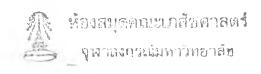
## ความสามารถของฟิลแลนทินในการซึมผ่านเซลล์คาโค-2

นางสาววิลาสิณี ดุนโคกสูง



วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาเภสัชศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาเภสัชวิทยา ภาควิชาเภสัชวิทยาและสรีรวิทยา คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ปีการศึกษา 2556 ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย





### PERMEABILITY OF PHYLLANTHIN ACROSS CACO-2 CELLS

Miss Wilasinee Dunkoksung

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements

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

Department of Pharmacology and Physiology

Faculty of Pharmaceutical Sciences

Chulalongkorn University

Academic Year 2013

Copyright of Chulalongkorn University



Thesis Title	PERMEABILITY OF PHYLLANTHIN ACROSS CACO-2
	CELLS
Ву	Miss Wilasinee Dunkoksung
Field of Study	Pharmacology
Thesis Advisor	Assistant Professor Suree Jianmongkol, Ph.D.
Thesis Co-Advisor	Assistant Professor Nontima Vardhanabhuti, Ph.D.
Accounted by the Exculty	of Dharmacoutical Sciences Chulalandrara
·	of Pharmaceutical Sciences, Chulalongkorn
University in Partial Fullillment	of the Requirements for the Master's Degree
2	
Coly Gol.	Dean of the Faculty of Pharmaceutical Sciences
/A D . 6	,
(Assistant Professor Rui	ngpetch Sakulbumrungsil, Ph.D.)
THESIS COMMITTEE	
Political Signal	Chairman
101 -1.00:	Chairman
(Associate Professor Po	lice Lieutenant Colonel Somsong Lawanprasert,
Ph.D.)	10
Three dim	Thesis Advisor
(Assistant Professor Sur	,
(Also to as a N	/
- 1 - 0 1 (17 a )	Thesis Co-Advisor
	ntima Vardhanabhuti, Ph.D.)
Lataya C.	Examiner
	aya Luechapudiporn, Ph.D.)
185312 -lu	
	Externat examiner

(Sasitorn Aueviriyavit, Ph.D.)

วิลาสิณี ดุนโคกสูง : ความสามารถของฟิลแลนทินในการซึมผ่านเซลล์คาโค-2. (PERMEABILITY OF PHYLLANTHIN ACROSS CACO-2 CELLS) อ.ที่ปรึกษา วิทยานิพนธ์หลัก: ผศ. ภญ. ดร.สุรีย์ เจียรณ์มงคล, อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม: ผศ. ภญ. ดร.นนทิมา วรรธนะภูติ, 81 หน้า.

ฟิลแลนทินจัดเป็นสารในกลุ่มลิกแนนซึ่งมีความเหมาะสมที่จะถูกนำมาพัฒนาต่อเป็นยา รับประทานเนื่องจากมีฤทธิ์ทางเภสัชวิทยาที่หลากหลาย ปัจจัยสำคัญที่จะต้องคำนึงถึงสำหรับการ บริหารยาโดยการรับประทานคือชีวประสิทธิผลของตัวยาและโอกาสในการเกิดอันตรกิริยาระหว่าง ยาที่เกี่ยวข้องกับตัวขนส่งสารออกจากเซลล์ เช่น พี-ไกลโคโปรตีน การศึกษานี้มีวัตถุประสงค์เพื่อ ศึกษาความสามารถของฟิลแลนทินในการซึมผ่านเซลล์คาโค-2 ภายใต้การควบคุม pH ให้ คล้ายคลึงกับสภาวะจริงที่เกิดขึ้นในบริเวณทางเดินอาหารส่วนลำไส้เล็ก นอกจากนี้ยังได้ศึกษา ความสามารถในการละลายน้ำของฟิลแลนทินที่ pH ต่างๆ และศึกษาถึงผลของพี-ไกลโคโปรตีน ต่อการเปลี่ยนแปลงความสามารถในการซึมผ่านเซลล์ของฟิลแลนทิน เพื่อประเมินโอกาสในการ เกิดอันตรกิริยาระหว่างยากับยาและยากับอาหารอีกด้วย จากผลการศึกษาพบว่าฟิลแลนทีนจัดอยู่ ในกลุ่มของสารที่มีความสามารถในการซึมผ่านเซลล์ได้ดีมาก โดยมีค่าสัมประสิทธิ์การซึมผ่านเซลล์ จากด้าน apical (AP) ไปยังด้าน basolateral (BL) เท่ากับ 34.90  $\pm$  1.18 imes 10 $^{-6}$  เซนติเมตรต่อ วินาที ฟิลแลนทินมีความสามารถในการละลายน้ำต่ำมากหรือไม่ละลายน้ำเลย (มีค่าการละลาย น้อยกว่า 5 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ในช่วง pH 1.0-7.5) ดังนั้นผลจากการประเมินพารามิเตอร์ทั้ง 2 ชนิดบ่งชี้ว่าฟิลแลนทินควรจัดอยู่ในกลุ่ม Biopharmaceutics Classification System (BCS) กลุ่มที่ 2 (คือมีความสามารถในการซึมผ่านเซลล์ได้ดีมากและมีความสามารถในการละลายน้ำต่ำ) นอกจากนี้พบว่าอัตราส่วนสัมประสิทธิ์การซึมผ่านเซลล์ด้าน BL-AP ต่อด้าน AP-BL หรือค่า efflux ratio ของฟิลแลนทินมีค่าใกล้เคียง 1 ซึ่งแสดงให้เห็นว่าพี-ไกลโคโปรตีนไม่มีผล เปลี่ยนแปลงความสามารถในการซึมผ่านเซลล์ของฟิลแลนทิน transepithelial electrical resistance (TEER) ในระหว่างการทดลองพบว่าฟิลแลนทินไม่มีผล เหนี่ยวนำให้เกิดการเปิดของ tight junction ซึ่งเป็นตัวกั้นไม่ให้สารซึมผ่านเซลล์โดยกระบวนการ paracellular transport จากผลโดยรวมแสดงให้เห็นว่ากระบวนการซึมผ่านเซลล์แบบ transcellular transport ควรเป็นกระบวนการหลักในการซึมผ่านเซลล์ของฟิลแลนทิน โดยสรุป แล้วฟิลแลนทินมีความเหมาะสมที่จะถูกนำไปพัฒนาเป็นยารับประทาน สารนี้น่าจะถูกดูดซึมผ่าน ลำไส้ได้ดี โดยไม่มีการขัดขวางการดูดซึมจากพี-ไกลโคโปรตีนและเนื่องจากไม่พบว่าพี-ไกลโค โปรตีนมีผลต่อการดูดซึมของฟิลแลนทินถึงแม้ในการศึกษานี้จะใช้ฟิลแลนทินในความเข้มข้นต่ำ ้ดังนั้นสารที่เป็นซับสเตรตของพี-ไกลโคโปรตีนน่าจะไม่มีผลรบกวนการดูดซึมของฟิลแลนทิน อย่างไรก็ตามควรจะมีการศึกษาเพิ่มเติมเกี่ยวกับเภสัชจลนศาสตร์เพื่อประเมินสัดส่วนการดูดซึม รวมทั้งชีวประสิทธิผลของฟิลแลนทินที่เกิดขึ้นในกายเพื่อการพัฒนายาต่อไป

ภาควิชา เภสัชวิทยาและสรีรวิทยา สาขาวิชา เภสัชวิทยา ปีการศึกษา 2556 ลายมือชื่อนิสิต โลกีนี้ ญา โคกรุง ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก ช่อง ไร้อา ลายมือชื่อ อ.ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม # # 5376582133 : MAJOR PHARMACOLOGY

KEYWORDS: PHYLLANTHIN / CACO-2 CELLS / PERMEABILITY / BIOPHARMACEUTICS

CLASSIFICATION SYSTEM (BCS) / P-GLYCOPROTEIN

WILASINEE DUNKOKSUNG: PERMEABILITY OF PHYLLANTHIN ACROSS CACO-2 CELLS, ADVISOR: ASST. PROF. SUREE JIANMONGKOL, Ph.D., CO-ADVISOR: ASST. PROF. NONTIMA VARDHANABHUTI, Ph.D., 81 pp.

Phyllanthin is an active lignan, which has been demonstrated a broad spectrum of pharmacological activities. Phyllanthin is a potential candidate that may be further developed into a new orally administered medicine. The major concerns for oral route of drug administration are drug bioavailability and drug interaction potential involving intestinal efflux transporters including P-glycoprotein (P-gp). This study was aimed to determine the permeability of phyllanthin across the Caco-2 monolayers under the pH gradient condition mimicking the condition in the small intestine. The aqueous solubility of phyllanthin at various pH values was also determined. The influence of P-gp drug efflux pump on phyllanthin permeability was also evaluated to assess its drug-drug and drug-food interaction potential. The results indicated that phyllanthin could be classified as a high permeable compound with an apparent permeability (Papp<sub>AP-RI</sub>) value of  $34.90 \pm 1.18 \times 10^{-6}$  cms<sup>-1</sup>. Phyllanthin was a practically insoluble or an insoluble compound with the aqueous solubility of less than 5 µg/ml over the pH range of 1.0-7.5. According to the biopharmaceutics classification system (BCS), phyllanthin might be classified as a BCS class II (low solubility-high permeability) compound. The efflux ratio of phyllanthin was close to unity, suggesting that P-gp had no influence on phyllanthin transport across Caco-2 monolayers. According to the transepithelial electrical resistance (TEER) monitored during the experiment, phyllanthin did not induce opening of the tight junction, which is the restrictive barrier of the paracellular transport pathway. The overall results suggested that the major transport pathway of phyllanthin was most likely to be the transcellular pathway. In view of its permeability across Caco-2 monolayers, phyllanthin should be feasible to be developed into an oral drug. Phyllanthin would be rapidly absorbed in the intestine with little hindrance from P-gp. Influence of P-gp on phyllanthin was not evident even at a relatively low concentration used in the study. Thus, compounds that are P-qp substrates should not interfere with phyllantin absorption. Further pharmacokinetic studies should be carried out in order to evaluate its in vivo absorptive fraction and bioavailability for further drug development.

Pharmacology and Department:

Physiology

Advisor's Signature Since Similaria Vontina V

Field of Study: Pharmacology

Academic Year: 2013

I would like to express my sincere appreciation to my advisor, Assistant Professor Suree Jianmongkol, Ph.D. for her scientific guidance, kindness, encouragement, and understanding throughout this study.

**ACKNOWLEDGEMENTS** 

I would also like to express thank Assistant Professor Nontima Vardhanabhuti, Ph.D., my co-advisor, for her guidance, support, and kindness.

I would also like to thank the thesis committee for their valuable suggestions, comments, and helpful discussion.

I am also grateful to Assistant Professor Bodin Tuesuwan, Ph.D., and Vorasit Vongsutilers, Ph. D., for their suggestions on HPLC analysis techniques.

I am thankful to all my friends in the Department of Pharmacology and Physiology for their friendship and helpful.

Special thanks are extended to the support and research grants from The 90th Anniversary of Chulalongkorn University fund (Ratchadaphiseksomphot Endowment Fund).

Above all, I would like to express my deepest gratitude to my family for their encouragement, care, love, and support given to me throughout my life.



## **CONTENTS**

Page
THAI ABSTRACTiv
ENGLISH ABSTRACTv
ACKNOWLEDGEMENTSvi
CONTENTSvii
LIST OF TABLESviii
LIST OF FIGURESix
LIST OF ABBREVIATIONSxi
CHAPTER I INTRODUCTION
CHAPTER II LITERATURE REVIEW
I Phyllanthus amarus and phyllanthin
II Intestinal absorption
III Drug transport in the gastrointestinal tract
IV The biopharmaceutics classification system (BCS)
V The investigate drug-drug interaction in candidate drug selection process 18
VI The Caco-2 cells as the model for intestinal absorption
CHAPTER III MATERIALS AND METHODS
CHAPTER IV RESULTS
CHAPTER V DISCUSSION AND CONCLUSION
REFERENCES
APPENDIX
VITA81

# LIST OF TABLES

Table	Page
Table 1. Solubility definitions	12
Table 2. The absorption rate control step for immediate release (IR) solid oral	
products based on the BCS class	18
Table 3. Regression parameters of the calibration curves of theophylline, antipy	rine,
furosemide, and phyllanthin	39
Table 4. Accuracy and precision data (intra-run and inter-run) of chromatograph	ic
method for analysis of theophylline, antipyrine, furosemide, and phyllanthin in	
transport buffer (pH 7.4)	41
Table 5. Limit of detection (LOD) and limit of quantification (LOQ) of	
chromatographic method for analysis of theophylline, antipyrine, furosemide, an	ıd
phyllanthin in transport buffer (pH 7.4)	42
Table 6. Permeability of phyllanthin, theophylline, antipyrine, and furosemide a	cross
the Caco-2 cell monolayers	49
Table 7. TEER values at before and after transport experiments	51
Table 8. The aqueous solubility of phyllanthin in aqueous media at various pH	53

# LIST OF FIGURES

Figure	Page
Figure 1. Phyllanthus amarus Schum. et Thonn	8
Figure 2. Chemical structure of phyllanthin	10
Figure 3. Various stages in the intestinal absorption	11
Figure 4. Transport processes for drugs and chemicals across in the intestinal c	:ells. 15
Figure 5. The biopharmaceutics classification system (BCS)	16
Figure 6. Apical and basolateral membrane transporters and metabolizing enzy	ymes
localized in Caco-2 cell monolayers	21
Figure 7. Relationship between the oral fraction absorbed in humans and appa	arent
permeability coefficients obtained in Caco-2 cell monolayers at two different p	ЭΗ
conditions	21
Figure 8. The morphology of the Caco-2 cells (left) and VBL-Caco-2 cells (right)	1 25
Figure 9. Representative of HPLC chromatograms of test compounds in the co	cktail
mixture: theophylline (1), antipyrine (2), furosemide (3), and phyllanthin (4)	37
Figure 10. Representative of HPLC chromatograms of 0.5% DMSO in transport b	ouffer.
	37
Figure 11. Effect of phyllanthin on cell viability	43
Figure 12. Intracellaular accumulation of calcein in the VBL-resistant Caco-2	
monolayers at the high passage number (96-112)	44
Figure 13. Intracellaular accumulation of calcein in the Caco-2 monolayers at t	:he
low passage number (51-56) and VBL-resistant Caco-2 monolayers at the high	
passage number (96-112)	45

Figure 14. The TEER values of Caco-2 monolayers (passages number 60-64) during	
the period of day 5 to day 21 post seeding	46
Figure 15. Apparent permeability coefficients (Papp) of rhodamine 123 (Rho123)	
across the Caco-2 monolayers in the absence and presence of verapamil (VER)	48
Figure 16. Permeability of rhodamine 123 and phyllanthin across the Caco-2 cell	
monolayers from the apical-to-basolateral (AP-to-BL) direction and the basolateral-	
to-apical (BL-to-AP) direction.	50
Figure 17. Stability of phyllanthin in HBSS at pH 4.5, 6.5, and 7.4.	52
Figure 18.1-18.3. Calibration curves of theophylline, antipyrine, furosemide, and	
phyllanthin in basolateral buffer	77
Figure 19. The accumulation of rhodamine 123 across the Caco-2 cell monolayers in	in
both the apical-to-basolateral (AP-to-BL) direction and the basolateral-to-apical	
(BL-to-AP) direction in the presence and absence of verapamil	80

### LIST OF ABBREVIATIONS

ABC = adenosine triphosphate binding cassette

ANOVA = analysis of variance

AP = apical

ATP = adenosine triphosphate

BCRP = breast cancer resistance protein

BCS = Biopharmaceutics Classification System

BL = basolateral

°C = Degree celsius

Caco-2 = human colon adenocarcinoma

CO2 = carbon dioxide

CYP = cytochrome P450

DMEM = Dulbecco's Modified Eagle's Medium

DMSO = dimethyl sulfoxide

EDTA = Ethylenediaminetetraacetic acid

ER = efflux ratio

ERS = electrical resistance system

FBS = Fetal Bovine Serum

HBSS = Hanks' Balanced Salt solution

HEPES = 4-(2-hydroxyethyl)piperazine-1-ethanesulfonic acid, N-(2-

hydroxyethyl) piperazine-N'-(2-ethanesulfonic acid)

HPLC = High performance liquid chromatography

LOD = limit of detection

LOQ = limit of quantification

LY = lucifer yellow

MCT1 = monocarboxylic acid transporter 1

MTT = 3-(4,5-Dimethyl-2-thiazolyl)-2,5-diphenyl-2H-tetrazolium

bromide

MES = 2-(N-morpholino) ethanesulfonic acid hydrate, 4-

morpholineethanesulfonic acid

mg/ml = milligram per milliliter

min = minute

ml = milliliter

mm = millimeter

mM = millimolar

MRPs = multidrug resistance-associated proteins

nM = nanomolar

NCE = new chemical entity

NEAA = non-essential amino acids

OATP-B = organic anion-transporting polypeptide B

OCTN2 = organic cation/carnitine transporter 2

PEPT1 = H+/di-tripeptide transporter

Papp = apparent permeability coefficient

PappAP-BL = apparent permeability coefficient, apical to basolateral

PappBL-AP = apparent permeability coefficient, basolateral to apical

P-gp = P-glycoprotein

Rho123 = rhodamine 123

rpm = round per minute

SEM = standard error of means

SLC = solute carrier

TEER = Transepithelial electrical resistance

μg/ml = microgram per milliliter

μl = microlitter

μm = micrometer

 $\mu M = micromolar$ 

UV = ultraviolet

v/v = volume by volume

VER = verapamil

VLB = vinblastine