



DETERMINATION OF PSEUDOJUJUBOGENIN GLYCOSIDES USING IMMUNOLOGICAL ASSAY

MISS NATNAPA IMSUNGNOEN

A THESIS FOR THE DEGREE OF MASTER OF PHARMACY
KHON KAEN UNIVERSITY
2010

boo2511209





DETERMINATION OF PSEUDOJUJUBOGENIN GLYCOSIDES USING IMMUNOLOGICAL ASSAY



MISS NATNAPA IMSUNGNOEN

A THESIS FOR THE DEGREE OF MASTER OF PHARMACY KHON KAEN UNIVERSITY

DETERMINATION OF PSEUDOJUJUBOGENIN GLYCOSIDES USING IMMUNOLOGICAL ASSAY

MISS NATNAPA IMSUNGNOEN

A THESIS SUBMITTED IN PARTIAL FULFILLMENT OF THE
REQUIREMENTS
FOR THE DEGREE OF MASTER OF PHARMACY
IN PHARMACEUTICAL SCIENCES
GRADUATE SCHOOL KHON KAEN UNIVERSITY
2010



THESIS APPROVAL KHON KAEN UNIVERSITY FOR

MASTER OF PHARMACY IN PHARMACEUTICAL SCIENCES

Thesis Title:

Determination of pseudojujubogenin glycosides using

immunological assay

Author:

Miss Natnapa Imsungnoen

Thesis Examination Committee

Asst.Prof. Dr. Srisomporn Preeprame

Assoc.Prof. Dr. Waraporn Putalun

Dr. Thaweesak Juengwatanatrakul

Chairperson

Member

Member

Thesis Advisors:

Maraporn Putalun

Advisor

(Assoc.Prof. Dr. Waraporn Putalun)

L Hannar

(Assoc.Prof. Dr.Lampang Manmart) (Assoc.Prof. Dr. Bung-orn Sripanidkulchai)

Dean, Graduate School

Dean, Faculty of Pharmaceutical Sciences

Copyright of Khon Kaen University

เนตรนภา อิ่มสูงเนิน. 2553. การตรวจสอบสารซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์ด้วยเทคนิค
วิเคราะห์ทางอิมมูโนโลยี. วิทยานิพนธ์ปริญญาเภสัชศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชา
เภสัชภัณฑ์ บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์: รศ.ดร.วราภรณ์ ภูตะลุน

บทคัดย่อ

E 47262

สารซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์เป็นสารสำคัญที่พบในพืชสมุนไพร พรมมิ ซึ่งมีการนำ สมุนไพรชนิดนี้มาใช้เป็นยาและอาหารเสริมมากขึ้น ดังนั้นจึงมีความจำเป็นที่ต้องตรวจสอบ สารสำคัญทั้งด้านคุณภาพและปริมาณ ดังนั้นงานวิจัยนี้จึงทำการพัฒนาวิธีการตรวจสอบสารซูโดจู จูโบจินินกลัยโคไซด์ โดยสารกลุ่มซาโปนินกลัยโคไซด์ในต้นพรมมิแบ่งเป็น 2 ชนิด คือ ซูโดจูจูโบ จินินกลัยโคไซด์ และจูจูโบจินินกลัยโคไซด์ ซึ่งได้มีการศึกษาและรายงานแล้วว่าเป็นสารสำคัญที่มี ฤทธิ์ทางเภสัชวิทยา จากการศึกษาการหาปริมาณสารกลุ่มซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์โดยวิธีอีไลซา (ELISA) โดยใช้หลักการทำปฏิกิริยากันอย่างจำเพาะของแอนติเจนและแอนติบอดี ซึ่งมีความไว ในการวิเคราะห์สูง โดยใช้แอนติบอดีซึ่งมีความจำเพาะต่อสารกลุ่มซูโดจูจูโบจินินกลัยไซด์ ดังนั้น ปริมาณสารที่ได้จากการวิเคราะห์จะถูกรายงานเป็นปริมาณสารซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์ทั้งหมด ดังนั้น การศึกษานี้จึงมีวัตถุประสงค์ที่จะพัฒนาวิธีวิเคราะห์ปริมาณสารซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์ โดยหลักการของแอนติเจน-แอนติบอดี หรือเรียกว่าเทคนิควิเคราะห์ทางอิมมูโนโลยี ซึ่งมี ความจำเพาะและความไวมากขึ้น การพัฒนาชุดทดสอบสารซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์ถูกประยุกต์ ขึ้นเพื่อเป็นการคัดกรองเบื้องต้น เนื่องจากใช้สารตัวอย่างปริมาณน้อยและมีความรวดเร็วในการ ตรวจสอบใช้เวลาเพียง 10-15 นาที และพบว่า ชุดทดสอบที่พัฒนาขึ้นนี้สามารถเก็บไว้ได้นานถึง 6 เดือนในตู้เย็น โดยปริมาณสารต่ำสุดที่สามารถตรวจวิเคราะห์ได้ด้วยชุดทดสอบคือ 125 นาโน กรัมต่อมิลลิลิตร จากนั้นทำการพัฒนาวิธี eastern blotting สำหรับใช้ตรวจสอบปริมาณสารชูโดจูจู โบจินินกลัยโคไซด์แต่ละชนิดที่พบในพืช โดยพบว่า ปริมาณสารต่ำสุดที่สามารถตรวจวิเคราะห์ได้ คือ 3.125 นาโนกรัม ซึ่งมีความไวในการวิเคราะห์สูง นอกจากนี้เมื่อเปรียบเทียบปริมาณสารซูโด จูจูโบจินินกลัยโคไซด์ทั้งหมดที่ได้จากวิธีวิเคราะห์ด้วยวิธีอีไลซา และ eastern blotting แล้วมีค่า ใกล้เคียงและสอดคล้องกันคิดเป็น R²=0.972 ดังนั้น วิธี eastern blotting จึงสามารถตรวจ วิเคราะห์ปริมาณทั้งหมดของสารซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์และแต่ละชนิดได้ ซึ่งเป็นข้อได้เปรียบ เหนือวิธีอีไลซา นอกจากนี้ยังพัฒนาวิธีการแยกสารกลุ่มซูโดจูจูโบจินินกลัยโคไซด์โดยใช้ immunoaffinity column และนำมาทำการตรวจวิเคราะห์ปริมาณด้วยวิธีอีไลซา แต่อย่างไรก็ตาม ปริมาณสารสารมาตรฐาน bacopaside I ที่แยกสกัดจากการใช้วิธี immunoaffinity column ได้ เพียง 847.07 นาโนกรัม ดังนั้นจึงควรมีการพัฒนาวิธีการแยกสารด้วยวิธีนี้เพิ่มมากขึ้น

Natnapa Imsungnoen. 2010. Determination of Pseudojujubogenin Glycosides

Using Immunological Assay. Master of Pharmacy Thesis in Pharmaceutical Sciences, Graduate School, Khon Kaen University.

Thesis Advisor: Assoc. Prof. Dr. Waraporn Putalun

ABSTRACT

Pseudojujubogenin glycosides are one of the biological compounds in Bacopa

E 47262

monnieri extract which was used as the major source of pseudojujubogenin glycosides. Due to the fact that herb and herbal product demands are rising, it is necessary to develop the method for analyzed both quality and quantity of these herb and product. The objective of this study is developing method for determination of pseudojujubogenin glycosides. Saponin glycosides in B. monnieri including jujubogenin glycosides and pseudojujubogenin glycosides which are difference in aglycone structure. The previous study reported ELISA assay for determination of pseudojujubogenin glycosides based on the specific binding of antigen and antibody using anti-bacopaside I antibodies which has cross reactivity to other pseudojujubogenin glycosides. Therefore, the result from ELISA was reported as total pseudojujubogenin glycosides. In this study, we developed the method based on antigen-antibody reaction called immunological assay that gave high specificity and sensitivity. Immunological assay including immunochromatographic strip, eastern blotting immunoaffinity column were developed for and analyzing pseudojujubogenin glycosides. For screening of pseudojujubogenin glycosides, immunochromatographic strip was developed due to the rapid of analyzing using only ten to fifteen minute and small volume of sample. This strip can be used for six months under stored at 2-8°C. The detection limit of immunochromatographic strip is 125 ng.ml⁻¹. Eastern blotting was developed for detection the amount of individual pseudojujubogenin glycosides. The limit of detection using eastern blotting technique is 3.125 ng. The concentrations of pseudojujubogenin glycosides determined by eastern blotting had a good correlation with those determined by ELISA. The coefficient of determination (r^2) of 0.972 was obtained. The prior advantage of the newly developed eastern blotting over ELISA method is its can be analyzed

E47262

individual pseudojujubogenin glycosides. In addition, immunoaffinity column was developed for the rapid separation of pseudojujubogenin glycosides. Our result showed that only 847.07 ng bacopaside I was bound with anti-bacopaside I antibody which presented low column capacity. Therefore, the immunoaffinity column should be developed the column capacity more.

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to express my deep gratitude to NRCT-JSPS and Graduate school, Khon Kaen University for the Master degree scholarship. The department of Pharmacy, Sikhiu hospital is acknowledged for giving me the opportunity to study at the faculty of Pharmaceutical Sciences, Khon Kaen University.

I am profoundly grateful to Assoc. Prof. Dr. Waraporn Putalun, my thesis advisor for giving beneficial guidance in both of my learning and my life all the way through my study. I am also indebted to Assoc. Prof. Dr. Hiroyuki Tanaka for his assistance and advice at various stage of my research development in Japan.

I would like to take my opportunity to express my graduate to Assoc. Prof. Dr. Kornkanok Ingkaninan, Faculty of Pharmaceutical Science, Naresuan university and Dr. Watoo Phrompittayarat for giving saponin standard reference, hybridoma supernatant of anti-bacopaside I monoclonal antibody (MAb), anti-bacopside I MAb and anti-bacopaside I polyclonal antibodies for this study.

Finally, my graduation would not be achieved without the best wish from my mother and sister, who help me for everything and always gives me greatest love, willpower and financial support until this study completion. Finally, I wish to gratefully special thanks to my relation and my friends for their help and encouragement.

Natnapa Imsungnoen

TABLE OF CONTENTS

	Page
ABSTRACT (IN THAI)	i
ABSTRACT (IN ENGLISH)	ii
ACKNOWLEDGEMENTS	iv
TABLE OF CONTENTS	v
LIST OF TABLES	vii
LIST OF FIGURES	viii
LIST OF ABBREVATIONS	xii
CHAPTER I INTRODUCTION	1
CHAPTER II LITERATURE REVIEWS	3
1. Botanical data of Bacopa monnieri (L.) Wettst.	3
2. Triterpenoid saponins in B. monnieri	4
3. Biological activity of B. monnieri	7
4. Analytical method of saponin glycosides in Brahmi	12
5. Application of immunological assay in phytochemical analysis	12
CHAPTRER III IMMUNOCHROMATOGRAPHIC STRIP FOR DETECTION	
OF PSEUDOJUJUBOGENIN GLYCOSIDES	27
1. Introduction	27
2. Methodology	29
3. Results and discussion	34
CHAPTER IV DEVELOPMENT OF EASTERN BLOTTING FOR	
DETERMINATION OF PSEUDOJUJUBOGENIN	
GLYCOSIDES USING ANTI-BACOPASIDE I	
MONOCLONAL ANTIBODY	41
1. Introduction	41
2. Methodology	42
3. Results and discussion	45

TABLE OF CONTENTS (Cont.)

	Page
CHAPTER V IMMUNOAFFINITY COLUMN FOR SEPARATION OF	
PSEUDOJUJUBOGENIN GLYCOSIDES	58
1. Introduction	58
2. Methodology	58
3. Results and discussion	64
CHAPTER VI CONCLUSIONS	67
REFERENCES	69
RESEARCH PUBLICATIONS	74
VITAE	75

LIST OF TABLES

		Page
Table 1	Clinical studies of Bacopa monnieri	11
Table 2	Cross reactivities (CRs) of the anti-bacopaside I PAbs against	13
	some naturally occurring compounds	
Table 3	Cross reactivities (CRs) of the anti-bacopaside I MAb against	15
ar.	some naturally occurring compounds	
Table 4	The studies of immunochramatographic strip	21
Table 5	The study of a variable membrane for Eastern blotting technique	22
Table 6	The quantitative analysis of interested compound in plant	23
	samples using eastern blotting	
Table 7	The limit of detection of strip test for pseudojujubogenin	36
	glycosides	
Table 8	Pseudojujubogenin glycosides content in Bacopa species and	38
	Zizyphus species as determined by the immunochromatographic	
	strip test and ELISA	
Table 9	The stability at 2-8°C of immunochromatographic strip	39
Table 10	The limit of detection of pseudojujubogenin glycosides	48
	by eastern blotting analysis using standard bacopaside I	
Table 11	Intra- and inter-assay precision of pseudojujubogenin	50
	glycosides analyzed by eastern blotting	
Table 12	Total pseudojujubogenin glycosides in Brahmi extracts	51
	determined by Eastern blotting and ELISA using MAb	
	against bacopaside I	
Table 13	Each pseudojujubogenin glycosides content in B. monnieri	55
	extract using eastern blotting	

LIST OF FIGURES

		Page
Figure 1	Scheme of thesis conceptual framework	2
Figure 2	Bacopa monnieri (Brahmi)	3
Figure 3	Chemical structures of jujubogenin glycosides found in B. monnieri	5
Figure 4	Chemical structures of pseudojujubogenin glycosides found in <i>B. monnieri</i>	6
Figure 5	Dose-response curve of bacopaside I detected by competitive ELISA using anti-bacopaside I PAb at 405 nm	14
Figure 6	Dose-response curve of bacopaside I detected by competitive ELISA using anti-bacopaside I MAb at 405 nm	16
Figure 7	Immumnochromatographic strip component	17
Figure 8	Principle of immunochromatographic strip based on direct reaction of antigen-antibody	19
Figure 9	Principle of immunochromatographic strip based on competitive reaction of antigen-antibody	20
Figure 10	The coupling of antibody with hydrazide gel	24
Figure 11	The separation of interested compound using immunoaffinity column	25
Figure 12	Elution profile of glycyrrhizin from the crude extracts of Shakuyaku kanzo to (Shaoyao gancao tang) with an immunoaffinity column coupled with the anti-glycyrrhizin-MAb	26
Figure 13	The strip test is based on a competitive immunoassay methodology using anti-bacopaside I MAb as a detection	29
	reagent (A). Color only appears in the control zone if a sample is positive for pseudojujubogenin glycosides (B), whilst color appears in both the capture zone and the control zone if a	
	sample contains no pseudojujubogenin glycosides (C)	

LIST OF FIGURES (Cont.)

		Page
Figure 14	The conjugation of colloidal gold particle and anti-	31
	bacopaside I MAb	
Figure 15	The flow chart of capture reagent preparation	32
Figure 16	The flow chart of immunochromatogrphic membrane preparation	33
Figure 17	The positive result of immunochromatographic strip (lane A)	35
	and the negative result of immunochromatographic strip (lane B)	
Figure 18	The limit of detection of standard bacopaside I using	36
	immunochromatographic strip. Various concentration of	
	standard bacopaside I were diluted 2-fold dilution. Lane A;	
	2 μ g.ml ⁻¹ , lane B; 1 μ g.ml ⁻¹ , lane C; 0.5 μ g.ml ⁻¹ , lane D; 0.25	
	$\mu g.ml^{-1}$, lane E; 0.125 $\mu g.ml^{-1}$, lane F; 0.0625 $\mu g.ml^{-1}$	
	and lane G; 0.03125 µg.ml ⁻¹	
Figure 19	Immunochromatographic strip test assays for	38
	pseudojujubogenin glycosides in Bacopa and Zizyphus species.	
	Lane 1, Bacopa monnieri (top); lane 2, B. monnieri (stem);	
	lane 3, B. monnieri (root); lane 4, B. monnieri (in vitro plant);	
	lane 5, B. monnieri (callus); lane 6, B. diffusus (leaf);	
	lane 7, B. cordifolia (leaf); lane 8, Zizyphus jujuba (leaf);	
	and lane 9, Z. cambodiana (leaf)	
Figure 20	Chemical structure of polyethersulphone (PES) membrane	42
Figure 21	Fixing of bacopaside I-gelatin conjugate on PES	42
	membrane by periodate oxidation reaction	
Figure 22	Protocol of eastern blotting using PES membrane	44
Figure 23	Standard curve of bacopaside I detected by Eastern blotting	45
Figure 24	Eastern blotting assay for standard pseudojujubogenin	46
	glycosides and brahmi extract. Lane 1, standard bacopaside II;	
	lane 2, standard bacopasaponin C; lane 3, standard bacopaside I;	
	lane 4, standard bacopaside V; and lane 5, B. monnieri extract	

LIST OF FIGURES (Cont.)

		Page
Figure 25	Eastern blotting assay for standard bacopaside I,	47
	jujubogenin glycosides and Brahmi extract. Lane 1,	
	standard bacopaside I; lane 2, B. monnieri extract;	
	lane 3, standard bacoside A ₃ ; lane 4, standard	
	bacopasaponin C isomer; and lane 5, standard bacopaside IV	
Figure 26	The limit of detection of pseudojujubogenin glycosides by	48
	eastern blotting analysis using standard bacopaside I. Lane 1;	
	50 ng; lane 2; 25 ng; lane 3; 12.5 ng; lane 4; 6.25 ng; lane 5;	
	3.125 ng and lane 6; 1.5625 ng	
Figure 27	Eastern blotting profile of brahmi extracts and standard	49
	bacopaside I. Lane 1, B. monnieri (callus D0.5K1); lane 2,	
	B. monnieri (regenerated plants from TDZ0.1); lane 3,	
	B. monnieri (root); lane 4, B. monnieri (stem); lane 5,	
	B. monnieri (top) and lane 6, standard bacopaside I	
Figure 28	Correlation of pseudojujubogenin glycosides content	52
	measured by Eastern blotting and ELISA assay	
Figure 29	Eastern blotting profile of standard bacopaside I and Bacopa	53
	species. Lane 1, standard bacopaside I; lane 2, B. diffusus	
	extract (stem); lane 3, B. diffusus extract (leaf); lane 4,	
	B. cordifolia (stem); land 5, B. cordifolia (leaf) and	
	lane 6, B. cordifolia (flower)	
Figure 30	Eastern blotting profile of standard bacopaside I and Zizyphus	53
	species. Lane 1, standard bacopaside I; lane 2, Z. cambodiana	
	extract and lane 3, Z. jujuba extract	
Figure 31	Standard pseudojujubogenin glycosides and brahmi extract	54
Figure 32	The eastern blotting profile of the aerial part of B. monnieri	57
Figure 33	The coupling of anti-bacopaside I PAb with hydrazide gel	60
Figure 34	The flow chart of Immunoaffinity column procedure	61

LIST OF FIGURES (Cont.)

		Page
Figure 35	The flow chart of immunoaffinity column for	62
	separate pseudojujubogenin glycosides	
Figure 36	The procedure of TLC for confirmation of	63
	pseudojujubogenin glycosides separated by	
	immunoaffinity column	
Figure 37	The elution profile of bacopaside I by immunoaffinity column	64
	using anti-bacopaside I polyclonal antibody	
Figure 38	The elution profile of pseudojujubogenin glycosides content	65
	in Z. jujuba extract	
Figure 39	The chromatogram of the represented fractions from	66
	immunoaffinity column using TLC. Lane 1, Z. jujuba extract;	
	lane 2, Washing fraction; lane 3, Eluting fraction and	
	lane 4. After eluting fraction	

LIST OF ABBREVATIONS

ABTS

2, 2'-azino-bis (3-ethylbenzothiazoline-6-sulfonic acid) diammonium

ACN

Acetonitrile

BM

Bacopa monnnieri

BSA

Bovine serum albumin

bw

Body weight

CC

Column chromatography

ELISA

Enzyme linked immunosorbent assay

EtOAc

Ethyl acetate

EtOH

Ethanol

HPLC

High performance liquid chromatography

HPTLC

High performance thin layer chromatography

hr

Hour

HSA

Human serum albumin

IgG

Immunoglobulin type G

ip

Intraperitoneal

LOD

Limit of detection

MAb

Monoclonal antibody

MeOH

Methanol

min

Minute

ml

Milliliter

PAb

Polyclonal antibodies

PBS

Phosphate buffer saline

PO

Per orally

POD

Peroxidase

rpm

Round per minute

TPBS

Phosphate buffer saline containing 0.05% Tween 20

UV

Ultraviolet visible spectroscopy