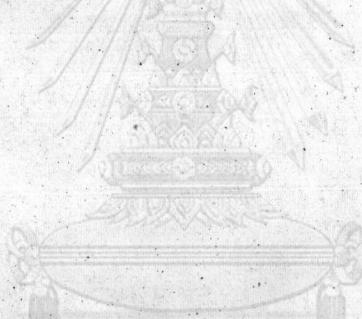


การประเมินผลทางชลธรวิทยา และทางคลินิกของยาแอลทรีโอเมม
ในการรักษาโรคคิวซีเนื้องจากแบคทีเรียชนิดรัมลน



นางสาว สุรชนี เศวตศิลา



วิทยานิพนธ์นี้ เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญา เกษ็ชศาสตรมหาบัณฑิต

ภาควิชาชลธรวิทยา

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

พ.ศ. 2533

ISBN 974 - 577 - 213 - 5

ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

016382

10308040

MICROBIOLOGICAL AND CLINICAL EVALUATION
OF AZTREONAM IN TREATMENT OF GRAM NEGATIVE
BACTERIAL INFECTIONS

MISS SURATCHANEE SAWAITASILA

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements

for the Degree of Master of Science in Pharmacy

Department of Microbiology

Graduate School

Chulalongkorn University

1990

ISBN 974 - 577 - 213 - 5

Thesis Title Microbiological and Clinical Evaluation of Aztreonam
 in Treatment of Gram Negative Bacterial Infections

By Miss Suratchanee Sawaitasila

Department Microbiology

Thesis Advisor Professor Somsak Lolekha, M.D., Ph. D.

 Associate Professor Saree Virunhaphol, M.Sc. in Pharm



Accepted by the Graduate School, Chulalongkorn University in
Partial Fulfillment of the Requirements for the Master's Degree.

Thavorn Vajrabhaya Dean of Graduate School
(Professor Thavorn Vajrabhaya, Ph. D.)

Thesis Committee

Santi Thoongsuwan Chairman
(Associate Professor Santi Thoongsuwan, Ph.D.)

Somsak Lolekha Member
(Professor Somsak Lolekha, M.D., Ph.D.)

Saree Virunhaphol Member
(Associate Professor Saree Virunhaphol, M.Sc. in Pharm)

Vimolmas Lipipun Member
(Assistant Professor Vimolmas Lipipun, Ph.D.)



พิมพ์ด้วยน้ำเงินก็ดีขึ้นกว่าเดิมที่ใช้หมึกน้ำเงินที่ไม่ดีเท่าเดิม

สรุปนี้ เหตุผล : การประเมินผลทางชลธรชีววิทยาและทางคลินิกของยา
และทรัพยากรในการรักษาโรคติดเชื้อเนื่องจากแบคทีเรียชนิด grammic
(MICROBIOLOGICAL AND CLINICAL EVALUATION OF AZTREONAM IN
TREATMENT OF GRAM NEGATIVE BACTERIAL INFECTIONS)
อ.ที่ปรึกษา : ศ.ดร. สมศักดิ์ ใจดี เลขานุการ 100 หน้า ISBN 974-577-213-5

ในการตรวจสอบผลในห้องปฏิบัติการของยาและทรัพยากรที่มีต่อ เชื้อบาคทีเรียชนิดสายพันธุ์
ต่าง ๆ จำนวน 351 สายพันธุ์ โดยวิธี two-fold serial agar dilution method พบว่า
ร้อยละ 90 ของเชื้อ Aeromonas spp. (30 สายพันธุ์), Escherichia coli (66 สายพันธุ์),
Klebsiella spp. (52 สายพันธุ์), Proteus spp. (19 สายพันธุ์), Salmonella spp.
(28 สายพันธุ์), Serratia spp. (20 สายพันธุ์) และ Shigella spp. (32 สายพันธุ์) ถูกยับยั้ง[†]
ด้วยความเข้มข้นของยาต่ำสุดน้อยกว่า 2 ในไครอกัมต่อมิลลิลิตร ร้อยละ 50 และร้อยละ 90 ของเชื้อ[‡]
Enterobacter spp. (53 สายพันธุ์) ถูกยับยั้งด้วยความเข้มข้นของยาต่ำสุดที่ 0.15 และ 10
ในไครอกัมต่อมิลลิลิตรตามลำดับ และทรัพยากรที่ถูกยับยั้งร้อยละ 90 ของเชื้อ P. aeruginosa
(29 สายพันธุ์) และ Acinetobacter spp. (22 สายพันธุ์) ด้วยความเข้มข้นต่ำสุดที่ 11.9 และ
86 ในไครอกัมต่อมิลลิลิตรตามลำดับ ในการศึกษาผลทางคลินิกของยาและทรัพยากรที่ถูกยับยั้ง[†]
และการรักษาโดยไม่มีผลลัพธ์ตามลำดับ ในการศึกษาผลทางคลินิกของยาและทรัพยากรที่ถูกยับยั้ง[‡]
ในทางเดินปัสสาวะ (90%) และติดเชื้อชนิดกัมลับที่มีพิษหนัก (10%) พบว่า เชื้อที่เป็นสาเหตุของโรค
ได้แก่ P. aeruginosa, P. mirabilis, E. coli, K. pneumoniae และ E. cloacae
ผู้ป่วย 9 ราย ได้รับยาขนาด 30 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักตัว 1 กิโลกรัมทุก 6-8 ชั่วโมงทางหลอดเลือกตัว
ผู้ป่วยอีก 1 รายได้รับยาขนาดเดียวกันทางกล้ามเนื้อทุก 8 ชั่วโมง ผู้ป่วยได้รับยาเป็นเวลาโดยเฉลี่ย
10 ± 2.65 วัน เมื่อสิ้นสุดการรักษาพบว่า ผู้ป่วยหายขาด 1 ราย, อาการดีขึ้น 8 ราย และไม่
ตอบสนองต่อการรักษา 1 ราย ผลทางชลธรชีววิทยาพบว่า เชื้อก่อโรคทุกตัวถูกทำลาย แต่เกิด[†]
superinfection ในผู้ป่วย 1 ราย และพบ colonization ของแบคทีเรียชนิดอื่น ทว่าเชื้อร้าย
ในผู้ป่วย 5 ราย ผู้ป่วยเหล่านี้มีสภาวะที่เอื้อต่อการติดเชื้อย่างง่าย จากการศึกษาระดับยาในชั้นเรียน พบว่า
ความเข้มข้นของยาและทรัพยากรที่ถูกยับยั้งร้อยละ 90 ของแบคทีเรียชนิดกัมลับ เกินบุกตัว ส่วนการศึกษาผลข้างเคียงพบว่า
ยาปฏิชีวนะชนิดนี้มีผลข้างเคียงน้อย ไทยสุขภาพและทรัพยากรสามารถใช้ในการรักษาโรคติดเชื้อเนื่องจาก
แบคทีเรียชนิดกัมลับได้อย่างมีประสิทธิภาพและปลอดภัย

ภาควิชา ชลธรชีววิทยา
สาขาวิชา ชลธรชีววิทยา
ปีการศึกษา 2532

ลายมือชื่อนักศึกษา นพส. 10970
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา ดร. พ.พ. พ.
29 กันยายน 2532



พิพิธภัณฑ์นักบินท่องฟ้า จังหวัดเชียงใหม่ จัดแสดงเครื่องบินและเครื่องมือทางการบิน

SURATCHANEE SAWITASILA : MICROBIOLOGICAL AND CLINICAL EVALUATION OF AZTREONAM IN TREATMENT OF GRAM NEGATIVE BACTERIAL INFECTIONS.
THESIS ADVISOR : PROF. SOMSAK LOLEKHA M.D., Ph.D. 100 PP.

The in vitro antibacterial activity of aztreonam against 351 gram negative microorganisms were determined by using a two-fold serial agar dilution method. Aztreonam inhibited 90% of strains (N) of Aeromonas spp. (N = 30), Escherichia coli (N = 66), Klebsiella spp. (N = 52), Proteus spp. (N = 19), Salmonella spp. (N = 28), Serratia spp. (N = 20) and Shigella spp. (N = 32) at a concentration of < 2 ug/ml. Fifty percent (50%) of strains of Enterobacter spp. (N = 53) were inhibited by 0.15 ug/ml aztreonam and 90% by 10 ug/ml. Aztreonam also inhibited 90% of strains of P. aeruginosa (N = 29) and Acinetobacter spp. (N = 22) at concentrations of 11.9 ug/ml and 86 ug/ml respectively. In clinical studies, aztreonam was administered to 10 pediatric patients with gram negative infections which included urinary tract infection (90%) and skin infection (10%). The patients were 5 males and 5 females with the ages ranged from 3 months to 14 years. The etiological organisms were P. aeruginosa, P. mirabilis, E. coli, K. pneumoniae, and E. cloacae. Based on the severity of the infections, aztreonam was given for a mean duration of 10.6 + 2.65 days, i.v. (30 mg/kg, 6 - 8 hourly) in 9 patients and i.m. (30 mg/kg, 8 hourly) in one patient. At the end of the treatment, one patient was clinically cured, 8 improved and one failed to respond to the antibiotic treatment. All of the initial pathogens were eradicated at the completion of treatment. Superinfection occurred in one patient and colonization with other bacteria or fungi were developed in five patients. All of these patients had other compromising underlying conditions. Aztreonam's serum levels were over the MIC₉₀ to most of gram negative bacteria at the eighth hour after injection. Adverse effects of the antibiotic were minimal. It is very suggestive that aztreonam can be used effectively and safely in the treatment of gram negative bacterial infections.

ภาควิชา จุลชีววิทยา

สาขาวิชา จุลชีววิทยา

ปีการศึกษา ๒๕๓๒.....

ตามมือชื่อนิสิต ล้วน พากษา

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา Dr. W. W.

ACKNOWLEDGEMENTS

I wish to express my grateful thanks to Professor Dr. Somsak Lolekha, my thesis advisor, Associate Professor Saree Virunhapol, my thesis co-advisor and the head of the Department of Microbiology, Faculty of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn University for their most valuable supervision. I am also indebted to Associate Professor Santi Thoongsuwan and Assistant Professor Vimolmas Lipipun. Apart from this, I also appreciate their warm and sincere personal concern throughout the period of this research work.

My grateful thanks are also due to Mrs. Surang Dej sirilert, Miscellaneous Bacteriological Section, Division of Clinical Microbiology, Miss Wirarat Kammuang, head of Microbiological Assay of Antibiotic Section, Division of Drug Analysis, Department of Medical Sciences. Dr. Somchai Rheeprayoon, head of Microbiological Section, Department of Pathology, Chulalongkorn University. Dr. Somporn Srifungfong, Department of Pathology, Siriraj Hospital for facilities and providing me the opportunities and means carry out this study program.

The clinical study would never have succeeded without great help from Dr. Surasak Prataungtum, Department of Pediatrics to whom I am very grateful for his kindness and cooperation. I want to express my sincere thanks to Miss Dusadee Charoenpipop, Miss Suwadee Doencham and Mrs. Wanta Yingyong for their very helpful cooperation in many laboratory and clinical works.

I wish to express my gratitude to The Graduate School, Chulalongkorn University, for granting partial financial support to conduct this study.

I would like to express my thanks to Mrs. Orachorn Poolsup, Squibb.



Fareast Limited for providing much useful information and for her cooperation. My grateful thanks are also due to Assistant Professor Pintip Pongpech and Mrs. Arpapun Tongboonraud for their kindness and help in language correction.

Finally, I wish to express my thanks to all of those whose names have not been mentioned and to those who in one way or another helped to make this work a reality.



จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY



Table of contents

	page
Thai Abstract -----	IV
English Abstract -----	V
Acknowledgements -----	VI
Contents	
List of Abbreviations -----	XI
List of Tables -----	XII
List of Figures -----	XIV
Chapter 1 Introduction -----	1
Objective -----	4
Materials and Methods -----	4
Significance of the study -----	7
Chapter 2 Review of Literatures	
Background -----	9
Structure - activity relationships -----	11
Mode of action -----	15
Interaction with Beta - Lactamase -----	16
Antibacterial Activity -----	19
Antibacterial combination -----	22
Disc diffusion studies -----	23
Effects on intestinal microflora -----	25
Clinical Pharmacology	
- Healthy subjects -----	27
- Patients -----	28
- Clinical efficacy and Safety -----	29

Chapter 3 Materials and Methods -----	33
A In Vitro Study -----	33
Determination of Minimal Inhibitory Concentration -----	33
1 Test medium -----	33
2 The antibiotic diluent	
3 Preparation of the antimicrobial dilutions	
4 Preparation of the test plates	
5 Preparation of the inoculum	
6 Inoculations of agar plates	
7 Reading of test results	
B Clinical Study -----	36
1 Drug used -----	36
1.1 Method of reconstitution and route of administration	
1.1.1 For intravenous injection	
1.1.2 For intramuscular injection	
1.2 Dose of aztreonam	
2 Criteria for Selecting the Patients -----	37
3 Antimicrobial Susceptibility test -----	37
3.1 Medium and preparation of plates	
3.2 Discs	
3.3 Preparation of the inoculum	
3.4 Preparation of test plates	
3.5 Interpretation of the test results	
4 Determination of patients' serum levels of aztreonam after injection -----	39
4.1 The assay medium	

4.2	Assay microorganism
4.3	Preparation of plates
4.4	Working standard
4.4.1	Preparation of the diluting solution
4.4.2	Dilution of the standard
4.5	Preparation of the sample
4.6	Assay procedures
4.6.1	Preparation of the standard plates
4.6.2	Standard curve determination
5	Method of clinical evaluation ----- 44
6	Study for bacteriological efficacy of aztreonam ----- 45

Chapter 4 Results

A	In Vitro Study ----- 49
B	Clinical Study ----- 62
	- Bacteriological results ----- 67
Chapter 5	Discussion and Conclusion ----- 72
Appendix I	----- 76
Appendix II	----- 77
Appendix III	----- 81
References	----- 93
Vita	----- 100

LIST OF ABBREVIATIONS

$^{\circ}\text{C}$	= degree celsius
conc ⁿ	= concentration
cont	= continue
fig	= figure
gm, g	= gram
μg	= microgram
h, hr	= hour
I.M., im.	= intramuscular
I.V., iv.	= intravenous
KG, kg	= kilogram
L	= litre
μl	= microlitre
MIC.	= minimal inhibitory concentration
mg	= milligram
ml	= milli litre
mm	= millimetre
n, No	= number
NSS	= normal saline solution
P., PD.	= page
wt	= weight
yrs	= years

Lists of Tables

page

Table	1.	Antimicrobial susceptibility pattern of various gram negative bacteria to gentamicin and co-trimoxazole during the years of 1974 and 1975	2
	2.	Antibacterial spectrum of aztreonam -----	20
	3.	Antibacterial Activity against Beta-Lactamase Producers -----	21
	4.	Overall clinical and microbiological responses -----	30
	5.	Clinical adverse reactions multiple-dose aztreonam studies -----	31
	6.	Cumulative percentage of gram negative bacteria to MIC (μ g/ml) of aztreonam -----	50
	7.	Overall geometric means and ranges of MICs of aztreonam to gram negative bacteria -----	61
	8.	Sex, age, weight, diagnosis, causative organism, site of infection, bacteriological response, clinical response of pediatric patients treated with aztreonam -----	63
	9.	Dosing interval, Route of administration, Serum level, Duration of treatment in children treated with aztreonam. -----	66
	10.	<u>In vitro</u> activity of aztreonam against causative organisms compared to bacteriological response -----	68
	11.	The overall clinical response -----	70
	12.	The overall response for specific infections -----	71
	13.	The comparison of the MIC_{90} of aztreonam to gram negative bacteria -----	73

14. Interpretation of reaction on Triple Sugar Iron agar -----	76
15. First-stage diagnostic table for gram negative bacteria ----	77
16. Second-stage for mobile Enterobacteriaceae and similar organisms -----	78
17. Second-stage table for <u>Shigella</u> , <u>Klebsiella</u> , <u>Pasteurella</u> and <u>Acinitobacillus</u> -----	79
18. Second-stage table for <u>Pseudomonas</u> , <u>Chromobacterium</u> , <u>Flavobacterium</u> , and <u>Acinetobacter</u> spp. -----	80



มหาวิทยาลัยชุลจอม肯ร
CHULALONGKORN UNIVERSITY

Lists of Figures

page

Figure 1.	Structure of naturally occurring monobactams -----	12
2.	Structures of beta-lactam antibiotics -----	12
3.	Molecular modification of the monobactam nucleus, 3-aminomonobactamic acid -----	13
4.	Structure-activity relationships in the aztreonam molecule -----	14
5.	Beta-lactamase induction -----	18
6.	Correlation between inhibitory zone diameters and minimal inhibitory concentrations -----	24
7.	Effect of a 100-mg/Kg ip. dose of cefoperazone and aztreonam on hamster caecal flora -----	26
8.	The activity of aztreonam against <u>Acinetobacter</u> spp. (22 isolates) -----	51
9.	The activity of aztreonam against <u>Aeromonas</u> spp. (30 isolates) -----	52
10.	The activity of aztreonam against <u>E. coli</u> (53 isolates)-----	53
11.	The activity of aztreonam against <u>Enterobacter</u> spp. (66 isolates) -----	54
12.	The activity of aztreonam against <u>Klebsiella</u> spp. (52 isolates) -----	55
13.	The activity of aztreonam against <u>P. aeruginosa</u> (29 isolates) -----	56

14. The activity of aztreonam against <u>Proteus</u> spp.	
(19 isolates) -----	57
15. The activity of aztreonam against <u>Salmonella</u> spp.	
(28 isolates) -----	58
16. The activity of aztreonam against <u>Serratia</u> spp.	
(20 isolates) -----	59
17. The activity of aztreonam against <u>Shigella</u> spp.	
(32 isolates) -----	60



จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY