك النانوي ضد البكتريا المنتجة لأنزيمات بيتا لاكتاميز الواسعة الطيف حيث أن الجمع بين أكسيد الزنك النانوي والمضادات الحيوية يزيد من نفاذية الغشاء الخلوي وبالتالي يؤدي إلى تسرب البروتين من غشاء البكتريا.

الجدول 4 تأثير المزج بين المضادات الحيوية والدقائق النانوية على النوع Pseud.aeruginosa

تأثير الدقائق النانوية لوحدها (ملم)								تأثير المضادات مع الدقائق النانوية (ملم)								تأثير المضاد لوحده	المضادات الحيوية
TiO ₂ 100	TiO ₂ 50	TiO ₂ 10	ZnO 5	ZnO 3	ZnO 2	Ag 90	Ag 20	المضاد + TiO ₂ 100	المضاد + TiO ₂ 50	المضاد + TiO ₂ 10	المضاد + ZnO 5	المضاد + ZnO 3	المضاد + ZnO 2	المضاد + Ag 90	المضاد + Ag 20		
0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	Am
								0	0	0	0	0	0	0	0	0	AX
								0	0	0	0	7	0	0	0	0	GM
								0	0	0	0	0	13	0	0	8	E
								12	13	14	14	16	17	17	18	15	CIP
								8	8	9	11	10	13	8	7	10	C
								11	9	10	10	11	9	11	11	9	CTX
								0	0	0	0	0	0	0	0	0	NF
								0	0	0	0	0	0	0	0	0	COT
								0	0	0	0	0	0	0	0	0	KF
								9	8	0	0	7	8	0	0	8	DO
								0	0	0	9	9	11	10	10	0	CRO

4. الاستنتاجات: Conclusion

نستنتج من هذه الدراسة بأن كفاءة أكسيد الزنك النانوي في التأثير على البكتريا المقاومة للمضادات الحيوية مقارنةً بدقائق الفضة النانوية وثاني أكسيد التيتانيوم النانوي. كما أن مقاومة العزلات البكتيرية لمجاميع عديدة من المضادات الحيوية ومنها مجموعة البنسلينات والسيفالوسبورينات في حين أظهرت حساسيتها للمضادات (Ciprofloxacin ، Cephalothin و Gentamicin). كما تفاوت التأثير التآزري بين المضادات الحيوية والدقائق النانوية المستخدمة في الدراسة ضد العزلات

البكتيرية حيث أعطت المضادات (Ceftriaxone, Cefotaxime, , Ciprofloxacin) عند مزجها مع الدقائق النانوية المستخدمة في الدراسة اعلى تأثير ضد العزلات البكتيرية.

5. المصادر

- [1].Dowling, A., et al, *“Nanoscience and nanotechnologies: opportunities and uncertainties”*, The Royal Society& the Royal Academy of Engineering, Latimer Trend Ltd, Plymouth, UK. (2004).
- [2].Duran, N., et al, *“Potential use of silver nanoparticles on pathogenic bacteria, their toxicity and possible mechanisms of action”*, Journal of the Brazilian Chemical Society. 21 (6):949-959 (2010).
- [3].S. Silver,” *Bacterial silver resistance: molecular biology and uses and misuses of silver compounds*”, FEMS microbiology reviews, 27(2-3):341–353(2003)
- [4].Cho, K.H., Park, J.E., Osaka, T. and Park, S.G., *“The study of antimicrobial activity and preservative effects of Nanosilver ingredient”*, Electrochimic Acta, 51(5):956–960(2005).
- [5].Lok, C.N., et al, *“Proteomic analysis of the mode of antibacterial action of silver nanoparticles”*. J. Proteome Res, 5(4):916–924(2006).
- [6].Kim, J.S., et al, *“Antibacterial effects of silver nanoparticles”*, Nanomedicine: Nanotechnology, Biology, and Medicine, 3(1): 95-100(2007).
- [7].Wang, C., Liu, L., Zhang, A., Xie, P., Lu, J. and Zou, X. *“Antibacterial effects of zinc oxide nanoparticles on Escherichia coli K88”*, African Journal of Biotechnology, 11(44): 10248-10254(2012).
- [8].Jones, N., Ray, B., Ranjit, K.T. and Manna, A.C.,” *Antibacterial activity of ZnO Nanoparticles suspensions on a broad spectrum of microorganisms*”, FEMS Microbiol Letters, 279(1): 71-76(2008).
- [9].Allen, N.S., Edge, M., Verran, J., Stratton, J., Maltby, J. and Bygott, C.,” *Photocatalytic Titania based surfaces: Environmental benefits*”. Polymer degradation and stability, 93(9): 1632–1646(2008).
- [10]. Chen, X. and Mao, S., *“Titanium Dioxide Nanomaterials: Synthesis, Properties, Modifications and Applications”*. Chemical reviews, 107(7): 2891-2959(2007).

- [11]. Sugimoto, T., Zhou, X, and Muramatsu, A., " *Synthesis of uniform anatase TiO₂ Nanoparticles by gel-sol method: 3. Formation process and size control*", *Journal of Colloid and Interface Science*, 259(1): 43–52(2003).
- [12]. T. Scown, " *Uptake and Effects of Nanoparticles in Fish*", PhD Thesis, University of Exeter, UK (2009).
- [13]. Atlase, R. M.; Brown, A. E. and Parks, L. C., " *Laboratory Manual of Experimental Microbiology*", Mosby-Year Book, US, (1995).
- [14]. Fayaz, A.M., Balaji, K., Girilal, M., Yadav, R., Kalaichelvan, P.T., Venketesan, R., " *Biogenic synthesis of silver nanoparticles and their synergistic effect with antibiotics: a study against gram-positive and gram-negative bacteria*", *Nanotechnology, Biology and Medicine*, vol. 6(1): 103–109(2010).
- [15]. Funke, G., Von Graevenitz, A., Glarridge, J.E. and Betnard, K.A., " *Clinical microbiology of coryneform bacteria*", *Clinical Microbiology Reviews*, Vol. 10(1):125-159, American Society for Microbiology, (1997).
- [16]. Gillespie S. H. and Hawkey P. M., " *Principles and Practice of Clinical Bacteriology* ".2nd ed., John Wiley and Sons, Ltd. England.P:457(2006).
- [17]. Winn, W., Allen, S., Janda, W., Koneman, E., Procop, G., Schreckenberger, P. and Woods, G., " *Koneman's Color Atlas and Textbook of Diagnostic Microbiology*", 6th ed., Lippincott Williams and Wilkins, U.S.A. pp.318-321(2006).
- [18]. CLSI, (Clinical & Laboratory Standards institute). " *Performance Standard for Antimicrobial Susceptibility Testing*", *Scientific Information Database (SID) journal* 31(1), 1-163(2011).
- [19]. D. Amsterdam, " *Susceptibility testing of antimicrobials in liquid media. In: Loman V., ed. Antibiotics in Laboratory Medicine*", 4th ed.Williams and Wilkins, Baltimore, MD. Japan, p.52-111(1996).
- [20]. Saginur, R., Denis, M.S., Ferris, W., Aaron, S.D., Chan, F., Lee, C. and Ramotar, K., " *Multiple combination bactericidal testing of Staphylococcal Biofilms from implant-associated infections*". *Antimicrobial Agents Chemotherapy*, 50(1): 55-61(2006).
- [21]. Egorove, N.S., " *Antibiotic a sientific approach*", Mir publishers, Moscow, (1985).
- [22]. D.R. Laurence, P.N. Bennett and M.J. Brawn, " *Clinical Pharmacology* ".8th ed Churill Livingstone .London, (1997).

- [23]. Dannel, F., Hall, L., Duke, B., Cur, D. and Livermore, D., "***OXA-17, further extended spectrum variant of OXA-10 β -Lactamase, isolated from *Pseudomonas aeruginosa****". Antimicrobial agents and chemotherapy, 43(6): 1362-1366(1999).
- [24]. Mouneimne, H., Robert, J., Jarlier, V. and Cambua, E., "***Type II topoisomerase mutation in ciprofloxacin resistant strains of *P. aeruginosa****", Antimicrobial agents and chemotherapy, 43 (1): 62 -66(1999).
- [25]. Fluit, A.C., Visser, M.R., and Schmitz, F.J., "***Molecular detection of antimicrobial resistance***", Clinical Microbiology Reviews, 14 (4): 836-871(2001).
- [26]. Morones, J.R., Elechiguerra, J.L., Camacho, A., Holt, K., Kouri, J.B. and Yacaman, M.J., "***The Bactericidal effect of silver nanoparticles***", Nanotechnology, 16(10):2346–2353(2005).
- [27]. Padmavathy, N. and Vijayaraghavan, R., "***Enhanced bioactivity of ZnO nanoparticles-an antimicrobial study***", Science and technology of advanced materials, 9(3):1-7 (2008).
- [28]. Meruvu, H.; Vangalapati, M.; Chippada, S. and Bammidi, S., "***Synthesis and characterization of ZnO nanoparticles and antimicrobial activity against *Bacillus subtilis* and *Escherichia coli****", Rasayan journal Chemical, 4(1): 217-222(2011).
- [29]. Aguilar Salinas, J.L.; Pacheco Aguilar, J.R.; Mayén Hernández, S.A. and Santos Cruz, J., "***Bactericidal activity of TiO₂ on cells of *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853***", International Journal of Photo energy, Article ID 954914, 7 pages, Volume 2013 (2013).
- [30]. Hwang, I.; Hwang, J. H.; Choi, H.; Kim, K. and Lee, D.G., "***Synergistic effects between silver nanoparticles and antibiotics and the mechanisms involved***", Journal of Medical Microbiology, 61(12): 1719–1726(2012).
- [31]. Hari, N.; Thomas, T.K. and Nair, A.J., "***Comparative Study on the Synergistic Action of Garlic Synthesized and Citrate Capped Silver Nanoparticles with β -Penem Antibiotics***", Hindawi Publishing Corporation, ISRN Nanotechnology, Article ID 792105, 6 pages, Volume 2013 (2013).
- [32]. Bhande, R.M.; Khobragade, C.N.; Mane, R.S. and Bhande, S., "***Enhanced synergism of antibiotics with zinc oxide nanoparticles against extended spectrum β -lactamase producers implicated in urinary tract infections***". Journal of nanoparticle research, 15(1):1-13 (2013).