

การพิสูจน์เอกสารลักษณ์และทรัพย์ตัวบุคคลซึ่งของเอกติในมัยซีฟ์จากดินบริเวณเกาะสมุย



นางสาว วิจิตรา อนันต์ศิริวัฒนา

วิทยานิพนธ์ที่เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาโทสาขาศาสตรมหาบัณฑิต  
สาขาวิชาจุลชีววิทยา ภาควิชาจุลชีววิทยา<sup>1</sup>  
คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย  
ปีการศึกษา 2545

ISBN 974-17-1528-5

ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

IDENTIFICATION AND ANTIMICROBIAL ACTIVITY OF ACTINOMYCETES  
FROM SOIL AT SAMED ISLAND

Miss Wijitra Anansiriwattana

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements  
for the Degree of Master of Sciences in Pharmacy

Department of Microbiology  
Faculty of Pharmaceutical Sciences  
Chulalongkorn University  
Academic Year 2002  
ISBN 974-17-1528-5

Thesis Title	Identification and antimicrobial activity of actinomycetes from soil at Samed Island
By	Miss Wijitra Anansiriwattana
Field of study	Microbiology
Thesis Advisor	Associate Professor Somboon Tanasupawat, Ph.D.
Thesis Co-advisor	Mr. Khanit Suwanborirux, Ph.D.

Accepted by the Faculty of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn University in  
Partial Fulfillment of the Requirements for the Master's Degree

Boonyong Tantisira.....Dean of Faculty of Pharmaceutical Sciences  
(Associate Professor Boonyong Tantisira, Ph.D.)

## THESIS COMMITTEE

*Pintip Pongpech* Chairman  
(Associate Professor Pintip Pongpech, Ph.D.)

Somboon Tanasupawat: Thesis Advisor  
(Associate Professor Somboon Tanasupawat, Ph.D.)

*Khanit Suwanborirux* ..... Thesis Co-advisor  
(Mr. Khanit Suwanborirux, Ph.D.)

5. Amnuoypol Member  
(Associate Professor Surattana Amnuoypol, M.Sc. in Pharm.)

วิจิตรา อันนัตติริวัฒนา : การพิสูจน์เอกสารลักษณ์และฤทธิ์ต้านจุลชีพของแบคทีโนมัย  
ซีฟ์จากดินบริเวณเกาะเสม็ด (IDENTIFICATION AND ANTIMICROBIAL  
ACTIVITY OF ACTINOMYCETES FROM SOIL AT SAMED ISLAND) อ. ที่  
ปรีกษา รศ. ดร. สมบูรณ์ ชนะศุภวัฒน์ อ. ที่ปรึกษาawan : อ. ดร. คงนิต สรวน  
บริรักษ์; 125 pp. ISBN 974-17-1528-5

ในการศึกษาเพื่อพิสูจน์เอกสารลักษณ์และคัดเลือกเชื้อที่มีฤทธิ์ต้านจุลชีพของแบคทีโนมัย  
ซีฟ์ 100 ไอโซเลตที่แยกจากดิน 35 ตัวอย่างจากบริเวณชายฝั่งของเกาะเสม็ด จังหวัดระยอง โดย  
อาศัยลักษณะทางสัณฐานวิทยา การเจริญ สรีรวิทยา และคุณสมบัติทางชีวเคมีของเชื้อ พบร่วมเชื้อ<sup>ที่แยกได้</sup> 80 ไอโซเลตเป็นแบคทีเรียสกุลสเตรปโตมัยซีส และอีก 20 ไอโซเลตเป็นแบคทีเรียสกุล  
ไมโครโมโนสปอร์ การคัดเลือกขั้นต้นพบว่าสเตรปโตมัยซีส 55 ไอโซเลตและไมโครโมโนสปอร์ 14  
ไอโซเลตสามารถสร้างสารที่มีฤทธิ์ต้านจุลชีพได้ โดยส่วนใหญ่สามารถสร้างสารต้านการเจริญของ  
เชื้อ *Staphylococcus aureus* ATCC 25923, *Bacillus subtilis* ATCC 6633 และ *Candida  
albicans* ATCC 10231 ได้และมีบางไอโซเลตสามารถสร้างสารต้านเชื้อ *Escherichia coli* ATCC  
25922 และ *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853 ได้ การคัดเลือกขั้นที่สองพบว่าสายพันธุ์  
PC 4-3 ที่ให้ผลดีในการต้านการเจริญของเชื้อจุลชีพถูกคัดเลือกเพื่อการหมักสารทุติยภูมิ สายพันธุ์นี้  
มี L-diaminopimelic acid เป็นองค์ประกอบในผนังเซลล์ จากการวิเคราะห์ลำดับเบสบนสาย 16S  
rDNA และสายวิวัฒนาการพบว่ามีความใกล้เคียงกับสเตรปโตมัยซีสสายพันธุ์ NRRL B-1865 สิ่ง  
นี้แสดงถึงความสามารถของสายพันธุ์นี้ในการต้านเชื้อ *S. aureus* ATCC 25923, *B.  
subtilis* ATCC 6633 และ *C. albicans* ATCC 10231 ได้ เมื่อทำการแยกสารให้บริสุทธิ์ด้วยวิธีทาง  
โครมาТОกราฟฟิพร้อมการทดสอบฤทธิ์ต้านจุลชีพสามารถแยกได้สารในกลุ่ม ansamycins ที่เคยพบ  
แล้ว 2 ชนิด คือ geldanamycin และ 17-O-demethylgeldanamycin การพิสูจน์โครงสร้างทางเคมี  
ของสารนี้ใช้วิธีการวิเคราะห์ข้อมูล UV, IR, MS และ NMR spectroscopy ร่วมกับการเปลี่ยนเที่ยบกับ  
ข้อมูลที่มีการรายงานมา สาร geldanamycin แสดงฤทธิ์ต้านเชื้อ *S. aureus* ATCC 25923 และ *C.  
albicans* ATCC 10231

ภาควิชา จุลชีววิทยา

สาขาวิชา จุลชีววิทยา

ปีการศึกษา 2545

ลายมือชื่อนิสิต.....  
.....อนันดากรรณา.....

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....  


ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาawan.....  


# # 4376614333 : MAJOR MICROBIOLOGY

KEY WORD : ACTINOMYCETES/ ANSAMYCIN/ ANTIMICROBIAL ACTIVITY/ IDENTIFICATION/  
*MICROMONOSPORA/ SAMED ISLAND/ STREPTOMYCES*

WIJITTRA ANANSIRIWATTANA: IDENTIFICATION AND ANTIMICROBIAL ACTIVITY OF ACTINOMYCETES FROM SOIL AT SAMED ISLAND. THESIS ADVISOR: ASSOCIATE PROFESSOR SOMBOON TANASUPAWAT, Ph.D., THESIS CO-ADVISOR: MR. KHANIT SUWANBORIRUX, Ph.D. 125 pp. ISBN 974-17-1528-5

In the course of identification and screening of antimicrobial activity of 100 actinomycetes isolates from 35 soil samples collected from shore of Samed Island, Rayong province based on morphological, cultural, physiological and biochemical characteristics, 80 isolates were identified as *Streptomyces* and 20 isolates were identified as *Micromonospora*. On primary screening, 55 isolates of *Streptomyces* sp. and 14 isolates of *Micromonospora* sp., most of these isolates showed the antimicrobial activities against *Staphylococcus aureus* ATCC 25923, *Bacillus subtilis* ATCC 6633, and *Candida albicans* ATCC 10231, while the activities against *Escherichia coli* ATCC 25922 and *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853 could be observed in few isolates. On secondary screening, the strain PC 4-3 with good antimicrobial activity was selected for secondary metabolite fermentation. This strain contained L-diaminopemelic acid in cell wall. Sequencing of 16S rDNA and phylogenetic analysis of PC 4-3 was similar to the *Streptomyces* strain NRRL B-1865. The ethyl acetate extract from fermentation broth of this strain showed antimicrobial activity against *S. aureus* ATCC 25923, *B. subtilis* ATCC 6633 and *C. albicans* ATCC 10231. Antimicrobial assay-guided fractionation of the ethyl acetate extract yielded 2 known ansamycins, including geldanamycin and 17-O-demethylgeldanamycin. The chemical structures of the isolated compounds were elucidated through extensive analyses of UV, IR, MS and NMR spectroscopic data and comparison with the literatures. Geldanamycin exhibited antimicrobial activity against *S. aureus* ATCC 25923 and *C. albicans* ATCC 10231.

Department Microbiology

Student's signature... *Wijitra Anansiriwattana*

Field of study Microbiology

Advisor's signature... *Somboon Tanasupawat*

Academic year 2002

Co-advisor's signature... *Khanit Suwanborirux*

## ACKNOWLEDGEMENTS

I wish to express my grateful appreciation to those who assisted me in the research as followed:

To Associate Professor Dr. Somboon Tanasupawat, my advisor, Department of Microbiology, Faculty of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn University, for his guidance, suggestion, encouragement, and kindness throughout the research study.

To Dr. Khanit Suwanborirux, my co-advisor, Department of Pharmacognosy, Faculty of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn University, for his valuable advice, and kindness throughout the research study.

To Associate Professor Pintip Pongpech and staffs of Department of Microbiology, Faculty of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn University, for their helpful suggestion, encouragement, and kindness throughout the research study.

To Associate Professor Surattana Amnuoypol, Department of Pharmacognosy, Faculty of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn University, for giving a hand finding academic resources from Japan, which are important for my thesis.

To Dr. Prasat Kittakoop, National Center for Genetic Engineering and Biotechnology (BIOTEC), National Science and Technology Development Agency (NSTDA) for Mass spectroscopy analysis.

To Miss Suchada Jongrungruangchok, Miss Sarin Tadtong and Mr. Jitti Thawai for help and suggestion, which are the most important for my thesis.

Finally, I wish to express my infinite gratitude to my family and friends for their love, understanding and encouragement.

## CONTENTS

	Page
ABSTRACT (Thai).....	iv
ABSTRACT (English).....	v
ACKNOWLEDGEMENT.....	vi
CONTENTS.....	vii
LIST OF TABLES.....	x
LIST OF FIGURES.....	xii
LIST OF SCHEMES.....	xiii
ABBREVIATIONS.....	xiv
CHAPTER	
I. INTRODUCTION.....	1
II. REVIEW OF LITERATURE.....	4
1. Characteristics of the genus <i>Streptomyces</i> .....	4
2. Characteristics of the genus <i>Micromonospora</i> .....	8
3. Antibiotics from <i>Streptomyces</i> species.....	9
4. Antimicrobial screening.....	14
4.1 Primary screening.....	14
4.2 Secondary screening.....	15
5. Fermentation of <i>Streptomyces</i> .....	15
5.1 Nutrient effects on cell growth and antibiotic production.....	16
6. Isolation, purification and structure elucidation of antibiotics.....	22
6.1 Identification of antibiotics by thin layer chromatography.....	22
6.2 Autobiographic detection of antibiotics in preparation chromatogram.....	22
III. EXPERIMENTAL.....	24
1. Sample collection, isolation and primary screening of actinomycetes.....	24
1.1 Sample collection and isolation of the isolates.....	24

## CONTENTS (continued)

	Page
1.2 Primary screening of antimicrobial activity of the isolates.....	24
2. Identification and characterization of actinomycetes.....	25
2.1 Morphological and cultural characteristics.....	25
2.2 Physiological and biochemical characteristics.....	25
2.3 Cell wall analysis.....	26
2.4 16S rDNA sequence analysis and phylogenetic tree construction.....	26
3. Fermentation and antimicrobial activity test.....	28
3.1 Fermentation of 30 isolates showing antimicrobial activity.....	28
3.2 Effect of media composition.....	29
3.3 Effect of pH.....	29
4. General techniques for isolation and identification of the pure compounds.....	31
4.1 Thin layer chromatography.....	31
4.2 Column chromatography.....	32
4.3 Spectroscopy.....	33
4.4 Solvents.....	34
5. Extraction.....	34
6. Isolation and purification of the extracts.....	35
6.1 Isolation of geldanamycin (FPC43001a).....	35
6.2 Isolation of 17-O- demethylgeldanamycin (SPC43004a).....	37
7. Spectral data of the isolated compounds.....	39
7.1 Geldanamycin (FPC43001a).....	39
7.2 17-O-demethylgeldanamycin (SPC43004a).....	39
IV. RESULTS AND DISCUSSION.....	39
1. Isolation and primary screening of actinomycetes.....	39
1.1 Isolation of the isolates.....	39
1.2 Primary screening for antimicrobial activity of the isolates.....	39

## CONTENTS (continued)

	Page
2. Identification and characterization of the isolates.....	46
2.1 Morphological and cultural characteristics.....	46
2.2 Physiological and biochemical characteristics.....	73
2.3 Cell wall analysis.....	73
2.4 16S rDNA sequence analysis and phylogenetic tree construction.....	73
3. Fermentation and antimicrobial activity test.....	85
3.1 Antimicrobial production of 30 isolates showing antimicrobial activity in YMB medium.....	85
3.2 Antimicrobial production of the strain PC 4-3 in various media and effect of pH.....	85
4. Structure elucidation and antimicrobial activity of the isolated compounds.....	88
4.1 Structure elucidation of geldanamycin (FPC43001a).....	88
4.2 Structure elucidation of 17-O- delmethylgeldanamycin (SPC43004a).....	96
4.3 Antimicrobial activity of the isolated compounds.....	103
V. CONCLUSION.....	104
REFERENCES.....	106
APPENDIX.....	113
VITA.....	125

## LIST OF TABLES

Table	Page
1. Classification and morphological characteristics of Streptomycetaceae.....	5
2. Criteria used for the classification and identification of <i>Streptomyces</i> species... ..	7
3. Differential characteristics of the genera <i>Streptomyces</i> and <i>Micromonospora</i> .....	9
4. Antimicrobial compounds from <i>Streptomyces</i> .....	10
5. Sources and biological activity of ansamycins.....	13
6. Composition of media and condition for antibiotics production of <i>Streptomyces</i> strains.....	20
7. Fractions obtained from YMCPC 4-3.....	35
8. Fractions obtained from FPC43003.....	37
9. Sources of soil samples, pH, date of isolation and isolate number.....	40
10. Antimicrobial activity of actinomycetes isolates on YMA.....	42
11. Spore morphology and cultural characteristics of the isolates on YMA incubated for 14 days.....	47
12. Cultural characteristics of the isolates on YMA incubated for 14 days.....	51
13. Morphological and cultural characteristics of the isolates on different media incubated for 14 days.....	55
14. Physiological characteristics of 30 isolates showing antimicrobial activity.....	74
15. Biochemical characteristics of 30 isolates showing antimicrobial activity.....	75
16. Utilization of various carbon sources by 30 isolates showing antimicrobial activity.....	77
17. Characteristics of the strain PC 4-3.....	79
18. 16S rDNA sequence similarity of the strain PC 4-3 to closely related species.....	84
19. Antimicrobial activity of the 30 isolates showing antimicrobial activity in YMB....	86
20. Antimicrobial activity of the strain PC 4-3 in various media.....	87
21. Effect of pH on antimicrobial activity of the strain PC 4-3.....	88

## LIST OF TABLES (continued)

Table	Page
22. Comparison of $^1\text{H}$ and $^{13}\text{C}$ -NMR spectral data of FPC43001a with that of geldanamycin.....	95
23. Comparison of $^1\text{H}$ , $^{13}\text{C}$ -NMR spectral data of SPC43004a with that of 17-O-demethylgeldanamycin.....	102
24. Antimicrobial activity from the mother liquor, isolated geldanamycin and 17-O-demethylgeldanamycin of the strain PC 4-3.....	103

## LIST OF FIGURES

Figure	Page
1. The colonial appearance of the strain PC 4-3 on YMA for 14 days.....	72
2. Scanning electron micrograph of spore-bearing substrate mycelium of the strain PC 4-3 on YMA for 14 days.....	72
3. Comparison of 16S rDNA nucleotide sequences between the strain PC 4-3 and <i>Streptomyces</i> sp. NRRL B-1865.....	81
4. Phylogenetic relationships of the strain PC 4-3 base on the 16S rDNA sequence.....	83
5. Structure of compound FPC43001a.....	89
6. The UV spectrum of geldanamycin (FPC43001a).....	90
7. The IR spectrum of geldanamycin (FPC43001a).....	91
8. The ESI-TOF mass spectrum of geldanamycin (FPC43001a).....	92
9. $^1\text{H}$ NMR spectrum (300 MHz) of geldanamycin (FPC 43001a) in $\text{CDCl}_3$ .....	93
10. $^{13}\text{C}$ NMR spectrum (75 MHz) of geldanamycin (FPC 43001a) in $\text{CDCl}_3$ .....	94
11. Structure of compound SPC43004a.....	96
12. The UV spectrum of 17-O-demethylgeldanamycin (SPC43004a).....	97
13. The IR spectrum of 17-O-demethylgeldanamycin (SPC43004a).....	98
14. The ESI-TOF mass spectrum of 17-O-demethylgeldanamycin (SPC43004a).....	99
15. $^1\text{H}$ NMR spectrum (300 MHz) of 17-O-demethylgeldanamycin (SPC43004a) in $\text{DMSO}-d_6 + \text{CDCl}_3$ .....	100
16. $^{13}\text{C}$ NMR spectrum (75 MHz) of 17-O-demethylgeldanamycin (SPC43004a) in $\text{DMSO}-d_6 + \text{CDCl}_3$ .....	101

## LIST OF SCHEMES

Scheme		Page
1.	Fermentation of the strain PC 4-3.....	30
2.	Extraction of YM fermentation broth of the strain PC 4-3.....	36
3.	Fractionation of the YMCPC 4-3 from the strain PC 4-3.....	38

## ABBREVIATIONS

$[\alpha]_D^{25}$	=	specific rotation at 25° and sodium D line (589 nm)
ATCC	=	American Type Culture Collection, Monassas,VA, USA
brs	=	broad singlet
°C	=	degree celsius
$\text{CDCl}_3$	=	deuterated chloroform
$\text{CHCl}_3$	=	chloroform
cm	=	centrimeter
$^{13}\text{C-NMR}$	=	carbon-13 nuclear magnetic resonance
d	=	doublet
dd	=	doublet of doublets (for NMR spectra)
DMSO	=	dimethylsulfoxide
$\text{DMSO}d_6$	=	deuterated dimethylsulfoxide
$\delta$	=	chemical shift
EIMS	=	Electron Impact Mass Spectrum
$\text{EtOAc}$	=	Ethyl acetate
$\epsilon$	=	molar absorptivity
g	=	gram
$\mu\text{g}$	=	microgram
$\mu\text{l}$	=	micro liter
hr.	=	hour
$^1\text{H-NMR}$	=	Proton Nuclear Magnetic Resonance
Hz	=	Hertz
IR	=	infrared
$J$	=	coupling constant
L	=	liter
$\lambda_{\max}$	=	wavelength at maximal absorption
$\text{M}^+$	=	molecular iron

$\mu\text{g}$	=	microgram
mg	=	milligram
min	=	minute
$\mu\text{l}$	=	micro liter
ml	=	milliliter
MHz	=	megahertz
m/z	=	mass to charge ratio
MS	=	mass spectrometry
$\mu\text{m}$	=	micrometer
mm	=	millimeter
nm	=	nanometer
MeOH	=	methanol
NMR	=	Nuclear Magnetic Resonance
ppm	=	part per million
rpm	=	round per minute
RT	=	room temperature
s	=	singlet
TLC	=	Thin Layer Chromatography
UV	=	ultraviolet