

**Republic of Iraq
Ministry of Higher Education
and Scientific Research
Diyala University
College of Education for Pure Science**



**Genetic Study of the Vancomycin-Resistant
Staphylococcus spp.**

A Thesis

**Submitted to the Council of College of Education for
Pure Science / Diyala University
In Partial Fulfillment of the Requirements for
the Degree of Master of Science in
Biology/Microbiology**

By

Ahmed Issa Jaaffar Al-Tameemi

B. SC. Baghdad University - 2010

Supervised By

**prof.Dr.
Abbas. A. Farhan Al-Dulaimi
2012 AD**

**Assist.prof.Dr
Mohammed F. Shather
1433 AH**



جمهورية العراق
وزارة التعليم العالي والبحث العلمي
جامعة ديالى
كلية التربية للعلوم الصرفة

دراسة وراثية لبكتريا *Staphylococcus spp.* المقاومة لمضاد

الفانكومايسين

رسالة مقدمة إلى

مجلس كلية التربية للعلوم الصرفة - جامعة ديالى

وهي جزء من متطلبات نيل درجة الماجستير في علوم الحياة / الأحياء مجهرية

من قبل الطالب

أحمد عيسى جعفر التميمي

بكالوريوس علوم الحياة / جامعة بغداد

2009-2010

بإشراف

الاستاذ المساعد الدكتور
محمد فرج شذر المرجاني

2012 م ايلول

الاستاذ الدكتور
عباس عبود فرحان الدليمي

1433 هـ ذوالقعدة

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

إِنَّا فَتَحْنَا لَكَ فَتْحًا مُّبِينًا (1) لِيَغْفِرَ لَكَ اللَّهُ مَا تَقَدَّمَ مِنْ
ذَنْبِكَ وَمَا تَأَخَّرَ وَيُتِمَّ نِعْمَتَهُ عَلَيْكَ وَيَهْدِيَكَ صِرَاطًا
مُسْتَقِيمًا (2) وَيَنْصُرَكَ اللَّهُ نَصْرًا عَظِيمًا (3)

صَدَقَ اللَّهُ الْعَظِيمُ

سورة الفتح (1-3)

الاهداء

إلى من غرس في نفسي حب العلم والتعلم.. نور عيني ومثلي الأعلى.. أساتذتي الأول
..... أبي

إلى من آتارت لي الطريق بدعائها

..... أمي

إلى القلوب الطاهرة الرقيقة والنفوس البرية إلى مرياحين حياتي

(إخواني وأخواتي)

إلى كل من احبني وثنى لي الخير

إلى أساتذتي الكرماء

أهدي ثمرة جهدي المنواضع

أحمد عيسى

إقرار المشرفين

نشهد بأن اعداد رسالة طالب الماجستير «احمد عيسى جعفر» الموسومة بـ «دراسة وراثية لبكتريا *Staphylococcus spp* المقاومة لمضاد الفانكوميسين» قد جرى تحت اشرافنا في قسم علوم الحياة/كلية التربية للعلوم الصرفة /جامعة ديالى، وهي جزء من متطلبات نيل درجة الماجستير في علوم الحياة/ الأحياء المجهرية .

التوقيع :

الاسم : د.عباس عبود فرحان الدليمي

المرتبة العلمية : استاذ

كلية التربية /جامعة ديالى

التوقيع :

الاسم : د.محمد فرج شذر المرجاني

المرتبة العلمية : استاذ مساعد

كلية العلوم /الجامعة المستنصرية

بناءً على التوصيات المتوافرة نرشح هذه الرسالة للمناقشة .

التوقيع :

الاسم : أ.م. د. نجم عبد الله جمعه

رئيس لجنة الدراسات العليا في قسم علوم الحياة

المرتبة العلمية : أستاذ مساعد

التاريخ : 2012 / /

إقرار لجنة المناقشة

نشهد نحن أعضاء لجنة المناقشة بأننا قد اطلعنا على الرسالة الموسومة (دراسة وراثية لبكتريا *Staphylococcus spp.* المقاومة لمضاد الفانكوميسين) المقدمة من قبل طالب الماجستير (احمد عيسى جعفر التميمي) ، وقد ناقشنا الطالب في محتوياتها ، وفيما له علاقة بها وذلك بتاريخ 2012 /9/30 ووجدناها مستوفية لمتطلبات نيل درجة الماجستير في علوم الحياة /الأحياء المجهرية بتقدير (إمتياز).

رئيس اللجنة

التوقيع :

الاسم :د.عدنان نعمه عبد الرضا

المرتبة العلمية :استاذ

التاريخ : / / 2012

عضو اللجنة

التوقيع :

الاسم :د.صدام حسين جبر الحيدري

المرتبة العلمية :استاذ مساعد

التاريخ : / / 2012

عضو اللجنة

التوقيع :

الاسم :د. هادي رحمن رشيد الطائي

المرتبة العلمية : استاذ مساعد

التاريخ : / / 2012

عضواً ومشرفاً

التوقيع :

الاسم :د.محمد فرج شذر المرجاني

المرتبة العلمية : أستاذ مساعد

التاريخ : / / 2012

عضواً ومشرفاً

التوقيع :

الاسم :د.عباس عبود فرحان الدليمي

المرتبة العلمية : أستاذ

التاريخ : / / 2012

مصادقة عمادة كلية التربية للعلوم الصرفة

التوقيع :

الاسم : د. عباس عبود فرحان الدليمي

المرتبة العلمية : أستاذ

التاريخ : / / 2012

قائمة المحتويات

الصفحة	العنوان
أ	الخلاصة
I	قائمة المختصرات
II	قائمة المحتويات
XI	قائمة الأشكال
X	قائمة الجداول
1	المقدمة
الفصل الأول / إستعراض المراجع	
	أستعراض المراجع
3	1-1 المكورات العنقودية <i>Staphylococci</i>
4	2-1 المكورات العنقودية الذهبية <i>Staphylococcus aureus</i>
5	1-2-1 طرق العدوى ببكتريا المكورات العنقودية الذهبية
6	1-2-2 عوامل ضراوة بكتريا المكورات العنقودية الذهبية
10	1-2-3 امراضية المكورات العنقودية الذهبية
15	3-1 المكورات العنقودية غير المنتجة للكواكيوليز (Coagulase negative Staphylococci ;CoNS)
16	1-3-1 تصنيف المكورات العنقودية غير المنتجة للكواكيوليز Classification of CoNS
16	2-3-1 امراضية المكورات العنقودية غير المنتجة للكواكيوليز CoNS pathogenicity

18	4-1 مقاومة المكورات العنقودية للمضادات المايكروبية
20	1-5-1 مقاومة المكورات العنقودية لمضادات البيبتالاكتام
24	6-1 مقاومة الفانكوميسين
28	7-1 آلية المقاومة لمضاد الفانكوميسين
33	8-1 التحري عن جينات مقاومة الفانكوميسين بتقنية PCR

الفصل الثاني / المواد وطرائق العمل	
35	1-2 الأجهزة والمواد المستخدمة
35	1-1-2 الأجهزة المستخدمة
36	2-1-2 المواد الكيميائية والبايولوجية
37	2-2-1-2 المضادات المايكروبية Antimicrobial Agents
38	3-2-1-2 الإنزيمات
38	4-2-1-2 العُدة المختبرية
39	5-2-1-2 مواد متفرقة
39	6-2-1-2 السلالة القياسية

39	Methods	2-2 طرائق العمل
39		1-2-2 تحضير المحاليل والكواشف والصبغات المستعملة
39	Catalase reagent solution	1-1-2-2 كاشف الكتاليز
39	API – system reageuts	2-1-2-2 الكواشف الخاصة بنظام API
39	Gram's stain solutions	3-1-2-2 محاليل صبغة كرام
39		2-2-2 المحاليل المستعملة في إختبارات الحساسية للمضادات المايكروبية
39	Macfarland standerd solutions	1-2-2-2 محلول ثابت العكرة القياسي 0.5
40	Physiological saline solution	2-2-2-2 المحلول الملحي الفسلجي
40		3-2-2-2 المحاليل الخزينة للمضادات الجرثومية
40		3-2-2 المحاليل الخزينة الخاصة بالإختبارات الوراثة
40	Tris – HCl buffer	1-3-2-2 دارىء ترس – حامض الهيدروكلوريك
40		2-3-2-2 EDTA محلول
40		3-3-2-2 محلول هيدروكسيد الصوديوم (10) عياري (10N) NaOH
41		4-3-2-2 محلول دارىء TE
41	Plasmid DNA- Extraction	5-3-2-2 المحاليل المستعملة في عزل الدنا البلازميدي

41	6-3-2-2 المحاليل المستعملة في الترحيل الكهربائي
41	Tris- Boric acid – EDTA(TBE)10 x محلول 1-6-3-2-2
41	6 x Loading buffer دارئ التحميل 2-6-3-2-2
41	Ethidium Bromide Stock Solution محلول خزين بروميد الإثيديوم 3-6-3-2-2
42	4-2-2 المحاليل المستعملة في التفاعل التضاعفي لسلسلة الدنا PCR
42	PCR master mix , 1x محلول 1-4-2-2
42	Primers Solutions محاليل البوادئ 2-4-2-2
43	3-2-2 الأوساط الزرعية
43	1-3-2-2 الأوساط الزرعية الجاهزة
44	2-3-2-2 الأوساط الزرعية التركيبية
44	4-2-2 العزلات البكتيرية
44	1-4-2-2 جمع العينات
44	2-4-2-2 زرع العينات
44	3-4-2-2 تشخيص البكتريا
45	1-3-4-2-2 الصفات الزرعية
45	2-3-4-2-2 الصفات المجهرية
45	3-3-3-2 الاختبارات الكيموحيوية

47	4-3-2 حفظ العزلات وإدامتها
48	5-3-2 فحص الحساسية للمضادات المايكروبية Antimicrobial Susceptibility test
48	6-3-2 تحديد التركيز المثبط الأدنى لمضاد الفانكوميسين Determination of minimal inhibitory concentration
48	7-3-2 التحري عن المحتوى البلازميدي Detection of plasmid profile
48	1-7-3-2 عزل الدنا البلازميدي Plasmid DNA extraction
50	2-7-3-2 الترحيل الكهربائي في الهلام Gel Electrophoresis
51	8-3-2 التفاعل التضاعفي لسلسلة الدنا (PCR)
51	1-8-3-2 تحضير الدنا البكتيري بطريقة الغليان لتفاعل PCR
51	2-8-3-2 تحضير خليط التفاعل التضاعفي التسلسلي لكل جين
52	3-8-3-2 الكشف عن نواتج التضاعف

الفصل الثالث / النتائج والمناقشة

53	1-3 عزل وتشخيص بكتريا <i>Staphylococcus spp</i>
53	1-1-3 التشخيص الزراعي Cultural Characterization

53	Microscopic Characterization	2-1-3 التشخيص المجهرى
54	Biochemical Tests	3-1-3 الاختبارات الكيموحيوية
57	Vancomycin-Resistant	2-3 مقاومة الفانكوميسين
60		3-3 مقاومة بكتريا <i>Staphylococcus</i> للمضادات المايكروبية الاخرى
63	Determination of (MIC) minimal inhibitory concentration	4-3 قياس التركيز المثبط الادنى لمضاد الفانكوميسين
66		5-4 عزل DNA البلازميدي
69		6-3 التحري عن جينات مقاومة الفانكوميسين
74		الإستنتاجات والتوصيات
76		المصادر العربية
77		المصادر الأجنبية
103		الملاحق
A		Summary

قائمة الأشكال

الصفحة	العنوان	رقم الشكل
20	التطور في مقاومة المضادات الحيوية لبكتريا <i>S.aureus</i>	1-1
56	نسب عزلات بكتريا <i>Staphylococcus</i> المنتجة وغير المنتجة لل coagulase	1-3
60	مقاومة عزلات بكتريا <i>Staphylococcus</i> للمضادات المايكروبية	2-3
67	المحتوى البلازميدي لبعض عزلات الدراسة	3-3
71	الترحيل الكهربائي لنواتج تفاعل PCR لبكتريا VRSA بإستعمال البوادي النوعية لجين <i>van A</i>	4-3

قائمة الجداول

الصفحة	العنوان	رقم الجدول
42	تتابعات وتراكيز البودائ وحجم الناتج المتوقع لكل بادئ	1-2
43	خصائص البودائ المستعملة في هذه الدراسة	2-2
52	المكونات اللازمة لخليط تفاعل PCR الخاص بتضاعف الجينين <i>vanB</i> و <i>vanA</i>	3-2
55	أعداد ونسب عزلات لبكتريا <i>Staphylococcus spp.</i> من العينات السريرية المختلفة ومن الاصحاء موزعة حسب النماذج المرضية	1-3
58	مقاومة عزلات بكتريا <i>Staphylococcus</i> لمضاد الفانكوميسين	2-3
63	مجاميع عزلات بكتريا <i>Staphylococcus</i> التي تمتلك صفة المقاومة المتعددة للمضادات المايكروبية	3-3
64	التراكيز المثبطة الدنيا لمضاد Vancomycin التي أبدتها عزلات الدراسة	4-3
70	الظروف المستعملة للكشف عن الجين <i>van A</i>	5-3
73	الظروف المستعملة للكشف عن الجين <i>van B</i>	6-3

API	Analytical Profile Index
bp	Base pairs
CLSI	Clinical And Laboratory Standards Institute
DNA	Deoxyribonucleic Acid
EDTA	Ethylen-Diamine-Tetra-Acetic acid
hVRSA	Heterogeneous vancomycin- Resistant <i>Staphylococcus aureus</i>
hVISA	Heterogeneous vancomycin-intermediate <i>Staphylococcus aureus</i>
IS	Insersion Sequence
MRSA	Methicillin-Resistant <i>Staphylococcus aureus</i>
MSSA	Methicillin-susceptible <i>Staphylococcus aureus</i>
MIC	Minimum Inhibitory Concentration
PBPs	Penicillin Binding Proteins
PCR	Polymerase Chain Reaction
UTIs	Urinary Tract Infections
VISA	Vancomycin intermediately-resistant <i>Staphylococcus aureus</i>
VRE	Vancomycin- Resistant <i>Enterococcus</i>
VREFm	Vancomycin- Resistant <i>Enterococcus faecium</i>
VRSA	Vancomycin- Resistant <i>S.aureus</i>
VSSA	Vancomycin Susceptible <i>Staphylococcus aureus</i>
CoNS	Coagulase negative Staphylococci
Fc	Fragment crystallized
IgG	Immunoglobulin –G
<i>S.aureus</i>	<i>Staphylococcus aureus</i>
spp	Specie

شكر و تقدير

بسم الله الذي لا ارجو إلا فضله ولا أخشى إلا عدله ولا اعتمد إلا قوله ولا اتمسك إلا بحبله ,
والصلاة والسلام على سيد الأنام نبينا المصطفى الأمين وعلى آله الغر الميامين الطيبين
الطاهرين وصحبه المنتجبين ..

الحمد لله أولا وأخيرا لتيسيره لي الصعوبات لانجاز هذا العمل المتواضع ولما انعم به علي من
نعم كثيرة وأمدني بالصبر الجميل طوال مدة البحث والدراسة.

وأنا أضع اللمسات الأخيرة لإتمام هذا البحث المتواضع لا يسعني الا أن أتقدم بفائق شكري
وامتناني واصدق اعتزازي إلى مشرفي الأستاذ الدكتور عباس عبود فرحان الدليمي و الأستاذ
المساعد الدكتور محمد فرج شذر المرجاني لاقتراحهما موضوع البحث وإشرافهما عليه وتقديمهما
النصائح العلمية القيمة طيلة فترة البحث والكتابة.

أتقدم بجزيل شكري وتقديري واحترامي إلى عمادة كلية التربية للعلوم الصرفة في جامعة ديالى
والى رئيس قسم علوم الحياة الاستاذ المساعد الدكتور نجم عبد الله جمعة والاستاذ الدكتور عدنان
نعمه عبد الرضا والى أساتذتي الكرام ومنتسبي القسم كافة.

وأتقدم بالشكر الجزيل إلى عمادة كلية العلوم / الجامعة المستنصرية والى رئيس قسم علوم
الحياة الأستاذ الدكتور عبد الامير ناصر غلوب ومنتسبي القسم كافة لاسيما الست مها مخلف
الشمري والاستاذ المساعد الدكتور علي حسين العامري ،لتوفير المكان وتهيئة الظروف الملائمة
للعمل طيلة فترة البحث.

يسعدني وبشرفني أن أقدم جزيل شكري وعرفاني إلى الأستاذ الدكتور المساعد عبد الرزاق
شفيق، عميد كلية الطب البيطري/جامعة ديالى والاستاذ المساعد الدكتور هادي رحمن رشيد/كلية
العلوم/جامعة ديالى والاستاذ عامر عباس محمد علي .

وأتقدم بجزيل الشكر والامتنان لطلبة الدراسات العليا مع دعواتي لهم بالتوفيق والنجاح .
ختامنا وأمتناني وعميق عرفاني لعائلي التي ساندتني و وقفت الى جانبي وتحملت معي الكثير .

أحمد عيسى

الخلاصة

تم الحصول على (105) عزلة تعود لجنس *Staphylococcus* من عينات سريرية مختلفة شملت الإدرار والدم ومسحات الأذن الوسطى والحروق والجروح، من مستشفيات مختلفة من مدينة بغداد وذلك للفترة من 2011/9/1 لغاية 2012/1/1 ، إضافة الى (13) عزلة من أصحابه. بلغت نسبة عزل بكتريا *Staphylococcus* من عينات الدم (38.52 %) ، ومن الإدرار 8.57% ومن الجروح والحروق 20.95% ، أظهرت العزلات نتيجة موجبة لاختبارات صبغة كرام والنمو على وسط المانتول الملحي و قدرتها على إنتاج أنزيم Catalase و Coagulase .

تم اختبار حساسية العزلات السريرية وعزلات الأصحاء لمضاد الفانكوميسين وأظهرت النتائج أن (16) عزلة من عزلات الدراسة مقاومة للفانكوميسين بنسبة (15.23%) كانت (10) عزلات منها تعود لبكتريا *S.aureus* بنسبة (9.52%) و (6) عزلة تعود لبكتريا Coagulase negative *Staphylococci* (CO -ve) بنسبة (5.71%) وكانت (15) عزلة متوسطة المقاومة للفانكوميسين (VISA) أما بالنسبة لعزلات الأصحاء فكانت (4) عزلات من مجموع (13) عزلة مقاومة للفانكوميسين وبنسبة (30.76%).

أختبرت حساسية عزلات الدراسة (105) عزله تجاه (10) مضادات مايكروبية مختلفة باستعمال طريقة الأقراص ، وأظهرت النتائج أن هناك تبايناً واضحاً في مقاومة العزلات المدروسة للمضادات المستعملة، إذ وجد إن العزلات كانت عالية المقاومة للمضادات الحياتية (99% Ampicillin) و (95.20% Cloxacillin) و (90.40% Ceftriaxone) و (85.70% Erythromycin) و (80.90% Cefepime) و (78% Azithromycin) على التوالي، فيما كانت نسبة مقاومة العزلات لمضاد الحيوي (43.80% Lincomycin)

و(36.91% Fusidic acid) و(30.47% Neomycin) و(27.60% Enorfloxacin) على التوالي.

تم تحديد التركيز المثبط الأدنى لمضاد الفانكوميسين لعزلات بكتريا *Staphylococcus* قيد الدراسة والتي أظهرت مقاومة تجاه هذا المضاد في فحص الحساسية بطريقة الاقراص (المقاومة والمتوسطة المقاومة (I)، تراوحت قيم MIC للعزلات السريرية لبكتريا *Staphylococcus* بين (512-6) مايكروغرام /مل .

أجريت عملية عزل الدنا البلازميدي لـ (15) عزلة عن طريق عدة أجهزة من شركة promega، وظهرت النتائج احتواء بعض هذه العزلات على حزم بلازميدية مختلفة الاحجام. أجريت التفاعلات التضاعفية لسلسلة الدنا (PCR) لعزلات بكتريا *Staphylococcus* المقاومة للفانكوميسين وذات MIC اكثر من 64 مايكروغرام/مل بأستعمال البواديء المتخصصة التي تستهدف التسلسل النوعي للجين *van A* و *van B* ، رُجِلت نواتج التضاعف على هلام الأكاروز بتركيز (1)% و لوحظ ظهور حزمة واحدة في جميع المسارات في الهلام بالمستوى نفسه بالنسبة لجين *vanA* فيما لم تظهر حزم في جميع المسارات في الهلام بالنسبة لجين *vanB* .

بيّنت نتائج التحري عن جينات مقاومة Vancomycin في بكتريا VRSA أن جينات المقاومة *vanA* هي الأكثر إنتشارا بين العزلات المحلية بالمقارنة مع جينات *vanB* إذ إحتوت العزلات ذات $MIC \leq 64$ مايكروغرام/مل على جين *vanA* .

المقدمة

يعود جنس المكورات العنقودية إلى العائلة البكتيرية *Staphylococcaceae* التي تضم أجناساً أخرى أقل شيوعاً هي *Salinicoccus* و *Gamella* و *Macrococcus* (Prescott et al., 2005) ، تمتاز بكتريا *Staphylococcus aureus* أنها موجبة لصبغة كرام، ويتراوح قطرها بين 0.5-1.5 مايكروميتر، غير متحركة ، وغير مكونة للسبورات ، لاهوائية اختياريّاً تنمو بالتنفس الهوائي أو بالتخمير (Harris et al ., 2002)، تتسبب هذه البكتريا في إصابات خطيرة مثل حالات العدوى الجلدية العميقة وقد تنفذ إلى الدم، وسائر أعضاء الجسم ، مسببة حدوث تسمم الدم ، التهابات رئوية، التهابات صمامات القلب، التهابات العظام و غيرها، وقد تؤدي إلى الوفاة أحياناً عند الاشخاص ذوي المناعة الضعيفة او المصابين بداء السكري او السرطان (Benson , 2002). يعد الفانكوميسين هو المضاد الفعال لعلاج الاصابات بسلاطات بكتريا *S. aureus* المقاومة للمثسلين (MRSA) والتي تعد احد مسببات أمراض المستشفيات خاصة ذات الرئة والالتهابات الجراحية والتهابات مجرى الدم . تطورت المقاومة لدى بعض سلالات *S. aureus* لمضاد الفانكوميسين (VRSA) وقد سجلت حالات أصابة سلالات VRSA في الولايات المتحدة الامريكية عام 2002، وقد عزلت هذه السلالات في اليابان وكوريا (Weigel et al., 2007; Kim et al., 2000) .

أن ظهور السلالات المقاومة للفانكوميسين (VRSA) أصبح يشكل احد المشاكل الطبية الرئيسية لأسباب عديده منها انتشار هذه السلالات يقلل من خيارات اعطاء العلاج الممكن أمام الاطباء ، وقد اظهرت تجارب الاقتران البكتيري امكانية أنتقال جينات مقاومة الفانكوميسين من بكتريا المعوية البرازية *Enterococcus faecalis* الى بكتريا *S aureus* (Tenover et al., 2004).تعد الدراسة الجزيئية في العراق عن بكتريا *Staphylococcus* المقاومة

للفانكومايسن قليلة جداً على الرغم من ان المقاومة الفانكومايسين في بكتريا *S.aureus* تعد مشكلة كبيرة من وجهة نظر الطب والصحة العامة لذا جاءت هذه الدراسة الحالية والتي تهدف الى:-

1. عزل بكتريا *Staphylococcus* وتشخيصها من عينات سريرية مختلفة من بعض المستشفيات المحلية و من اصحاء.
2. الكشف عن مقاومة العزلات المحلية للفانكومايسين فضلاً عن بعض المضادات المايكروبية الأخرى، و تحديد التركيز المثبط الأدنى (MIC) للفانكومايسين .
3. التحري عن جينات مقاومة الفانكومايسين (*van A* و *van B*) باستعمال تقنية PCR بين العزلات المحلية لبكتريا *S.aureus* وتلك السالبة لانزيم Coagulase .

الخلاصة

المقدمة

Introduction

الفصل الأول

استعراض المراجع

Litreture Review

الفصل الثاني

المواد وطرائق العمل

Materials & Methods

الفصل الثالث

النتائج والمناقشة

Results & Discussion

الإستنتاجات والتوصيات

Conclusions

&

Recommendation

المصادر

References

الملاحق

Appendix

1-1 المكورات العنقودية *Staphylococci*

يعد العالم الكسندر اوكستون Alexander Ogston أول من وصف المكورات العنقودية عام 1883 اذ اطلق عليها تسمية *Staphylococci*، وهي مشتقة من الكلمة الأخرية Staphyle وتعني عنقودالعنب (Bunch of grape) ، و Coccus وتعني حبات الحنطة (Ryan and Ray, 2004; Humphreys, 2002)

يضم جنس المكورات العنقودية ما لا يقل عن خمسة و ثلاثين نوعا وواحد وعشرين تحت نوع (Brooks *et al.*, 2007). يحتوي هذا الجنس انواعا غالبا ما تكون غير ممرضة ، وتوجد بصورة طبيعية على الجلد والأغشية المخاطية للإنسان وبقية الأحياء (Madigan and Martinko, 2005) . كما توجد المكورات العنقودية متعايشة في أنف و بلعوم الإنسان (Alcamo, 2001) ، وهي موجبة لصبغة كرام ، تظهر خلاياها تحت المجهر دائرية الشكل وتتجمع بشكل يشبه عناقيد العنب (Ryan and Ray, 2004) ، وهي بكتريا لاهوائية اختيارية ، ومنتجة لانزيم Catalase وغير منتجة Oxidase ، غير متحركة وغير مكونة للسبورات (Todar, 2005). تنمو المكورات العنقودية بشكل طبيعي على العديد من الأوساط الزرعية اذ انها تخمر العديد من انواع الكربوهيدرات ، وكذلك تنتج (انواع عديدة من الصبغات) بين الأبيض والأصفر الغامق (Liu *et al.*, 2005). تقسم المكورات العنقودية إلى مجموعتين اعتمادا على انتاجها لأنزيم Coagulase (Woo *et al.*, 2001). وتشمل المكورات العنقودية المنتجة لأنزيم Coagulase اهم نوع ممرض للإنسان وهو *Staphylococcus aureus* (Finch, 2006).

1-2 المكورات العنقودية الذهبية *Staphylococcus aureus*

تعد بكتريا *S.aureus* أهم الأنواع التابعة لجنس المكورات العنقودية من الناحية السريرية والتي تكون موجبة لإنزيم تجلط البلازما (Coagulase) ومع ذلك هناك سلالات نادرة منها قد تكون سالبة لهذا الإنزيم, علماً ان بعض الأنواع المسببة لأمراض الحيوانات الأخرى مثل *S.intermedius* و *S.hyicus* تكون موجبة لإنزيم تجلط البلازما (Deepak et al., 2000)

تتواجد هذه البكتريا في جسم الإنسان بشكل نبيت ميكروبي طبيعي (Normal microflora)، وأبرز أماكن تواجدها الجلد، تجويف الأنف، والبلعوم الانفي، ومنطقة الإبطين، ومابين الفخذين ، في المستقيم ، المنطقة التناسلية، والمنطقة الشرجية، ويمكن ان تستعمر في مختلف السطوح الظهارية أوالمخاطية (Forbes et al.,2002). تخمر العديد من السكريات منتجة الحامض وتفرز إنزيم الكاتاليز (catalase) وتميع هلام الجيلاتين (liquefy gelatin) وهي تحلل الدم عند تتميتها على بيئة أكار الدم (دم الأرنب أو الخروف). كما تنمو هذه البكتيريا على وسط غذائي ملحي يحتوي على 15% من (Nacl) وهو وسط لا تنمو عليه البكتيريا السالبة لصبغة كرام وبعض البكتريا الموجبة لصبغة كرام بسبب تركيزه العالي. وتستغل هذه الخاصية في عزل هذه البكتيريا بين خليط من الأنواع المختلفة (Todar,2005;Johnson et al., 2002)

يصل معدل تعايشها لدى الأفراد إلى 20%، وعند حدوث أي تشققات أو خدوش بالجلد، فإن هذه البكتريا تتسبب في بعض الالتهابات كالقروح. الدمامل لاسيما في المناطق المشعرة مثل الرأس،الرقبة،تحت الإبطين،ومنطقة العانة (Ayliffe, 1998). بالنسبة للمرضى الذين يكون النبيت الميكروبي microflora لأمعائهم متغيراً بوساطة العناصر المضادة للميكروب ونوعية

الغذاء، فإنه قد تتواجد البكتريا العنقودية السالبة الكرام الأكثر مقاومة والمكورات العنقودية الذهبية *S.aureus* (Forbes et al., 2002).

عندما تصيب تلك البكتريا ذوي المناعة الضعيفة مثل حديثي الولادة والأطفال، أو كبار السن، أو المرضى المصابين بداء السكري، حالات زراعة الأعضاء، المرضى بالسرطان (Greenwood et al., 1997)، فإنها تتسبب في إصابات خطيرة مثل حالات خمج الجلدية العميقة وقد تنفذ إلى الدم، وسائر أعضاء الجسم، مسببة حدوث تسمم الدم أو التهابات رئوية، التهابات صمامات القلب، التهابات العظام وغيرها، وقد تؤدي إلى الوفاة أحياناً (Benson 2002).

1-2-1 طرق العدوى ببكتريا المكورات العنقودية الذهبية

تنتقل بكتيريا المكورات العنقودية إلى أي مستشفى بوساطة المرضى المصابين بهذا النوع من خمج أو شخص آخر ناقل لجراثيم المرض، ويعد هؤلاء الأشخاص المصابين أو الناقلين للمرض المصدر الرئيس له و تنتقل البكتريا بين المرضى عن طريق أيدي مقدمي الرعاية الصحية بعد ملامستهم للمريض المصاب ، وقد يكون ذلك سبباً لانتشارها في بعض المستشفيات التي تقدم الرعاية الصحية للحالات المزمنة ايضاً (cooper et al., 2004).

يمثل تكاثر بكتريا *Staphylococcus* المقاومة للمضادات الحيوية في المنخرين الأماميين خطورة كبيرة في نقل العدوى مقارنة بتكاثر سلالة المكورات العنقودية الحساسة للمضادات الحيوية، يقاوم المصابون بالبكتريا المقاومة بوساطة الإفرازات الموجودة في الجهاز التنفسي ، والجروح بنقلها بصورة سريعة بسبب الحاجة إلى استخدام اليدين بشكل مركز ومستمر من خلال تقديم الرعاية الصحية لمستقبلها (Gordon and Christensen, 2002) ولا يعد انتقال خمج عن طريق الهواء ذو أهمية في طريقة الانتقال، إلا في مرضى الحروق الراقدين في وحدة رعاية

الحروق ،والذين يحملون أو يشكون من الإصابة بالبكتريا المقاومة للمضادات حيث يكون لهم دوراً في انتشار العدوى عن طريق الهواء. إن انتقال العدوى عن طريق البيئة غير الحية تكون أهمية ولها عند بعض المرضى، مثل مرضى الحروق ومرضى وحدة العناية المركزة إذ يحتمل حدوث تلوث شامل في البيئة (Forbes *et al.*, 2002).

1-2-2 عوامل الضراوة لبكتريا المكورات العنقودية الذهبية Virulence Factors

تكنم ضراوة بكتريا العنقوديات الذهبية في قدرتها على التضاعف والانتشار بصورة واسعة في الانسجة ، يمكنها في تحقيق ذلك هو انتاجها العديد من المواد الخارج خلوية (Extracellular products) و التي يشكل جزءاً كبيراً منها انزيمات متعددة ذات وظائف حيوية مختلفة.تمتلك هذه البكتريا محفظة (Capsule) صغيرة تحيط بجدارها الخلوي (Nair and Henderson 2000)، تنتج العنقوديات الذهبية بروتينات متخصصة تؤدي الى تلف خلايا المضيف أو الأنسجة تطلق عبر المحفظة الصغيرة أو تقوم بإفرازها الى السائتوبلازم والتي تمثل سبب ضراوة هذه البكتريا ، هذه البروتينات هي إنزيمات تؤدي الى موت النسيج وتدمير الخلايا البلعمية وتساهم بظاهرة تشكيل الخراج (cooper *et al.*, 2004)

• مكونات الجدار الخلوي Cell Wall Constituents

يحتوي جدارها على حامض التايكويك (Teichoic acid) و البيتييدوكلايكان (Peptidoglycan) اذ يؤديان دورا مهما في اعطاء الصلابة للجدار الخلوي فضلا عن تحفيز انتاج الاضداد التي يعتقد انها تسهم في ضراوة البكتريا (Nair *et al.*,2000)

Protein A

• البروتين A:

يحتوي جدار خلية *S.aureus* على بروتين A الذي له القدرة على الارتباط بمنطقة Fc لجزيئة الكلوبولين المناعي (1gG) اذ يرتبط بروتين A بببتيدوكلايكان الجدار الخلوي ويمكن ان يطرح الى الوسط الزرعى خلال نمو البكتريا، وبالتالي يحمي البكتريا من عملية البلعمة (Brooks et al., 2007 ; Demuth & Lamont, 2006).

• إنزيم التخثر Coagulase

إنزيم يُخثر بلازما الدم للإنسان والأرنب وهذه الصفة من أهم الصفات التي تفرق بين أنواع المكورات العنقودية و تعرف المكورات العنقودية الذهبية بالمكورات العنقودية المفزة لـ Coagulase (Coagulase-Positive *Staphylococci*) أما المكورات غير المفزة لهذا الإنزيم فتعرف بالمكورات العنقودية غير المفزة لـ Coagulase – Negative (*Staphylococci*) من انواع المكورات العنقودية المفزة لإنزيم Coagulase بجانب المكورات العنقودية الذهبية هنالك بكتريا *S.intermedius* و *S.hyicus* التي يتم عزلها من الحيوانات. تكمن أهمية أنزيم Coagulase في أنه يغلف خلايا المكورات بالفايبرين مانعاً بذلك الخلايا البلعمية من التهامها وهناك نوعان من هذا الإنزيم: المقيد (bound) والطلق (free) (Brooks et al., 2007)

أ – bound coagulase:

يوجد على جدار الخلية الخارجي في معظم أنواع المكورات العنقودية الذهبية ويتفاعل مع الفيبرينوجين مسببا تجمع المكورات العنقودية ويكشف عنه باستخدام الشريحة الزجاجية (Brooks et al., 2007)

ب - free coagulase:

يفرز في أثناء نمو البكتيريا خاصة خلال الطور اللوغاريتمي ويسبب تجلط البلازما ويكشف عن هذا الانزيم في اختبار الكواجيوليز باستخدام الأنبوبة tube coagulase test (Demuth & Lamont, 2006)

- **الأنزيمات الحالة الدموية Hemolysins**

لها أربعة أنماط : ألفا و بيتا وكاما و دلتا (Henry, 2001) يمكن لهذا الأنزيمات أن تحطم كريات الدم والعدلات والصفائح الدموية وهو سام لبعض خلايا الأنسجة المزروعة، كما يحلل النمط ألفا الخلايا الملتزمة الكبيرة (Demuth & Lamont, 2006)

- **الإنزيمات القاتلة لخلايا الدم البيضاء Leukocidins**

تحطم هذه الانزيمات كريات الدم البيضاء بانواعها (Demuth & Lamont, 2006)

- **البنسلينيز Pencillinase:**

يعد من ضمن انزيمات البييتالاكتاميز، يحطم حلقة البييتالاكتام في جزيء المضاد الحيوي البنسلين (Gillespie and Hawkey, 2006)

- **عامل الانتشار Hyaluronidase**

يدعى Spreading Factor يعمل على تحليل الحامض المسمى (Hyaluronic acid) في الأنسجة الرابطة، مما يسمح بانتشار البكتريا خلال أنسجة المضيف ويدمر هذا البروتين السكر البروتيني (Proteoglycan) في الانسجة الضامة (Gillespie and) (Hawkey, 2006)

- **:Staphylokinase**

يدعى (Fibrinolysin) يحل هذا الانزيم خثرة الفايبرين المتكتلة (Fibrin clot)، مما يسمح بالانتشار خلال أنسجة المضيف من الجروح والحروق (Brooks *et al.*, 2007).

- **الإنزيمات الحالة للدهون Lipase**

يحلل هذا الإنزيم الشحوم والزيوت ، وهذا يسهل استعمار المكورات العنقودية الذهبية للغدد الدهنية (Macfaddin , 2000)

- **الإنزيمات الحالة للبروتينات Protease**

وهي إنزيمات محللة للمواد المعقدة للحصول على المغذيات الضرورية حيث تدمر النسيج البروتينية (Brooks, 2004; Henry, 2001).

- **الذيفان المقشر Exfoliatin :**

وهو ذيفان خارجي منتشر يؤدي إلى تسلخ الجلد ويسبب متلازمة الجلد السمطي (Henry, 2001)

- **الذيفانات المعوية Enterotoxins (وهو ذيفان ثابت بالحرارة)**

تسبب إسهالاً وقيئاً ناتجاً عن التسمم الغذائي (Brooks *et al.*, 2007).

- **ذيفان متلازمة الصدمة السمية (TSST-1Toxic Shoch Syndrome)**

يؤدي إلى متلازمة الصدمة السمية وقد تم عزله من 20% من المكورات العنقودية الذهبية، ويسمى هذا الذيفان بالمستضد الفائق ويرتبط مع MHC-II المتواجد على سطح الخلية المقدمة للمستضد (كالخلية البلعمية) إذ يؤدي هذا المعقد (ذيفان / MHC-II) إلى

استجابة الخلايا التائية بشكل كبير وتدفق السايبتوكينات وبالتالي حدوث متلازمة الصدمة

السمية (Brooks *et al.*, 2007).

1-2-3 أمراضية المكورات العنقودية الذهبية *Staphylococcus aureus* Pathogenicity of

تعد المكورات العنقودية الذهبية من أكثر أنواع المكورات العنقودية إمرضية، تكون بكتريا *S.aureus* جزء من النبيت الطبيعي (Normal flora) للجلد والانف والبلعوم والقناة الهضمية والتناسلية للإنسان والحيوانات الأخرى، إلا أنها تطرح أيضاً في الهواء وعلى الأدوات Fomites ومن الحالات المرضية ومن الحاملين لها Carriers (Paul *et al.*, 2004)، كما أنها تمتلك قدرة كبيرة على أحداث أحماج انتهازية Opportunistic infections تتفاوت بين أحماج الجلد البسيطة نسبياً إلى الأمراض الوظيفية المهددة للحياة (Life – threatening systemic illness) (Levinson & Jawetz, 2000)، خصوصاً عندما تتوفر الظروف الملائمة لها مثل وجود خلل في قوى الدفاع المناعية، إصابات الجلد، الإصابة بكائنات مرضية أخرى كالفايروسات، وجود أمراض مزمنة كالسرطانات (Shapiro *et al.*, 2000). في حالة إصابات الجلد، والتي عادة ما تحدث للمواليد الحديثة، تسبب السموم التقشرية تسليخاً واسعاً في الغلاف الخارجي للجلد لتنتج بذلك أثراً شبيهاً بالحرق. أن تقاوم هذه العوامل، هو المسؤول المباشر عن إصابات الجلد والجروح المختلفة وإصابات الأنسجة العميقة التي تسببها المكورات العنقودية الذهبية بشكل شائع. وبغض النظر عن موقع الإصابة الأولي، فإن الطبيعة الغازية لهذا الكائن تظهر دائماً تهديداً لإصابة الأنسجة العميقة، والتسبب بتجرثم الدم، انتشار الإصابة لواحد أو أكثر من الأعضاء الداخلية وقد تهدد الحياة إذا لم تعالج ويسطر عليها بسرعة (Gillespie and Hawkey, 2006).

تتشأ أمراضية بكتريا المكورات العنقودية جراء التأثير المشترك لعدد من العوامل المفترزة خارج الخلية (الذيفانات والانزيمات) المذكورة سابقا مع خصائص الغزو للسلالة (Todar,2008) تمتلك السلالات المعزولة من الاخماج الخطرة العديد من هذه العوامل مقارنة مع سلالات الحاملين لها (Carriers) كذلك فان استعمال المضادات الحيوية في المستشفيات ادى الى ظهور سلالات مقاومة لتلك المضادات والتي غالبا ما تحمل من قبل الكادر الطبي او المرضى (Brooks et al., 2001) .

الامراض التي تسببها المكورات العنقودية الذهبية لانسان:-

• التهاب المعدة والأمعاء Gastroenteritis

تنمو العنقوديات على الطعام منتجة ذيفاناتها، وعند تناول الإنسان للطعام الملوث بهذا الذيفان تسبب تسمماً غذائياً (Food Poisoning) فتبدأ لديه آلام في البطن ، يليها حدوث غثيان، قيء ،إسهال مصحوبه بحمى (Gillespie and Hawkey, 2006)

• متلازمة الصدمة السمية Toxic Shock Syndrome

لها علاقة مع الفوط النسائية غير النفاذة ، فقد تبين أن هذا النوع من الفوط عند تركه لفترة طويلة يؤدي بطريقة ما إلى إطلاق العنقوديات الذهبية لذيفانها (TSST-1) الذي يخترق مخاطية المهبل فيحرض انطلاق العامل المنخر للورم TNF والانترولوكين -1 والذي بدوره يحرض الحساسية للذيفان الداخلي TSST-1 (Gillespie and Hawkey, 2006) .

وهناك أسباب أخرى تساعد على تكاثر العنقوديات الذهبية وتحرير ذيفانها TSST-1مثل استعمال الخيوط الملوثة في خياطة الجروح و الأخماج الجلدية و تحت الجلدية والإصابات

المنتقلة أثناء الولادة. إن سم (TSST-1) يؤدي بصورة محتملة إلى الصدمة العصبية (السكتة الدماغية) والموت (Gill *et al.*, 2005)

• متلازمة الجلد السمطي بالعنقوديات *Staphylococcus Scalded Skin Syndrome*

تشبه بآليتها متلازمة الصدمة السمية ، إذ أن سلالة العنقوديات الذهبية التي تنتج ذيفاناً مقشراً تؤدي إلى خمج موضعي، وتطلق ذيفانها لتسبب أخماج بعيدة ، وعلى عكس متلازمة الصدمة السمية فإنها تصيب الأطفال حديثي الولادة الذين يحدث عندهم خمج في الحبل السري أو الأطفال الأكبر سناً الذين لديهم أخماج جلدية إذ تتظاهر سريرياً بتشققات في البشرة المتوسطة وتقرحات ناعمة تترك تحتها جلدًا أحمرًا رطبًا (Gillespie and Hawkey, 2006; Gill *et al.*, 2005)

• ذات الرئة *Pneumonia*

تعد ذات الرئة بالمكورات العنقودية الذهبية سبباً نادراً لذات الرئة المكتسبة بالمجتمع ولكنها تؤدي إلى إصابة شديدة ، في حين تكثر ذات الرئة بين مرضى المستشفيات إذ تتلو إصابة الطرق التنفسية العلوية بفيروس النزلة الوافدة (الانفلونزا Flu) وذلك ببداية مفاجئة لحمى وتكثفات قصبية في الرئة مع تدمير سريع في النسيج الرئوي وتشكل وفراغات في الرئة ، وينتج عن ذات الرئة المدمرة هذه انصبابات وتقيحات جنب (; Nimmo & Coombs, 2008 Forbes *et al.*, 2002) يعد مرض ذات الرئة السبب المؤدي إلى الوفاة بين المرضى المصابين بإصابات المستشفيات (nosocomial) إذ يشكل نسبة عالية تقدر بـ 50% من عدد الوفيات بين المرضى المتواجدين في وحدات العناية المركزة، ويشكل ذات الرئة المكتسب عن طريق المستشفى خطراً لأي مريض يدخل المستشفى للمعالجة، ويمكن أن تكون الكائنات الحية

المقترنة بهذه الإصابات محدودة جداً في المستشفى، لكن عموماً تتضمن الكائنات الحية الأكثر شيوعاً نوع *Klebsiella spp.* والمكورات العنقودية الذهبية *S.aureus* (Forbes et al., 2002; Henry, 2001)

• التهاب السحايا meningitis والتهاب الدماغ والخراجات الدماغية:

تمتاز بحمى مرتفعة وصداع وعلامات عصبية موضعية (Henry, 2001).

• التهاب نقي العظم: Osteomyelitis

هو خمج عظمي يحدث عادة عند الأطفال تحت 12 سنة إذ ينتقل الخمج إلى العظام عبر الدم، ويتميز موضعياً تورم النسيج فوق العظم وارتفاع حرارة الجسم، وتعد المكورات العنقودية الذهبية *S.aureus* العامل الأكثر شيوعاً في حدوث الأمراض الخاصة بالتهاب نقي العظام بين الفئات العمرية جميعاً. إن السموم والإنزيمات التي تنتجها هذه البكتيريا فضلاً عن قدرتها على الالتصاق بالسطوح الناعمة وإنتاج غطاء سكري واقٍ، يساعد في قدرتها على احداث المرض (Nimmo & Coombs, 2008; Gill et al., 2005)

• التهاب الشغاف الحاد: Acut endocarditis

وهو خمج مدمر للصمامات القلبية يبدأ فجأة بحرارة مرتفعة وآلام عضلية (أعراض تشبه الزكام الشديد) ولا تظهر أحياناً عند المريض أي علامات تشير إلى إصابة صمامات القلب ، وتنمو البكتيريا بسرعة على الصمامات مؤدية إلى خلل في وظيفتها (Gillespie and Hawkey, 2006)

• التهاب المفاصل الخمجي: Septic arthritis

تعد المكورات العنقودية الذهبية العامل الأكثر شيوعاً في إحداث هذا المرض عند الأطفال وعند البالغين فوق 50 سنة ، وإذا لم يعالج مباشرة فإن المريض سوف يفقد وظيفة المفصل المصاب بشكل دائم. عموماً، تعد المكورات العنقودية الذهبية *S.aureus* العامل الأكثر شيوعاً في أسباب الأمراض الناشئة عن التهاب المفاصل العفني، اذ تشكل نسبة 70% تقريباً من مجموع مثل هذه الإصابات (Forbes et al., 2002)

• الاخماج الجلدية: Skin infections

تنتج الاخماج الجلدية البسيطة عن الخمج بيكتريا *staphylococcus* الحالة للدم بيتا المجموعة A أو بالمكورات العنقودية الذهبية ، ولا يمكن التمييز بينهما سريرياً (Henry, 2001)

• القوباء Impetigo:

يظهر هذا الخمج المعدي عادة على الوجه خاصة حول الفم ، ويتظاهر بحويصلات صغيرة لا تلبث أن تشكل بثوراً ، وهذه البثور تأخذ لوناً عسلياً ذو منظر رطب ومؤلف من طبقات (Gill et al., 2005 & Forbes et al., 2002)

• التهاب النسيج الخلوي Cellulitis :

وهو خمج عميق بالخلايا تكون فيه النسيج المصابة محمرة ومنتفخ (Nimmo & Coombs, 2008)

• **تجرثم الدم Bacteremia \ إنتان الدم Septicemia**

يمثل إنتان الدم احد أهم المشاكل الصحية التي تسببها هذه البكتريا، إذ ذكرت دراسات عدة انه خلال فترة الثمانينات ازدادت نسبة الإصابة بتجرثم الدم وكانت البكتريا الموجبة لملون كرام لا سيما المكورات العنقودية الذهبية هي السائدة (Gill et al., 2005)

• **خمج المسالك البولية المكتسبة عن طريق المستشفى Hospital-Acquired**

تلعب بيئة المستشفى دوراً مهماً في تحديد الكائنات الحية المشتركة في إصابات الجهاز البولي UTIs. ويكون المرضى الداخليين إلى المستشفى للمعالجة أكثر عرضة للإصابة ببكتريا *Klebsiella ssp.* و *E.coli* و *Proteus mirabilis* والمكورات العنقودية بأنواعها (Nimmo & Coombs , 2008 ; Brooks et al., 2007 ; Forbes et al., 2002).

• **التهاب الأذن الوسطى (إصابات الأذن الوسطى):**

Otitis Media (Middle Ear Infections)

إن التهاب الأذن الوسطى أكثر شيوعاً في الأطفال وتكون 1% إلى 6% من الحالات بسبب *Moraxella spp*، والمكورات العنقودية الذهبية *S.aureu* (Forbes et al., 2002)

3-1 المكورات العنقودية غير المنتجة لانزيم التجلط (Coagulase negative)

Staphylococci ; CoNS

تضم المكورات العنقودية غير المنتجة للكواكيوليز (CoNS) مجموعة واسعة من البكتريا التي توجد كفلورا طبيعياً حيث تستوطن الجلد والأغشية المخاطية للإنسان والكثير من اللبائن والطيور (Nagase et al., 2002; Hauschild, 2001). وغالبا ماتعزل في مختبرات الأحياء المجهرية السريرية من مزرع الدم (Blood culture) من المرضى الراقدين في المستشفيات

والذين يستخدمون القثطرات الطبية داخل الأوعية الدموية ، وتعد من الملوثات الرئيسة للأوساط الزراعية (Finch, 2006)، كما تم عزل بكتريا CoNS من جلد الحيوانات واطافرها مثل : الماعز والخنازير والخراف (Kaszanyitzky *et al.*, 2005)

1-3-1 تصنيف المكورات العنقودية غير المنتجة للكواكيوليز CoNS Classification

وضعت مجموعة CoNS من الناحية التصنيفية مع بكتريا *S. aureus* ضمن عائلة *Micrococcaceae* في الطبعة الاولى لموسوعة بيرجي ، وضمن العائلة *Staphylococcaceae* في الطبعة الثانية لموسوعة بيرجي (Nester *et al.*, 2001). تتصف افرادها بكونها موجبة لملون غرام ، لاهوائية اختياريًا، تظهر على شكل عناقيد ، غيرمكونة للأبواغ ، موجبة لفحص Ctalase ، على الغالب لاتنتج انزيم Coagulase ، بعض السلالات تحتوي على محفظة دقيقة (Microcapsule) ، وهي على العموم تقسم CoNS على انواع عديدة بالاعتماد على ميزات عديدة ، منها شكل المستعمرات و انتاجها انزيم Phosphatase و انتاج الحامض من السكريات مثل Maltose ، Sucrose ، Manitol ، Trehalose ، Xylose (Finch, 2006)

1-3-2 امراضية المكورات العنقودية غير المنتجة للكواكيوليز CoNS pathogenicity

بدأ بروز CoNS بوصفها ممرضات عند استخدام القثطرات داخل الأوعية الدموية (Intravascular catheters) ، وعند استخدام البدائل في المرضى تحت العناية المركزة ، وفي الأطفال حديثي الولادة ، وفي عمليات زرع الأعضاء (Kloos and Bannerman, 1994) . تختلف الأعراض السريرية التي تسببها CoNS بشكل كبير عن الأعراض السريرية للأصابات التي تسببها *S. aureus* ، فالأعراض التي تسببها CoNS عادة تكون مخفية وغير نوعية (Subtle and non specific). والمراحل السريرية للأصابة تكون في الطور تحت الحاد او المزمنة بدون اعراض واضحة (VonEiff *et al.*, 1999; Peters *et al.*, 1995). على

الرغم من كون CoNS فلورا طبيعية على الجلد والأغشية المخاطية للإنسان والحيوان على السواء ، الا ان هذه المجموعة سببت اخماجا عديدة في المرضى الراقدين في المستشفيات عند استعمال القثطرات ، والمفاصل الصناعية ، وصمامات القلب الصناعية ، وغيرها ، وعلى الرغم من افرازها العديد من السموم وامتلاكها لعوامل فوعة عديدة الا ان هذه المجموعة لم تشخص في مختبرات الأحياء المجهرية السريرية ، (Bannerman , 2003) . وقد ثبت ان *S. epidermidis* هي المسبب الرئيس لألتهاب شغاف القلب (Endocarditis) في المرضى الذين يستخدمون القثطرات الطبية ، كما تم تأكيد حالات اخرى تسببها هذه البكتريا مثل: خمج العظام (Osteomyelitis)، وخمج الجروح ، وخمج الأذن الوسطى ، وذات الرئة والسحايا (Peters et al., 1995 ; Heilmann and Peters , 2000) . وكذلك عزلت CoNS وخصوصا *S. epidermidis* ، و *S. xylosum* ، و *S. capitis* من المصابين بالتهاب البشرة التحسسي (Atopic dermatitis) ، (Alsaimary et al., 2006) . وكذلك تعد CoNS مسببا مهما لأخماج القناة البولية التناسلية (; Al-Ghairy , 2007 ; Al-Heety , 2005 ; Tawfik , 2007).

يستعمر تقريبا نصف انواع CoNS الإنسان بصفتها عوامل انتهازية وتكون هي الأكثر سيادة والأكثر شيوعا في توافرها على اعضاء الجسم منتجة اصابات حادة (Bannerman, 2003) . الأصابات الناتجة من CoNS معظمها في المرضى الراقدين في المستشفيات ، لذلك فليس من المستغرب ان تكون CoNS المعزولة من هؤلاء المرضى مقاومة لمعظم المضادات الحيوية كحال *S. aureus* . وقد وجد ان مايقارب 80-90% من سلالات CoNS المعزولة من عينات بشرية تنتج انزيم (Beta-lactamase) ، وان اكثر من 60-80% من اصابات الراقدين في المستشفيات بهذه المجموعة تكون مقاومة للمضاد الحيوي ميثيسيلين

Methicillin، وهناك سلالات تقاوم Macrolides وLincosamides وAminoglycosides و Floroquinolones فضلا عن مجموعة اخرى من المضادات الحيوية ، أن ظهور سلالات مقاومة لمضادات Glycopeptides يزيد القلق من تطور سلالات تكون مقاومة لمضادات الحياة جميعها (Diekema *et al.*, 2001; Peters *et al.*, 1995)

4-1 مقاومة المكورات العنقودية للمضادات المايكروبية

تعد بكتريا المكورات العنقودية الذهبية واحدة من اكثر الانواع البكتريا المنقولة خلال المستشفيات انتشارا وضراوة وامراضية وعادة تكون مقاومة لانواع عدة من المضادات الحيوية التي تجعل الإصابة صعبة المعالجة (cooper *et al.*, 2004). لذا دعت الحاجة الى ايجاد انواع اخرى من مركبات البنسلين مثل Nafcillin و Methicillin . تتطور الاصابة بالمكورات العنقودية الذهبية الى ان تصبح مشكلة رئيسة في العديد من مراكز العناية الصحية والمستشفيات خصوصا مع نشوء وانتشار سلالات مقاومة للميثيسيلين (Fagade *et al.*, 2010)

Methicillin resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA)

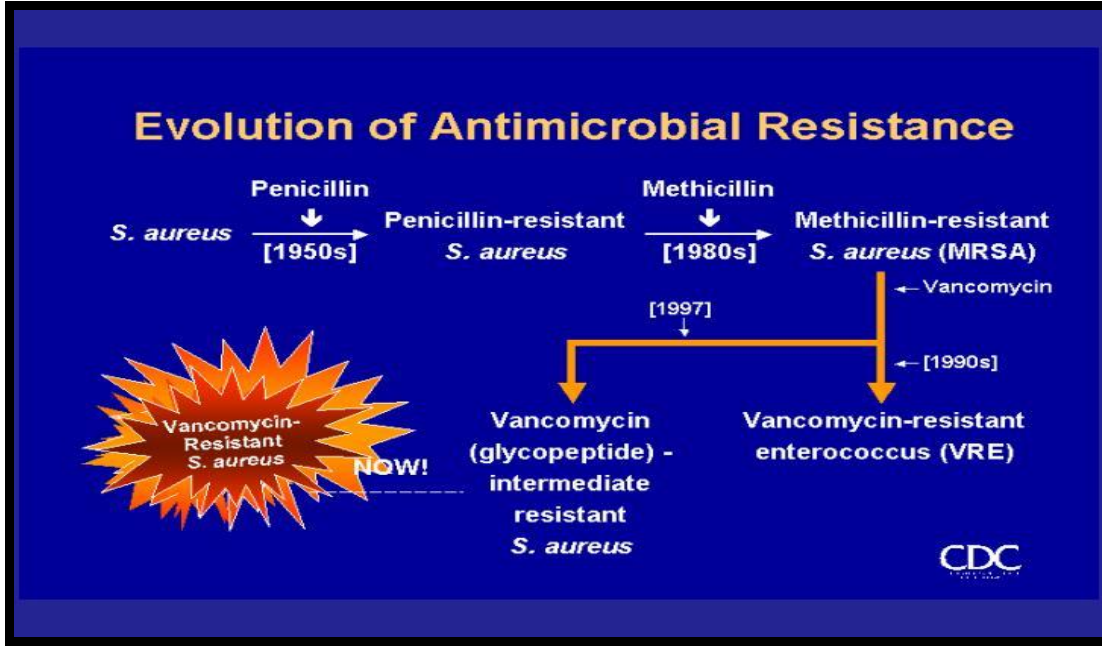
تعد العنقوديات الذهبية أول بكتيريا طوّرت مقاومة ضدّ البنسلين في عام 1948 م اي بعد اعوام قليلة (أربع سنوات) من بيع البنسلين بكميّات كبيرة وبعد تطوّر المقاومة ضدّ البنيسيلين، تمّ استعمال المثلين بدلا عن البنيسيلين لكن بسبب ظهور تسمّم الكليتين نتيجة استعمال الميثيسيلين، تمّ استبداله هو الآخر بالأكساسلين. تمّ اكتشاف العنقوديات الذهبية المقاومة للمثيلين MRSA لأول مرّة في بريطانيا عام 1961. تعد العنقوديات الذهبية المقاومة للميثيسيلين مسؤولة عن 37% من الحالات القاتلة لتسمّم الدّم وفي بريطانيا في عام 1999 م بعدما كانت نسبتها 4% عام 1991 م (Maree *et al.*, 2007). لوحظ أن نصف حالات عدوى العنقوديات الذهبية بالولايات المتّحدة الأمريكيّة كانت مقاومة للبنسلين والميثيسيلين والتتراسيكلين،

والإريثروميسين.و بالتّالي فإنّ الفانكومايسن يعدّ المضادّ الحيوي الوحيد ذا فعالية في هذه الحالات. لكن بالرغم من ذلك عزلت سلالات من بكتريا العنقوديات الذهبية مقاومة للفانكومايسين باليابان عام 1996 م. وعزلت كذلك ببعض مستشفيات بريطانيا و الولايات المتّحدة الأمريكيّة وفرنسا يوضح الشكل (1) التطور في مقاومة بكتريا *S.aureus* للمضادات الحيوية. تمّ تطوير صنف جديد من المضادّات الحيويّة هو Oxazolidin الذي أصبح جاهزا في التسعينيات. وأوّل هذه المضادات تمّ بيعه هو Linezolid الذي يمكن مقارنته مع الفانكومايسين من حيث الفعاليّة ضدّ العنقوديات الذهبية المقاومة للمثليين MRSA . لكن تمّ تسجيل مقاومة العنقوديات الذهبية

لللينيزوليد عام 2003 م (Maree et al.,2007; Boyle-Vavra et al.,2007)

يكون لبكتريا المكورات العنقودية القابلة على تطوير مقاومة ذاتية ضد صنفين او اكثر من المضادات الحيوية, مما يجعل علاج الاصابة الناتجة عن هذه البكتريا صعب جدا, ومكلف اقتصادياً وارتبطت في بعض الاحيان بالإمراضية العالية او الموت (Bashir et al., 2007) ان دخول جين الى الخلية البكتيرية, يحدث تطوير مقاومة البكتريا للمضادات الحيوية متى ماكان هذا الجين قادر عن التعبير عن نفسه داخل الخلية وابداء تأثير حيوي ملموس مما ينتج عنه

فقدان في فعالية المضاد (Chambers and DeLeo,2009)



شكل (1) : التطور في مقاومة المضادات الحيوية لبكتريا *S. aureus* (Johnson,2007)

1-5-1 مقاومة المكورات العنقودية لمضادات البيتا لاكتام:

يعد تحليل حلقة البيتا لاكتام بواسطة انزيمات البيتا لاكتيميز وتتضمن (penicillinases and cephalosporinases) من آليات المقاومة الاكثر اهمية (Guilfoile,2007) . حيث تؤثر هذه المجموعة من المضادات في البكتريا الموجبة والسالبة لصبغة كرام، اذ تقوم بغلق الإرتباط التصالبي (Cross-linking) في طبقة Peptidoglycan خلال عمليات بناء الجدار اذ ترتبط حلقة Beta-lactam بالأنزيمات Penicillin-binding Protein (PBP) التي تشترك في بناء البروتينات عبر عمليات الإرتباط التصالبي في جدار الخلية ، ان عملية ارتباط البيتا لاكتام مع PBPs تؤدي الى توقف عمليات بناء الجدار ، وبذلك تموت الخلية نتيجة لعدم ثباتها عند الضغط الأزموزي الواطيء، تعمل عناصر البيتا لاكتام ضد طيف واسع من البكتريا الموجبة والسالبة لصبغة كرام. ومن هنا فان هذا النوع من المضادات يكون قاتلاً للبكتريا (Forbes et al., 2002; Alcamo, 2001) Bacteriocidal.

ومن أهم المجاميع التابعه لمضادات البييتالاكتام .:

أ- البنيسليينات Penicillins

تضم هذه المجموعة انواعا عديدة من مضادات الحيوية الغير سامة للانسان اهمها البنسلين الذي ينتج طبيعيا من عفن البنيسيليوم ، بعض السلالات الطافرة تكون مقاومة للبنسلين وذلك لأننتاجها انزيم Penicillinase او يسمى أيضاً Beta-lactamase الذى يحول البنسلين الى مركب Penicilloic acid مما يؤدي الى الفشل في العلاج بهذا العقار (Forbes *et al.*, 2001; Alcamo, 2007). يعد Penicillin G أو Benzyle Penicillin الأكثر شيوعا بين انواع البنيسليينات في معالجة الإصابات التي تسببها عدد من المكورات الموجبه لصبغة كرام، ويكون البنيسيلين G حساس لانزيمات β -lactamase (Mycek *et al.*, 2000).

ب: السيفالوسبورينات Cephalosporins

مجموعة اخرى من مضادات البييتالاكتام تتشابه تركيبيا ووظيفيا مع البنسلين، تعتمد فعاليتها ضد البكتريا الموجبة لصبغة كرام على ألفة المضاد للأنزيمات الحساسة للبنسلين (PBPs) بينما ضد البكتريا السالبة لصبغة كرام على اختراقها للغلاف الخارجي ومقاومتها لأنزيمات البييتالاكتاميز الموجودة في الفسحة المحيطة بالبلازما وأرتباطها بأنزيمات PBPs . تكون هذه المضادات واسعة الطيف قليلة السمية آمنة الاستعمال (Alacamo, 2001)، يمكن الحصول منها على مشتقات عديدة بإجراء تحويلات جانبية ومن هذه المضادات :

• الجيل الأول: تعمل ضد المكورات الموجبة وبعض عصيات البكتريا السالبة ، منها

مضادات Cephalexin (Keflex) ، و Cephalothin (Keflin) .

- **الجيل الثاني:** يشمل مضادات Cefuroxime ، Cefoxitin ، و Cefaclor ، وتكون فعالة ضد المكورات الموجبة وكذلك بعض عصيات البكتريا السالبة .
- **الجيل الثالث:** يشمل مضادات Cefotaxime(Claforan) ، Ceftiaxone ، (Rocephin) ، و Ceftazidime (Fortaz) .
- **الجيل الرابع:** يشمل Cefepime ، و Cefozopram ، و Cefselis .
- **الجيل الخامس:** مثالها مضاد Ceftobiprole ذو الفعالية ضد بكتريا *S.aureus* المقاومة للمثليين (MRSA) وبكتريا ذات الرئة *Streptococcus pneumoniae* المقاومة للبنسلين، يعطى بالحقن لعلاج إصابات الجلد والأنسجة الرخوة (المرجاني 2011)

1-5-2 مقاومة المكورات العنقودية لمضادات المجموعه الامينوكلايكوسيدية:

تكون بكتريا *Streptococci* و *Enterococci* مقاومة نسبياً لمضاد Gentamycin و ذلك يرجع إلى فشل جزيئات المضاد في إختراق الخلية. ويخلط هذا المضاد مع الفانكوميسين أو البنيسيلين ليعطي تأثيراً فعالاً قاتلاً للبكتيريا في تثبيط تخليق الجدار الخلوي (Abramowicz.,2005) تظهر المقاومة ضد الجنتاميسين سريعاً في بكتريا *Staphylococcus* بسبب الطفرات في المحتوى الوراثي. أما المقاومة التي تظهر في البكتيريا السالبة لصبغة كرام ترجع في معظم الحالات إلى إنزيمات بروتينية مشفرة من بلازميد مُحَوَّرة طافرة للأمينوكلايكوسيدات تكون البكتيريا الموجبة لصبغة كرام المقاومة للجنتاميسين حساسة للأميكاسين الذي يكون مقاوماً للإنزيمات المُحَوَّرة (Katzung et al.,2009).

1-5-3 مقاومة بكتريا المكورات العنقودية لمضادات الماكروليد:

الارثرومايسين: تكون المقاومة ضد الإريثروميسين عادة مُشفرة من بلازميد. هناك ثلاث آليات للمقاومة تم التعرف عليها هي (1) النفاذية القليلة لغلاف الخلية (2) إنتاج الانزيمات المثبته للمضاد (3) تغيير تركيب موقع الإرتباط الريبوسومي (الذي يطلق عليها الحماية الريبوسومية) عن طريق طفرة كروموسومية أو تُحفز بوجود الماكروليد أو عن طريق أنزيم Methylase تحدث المقاومة المشتركة بين الإريثروميسين و الماكروليدات الأخرى (Katzung et al.,2009; Abramowicz et al.,2005).

الازثرومايسين (azithromycin): هو احد افراد مجموعة المايكروليدات التي تثبط تخليق البروتين , التي ترتبط مع الوحدة الريبوسومية الكبيرة (Craig and Stitzel, 2004)

1-5-4 مقاومة بكتريا المكورات العنقودية لمضاد Fusidic acid

يثبط هذا المضاد تخليق البروتين إذ يرتبط بعامل الاستطالة (EF-G) ويمنع تحرير عامل الاستطالة (EF-G) من معقد (EF-G/GDP) من الريبوسوم (Abramowicz, 2005). يثبط هذا المضاد تضاعف البكتريا لكن لا يتسبب بقتلها لذلك يسمى (Bacteriostatic). يستخدم غالبا ضد البكتريا الموجبة لصبغة كرام وخصوصا ضد المكورات العنقودية الذهبية (*Staphylococcus aureus*) وضد المسبقيات (*Streptococcus spp.*)، وهو غالبا يستخدم كمراهم او قطرات للعين لكن ايضا ممكن ان يعطى كحقن او كبسولة في الحالات الشديدة (Abramowicz, 2005). تمتلك البكتريا السالبة لصبغة كرام مقاومة ذاتية لهذا المضاد بمستوى مقاومة واطئ من خلال حاجز النفاذية، بينما تكون البكتريا الموجبة لصبغة كرام حساسة له ويمكن ان تكتسب مقاومة بتحور البلازميدات من خلال تقليل دخول المضاد للخلية ويمكن ان تلعب أنزيمات نوع CATs دورا في المقاومة (المرجاني، 2011).

6-1 مقاومة الفانكومايسين

ينتمي الفانكومايسين لمجموعة Glycopeptides التي تضم أيضاً مضاد Ristocetin، يُعزل الفانكومايسين من البكتريا الخيطية *Streptomyces orientalis* و هو ذو تركيب معقد (Tricyclic glycopeptides)، أستعمل في العلاج منذ سنة 1950 وله تأثيرات سامة وقد تمت تنقيته ليُصبح أقل سميّة (المرجاني، 2011).

يمتلك هذا المضاد وزناً جزيئياً عالياً وتعتمد فعاليته ضد الخلية البكتيرية على قابليته على الإرتباط بمجموعة D-alanyl-D-alanine الطرفية للسلسلة الجانبية للبيتيد عند بناء الببتيدوكلايكان المعقد المتكون بين الفانكومايسين و D-alanyl-D-alanine الذي يعمل على غلق إنزيم Transglycosylase والذي يدخل في بناء الببتيد والسكريات الثنائية داخل سلسلة الببتيدوكلايكان النامية وإنزيمي DD-Transpeptidase و DD-carboxy peptidase (أي أنه يُثبط عملية Transglycosylation)، وهُنا يمنع المضاد من إستغلال المادة الأساس للإنزيم بدلاً عن التداخل المباشر مع الإنزيم الهدف وهي طريقة غير إعتيادية في التنشيط (المرجاني، 2011)

يُعد تأثير الفانكومايسين قاتلاً للبكتريا (Bactericidal) إذ يثبط عملية تكوين جدار الخلية من خلال إيقاف عملية Transpeptidation لكن بآلية تختلف عن آلية عمل مضادات-β Lactam، إذ يرتبط الفانكومايسين مباشرة مع الجزء D-alanine-D-alanyl ضمن سلسلة pentapeptide الذي يؤدي لمنع إرتباط إنزيم Transpeptidase بينما ترتبط مضادات-β Lactam مع الإنزيم نفسه (Levinson & Jawetz, 2002).

يُعد هذا المضاد فعالاً ضد مُعظم البكتريا الموجبة لصبغة كرام، ويُعد العلاج الأمثل لاسيما للمرضى الذين يعانون من حساسية تجاه البنسيلين، كذلك الحال بالنسبة للبكتريا المقاومة

للسيفالوسبورينات وبشكل خاص مضادات الجيل الثالث إذ يُعد فعّالاً ضد بكتريا *S.aureus* المقاومة للمثيسيلين (MRSA) وبكتريا المكورات المعوية وخاصة *E.faecalis*، و فعّالاً ضد بكتريا *S.epidermides* و *Clostridium difficile* والبكتريا الكروية السالبة لصبغة كرام، أما البكتريا العصوية السالبة لصبغة كرام وبكتريا السل والفطريات فتكون مقاومة له (المرجاني، 2011; Levinson & Jawetez, 2002).

استعمل مضاد الفانكوميسين في العلاج السريري سنة 1958 بوصفه المضاد مضاداً للبكتريا الموجبة لصبغة كرام . وازداد استخدام هذا المضاد بشكل كبير في 20 سنة الاخيرة, بسبب ازدياد المقاومة لمضاد المثيسيلين لكلا النوعين من العنقوديات السالبة Coagulase و *Staphylococcus aureus* (Srinivasan et al., 2002) . وتشير البيانات عام 2000 الى ان 75% من العنقوديات السالبة Coagulase و 47% من عزلات *S. aureus* كانت مقاومة للمثيسيلين. وبقي الفانكوميسين هو العلاج البديل لهذه الاصابات .

تطورت مقاومة العنقوديات لد الفانكوميسين في المختبرات حتى قبل استخدامه سريريا (Srinivasan et al., 2002) . نظرا للضراوة بكتريا *S. aureus* المعروفة مما جعل عزل السلالات المقاومة للفانكوميسين محط اهتمام كبير في الاوساط الطبية ويجاد الحلول للحد من ظهورها .

أصبح هذا المضاد فعّالاً بدل البنسلين لعلاج التهاب شغاف القلب الناتج عن الاصابة ببكتريا *Streptococcus viridans* و *Enterococcus* او الاصابة الحادة الناتجة من بكتريا المكورات العنقودية الذهبية , و ضد البكتريا التي تسبب ذات الرئة المقاومة للبنسلين (Abramowicz, 2005)

تطورت المقاومة عند بعض سلالات المكورات العنقودية (*S. aureus*) للفانكومايسين واصبحت ذات مقاومة عالية تجاهه, لذلك يستخدم الان مضاد Linezolid او Daptomycin الذي يعد العلاج الامثل لتلك السلالات المقاومة للفانكومايسين (Bauer,2008). ويستخدم الفانكومايسين ايضا لعلاج الاصابة بـ المكورات العنقودية الذهبية المقاومة للاوكزاسيلين (*Staphylococcus aureus* oxacillin-resistant), (Abramowicz, 2005).

تعد سلالات *S.aureus* حساسة للفانكومايسين (VSSA) عندما يكون التركيز المثبط الادنى (MIC) اقل او يساوي 4 مايكروغرام /مل ، أما السلالات التي تكون ذات MIC بين 8-16 مايكروغرام /مل فتعد سلالات متوسطة المقاومة للفانكومايسين (VISA) يستعمل هذا التصنيف في الولايات المتحدة الامريكية (Cosgrove et al ., 2004). أما في اليابان فإن السلالات ذات $MIC \leq 8$ مايكروغرام /مل فيشار لها بانها VISA. أما السلالات المقاومة للفانكومايسين فهي السلالات ذات $MIC \leq 32$ مايكروغرام /مل (Tenover and Moellering, 2007; Hiramatsu,2001).بالإضافة الى سلالات *S. aureus* التي تم تحديدها كعزلات VRSA /VISA ، هناك سلالات من *S. aureus* يُشار اليها (heteroresistant) هذه السلالات هي حساسه للفانكومايسين بتركيز أكبر او يساوي 4 مايكروغرام/مل ($MIC = \leq 4 \mu g / mL$) (Cosgrove et al ., 2004).

تشير هذه المقاومة الى سلالات من المكورات العنقودية الذهبية التي أصبحت مقاومة لمضاد الفانكومايسين، هناك ثلاثة اصناف مقاومة من *S.aureus* لمضاد الفانكومايسين : بكتريا *S. aureus* متوسطة المقاومة للفانكومايسين (hVISA) و (VISA) و (VRSA) المقاومة للفانكومايسين بمستوى عالٍ (Gould,2010; Appelbaum,2007)

يعد النمط المظهري hVISA مكون اساسي للتحول الى VISA. سجل اول ظهور لسلاطات HVISA في اليابان عام 1996 وتنتشأ بصورة متباينه (0-74%) بسبب صعوبة الكشف عنها، عرفت سلاطات VISA في اليابان عام 1996 ومنذ ذلك الحين وجدت في مستشفيات المملكة المتحدة، فرنسا، الولايات المتحدة، اسيا، والبرازيل. ويطلق عليها ايضاً GISA (*Glycopeptide-intermediated S. aureus*) وتحتوي هذه السلاطات على جدار خلوي سميك، يعمل على تقليل قابلية الفانكوميسين على اختراق هذا الحاجز (Howden *et al.*, 2010).

يعتقد أن سلاطات (hVISA) ساهمت في وجود السلاطات متوسطة المقاومة للفانكوميسين (Moore *etal.*, 2003)، على الرغم من عدم وجود ارتباط مهم بين فشل العلاج و ظهور سلاطات hVISA في عدد من التقارير ، فقد اشارت تقارير كثيرة اخرى أن فشل علاج الفانكوميسين والاصابات المستمرة من المحتمل ان تكون مرتبطة مع ظهور سلاطات hVISA (Bae *et al.*, 2009).

يمكن أن تنتشأ سلالة البكتريا *S.aureus* المقاومة لمضاد الفانكوميسين (VRSA) من حصول السلالة المقاومة لمضاد الميثيسيلين (MRSA) على اوبرون *vanA* من بكتريا المعويات المقاومة للكلايكوبيبتيد (*Glycopeptides Resistant Enterococci*) (Miller *et al.*, 2002; Sievert *et al.*, 2002). تم عزل عزلتين VRSA في الولايات المتحدة عام 2002 ومنذ ذلك الحين تم تحديد سبع عزلات اضافية لسلالة MRSA تحمل مجموعة الجين *vanA* في الولايات المتحدة (واحدة في نيويورك وست في ولاية ميشيغان) كما سجلت سلالتين VRSA في الهند وإيران (Saha *et al.*, 2008; Aligholi *et al.*, 2008).

كما عزل العديد من السلالات المعوية المعتمدة على الفانكوميسين *vanB-type* والتي تحتوي على الاوبرون *vanA* وهي *Enterococcus faecalis* و *Enterococcus* *Enterococcus avium faecium* (Moubareck et al., 2009) وصفت ميكانيكية الاعتماد على الفانكوميسين في سلالة *S.aureus* strain VRSA-7 *vanA-type* والمعزولة من مريض عولج بمضاد الفانكوميسين لفترة طويلة (Zhu et al., 2008; Sievert et al., 2008)، سجلت في فرنسا عام 1988 اول عزلة لبكتريا *Enterococcus faecium* مقاومة لمضاد الفانكوميسين، ومما اثار القلق لدى مسؤولي الصحة العامة وخبراء مكافحة العدوى هو امكانية انتقال الجين *vanA* الى *Staphylococcus aureus* وغيرها من البكتريا (Tenover et al., 2004). إن ظهور السلالات المقاومة للفانكوميسين (VRSA) أصبح يشكل احد المشاكل الطبية المهمة لاسباب عديدة منها أن انتشار هذه السلالات يقلل من خيارات العلاج الممكن أمام الاطباء، كما أظهرت تجارب الاقتران البكتيري في عام 1992 أمكانية انتقال جينات مقاومة الفانكوميسين من البكتريا البرازية المعوية (VRE) عن طريق نقل الجينات أفقياً الى *S.aureus* (Tenover et al., 2004). وبعد عام 2002 تم عزل سلالة VRSA من انايب القثطرة لمرضى السكر ومرضى غسيل الكلى في ولاية ميشيغان (Chang et al., 2003). إن نشوء سلالات VRSA ناتج عن الاستعمال الواسع للفانكوميسين في علاج hVRSA وان هناك علاقة لمضادات البييتالاكتم في نشوء وتطور مقاومة السلالات للفانكوميسين (Cui et al., 2003)

1-7 آلية المقاومة لمضاد الفانكوميسين

ان مقاومة مضاد الفانكوميسين وبمستويات عالية وغيره من المضادات الكلايكوببتيدية ترجع لفعالية جينات *van* التي توجه عملية تصنيع السلاسل الطرفية لطبقة الببتيدوكلايكان (Serina

(et al.,2004).قسمت هذه المقاومة في المكورات العنقودية الى ستة انواع التي يمكن تمييزها بالاعتماد على تتابع الجين التركيبي المسؤول عن كل نوع و يشفر كل منها لانزيم Resistant ligase مختلف وهذه الجينات هي (*van A* و *van B* و *van C* و *van D* و *van E* و *van G*) (*Depardieu et al.,2004;Angeletti et al., 2001*)، تعد مقاومة الفانكوميسين من النوع *van A* و *van B* الاكثر شيوعا في معظم انحاء العالم (*Zheng et al.,2009;Zirakzadeh &Patel ,2006*).

تتميز المقاومة من النوع *van A* ذات التركيب المظهري *van A phenotype* بمستويات مقاومة عالية لمضاد الفانكوميسين و *Teicoplanin* وهو مضاد ينتمي لمجموعة *Lipoglycopeptides* ذو تركيب معقد يشبه الفانكوميسين بطيف الفعالية وميكانيكية العمل ويختلف عنه من خلال توافر سلسلة طويلة من الاحماض الدهنية ويكون اقل فعالية ضد بعض سلالات بكتريا *S.aureus* السالبة لفحص *Coagulase* واكثر كفاءة من الفانكوميسين ضد بعض البكتريا الموجبة لصبغة كرام (*Nichol et al., 2006; Depardieu , 2003*);المرجاني (2011)

يشفر لهذا النوع من المقاومة من خلال *vanRSHAXGene cluster* التي تقع على الترانزيبوزون *Tn1546* وهذا النوع من الترانزيبوزونات يحتوي على جينين تنظيميين (Regulatory Genes) هما *van R* و *van S* وجينات المقاومة الثلاثة *van H* و *van A* و *van X* ويحتوي ايضا جينين اضافيين ليس لهما دور في المقاومة *van Y* و *van Z* (*Talebi et al.,2008 ; Moubareck et al.,2009;Sletvold et al.,2011*).

تعتمد مقاومة البكتريا لمضاد الفانكوميسين على ميكانيكية مهمة تتضمن استبدال D-alanine الطرفي في الببتيدوكلايكان بحامض α -hydroxy و D-Lactate اي استبدال D-

anayl-D-alanine بـD-alanyl-D-Lactate بواسطة انزيمات VAN H و VAN A اذ تكون الفة الفانكوميسين لـD-anayl -D-Lactate اقل بالف مره من الفه للتركيب الاصلي في البكتريا الحساسة ، اذ يقوم انزيم VANH الذي يسمى D-Lactate dehydrogenase بتحويل حامض البايروفيك الى حامض اللاكتيك بينما يعمل انزيم VANA الذي يطلق عليه انزيم D-Ala-D-Lac Ligase الذي يساعد في تكوين اصرة آستر بين D-alanyl و D-lactate اما انزيم VANX والمسمى DD-Peptidase فيحلل D-anayl -D-alanine ،وبالنسبة لانزيم VANY فيزيل D-alanine الطرفي من البيبتيدوكلايكان ،بينما يشفر *vanZ* لمقاومة Teicoplanin بميكانيكية غير معروفة (Panesso *et al.*,2002; ;Hasman *et al.*) (2006;Moubareck *et al.*,2009) .

تشفر مجموعة جينات *vanA* لمقاومة مستحثة (Inducible) بمستويات عالية للفانكوميسين وبتراكيز مختلفة من المضاد وهذه المجموعة قد تكون محمولة على الترانزيبوزون *Tn1546* او على عناصر مشابهة له جينيا *Tn1546* like elements ويتوافر الترانزيبوزون *Tn1546* محمولا على الكروموسوم او على بلازميدات مثل البلازميد pIP816 الذي عزل لاول مرة من السلالة *BM4147E.faecium* في فرنسا عام 1986 الذي يحمل قطعة جينية بحجم 25 kb بالإضافة لـ *Tn1546* الحامل للجين *vanA* الذي يبلغ حجمه 10.85 kb، ويعتقد ان جينات *vanA* المحمولة على *Tn1546* قد تكون محمولة على وحدة وراثية اكبر من الترانزيبوزون واصغر من البلازميد والتي تؤدي الى ظهور اختلافات في احجام البلازميدات التي تحملها وكذلك انماط القطع التي يتم الحصول عليها وذلك عند المقارنة بين البلازميد pIP816 و pVEF4 المعزول من *E.faecium* التي عزلت من النرويج بالإضافة لسلاطات مختلفة من نفس البكتريا معزولة من مناطق مختلفة وتحتوي قطع جينية تحمل *van A* gene cluster

Tn1546 بعد تحديد تتابعات هذه القطع وجد ان هناك وحدة جينية اكبر من *Tn1546* ذي حجم 10.85 kb تسهل الانتشار الافقي للبلازميدات المشفرة لمقاومة المضادات الكلايكوببتيدية بين سلالات *E.faecium* (Sletvold *etal.*,2011).

هناك آليات معقدة تنتج التغيرات في محتوى جدار الخلية وتكون مولده للنمط المظهري لسلالات (VRSA)، ولكن الاساس الجيني لهذه التغيرات لم يتم تحديده بشكل جيد (Avison *et al.*, 2002). يعد هذا النوع من المقاومة المكتسبة للمضادات الكلايكوببتيدية المشفر لها بواسطة اوبرون *vana* المحمول على *Tn1546* (غالبا ما يحمل على بلازميدات اقترانية) هو الاكثر انتشارا بين سلالات *Staphylococcus* (Moubareck *etal.*,2009).

يتميز التركيب المظهري لاوبرون *vanB* بمستوى عالٍ من مقاومة الفانكوميسين المستحثة ولكنه يظهر حساسية تجاه مضاد Teicoplanin ولكن بعض الدراسات اظهرت نتائج مغايرة اذ تم عزل سلالات VREfm من عينات مرضية وتم دراسة التركيب المظهري والوراثي لهذه العزلات في كوريا الجنوبية للتحري عن مسببات وباء في فترات متقطعة فوجد في بداية الامر ان اغلب هذه العزلات اظهرت التركيب المظهري *vanB* اي انها كانت مقاومة للفانكوميسين وحساسة لمضاد Teicoplanin ولكن عند التحري عن وجود جينات المقاومة بتقنية PCR باستخدام البوادىء (Primers) المتخصصة لكل جين وجد انها تحمل الجين *vana* وبذلك تم التأكد من ان هذه العزلات كانت تحمل التركيب المظهري *vanB* في حين انها تحمل التركيب الوراثي *vana* (Oh *etal.*,2007).

يقسم *vanB* الى ثلاثة انواع بالإعتماد على الاختلاف بتتابعات Van B ligase ولكنها تعمل بنفس آلية المقاومة (Courvalin *etal.*,2006)، هذه الانواع هي *vanB1* و *vanB2* و *vanB3* ويحمل *vanB2* على الجين القافر الاقتراني *Tn1549* الذي يبلغ حجمه 34kb

وجين قافز اخر وثيق الصلة به هو *Tn5382* بحجم 27kb اللذين يطابقان الجينات القافزة التي تعود لمجموعة *Tn916* الاقترانية وهذه العناصر القافزة قد تكون محمولة على بلازميدات اقترانية وغير اقترانية مثل البلازميد pMG2200 بحجم 106 kb والذي يحمل جين مقاومة الفانكوميسين وانتاج البكتيريوسين (Zheng *etal.*, 2009; Garnier *etal.*, 2000)

كما وجد ان مقاومة الفانكوميسين المرتبطة باوبرون *vanB* محمولة ايضا على البلازميدات pIP834 و pIP835 وهي بلازميدات اقترانية ايضا (Garnier *etal.*, 2000).

اما المقاومة التي يشفر لها بوساطة الجين المشفر للإنزيم *Van C Ligase* تتميز بمستويات مقاومة واطئة للفانكوميسين فقط وهي غير مكتسبة وليست انتقالية بوصفها تعد ذاتية اذ ان جيناتها محمولة على الكروموسوم فقط وتشفر هذه الجينات لمقاومة من النوع التركيبي (غير المستحثة) للفانكوميسين من خلال آلية استبدال D-alanyl-D-alanine في السلسلة الطرفية بـ D-alanyl-D-Serine ويعد النوع *vanC* اكثر انتشارا بين خلايا النوع *E.gallinarum* بصورة عامة بينما *vanC2/3* فيزداد انتشارها بين النوعين *E.flavescens* و *E.cassiflavus* (Arias *et al.* , 2000; Panesso *et al.* , 2005; Reynold & Courvalin , 2005;) (Merquior *et al.* , 2008).

يشفر *vanD* لمستويات مقاومة معتدلة لكل من الفانكوميسين و Teicoplanin وآلية عمله مماثلة لعمل كل من اوبرون *vanA* و اوبرون *vanB* ويكون *vanD* محمولا اما على الكروموسوم او البلازميد مثل pAT820 و pAT821 و pAT822 في السلالة

E.faecium BM4538 (Depardieu *etal.*, 2003; Depardieu *etal.*, 2004). اما اوبرون *vanE* فيشفر لمستويات مقاومة واطئة للفانكوميسين فقط ويشابه في آلية عمله *vanC* وكذلك الحال بالنسبة لاوبرون *vanG* والتي توجد جيناتها محمولة على الكروموسوم، وكما هو

الحال بالنسبة للاوبرون *vanC* فان *vanE* و *vanG* يعملان على استبدال D- alanine الطرفية بـ D-Ser ليكون التركيب النهائي للسلسلة الطرفية D-Ala-D-Ser

(Patino *etal.*,2000; Reynolds&Courvalin,2005; Boyd *etal.*,2006)

8-1 التحري عن جينات مقاومة الفانكوميسين بتقنية PCR

تقنية التفاعل التضاعفي لسلسلة الدنا (PCR) Polymerase Chain Reaction عبارة عن تفاعل يتضمن تضخيم تتابع من DNA سواءً كان هذا التتابع جزء من الجينوم أو ناتج من عملية كلونه ، وضع أهم أسسها العالم Kary Mullis عام 1985 وحاز من خلال اكتشافه على جائزة نوبل للكيمياء عام 1993 ، تتم هذه العملية بوجود شريط قالب DNA الذي يحتوي على التتابع المطلوب تضخيمه والمتكوّن من عشرات أو عشرات الآلاف من النيوكليوتيدات وبوجود *Taq DNA Polymerase* الثابت حرارياً ، وبوجود زوج من البوادئ، وهي عبارة عن قطعة DNA تتكون من عدد من النيوكليوتيدات فضلاً عن محلول دارئ يُمثل وسطاً لإجراء أو حدوث التفاعل الذي يحتوي على القواعد النيتروجينية الأربعة (dNTPs) . وتتم هذه العملية بثلاث خطوات: الأولى تتضمن مسخ (Denaturation) لشريط القالب أي فك شريطيه للسماح للبوادئ بالارتباط مع التتابع المكمل لها على شريط القالب ، أما الخطوة الثانية فتضم ارتباط البوادئ مع شريطي القالب (Annealing) ، والثالثة التي يطلق عليها بخطوة الاستطالة (Extension) والتي يبدأ من خلالها إنزيم البلمرة بإضافة القواعد النيتروجينية لشريط البادئ من النهاية OH- 3' الحرة (Sambrook&Russell,2001).

يتم الكشف عن جينات مقاومة الفانكوميسين (*van B, van A*) في بكتريا المكورات العنقودية الذهبية بواسطة استخدام العدة التشخيصية نفسها أو نفس الجينات التي تستخدم للكشف أو

التحري عن هذه المقاومة بتقانة (PCR) في بكتريا المكورات المعوية *Enterococci* بالاعتماد على تبادل أو انتقال الجينات الذي يحدث بين بكتريا المكورات العنقودية الذهبية وبكتريا المكورات المعوية (Shindia et al., 2011).

أدت زيادة مقاومة المكورات العنقودية الذهبية لمضاد الفانكوميسين والاستخدام المفرط للمضادات الحيوية إلى تفاقم المقاومة وخطرها. مما يتطلب دراسات موسعة تشمل مناطق جغرافية مختلفة وكبيرة للتوصل إلى نتائج مضمونة فيما يخص علم الأوبئة, وآلية مقاومة المكورات العنقودية الذهبية للفانكوميسين وأثارها السريرية, وطريقة أسرع تختصر الوقت للوصول إلى الحل السريع لمشكلة المقاومة لمضاد الفانكوميسين إذ استخدمت طريقة التضخيم بوساطة تقانة (PCR) التي استخدمت هذه التقانة لسنوات عديدة للكشف أو التحري عن المسببات المرضية أو عوامل الضراوة أو آليات المقاومة للمضادات المختلفة (Al Zahrani , 2011) يتم الكشف عن كل جين من جينات مقاومة الفانكوميسين بهذه التقانة وبالتالي نحدد الطرز الوراثية لكل جين فضلا عن تحديد الطرز المظهرية مسبقا بوساطة فحص الحساسية والتركيز المثبط الأدنى (MIC) كما أن المستويات العالية من المقاومة للفانكوميسين يعطي توقع أكيد بوجود جين مقاومة الفانكوميسين , كما إن الخطر يتفاقم خصوصا وان لها قابلية الانتقال بين الأجناس والانواع البكتيرية المختلفة وهذا أدى إلى البحث السريع للتحري عن هذه الجينات لدراسة انتقالها واكتساب صفة المقاومة المتعددة للمضادات المختلفة (Loomba et al., 2010)

Materials & Methods

المواد وطرائق العمل

1-2 الأجهزة والمواد

1-1-2 الأجهزة المستخدمة

استخدمت الأجهزة المدرجة في القائمة أدناه :

الشركة المصنعة (المنشأ)	اسم الجهاز	ت
IMS (Mauritius)	Oven فرن كهربائي	1
Labcco (Japan)	Vortex مازج	2
Hermle (Germany)	Centrifuge جهاز طرد مركزي	3
Hettich (Germany)	Cooling Biofuge جهاز طرد مركزي صغير مبرد	4
Radiometer (Danmark)	pH meter مقياس الرقم الهيدروجيني	5
Gallenkamp (England)	Shaker Incubator حاضنة هزازة	6
	Incubator حاضنة	7
	Autoclave موصدة	8
	Magnatic stirrer محرك مغناطيسي	9
	Water bath حمام مائي	10
	Hot plate مسخن حراري ممغنط	11
	Water Distillator جهاز تقطير	12
Olympus(Japan)	Compound light microscope مجهر ضوئي مركب	13
Mettler (Switzerland)	Analytical balance ميزان حساس	14
Cleaver scientific (Taiwan)	Gel electrophoresis جهاز الترحيل الكهربائي	15
TechNet – 500(USA)	Gradient PCR جهاز بلمرة متدرج	16

U.V.P (USA)	مصدر الاشعة فوق البنفسجية UV-Transilluminator	17
Heraeus (Germany)	جهاز طرد مركزي صغير Biofuge	18

2-1-2 المواد الكيميائية والبايولوجية

1-2-1-2 المواد الكيميائية

الشركة المصنعة (المنشأ)	المادة	ت
Syrbio(Syria)	محاليل صبغة كرام Gram stain	1
Biomérieux(France)	محلول ثابت العكرة القياسي Macfarland solution	2
BDH(England)	كلوريد الصوديوم NaCl	3
	هيدروكسيد الصوديوم NaOH	4
	صبغة أزرق البروموفينول Bromophenol Blue	5
	كليسيرول Glycerol	6
	سكروز Sucrose	7
	رافينوز Raffinose	8
	فينول Phenol	9
	حامض الهيدروكلوريك HCl	10
	كلوروفورم Chloroform	11
	حامض البوريك Boric acid	12
	سترات الصوديوم Na - citrate	13
	أثيلين ثنائي الأمين رباعي حامض الخليك EDTA	14
	أسيتون Acetone	15
	كحول أيزوأميللي Isoamylalcohol	16
Oxoid (UK)	مستخلص اللحم Beef extract	17
	بيتون Peptone	18
	مستخلص الخميرة Yeast extract	19
	أكار-أكار Agar - Agar	20
Rediel de hein (Germany)	سترات أمونيوم الحديدك FerricAmmonium citrate	21

Fluka(Switzerland)	Crystal	مسحوق البلورات البنفسجية violate	22
Fluka(Switzerland)	Tris - HCl	ترس الحامضي	23
	Tris – base	ترس القاعدي	24
	H ₂ O ₂	بيروكسيد الهيدروجين	25
	D-glucose	كلوكوز	26
	Agarose	أكاروز	27
Promega (USA)	Ethanol	كحول أثيلي	28
Sigma (USA)	Ethidium Bromid	صبغة برومايد الإثيديم	29

Antimicrobial Agents المضادات المايكروبيه 2-2-1-2

أ- أقراص المضادات المايكروبيه Antimicrobial disks

الشركة المصنعة والمنشأ	تركيزه في القرص µg	رمز المضاد	اسم المضاد	ت
Bioanalyse (Turkey)	30	VA	Vancomycin	.1
Bioanalyse (Turkey)	1	AMP	Ampicillin	.2
Bioanalyse (Turkey)	1	CX	Cloxacillin	.3
Bioanalyse (Turkey)	30	CRO	Ceftriaxone	.4
Bioanalyse (Turkey)	15	E	Erythromycin	.5
Bioanalyse (Turkey)	10	ENR	Enorfloxacin	.6
Bioanalyse (Turkey)	30	FEP	Cefepime	.7
Bioanalyse (Turkey)	15	AZM	Azithromycin	.8
Bioanalyse (Turkey)	2	L	Lincomycin	.9
Bioanalyse (Turkey)	15	FA	Fusidic acid	.10
Bioanalyse (Turkey)	30	N	Neomycin	.11

Antimicrobial Powders

ب- مساحيق المضادات المايكروبية

الشركة المصنعة والمنشأ	المضاد
Rospira(USA)	Vancomycin

3-2-1-2 الإنزيمات

أستعمل في هذه الدراسة إنزيم اللايسوزايم (Lysozyme) المجهز من شركة (England\BDH)

4-2-1-2 العدة المختبرية

الشركة المصنعة (المنشأ)	العدة المختبرية	ت
Promega (USA)	عُدة Go taq Green master mix PCR وتحتوي المحاليل الكافية لإجراء 100 تفاعل كل تفاعل بحجم (50) مايكروليتر ويضم ما يأتي :- 2x1.25ml 2x PCR master mix 2x1.25 ml Nuclease free water	1
	100bp DNA Ladder تحتوي على المحلولين الآتيين :- 100 bp DNA Ladder Blue /orange 6X loading dye	2
Biomérieux (France)	عدة الفحص Api staph الذي يضم شريط الفحص بالإضافة إلى ما يأتي : 1-API suspension media 2ml 2-API GP Medium 3- VP1 +VP2 reagent 4-Nin reagent 5- Zym A + Zym B reagent	3

2-2-1-2 مواد متفرقة

المادة	المصدر
أكياس الدم البشري Human Blood	مصرف الدم - مستشفى مدينة الطب-بغداد
بلازما الدم البشري Human Blood Plasma	مصرف الدم - مستشفى مدينة الطب-بغداد
بوادىء (primers)	Alpha (Canada) DNA

2-2-1-2 السلالة القياسية

أستعملت السلالة القياسية *S. aureus* ATCC 29213 لتقييم أقرص المضادات المستعملة وتم الحصول عليها من مختبر الصحة المركزي /بغداد

2-2 طرائق العمل Methods

2-2-1-2 تحضير المحاليل والكواشف والصبغات المستعملة في عزل وتشخيص البكتريا

حُضرت المحاليل والكواشف المستعملة كافة في عزل البكتريا وتشخيصها حسب ما ورد في (Macfaddin, 2000; Levinson & Jawetz, 2002; Forbes *et al.*, 2002)

2-2-1-2 كاشف الكتاليز Catalase reagent solution

حُضر محلول بتركيز (3%) من بيروكسيد الهيدروجين أستعمل للكشف عن قابلية البكتريا على إنتاج إنزيم Catalase وحُفظ في قنينة معتمة .

2-2-1-2 محاليل صبغة كرام Gram's stain

استعملت المحاليل الجاهزة والمصنعة من قبل شركة (Syria\Syrbio) .

2-2-2 المحاليل المستعملة في إختبارات الحساسية للمضادات المايكروبية.

2-2-2-2 محلول ثابت العكرة القياسي (Macfarland stander solution 0.5)

أستعمل المحلول الجاهز المجهز من شركة France\Biomérieux ، لمُعابرة عدد الخلايا البكتيرية ، و هو يعطي عدداً تقريبياً للخلايا ($10^8 \times 1.5$) خلية/امل.

2-2-2-2 Physiological Saline Solution المحلول الملحي الفسلجي

حُضِر بإذابة (8.5) غم من كلوريد الصوديوم في (900) مل من الماء المقطر و أكمل الحجم إلى لتر بالماء المقطر، ثم عُقم بالموصدة وحُفظ في درجة حرارة (4)م لحين الإستعمال .

3-2-2-2 المحاليل الخزينة للمضادات المايكروبية.

حُضِر المحلول الخزين لمضاد الفانكوميسين حسب ماجاء في (2003) Stephenson، كالاتي:-

حضر محلول خزين لمضاد الفانكوميسين Vancomycin Stock Solution بتركيز (10)ملغم /مل وذلك بإذابة (0.1)غم من المضاد في (9) مل من الماء المقطر ثم أكمل الحجم إلى (10) مل بالماء المقطر.بعدها عقم بأستعمال المرشح الغشائي ذي ثقب بقطر 0.22مايكروميتر .

3-2-2-2المحاليل الخزينة الخاصة بالإختبارات الوراثةية .

حُضرت المحاليل الخزينة كافة حسب ما جاء في (2001) Sambrook&Russell و (2003) Stephenson و كالاتي:-

1-3-2-2 دارئ تريس - حامض الهيدروكلوريك Tris - HCl

حُضر هذا المحلول بتركيز (2) مولار بإذابة (31.52) غم من التريس الحامضي في (80)مل من الماء المقطر، ثم عدل الرقم الهيدروجيني إلى (7.5)بأستعمال حامض HCL المركز وأكمل الحجم إلى (100) مل وعُقم بالموصدة .

2-3-2-2 محلول EDTA

حُضِر هذا المحلول بتركيز (0.5)مولار بإذابة (93.06) غم من مادة EDTA في (400)مل من الماء المقطر، ثم ضُبط الرقم الهيدروجيني إلى (8) بأستعمال NaOH (10)عيارى ، و أكمل الحجم الى (500) مل من الماء المقطر وعُقم بالموصدة.

3-3-2-2 محلول هيدروكسيد الصوديوم (10)عيارى NaOH (10N)

حُضِر بإذابة (40) غم من NaOH في (80) مل من الماء المقطر ثم أكمل إلى (100) مل بالماء المقطر .

2-2-3-4 محلول دارئ TE

يتكون من (0.05 مولار Tris-HCl و 0.005 مولار من EDTA)، إذ حُضِر (100) مل منه بأخذ (2.5) مل من محلول Tris- HCl المحضِر وفق الفقرة (2-2-3-1) و (1) مل من محلول EDTA المحضِر وفق الفقرة (2-2-3-2) و أكمل الحجم إلى (100) مل بالماء المقطر وُعْمَ بالموصدة وحُفِظ بعدها في الثلاجة في (4) م⁰.

2-2-3-5 المحاليل المستعملة في عزل الدنا البلازميدي Plasmid DNA- Extraction**Solution**

أستعملت عدة أستخلاص DNA المجهزة من شركة (Promega (USA) لأستخلاص

DNA البلازميدي .

الإنزيمات المستعملة

إنزيم Lysozyme

حُضِر بتركيز (1) ملغم/مل بإذابة (0.001) غم من الإنزيم في (1) مل من دارئ TE المحضِر وفق الفقرة (2-2-3-4)، تم تحضير هذا المحلول آنيا.

2-2-3-6 المحاليل المستعملة في الترحيل الكهربائي**2-2-3-6-1 محلول 10x (TBE) EDTA – Boric acid – Tris**

حُضِر بإذابة (108) غم من الترس القاعدي و (50) غم من حامض البوريك و (40) مل من محلول EDTA المحضِر وفق الفقرة (2-2-3-2) بمقدار (800) مل من الماء المقطر ثم عُدّل الرقم الهيدروجيني إلى (7.8) بعدها أكمل الحجم إلى لتر وُعْمَ بالموصدة .

2-2-3-6-2 دارئ التحميل 6 x Loading buffer

حُضِر بإذابة (0.25) غم من صبغة البروموفينول الأزرق و (30) مل من الكليسيروول و (40) غم من السكروز في (50) مل من الماء المقطر، ثم عُدّل الرقم الهيدروجيني إلى (8) بإستعمال NaOH (1) عياري، وأكمل الحجم إلى (100) مل بالماء المقطر وحُفِظ في قنينة مُعْتَمة في (4) م⁰.

2-2-3-6-3 محلول خزين بروميد الإثيديوم Ethidium Bromide Stock Solution

حُضِر بإذابة (0.05) غم من صبغة بروميد الإثيديوم في (9) مل من الماء المقطر ثم أكمل الحجم إلى (10) مل بالماء المقطر للحصول على تركيز نهائي (5) ملغم/مل.

4-2-2 المحاليل المستعملة في التفاعل التضاعفي لسلسلة الدنا PCR

1-4-2-2 محلول 1x PCR master mix

تم تحضيره حسب تعليمات شركة Promega المُجهزة وكالاتي :-

تم أخذ حجم من محلول 2x PCR master mix الذي يتكون من [دارئ التفاعل 2x Green Go taq reaction ذي الرقم الهيدروجيني (8.5) الحاوي على (50) وحدة مل من إنزيم البلمرة Go Taq DNA polymerase بالإضافة للقواعد النيتروجينية الأربع بتركيز (400) ملي مولار لكل من dATP و dGTP و dCTP و dTTP و (3) ملي مولار من $[MgCl_2]$ وإضافته إلى حجم مماثل من محلول (Nuclease Free Water) وبعدها مُزج جيداً بإستعمال المازج و حُفظ في (-20) م⁰ لحين الإستعمال .

2-4-2-2 محاليل البوادي Primers Solutions

أختيرت البوادي النوعية المُستهدفة لجينات *vanA* و *vanB* في بكتريا *S. aureus* . وفقاً لما ذكر في (1995) *Dutka-Malen et al.* و (2001) *Elsayed et al.* و Jackson *et al.* (2004) ،وكما مُبين في جدول (1-2)، إذ تم تحضير محاليلها الخزينة حسب تعليمات شركة Alpha DNA المُجهزة لها كما في جدول (2-2) بإستعمال الماء المقطر اللاأيوني المُعقم للحصول على تركيز (100) بيكومول/مايكروليتر

جدول (1-2) تتابعات وتراكيز البوادي و حجم الناتج المتوقع لكل باديء

ت	البوادي	تتابع البوادي 5'—3'	عدد القواعد bp	التركيز Pmol	حجم D.W μL	حجم الناتج bp
1	<i>vanA</i> -F	GGGAAAACGACAATTGC	17	12708	1270	732
	R	GTACAATGCGGCCGTTA	17	18900	1890	
2	<i>vanB</i> -F	AAGCTATGCAAGAAGCCATG	20	12513	1250	536
	R	CCGACAATCAAATCATCCTC	20	11664	1160	

تم تحضير محلول كل باديء وبشكل منفصل بتركيز (10) بيكومول/مايكروليتر، وذلك بأخذ (10) مايكروليتر من المحلول الخزين لكل باديء وإضافته إلى (90) مايكروليتر من الماء المقطر اللاأيوني، ومُزج جيداً وحُفظ في الثلج لحين الإستعمال في حين حُفظت المحاليل الخزينة

للبودائى فى درجة (-20) م⁰ مع مُراعاة مزج المحلول بعد إخراجِه من التلج بإستعمال المازج لمُجانسته قبل الإستعمال

جدول (2-2) خصائص البودائى المستعملة

**Tm	µg/OD	Pmol/OD	Mol/OD	µg	*Pmoles	ODs	البداى	ت
61.09	30	5714	5252	667	12708	22.2	vanA-F	1
63.5	31.4	6024	5210	985	18900	31.4	R	2
66.2	30.1	4880	6159	771	12513	25.6	vanB-F	3
66.2	31.6	5283	5990	699	11664	22.1	R	4

Picomoles *

Melting Temperature **

5-2-2 الأوساط الزرعىة

1-5-2-2 الأوساط الزرعىة الجاهزة

حضرت الأوساط الزرعىة الجاهزة الآتية، وعقمت بالموصدة بدرجة 121°م وضغط 15

باوند/انج² لمدة 15 دقيقة تبعاً لتعليمات الشركة المجهزة:

Brain Heart Infusion Agar (BHIA) 1-1-5-2-2 أكار نقيع القلب والدماغ

(Himedia / India)

Brain Heart Infusion Broth (BHIB) 2-1-5-2-2 مرق نقيع القلب والدماغ

(Himedia / India)

Mannitol salt agar (Himedia / India) 3-1-5-2-2 أكار المانيتول الملحي

Muller – Hinton agar (Himedia / India) 4-1-5-2-2 أكار مولر – هنتون

Nutrient agar (Oxoid/England) 5-1-5-2-2 الاكار المغذي

Nutrient broth (Oxoid/England) 6-1-5-2-2 المرق المغذي

2-5-2-2 الأوساط الزرعية التركيبية :-**1-2-5-2-2 أكار اليوريا Urea agar**

حضر وسط أكار اليوريا الأساس ، ثم عقم بالموصدة عند درجة 121 م وضغط 15 باوند/انج² لمدة 15 دقيقة ، ثم ترك ليبرد عند درجة 45 م ، ثم اضيف اليه 50 مليلترا" من اليوريا بتركيز 40 % المعقمة بالترشيح بمرشحات ذات اقطار 0.22 مايكروميتر وبعد ذلك صب المزيج في انابيب معقمة ووضعت بشكل مائل (Slant) الى ان تصلبت .

2-2-5-2-2 وسط آكار الدم Blood agar

حُضر هذا الوسط بإضافة دم الإنسان بنسبة 5 % إلى وسط أكار الدم الأساس المحضر وفق تعليمات الشركة والمُعقم بالموصدة وذلك بعد تبريده إلى (50) م⁰ ، ثم صُبَّ في أطباق معقمة وتُرك ليتصلب (Forbes et al.,2002) .

3-2 العزلات البكتيرية**1-3-2 جمع العينات**

تم جمع عينات سريرية مختلفة شملت عينات الجروح والحروق والدم والادرار للتحري عن بكتريا *Staphylococcus* للفترة من 2011/9/1 لغاية 2012/1/1 من مستشفيات مختلفة في مدينة بغداد شملت المختبرات التعليمية لمدينة الطب و مستشفى الإمام علي ومستشفى الكاظمية التعليمي ومستشفى الطفل المركزي ومستشفى العلوبية للولادة ومستشفى ابن البلدي للولادة ومختبر الصحة المركزي.

2-3-2 زرع العينات

زرعت العينات على وسط أكار الدم ، ثم حضنت الأطباق بدرجة 37 م° لمدة 18-24 ساعة ثم نقلت إلى وسط المانيتول الملحي، وحضنت بدرجة 37 م° لمدة 48 ساعة.

3-3-2 تشخيص البكتريا

شخصت البكتريا اعتماداً على صفاتها الزرعية، و المجهرية، والاختبارات الكيموحيوية،

وكالاتي :

1-3-3-2 الصفات الزرعية

شخصت العزلات البكتيرية النامية مبدئياً اعتماداً على صفاتها الزرعية من حيث حجم المستعمرات، ولونها، وقوام المستعمرات، فضلاً عن قدرتها على تحليل كريات الدم الحمراء على وسط آكار الدم.

2-3-3-2 الصفات المجهرية

أخضعت العزلات البكتيرية إلى الفحص المجهرى فقد صبغت مسحة خفيفة من المستعمرات البكتيرية بصبغة كرام، وفحصت تحت العدسة الزيتية لتمييز شكل الخلايا، وطريقة تجمعها، وإيجابيتها، وسليبيتها للصبغة.

3-3-3-2 الاختبارات الكيموحيوية

تم اعتماد الاختبارات الكيموحيوية لغرض التشخيص وعلى النحو الآتي :

- اختبار انتاج انزيم Urease

زرعت البكتريا تحت الاختبار بطريقة التخطيط على وسط أكار اليوريا وحضنت عند درجة

37م لمدة 24-48 ساعة ، ظهور اللون الوردي دل على النتيجة الموجبة

- اختبار أنتاج الكاتاليز Catalase test

نقل جزء من المزروع البكتيري بعمر (18-24 ساعة) من وسط الاكار المغذي إلى شريحة زجاجية نظيفة وجافة باستخدام العيدان الخشبية المعقمة (wooden sticks)، ووضع فوقها قطرة من 3% بيروكسيد الهيدروجين، وكانت النتيجة الموجبة هي ظهور فقاعات هوائية على سطح الشريحة دلالة على إنتاج إنزيم الكاتاليز، وتحرر غاز الأوكسجين (Harley and

(Prescott, 2002)

4-3-3-2 التشخيص بنظام Api Staph**استخدام نظام Api Staph**

يتكون هذا النظام من 20 مستودعا تحوي كل منها على مكونات لمواد منزوعة الماء

. (Dehydrated ingredients)

1- تحضير الشريط Preparation of strip

وضع 5 مليلترات من الماء المقطر في الاخدود (Groove) الموجود في حافة الشريط لتهيئة ظروف رطبة داخل الحاوية .

2- تحضير العالق البكتيري Preparation of inoculums

اخذت مستعمرة معزولة ونقية من وسط الأكار المغذي وعلقت في انبوبة تحوي 6 مليلترات من Api Staph medium ومزجت جيدا .

3- تلقيح الشريط Inoculation of strip

أ- ملء الجزء السفلي و العلوي للأنابيب الصغيرة (Microtube) بالعالق البكتيري بوساطة ماصة باستور .

ب- تم ملء الجزء السفلي فقط للأنابيب الحاوية على كل من ADH ، URE ، اذ ملئت الأجزاء العلوية لها بقطرات من زيت البارافين السائل المعقم لجعل الظروف لاهوائية ، وبعدها اغلقت الحاوية بالغطاء الخاص بها ، وحضنت عند درجة حرارة 37 م ولمدة 24 ساعة

4- قراءة الشريط Reading the strip

بعد انتهاء مدة الحضان قرأت النتائج بعد إضافة الكواشف الآتية :-

مادة الكشف	الكواشف	الانبوية
0.8 % Sulfanilic acid in 5N acetic acid 0.6 % Dimethyl-1-naphthylamine in 5N acetic acid	+ NIT1 قطرة من كاشف NIT2 قطرة من كاشف	NIT
Laarly sulfatein tris hydrochloride Fast blue BB in 2-methoxy ethanol	+ PAL1 قطرة من كاشف PAL2 قطرة من كاشف	PAL
40 % Pottasium hydrochloride 60 % α -naphthol in ethanol	+ VP1 قطرة من كاشف VP2 قطرة من كاشف	VP

• اختبار النمو على وسط المانيتول الملحي

نقل جزء من المزرع البكتيري بعد التشخيص الأولي على وسط آكار الدم إلى وسط المانيتول الملحي، وحضنت بدرجة 37 م° لمدة 24-48 ساعة للتمييز بين المكورات العنقودية الذهبية *S.aureus* عن الانواع غير المخمره للمانيتول, إذ تكون مستعمراتها صفراء ذهبية على هذا الوسط نتيجة تخميرها لسكر المانيتول وتغيرها لون الكاشف الى الاصفر، اما الانواع التي لا تخمر سكر المانيتول فتظهر مستعمراتها وردية او بيضاء (Brooks et al., 2007).

• اختبار إنتاج إنزيم مجلط البلازما Coagulase test

تم إجراء هذا الفحص بطريقتين:

- الطريقة الأولى

فحص عامل التكتل (فحص الشريحة) Clumping factor (slide test)

تم إجراء هذا الفحص بعمل عالق بكتيري بمزج مستعمرات نامية على وسط آكار الدم Blood agar بعمر 18-24 ساعة مع قطرة بلازما دم الإنسان على شريحة زجاجية نظيفة وجافة، تم مزج القطرتين جيداً لمجانسة العالق، كما تم عمل سيطرة سالبة بمزج البكتريا مع قطرة من المحلول الملحي الفسلجي المعقم، عدت النتيجة موجبة عند تكتل العالق خلال مدة 10 ثوان (Morello et al., 2003).

- الطريقة الثانية

فحص إنزيم مجلط البلازما الحر (فحص الأنبوبة) Free Coagulase (tube test)

تم خلط 0.1 ملتر من المزرع البكتيري المنمى على وسط نقيع الدماغ والقلب مع 0.5 ملتر من بلازما دم الإنسان، حضن الخليط بدرجة 37 م°، وتمت قراءة النتيجة خلال فترة 4 ساعات، وقد عدت النتيجة الموجبة عند تكون الخثرة بإمالة الأنبوبة بدرجة 90° تركت النتائج السالبة إلى اليوم التالي بدرجة حرارة الغرفة؛ لان بعض السلالات تنتج إنزيم Coagulase ببطء (Brooks et al., 2007).

2-3-4 حفظ العزلات وإدامتها

أ- الحفظ على مائل الآكار (WHO, 2003) Slant agar

لقحت العزلات البكتيرية بعد تشخيصها على وسط الآكار المغذي المحضر بشكل مائل وبطريقة التخطيط، وحضنت بدرجة 37 م° لمدة 24 ساعة، ثم حفظت بدرجة 4 م° للاستعمال

اليومي، ويتم تجديد العزلات بشكل دوري شهرياً، وذلك بتنشيطها على وسط المرق المغذي ثم إعادة زرعها على وسط مائل جديد لضمان بقاء العزلات بشكل نشط طيلة مدة الدراسة.

ب- الحفظ في الكليسيروول 20% (Burnett and Crocker,2005)

حضرت أنابيب صغيرة تحوي 0.5 مللتر من 40% كليسيروول معقم، وأضيف له حجم مماثل من المزروع البكتيري المنمى على وسط المرق المغذي للحصول على تركيز نهائي للكليسيروول 20%، وحضنت الأنابيب بدرجة 37 م° لمدة 24 ساعة بعدها حفظت الأنابيب بدرجة 20- م° لحين الاستعمال.

5-3-2 فحص الحساسية للمضادات المايكروبية Antimicrobial Susceptibility

استخدمت طريقة انتشار الأقراص (Disk diffusion test) وحسب ماجاء في (Morello *et al.*, 2006) و (CLSI (2009):

- 1- نقلت 5-3 مستعمرات لها الصفات المظهرية نفسها نامية على وسط الاكار المغذي بوساطة ناقل الزرع القياسي إلى أنبوبة تحوي 5 مللتر من المرق المغذي.
- 2- حضنت الأنابيب الحاوية على المزروع البكتيري السائل بدرجة 37 م° لمدة 24 ساعة.
- 3- نقل جزء من المزروع السائل (0.1 مل) إلى أنابيب تحوي المحلول الملحي الفسلجي، وقورنت عكورة النمو مع عكورة محلول ثابت العكورة القياسي (McFarland standard No.5 والذي يعطي عدداً تقريبياً للخلايا 1.5×10^8 وحدة تكوين مستعمرة / مللتر.
- 4- نقل 100 مايكروليتر من العالق البكتيري بوساطة الماصة الدقيقة Micropipette، ثم نشر بوساطة الناشر الزجاجي على سطح وسط آكار مولر - هنتون بصورة متجانسة، بعدها تركت الأطباق لتجف في درجة حرارة الغرفة لمدة 10-15 دقيقة.
- 5- نقلت بعدها أقراص المضادات المايكروبية بوساطة ملقط معقم إلى الأطباق، ثم حضنت الأطباق بدرجة حرارة 37 م° لمدة 24 ساعة.
- 6- قرأت النتائج بقياس قطر مناطق التثبيط بالملم حول أقراص المضادات المايكروبية، وقورنت مع الجداول القياسية في (CLSI (2009)

6-3-2 تحديد التركيز المثبط الأدنى لمضاد الفانكوميسين

Determination of minimal inhibitory concentration

اتبعت طريقة التخفيف المتسلسلة المتضاعفة Double dilution method في وسط مولر هنتون الصلب وحسب ماجاء في (Morello *et al.* 2003) و (CLSI (2009) وكما مبيّن أدناه:

- حضرت تراكيز متسلسلة متضاعفة تراوحت قيمتها ما بين (8-512) مايكروغرام/مل لمضاد الفانكوميسين، و ذلك بأضافة نسب مختلفة من هذا المضاد من محلول الخزين إلى وسط أكار مولر - هنتون المعقم و المبرد إلى 50م 0 .
- رُجّت الأوساط جيدا بعد إضافة المضاد و صببت في اطباق معقمة ، و حفظت بدرجة حرارة التلاجة (في 4م 0) لحين الأستعمال ، واستعملت خلال 24-48 ساعة.
- حُضرت التخافيف العشرية 10⁻² لمزارع البكتريا كافة باستعمال محلول الملح الفسلجي المعقم.
- سُحِبَ 5 مايكروليتر من التخفيف اعلاه بوساطة ماصة دقيقة ولقّحت به اوساط المضادات الحيوية .
- تم تكرار العملية لكافة المزارع بالتسلسل (مكررين للتركيز الواحد) وتركت الأطباق لفترة في درجة حرارة الغرفة لكي تجف القطرات قبل قلب الأطباق ، ثم حضنت بدرجة 37 م° لمدة 24 ساعة . تم حساب التركيز المثبط الأدنى M.I.C على انه اقل تركيز من المضاد الحيوي والذي يمنع ظهور نمو واضح للبكتريا.

Detection of plasmid profile

7-3-2 التحري عن المحتوى البلازميدي

1-7-3-2 عزل الدنا البلازميدي

تم عزل الدنا البلازميدي حسب promega وكالآتي :-

- نقل 1 مل من مزرع العزلات البكتيرية المنماه بعمر 24 ساعة إلى انابيب ايبندروف (1.5 مل)
- طردت الانابيب مركزياً لمدة دقيقة بسرعة 14000 دوره / دقيقة ، بعدها أهمل الطافي .
- أعيد تعليق راسب الخلايا بإضافة 200 مايكروليتر من اللايسوزايم (المحضر في الفقرة 2-3-5) ورجت الانابيب جيداً .
- حضنت الانابيب بدرجة حرارة الغرفة لمدة عشر دقائق ، وتم قلب الانابيب ثلاث مرات في أثناء فترة الحضانة.
- أضيف 200 مايكروليتر من دارىء GB وخلطت المحتويات جيداً لمدة (5) ثوان
- حضنت الانابيب لمدة عشر دقائق بدرجة 60 م مع تقليب الانبويه كل ثلاث دقائق

- أضيف 200 مايكروليتر ايثانول مطلق ثم خلط المزيج بقوة
- تم وضع عامود GD في انبوبة الجمع (collection tube) سعة 2 مل ونقل له جميع الخليط
- طردت الانابيب مركزياً لمدة دقيقتين بسرعة 16000 دورة /دقيقة بعدها نقل المحتويات الى أنبوبة جمع جديد.
- أضيفت 400 مايكروليتر من دارىء W1 الى عمود GD
- طردت الانابيب مركزياً بسرعة 16000 دورة / 30 ثانية ثم وضع عمود GD في انبوبة الجمع .
- أضيف 600 مايكروليتر من دارىء (wash buffer) الى عمود GD.
- أجري الطرد المركزي 16000 دورة /30 ثانية .
- أعيد الطرد المركزي لمدة ثلاث دقائق بسرعة 16000 دوره /دقيقة لتجفيف العمود
- نقل العمود GD الى أنبوبة ابيندروف نظيفة (1.5مل)
- أضيف 100 مايكروليتر من دارىء Elution المسخن مسبقاً ثم طردت الانابيب مركزياً لمدة 30 ثانية بسرعة 16000 دورة / دقيقة

2-7-3-2 الترحيل الكهربائي في الهلام Gel Electrophoresis

أجري الترحيل الكهربائي للدنا المستخلص حسب ماجاء في (Sambrook & Russell (2001) بإستعمال المحاليل المحضرة وفق الفقرة (2-3-2) وكالاتي :-

حُضِر هلام الأكاروز بتركيز (0.8)% باذابة (0.8) غم من الأكاروز في (100) مل من محلول 10x TBE بعد تخفيفه (10) مرات للحصول على 1x TBE، سُخِن الأكاروز إلى درجة الغليان وتُرك ليبرد إلى درجة حرارة (45) م⁰، ثم أُضيفت إليه صبغة بروميد الإثيديوم بتركيز نهائي (0.5) مايكروغراما مل بإستعمال المحلول الخزين المحضر لهذه الصبغة بعدها مُزج الأكاروز جيداً . تم إعداد صفيحة لإسناد الأكاروز (Tray) بإحاطة حافاتها بشريط لاصق وبشكل جيد ، ثم تُبَت المشط (Comb) لتكوين الحفر (Wells) المُعدة لتحميل العينات ثم صُبَّ الأكاروز بشكل هادىء ومستمر لتجنب حدوث فقاعات هوائية ، بعدها تُرك الهلام ليتصلب بدرجة حرارة الغرفة ، رُفِع المشط بهدوء وتُزَع الشريط اللاصق . بعدها نُقِل الهلام مع القالب إلى حوض الترحيل الحاوي على حجم مناسب يغطي الهلام من 1x TBE ثم حُمِلت العينات المُعدة للترحيل بعد خلطها مع (3) مايكروليتر من دارىء التحميل 6x بإستعمال ماصة

دقيقة (Micropipette) . بعدها تم إجراء عملية الترحيل الكهربائي بفرق جهد مقداره (5) فولت اسم لمدة 45 دقيقة حتى وصول العينات إلى ما قبل نهاية الهلام ، بعد الإنتهاء من عملية الترحيل نُقِلَ القالب لفحص الهلام بتعريضه إلى مصدر للأشعة فوق البنفسجية -UV Transilluminator عند طول موجي (340) نانوميتر .

8-3-2 التفاعل التضاعفي لسلسلة الدنا (PCR)

1-8-3-2 تحضير الدنا البكتيري بطريقة الغليان لتفاعل PCR

أُتبعَت الطريقة الموصوفة من قبل Olsvik وجماعته (1993) وكالاتي :-

- زُرِعَت أطباق حاوية على وسط أكار نقيع القلب والدماغ المحضر وفق الفقرة (1-5-2-2-1) ببكتريا المكورات العنقودية و حُضِنَت بدرجة (37) م⁰ لمدة (24) ساعة .
- إِنْخَبَت (4-3) مستعمرات وعُلِّقَت بمقدار (0.5) مل من الماء المقطر المعقم في أنابيب أبندورف ومُزِجَت محتوياتها جيداً بالمازج .
- وضعت الأنابيب في حمام مائي مغلي لمدة (10) دقائق وبعدها نُبِذَت الأنابيب بجهاز الطرد المركزي بسرعة (13000) دورة \ دقيقة لمدة دقيقة واحدة لفصل محتويات العالق .
- نقل الراشح الناتج ووضع في أنبوبة أبندورف نظيفة أخرى وأستعمل في التفاعل التضاعفي التسلسلي (PCR) .

2-8-3-2 تحضير خليط التفاعل التضاعفي التسلسلي لكل جين

تضمنت هذه العملية الخطوات الآتية:-

- أذيب محلول PCR Master Mix, 1x المحضر وفق الفقرة (1-4-2-2) في درجة حرارة الغرفة ومُزِج بالمازج لغرض مجانسته قبل الإستعمال .
- أذيبت محاليل البوادىء المحضرة وفق الفقرة (2-4-2-2) لكل جين في درجة حرارة الغرفة ومُزِجَت بالمازج لغرض مجانستها قبل الإستعمال مع مراعاة إستعمال الحمام الثلجي عند إجراء الإضافة لكل محلول ، وقد تمت إضافة المحاليل كما موضح في الجداول (3-2) لكل جين .

جدول (2-3) المكونات اللازمة للتفاعل التضاعفي لكل من الجينين *vanB* و *vanA*.

ت	المكونات	التركيز النهائي	حجم خليط التفاعل لأنبوبية واحدة (مايكروليتر)
1	محلول PCR Master Mix, 2x	1x	12.5
2	البادئ الأمامي 10*	1*	2.5
3	البادئ الخلفي 10*	1*	2.5
4	قالب الدنا		2.5
5	ماء مقطر معقم		5
	الحجم النهائي		25

* بيكومول/مايكروليتر.

تم إجراء خطوات التضاعف للتحري عن الجين *vanA* حسب ماجاء في (Dutka-Malen *et al.* 1995) و الجين *vanB* حسب ماجاء في (Kariyama *et al.*, 2000) مع إجراء بعض التحويرات ، ثم تمت برمجة جهاز PCR كالاتي

الخطوة	العملية
1	دورة واحدة لمدة (4) دقائق عند درجة حرارة (95) °م للمسخ الأولي لدنا القالب .
2	(30) دورة تضمنت :
	A (45) ثانية عند درجة حرارة (95) °م لمسح دنا القالب .
	B (1) دقيقة عند درجة حرارة (54) °م لإرتباط البوادئ بدنا القالب .
C (1) دقيقة عند درجة حرارة (72) °م لإستطالة البوادئ المرتبطة .	
3	دورة واحدة لمدة (7) دقائق عند درجة حرارة (72) °م للإستطالة النهائية لشريط الدنا المتضاعف .

* نُقل بعد ذلك (10) مايكروليتر من ناتج التضاعف للترحيل الكهربائي .

* حُفظ المتبقي من نواتج التضاعف في درجة (-20)°م.

2-3-8-3 الكشف عن نواتج التضاعف

كُشف عن نواتج التضاعف بترحيل العينات على هلام الأكاروز المحضر بتركيز (1) %، ثم حُمّلت العينات بإستعمال دارىء التحميل المحضر وفق الفقرة (2-6-3-2-2) بالإضافة لترحيل الدليل الحجمي (DNALadder) الذي حُضر أنياً من خلال مزج (5) مايكروليتر من الدليل الحجمي مع (1) مايكروليتر من Blue/Orange 6x Loading Dye، إذ تم ترحيل النواتج والدليل الحجمي كهربائياً وكما ذكر في الفقرة (2-7-3-2) ولمدة (45) دقيقة، فُحص الهلام بعد إنتهاء الترحيل من خلال تعريضه لمصدر للأشعة فوق البنفسجية وتم تقدير الأحجام الجزيئية للقطع المتضاعفة بالمقارنة مع موقع الحزم للدليل الحجمي المستعمل والمُرّحل مع نواتج التضاعف.

3 - النتائج والمناقشة

1-3 عزل وتشخيص بكتريا *Staphylococcus*

تم الحصول على (105) عزلة للبكتريا التابعة لجنس *Staphylococcus* من عينات سريرية مختلفة شملت الأذنان، والدم، ومسحات الأذن الوسطى، والحروق، والجروح، إضافة إلى (13) عزلة من أصحاء ظاهرياً. بلغت نسبة عزل بكتريا *Staphylococcus* من عينات الدم نسبة 38.52% ومن الأذنان 8.57% ومن الجروح والحروق 20.95% ومن الخراج نسبة 8.57% ومن الأذن الوسطى نسبة 9.53% جدول (1-3) أخضعت جميع العزلات للفحوصات الزرع والكيموحيوية الآتية :-

1-1-3 Cultural Characterization التشخيص أزرعي

شخصت العزلات البكتيرية التابعة لجنس *Staphylococcus* مبدئياً اعتماداً على صفاتها المظهرية عند تنميتها على وسط آكار الدم في ظروف هوائية بدرجة حرارة 37 م° لمدة 24 ساعة، فظهرت مستعمرات *Staphylococcus* متوسطة إلى كبيرة يتراوح قطرها 1-3 ملم، تكون حافاتها منتظمة، و ملساء، ومحدبة، ولماعة، ومعتمة ذات قوام زبداني، تحاط هذه المستعمرات بمنطقة تحلل ضيقة (Collee et al., 1996).

2-1-3 Microscopic Characterization التشخيص المجهرى

أخذ جزء من مستعمرة ذات صفات نموذجية ووضعت على شريحة زجاجية نظيفة مع قطرة من المحلول الفسلجى، ومزجت جيداً، وتركت لتجف بدرجة حرارة الغرفة. ثبتت باللهب بعدها تم تصبيغها بملون كرام، وفحصت تحت المجهر الضوئي المركب باستعمال العدسة الزيتية. تمت ملاحظة شكل الخلايا، وانتظامها، وطريقة تجمعها، وتفاعلها مع ملون كرام، اظهر الفحص

المجهري للشرائح المصبوغة بملون كرام خلايا كروية عنقودية الترتيب وموجبة لملون كرام، هذا يتوافق و مميزات جنس *Staphylococcus* وحسب ما ورد عن (Atlas *et al.*,1995).

3-1-3 الاختبارات الكيموحيوية Biochemical Tests

أعتمد عدد من الفحوصات الكيموحيوية لتمييز بكتريا *Staphylococcus* عن البكتريا الاخرى وحسب ما جاء في (Macfadin , 2000;Forbes *et al.*, 2007) أعطت العزلات جميعها نتائج موجبة لفحص الكاتاليز (Catalase) اذ كانت لجميع العزلات القدرة على تحطيم H_2O_2 وتحويله الى ماء وغاز الأوكسجين وقد ظهرت النتيجة الموجبة على شكل فقاعات غازية، وعند تنمية البكتريا على وسط المانيتول الملحي (Mannitol salt agar) الحاوي على NaCL(7.5%) . أظهرت جميع العزلات القدرة على تحمل هذا التركيز الملحي العالي كما أن وجود سكر المانيتول سهل الكشف عن قابلية البكتريا على تخمير هذا السكر اذ تمتلك بكتريا *S.aureus* القابلية على تخمير سكر المانيتول محولة الوسط الى اللون الاصفر مما يميزها عن بعض الانواع التي لا تمتلك هذه القدرة والتي لا تؤثر على لون الوسط (Gillespie and Hawkey,2006)

جدول (1-3): أعداد عزلات بكتريا انواع جنس *Staphylococcus spp* ونسبها من العينات

السريية المختلفة موزعة حسب النماذج المرضية ومن الاصحاء ظاهرياً.

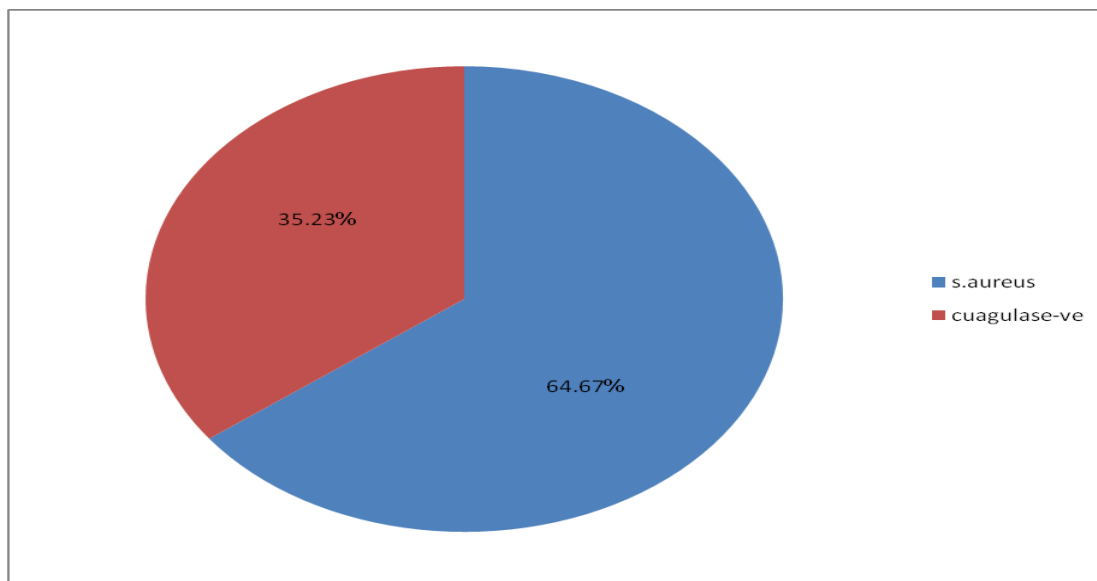
النسبة المئوية	عدد عزلات بكتريا <i>Staphylococcus</i>	نوع العينات
%52.38	55	الدم
%8.57	9	الأدرار
%20.95	22	الحروق والجروح
%8.57	9	الخراج
%9.53	10	الأذن الوسطى
%100	105	المجموع الكلي
	13	عينات الاصحاء ظاهرياً Nasal swabs

أخضعت العزلات قيد الدراسة جميعها لأختبار إنتاج مجلط البلازما (coagulase) وقد اعطت

(68) عزلة (64.67%) نتيجة موجبة بطريقة الشريحة والانبوبة مما يدل أن هذه العزلات تعود

لبكتريا *S.aureus* وهذا يتفق مع (Gillespie and Hawkey, 2006) ،بينما أعطت (37)

عزله (35.23%) نتيجة سالبة للاختبار شكل (1-3) .



شكل (1-3) نسب عزلات بكتريا *Staphylococcus* المنتجة وغير المنتجة لـ *coagulase* تم الحصول على (9) عزلات تعود لبكتريا *Staphylococcus* لجنس المكورات العنقودية من عينات الادرار بنسبة عزل 8.57% من مجموع عزلات *Staphylococcus* الكلية وتتفق هذه النتيجة مع ما توصلت له المالكي (2009) اذ بلغت نسبة عزلاتها من الادرار 11% ، ومع ما توصلت له الحلفي (2009) اذ بلغت نسبة عزلها لبكتريا *Staphylococcus* من الادرار 11.05% ولم تتفق نتائج دراستنا فيما يخص عينات الاذن والجروح والحروق مع نتائج المالكي (2009) التي كانت نسبة عزل بكتريا *Staphylococcus* من هذه العينات عالية في دراستها ربما يعود سبب الاختلاف في نسبة العزل الى طبيعة العينات ، ونوع الدراسة، وحجم العينة، والموقع الجغرافي الذي أخذت منه العينات وموسم جمع العينات ، من جانب اخر شخّصت (68) عزلة على انها تعود لبكتريا *S.aureus* من مجموع (105) عزلة *Staphylococcus* شملتها الدراسة وتم التأكد من تشخيصها بأستعمال عدة Api staph (ملحق 1) وهذا يتفق مع ما وجدته المالكي (2009) التي حصلت على (61) عزلة *S.aureus* من مجموع (106) عزله *Staphylococcus*.

تعد بكتريا *S.aureus* عاملاً ممرضاً انتهازياً للإنسان (Oliveira and Ramos, 2002) وهي من أكثر الأنواع التابعة لجنس المكورات العنقودية *Staphylococcus* أهمية من الناحية السريرية ففي ظروف معينة تستطيع بكتريا *S.aureus* إحداث العديد من الإصابات القيحية المختلفة, وتعد هذه بكتريا واحدة من أهم وأكثر البكتريا المسببة لأمراض عدوى المستشفيات (Solberg,2000;Boyce,2001; Haraga et Nosocomial infections) (al.,2002;Tiemersma et al.,2004). إن الإصابات القيحية التي تسببها بكتريا *S.aureus* مختلفة فمنها السطحية وأبرزها الأمراض الجلدية مثل الدامل (Boils) والحصف (Impetigo) ومنها إصابات عميقة ومميتة مثل تسمم الدم (Septicemia) فضلاً عن الالتهابات المعوية الحادة . ومما زاد من خطورة المكورات العنقودية الذهبية ظهور بعض السلالات المقاومة للعديد من المضادات و المطهرات (Antiseptics) (Aries-de-souas et al., 2000).

2-3 مقاومة الفانكوميسين Vancomycin-Resistant

تم اختبار حساسية العزلات السريرية وعزلات الأصحاء لمضاد الفانكوميسين وأظهرت النتائج أن (16) عزلة من عزلات الدراسة مقاومة للفانكوميسين بنسبة (15.23%) كانت (10) عزلات منها تعود لبكتريا *S.aureus* (9.52%) و (6) عزلات تعود لبكتريا *Coagulase negative Staphylococci (CO -ve)* (5.71%) وكانت (15) عزلة متوسطة المقاومة للفانكوميسين (VISA) أما بالنسبة لعزلات الأصحاء ظاهرياً فكانت (4) عزلات من مجموع (13) عزله مقاومة للفانكوميسين وبنسبة (30.76%) جدول (2-3)

جدول (2-3) : مقاومة عزلات بكتريا *Staphylococcus* لمضاد الفانكوميسين

النسبة المئوية	عدد العزلات	العزلات البكتيرية المقاومة لمضاد الفانكوميسين
%9.52	10	<i>Staphylococcus aureus</i>
%5.71	6	Coagulase negative <i>Staphylococcus</i>
%30.76	4	الأصحاء ظاهرياً

أظهرت نتائج دراستنا الحاليه أن نسبة عزلات بكتريا *Staphylococcus* المقاومة للفانكوميسين (15.23%) وهذا يتفق مع نتائج Shindia وجماعته (2011) في مصر الذي بلغت نسبة عزلات بكتريا *Staphylococcus* المقاومة للفانكوميسين في دراسته (14%).

بينما لا تتفق نتائج دراستنا مع نتائج Rushdy وجماعته (2007) الذي وجد أن نسبة المقاومة لمضاد الفانكوميسين (41.2%) بين عزلات بكتريا *Staphylococcus* التي عزلها .

و وجد Theaker وجماعته (2001) نسبة مقاومة مرتفعة للفانكوميسين (30%) عند المرضى المصابين بأمراض مزمنة مما يسمح بنشوء البكتريا المقاومة وتطورها على الجلد أو في القناة المعوية. أشار Cui وجماعته (2000) الى أن تطور المقاومة للفانكوميسين يعود الى سمك جدار الخلية مما يتطلب جزيئات أكثر من الفانكوميسين لتقوم بعملها وتأثيرها في طبقة الميورين .

يعد الفانكوميسين المضاد المنتخب والاختيار الجيد لعلاج الإصابة ببكتريا *S.aureus* المقاومة للمثليين (MRSA) (Tiwari, 2007).

منذ أول ظهور لسلالة *S.aureus* مقاومة لمضاد الفانكوميسين في اليابان عام 1997 بدأت تزداد نسبة بكتريا VRSA ، إذ أصبحت مقاومة Vancomycin تمثل خطراً صحياً متزايداً (Bhateja et al ., 2005; Avison et al ., 2002).

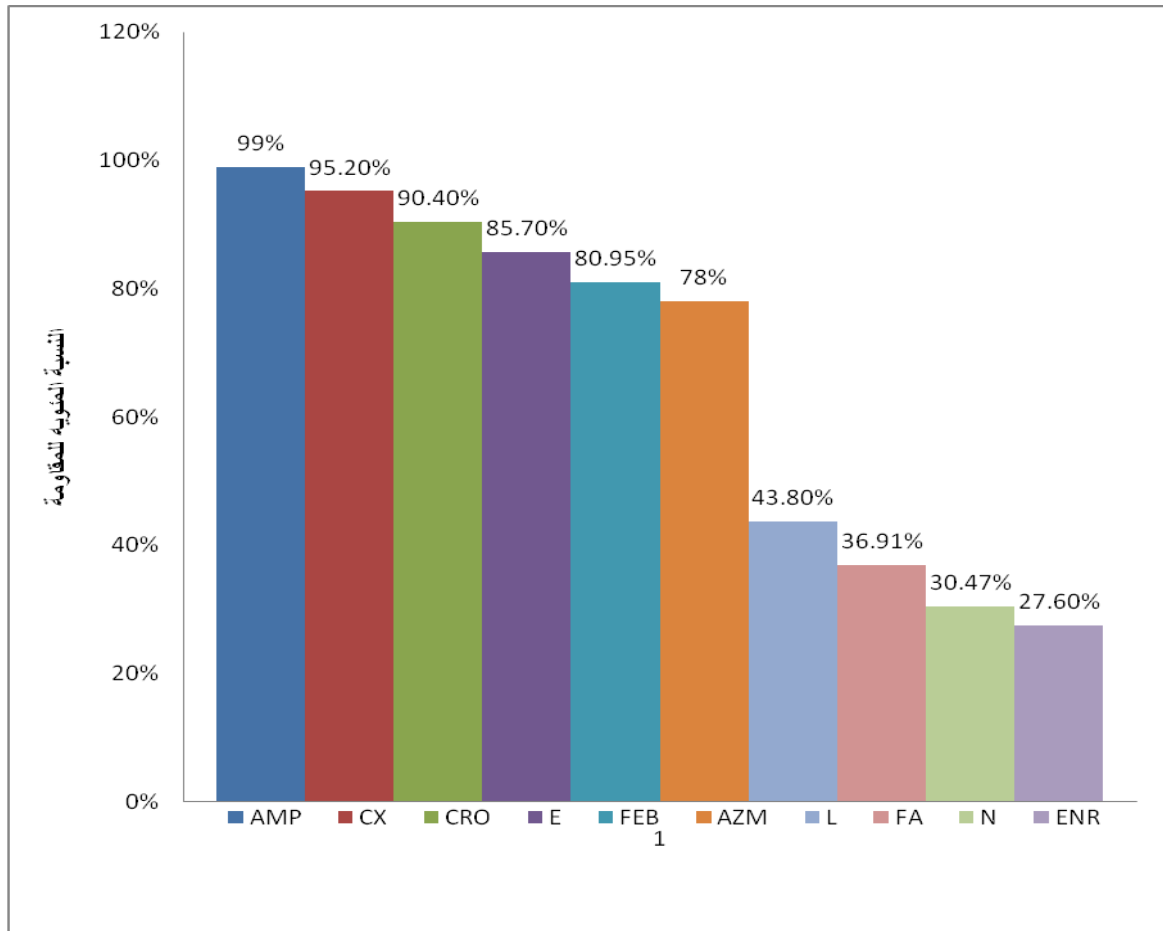
أدى الإستعمال المفرط والواسع للمضادات الكلايكوببتيدية مثل Vancomycin و Teicoplanin لعلاج الإصابات الناجمة عن بكتريا المكورات العنقودية لدى الإنسان أدى إلى ظهور سلالات VRSA ، توجد ستة جينات مسؤولة عن مقاومة Vancomycin هي (*vanA, vanB, vanC, vanD, vanE, vanG*) ويُعد *vanA* الأكثر شيوعاً بين سلالات VRSA وبالإعتماد على الحساسية تجاه Teicoplanin فقد صُنِّف الطراز المظهري لجين *vanA* على أساس مقاومة كل من Vancomycin و Teicoplanin ، أما الجين *vanB* الذي يأتي بالمرتبة الثانية فيتميز بمقاومته لـ Vancomycin ولكنه يكون حساس لـ Teicoplanin (Cui et al., 2000 ; Nicho et al., 2006) .

هناك طريقتان لإنتشار جينات مقاومة Vancomycin ، تتمثل الأولى بالإنقال العمودي (Clonal spread) أما الثانية فتحدث عن طريق الإنقال الأفقي بوساطة الإقتران البكتيري (Conjugation) فعلى سبيل المثال ينتقل الجين *vanA* المحمول على *Tn 1546* بين سلالات المكورات المعوية بوساطة بلازميدات إقترانية مستجيبة لفرمون الجنس مثل البلازميد 1 pMG التي تنتقل بكفاءة بين سلالات هذه البكتريا ، ويزيد من خطورة إنتشار جينات مقاومة Vancomycin بين أنواع المكورات المعوية فضلاً عن إنتقاله إلى أجناس أخرى مثل بكتريا *S.aureus* كما هو الحال بالنسبة للبلازميد الإقتراني Inc 18-like vanA plasmids الناقل لجين *van A* من VRE إلى *S.aureus* وكذلك انتقال جينات مقاومة من العزلات البيئية لبكتريا *S.aureus* إلى *E.faecalis* (; Moubareck et al., 2009; Weigel et al., 2007; Tenover et al., 2004; Gillespie and Hawkey , 2006; Zhu et al., 2010) .

أشار Saravolatz وجماعته (2012) في ولاية مشيغان الى زيادة نسبة عزلات بكتريا *S.aureus* المقاومة للفانكوميسين (VRSA) ومتوسطة المقاومة للفانكوميسين (VISA) .

3-3 مقاومة بكتريا *Staphylococcus* للمضادات المايكروبية الاخرى.

أختبرت حساسية عزلات الدراسة (105) عزله تجاه (10) مضاداً مايكروبياً مختلفاً باستعمال طريقة الأقراص وتم تحديد حساسية ومقاومة العزلات للمضادات المايكروبية بالأعتد على قياس قطر منطقة التثبيط بالمليمتر (ملم) حول أقراص المضادات المستعملة وقورنت النتائج مع ماورد في(2009) CLSI ، ويظهر من النتائج أن هناك تبايناً واضحاً في مقاومة العزلات المدروسة للمضادات المستعملة (شكل 2-3) .



شكل (2-3) مقاومة عزلات بكتريا *Staphylococcus* للمضادات المايكروبية .

(AMP)Ampicillin, (CX) Cloxacillin (CRO) Ceftriaxone, (E) Erythromycin, (FEP) Cefepime, (AZM) Azithromycin, (L) Lincomycin, (FA) Fusidic acid, (N) Neomycin, (ENR) Enorfloxacin,

يتبين من النتائج في الشكل (3-3) أعلاه أن نسبة المقاومة لمضاد Ampicillin (من مجموعة مضادات البييتالاكتام) (99%)، في حين كانت نسبة المقاومة للمضاد Cloxacillin (95.2%) بينما كانت نسبة مقاومتها للمضاد ceftriaxon (90.4%) ولمضاد cefepime (80.95%)، تعمل هذه المضادات على تثبيط عملية تصنيع الجدار الخلوي للبكتريا من خلال تداخلها مع عملية تصنيع طبقة البيتيديوكلايكان، وربما تعود أسباب هذه المقاومة إلى إفراز البكتريا لأنزيمات البييتالاكتاميز واسعة الطيف التي تعمل على إبطال فعالية مضادات البييتالاكتام عن طريق كسر حلقة البييتالاكتام في مجموعة البنسلينات و السيفالوسبورينات (Gupta et al., 2002; Andrews et al., 2001). كما ان سبب المقاومة قد يعود الى قلة الفة ارتباط المضادات الحيوية بالبروتينات المرتبطة بالبنسلينات (Penicillin binding Proteins) . من جانب آخر كانت نسبة المقاومة لمضاد Neomycin (30.47%) ، وقد يعزى سبب مقاومة البكتريا لهذا المضاد الى تحوير جزيئة المضاد بوساطة الإنزيمات المحورة, Adenylating, (Acetylating, Phosphorylating) او حدوث طفرة كروموسومية مثل طفرة في الجين المشفر للبروتين الهدف في تحت الوحدة الرايبوسومية 30S مسببة بذلك فقدان المضاد ألفته للإرتباط بالبروتين الهدف وتقليل نفاذية الخلية البكتيرية للمضاد (Levinson et al., 2000). اما بالنسبة لمضادات مجموعة الماكروليدات المتمثلة بمضادي Erythromycin و Azithromycin فقد كانت نسبة المقاومة للارثرومايسين (85.7%) ، وهو يعد مضاد Erythromycin مثبط لنمو البكتريا من خلال تثبيط تخليق البروتين البكتيري، ويكون فعالا ضد معظم البكتريا الموجبة لصبغة كرام ، ولكنه يكون غير فعال ضد بكتريا العائلة المعوية، وبلغت نسبة المقاومة لمضاد Azithromycin 78%. (Todar,2007).

من جانب آخر اظهرت نتائج الدراسة أن مضادات Enorfloxacin من مجموعة الكوينولون والنيومايسن من مجموعة الامينوكلايكوسيد هي الاكثر فعالية ضد عزلات بكتريا *Staphylococcus* قيد الدراسة ، تتفق هذه النتيجة مع ما وجدته Rushdy وجماعته (2007) من أن مضادات الكينولون والامينوكلايكوسيد هي الاكثر فعالية تجاه عزلات بكتريا *S.aureus* التي درسها الباحث .

عند مقارنة هذه النتائج مع نتائج الدراسات الاخرى وجد Bernardo وجماعته (2005) أن 79.5% من عزلات المكورات العنقودية السريرية كانت مقاومة للامبسيلين, بينما وجد Vaez وجماعته (2011) في إيران أن جميع عزلات المكورات العنقودية (100%) كانت مقاومة للامبسيلين وبذلك تتفق نتائج دراستنا مع دراسته أعلاه. بينما وجد Islam وجماعته (2008) في بنكلاديش أن نسبة مقاومة المكورات العنقودية لمضاد Cloxacillin بلغت (100%), ووجد (Uwaezuoke & Aririatu, 2004) أن نسبة المقاومة منخفضة قليلا إذ بلغت 85.4% من مجموع العزلات الكلية.

من جانب آخر لا تتفق نتائج دراستنا مع ما وجدته Islam وجماعته (2008) و Vaez وجماعته (2011) إذ سجلوا نسبة مقاومة لمضاد ceftriaxon 20% و 25.4% على التوالي . بينما تتفق نتائجنا مع نتائج Zahra وجماعته (2010) الذي وجد أن نسبة المقاومة لمضاد cefepime 85%.

أما بالنسبة لمضادات المجموعة الامينوكلايكوسيدية, فقد بلغت نسبة المقاومة لمضاد Neomycin 50% طبقا لدراسة أجريت في المملكة العربية السعودية من قبل 2011 (Hamid) بينما بلغت نسبة مقاومة المكورات العنقودية الذهبية لهذا المضاد 92.3% طبقا لنتائج Ninkovic وجماعته (2008) وهي نسبة عالية نسبيا مقارنة بنتائج الدراسة الحالية.

بينما بلغت نسبة مقاومة مضاد Erythromycin 29.2% في دراسة Vaez وجماعته (2011) و15% في دراسة (2011) Hamid في السعودية. ولا تتفق نتائجنا مع ما وجدته Vladimir وجماعته (2002) الذي سجل نسبة المقاومة 20.4% لمضاد لنكوماميسين. من جانب آخر أظهرت عزلات الدراسة جميعها مقاومة متعددة للمضادات الحيوية، قاومت معظم العزلات (4-1) مضادات وقد بلغت 8 عزله سريرييه، ومن جانب آخر كانت 70 عزله سريرييه تعود لبكتريا *Staphylococcus* تقاوم (7-5) مضادات بينما قاومت عزلات سريرييه (8-10) مضادات وقد بلغت 27 عزله سريرييه جدول (3-3).

جدول (3-3): مجاميع عزلات بكتريا *Staphylococcus* التي تمتلك صفة المقاومة المتعددة للمضادات المايكروبية.

عدد المضادات	عدد العزلات المقاومة لبكتريا <i>Staphylococcus</i>
4-1	8
7-5	70
10-8	27

4-3 قياس التركيز المثبط الأدنى لمضاد الفانكوماميسين (MIC)

Determination of minimal inhibitory concentration

تم تحديد التركيز المثبط الأدنى لمضاد الفانكوماميسين لعزلات بكتريا *Staphylococcus* قيد الدراسة والتي أظهرت مقاومة تجاه هذا المضاد في فحص الحساسية بطريقة الاقراص (المقاومة والمتوسطة المقاومة (I)). أختبرت (25) عزلة توزعت بين (20) عزله تعود لبكتريا *S.aureus* و (5) عزلات تعود للبكتريا *Staphylococci* Coagulase negative وأعتمدت نقطة التوقف (Break point) الموضوعه من قبل (2009) CLSI كأساس لحساب الأستجابة وتمثل التركيز الأمثل الذي يمكن أن يصله المضاد في المصل بحيث يوفر أعلى حد من

المعالجة ، إذ يعد الكائن حساساً عندما تكون قيم (MIC) المحسوبة أقل من نقطة التوقف . تم تحديد (MIC) بطريقة التراكيز المتضاعفة المتسلسلة في وسط مولر هنتون (Mueller Hinton agar)، تبين النتائج في جدول (3-4) أن قيم (MIC) للعزلات تراوحت بين (- 512 16) مايكروغرام /مل .

جدول (3-4): قيم (MIC) لمضاد الفانكوميسين التي أبدتها عزلات الدراسة .

MIC مايكروغرام/مل	رقم العزلة	MIC مايكروغرام/مل	رقم العزلة
64	33	16	1
128	48	32	5
32	53	32	6
64	54	128	20
64	58	512	21
64	60	32	22
64	67	64	23
64	69	64	25
512	70	16	26
64	77	64	28
64	79	64	29
64	99	128	30
		64	31

من جانب آخر كانت هناك عزلتان ذات (MIC=512) مايكروغرام /مل وهي التي توصف بأنها عالية المقاومة للفانكوميسين High – level VRSA وكانت هناك عزلتان ذات قيمة MIC (16) مايكروغرام/مل وهي التي توصف (VISA) متوسطة المقاومة للفانكوميسين و(23) عزله ذات $MIC < 32$ مايكروغرام /مل وهي التي توصف بأنها المقاومة للفانكوميسين .VRSA

يعد تحديد التركيز المثبط الأدنى MIC القياس الجيد لتحديد حساسية البكتريا للفانكوميسين لكن هذه الطريقة لا تعتمد في الإستعمال الروتيني في المختبرات التشخيصية والمستشفيات (Bhateja et al .,2005) .

ذكر Dejonge وجماعته (1992) أن عزلات VRSA المعزولة من المرضى من المستشفيات الفرنسية كانت ذات MIC اكبر او يساوي 256 مايكروغرام / مل . بينما كانت قيم MIC للفانكوميسين خلال دراسة أجراها Tenover وجماعته (2004) على عزلات *S.aureus* معزولة من مصادر سريرية مختلفة من مستشفيات بنسلفانيا 32 مايكروغرام / مل و 64 مايكروغرام / مل ، وكانت مقاومة لمضادات الامينوكلايكوسيد والبيتالاكتام والماكروليد والتتراسايكلين .اشار .Dezfulian وجماعته (2012) خلال دراسته اجراها على عزلات *Staphylococcus* معزولة من مصادر مختلفة في إيران ان قيم MIC (512) مايكروغرام /مل .بينما وجد Bhateja وجماعته (2005) أن جميع عزلات *S.aureus* التي درسها كانت ذات MIC مساوي او أقل من 4 مايكروغرام / مل .

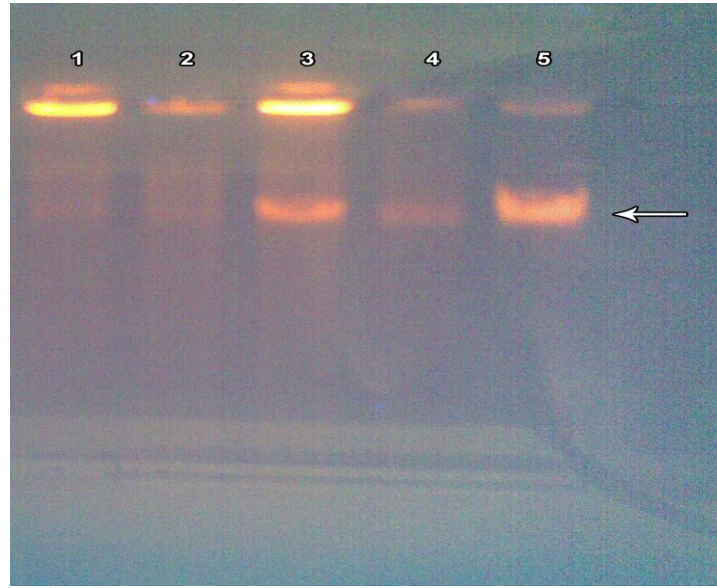
وجد Zhu وجماعته (2007) أن عزلات بكتريا *S.aureus* المقاومة للفانكوميسين أبدت قيم MIC 256 مايكروغرام / مل الى 1024 مايكروغرام / مل .

أشار Perichon & Courvalin الى عزل بكتريا VRSA ذات مقاومة عالية للفانكوميسين

MIC اكبر من 256 مايكروغرام / مل وهي التي توصف بـ HLR-VRSA

5-3: عزل DNA البلازميدي

أجريت عملية عزل الدنا البلازميدي بأستعمال عدة مجهزة من شركة promega (15)
عزلة كان منها (8) عزلات تعود لبكتريا *S.aureus* المقاومة للفانكوميسين و (3) عزلات تعود
لبكتريا *S.aureus* متوسطة المقاومة للفانكوميسين (VISA) و(4) عزلات حساسة
للفانكوميسين . وتم التحري عن ناتج الاستخلاص بواسطة الترحيل الكهربائي في هلام
الكاروز ، وبعد تعريضة للاشعة فوق البنفسجية تم ملاحظة وجود حزم بلازميدية مختلفة
الأحجام في 7 عزلات من عزلات الدراسة ، أحتوت العزلات رقم (20 و 21 و 28 و 29 و 30
و 58 و 67) التي تعود لبكتريا *S.aureus* المقاومة للفانكوميسين على حزمه بلازميدية
واحدة ، بينما كانت العزلة رقم (70) لاتحتوي اي حزمة بلازميدية وكانت هذه العزلة تعود لبكتريا
S.aureus المقاومة للفانكوميسين، وأبدت قيم MIC = 512 مايكروغرام / مل ، في حين لم
يلحظ وجود اي حزم بلازميدية لمعظم العزلات الحساسة لمضاد الفانكوميسين ما عدا العزلة رقم
(9) العائدة لبكتريا *Staphylococcus* الحساسه للفانكوميسين التي أحتوت على حزمة
بلازميدية واحده ، ولم يلحظ وجود اي حزم بلازميدية في معظم العزلات لسلاطات VISA ،
وكما في شكل (3-3)



شكل (3-3): المحتوى البلازميدي لبعض عزلات الدراسة

المسار (1) العزلة 20 المسار (2) العزلة 21 المسار (3) العزلة 67
 المسار (4) العزلة 30 المسار (5) العزلة 58
 * تركيز الهلام (0.8) % ، الفولتية (75) فولت لمدة ساعة واحدة.

اشار Tenover وجماعته (2004) الى إحتواء عزلات بكتريا *S.aureus* المقاومة لمضاد الفانكوميسين على حزمتين بلازميدية احدهما 120 Kb و الاخرى 4 Kb والى امتلاك هذه العزلات لبلازميدات إقترانية تحمل جين مقاومة الفانكوميسين *van A* .
 يُعد إنتقال جينات مقاومة Vancomycin (*vanA*) من بكتريا *Enterococcus* إلى بكتريا *S.aureus* من المشاكل الطبية التي تُندر بإزدياد خطورة مقاومة Vancomycin بين سلالات بكتريا *S.aureus* إذ وجدت سلالات VRSA حاملة للجين *vanA* على أحد العناصر القافزة أو البلازميدات الإقترانية التي كانت متطابقة مع مثيلاتها في بكتريا VRSA مثل Tn 1546 الذي أظهر تطابقا في كلا النوعين فقد سُجلت حالات إصابة ببكتريا VRSA التي تحوي بلازميدات تحمل *vanA* المنتقل بالإقتران من بكتريا VRE إلى بكتريا *S.aureus* (Weigel et al., 2003; Weigel et al., 2007; Zhu et al., 2008).

ذكر Grohmann وجماعته (2003) وجود بلازميدات إقترانية ذات مدى واسع من المضائف تتوافر بشكل طبيعي في جنس *Enterococcus* و *Streptococcus* ومثال عليها البلازميد pAM β 1 و pIP501 التي تنقل جينات مقاومة متعددة تشمل مضادات من مجموعة Macrolides و Lincosamids و Streptogramin B وتمتاز هذه البلازميدات بقابليتها على الانتقال ضمن مدى واسع من الأجناس تضم *Streptococci* و *Lactococci* و *Staphylococci* و *Enterococci* .

أشار Zhu وجماعته (2007) الى دور البلازميدات الإقترانية مثل (Ink 18-like van A plasmid) التي تحمل الترانزوبوزون Tn 1546 في مقاومة الفانكوميسين والذي يمتلك القابلية على الانتقال بالاقتران بين البكتريا المختلفه .

أجريت دراسة قام بها Zhu وجماعته (2010) على مرضى يعانون من إصابات ناجمة عن بكتريا VRSA في ولاية مشيغن ، و تم عزل بكتريا VRE من جميع الإصابات تحتوي Inc vanA plasmid 18-like وبالذات النوع *E.faecalis* مما قاد إلى الاعتقاد بأن هذه البلازميدات هي الأكثر قدرة على الانتقال من *Enterococcus* إلى بكتريا *S.aureus* عن طريق الإقتران .

كما وجد Kos وجماعته (2012) الترانزوبوزون Tn 1546 محمول على البلازميدات في جميع سلالات VRSA التي درسها ، وأن جميع هذه السلالات تمتلك بلازميدات ، وفي إحدى هذه السلالات يحمل Tn 1546 على بلازميد بحجم أكبر من (100 Kb).

قام Shearer وجماعته (2011) بدراسة المحتوى البلازميدي لـ (280) عزلة تعود لبكتريا *Staphylococcus* من مناطق جغرافية مختلفة ولسنوات مختلفة بعض هذه العزلات تعود لعام 1940 ولغاية 2000 ، فقد وجدوا أن 79% من السلالات تحتوي على الأقل بلازميد واحد أكبر

من (20Kb) و أن 75% من هذه البلازميدات بحدود (20-30) Kb تحمل هذه البلازميدات مقاومة متعددة للمضادات الحيوية والمعادن الثقيلة .

ذكر Feng وجماعته (2008) أن معظم جينات عوامل الضراوة ومقاومة المضادات الحيوية تحمل على عناصر وراثية متحركة مثل البلازميدات والترانزبوزونات وجزر الامراضية (Pathogenicity islands)، إن أنتشار هذه العناصر الوراثية يزيد من خطورة الممرضات البكتيرية. وأشار Malachowa & Deleo (2010) أن بلازميدات بكتريا *Staphylococcus* تنتقل أفقياً خلال عملية الاقتران والتوصيل، وذكر Shearer وجماعته (2011) ان أصل بعض بلازميدات بكتريا *Staphylococcus* هي من بكتريا *Bacillus* و *Enterococcus* .

6-3: التحري عن جينات مقاومة الفانكوميسين

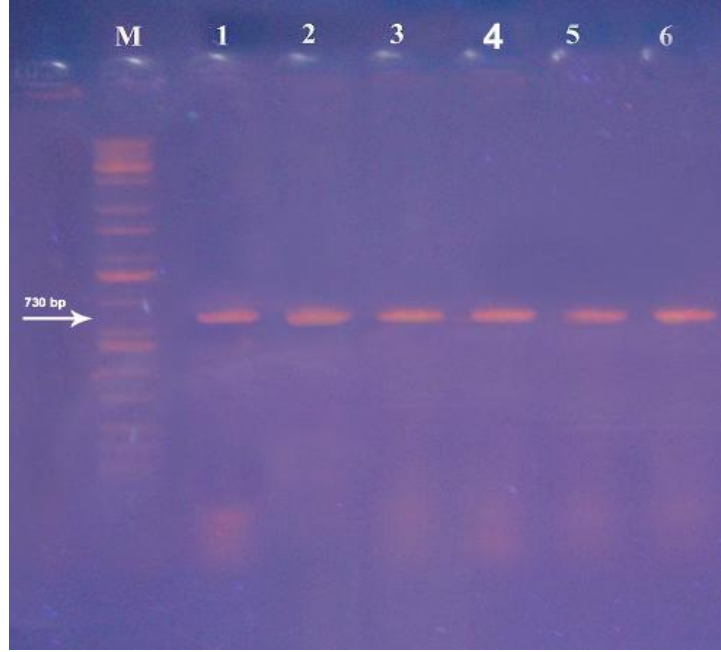
أجريت التفاعلات التضاعفية لسلسلة الدنا (PCR) لعزلات بكتريا *Staphylococcus* المقاومة للفانكوميسين وذات MIC اكثر من 64 مايكروغرام/مل بأستعمال البواديء المتخصصة التي تستهدف التسلسل النوعي للجين *van A* و *van B* . استعمل الباديء المتخصصة بجين *vanA* والمجهز من شركة (Alpha DNA) على وفق التسلسل المصمم من قبل Dutka-Malen وجماعته (1995) لكن بعد إجراء بعض التحويلات خلال الدراسة الحالية على برنامج التفاعل جدول (3-5)

جدول (5-3) الظروف المستعمله للكشف عن الجين *van A* بواسطة جهاز تقانة PCR

خطوات PCR		ظروف PCR	
Initial denaturation		درجة الحرارة C ⁰	الوقت
		95	4 min
30 cycles	Denaturation	95	45 sec
	Annealing	54	1 min
	Extension	72	1 min
Final Extension		72	7 min

رحلت نواتج التضاعف على هلام الأكاروز بتركيز (1%) و لوحظ ظهور حزمة واحدة في جميع الحفر بالمستوى نفسه و ذلك بعد تعريض الهلام للأشعة فوق البنفسجية ،مما يدل على إرتباط البادئ مع التسلسل المكمل له على شريط القالب ،عند مقارنة الحزم المتضاعفة مع الدليل الحجمي ذي الحزم المعروفة الأحجام الجزيئية والموضوع في المسار الأول كما في الشكل(3-4) ، جاءت أحجام الحزم مماثلة للحجم المتوقع وهو (732) زوج قاعدة تقريباً وذلك عند مقارنتها مع النتائج التي توصل اليها Dutka-Malen وجماعته (1995) وقد أختيرت العزلات ذات MIC أكبر من (64) مايكروغرام/مل التي يُتوقع أن تحمل جين *vanA* الذي يُشفر لمستويات مقاومة عالية Vancomycin إذ تتجاوز قيم MIC لها (32) مايكروغرام/مل ، وقد تم إستعمال الدنا القالب المحضر بطريقة الغليان السريعة بالإضافة للعينات التي تم الحصول عليها من إستخلاص الدنا البلازميدي ، وقد أعطت كلتا الطريقتين النتائج نفسها مما يدل على

وفرة جينات مقاومة Vancomycin محمولة على بلازميدات، حسب ما جاءت به نتائج التحري عن الدنا البلازميدي التي من الممكن أن تكون بلازميدات إقترانية.



شكل (3-4) الترحيل الكهربائي لنتائج تفاعل PCR لبكتريا *S. aureus* بإستعمال البودئ

النوعية لجين *van A*

المسار (M) الدليل الحجمي	المسار (1) العزلة 28	المسار (2) العزلة 29
المسار (3) العزلة 30	المسار (4) العزلة 58	المسار (5) العزلة 67
المسار (6) العزلة 21		

* تركيز الهلام (1) %، الفولتية (75) فولت لمدة (45) دقيقة.

أشار Fosheim وجماعته (2007) الى إمتلاك عزلات *Staphylococcus* لجين *van A* وأشار Garcia – Migural وجماعته (2007) الى خطورة وجود بلازميدات اقترانية تساهم في إنتقال صفة مقاومة الفانكوميسين بين العزلات المختلفة ووصولها الى مناطق متباعدة ، وتوصل Biavasco وجماعته (2007) الى وجود تشابه بين جينات مقاومة الفانكوميسين المحمولة على *Tn 1546* والمنتشرة بين عزلات بكتريا *Enterococcus* المقاومة للفانكوميسين المعزولة

من عينات أصحاء وعينات سريرية ومنتجات غذائية وفسر الباحث هذه النتيجة الى الانتقال الواسع لهذه الجينات بين الانواع البكتيرية المختلفة مع أختلاف مصادر عزلها بواسطة البلازميدات الاقترانية عبر الاقتران .

و وجد Moubareck وجماعته (2009) امتلاك عزلات بكتريا *S.aureus* لجين *van A* محمول على بلازميد أقتراني بحجم 40kb (pIp848) موجود بخمس نسخ في الخلية الواحده .
واشار Howe وجماعته (2004) الى أن سلالات *S.aureus* المقاومة للفانكوميسين بمستوى عالٍ اكتسبت جين *vanA* من بكتريا *Enterococcus* .

وجد Zhu وجماعته (2007) أن عزلات VRSA التي درسها (خمس عزلات) في الولايات المتحدة الامريكية تحمل جين *van A* لمقاومة الفانكوميسين و اشاروا الى أن جين *van A* يحمل على بلازميد بحجم (57.9)Kb ويعتقد ان اصله من بكتريا *Enterococcus* المقاومة للفانكوميسين . اشار Perichon & Courvalin (2009) الى دور الجين *van A* في مقاومة الفانكوميسين.

أستعمل البادىء المتخصص بجين *vanB* المجهز من شركة (Alpha DNA) على وفق التسلسل المصمم من قبل Elsayed وجماعته (2001) وبعتماد برنامج التفاعل المذكور من قبل Kariyama وجماعته (2000) بعد إجراء بعض التحويلات على هذا البرنامج جدول(3-6) ، إذ تم إختيار العزلات (28 و 29 و 30 و 58 و 70) التي تعود لبكتريا *S.aureus* على التوالي بالإعتماد على قيم MIC التي بلغت اكبر او يساوي (64) مايكروغرام/مل .
بعد ترحيل ناتج التضاعف على هلام الأكاروز بتركيز (1%) وبعد تعريضه للأشعة فوق البنفسجية لم يلحظ وجود اي حزم في عزلات *Staphylococcus* تحت الدراسة.

جدول (6-3): الظروف المستعملة للكشف عن الجين *van B* بواسطة جهاز تقانة PCR

خطوات PCR		ظروف PCR	
Initial denaturation		درجة الحرارة C ⁰	الوقت
		95	4 min
30 cycles	Denaturation	95	45 sec
	Annealing	54	1 min
	Extension	72	1 min
Final Extension		72	7 min

الاستنتاجات

1. كانت نسبة عزلات بكتريا *S.aureus* هي السائدة من بين العزلات التي تم الحصول عليها من العينات السريرية .
2. وجود مقاومة للفانكوميسين بين عزلات Co-ve من العينات السريرية ومن الاصحاء .
3. وجود مقاومة عالية بين عزلات VRSA لمضادات الامبسلين والكلوكساسلين وسفترياكسون ان افضل المضادات في تأثيرها على عزلات *Staphylococcus* المقاومة للفانكوميسين هي نورفلوكساسين ونيومايسين .
4. امتلاك عزلات بكتريا VRSA حزمة بلازميدية واحدة وبأحجام مختلفة.
5. احتواء اغلب العزلات على جين *vanA* باستعمال تقنية PCR .
6. ان جين مقاومة الفانكوميسين *vanB* ليس سائداً بين عزلات الدراسة .

التوصيات

1. اجراء دراسات جزيئية عن مقاومة الفانكوميسين بين البكتريا الاهوائية .
2. اجراء دراسات جزيئية عن مقاومة الفانكوميسين بين العزلات البيئية .
3. دراسة مقاومة بكتريا VRSA لمجاميع المضادات الاخرى .
4. دراسة انتشار سلالات VISA في المستشفيات والبيئة .
5. تحديد تتابعات DNA للجينات القافزه المسؤوله عن مقاومة الفانكوميسين .

المصادر العربية

- ❖ القرآن الكريم .
- ❖ المرجاني ،محمد فرج (2011). المضادات الحيوية . المقاومة البكتيرية للمضادات الحيوية . الطبعة الاولى . دار دجلة . عمان.255
- ❖ المالكي ،افراح عبد الرضا (2009) . دراسة حول عزل بعض أنواع المكورات العنقودية المقاومة للمثسلين MRSA و MRSE من المرضى في بعض مستشفيات بغداد ، رسالة ماجستير ، كلية العلوم / الجامعة المستنصرية .97
- ❖ الحلفي ، عبد القادر كريم (2008) . دراسة التأثيرات المرضية لطافي خلايا *Staphylococcus xyloso* المقتولة بالمضادات الحيوية ، رسالة ماجستير ، كلية العلوم / جامعة بغداد .97
- ❖ الشمري ، مها مخلف كاضم (2011) . دراسة جزيئية لبكتريا *Enterococcus spp* المقاومة للفانكومايسين ، رسالة ماجستير ، كلية العلوم / الجامعة المستنصرية .93
- ❖ الغزي ، زينة زامل تركي (2008) . النشاط الهيمولاييني لبكتريا المكورات العنقودية الذهبية المعزولة من حالات مرضية مختلفه ومقاومتها لمضادات الحياة ، رسالة ماجستير ، كلية التربية / جامعة ذي قار .104
- ❖ الحسني ، هالة محمد حسين (2011) . دراسة مقارنة بين انواع بكتريا *Staphylococci* المنتجة وغير المنتجة للإنزيم المخثر للبلازما المقاومة للمثسلين ، رسالة ماجستير ، كلية العلوم / جامعة بغداد .114

ملحق (1) الاختبارات الكيموحيوية باستخدام نظام Api Staph

النتيجة الموجبة	النتيجة السالبة	المادة الأساس	الأختبار
أصفر	أحمر	D-glucose	GLU
أصفر	أحمر	D-fructose	FRU
أصفر	أحمر	D-mannose	MNE
أصفر	أحمر	Maltose	MAL
أصفر	أحمر	Lactose	LAC
أصفر	أحمر	D-trehalose	TRE
أصفر	أحمر	D-mannitol	MAN
أصفر	أحمر	Xylitole	XLT
أصفر	أحمر	D-melibiose	MEL
أصفر	أحمر	Potassium nitrate	NIT
أحمر	عديم اللون- وردي فاتح	B-nephthyl-acid phosphate	PAL
بنفسجي	أصفر	Sodium pyruvate	VP
بنفسجي- وردي	عديم اللون	Raffinose	RAF
أصفر	أحمر	Xylose	XYL
أصفر	أحمر	Sucrose	SAC
أصفر	أحمر	α -methyl glucoside	MDG
أصفر	أحمر	N-acetyl glucose amine	NAG
برتقالي- أحمر	أصفر	Arginine dihydrolase	<u>ADH</u>
أحمر- بنفسجي	أصفر	Urease	<u>URE</u>

ملحق (2) نتائج فحص حساسية بكتريا *Staphylococcus* للمضادات المشمولة بالدراسة

رقم العزلة	VA	AM	CX	CRO	E	FEP	AZM	L	FA	N	ENR
1	I	R	R	R	S	R	R	S	R	R	S
2	S	R	R	R	R	S	R	R	S	S	S
3	S	R	R	R	R	R	S	R	S	S	S
4	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
5	I	R	R	R	R	R	R	S	R	S	S
6	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
7	S	R	R	R	R	S	R	S	R	S	R
8	S	R	R	R	R	R	R	S	S	R	R
9	S	R	R	R	R	S	R	R	S	S	S
10	R	R	R	R	R	R	R	S	R	R	R
11	S	R	R	R	R	R	R	S	R	S	R
12	S	R	R	R	S	S	S	R	R	S	S
13	S	R	S	S	R	S	S	S	R	R	R
14	R	R	R	R	R	R	R	S	R	S	S
15	S	R	S	S	R	R	R	R	S	S	S
16	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
17	S	R	R	R	R	R	S	S	R	R	S
18	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
19	R	R	S	S	R	S	R	R	S	S	S
20	R	R	R	R	S	R	S	S	S	R	S
21	R	R	R	R	R	R	R	S	R	R	R
22	I	R	R	R	R	R	R	S	R	R	S
23	I	R	R	R	R	R	R	S	R	R	R
24	S	R	R	R	R	R	S	R	R	R	R
25	I	R	R	R	R	R	R	S	R	R	R
26	R	R	R	R	S	R	S	R	S	S	S
27	S	R	R	R	R	R	R	S	S	R	R
28	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S	S

رقم العزلة	VA	AM	CX	CRO	E	FEP	AZM	L	FA	N	ENR
29	R	R	R	R	S	R	S	S	R	R	R
30	I	R	R	R	R	R	S	S	S	R	S
31	I	R	R	R	R	S	R	S	S	R	S
32	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
33	I	R	R	R	S	R	S	S	S	S	S
34	I	R	R	R	R	R	R	S	R	R	R
35	I	R	R	S	S	R	S	S	S	S	S
36	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
37	S	R	R	R	R	S	R	R	R	R	R
38	S	R	R	R	R	R	R	R	S	S	S
39	S	R	R	R	R	R	R	S	R	R	S
40	S	R	R	R	R	R	R	R	S	S	S
41	S	R	R	R	R	R	R	R	R	S	S
42	S	R	R	R	R	S	R	S	S	R	R
43	S	R	R	R	R	R	R	S	S	R	S
44	S	R	R	R	R	S	R	R	S	S	S
45	S	R	R	R	R	R	R	S	R	S	S
46	S	S	R	R	R	R	R	S	R	S	S
47	S	R	R	R	R	R	R	R	S	R	R
48	R	R	R	R	R	R	R	R	R	S	S
49	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S

رقم العزلة	VA	AM	CX	CRO	E	FEP	AZM	L	FA	N	ENR
50	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
51	S	R	R	S	R	R	R	S	S	S	S
52	S	R	R	R	R	R	R	R	R	R	R
53	R	R	R	R	R	S	R	R	S	S	S
54	R	R	R	R	R	R	R	R	S	S	S
55	S	R	R	S	R	R	R	R	S	S	R
56	S	R	R	R	R	S	R	S	S	S	S
57	S	R	R	R	R	R	R	S	R	R	S
58	R	R	R	R	R	R	R	R	S	S	R
59	S	R	R	R	R	R	R	S	S	R	S
60	R	R	R	R	R	R	R	R	S	R	R
61	S	R	R	R	R	R	R	S	S	R	S

رقم العزلة	VA	AM	CX	CRO	E	FEP	AZM	L	FA	N	ENR
62	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	R
63	S	R	R	R	R	S	R	R	S	S	S
64	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
65	S	R	R	R	R	S	R	R	R	S	R
66	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	S
67	R	R	R	R	R	R	R	R	R	S	S
68	S	R	R	R	R	R	R	S	S	S	R
69	S	R	R	R	R	R	R	S	R	S	S
70	R	R	R	S	R	R	S	R	S	R	S
71	S	R	R	R	R	S	R	R	R	S	R

رقم العزلة	VA	AM	CX	CRO	E	FEP	AZM	L	FA	N	ENR
103	S	R	R	R	R	R	R	S	R	S	S
104	S	R	R	R	S	S	S	R	R	R	S
105	S	R	S	S	R	R	R	R	R	S	S

Summary

Hundred and five clinical *Staphylococcus* isolates have been isolated from different samples included the urine, blood, swaps of: (otitis media, burns, wounds) from different hospitals of Baghdad for the period from 1/9/2011 until 1/1/2012, in addition to (13) isolates from healthy persons. 52.38% was the highest percentage of isolates of *Staphylococcus* from blood samples, 8.57% from the urine and from the wounds and burns was 20.95%. All isolates had been identified by morphological, cultural and biochemical tests such API-staph.

The vancomycin susceptibility test for *Staphylococcus* was done results showed that 16 clinical isolates were resistances to vancomycin (15.23%) and the (15) isolates intermediate resistance to vancomycin (VISA), As for the healthy isolates were (4) isolates (30.76%) of the total (13) isolates resistance to vancomycin.

The antibiotic susceptibility test to (10) types of antibiotics by using the discs method, it has been found that there is a clear variation in the resistance of isolates were studied for the antibiotics used, as it was found that the isolates were highly resistant to antibiotics: (Ampicillin 99%), (Cloxacillin 95.20%), (Ceftriaxone 90.40%), (Erythromycin 85.70%), (Cefepime% 80.90) and (Azithromycin 78%), the high susceptibility was to (Enorfloxacin 27.60%).

The minimum inhibitory concentration (MIC) for the vancomycin has been determined for the *Staphylococcus* isolates, the values of MIC for the clinical *Staphylococcus* isolates ranged between (8-512) µg/ml.

The detection of plasmid DNA in isolates by gel electrophoresis showed that some of these isolates had plasmid bands with different sizes.

DNA Polymerase chain reaction technique has been done for the *Staphylococcus* isolates resistance to vancomycin which had MIC more

than 64µg/ml by using the specific primers targeting the specific sequences of the *van A* and *van B* genes, the results showed one band was noticed in the all wells at the same level for the *van A* gene, while the results revealed no bands in all wells for the *vanB* gene.

A

- ❖ **Abramowicz, M. & Zuccotti, G.**(2005). Antibacterial Drugs:A Brief Summary For Quick Reference. Handbook of Antimicrobial Therapy.17th ed. New Rochelle.USA: 7-9.
- ❖ **Al-camo, I.E.** (2001). Fundamental of Microbiology . 6th ed . Jones and Bartelett. London. UK : 25-34.
- ❖ **Al-Ghairy , Z.K.A.** (2007). Comparative study on some pathological aspects between *Staphylococcus xylosus* and *Staphylococcus saprophyticus*. M.Sc. Thesis. University of Baghdad , College of Science: 5-14
- ❖ **Al-Heety, A.S.F.** (2005). Role of peptidoglycan in pathogenicity of *Staphylococcus saprophyticus* . M.Sc. Thesis . University of Baghdad , College of Science:5-17
- ❖ **Aligholi, M.; Emaneini, M. ; Jabalameli, F. ; Shahsavan, S. ; Dabiri, H. & Sedaght, H.** (2008). Emergence of high-level vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* in the Imam Khomeini Hospital in Tehran. *Med. Princ. Pract.* 17:432–434.
- ❖ **Al-Saimary, I.E.; Bakr, S.S. & Al-Hamdi, K.E.** (2006). Bacterial skin colonization in patients with atopic dermatitis/ Eczema syndrome : *Inter. J. Dermatol.* 4 .(2) 10
- ❖ **Al-Zahrani, I.A.**(2011). A novel multiplex PCR-based tool of typing strains of *Staphylococcus aureus*. Ph.D. Thesis. Faculty of Medical Sciences. Newcastle University.
- ❖ **Andrews, S. J. ; Brooks, P. T. & Hanbury, D.** (2002). Ultrasonography and abdominal radiography versus intravenous urography in investigation of urinary tract

- infection in men : Prospective incident cohort study. *BMJ*: 324 – 454.
- ❖ **Angeletti, S.**; Lorino, G.; Gherardi, G.; Battistoni, F.; De Cesaris, M.; & Dicuonzo, G. (2001). Routin Molecular Identification of *Enterococcus* by Gene-Specific PCR and 16S Ribosomal DNA Sequencing. *J. Clin. Microbiol.* 39:794-797.
 - ❖ **Appelbaum, P.C.** (2007). "Reduced glycopeptide susceptibility in methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA)". *Int. J. Antimicrob. Agents.* 30 (5): 398–408.
 - ❖ **Arias, C.A.**; Courvalin, P. & Reynolds, P.E. (2000). *vanC* Cluster of Vancomycin-Resistant *Enterococcus gallinarum* BM4174. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 44(6):1660-1666.
 - ❖ **Aries-de-sousa, M.**; de-Lencastre, H.; Santos, S.I.; Kikuchi, K.; Totsuka, K. & Tomasz, A. (2000). Similarity of antibiotic resistance patterns and molecular typing properties of methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* isolated widely spread in hospitals in New York City and a hospital in Tokyo, Japan. *Microb. Drug Resist.* 6:253-258.
 - ❖ **Atlas, R.M.**; Parks, L.C. & Brown, A.E. (1995). *Laboratory Manual of Experimental Microbiology*. Mosby. U.S.A.
 - ❖ **Ayliffe, G.A.J.**(1998). methicillin -resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) update .Postgraduate doctor middle east . 15, (3), 84-89.
 - ❖ **Avison, M. B.** ; Bennett, P.M.; Howe, R.A. & Walsh, T.R. (2002). Preliminary analysis of the genetic basis for vancomycin resistance in *Staphylococcus aureus* strain Mu50. *J. Antimicrob. Chemother.*49: 255-260.

B

- ❖ **Bae**, IG.; Federspiel, JJ.; Miro, JM. (2009) Heterogeneous vancomycin-intermediate susceptibility phenotype in bloodstream methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* isolates from an international cohort of patients with infective endocarditis: prevalence, genotype, and clinical significance. *J. Infect Dis.* 200: 1355-1366.
- ❖ **Bannerman**, T.L. (2003). *Staphylococcus, Micrococcus*, and other catalase positive cocci that grow aerobically. *In*: Murray, P.R.; Baron, E.J.; Jorgensen, J.H.; Tenover, M.C.; and Tenover, R.H. (eds.). *Manual of Medical Microbiology*. American Society for Microbiology, Washington, DC, USA, : 384-404.
- ❖ **Baron**, E.J.; Jorgensen, J.H.; Tenover, M.C. & Tenover, R.H.(eds). *Manual of clinical microbiology* . American society Microbiology. Washington. 384-404 .
- ❖ **Bashir**, A.; Mujahid, T.Y. & Jehan. N. (2007). Antibiotic resistance profile: Isolation and characterization of clinical isolates of *Staphylococci* from patients with community – acquired skin infections. *J. Pharm .Sci.* 20(4):299-304.
- ❖ **Bauer**, L.A. (2008). *Applied Clinical Pharmacokinetics*. 2nd edition. McGraw-Hill, New York. U.S.A: 459-464.
- ❖ **Benson** ,H.J.(2002). *Microbiological Application Laboratory Manual in General Microbiology* . 8th ed. McGraw-Hill. U.S.A: 366-375.
- ❖ **Bernardo**, W.L.C.; Borriollo, M.F.G.; Gonçalves, R.B. & Höfling, J.F. (2005). *Staphylococcus aureus* ampicillin-resistant from the

- odontological clinic environment. *Rev. Inst. Med. trop. S. Paulo.* 47(1):19-24.
- ❖ **Bernards, A. T.; Frenay. H. M. & Lim, B. T.** (1998). Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* and *Acinetobacter baumannii*: an unexpected difference in epidemiologic behavior. *Amer. J. Infect. Control.* 26:544-551.
 - ❖ **Bhateja, P.; Pandya, M. Mathur, T, Fatma, T; & Rattan, A.** (2005) Detection of vancomycin resistant *Staphylococcus aureus*: A comparative study of three different phenotypic screening methods Indian. *J. Med. Microbio.* 23(1): 52-55.
 - ❖ **Biavasco, F.; Foglia, G.; Paoletti, G.; Zandri, G.; Mayi; G. ; Guaglianone, E.; Sundsfjord, A.; Pruzzo, C.; Donelli, J. & Facinelli, B.** (2007). *vanA*-Type *enterococci* from humans, animals, and food: species distribution, population structure, *Tn1546* typing and location, and virulence determinants. *J. Appl. Environ. Microbiol.* 73(10):3307-19.
 - ❖ **Boyce, J. M.** (2001). MRSA patients: proven methods to treat colonization and infection. *J. Hosp. Infect.* 48:S 9-14.
 - ❖ **Boyd, D.A.; Du, T.; Hizon, R.; Kablen, B.; Murphy, T.; Tyler, S.; Brown, S.; Jamieson, F.; Weiss, K.; Mulvey, M.R. & The Canadian Nosocomial Infection Surveillance Program.** (2006). *VanG*-Type Vancomycin-Resistant *Enterococcus faecalis* Strains Isolated in Canada. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 50(6):2217-2221.
 - ❖ **Boyle-Vavra, S. and Daum, R.S.** (2007). "Community-acquired methicillin-resistant *Staphylococcus aureus*: The role of Pantone-Valentine leukocidin". *Lab. Invest.* 87 (1): 3–9.
 - ❖ **Bozdogan, B. ; Ednie L.; Credito, K.; Kosowska, K. and Appelbaum, P.C.** (2004). Derivatives of a Vancomycin-Resistant

- Staphylococcus aureus* Strain Isolated at Hershey Medical Center. *Antimicrob .Agents. Chemother.* 48(12): 4762–4765.
- ❖ **Brooks, G. F.;** Butel, J. S. & Morse, S. A. (2001). *Staphylococci*. In: *Medical Microbiology*. 22th ed. Lange Medical publication. 197-203.
 - ❖ **Brooks, G. P.;** Butel, J. S.; Carroll, K. C. & Morse, S.A. (2007). *Jawetz, Melnick & Adelberg's Medical Microbiology*. 24th ed. McGraw-Hill, New York. U.S.A: 224-232
 - ❖ **Brooks, G.F.;** Butel, J.S. & Morse, S.A. (2004). *Jawetz, Melnick & Adelberg's Medical Microbiology*. 23th ed. McGraw-Hill. New York. U.S.A.
 - ❖ **Burnett, D. and Crocker, J.** (2005). *The Science of Laboratory Diagnosis*. 2nd edition. John Wiley & Sons Ltd, The Atrium. England. UK:444-448

C

- ❖ **Chambers , H.F & Deleo , F.R.**(2009). Waves of resistance *Staphylococcus aureus* in antibiotic era. *Nat Rev Microbiol* 7:629-641
- ❖ **Chambers , H.F.** (2001). The changing epidemiology of *Staphylococcus aureus*. *Emerg infect Dis* 7, 178-182
- ❖ **Chang, S.;** Sievert, D. M. ; Hageman, J. C.; Boulton, M. L. ; Tenover, F. C; Downes, F. P. ; Shah, S. ; Rudrik, J. T. ; Pupp, G. R. ; Brown, W. J. ; Cardo, D. and Fridkin, S. K.(2003)Vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus* Investigative Team. Infection with vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus*

- containing the *vanA* resistance gene. *N. Engl. J. Med.* 348:1342–1347.
- ❖ **CLSI** (2009). Performance Standards for Antimicrobial Susceptibility Testing, 19th supplement, CLSI document M100-S19. 29(3). CLSI, Wayne, Pennsylvania, USA.
 - ❖ **Collee, G.; Fraser, A.G.; Marmion, B.P. & Simmons, A.** (1996). Makie and McCartney Practical Microbiology. 14th ed. Churchill Livingstone. New York. U.S.A: 244-248.
 - ❖ **Cooper, B.S.; Medley, G.F.; Stone, S.P.; Kibbler, C.C.; Cookson, B.D.; Roberts, J.A.; Duckworth, G.; Lai, R.; and Ebrahim, S.** (2004). Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in hospitals and the community: Stealth dynamics and control catastrophes. Proceedings of the National Academy of Sciences (PNAS) of the USA .101(27): 10,223-8.
 - ❖ **Cosgrove, S. E. ; Carroll, K. C. and Perl, T. M.** (2004). *Staphylococcus aureus* with reduced susceptibility to vancomycin. *Clin. Infect. Dis.* 39 (4): 539-545.
 - ❖ **Courvalin, P.** (2006). Vancomycin-resistance in gram –positive cocci. *J. Clin. Infect. Dis.* 42:525-534.
 - ❖ **Craig, C., & Stizel, R.** (2004). Modern Pharmacology with clinical Applications .sixth Edition: 140-152.
 - ❖ **Cui, L., H. Murakami, K. Kuwahara-Arai H. Hanaki and K. Hiramatsu,M.**(2000). Contribution of a thickened cell wall and its lutaine nonamidated component to the vancomycin resistanc expressed by *Staphylococcus aureus* Mu50. *Antimicrob Agents Chemother*, 44: 2276-85.

- ❖ **Cui, L.**; Ma, X.; Sato, K.; Okuma, K .; Tenover, F.C. ; Mamizuka, E. M. ; Gemmel, C.G. ; Ploy, K. M-C.; Solh, N. E.; Ferraz, V.& Hiramatsu, K. (2003). cell wall thickening is a common feature of vancomycin resistance in *Staphylococcus aureus*. *J .Clin .Microbio.*, 41(1): 5–14.

D

- ❖ **Deepak, S.**; Samantha, S. A. and Urhekar, A. D. (2000). Study of coagulase positive and negative *Staphylococci* in clinical samples. *Indian. J. Med. Sci.* 53:425-428.
- ❖ **Dejonge, B. L. M.**, Chang, Y. S., Gage ,D., and A. Tomasz. (1992). Peptidoglycann composition of a highly methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* strain. *J. Biol . Chem.* 267: 11248–11254.
- ❖ **Demuth , D. R.**, and Lamont , R. (2006). Bacterial cell-to-cell communication Rol in virulence and Pathogeesis .AMCM. 10(13):97-105.
- ❖ **Depardieu, F.M**; Kolbert, M.; Pruul, H.; Bell, J. & Courvalin, P. (2004a). VanD-Type Vancomycin-Resistant *Enterococcus faecium* and *Enterococcus faecalis*. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 48(10): 3892-3904.
- ❖ **Depardieu ,F.**; Perichon ,B. & Courvalin ,P.(2004b) .Detection of the *van* alphabet and identification of *Enterococci* and *Staphylococci* at the Species Level by Multiplex PCR. *J. Clinc. Microbiol.* 42(12): 5857-5860.
- ❖ **Depardieu, F.M.**; Bonora, M.G.; Reynolds, P.E. and Courvalin, P. (2003). The *vanG* glycopeptide resistance operon from *Enterococcus faecalis* revisited. *J. Mol. Microbiol.* 50:931-948.

- ❖ **Dezfulian**, A.; Aslani, M.M.; Oskoui, M.; Farrokh, P.; Azimirad, M.; Dabiri, H.; Salehian, M.T. and Zali, M.R.(2012). identification and characterization of a high Vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus* Harboring VanA gene cluster isolated from diabetic foot ulcer. *Iran. J. Basic. Med. Sci.*, 15(2): 803-806.
- ❖ **Diekema**, D.J.; Pfaller, M.A. & Schmitz, F.J. (2001). Survey of infections due to *Staphylococcus* species : frequency of occurrence and antimicrobial susceptibility of isolates collected in the united states , Canada , Latin America, Europe, and the Western pacific region for the sentry antimicrobial surveillance program, 1997-1999. *Clin. Infect. Dis.* 32(2): 114-132 .
- ❖ **Dutka-Malen**, S.; Evers, S. & Courvalin, P. (1995). Detection of glycopeptide resistance genotypes and identification to the species level of clinically relevant *Enterococci* by PCR. *J. Clin. Microbiol.*, 33(1):24-27.

E

- ❖ **Elsayed**, S.; Hamilton, N.; Boyd, D. & Mulvey, M. (2001). Improved primer design for multiplex pcr analysis of vancomycin-resistant *Enterococcus spp.* *J.Clin. Microbiol.*, 39(6):2367-2368.

F

- ❖ **Fagade**, O.E.; Ezeamagu, C.O.; Oyelade, A.A. & Ogunjobi, A.A. (2010). Comparative study of antibiotic resistance of *Staphylococcus* species isolated from clinical and environmental samples. *J. Techn. Rep.*, 13(3): 165-169.

- ❖ **Farzana, K. & Hameed, A.** (2006). Resistance pattern of clinical isolates of *Staphylococcus aureus* against five groups of antibiotics. *J. Res. Sci.*, 17(1): 19-26.
- ❖ **Feng, Y** (2008). Evolution and pathogenesis of *Staphylococcus aureus*: lessons learned from genotyping and comparative genomics. *FEMS Microbiol. Rev.* 32, 23–37.
- ❖ **Finch, R.G.** (2006). Coagulase negative *Staphylococci* . In : Principles and practice of Clinical Bacteriology .(Gillepie, S.H. and Hawkey, P.M, eds) 2nd ed . John Wiley and Sons. Nottingham, UK .7(10):1002-9780.
- ❖ **Finks, J.; Wells, E.; Dyke, T.L.; Husain, N.; Plizga, L.; Heddurshetti, R.; Wilkins, M.; Rudrik, J.; Hageman, J.; Patel, J. & Miller, C.** (2009). vancomycin- resistant *Staphylococcus aureus*, Michigan, USA, 2007. *Emerg. Infect. Dis.* 6(15): 943- 945.
- ❖ **Forbes, B.; Sahm. D. & Weissfeld, A.** (2007). Diagnostic Microbiology.12th ed. Elsevier, Philadelphia, USA: 276-216
- ❖ **Forbes, B.A.; Sahm, D.F. & Weissfeld, A.S.** (2002). Baily and Scott' s: Diagnostic Microbiology.11th edition. Mosby, Inc. Baltimore, USA. , 302-309.
- ❖ **Fosheim, G., R. ;Carey, B& Limbago,B.**(2007). Evaluation of the advan dx vre evigene assay for detectionof vanA in vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus*. *J. Clin. Microbiology* : 1611-1613.

G

- ❖ **Garcia-Migural, L.; Liebana, E. & Jensen, L.B.** (2007). Transposon characterization of vancomycin-resistant

- Enterococcus faecium* (VREFm) ND dissemination of resistance associated with transferable plasmids. *J. Antimicrob. Chemother.* 60(20):263-268.
- ❖ **Garnier, F.**; Taourit, S.; Glaser, P.; Courvalin, P. & Galimand, M. (2000). Characterization of transposon *Tn1549*, conferring VanB-type resistance in *Enterococcus spp.* *J. Microbiol.* 146:1481-1489.
 - ❖ **Gill, S.R.**; Fouts, D.E.; Archer, G.L.; Mongodin, E.F.; Deboy, R.T.; Ravel, J.; Paulsen, I.T.; Kolonay, J.F.; Brinkac, L.; Beanan, M.; Dodson, R.J.; Daugherty, S.C.; Madupu, R.; Angiuoli, S.V.; Durkin, A.S.; Haft, D.H.; Vamathevan, J.; Khouri, H.; Utterback, T.; Lee, C.; Dimitrov, G.; Jiang, L.; Qin, H.; Weidman, J.; Tran, K.; Kang, K.; Hance, I.R.; Nelson, K.E. & Fraser, C.M. (2005). Insight on evolution of virulence and resistance from the complete genome analysis of an early Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* strains and a biofilm-producing Methicillin-resistant *Staphylococcus epidermidis* strains. *J. Bacteriol.* 187: 2426-2438.
 - ❖ **Gillespie, S.H & Hawkey, P. M.** (2006). Principles and Practice of Clinical Bacteriology . second Edition. 7(10) 73-98
 - ❖ **Gould, I.M.** (2010). "VRSA-doomsday superbug or damp squib". *Lancet Infect Dis* .10 (12): 816–818.
 - ❖ **Gordon, D. and Christensen, M. D.** (2002) . Pathogenesis of *staphylococcal* infections . Shane Ottmann , revised by Mike Williams.
 - ❖ **Greenwood, D. ; Slack, R.C.B. & Peutherer, J.F.**(1997). Medical Microbiology . 15th ed. Churchill , Livingstone.

- ❖ **Grohmann, E.**; Muth, G. & Espinosa, M. (2003). Conjugative plasmid transfer in gram-positive bacteria. *J. Microbiol. Mol. Biol. Rev.* 67: 277-301
- ❖ **Guilfoile, P.G.**; Alcamo, E. & Heymann, D. (2007). Antibiotic Resistant Antbacteria. Infobase Publishing . New York.USA: 40-46.
- ❖ **Gupta, K.** ; Hooton, T. M. and Stamm, W. E. (2001). Increasing antimicrobial resistance and the management of uncomplicated community acquired urinary tract infections. *Am. Intern. Med.*135(1):41-50

H

- ❖ **Hamid, M.E.** (2011). Resistance pattern of coagulase positive *Staphylococcus aureus* clinical isolates from Asir region, Kingdom of Saudi Arabia. *J. Microbiol. Antimicrob.* 3(4):102-108.
- ❖ **Haraga, I.**; Nomura, S.; Fukamachi, S.; Ohjimi, H.; Hanaki, H.; Hiramatsu, K. & Nagayama, A. (2002). Emergence of Vancomycin resistance during therapy against methicillin-resistance *Staphylococcus aureus* in a burn patient-importance of low-level resistant of vancomycin. *Int. J. Infect. Dis.* 6:302-308.
- ❖ **Harley, J.P.** & L.M. Prescott. (2002) .Laboratory Exercises in Microbiology. 5th.ed. The McGraw-Hill Companies, Inc., New York.8(13) :456-459
- ❖ **Harris,L.G.**;Foster,S.J.& Richards,R.G.(2002). An introduction to *Staphylococcus aureus*, and techniques for identifying and quantifying *Staphylococcus aureus* adhesins in relation to adhesion to biomaterials: review.*European Cells and Materials.*4:39-60.

-
- ❖ **Hasman, H.**; Aarestrup, F.M.; Dalsgaard, A. & Guardabassi, L. (2006). Heterologous Expression of Glycopeptide Resistance *vanHAX* gene Clusters from Soil Bacteria in *Enterococcus faecalis*. *J. Antimicrob. Chemother.* 57:648-653.
 - ❖ **Hauschild, T.** (2001). Phenotyping and genotyping identification of *Staphylococci* isolated from wild small mammals. *Syst. Appl. Microbiol.* 24: 411-416 .
 - ❖ **Heijenoort, J.V.** and Gutmann, L. (2000). Correlation between the structure of the bacterial peptidoglycan monomer unit, the specificity of transpeptidation, and susceptibility to B-Lactams. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 97(10): 5028-5030.
 - ❖ **Heilmann, C.** & Peters, G.(2000). Biology and pathogenicity of *Staphylococcus epidermidis* . In: Fischetti, V.A.; Novick, R.P.; Ferrtti, J.J. (eds). Gram- positive pathogens. Washington . DC. :442-449 .
 - ❖ **Henry, J.B.**(2001).Clinical Diagnosis and Management by Laboratory Methods . 20th ed .vol(1,2,3).W.B.Saunders company.U.S.A.47(12):2188-2189
 - ❖ **Hiramatsu, K.**(2001). Vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus*: a new model of antibiotic resistance. *Lancet .Infect. Dis.*1:147-55.
 - ❖ **Hitner, H.** and Nagle, B. (2010). Pharmacology. An Introduction. 6th edition. McGraw-Hill, New York. U.S.A:701-711.
 - ❖ **Howden, B.P.**; Davies, J.K.; Johnson, P.D.; Stinear, T.P. & Grayson, M.L. (2010). "Reduced vancomycin susceptibility in *Staphylococcus aureus*, including vancomycin-intermediate and heterogeneous vancomycin-intermediate strains: resistance

mechanisms, laboratory detection, and clinical implications". *Clin. Microbiol. Rev.* 23 (1): 99–139.

- ❖ **How, R.A., Monk A.; Wootton M.; Walsh T.R. & Enright M.C.** (2004). vancomycin Susceptibility within methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* lineages. *Emerg . infect. Dis.* 10:855-857.
- ❖ **Humphreys, H.** (2002). *Staphylococcus*. In: Medical Microbiology.(Green Wood, D.; Slack, R.C.B. and Peutherer, J.F. eds) 16th ed. London. New York :174-188.

I

- ❖ **Islam, M. A. ; Alam, M. M. ; Choudhury, M. E. ; Kobayashi, N. & Ahmed, M. U.** (2008). Determination Of minimum inhibitory concentration (MIC) of cloxacillin for selected isolates of Methicillin-Resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA) with their antibiogram. *Bangl. J. Vet. Med.* 6 (1): 121–126.

J

- ❖ **Jackson, C.R.; Fedorka-Cray, P.J. & Barrett, J.B.** (2004). Use of Genus – and species – specific multiplex PCR for identification of Enterococci. *J. Clin. Microbiol.* 42(8):3558-3565.
- ❖ **Johnson, M.** (2007) . IU School of medicine , J621 . Medical Microbiology . Ph.D:118
- ❖ **Johnson, A. G.; Ziegler, R. J.; Lukasewycz, O. A. & Hawley, L. B.** (2002). Board Review Series Microbiology and Immunology. 4thed. Lippincott Williams and Wilkins Awolters Kluwer Company: 80-88.

K

- ❖ **Kariyama, R.** ;Mitsuhata, R.; Chow, J.W.;Clewell, D.B. &Kumon, H. (2000). Simple and reliable Multiplex PCR assay for surveillance isolates of vancomycin-resistant *enterococci*. *J. Clin. Microbil.* 38: 3092-3095.
- ❖ **Kaszanyitzky, E.J.**; Egyed, Z.; Jánosi, S.Z.; Keserű, J.; Gál, Z.; Szabó, I. ,Veres, Z. & Somogyi, P. (2005). *Staphylococci* isolated from animals and food with phenotypically reduced susceptibility to β -lactamase-resistant β -lactam antibiotics . *J. Acta. Veter. Hung.* 52(41-17).
- ❖ **Katzung, B.G.**; Trevor, A.J. & Masters, S.B. (2009). Aminoglycosides. Pharmacology: Examination & Board Review.11th ed. McGraw-Hill Medical: 773-8804.
- ❖ **Kim,M. N**; Pai, C. H.; Woo, J. H.; Ryu , J. S. &Hiramastu, K. (2000).Vancomycin-intermediate *Staphylococcus aureus* in Korea. *J. Clin .Microbiol.* 38,3879-3891.
- ❖ **Kloos, W.** & Bannerman, T.L. (1994). Update on clinical significance of coagulase-negative *Staphylococci* . *Clin. Microbiol. Rev.* 7: 117-140
- ❖ **Kluytmans, J.**; Belkum, A. & Verbrugh, H. (1997). Nasal carriage of *Staphylococcus aureus*: Epidemiologz underlzing Mechanisms, Associated Risks. *Clin. Microbiol. Rev.* 10:505-520.
- ❖ **Kos.,V.N.** ; Desjardins,.C.A. ; Griggs,.A .; Cerqueira,.G .; Tonder,.A.V. ; Holden,.M.T.G. ; Godfrey,.P. ; Palmer,.K.L. ; Bodi,.K. ; Mongodin,.E.F .; Wortman,.J. ; Feldgarden,.M. ; Lawley,.T. ; Gillm,.S.R. ; Haas,.B.J. ; Birren,.B& Gilmore,.M.S. (2012). comparative genomics of vancomycin-resistant

Staphylococcus aureus strains and their positions within the clade most commonly associated with methicillin-resistant *S. aureus* hospital-acquired infection in the united states . *Bio* 3 (3) :112-12.

L

- ❖ **Levin, T.p.**; Suh, B.; Axelrod, P.; Truant, A.L. & Fekete, T. (2005). Potential clindamycin resistance in clindamycin-susceptible, erythromycin-resistant *Staphylococcus aureus* : report of a clinical failure . *Antimicrob. Agents. Chemother* 49,1222-1224
- ❖ **Levinson, W.** & Jawetz, E. (2000). *Medical Microbiology & Immunology :Examination & Board Review* (6th ed). Mc Graw-Hill,U.S.A: 85-89.
- ❖ **Levinson,W.&Jawetz,E.**(2002).*Medical.Microbiology&Immunology: Examination & Board Review.7th Edition.* TheMcGraw-Hill Co., USA:77,96-98 .
- ❖ **Liu, G.Y.**; Essex, A.; Buchnan, J.T.; Dattoo, V.; Hoffwen, H.M.; Bastain, J.F.; Fierer & Nizet, V. (2005). *Staphylococcus aureus* goldenpigment impairsneutrophil killing and promot virulence throughlts antioxidant activity . *J. Exp. Med.* 202: 209-215 .
- ❖ **Loomba, P.S.**; Taneja, J. & Mishra, B. (2010). Methicillin and Vancomycin Resistant *Staphylococcus aureus* in Hospitalized Patients. *J. Glob. Infect. Dis.*3(2): 275- 283.

M

- ❖ **MacFaddin, J.F.**(2000). Biochemical test for identification of medical bacteria . 3rd ed. Lippincott Williams and Wilkins, USA: 555-565.
- ❖ **Madigan, M. & Martinko, J.**(eds). (2005). Brock biology of Microorganism. 11th ed . Prentice Hall.
- ❖ **Marchant, D. J. (2002)**. Inflammation of the breast, obstet. Gynecol. Clinical. Nor. Am. 29(1): 89-107.
- ❖ **Maree CL, Daum RS, Boyle-Vavra S, Matayoshi K, Miller LG** (2007). "Community-associated methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* isolates causing healthcare-associated infections". *Emerging Infect. Dis.* 13 (2): 236–42
- ❖ **Malachowa ,N & F. R.**(2010) Mobile genetic elements of *Staphylococcus aureus*. *Cell. Mol. Life Sci.* 67: 3057–3071.
- ❖ **Merquior, V.L.; Neves, F.P.; Ribeeiro, R.L.; Duarte, R.S.; Marques, E.D. & Teixeira, L.M.** (2008). Bacteraemia associated with a vancomycin-resistant *Enterococcus gallinarum* strain harbouring both the *vanA* and *vanC1* genes. *J. Med. Microiol.* 57:244-245.
- ❖ **Miller, D.; Urdaneta, V. ; Weltman, A. & Park. S.** (2002). Vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus*. *MMWR. Morb. Mortal. Wkly. Rep.* 51:902.
- ❖ **Moore, MR; Perdreau-Remington ,F .& Chambers HF** (2003) Vancomycin treatment failure associated with heterogeneous vancomycin-intermediate *Staphylococcus aureus* in a patient with endocarditis and in the rabbit model of endocarditis. *Antimicrob Agents Chemother.* 47: 1262-1266.

- ❖ **Morello**, J.A.; H.E. Mizer; & Granato. (2006). Laboratory Manual and Workbook in Microbiology Applications to Patient Care. 18th.ed. The McGraw-Hill Companies, Inc., New York: 95-99.
- ❖ **Morello**, J.A.; Granato, P.A. &Mizer, H.E. (2003). Laboratory Manual and Workbook in Microbiology:Applications to patient Care. 17th edition. The Mc Grow-Hill Companies:97-99.
- ❖ **Moubareck**, V.; Cherif, D .M. ; Courvalin, P. & Périchon, B .(2009) . VanA-Type *Staphylococcus aureus* Strain VRSA-7 Is Partially Dependent on Vancomycin for Growth. *J. Antimicrob. Agents Chemother.* 53(9):3657-3663.
- ❖ **Mycek**,M.J. ;Harvey,R.A. & Champe,P.C.(2000). Pharmacology 2nd ed. Lippincott Williams &Wilkins . New Jersey:610-617

N

- ❖ **Nagase**, N.; Sasak, A.; Yamashita, K.; Shimizu, A.; Wakita, Y.; Kitai, S. & Kawano, J. (2002). Isolation and species distribution of *Staphylococci* from animal and human skin. *J. Vet. Med. Sci.* 62: 245-250 .
- ❖ **Nagle**, B . & Hitner , H . (2012) . Pharmacology An introduction .Mc Graw Hill. 6th edition.
- ❖ **Nair**, S. P.; Williams, R. J. & Henderson, B. (2000). Advances in our understanding of the bone and joint pathology caused by *Staphylococcus aureus* infection. *Rheumatology.* 39: 821-834.

- ❖ **Nester, E.**; Anderson, D.; Roberts, J.R.; Paersall, N. & Nester, M. (2001). *Microbiology: A human Preption*. McGraw Hill Co. New York:64-65 .
- ❖ **Nichol, K.A.**; Sill, M.; Laing, M. & Johnson, J.L. (2006). Molecular epidemiology of urinary tract isolates of vancomycin resistant *Enterococcus faecium* from North America. *Int. J. Antimicrob. Agent.* 27: 392-396.
- ❖ **Nimmo, G.** and Coombs , G. (2008) . The Australian society for Microbiology Inc. 29(3):6-10.

O

- ❖ **Oh, J.Y.**; Au, S.; Jin, J.S.; Lee, Y.C.; Cho, D.T. & Lee, J.C. (2007). Phenotypic and genotyping differences of the vancomycin-resistant *Enterococcus faecium* isolates from humans and poultry in korea. *J. Microbiol.* 45(5):466-472.
- ❖ **Oliveira, A. M.** and Ramos, M. C. (2002). PCR ripotyping of *Staphylococcus aureus* .*Braz. J. Med. Biol. Res.* 35:175-180.
- ❖ **Olsvik, O.** &Strockbin, N.A. (1993). PCR Detection of Heat-Stable , Heat-Label and Shiga-Like toxin genes in *Escherichia coli*. In. Persing, D.H.; Smith, T.F.; Tenover, F.C. & White, T.J. *Diagnostic Molecular Microbiology*. 9th ed. American Society for Microbiology. Washington, DC.

P

- ❖ **Panesso, D.**; Ospina, S.; Robledo, J.; Vela, M.C.; Pena, J.; Hernandez, O.; Reyes, J. & Arias, C.A. (2002). First characterization of a cluster of *vanA*-Type Glycopeptide-resistant *Enterococcus faecium* in Colombia. *J. Emerg. Infect. Dis.* 8(9):961-965.
- ❖ **Panesso, D.**; Abadia-Patino, L.; Vanegas, N.; Reynolds, P.E.; Courvalin, P. & Arias, C.A. (2005a). Transcriptional Analysis of The *vanC* Cluster from *Enterococcus gallinarum* Strains with constitutive and inducible vancomycin resistance. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 49(3):1060-1066.
- ❖ **Panesso, D.**; Reyes, J.; Rincon, S.; Diaz, L.; Galloway-Pena, J.; Zurita, J.; Carrillo, C.; Merentess, A.; Guzman, M.; Adachi, J.A.; Murray, B.E. & Arias, C.A.(2005b). Molecular epidemiology of vancomycin-resistant *Enterococcus faecium*: A prospective, multicenter study in south american hospitoals. *J. Clin. Microbiol.* 43(4):1575-1580.
- ❖ **Patino, L.A.**; Courvalin, P. & Perichon, B. (2000). *vanE* Gene cluster of vancomycin-resistant *Enterococcus faecalis* BM4405. *J. Bacteriol.* 184(23):6457-6464.
- ❖ **Paul, S. M.**; Pasquariello, A.; Kacek, O.; Fisher, A. & Thomson, R. (2004). Direct detection of *Staphylococcus aureus* from adult and neonate nasal swab specimens using real-time polymerase chain reaction. *J. Mol. Diagn.* 6(3): 191-196.
- ❖ **Périchon, B.** & **Courvalin, P.**(2009). VanA-type vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus*. *Genes, Genomes, Genetics* 53(11) : 4580-4587.

- ❖ **Peters, G.;** Von Eiff, C. and Herrmann, M. (1995). The changing pattern of Coagulase-negative *Staphylococci* as infectious pathogens. *Cur. Opin. Infect. Dis.* 8(1): 12-19 .
- ❖ **Prescott,L.M.;** Harley,J.P. & Klein,D.A.(2005). Microbiology. 6 th ed. McGraw-Hill .U.S.A.

R

- ❖ **Reynolds, P.E. & Courvalin, P.** (2005). Vancomycin-Resistance *Enterococci* Due to Synthesis of Precursors Terminating in D-alanyl- D-Serine. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 49(1):12-25.
- ❖ **Rushdy , A.A;** Salama,M.S and Othman,A.A. (2007). Detection of Methicillin/Oxacillin Resistant *Staphylococcus aureus* Isolated from Some Clinical hospitals in Cairo Using *Meca/ Nuc* Genes and Antibiotic Susceptibility profile. *interational Journal of Agriculture and Biology* 9(6) : 800-806
- ❖ **Ryan, K.J. and Ray, C.G.(eds).** (2004). Sherris Medical Microbiology . 4th ed. McGraw Hill . USA:483-485

S

- ❖ **Saha, B.;** Singh, A. K. ; Ghosh, A. & Bal, M. (2008). Identification and characterization of a vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* isolated from Kolkata (South Asia). *J. Med. Microbiol.* 57:72–79.
- ❖ **Sambrook, J.& Russell, D.W.** (2001). Molecular Cloning: A laboratory manual. 3rd edition. Cold Spring Harbor, NewYork, USA. 5.2-5.14, 8.2.

-
- ❖ **Saravolatz**, L.D.; Pawlak,J.& Johnson, L.B.(2012). *In Vitro* Susceptibilities and molecular analysis of vancomycin-intermediate and vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* Isolates. *Clinical infectious diseasescid. journals org*.55(4):582-586.
 - ❖ **Serina**, S.; Radice,F.; Maffioli, S. ; Donadio, S. & Sosio, M. (2004). Glycopeptide resistance determinants from the teicoplanin producer actinoplanes teichomyceticus. *FEMS. Microbiol. Lett.* 240(1):69-74.
 - ❖ **Shapiro**, M.; Smith, K. J.; James, W. D.; Giblin, W. J.; Margolis, D. J.; Foglia, A. N.; McGinley, K. & Leyden, J. J. (2000). Cutaneous microenvironment of human immuno deficiency virus (HIV+) seropositive and (HIV-) seronegative individuals with special reference to *Staphylococcus aureus* colonization. *J. Clin.Microbiol.* 38: 174-178.
 - ❖ **Shearer**, J.E.S. ; Wireman,. J.; Hostetler,. J.; Forberger,. H.; Borman,. J.; Gill,. J.; Sanchez,. S.; Mankin,.A.; LaMarre,.J.; Lindsay,.J.A.; Bayles,.K.; Nicholson,.A.; O'Brien,.F.; Jensen,. S.O.; Firth,.N.; Skurray,.R.A.& Summers,.A.O. (2011) Major Families of Multiresistant Plasmids from Geographically and Epidemiologically Diverse *Staphylococci*. *Genes, Genomes, Genetics www.g3journal.org*. 1(7): 581-591.
 - ❖ **Shindia**, A.A.; Ragab F.A. and Nasrat H.M. (2011). Emergence of High-Level Vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus* in the Critical care patients Cairo University Hospitals. *Aust. J. Basic & Appl. Sci.*. 5(5): 1281-1290.
 - ❖ **Sievert**, D. M.; Boulton, M. L. ; Stolman, G.; Johnson, D. ; Stobierski, M. G. ; Downes, F. P. ; Somsel, P. A. ; Rudrik, J. T. ; Brown, W.; Hafeez, W.; Lundstrom, T. ; Flanagan, E.; Johnson, R.;

- Mitchell, J. and Chang, S. (2002). *Staphylococcus aureus* resistant to vancomycin. *MMWR. Morb. Mortal. Wkly. Rep.*51:565–567.
- ❖ **Sievert, D. M.;** Rudrik, J. T. ; Patel, J. B.; McDonald, L. C. ; Wilkins, M. J. and Hageman, J. C. (2008). Vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* in the United States, 2002–2006. *Clin. Infect. Dis.* 46:668–674.
- ❖ **Sletvold, H.;** Johnsen, P.J.; Wikmark, O.G.; Simonsen, G.S.; Sundsfjord, A. & Nielsen, K.M. (2011). *Tn1546* is part of a large plasmid- encoded genetic unit horizontally disseminated among clonal *Enterococcus faecium* lineages. *J. Antimicrob. Chemother.* 65:1894-1906.
- ❖ **Solberg, C. O.** (2000). Spread of *Staphylococcus aureus* in Hospitals: causes and prevention. *Scand. J. Infection.*32 (6): 587-595.
- ❖ **Srinivasan, A.;** Dick, J.D. and Per, T.M. (2002). Vancomycin Resistance in Staphylococci. *Clin. Microbiol. Rev.*, 15(3) :430-438.
- ❖ **Stephenson, F.H.** (2003). Calculations for Molecular Biology and Bio-technology:A Guide to Mathematics in the Laboratory. 1st edition. Elsevier.USA. CH-2:18-34.

T

- ❖ **Talebi, M.;** Pourshafie, M.R.; Oskouii, M. and Eshraghi, S.S. (2008). Molecular analysis of *vanHAX* Element in Vancomycin Resistant *Enterococci* Isolated from Hospitalized patients in Tehran. *Iran. J. Biomed.* 12(4):223-228.

- ❖ **Tawfiq**, H.K. (2007). Comparative pathogenicity of peptidoglycan extracted from *Staphylococcus xylosum* and standard lipopolysaccharide extract from *E.coli* .M.Sc. Thesis . University of Baghdad / Baghdad Iraq / College of Science : 46-51.
- ❖ **Tenover** ,F . C . ;Weigel , L . M . ; Appelbaum , P . C . ; McDougal , L . K . ; Chaitram , J . ; McAllister , S . ; Clark , N . ; Killgore , G . ; O'Hara , C . M . ; Jevitt , L . ; Patel , J . P . and Bozdogan , B . (2004) .Vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus* Isolate from a Patient in Pennsylvania . *Antimicrobial Agents And Chemotherapy*, Jan. 48.(1):275–280.
- ❖ **Tenover**, F.C. and Moellering, R.C.(2007).The rationale for revising the Clinical and Laboratory Standards Institute vancomycin minimal inhibitory concentration interpretive criteria for *Staphylococcus aureus* .*Clin. Infect. Dis.* 44 :1208-15.
- ❖ **Theaker**, C., S. Ormond-Walsh, B. Azadian, *et al.* 2001. MRSA in the critically ill. *J. Hosp. Infect.*, 48" 98-102.
- ❖ **Tiemersma**, E. W.; Bronzwaer, S.; Lytikainen, O.; Degener, J. and Bruinsma, N. (2004). Methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* in Europe, 1999- 2002. *Emerg. Infect. Dis.* 10(9): 1627-1634.
- ❖ **Tiwari**, K.B.(2007) VRSA proposal: Study of genetic polymorphisms among *Staphylococcus aureus* responding variously towards vancomycin .New Biotechnol Technology.
- ❖ **Todar**,K.(2005). *Staphylococcus* .Todar's online textbook of bacteriology(<http://www.textbookofbacteriology.net/Staph.html>)
- ❖ **Todar**, K.(2008) . *Todar's Textbook of Bacteriology*.1st ed .Madison and Wisconsin. USA: 1-6.

- ❖ **Todar, K.** (2007). The mechanism of bacterial Pathogenicity "Klebsiella". *Todars Textbook of bacteriology*. Wisconsin-Madison Inc. USA. 4(1):55-62.

U

- ❖ **Uwaezuoke, J.C.** and Aririatu, L.E. (2004). A Survey of Antibiotic Resistant *Staphylococcus aureus* Strains from Clinical Sources in Owerri. *J. Appl. Sci. Environ.* 8 (1) 67 – 69.

V

- ❖ **Vaez, H.; Tabaraei, A.; Moradi, A. and Ghaemi, E.A.** (2011). Evaluation of methicillin resistance *Staphylococcus aureus* isolated from patients in Golestan province-north of Iran. *Afr. J. Microbiol. Res.* 5(4): 432-436.
- ❖ **Von-Eiff, C.; Heilmann, C. and Peters, G.** (1999). New aspects in the molecular basis of polymer-associated infection due to *Staphylococci*. *Eur. J. Clin. Microbiol. Infect. Dis.* 18(12): 843-846.

W

- ❖ **Weigel, L.M., D.B. Clewell, S.R. Gill, N.C. Clark, L.K. McDougal, S.E. Flannagan, J.F. Kolonay, J. Shetty, G.E. Killgore and Tenover, F.C.** (2003). Genetic analysis of a high-level

- vancomycin-resistant isolate of *Staphylococcus aureus*. *Science*, 302: 1569-71.
- ❖ **Weigel**, L.M.; Donlan, R.M.; Shin, D.H.; Jensen, B.; Clarck, N.C.; McDougal, L.K.; Zhu, W.; Musser, K.A.; Thompson, J.; Kohlerschmidt, D., Dumas, N.; Limberger, R.J. & Patel, J.B. (2007). High level Vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus* Isolates Associated with a Polymicrobial Biofilm. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 51:231-238.
 - ❖ **WHO**. (2003). Basic laboratory Procedures in Clinical Bacteriology. 2nd ed. Geneva.
 - ❖ **Woo**, P.; Leung, A.; Leung, K.W. and Yuen. (2001). Identification of slide coagulase positive , Tube coagulase negative *Staphylococcus aureus* by 16S ribosomal RNA gene sequencing . *J. Clin. Pathol.* 54: 244-277 .

Z

- ❖ **Zehra**, A.; Naqvi, B.S.; Bushra, R. and Ali, S.Q.(2010). Comparative study on resistance pattern of different pathogens against cefixime and cefepime. *Jord. J. Pharm. Sci.* 3(2):145-156.
- ❖ **Zheng**, B.; Tomita, H.; Inoue, T. and Ike, Y. (2009). Isolation of *vanB*- type *Enterococcus faecalis* strains from nosocomial infections: first report of the isolation and identification of the pheromone-Responsive plasmids pMG2200, encoding *vanB*-type vancomycin resistance and a Bac 41-Type bacteriocin, and pMG2201, encoding erythromycin resistance and cytolysin (Hly/Bac). *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 53(2):735-747.

-
- ❖ **Zhu, W.;** Clark, N. C. ; McDougal, L. K. ; Hageman, J.; McDonald, L. C. and Patel, J. B. (2008). Vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* isolates associated with Inc18-like *vanA* plasmids in Michigan. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.*52:452–457.
 - ❖ **Zhu, W.;** Murray, P.R.; Huskins, W.C.; Jernigan, J.A.; McDonald, L. C.; Clark, N.C.; Anderson, K.F.; McDougal, L.K.; Hageman, J.C.; Olsen-Rasmussen, M.; Frace, M.; Alangaden, G.J.; Chenoweth, C.; Zervos, M.J.; Robinson-Dunn, B.; Schreckenberger, P.C.; Reller, L.B. ; Rudrik, J.T. & Ratel, J.B. (2010). Dissemination of an *Enterococcus* Inc18-like *vanA* Plasmid associated with vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus*. *J. Antimicrob. Agent. Chemother.* 54(10): 4314-4320.
 - ❖ **Zhu, W.;** Clark, N.C.; McDougal, L.K.; Hageman, J.; McDonald, L.C. & Patel, J.B. (2007). Vancomycin-Resistant *Staphylococcus aureus* isolates associated with Inc18-Like *vanA* plasmids in Michigan. *Antimicrob. Agents Chemother.* 52 (2) : 452-457.
 - ❖ **Zirakzadeh, A. & Patel, R. (2006).** Vancomycin-Resistant *Enterococci*: Colonization, Infection, Detection, and Treatment. *Clin. Proc.* 81:529-536.