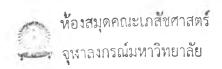
M~,

การตั้งตำรับยาต้านแบคทีเรียผสมสำหรับฉีดเพื่อรักษาสุกรที่ติดเชื้อแบคทีเรีย สเตรปโตคอคคัส ชูอิส

นางสาวอัจฉรา ฤทธิ์กำลัง



วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาเภสัชศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาเภสัชกรรม ภาควิชาวิทยาการเภสัชกรรมและเภสัชอุตสาหกรรม คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ปีการศึกษา 2556 ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



Miss Atchara Ritkumlung

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements

for the Degree of Master of Science in Pharmacy Program in Pharmaceutics

Department of Pharmaceutics and Industrial Pharmacy

Faculty of Pharmaceutical Sciences

Chulalongkorn University

Academic Year 2013

Copyright of Chulalongkorn University

Thesis Title	FORMULATION OF COMBINED ANTIBACTERIAL
	INJECTABLE SUSPENSION FOR THE TREATMENT
	OF STREPTOCOCCUS SUIS INFECTED PIGS
Ву	Miss Atchara Ritkumlung
Field of Study	Pharmaceutics
Thesis Advisor	Assistant Professor Pornpen Werawatganone,
	Ph.D.
Thesis Co-Advisor	Assistant Professor Walaisiri Muangsiri, Ph.D.
	Assistant Professor Dachrit Nilubol, Ph.D.

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

....Dean of the Faculty of Pharmaceutical Sciences

(Assistant Professor Rungpetch Sakulbumrungsil, Ph.D.)

THESIS COMMITTEE	7	
Portgroom	Lyo	Chairman
	ssor Parkpoom Tengam	
tomp	Merantz	Thesis Advisor
	sor Pornpen Werawatga	
Malain	Numain	Thesis Co-Advisor
(Assistant Profes	sor Walaisiri Muangsiri, F	Ph.D.)
Dent 1	Dur.	Thesis Co-Advisor
(Assistant Profes	sor Dachrit Nilubol, Ph.[D.)
Anghana	Tanhwanant	Examiner
(Assistant Profes	sor Angkana Tantituvan	ont, Ph.D.)
Nant	2	External Examiner
(Napasinee Akso		



อัจฉรา ฤทธิ์กำลัง : การตั้งตำรับยาต้านแบคทีเรียผสมสำหรับฉีดเพื่อรักษาสุกรที่ติดเชื้อแบคทีเรีย สเตรปโตคอคคัส ซูอิส. (FORMULATION OF COMBINED ANTIBACTERIAL INJECTABLE SUSPENSION FOR THE TREATMENT OF STREPTOCOCCUS SUIS INFECTED PIGS) อ.ที่ ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก: ผศ. ดร.พรเพ็ญ วีระวัฒกานนท์, อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม: ผศ. ร.ต.ท. หญิง ดร.วลัยศิริ ม่วงศิริ, ผศ. ดร.เดชฤทธิ์ นิลอุบล, 109 หน้า.

สเตรปโตคอคคัส ซูอิส เป็นเชื้อแบคทีเรียก่อโรคสำคัญในฟาร์มสุกร บางครั้งการใช้ยาต้านจุลชีพ เพียงชนิดเดียวทำให้ไม่ประสบความสำเร็จในการรักษา จึงน่าสนใจที่จะใช้ยาต้านจุลชีพร่วมกันสองชนิดเพื่อ รักษาสกรที่ติดเชื้อ*สเตรปโตคอคคัส ซอิส* ดังนั้นงานวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์คือพัฒนาสูตรตำรับยาฉีดแขวนตะกอน ้ต้านจุลชีพผสมเพื่อรักษาสุกรที่ติดเชื้อสเตรปโตคอคคัส ชูอิส การทดสอบความไวของเชื้อสเตรปโตคอคคัส ชูอิส สายพันธุ์ท้องถิ่นจำนวน 16 ตัวอย่างเชื้อที่เก็บได้จากฟาร์มสุกรในประเทศไทยต่อยาต้านจุลชีพ 3 กลุ่ม (เบต้า-แลคแทม, อะมิโนไกลโคไซด์และฟลูออโรควิโนโลน) โดยเทคนิคอาการใดลูชั้น หาค่าความเข้มขันต่ำสุดของยา ต้านจุลชีพที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อแบคทีเรียและคัดเลือกยาต้านจุลชีพสำหรับนำไปศึกษาใน ขั้นตอนต่อไป การศึกษาการเสริมฤทธิ์ของยาต้านจุลชีพ โดยใช้วิธีเชคเกอร์บอร์ด และการคำนวณหาค่าดัชนี สัดส่วนความเข้มข้นในการยับยั้งเชื้อ เลือกยาต้านจุลชีพที่ใช้ร่วมกันแล้วมีศักยภาพมากที่สุด และตั้งตำรับที่ใช้ น้ำมันหลายชนิดและสารช่วยทำให้เปียกเพื่อเตรียมเป็นยาฉีดแขวนตะกอน ประเมินความคงตัวทางกายภาพและ ทางเคมี และการปลดปล่อยของยาออกจากตำรับยาฉีดแขวนตะกอน ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่าเชื้อ*สเตรปโต* คอคคัส ซูอิส มีความไวต่อยากลุ่มเบต้า-แลคแทม (อะม็อกชีซิลิน, เชฟาโชลิน, เชฟไตรอะโชนและเซโฟแทคซีม) และยากลุ่มฟลูออโรควิโนโลน (ไซโปรฟลอกชาซินและเอนโรฟลอกชาซิน) มากกว่ายากลุ่มอะมิโนไกลโคไซด์ (นี โอมัยชินและเจนตามัยชิน) ผลการเสริมกันของเอนโรฟลอกชาชินและอะม็อกชีชิลินให้ฤทธิ์ต้านเชื้อสเตรปโต คอคคัส ซูอิสสูงที่สุด เมื่อเทียบกับยาต้านจุลชีพตัวอื่นๆ ดังนั้นเอนโรฟลอกซาซินร่วมกันกับอะม็อกซีซิลินถูก เลือกเพื่อนำมาเตรียมเป็นยาต้านจุลชีพแบบแขวนตะกอนในน้ำมัน ยาแขวนตะกอนอะม็อกชีชิลิน ไตรไฮเดรท และเอนโรฟลอกชาชิน เบส ประกอบด้วยน้ำมันเมล็ดฝ้าย ใช้เป็นตัวกลางและทวีน 20 เป็นสารช่วยทำให้เปียก มีลักษณะทางกายภาพที่ดี ตะกอนกระจายตัวใหม่ได้ง่าย และมีความคงตัวทางกายภาพ หลังจากเก็บที่อุณหภูมิ 30 ± 2 องศาเชลเซียส และ 75 ± 5 % ความขึ้นสัมพัทธ์ เป็นเวลา 3 เดือน เปอร์เซ็นต์คงเหลือของยาอะม็อกซี ชิลิน ไตรไฮเดรท และเอนโรฟลอกชาซิน เบส 101.57 ± 0.71 และ 98.81 ± 2.22 ตามลำดับ การปลดปล่อย ของเอนโรฟลอกซาซิน เบส แสดงการปลดปล่อยอย่างข้าๆ ใช้เวลานานมากกว่า 24 ชั่วโมง ในขณะที่การ ปลดปล่อยอะม็อกซีซิลิน ไตรไฮเดรทถึงระดับหนึ่งแล้วมีการเปลี่ยนแปลงน้อยภายในเวลา 10 ชั่วโมง ดังนั้น ยาอะม็อกชีชิลิน ไตรไฮเดรทและเอนโรฟลอกชาชิน เบสในน้ำมันมีศักยภาพที่ดีในการนำไปพัฒนาสูตรตำรับยา ้ต้านแบคทีเรียแบบผสมเพื่อใช้รักษาสุกรที่ติดเชื้อสเตรปโตคอคคัส ซูอิส

ภาควิชา วิทยาการเภสัชกรรมและเภสัชอุตสาหกรรม ลายมือชื่อนิสิต <u>อัจตรา</u> สาขาวิชา เภสัชกรรม ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ง

ปีการศึกษา 2556

ลายมือชื่อนิสิต อัจตรา ฤทธิ์กำลัง ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม ริงา.ก.ผา ผ่างผา ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม ปัจนา KEYWORDS: STREPTOCOCCUS SUIS / PIGS / SUSPENSION / INJECTION / ANTIBACTERIAL

ATCHARA RITKUMLUNG: FORMULATION OF COMBINED ANTIBACTERIAL INJECTABLE SUSPENSION FOR THE TREATMENT OF STREPTOCOCCUS SUIS INFECTED PIGS. ADVISOR: ASST. PROF. PORNPEN WERAWATGANONE, Ph.D., CO-ADVISOR: ASST. PROF. WALAISIRI MUANGSIRI, Ph.D., ASST. PROF. DACHRIT NILUBOL, Ph.D., 109 pp.

Streptococcus suis (S. suis) is an important pathogen in the swine farm. Sometime the use of a single antimicrobial drug has been unsuccessful in the treatment. The use of antimicrobial combinations has been interesting for the treatment of S. suis infected pigs. Therefore, the objective of this study was to develop combined antimicrobial injectable suspension for the treatment of S. suis infected pigs. The susceptibility testing of 16 local S. suis strains collected from Thai swine farms against three antimicrobial groups ($oldsymbol{eta}$ -lactams, aminoglycosides and fluoroquinolones) was performed using agar dilution technique. The Minimum Inhibitory Concentrations (MICs) were determined and the antimicrobials were selected for further studies. The synergistic effects of antimicrobial combinations were studied using checkerboard method and Fractional Inhibitory Concentration (FIC) index calculation. The most potent antimicrobial combination was selected and formulated using various oils and dispersing agents to prepare parenteral suspensions. Physical and chemical stabilities and in vitro release of the suspensions were evaluated. The results demonstrated that S. suis isolates were more sensitive to eta-lactam (amoxicillin, cefazolin, ceftriaxone and cefotaxime). and fluoroquinolone (ciprofloxacin and enrofloxacin) groups than aminoglycoside group (neomicin and gentamicin). The synergistic effects of enrofloxacin and amoxicillin provided the highest antimicrobial activities against 5. suis among other antimicrobials. Then, enrofloxacin combined with amoxicillin was selected to formulate as antimicrobial suspensions in oil. Amoxicillin trihydrate and enrofloxacin base suspension containing cottonseed oil and tween 20 as a medium and a dispersing agent was good physical appearance, easily resuspended and physically stable. After 3 months at 30±2 °C and 75±5 %RH, percent remainings of amoxicillin trihydrate and enrofloxacin base in the suspension were 101.57±0.71 and 98.81±2.22, respectively. The release profile of enrofloxacin base showed sustained release longer than 24 hours while that of amoxicillin trihydrate reached a plateau in 10 hours. Therefore, amoxicillin trihydrate and enrofloxacin base in oil is a potential candidate in developing formulation of combined antibacterials for the treatment of S. suis infected pigs.

Department: Pharmaceutics and Industrial

Pharmacy

Field of Study: Pharmaceutics

Academic Year: 2013

Student's Signature Atchara Ritkumlung
Advisor's Signature P. Wunf
Co-Advisor's Signature W. Muangini

Co-Advisor's Signature 5-4



ACKNOWLEDGEMENTS

This thesis would never have been finish without the great support and encouragement from several people. First and foremost, I would like to express my sincere gratitude and deep appreciation to my advisor, Assistant Professor Dr. Pornpen Werawatganone for her invaluable advice, grateful support, patience, supervision, understanding and stimulating throughout the study. Her kindness will always be memorable.

I am especially grateful to Assistant Professor Dr. Walaisiri Muangsiri, my coadvisor, for her invaluable advice, solving problems, support and excellent supervision.

I am very grateful to Assistant Professor Dr. Dachrit Nilubol, my co-advisor, for his invaluable advice, giving the amoxicillin sodium and CEFOMAX 100®, CEFRALO® L.A, CEF-3-MAX® and EXCENEL® RTU.

I also wish to express deep appreciation to Associate Professor Dr. Parkpoom Tengamnuay, Assistant Professor Dr. Angkana Tantituvanont, and Dr. Napasinee Aksornkoae for spending their valuable time to be my thesis committee and for their suggestions and comments.

I am very grateful to the Higher Education Research Promotion and National Research University Project of Thailand, Office of the Higher Education Commission for giving partial financial support to my thesis work (HR 1166I), and also grateful to the Faculty of Pharmaceutical science and Faculty of Veterinary Science, Chulalongkorn University for their support of equipment and laboratory.

The other special thanks are extended to Generic Vet Chem Co., Ltd. for donation of enrofloxacin base and amoxicillin trihydrate; Combine Lab Co., Ltd. for gift of enrofloxacin base; Croda Co., Ltd. for contribution of Span 20, Span 80, Tween TM 20 and Tween TM 80.

I am deeply appreciated to my friends; Pipat, Sirinda, Tullaya, Jitkasem, Nattawee, Laddawan, Panida, Sakalanunt, Keerati, Supakunya, Phojana and Sitapatch for their friendship, support and encouragement. I wish to extend my warmest thanks to all staff members especially, Waree Niyomtham and Thitima Tripipat, of the Department of Veterinary Microbiology, Faculty of Veterinary Science and Department of Pharmaceutics and Industrial Pharmacy, Faculty of Pharmaceutical

Sciences for their help with my work and to all other people whose names have not been mentioned for their grateful support.

Finally, I would like to express to my infinite gratitude and great appreciation to my family for the love, understanding, encouragement and support throughout my study.



CONTENTS

		Page
THAI ABSTRA	ACT	iv
ENGLISH AB	STRACT	V
ACKNOWLE	DGEMENTS	vi
CONTENTS		viii
list of tab	BLES	X
LIST OF FIGI	JRES	xii
list of Equ	JATIONS	xiv
list of abe	BREVIATIONS	XV
CHAPTER I	INTRODUCTION	1
CHAPTER II	LITERATURE REVIEW	4
1.	Streptococcus suis (S. suis)	4
Guideline	s for treatment and control of <i>S. suis</i> infection	6
2.	Antibacterial agents	8
3.	Susceptibility testing method	10
4.	Methods used to assess the activity of antimicrobial combinatio	ns 15
5.	Suspensions	21
5.1	Typical excipients used in parenteral suspensions	22
5.2	Evaluation and stability of parenteral suspension	25
6.	In vitro release study	28
CHAPTER III	MATERIALS AND METHODS	30
Materials		30
Apparatus	S	33
Accessori	es	34
Methods		35
1.	Evaluation of antimicrobials	35
2.	Characterization	40
3.	Preparation of suspensions in oil for intramuscular injection	44



			Page
	4.	Physical and chemical stability study of suspensions in oil	. 47
	5.	In vitro release study	. 48
	6.	Statistical analytical	. 49
CHAPT	TER IV	RESULTS AND DISCUSSION	. 50
1.		Evaluation of antimicrobials	. 50
	1.1	Antimicrobial susceptibility test	. 50
	1.2	Testing of the antimicrobial combinations	. 54
2.		Characterization	. 58
	2.1	DSC analysis	. 58
	2.2	Quantitative analysis of amoxicillin and enrofloxacin by HPLC method	. 60
	2.3	Organic solvent for drug extraction	. 62
	2.4	Solubility of amoxicillin trihydrate and enrofloxacin base	. 63
3.		Preparation of antimicrobial suspensions in oil for IM injection	. 64
4.		Physical and chemical stability study of suspensions in oil	. 70
5.		In vitro release study	. 80
CHAPT	TER V	CONCLUSIONS	. 82
REFER	ENCES	· >	. 84
APP	ENDIX	A	. 96
	The p	particle size and percent remainings of antibacterial suspension	
		formulations	. 96
APP	ENDIX	В	. 99
	Valida	ation of HPLC method	. 99
VITA			109

		Page
Table 1	The dilution process of antimicrobial drugs to be used in agar dilution	
	susceptibility test	37
Table 2	HPLC linear gradient method	42
Table 3	MIC ranges of the reference strains	53
Table 4	MICs of 12 antimicrobial agents for 16 S. suis isolates	54
Table 5	FIC index of the combining drugs	57
Table 6	Results of susceptibility testing	58
Table 7	The percentages of extraction of amoxicillin and enrofloxacin using organic	
	solvents	62
Table 8	The percentages of extraction of amoxicillin and enrofloxacin using ethyl	
	ether and hexane	63
Table 9	Compositions suspensions	64
Table 10	Composition abbreviation	65
Table 11	Sedimentation volume and redispersibility of all antimicrobial suspension	
	formulations after 24 hours and 1 week at room temperature	67
Table 12	Viscosity values of the suspensions using AND model SV-10	69
Table 13	Viscosity values of the suspensions using Brookfield: model-DV-II	69
Table 14	Sedimentation volume of antimicrobial suspensions in oil after heating	
	cooling cycle	70
Table 15	Redispersibility of antimicrobial suspensions in oil after heating cooling cycle	271
Table 16	Sedimentation volume and time of redispersion after 3 months	75
Table 17	The viscosities of suspensions at day 0 and 3 months	78
Table A-1	Particle size of all formulations after heating cooling cycle	97
Table A-2	Particle size of antimicrobial suspension formulations after 3 months	97
Table A-3	The percent remainings of amoxicillin in suspensions after 3 months	97
Table A-4	The percent remainings of enrofloxacin in suspensions after 3 months	98

		Page
Table B-1	Data for calibration curve of amoxicillin trihydrate by HPLC method	104
Table B-2	Data for calibration curve of enrofloxacin base by HPLC method	104
Table B-3	The percentage of analytical recovery of amoxicillin trihydrate	106
Table B-4	The percentage of analytical recovery of enrofloxacin base	106
Table B-5	Data of intraday precision of amoxicillin trihydrate by HPLC method	107
Table B-6	Data of intraday precision of enrofloxacin base by HPLC method	. 107
Table B-7	Data of interday precision of amoxicillin trihydrate by HPLC method	107
Table B-8	Data of interday precision of enrofloxacin base by HPLC method	107



Page
Figure 1 Broth microdilution susceptibility panel containing 98 reagent wells and
disposable tray inoculators11
Figure 2 <i>S. suis</i> isolate tested by the agar dilution tests on sheep blood agar12
Figure 3 Staphylococcus aureus isolate tested by the Etest gradient diffusion method 13
Figure 4 Disk diffusion test
Figure 5 Automated instrument systems
Figure 6 Assessment of antimicrobial combinations with the disk diffusion technique 20
Figure 7 Assessment of antimicrobial combinations with the paper strip diffusion21
Figure 8 A trypical checkerboard plot and no bacterial growth observed in this gray area
representing synergistic effect39
Figure 9 Modified Franz diffusion cell
Figure 10 The characteristic colonies of <i>S. suis</i> on sheep blood agar
Figure 11 S. suis was cultured on the sheep blood Mueller Hinton agar
Figure 12 Typical checkerboard plots obtained from this study bacterial growth
observed in the shaded area; A) synergy B) additivity C) indifference56
Figure 13 DSC thermograms of drugs
Figure 14 UV spectrum of amoxicillin trihydrate
Figure 15 UV spectrum of enrofloxacin
Figure 16 Chromatograms of simultaneously analyzed two drugs at 229 nm
Figure 17 Chromatograms of simultaneously analyzed two drugs at 277 nm61
Figure 18 Solubility determination of amoxicillin trihydrate and enrofloxacin base64
Figure 19 Formulation code65
Figure 20 The appearances of suspension formulations freshly prepared and floating
particle shown in the circle66
Figure 21 Particle size of all formulations after heating cooling 6 cycles72
Figure 22 Particle size distribution of CT20 formulation after heating cooling 6 cycles72
Figure 23 Particle size distribution of CT80 formulation after heating cooling 6 cycles73

=			
			۰
_	=	-	•
_	-	_	
_	-	_	•
=	_	_	•
	_	_	i
=	=	=	=
		=	=
_			۰
≡	=	=	
_	_	_	•
=			Ė
_	_	_	•
=	=	=	=
-	-	-	۰
=			=

Figure 24	Particle size distribution of COT20 formulation after heating cooling 6 cycles	73
Figure 25	Particle size distribution of COT80 formulation after heating cooling 6 cycles	73
Figure 26	The appearances of COT201 and COT202 during stability test	74
Figure 27	The particle size of antimicrobial suspensions after 3 months	76
Figure 28	Particle size distribution of COT201 after 3 months at 30 $^{\circ}$ C	76
Figure 29	Particle size distribution of COT201 after 3 months at 40 $^{\circ}$ C	77
Figure 30	Particle size distribution of COT202 after 3 months at 30 °C	77
Figure 31	Particle size distribution of COT202 after 3 months at 40 °C	77
Figure 32	Chemical stability of COT201 and COT202 suspension formulations	79
Figure 33	The release profiles of antibacterial suspensions	81
Figure 34	HPLC chromatogram of mobile phase	102
Figure 35	HPLC chromatogram of amoxicillin and enrofloxacin at 229 nm 1	103
Figure 36	HPLC chromatogram of enrofloxacin at 277 nm	103
Figure 37	Calibration curve of amoxicillin trihydrate and enrofloxacin base by HPLC	
	mothod 1	105

LIST OF EQUATIONS

	F	age
Equation 1	Sedimentation volume	27
Equation 2	Degree of flocculation	27
Equation 3	FIC index	40
Equation 4	Percentages synergism	40
Equation 5	Percentages extraction of drug	44
Equation 6	Sedimentation volume	45
Fauation 7	Percentages release of drug	49



% = percentage

μg = microgram

°C = degree Celsius

cm = centimeter

CV = coefficient of variation

DSC = differential scanning calorimetry

et al. = et alii, 'and others'

g = gram

BP = The British Pharmacopoeia

F = sedimentation volume

HPLC = high performance liquid chromatography

i.e. = id est, that is

kDa = kilodalton

mg = milligram

min = minute

mL = milliliter

mm = milimeter

MW = molecular weight

MWCO = molecular weight cut off

No. = number

PBS = phosphate buffer saline

pH = the negative logarithm of the hydrogen ion concentration

r² = coefficient of determination

rpm = round per minute



SD = standard deviation

USP/NF = The United States Pharmacopoeia/National Formulary

UV = ultraviolet

w/w = weight by weight

