

سُمْنَ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

قال الله تعالى

سَرِّهِمْ آتَاهُمْ فِي الْأَفَاقِ وَفِي أَنفُسِهِمْ حَتَّىٰ يَبْيَنَ لَهُمْ أَنَّهُ أَنَّهُ الْحَقُّ
○ أَوَكَمْ يَكْفِي رِبَّكَ أَنَّهُ عَلَىٰ كُلِّ شَيْءٍ شَهِيدٌ

صدق الله العظيم

سورة فصلت الآية 53

DEDICATION

***To my husband, parents, brothers, sisters,
son, daughter, relatives and friends.***

ACKNOLEDGEMENT

First of all thanks to **ALMIGHTYALLAH** for giving me the power and strength to complete this research.

Great thanks and appreciation my supervisor **Prof. Humodi Ahmed Saeed**, for his great efforts and supervision during the course of this research. Actually without his close supervision this work never becomes true.

Finally, thanks to my colleagues for their fruitful comments and discussion.

TABLE OF CONTENTS

الآية	i
Dedication	ii
Acknowledgement	iii
Table of contents.....	iv
List of tables.....	vii
Abstract (English).....	viii
Abstract (Arabic).....	ix

INTRODUCTION AND OBJECTIVES

1.1. Introduction	1
1.2. Rationale	4
1.3. Objectives	5
1.3.1. General objective	5
1.3.2. Specific objectives	5

CHAPTER TWO

LITERATURE REVIEW

2.1. Nosocomial infections.....	6
2.2. Stethoscopes	7
2.2.1. Definition	7
2.2.2. Bacterial contamination of stethoscopes	7
2.2.3. Stethoscopes as vectors of multi-drug resistant bacteria	9

2.3 β -lactam antibiotics	10
2.4 β -lactamases	12
2.4.1 Classification of β -lactamases	14
2.4.2 Detection of β -lactamase	14
2.4.2.1 Iodometric method	15
2.4.2.2 Nitrocefín method	15
2.4.2.3 Acidometric method	15

CHAPTER THREE

MATERIALS AND METHODS

3.1. Study design	17
3.1.1. Type of study	17
3.1.2. Study area	17
3.1.3. Study duration	17
3.2. Source of bacterial isolates	17
3.3. Checking purity of the isolates	17
3.4. Re-identification of the isolates	17
3.4.1. Gram stain	17
3.4.2. Biochemical tests	18
3.4.2.1. Catalase test	18
3.4.2.2. Coagulase test	18

3.4.2.3. Sugar fermentation tests	19
3.4.2.4. Oxidase test	19
3.4.2.5. Sugar fermentation, gas and H ₂ S production	19
3.4.2.6. Indole test	20
3.4.2.7. Citrate utilization test	20
3.4.2.8. Urease test	20
3.5. Iodometric method for β-lactamase detection	20
3.6. Quality control	21

CHAPTER FOUR

RESULTS

4. RESULTS	25
------------------	----

CHAPTER FIVE

DISCUSSION

5.1. Discussion	26
5.2. Conclusion.....	26
5.3. Recommendations.....	26
References.....	28
Appendices.....	33

LIST OF TABLES

1. Table 1. Frequency and percentage of re-identified bacterial isolates.....23
2. Table 2. Results of β -lactamases production among isolates (n=131).....23
3. Table 3. Frequency and percentage of β -lactamases producers among bacteria isolated from stethoscopes (n=127).....24

ABSTRACT

β -lactamases are increasing in number and diversification of the group of enzymes is occurring that inactivates β -lactam type of antibacterial agents. The present study was essentially designed to detect β -lactamases among bacteria isolated from stethoscopes. The isolates were obtained from the Research Laboratory, College of Medical Laboratory Science, Sudan University of Science and Technology (SUST). The study was carried out in the period from April to November 2014. The isolates were checked for purity by streaking on nutrient agar and simple stain. Re-identification was done by conventional bacteriological methods including colonial morphology, Gram's stain and biochemical tests. β -lactamases were detected by iodometric method.

Re-identification of the isolates revealed 13 *Staphylococcus aureus*, 5 *S.saprophyticus*, 38 *S.epidermidis*, 11 *S.haemolyticus*, 13 *S.warneri*, 6 *S.lugdunensis*, 7 *S.hominis*, 10 *Escherichia coli*, 11 *Klebsiella pneumoniae*, 11 *Pseudomonas aeruginosa* and 6 *Proteus* spp.

Of the total bacterial isolates (n=131) investigated for β -lactamases production, 127(96.9%) were β -lactamases producers. The rest 4(3.1%) were non β -lactamases producers.

The study concluded that the production of β -lactamases amongst bacteria isolated from stethoscopes was very high (96.9%). Both Gram-positive and Gram-negative are β -lactamases producers. Regular detection of β -lactamases among clinical isolates recovered from hospitalized patients is highly recommended.

المستخلص

إنزيمات البيتاالاكتامي تزداد مستمرة كماً ونوعاً ضمن مجموعة الإنزيمات وتعمل على إبطال عمل مضادات البكتيريا التي تحتوي على حلقة البيتاالاكتام في تركيبها. هذه الدراسة صممت أساساً للكشف عن إنزيمات البيتاالاكتام عند البكتيريا المعزولة من السمعاء الطبية. وقد أجريت الدراسة على عزلات باكتيرية في مختبر الأبحاث بكلية علوم المختبرات الطبية-جامعة السودان للعلوم والتكنولوجيا في الفترة من أبريل إلى نوفمبر 2014.

تم اختبار مدى نقاط البكتيريا المعزولة عن طريق الإستزراع في وسط الأجار المغذي والصباغة البسيطة. وأعيد التعرف عليها بواسطة الطرق البكتيرية التقليدية، وشملت شكل المستعمرة وصبغة جرام والإختبارات الكيميائية الحيوية. وأستخدمت الطريقة الايودومترية للكشف عن إنزيمات البيتاالاكتام.

وتم إعادة التعرف على العزلات البكتيرية فكانت كما يلي : المكورات العنقودية الذهبية (13)، والمكورات العنقودية المائية (5)، والمكورات العنقودية البشرية (38)، والمكورات العنقودية الحالة للدم (11)، والمكورات العنقودية الوارزيرية (13)، والمكورات العنقودية اللوقدونينيسية(6)، والمكورات العنقودية الهومينيسية(7)، والإشريكية القولونية (10)، الكلبسيلة الرئوية (11)، والزائفة الزنجارية (11)، والمتقلبات (6).

و من بين 131 عزلة باكتيرية أختبرت للكشف عن وجود إنزيمات البيتاالاكتام، كانت 127 (96.9%) منتجة لإنزيمات البيتاالاكتام، البقية 4 (3.1%) عزلات وجدت غير منتجة لإنزيمات البيتاالاكتام.

خلصت الدراسة إلى أن إنتاج إنزيمات البيتاالاكتام عند البكتيريا المعزولة من السمعاء الطبية عالي جداً (96.9%). وأن كلاً من البكتيريا الموجبة والسالبة جرام منتجة لهذه الإنزيمات. توصي الدراسة بشدة الكشف عن إنزيمات البيتاالاكتام عند السلالات الإكلينيكية المعزولة من المرضى بالمستشفيات بصورة منتظمة.