การเปลี่ยนแปลงองค์ประกอบกรดไขมันของเกล็ดเลือดของมนุษย์โดยอิมัลชันไขมันที่ มีเลซิทินสูงหลายชนิดซึ่งมีแกนของไตรอะซิลกลีเซอรอลและผิวของฟอสโฟลีปิดต่างกัน

นางสาวสุพันธิตรา ชาญประเสริฐ

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาเทคโนโลยีทางชีวภาพ บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ปีการศึกษา 2540 ISBN 974-638-912-2 ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

# THE MODIFICATION OF HUMAN PLATELET FATTY ACID COMPOSITION INDUCED BY LECITHIN-RICH FAT EMULSIONS WITH DIFFERENT TRIACYLGLYCEROL CORES AND PHOSPHOLIPID SURFACES

Miss Supantitra Chanprasert

A Thesis Submitted in Partial Fulfilment of the Requirements
for the Degree of Master of Science in Biotechnology
Program of Biotechnology
Graduate School
Chulalongkorn University
Academic Year 1997
ISBN 974-638-912-2

					11.75	V 4 4 10 4 4 4 10 3 10 4
Thesis Title	The modification	n of human	platelet	fatty	acid	composition
THESIS THE	The incumento	u or naman	piatelet	Terr 1	WOLL.	Composition

induced by lecithin-rich fat emulsions with different

triacylglycerol cores and phospholipod surfaces

By

Miss Supantitra Chanprasert

Programme

Biotechnology

Thesis Advisor

Associate Professor Winai Dahlan, Ph.D.

Thesis Co-advisor

Associate Professor Wichai Cherdshewasart, Ph.D.

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

(Professor Supawat Chutivongse, M.D.)

Thesis Committee

Byspoin na Nogala Chairman

(Assistant Professor Byaporn na Nagara, Ph.D.)

Thesis Advisor

(Associate Professor Winai Dahlan, Ph.D.)

Thesis Co-advisor

(Associate Professor Wichai Cherdshewasart, Ph.D.)

Member

(Associate) Professor Somkiat Piyatiratitivorakul, Ph.D.)

(Associate Professor Surat Komindr, M.D.)

### ด์สัมลบับบทกัดยักวิทยานิก ฯธาวุซยกรอบสีเพียานี้เพียงเน่น เดยเร

## C827254 : MAJOR BIOTECHNOLOGY

KEY WORD: PLATELET/FISH MEAL/LECITHIN/EMULSION/ OMEGA-3
SUPANTITRA CHANPRASERT: THE MODIFICATION OF HUMAN PLATELET FATTY
ACID COMPOSITION INDUCED BY LECITHIN-RICH FAT EMULSIONS WITH
DIFFERENT TRIACYLGLYCEROL CORES AND PHOSPHOLIPID SURFACES.
THESIS ADVISOR: ASSOC. PROF. WINAI DAHLAN , Ph.D., THESIS COADVISOR: ASSOC. PROF. WICHAI CHERDSHEWASART , Ph.D. 205 pp.
ISBN 974-638-912-2

Platelets are the major cells that produce eicosanoids such as prostaglandin (PG) from membranes unsaturated fatty acids (PUFA): EPA and arachidonic acid (AA). AA-derived PGs are provasoconstrictory and proaggregatory whereas EPA-derived PGs yields the opposite properties. EPA and other n-3 PUFA; DHA, replace AA in membranes and turn cell to be antiatherogenic and antithrombogenic which consequently prevent the body from stroke and cardiovascular disease. In our previous experiment, we disigned lecithin-rich fat emulsions (LRFE) with high proportion of DHA in phospholipid moiety. This novel emulsion was able to supply n-3 PUFA effectively to red blood cells. The purpose of the present study was whether our four LRFE's with lecithins derived from fish meal (FM-LRFE), soya (SY-LRFE), soya cored with fish oil (SL-FOFE) and egg yolk which was commercially available (20% Lipofundin), restructured n-3/n-6 PUFA ratio of platelet membranes.

Platelet concentrates (PC) were prepared and provided for the experiment from Thai Red Cross. They were incubated for 1 h at 22 °C with each freshly prepared LRFE at the phospholipid (PL) concentrations of 0, 100, 300, 600 mg/dl incubation mixture and platelet concentration of approximately 1.86x10° cells/ml. The increased ratio of n-3/n-6 PUFA of platelets after incubation with FM-LRFE at 600 mg PL/dl autologous plasma was 1.8 times lower than the mixture with plasma free. In addition, all altered fatty acids on platelets were maintained in plasma-free condition for at least 5 h. Incubation with FM-LRFE, the increase of n-3/n-6 PUFA ratio was dose dependent (Y=0.16+3E-04 X ,p<0.001). The ratio elevation appeared with much less extent under incubation condition with SY-LRFE (Y=0.143+3E-05X, p<0.005). The latter showed EPA and DHA decreased whereas major n-3 PUFA, alpha-linolenate (ALA), increased. Incubation with SL-FOFE demonstrated that n-3 PUFA in emulsion's core provided trace effect to the fatty acid exchanges occured on the surface. The 20% Lipofundin gave the least alteration of platelet fatty acids.

In conclusion: platelet membranes' PUFA profiles is able to be restructured as needed. FM-LRFE supplies n-3 PUFA whereas SY-LRFE provides n-6 PUFA to the platelet membranes. The higher n-3/n-6 PUFA ratio of platelet membranes is benefit for the production of antithrombogenic PG.

ภาควิชา	-	ลายมือชื่อนิสิต สิทันธิสา ภาพมาเสา
สาขาวิชา	เทคในโลยีทางชีวภาพ	ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา 7 / ลได้
ปีการศึกษา	2540	ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม

# - แบ๊บบคดัดข่อวิทยาจิพทธ์ภายในกรอนสีเขียวนี้เพียงแผ่นเดียว

สุพันธิตรา ชาญประเสริฐ : การเปลี่ยนแปลงองค์ประกอบกรดไขมันของเกล็คเลือดของมนุษย์โดยอิมัลชัน ใขมันที่มีเลชิทินสูงหลายชนิดซึ่งมีแกนของไตรอะชิลกลีเซอรอลและผิวของฟอสโฟลิปิดต่างกัน (THE MODIFICATION OF HUMAN PLATELET FATTY ACID COMPOSITION INDUCED BY LECITHIN - RICH FAT EMULSIONS WITH DIFFERENT TRIACYLGLYCEROL CORES AND PHOSPHOLIPID SURFACES) อาจารย์ที่ปรึกษา : รศ.ตร.วินัย ตะห์ลัน, อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม : รศ.ตร.วิชัย เชิดชีวศาสตร์ , 205 หน้า. ISBN 974-638-912-2

เกล็ดเลือดเป็นเซลล์หลักที่ผลิตสารไอโคสะนอยด์ เช่น พรอสตาแกลนดินจากกรดไขมันชนิดไม่อิ่มตัวสูง คือ กรด ไอโคสะเพนตะอิโนอีก (EPA) และกรดอะรัชซิโตนิก (AA) พรอสตาแกลนดินที่สร้างจาก AA เกี่ยวข้องกับการหดตัวของหลอด โลหิตและการจับกลุ่มกันของเกล็ดเลือดในขณะที่พรอสตาแกลนดินจากEPA มีคุณสมบัติตรงกันข้าม EPAและกรดไขมันไม่อิ่มตัว สูงกลุ่มโอเมก้าสาม (n-3 PUFA) เช่นโดโคสะเฮกสะอิโนอิก (DHA) จะเข้าไปแทนที่ AA ในเมมเบรนและเปลี่ยนการทำงานของ เซลล์ให้ยับยั้งการจับตัวสะสมกันของใจมันตามผนังหลอดเลือดและการรวมตัวกันเกิดลิ่มเลือดซึ่งจะช่วยป้องกันการเกิดการอุดตัน อย่างเฉียบพลันของหลอดเลือดในสมอง (stroke) และโรคหัวใจและหลอดเลือด ในการศึกษาก่อนหน้านี้ได้มีการออกแบบอิมัลชัน ใขมันที่มีเลชิทินสูง (LRFE) ซึ่งมีสัดส่วนของ DHAสูงในส่วนของฟอสโฟลิปิด อิมัลชันใจมันชนิดใหม่นี้สามารถจ่าย n-3 PUFA ให้กับเม็ดเลือดแดงได้อย่างมีประสิทธิภาพ จุดมุ่งหมายของการวิจัยครั้งนี้เพื่อศึกษาถึงผลของอิมัลชันใขมัน 4 ชนิดซึ่งเตรียมจาก เลชิทินจากปลาป่น (FM-LRFE) ถั่วเหลือง (SY-LRFE) ถั่วเหลืองที่มีแกนเป็นน้ำมันปลา (SL-FOFE) และเลชิทินจากไข่แดงของใช่ ไก่ (20%Lipofundin) ต่อการเปลี่ยนแปลงสัดส่วนของ n-3/n-6 PUFA บนเมมเบรนของเกล็ดเลือด

นำเกล็ดเลือดเข้มข้นที่มีจำนวนเซลล์ 1.86 × 10 เซลล์ด่อมิลลิลิตรซึ่งได้รับจากสภากาชาดไทยมาทำการทดลองแช่กับ อิมัลชันไขมันที่มีเลชิทินสูงที่ความเข้มข้นของฟอสโฟลิปีด 0, 100, 300 และ 600 มิลลิกรัมต่อเคชิลิตรเป็นเวลา 1 ชั่วโมงที่ 22 องศา เซลเซียส สัดส่วนที่เพิ่มขึ้นของ n-3/n-6 PUFA ของเกล็ดเลือดหลังจากแช่กับ FM-LRFE ที่ 600 มิลลิกรัมฟอสโฟลิปิดต่อเคชิลิตร ในภาวะที่มีพลาสมามีค่าต่ำกว่าภาวะที่ไม่มีพลาสมาประมาณ 1.8 เท่า นอกจากนี้ยังพบว่ากรดไขมันที่เปลี่ยนแปลงบนเกล็ดเลือดใน ภาวะไม่มีพลาสมาสามารถดงสภาพอยู่ได้ไม่น้อยกว่า 5 ชั่วโมง การแช่กับ FM-LRFE สัดส่วนของ n-3/n-6 PUFAจะเพิ่มขึ้นตาม ความเข้มข้นของอิมัลชันดังสมการ Y= 0.16 + 3E-04X, p<0.001 ในขณะที่การแช่กับ SY-LRFE การเพิ่มขึ้นของ n-3/n-6 PUFA ตามความเข้มข้นของอิมัลชันจะมีค่าน้อยกว่าตามสมการ Y= 0.143 + 3E-05X, p<0.005 ซึ่งจากผลสรุปแสดงให้เห็นว่า EPA และ DHA มีการลดลง ในขณะที่มีการเพิ่มขึ้นของกรดอัลฟาใลโนลินิก (ALA) ซึ่งเป็นกรดไขมันหลักของกรดไขมันกลุ่มโอเมก้าสาม การแช่กับ SL-FOFE แสดงให้เห็นว่ากรดไขมันกลุ่มโอเมก้าสามในส่วนแกนของอิมัลชันมีผลเพียงเล็กน้อยต่อการเปลี่ยนแปลงของ กรดไขมันบนผิวของเกล็ดเลือด สำหรับการแช่ใน 20% Lipofundin นั้นพบว่ามีการเปลี่ยนแปลงของกรดใขมันน้อยที่สุด

การศึกษาครั้งนี้สามารถปรับเปลี่ยนองค์ประกอบของ PUFA บนเมมเบรนของเกล็ดเลือดตามที่ด้องการได้ FM-LRFE สามารถจ่าย n-3 PUFA ในขณะที่ SY-LRFE ให้ n-6 PUFA แก่เมมเบรน สัดส่วนของ n-3/n-6 PUFA ที่เพิ่มขึ้นบนเมมเบรนของ เกล็ดเลือดนั้นมีประโยชน์ต่อการสร้างสารพรอสตาแกลนดินซึ่งมีผลขับขั้งการเกิดลิ่มเลือดอันเป็นผลดีต่อการป้องกันโรคหัวใจและ หลอดเลือด

ภาควิชา	-	ลายมือชื่
	เทคโนโลยีทางชีวภาพ	ลายมือชื่
ปีการศึกษา		ลายมือชื่

ลายมือชื่อนิสิต	মন্দ্রীলাচা	1 BAVS	कि।	e beta a c
ลายมือชื่อนิสัต ลายมือชื่ออาจารย์	4 14	LSzah	24	
ลายมอชออาจารย ลายมือชื่ออาจารย์	ו שוזכעוו	¥4 r	-//	~
ลายมือชื่ออาจารย์	ที่ปรึกษาร่วม,	100	13/4 (~	

### ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to express my deepest sincere gratitude to my advisor,

Associate Professor Dr. Winai Dahlan, for his meaningful supervision, creative
guidance and encouragement which enable me to carry out my study successfully
throughout this thesis.

My special appreciation is expressed to my co-advisor, Associate Professor Dr. Wichai Cherdchewasart, for his valuable suggestions, full encouragement and kindness throughout this study.

My sincere gratitude is also extended to Assistant Professor Dr. Byaporn na Nagara, Associate Professor Dr. Somkiat Piyatiratitivorakul and Associate Professor Surat Komindr for serving as thesis committee, for their valuable comments and also useful suggestions.

I am indebted to Mrs. Aroonrat Chantanakajornfung, the Chief of Plasma and Fractionation Section for her meaningful supervision and kindness and all members of her Section in the National Blood Center, Thai Red Cross Society for their assistance and friendship.

My acknowledgement is also expressed to The Fats and Oils Research Center (FORC) for chemicals and instruments supported throughout this thesis and I would like to thank the Departments of Clinical Microscopy and Clinical Chemistry, Faculty of Allied Health Sciences, Chulalongkorn University for the access to use some necessary instruments for my thesis.

I am also grateful for the financial support of the National Research Council of Thailand and FORC during my study.

Special thanks are also expressed to all the friends of the Biotechnology Programme and the members of the FORC for their sincerity, assistance and friendship.

Finally, I would like to express my gratitude and deepest appreciation to my father, to the memory of my mother and to members in my family for their infinite love, great attention, understanding and encouragement which never be forgotten.

# CONTENT

	Page
THAI ABSTRACT	iv
ENGLISH ABSTRACT	v
ACKNOWLEDGEMENT	vi
CONTENT	vii
LIST OF TABLES	xi
LIST OF FIGURES	xvi
ABBREVIATIONS	xxi
CHAPTER I INTRODUCTION	1
CHAPTER II MATERIALS AND METHODS	
Materials	5
A. Raw Materials	5
1. Fish Meal	5
2. Lecithins, Fat Emulsions and Fish oils	8
B. Platelets	8
C. Plasticwares and Glasswares	8
D. Chemicals	9
E. Instruments	11
Methods	12
A. The Extraction of Lecithins from Raw Materials	12
1. Elimination of Neutral Lipids	12

	ix
2. TLC for Separation of TG and PL	32
3. Fatty Acid Analysis	33
a) Fatty Acid Analysis of Oils	33
b) Analyses of Fatty Acid Composition in TG and PL	
Fractions	34
c) Analysis of Fatty Acid Composition in Platelets	35
F. Statistical Analysis	35
CHAPTER III RESULTS	
Platelet Concentrates	37
A. Effect of Gender	37
B. Effect of Blood Groups	38
Lecithin's Lipids and Fatty Acids	38
A. Source of Lecithin	41
B. Lecithins of Fish Meal.	43
C. Lecithin's Fatty Acids.	44
1. Total Fatty Acids	44
2. Polyenes.	47
Lecithin-Rich Fat Emulsions	47
A. Composition of Lipids	47
B. Polyenes in Emulsions' Surface	58
Conditioning the Incubation of Platelets	60
A. Effect of Plasma on PUFA Transfer	60

2. Polyenes	63
B. Stability of Transferred Fatty Acids	68
Fatty Acid Transfer from Fat Emulsions to Platelets	71
A. Platelet's Fatty Acid Changed after Incubation	71
1. Total Fatty Acids	71
2. Individual Fatty Acids Changed	76
B. Relationship between PL Concentration and Fatty Acids	86
CHAPTER IV DISCUSSION	94
CHAPTER V SUMMARY AND CONCLUSION	120
REFFERENCES.	131
APPENDIX I	150
APPENDIX II	157
APPENDIX III	172
BIOGRAPHY	181

## LIST OF TABLES

		Page
Table 1	Characteristics of proximate ingradients of Danish fish meal	7
Table 2	The presentation of blood cells, specific gravity and volumes of	
	platelet concentrates separating by gender (male and female)	
	from 122 donors	39
Table 3	The presentation of blood cells, specific gravity and volumes	
	of platelet concentrates separating by blood groups (A, AB, B,	
	and O) from 122 donors	40
Table 4	Saturated, Monoenes and Polyenes fatty acids in phospholipids	
	of Danish fish meal comparing G-1 Thai fish meal (g/100 g	
	total fatty acids)	42
Table 5	Fatty acid composition of total lecithin derived from Danish fish	
	meal and in their fractions : triglyceride and phospholipid. The	
	data is expressed as g/100 g total fatty acids	45
Table 6	Saturated, Monoenes and Polyenes fatty acids in lecithin, TG	
	fraction and PL fraction of Danish fish meal (g/100 g total fatty	
	acids)	46
Table 7	Fatty acid composition in whole mixture, TG fraction and LE	
	fraction of FM-LRFE (g/100 g total fatty acids) with PL: TG	
	ratio of 1:3	49
Table 8	Fatty acids composition in whole mixture, TG fraction and LE	
	fraction of SY-LRFE (g/100 g total fatty acids) with PL:TG ratio	

	of 1:3	50
Table 9	Fatty acid composition in whole mixture, TG fraction and PL	
	fraction of SL-FOFE (g/100 g total fatty acids) with PL:TG ratio	
	of 1:3	51
Table 10	Fatty acid composition in whole mixture, TG fraction and PL	
	fraction of 20% Lipofundin (commercial EY-LRFE) (g/100 g	
	total fatty acids) with PL:TG ratio of 1.2:20	52
Table 11	Saturated, Monoenes and Polyenes fatty acids in whole mixture,	
	TG fraction and PL fraction of FM-LRFE (g/100 g total fatty	
	acids)	54
Table 12	Saturated, Monoenes and Polyenes fatty acids in whole mixture,	
	TG fraction and PL fraction of SY-LRFE (g/100 g total fatty	
	acids)	5.
Table 13	Saturated, Monoenes and Polyenes fatty acids in whole mixture,	
	TG fraction and PL fraction of SL-FOFE (g/100 g total fatty	
	acids)	50
Table 14	Saturated, Monoenes and Polyenes fatty acids in whole mixture,	
	TG fraction and PL fraction of 20% Lipofundin (g/100 g total	
	fatty acids)	5
Table 15	Fatty acid profiles in g/100 g total PLT-FA of platelets after the	
	incubation with FM-LRFE for 1 h at 22°C in the presence of	
	lecithin at the concentrations of 0, 100,300 and 600 mg/dl (PLT	
	incubation with autologous plasma)	6

Table 16	Fatty acid profiles in g/100 g total PLT-FA of platelets after the	
	incubation with FM-LRFE for 1 h at 22°C in the presence of	
	lecithin at the concentrations of 0, 100, 300 and 600 mg/dl (PLT	
	incubation wihtout plasma)	62
Table 17	Polyenes fatty acids in g/100 g total PLT-FA of platelets with	
	and without plasma after the incubation with FM-LRFE for 1 h at	
	22°C in the presence of lecithin at the concentration of 600 mg / dl.	64
Table 18	Changes of platelet fatty acids (PLT-FA) comparing between PLT	
	with and without plasma after the incubation with FM-LRFE for 1h	
	at 22°C in the presence of lecithin at the concentration of 600 mg/dl	67
Table 19	Fatty acid profiles of platelets in g/100g total PLT-FA after	
	leaving in NSS 0, 1, 3, and 5 h. The cells were preincubated with FM	
	-LRFE for 1h at 22°C in the presence of lecithin at the concentration	
	of 600mg /dl	69
Table 20	Fatty acid profiles in g/100 g total PLT-FA of platelets after the	
	incubation with FM-LRFE for 1 h at 22°C in the resence of lecithin	
	at the concentrations of 0, 100, 300 and 600 mg/dl	72
Table 21	Composition of Saturated, and Unsaturated fatty acid in g/100g total	
	PLT-FA of platelets after the incubation with FM-LR FE for 1h at	
	22°C in the presence of lecithin at the concentrations of 0, 100, 300	
	and 600 mg/dl	73
Table 22	Fatty acid profiles in g/100 g total PLT-FA of platelets after the	
	ncubation with SY-LRFE for 1 h at 22°C in the presence of lecithin	

		xiv
	at the concentrations of 0, 100, 300 and 600 mg/dl	74
Table 23	Composition of Saturated and Unsaturated fatty acid in g/100g	
	total PLT-FA of platelets after the incubation with SY-LRFE for	
	1h at 22°C in the presence of lecithin at the concentrations of 0, 100,	
	300 and 600 mg/dl	75
Table 24	Fatty acid profiles in g/100 g total PLT-FA of platelets after the	
	incubation with SL-FOFE for 1 h at 22°C in the presence of lecithin	
	at the concentrations of 0, 100, 300 and 600 mg/dl	77
Table 25	Composition of Saturated and Unsaturated fatty acid in g/100g total	
	PLT-FA of platelets after the incubation with SL-FOFE for 1h at	
	22°C in the presence of lecithin at the concentrations of 0, 100, 300	
	and 600 mg/dl	78
Table 26	Fatty acid profiles in g/100 g total PLT-FA of platelets after the	
	incubation with 20% Lipofundin for 1 h at 22°C in the presence of	
	lecithin at the concentrations of 0, 100, 300 and 600 mg/dl	79
Table 27	Composition of Saturated and Unsaturated fatty acid in g/100g total	
	PLT-FA of platelets after the incubation with 20%Lipofundin for 1h	
	at 22°C in the presence of lecithin at the concentrations of 0, 100, 300	
	and 600 mg/dl	80
Table 28	Change of platelet fatty acids (PLT-FA) after the incubation with FM-	
	LRFE, SY-LRFE, SL-FOFE and 20%Lipofundin for 1h at 22°C in	
	the presence of lecithin at the concentration of 600 mg/dl	87

Table 29 Equations, the correlation (r), t and p values obtained from the

	regression equations of percentages of fatty acids (Y) before and after	
	the incubation at various concentrations (X) of FM-LRFE	89
Table 30	Equations, the correlation (r), t and p values obtained from the	
	regression equations of percentages of fatty acids (Y) before and after	
	the incubation at various concentrations (X) of SY-LRFE	90
Table 31	Equations, the correlation (r), t and p values obtained from the	
	regression equations of percentages of fatty acids (Y) before and after	
	the incubation at various concentrations (X) of SL-FOFE	91
Table 32	Equations, the correlation (r), t and p values obtained from the	
	regression equations of percentages of fatty acids (Y) before and after	
	the incubation at various concentrations (X) of 20% Lipofundin	92
Table 33	Fatty acid composition of food fats	151
Table 34	Content of $\omega 3$ Fatty acids and Other Fat Components in Selected Fish	152
Table 35	Effects of ω3 Fatty acids on Factors Involved in the pathophysiology	
	of Atherosclerosis and Inflammation	153

# LIST OF FIGURES

		Page
Figure 1	Danish fish meal, used in the experiment	6
Figure 2	Crude lecithins derived from fish meal and soya. Fish meal lecithin was	
	prepared as described in the text whereas soya lecithin was supplied	
	from the commercial firm	15
Figure 3	Four lecithin-rich fat emulsions (LRFE) prepared by the dispersion	
	procedure as described in the text. From left to right: FM-LRFE, fish	
	meal-derived lecithin-rich fat emulsion; SY-LRFE, soya-derived	
	lecithin-rich fat emulsion; SL-FOFE, soya lecithin-fish oil mixed fat	
	emulsion; 20% Lipofundin, commercial egg yolk-derived lecithin-rich	
	fat emulsion	17
Figure 4	Whole blood donated by volunteer packed in Terumo® triple bags.	
	The label shows identification number and blood group	21
Figure 5	The triple bags with whole blood are prepared for centrifugation	22
Figure 6	Balancing 2 centrifuge cups on the 2 digit balance before	
	centrifugation	23
Figure 7	Three manual plasma separators with the triple bags of bloods after	
	first spin centrifugation. Platelet-rich plasma (PRP) (on the top) is	
	pressed out of the first bag to the the second one of the triple bags	
	with the facility of the hand lever (A). PRP and packed red cell (PRC)	
	are finally separated (B)	24

Figure 8	Triple bags with packed red cell (PRC) in the first bag and platelet-		
	rich plasma (PRP) in the second one. The bag of PRC is then remove		
	before subjecting two remaining bags for the preparation of platele		
	concentrate (PC) under centrifugation with second spin at 3,420 rpm,		
	6 min, 22°C, Accel=9, Decel=5	25	
Figure 9	Plasma as platelet-poor plasma (PPP) is pressed out of the second bag		
	of triple (on the top) to the third one (at the bottom) and left 50-60 ml		
	of plasma inside the second bag as platelet concentrates (PC)	26	
Figure 10	Platelet concentrates (PC) (three lower bags) after removed out of		
	platelet poor plasma (PPP) (three upper bags)	27	
Figure 11	The bags of platelet concentrates after removed out of PPP bags are		
	being shaking on shelf of Melco linear platelet reciprocator in order		
	to prevent platelets from clumping	28	
Figure 12	Comparison of fatty acid content in percentage between unsaturated		
	fatty acids: MUFA, PUFA, n-6 PUFA, n-3 PUFA and DHA,		
	expressed as Mean $\pm$ S.D., in phos pholipids (PL-FA) and those in		
	triglyceride (TG-FA) of fish meal	48	
Figure 13	Comparison of fatty acid content in percentage between DHA, n-3		
	PUFA and n-6 PUFA found in PL surface of FM-LRFE, 20%		
	Lipofundin, SY-LRFE and SL-FOFE	59	
Figure 14	Comparison of fatty acid content in percentage between unsaturated		
	fatty acids: n-3 PUFA and n-6 PUFA, expressed as Mean ± S.D.,		
	with plasma and those without plasma of platelets after the incubation		

	with FM-LRFE for 1 h at 22°C in the presence of lecithin at the	
	concentration of 600 mg/dl	65
Figure 15	Ratios of EPA/AA and n-3/n-6 in PL surface, expressed as Mean $\pm$	
	S.D., with plasma and those without plasma of platelets after the	
	incubation with FM-LRFE for 1 h at 22°C in the presence of lecithin	
	at the concentration of 600 mg/dl	66
Figure 16	Comparison of fatty acid content in percentage between LA, DHA,	
	n-3 PUFA and n-6 PUFA found in platelets with various times (0, 1,	
	3 and 5 h) after the incubation with FM-LRFE for 1 h at 22°C in the	
	presence of lecithin at the concentration of 600 mg/dl	70
Figure 17	The mean values of relative individual membrane fatty acid changed in	
	percentage after the incubation of platelets with FM-LRFE at the	
	concentrations of 0, 100, 300, 600 mg lecithins/dl	81
Figure 18	The mean values of relative individual membrane fatty acid changed in	
	percentage after the incubation of platelets with SY-LRFE at the	
	concentrations of 0, 100, 300, 600 mg lecithins/dl	82
Figure 19	The mean values of relative individual membrane fatty acid changed in	
	percentage after the incubation of platelets with SL-FOFE at the	
	concentrations of 0, 100, 300, 600 mg lecithins/dl	83
Figure 20	The mean values of relative individual membrane fatty acid changed in	
	percentage after the incubation of platelets with 20% Lipofundin at	
	the concentrations of 0, 100, 300, 600 mg lecithins/dl	84
Figure 21	Structural formulas for omega-6 (linoleic acid, 18:2ω6) and omega-3	

	lecithin at the concentration of 600 mg/dl	178
Figure 32	Gas-liquid chromatogram of fatty acid of platelets without plasma	
	after the incubation with SL-FOFE for 1 h at 22°C in the presence of	
	lecithin at the concentration of 600 mg/dl	179
Figure 33	Gas-liquid chromatogram of fatty acid of platelets without plasma	
	after the incubation with 20%Lipofundin for 1 h at 22°C in the	
	presence of lecithin at the concentration of 600 mg/dl	180

### ABBREVIATIONS

AA = arachidonic fatty acid (C 20:4 n-6)

ALA = alpha- linolenic acid (C 18:3 n-3)

AOAC = American's Oil Association of Chemists

BHT = 2,6-di-tert-butyl-4-methylphenol

BNF = British Nutrition Foundation

CAD = coronary artery disease

CHD = coronary heart disease

CPD = citrate phosphate dextrose

CVD = cardiovascular disease

DHA = docosahexaenoic acid (C22:6 n-3)

dl = decilitre (100 ml)

EDRF = endothelial-derived relaxing factor

EPA = eicosapentaenoic acid (C20:5 n-3)

EY-LRFE = egg yolk-derived lecithin-rich fat emulsion

FA = fatty acid

FAMEs = fatty acid methyl esters

FFP = fresh frozen plasma

FM = fish meal

FM-LRFE = fish meal-derived lecithin-rich fat emulsion

FORC = Fats and Oils Research Center, Chulalongkorn

University

g = gram

G-1 FM = grade 1 fish meal

GRAS = genarally recommended as safe

h = hour

HCT = hematocrit

HDL = high density lipoprotein

IS = internal standard

LA = linoleic acid

LCT = long-chain triglyceride or triacylglycerol

LDL = low density lipoprotein

LE = lecithin

LT = leucotriene

MCT = medium-chain triglyceride or triacylglycerol

mg = milligram

min = minute

ml = millilitre

μI = microlitre

MUFA = monounsaturated fatty acid

 $n-3,\omega-3$  = omega 3

 $n-6,\omega-6$  = omega 6

°C = degree Celcius

PAF = platelet- activating- factor

PC = platelet concentrate

PhC = phosphatidylcholine

PE = phosphatidylethanolamine

PG = prostaglandin

PI = phosphatidylinositol

PL = phospholipids

PL-FA = phospholipid fatty acids

PLT = platelets

PPP = platelet-poor plasma

PRC = packed red cell

PRP = platelet-rich plasma

PUFA = polyunsaturated fatty acid

r = coefficient of correlation

r<sup>2</sup> = coefficient of determination

RBC = red blood cell or erythrocytes

S.D. = standard deviation

SAFA = saturated fatty acid

sec = second

SL-FOFE = soya-lecithin fish oil mixed fat emulsion

SY-LRFE = soya-derived lecithin-rich fat emulsion

TG = triacylglycerols or triglycerides

TG-FA = triglyceride fatty acids

TMAC = Thailand's Ministry of Agriculture and

Cooperatives

TPN = total parenteral nutrition

TX = thromboxane

VLDL = very low density lipoprotein

WB = whole blood

WBC = white blood cell