ESTERIFICATION REACTIONS CATALYZED BY LIPASE ENCAPSULATED IN SODIUM BIS (2-ETHYLHEXYL) PHOSPHATE (NaDEHP) REVERSE MICELLES



Mr. Theera Anukunprasert

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

The Petroleum and Petrochemical College, Chulalongkorn University
in Academic Partnership with

The University of Michigan, The University of Oklahoma
and Case Western Reserve University

2002
ISBN 974-03-1576-3

Thesis Title

Esterification Reactions Catalyzed by Lipase

Encapsulated in Sodium Bis (2-Ethylhexyl) Phosphate

(NaDEHP) Reverse Micelles

By

Theera Anukunprasert

Program

Petrochemical Technology

Thesis Advisors

Dr. Pomthong Malakul, Assoc. Prof. Chintana Saiwan

and Prof. Erdogan Gulari

Accepted by the Petroleum and Petrochemical College, Chulalongkorn University, in partial fulfillment of the requirements for the Degree of Master of Science.

K. Brunyahint College Director

(Assoc. Prof. Kunchana Bunyakiat)

Thesis Committee:

(Dr. Pomthong Malakul)

(Assoc. Prof. Chintana Saiwan)

(Prof. Erdogan Gulari)

(Assoc. Prof. Sumaeth Chavadej)

(Dr. Boonyarach Kitiyanan)

ABSTRACT

4371026063: PETROCHEMICAL TECHNOLOGY PROGRAM

Mr. Theera Anukunprasert: Esterification Reactions Catalyzed by Lipase Encapsulated in Sodium Bis (2-Ethylhexyl) Phosphate (NaDEHP) Reverse Micelles.

Thesis Advisors: Dr. Pomthong Malakul, Assoc. Prof. Chintana Saiwan and Prof. Erdogan Gulari, 76 pp. ISBN 974-03-1576-3

Keywords: Esterification/ Encapsulated-lipase/ Reverse Micelles/ Microemulsions

Lipases have increasingly been used transformation of water insoluble substrates such as hydrolysis of triglycerides to glycerol and fatty acids, and esterification reactions. This catalytic process is heterogeneous and can be favored by the use of water-in-oil microemulsions or reverse micelles due to their low water In this study, the catalytic activity of Rhizomucor delemar lipase content. encapsulated in reverse micelles formed by sodium bis (2-ethylhexyl) phosphate (NaDEHP) in isooctane was investigated using various alcohols with fatty acids. The effects of nature of substrates and various system parameters such as salt concentration and water to surfactant ratio (Wo) on activity of encapsulated lipase were examined in relation to the reverse micellar structure and selectivity. R. delemar lipase showed selectivity with regard to a structure of substrates used. Long chain fatty acids and alcohols were better catalyzed as compared to the short chain ones. The observed results may be related to the enzyme localization in the reverse micellar microstructure resulting from the liophilic character of protein and the availability of substrates. The results also showed that W_o has a strong impact on the enzyme activity. Maximum reaction rate was observed at W₀~6 and the rates obtained were found to be 50-100 times those obtained in general oil/water media.

บทคัดย่อ

นาย ธีระ อนุกูลประเสริฐ: การศึกษาปฏิกริยาเอสเตอร์ริฟิเคชันโดยไลเปสที่ถูกเอน แคปซูลเลตในรีเวอร์สไมเซลล์ของโซเดียมบีสทูเอททิลเฮกซิลฟอสเฟส (โซเดียมดีอีเฮชพี)
Esterification Reactions Catalyzed by Lipase Encapsulated in Sodium Bis (2-Ethylhexyl) Phosphate (NaDEHP) Reverse Micelles อ. ที่ปรึกษา: คร. ปมทอง มาลากุล รศ. คร. จินตนา สายวรรณ์ และ ศ. คร. เออร์โดแกน กูลารี 76 หน้า ISBN 974-03-1576-3

การใช้ ไลเปสเพื่อการถ่ายโอนซับสเตทที่ ไม่สามารถละลายน้ำ ได้มีเพิ่มมากขึ้น กลีเซอรอลและกรคไขมันที่ได้จากการทำปฏิกริยาของไตรกลีเซอไรด์กับน้ำและสารที่ได้จาก ปฏิกริยาเอสเตอร์ริฟิเคชัน กระบวนการเร่งนี้เป็นปฏิกริยาแบบไม่เป็นเนื้อเคียวกันและสามารถทำ ให้ปฏิกริยาเกิดขึ้นได้โดยการใช้ไมโครอิมัลชั้นของน้ำในน้ำมันหรือรีเวอร์สไมเซลล์เนื่องจากมี ปริมาณน้ำต่ำ การวิจัยนี้ศึกษาแอคติวิตีที่เกิดจากการเร่งปฏิกริยาของกรดไขมัน และแอลกอฮอล์ ชนิดต่าง ๆ โดยใช้ไลเปสชนิดไรโซมูคอร์เคเลมาร์ที่ถูกเอ็นแคปซูลเลตอยู่ในรีเวอร์สไมเซลล์ของ โซเคียมบีสทูเอททิลเฮกซิลฟอสเฟส (โซเคียมคีอีเฮชพี) ในสารละลายไอโซออกเทนโดยศึกษา ธรรมชาติของซับสเตท และตัวแปรอื่น ๆ ในระบบ เช่น ความเข้มข้นของเกลือ อัตราส่วนของน้ำ ต่อสารลดแรงตึงผิว ที่มีผลต่อแอคติวิตีของ ไลเปสที่สัมพันธ์กับ โครงสร้างของรีเวอร์ส ไมเซลล์และ ความจำเพาะของเอ็นใชม์ใลเปสในการเร่งปฏิกริยา จากการศึกษาความจำเพาะของไลเปสชนิด ไรโซมูคอร์เดเลมาร์ต่อโครงสร้างของซับสเตทที่ใช้พบว่าไลเปสเร่งปฏิกริยาของกรคไขมันและ แอลกอฮอล์ที่มีสายโซ่ยาวได้ดีกว่ากรดไขมันและแอลกอฮอล์ที่มีสายโซ่สั้น ซึ่งอาจมีความสัมพันธ์ กับตำแหน่งของไลเปสในโครงสร้างของรีเวอร์สไมเซลล์เนื่องจากโปรตีนมีความชอบน้ำมันและ เมื่อมีซับสเตทอยู่ด้วย อัตราส่วนของน้ำต่อสารลดแรงตึงผิวมีผลต่อแอกติวิตีของเอ็นไซม์อย่าง มาก อัตราการเกิดปฏิกริยาสูงสุดเมื่ออัตราส่วนของน้ำต่อสารลดแรงตึงผิวมีค่าเท่ากับ 6 และพบว่า อัตราการเกิดปฏิกริยาเป็น 50-100 เท่าของปฏิกริยาที่เกิดในตัวกลางโดยทั่วไปที่เป็นน้ำกับน้ำมัน

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to express my special thanks to professors and all staff of the Petroleum and Petrochemical College, CU, for all contribution and assistance. Furthermore, I would like to take this important opportunity to thank all of my friends for their unforgettable friendship and hospitality. Finally, I would like to dedicate my deepest appreciation to my beloved family who plays the greatest role in my success.

TABLE OF CONTENTS

		PAGE
	Title Page	i
	Abstract (in English)	iii
	Abstract (in Thai)	iv
	Acknowledgements	v
	Table of Contents	vi
	List of Figures	ix
	List of Tables	xiii
	List of Schemes	xiv
CHAPTER		
I	INTRODUCTION	1
II	LITERATURE SURVEY	3
	2.1 Enzymes and Their Catalytic Functions	3
	2.2 Lipase and Lipase-Catalyzed Reactions	4
	2.3 Lipase-Catalyzed Recations in Low Water Systems	7
	2.4 Catalyzed Esterification Reactions by Lipase	9
	Encapsulated in Microemulsions	
III	EXPERIMENTAL	13
	3.1 Chemicals	13
	3.2 Equipment	13
	3.3 Methodology	14

CHAPTER		PAGE
IV	RESULTS AND DISCUSSION	17
	4.1 Microemulsion Studies for Esterification Reaction	17
	4.1.1 Effect of Salt	17
	4.1.1.1 Micellar size in W/O microemulsion	18
	4.1.1.2 Water content in W/O microemulsion	19
	4.1.2 Effect of Alcohol as a Cosurfactant	
	4.1.3 Determination of Water Content	19
	4.1.3.1 Effect of NaDEHP on water content	20
	4.1.3.2 Effect of alcohol on water content	21
	4.1.3.3 Effect of fatty acid on water content	21
	4.1.4 Determination of Water to Surfactant Ratio (Wo)	22
	4.2 Esterification Reactions	23
	4.2.1 Effect of Lipase Concentration on Reaction Rate	23
	4.2.2 Effect of Type of Fatty Acid Substrates	24
	4.2.2.1 Esterification of caprylic acid with	24
	hexanol	
	4.2.2.2 Esterification of oleic acid with	26
	hexanol	
	4.2.2.3 Esterification of palmatic acid with	27
	hexanol	
	4.2.3 Effect of Type of Cosurfactant	30
	4.2.3.1 Esterification of caprylic acid with	30
	propanol	
	4.2.3.2 Esterification of oleic acid with	31
	propanol	
	4.2.3.3 Esterification of palmatic acid with	31
	propanol	

CHAPTER			PAGE
IV			
	4.2.4 Effect of Wo or	n Conversion and Reaction	32
	Rate		33
	4.2.5 Comparison Rev	verse Micelles with General	
	Oil/Water Syste	ems	
	4.3 Chemical analyses		
	4.3.1 Fatty Acid Determi	nation by UV-VIS	38
	4.3.2 Ester Determination	n by FT-IR	38
			38
V	CONCLUSIONS		49
	REFERENCES		50
	APPENDICES		51
	CIRRICULUM VITAE		76

LIST OF FIGURES

FIGURE		PAGE
2.1	Schematic of ternary phase diagram for a typical	10
	water/nonionic surfactant/oil system at HLB temperature.	
	Microemulsion structure is shown in the normal regions of	
	occurrence; left to rigth: O/W globular microemulsions	
	(W1), bicontinuous microemulsion (W3), and W/O	
	globular microemulsions (W2).	
4.1	Phase behavior of NaDEHP/isooctane/NaCl aqueous	17
	solution as a function of NaCl concentration.	
4.2	Effect of NaCl concentration on the hydrodynamic radius	18
	of 100 mM NaDEHP/isooctane/NaCl microemulsion.	
4.3	Effect of NaCl concentration on water content in isooctane	19
	phase.	
4.4	Effect of alcohols as a cosurfactant of 100 mM	20
	NaDEHP/isooctane/0.1 M NaCl; (a) hexanol (b) 1-	
	propanol, (c) 2-propanol.	
4.5	Effect of NaDEHP on water content of 50-100 mM	21
	NaDEHP/isooctane/1.0-4.5 M NaCl (aq) microemulsion	
	system.	
4.6	Effect of lipase concentration on the rate of depletion of	24
	caprylic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM hexanol/ 50	
	mM caprylic acid/ isooctane/1.0 M NaCl (aq).	
4.7	Depletion of caprylic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM	25
	hexanol/ isooctane/1.0 M NaCl. Caprylic acid	
	concentration was 50-150 mM and Wo was 4.2 to 7.5	

FIGURE		PAGE
4.8	Conversion of caprylic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM	26
	hexanol/ isooctane/1.0 M NaCl. Caprylic acid	
	concentration was 50-150 mM and Wo was 4.2 to 7.5.	
4.9	Depletion of olelic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM	28
	hexanol/isooctane/1.0 M NaCl. Oleic acid concentration	
	was 50-150 mM and Wo was 4.7 to 7.2.	
4.10	Conversion of olelic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM	28
	hexanol/isooctane/1.0 M NaCl. Oleic acid concentration	
	was 50-150 mM and Wo was 4.7 to 7.2.	
4.11	Depletion of palmaticic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM	29
	hexanol/isooctane/1.0 M NaCl. Palmatic acid	
	concentration was from 50-100 mM and Wo was 5.6 to	
	6.8.	
4.12	Conversion of palmatic acid in 150 mM NaDEHP/150 mM	29
	hexanol/isooctane/1.0 M NaCl. Palmatic acid	
	concentration was 50-100 mM and Wo was 5.6 to 6.8.	
4.13	Depletion of palmatic acid with 1-propanol and 2-propanol.	32
4.14	Effect of Wo on initial velocity of three fatty acids with	33
	hexanol in microemulsion media.	
4.15	Effect of Wo on conversion of three fatty acids with	34
	hexanol in microemulsion media.	
4.16	Depletion of caprylic acid in esterification with hexanol,	35
	1-propanol, and 2-propanol in general water/oil media.	
4.17	Depletion rate of olelic acid in esterification with hexaol,	35
	1-propanol, and 2-propanol in general water/oil media.	

FIGURE		PAGE
4.18	Depletion rate of palmatic acid in esterification with hexanol, 1-propanol, and 2-propanol in general water/oil	36
	media.	
4.19	Comparison of the depletion of caprylic acid in	36
	microemulsion of 150 NaDEHP/150 mM	
	hexanol/isooctane/1.0 M NaCl with general water/oil media.	
4.20	Comparation of the depletion of olelic acid catalyzed with	37
	hexanol between microemulsions 150 NaDEHP/150 mM	
	hexanol/isooctane/1.0 M NaCl and general water/oil	
	media.	
4.21	Comparation of the depletion of palmatic acid catalyzed	37
	with hexanol between microemulsions 150 NaDEHP/150	
	mM hexanol/isooctane/1.0 M NaCl and general water/oil	
	media.	
4.22	Spectra of before and after esterification of caprylic acid	40
	with hexanol in microemulsion system of 150 mM	
	NaDEHP/isooctane/100 mM caprylic acid/0.1 M NaCl: (a)	
	0.02 ml sample and (b) 0.05 ml sample.	
4.23	Spectra of before and after esterification of caprylic acid	41
	with hexanol in microemulsion system of 150 mM	
	NaDEHP/isooctane/150 mM hexanol/1.0 M NaCl: caprylic	
	acid (a) 70 mM (b) 100 mM and (c) 150 mM.	
4.24	Spectra of before and after esterification of oleic acid with	42
	hexanol in microemulsion system of 150 mM	
	NaDEHP/isooctane/150 mM hexanol/1.0 M NaCl: caprylic	
	acid (a) 50 mM (b) 70 mM and (c) 100 mM (d) 150 mM.	

FIGURE		PAGE
4.25	Spectra before and after esterification of palmatic acid with hexanol in microemulsion system150 mM NaDEHP/isooctane/150 mM hexanol/1.0 M NaCl:	43
4.26	palmatic acid (a) 50 mM (b) 70 mM and (c) 100 mM. Spectra of before and after esterification of 70 mM caprylic acid with: (a) 120 mM NaDEHP/isooctane/200 mM 1-propanol /0.5 M NaCl and (b) 100 mM NaDEHP/isooctane/200 mM 2-propanol /0.5 M NaCl.	44
4.27	Spectra of before and after esterification of 70 mM oleic acid with: (a) 120 mM NaDEHP/isooctane/200 mM 1-propanol /0.5 M NaCl and (b) 100 mM NaDEHP/isooctane/200 mM 2-propanol /0.5 M NaCl.	44
4.28	Spectra of before and after esterification of 70 mM palmatic acid with: (a)120 mM NaDEHP/isooctane/200 mM 1-propanol /0.5 M NaCl and (b) 100 mM NaDEHP/isooctane/200 mM 2-propanol /0.5 M NaCl.	45
4.29	Spectrum of 70 mM diethyl L-tartrate (as standard ester).	45
4.30	Spectra of before and after esterification of 70 mM caprylic acid in general water/oil system with: (a) 150 mM hexanol (b) 200 mM 1-propanol and (c) 200 mM 2-propanol.	46
4.31	Spectra of before and after esterification of 70 mM oleic acid with hexanol in general water/oil system with: (a) 150 mM hexanol (b) 200 mM 1-propanol and (c) 200 mM 2-propanol.	47
4.32	Spectra before and after esterification of 70 mM palmatic acid in general water/oil system with: (a) 150 mM hexanol (b) 200 mM 1-propanol and (c) 200 mM 2-propanol.	48

LIST OF TABLES

TABLE		PAGE
2.1	Classification of enzymes and their catalyzed reactions.	3
2.2	Properties of purified microbial lipases.	4
4.1	Effect of caprylic acid to water content of microemulsion with different types of alcohol.	22
4.2	Conditions for esterification reaction with 50 mM fatty acid.	23
4.3	Conversion and initial rate of esterification of caprylic acid with hexanol for 150 mM NaDEHP/isooctane/150 mM hexanol/1.0 M NaCl.	26
4.4	Conversion and initial rate of esterification of oleic acid with hexanol for 150 mM NaDEHP/150 mM hexanol/isooctane/0.5 M NaCl.	28
4.5	Conversion and initial rate of esterification of plamatic acid with hexanol for 150 mM NaDEHP/150 mM hexanol/isooctane/1.0 M NaCl.	30
4.6	Activity of <i>R. delemar</i> lipase from various fatty acids with hexanol for 150 mM NaDEHP/150 mM hexanol/isooctane.	30

LIST OF SCHEMES

SCHEME		PAGE
2.1	Lipase acts as a catalyst in lipid metabolism	4
2.2	Lipase-catalyzed esterification of fatty acid-alcohol	5
2.3	Lipase-catalyzed glycerolysis of triglyceride	6