

คุณสมบัติทางกายภาพเคมีของคอลลาเจนที่สกัดได้จากผิวหนังและเกล็ดปลาแรด
(*Osphronemus guramy*) และผลต่อการเจริญของเซลล์ไฟโบรบลาสต์ของผิวหนังมนุษย์

นางสาว ธิดารัตน์ มาลีรัตน์มงคล

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต

สาขาวิชาสรีรวิทยาการสัตว์ ภาควิชาสรีรวิทยา

คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ปีการศึกษา 2549

ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

PHYSICOCHEMICAL PROPERTIES OF COLLAGEN EXTRACTED FROM
SKIN AND SCALE OF GIANT GOURAMY (OSPHRONEMUS GURAMY) AND
PROLIFERATIVE RESPONSE OF HUMAN DERMAL FIBROBLAST CELL
CULTURE TO THE EXTRACTED COLLAGEN

Miss Tidarat Maleeratmongkon

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

Department of Physiology

Faculty of Veterinary Science

Chulalongkorn University

Academic Year 2006

Copyright of Chulalongkorn University

Thesis Title PHYSICOCHEMICAL PROPERTIES OF COLLAGEN EXTRACTED FROM
SKIN AND SCALE OF GIANT GOURAMY (OSPHRONEMUS GURAMY)
AND PROLIFERATIVE RESPONSE OF HUMAN DERMAL FIBROBLAST
CELL CULTURE TO THE EXTRACTED COLLAGEN.


By Miss Tidarat Maleeratmongkon

Field of study Animal Physiology

Thesis Advisor Assistant Professor Meena Sarikaputi, D.V.M., Ph.D.

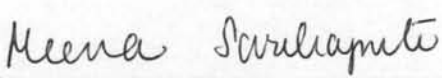
Thesis Co-advisor Associate Professor Sumolya Kanchanapangka, D.V.M., Ph.D.
Assistant Professor Sutthasinee Poonyachoti, D.V.M., Ph.D.

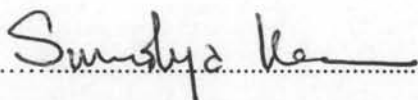
Accepted by the Faculty of Veterinary Science, Chulalongkorn University in
Partial Fulfillment of the Requirement for the Master's Degree


..... Dean of the Faculty of Veterinary Science
(Professor Annop Kunavongkrit, D.V.M., Ph.D.)

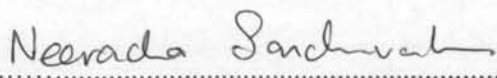
THESIS COMMITTEE

..... Chairman
(Associate Professor Kris Angkanaporn, D.V.M., Ph.D.)

..... Thesis Advisor
(Assistant Professor Meena Sarikaputi, D.V.M., Ph.D.)

..... Thesis Co-Advisor
(Associate Professor Sumolya Kanchanapangka, D.V.M., Ph.D.)

..... Thesis Co-Advisor
(Assistant Professor Sutthasinee Poonyachoti, D.V.M., Ph.D.)

..... Member
(Assistant Professor Neeracha Sanchavanakit, D.D.S., Ph.D.)

ธิดารัตน์ มาลีรัตน์มงคล : คุณสมบัติทางกายภาพเคมีของคอลลาเจนที่สกัดได้จากผิวหนังและ
เกล็ดปลาแรด (*Osphronemus guramy*) และผลต่อการเจริญของเซลล์ไฟโบรบลาสต์ของผิวหนัง
มนุษย์ (PHYSICO-CHEMICAL PROPERTIES OF COLLAGEN EXTRACTED FROM SKIN
AND SCALE OF GIANT GOURAMY (*OSPHRONEMUS GURAMY*) AND
PROLIFERATIVE RESPONSE OF HUMAN DERMAL FIBROBLAST CELL CULTURE TO
THE EXTRACTED COLLAGEN) อ. ที่ปรึกษา : ผศ.สพ.ญ.ดร.มีนา สาริกะภูติ, อ. ที่ปรึกษาร่วม :
รศ. สพ.ญ. ดร. สุมลยา กาญจนะพังคะ, ผศ.สพ.ญ.ดร.สุทธาสินี ปุญญโชติ 74 หน้า

ศึกษาการสกัดโปรตีนคอลลาเจนจากผิวหนังและเกล็ดของปลาแรด (*Osphronemus guramy*) ด้วย
pepsin พบว่าสามารถสกัดคอลลาเจนได้จากผิวหนังและเกล็ดปลา คิดเป็น 82.15% และ 24.78% ของน้ำหนักแห้ง
เริ่มต้นตามลำดับ รูปแบบการเคลื่อนที่ในสนามไฟฟ้าของคอลลาเจนจากผิวหนังและเกล็ดปลาแรดบนโพลีอะคริลลา
ไมด์เจล พบแถบโปรตีน 3 แถบ ได้แก่ แถบ β , α_1 และ α_2 แสดงว่าคอลลาเจนที่เป็นองค์ประกอบหลักใน
ผิวหนังและเกล็ดปลาแรดเป็นคอลลาเจนชนิดที่ 1 และมีน้ำหนักโมเลกุลของสายโปรตีนใกล้เคียงกับสายโปรตีนใน
คอลลาเจนที่แยกได้จากเอ็นสุกร เมื่อวิเคราะห์ชนิดของสายโพลีเปปไทด์ของคอลลาเจนที่แยกได้จากผิวหนังและ
เกล็ดปลาแรด พบว่าเป็นชนิด α_1 และ α_2 เท่านั้น ไม่พบชนิด α_3 เมื่อทำการย่อยคอลลาเจนจากผิวหนังและ
เกล็ดปลาแรดด้วยเอนไซม์ *Staphylococcus aureus* endopeptidase และ lysyl endopeptidase ได้รูปแบบ
ของโปรตีนสายสั้นๆ ซึ่งไม่มีความแตกต่างกันระหว่างคอลลาเจนที่สกัดจากผิวหนังและจากเกล็ดปลาแรด แต่
แตกต่างจากคอลลาเจนที่แยกได้จากเอ็นสุกร แสดงให้เห็นว่า คอลลาเจนจากปลาแรดมีลำดับของกรดอะมิโน
glutamic acid และ lysine ที่แตกต่างไปจากคอลลาเจนที่ได้จากเอ็นสุกร คอลลาเจนที่สกัดได้จากผิวหนังและ
เกล็ดปลาแรดมีความคงทนต่อความร้อนที่ 36.4°C และ 36°C ตามลำดับ เมื่อวิเคราะห์ด้วยวิธี Differential Scanning
Calorimetry (DSC) นอกจากนี้แล้ว คอลลาเจนจากผิวหนังและเกล็ดปลาแรดไม่มีความเป็นพิษต่อเซลล์เพาะเลี้ยง
ไฟโบรบลาสต์ของผิวหนังมนุษย์ เมื่อวัดด้วยวิธี MTT คอลลาเจนจากผิวหนังปลาแรดสามารถเพิ่มการยึดเกาะของ
เซลล์ไฟโบรบลาสต์ช่วงเซลล์เพาะเลี้ยงที่ 19 และคอลลาเจนจากผิวหนังและเกล็ดปลาแรดสามารถทำให้เซลล์
เพาะเลี้ยงช่วงที่ 19 เพิ่มจำนวนได้ และในขณะที่คอลลาเจนจากผิวหนังและเกล็ดปลาแรดไม่มีผลต่อการยึดเกาะของ
เซลล์ไฟโบรบลาสต์ที่เพาะเลี้ยงช่วงที่ 24 แต่ทำให้เซลล์เพาะเลี้ยงในช่วงดังกล่าวเพิ่มจำนวนได้ใน 24 ชั่วโมง ผล
การศึกษาบ่งชี้ได้ว่าคอลลาเจนที่สกัดได้จากผิวหนัง และเกล็ดปลาแรดมีคุณสมบัติที่ดีสามารถนำไปใช้ทดแทน
คอลลาเจนจากสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมได้ และยังเป็นการเพิ่มคุณค่าทางเศรษฐกิจของปลาชนิดนี้ในอนาคต

ภาควิชา.....สรีรวิทยา.....
สาขาวิชา.....สรีรวิทยาการสัตว...
ปีการศึกษา.....2549.....

ลายมือชื่อนิสิต..... โสณิศา วัฒนพงษ์.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....

##4775561931 : ANIMAL PHYSIOLOGY

KEY WORD : COLLAGEN/ PHYSICOCHEMICAL PROPERTIES/ PROLIFERATIVE
RESPONSE/ HUMAN DERMAL FIBROBLAST

TIDARAT MALEERATMONGKON : PHYSICOCHEMICAL PROPERTIES OF
COLLAGEN EXTRACTED FROM SKIN AND SCALE OF GIANT GOURAMY
(OSPHRONEMUS GURAMY) AND ITS PROLIFERATIVE RESPONSE OF
HUMAN DERMAL FIBROBLAST TO EXTRACTED COLLAGEN.
THESIS ADVISOR : ASSIST. PROF. MEENA SARIKAPUTI, D.V.M., Ph.D.
THESIS CO-ADVISOR : ASSOC. PROF. SUMOLYA KANCHANAPANGKA,
D.V.M., Ph.D., ASSIST. PROF. SUTTHASINEE POONYACHOTI, D.V.M., Ph.D.
74 pp.

Pepsin-solubilized collagens (PSCs) were isolated from skin and scale of giant gouramy (*Osphronemus guramy*) with the yield of 82.15% and 24.78% respectively, of pulverized dry weight starting materials. Electrophoretic patterns on polyacrylamide gel under denaturation condition revealed 3 different protein bands namely β , $\alpha 1$ and $\alpha 2$, indicating type I collagen of which molecular weight similar to porcine tendon collagen. Subunit composition of giant gouramy's collagen demonstrated the presence of $\alpha 1$ and $\alpha 2$ not $\alpha 3$ polypeptide in the collagen molecule extracted. Peptide maps of skin PSC hydrolysed by *Staphylococcus aureus* endopeptidase and lysyl endopeptidase showed similarity with those of scale PSC. However, the peptide maps of giant gouramy collagen had some differences from that of type I porcine tendon collagen, indicating the existence of differences in amino acid sequences especially glutamic acid and lysine, in collagen polypeptide chains. Differential scanning calorimetry (DSC) determined the thermal stability of skin and scale collagen of giant gouramy as 36.4°C and 36°C, respectively. No cytotoxicity effect of collagen from skin and scale of giant gouramy was found on human dermal fibroblast cell culture as measured by reduction of MTT [3-(4, 5-dimethyl-2-thiazolyl)-2,5-dimethyltetrazolium bromide]. While fish skin collagen stimulated cell adhesion, collagen from both fish skin and scale promoted human dermal fibroblast proliferation in 19th passage. Moreover, only proliferation of cell in 24th passage, neither cell adhesion, was observed in the presence of giant gouramy's collagen. The present study demonstrated that giant gouramy's pepsin solubilized collagens are likely to be used as an alternative collagen source for industrial purposes, besides mammalian collagens, resulting in an increase of economic value of the giant gouramy.

Department.....Physiology.....

Field of study.....Animal Physiology.....

Academic year.....2006.....

Student's signature.....Tidarat Maleeratmongkon

Advisor's signature.....Meena Sarikaputi

Co-advisor's signature.....Sumolya Kan

Co-advisor's signature.....Sutthasinee Poonyachoti

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to express my gratitude and appreciation to my kind advisor, Assistant Professor Dr. Meena Sarikaputi and my co-advisors, Associate Professor Dr. Sumolya Kanchanapangka and Assistant Professor Dr. Sutthasinee Poonyachotti, for their excellent instruction, guidance, encouragement and support during the working process, which enable me to carry out this study. Their kindness will be forever remembered.

I would like to express my sincere thanks to the chairman, Associate Professor Dr. Kris Angkanaporn for valuable comments, suggestions and corrections of this manuscript.

My sincere thanks are also expressed to my thesis committee, Assistant Professor Dr. Neeracha Sanchavanakit for the Human Dermal fibroblast cell culture, excellent comments and all helps. I would like to express my sincere thanks Associate Professor Dr. Chatsri Deachapunya for her kindly permission of working in cell culture laboratory.

I wish to express my sincere thanks to all my teachers in department of Physiology, Faculty of Veterinary Science, Chulalongkorn University and Ms. Jongkon Sangviroon for all their loving helps during my time of studying.

I would like to thank the National Research Council of Thailand for their financial support.

My appreciations are also bestowed to my dear family and all of my friends for their love, kindness and support throughout this study.

CONTENTS

	Page
THAI ABSTRACT.....	iv
ENGLISH ABSTRACT.....	v
ACKNOWLEDGEMENTS.....	vi
CONTENTS.....	vii
LIST OF TABLES.....	ix
LIST OF FIGURES.....	x
LIST OF ABBREVIATIONS.....	xii
CHAPTER	
I. INTRODUCTION.....	1
II. LITERATURE REVIEW	
A. Collagen structure and type.....	4
B. Physicochemical properties of collagen.....	11
C. Effect of collagen on dermal wound healing.....	15
III. MATERIALS AND METHODS	
A. Fish skin and scale preparation.....	20
B. Extraction of collagen from skin and scale.....	20
C. Determination of collagen concentration.....	21
D. SDS-polyacrylamide gel electrophoresis.....	21
E. Analysis of subunit composition.....	22
F. Peptide mapping.....	22
G. Analysis of thermal stability.....	23
H. Amino acid analysis.....	23
I. Proliferation assay.....	23
IV. RESULTS	
Isolation of collagen extracted from skin and scale of giant gouramy and determination of collagen concentration.....	26
Sodium dodecyl sulfate-polyacrylamide gel electrophoresis.....	27
Subunit composition of collagen extracted from skin and scale of giant gouramy.....	28
Peptide mapping of collagen extracted from skin and scale of giant gouramy.....	33

	Page
Thermal stability of collagen extracted from skin and scale of giant gouramy.....	34
Amino acid composition of collagen extracted from skin and scale of giant gouramy.....	36
Effects of collagen on human dermal fibroblast cell culture.....	39
V. DISCUSSION.....	46
REFERENCES.....	62
APPENDIX.....	68
BIOGRAPHY.....	74

LIST OF TABLES

Table	page
2.1 Chain composition and body distribution of collagen types, modified form	10
2.2 Advantage and disadvantage of collagen as a biomedical product.....	14
2.3 Domain integrin ligands.....	19
4.1 Percent extraction of collagen extracted from giant gouramy's skin and scale determined by modified Lowry's method.....	26
4.2 Total amino acid composition of fish skin collagen.....	36
4.3 Total amino acid composition of fish scale collagen.....	37
4.4 Amino acid composition of giant gouramy skin and scale compared with bovine skin collagen.....	38
4.5 Total imino acid and % hydroxylation of giant gouramy collagen.....	38
4.6 Summary of average percent growth of 20 th passage HDFs cell culture at 6, 24, 48 and 72 hours from serum free medium.....	39
4.7 Summary of average percent growth of 19 th passage HDFs cell culture at 6, 24 and 48 hours from standard culture medium.....	41
4.8 Summary of average percent growth of 24 ^h passage HDFs cell culture at 6, 24 and 48 hours from standard culture medium.....	44
5.1 Comparison between reference methods and modified Lowry's method.....	48
5.2 Imino acid content and % hydroxylation and denaturation temperature comparison between tropical fish collagen and mammalian collagen.....	56

LIST OF FIGURES

Figure	page
1.1 Giant gouramy (<i>Osphronemus guramy</i>).....	2
2.1 Chemical structure of collagen type I.....	5
2.2 Collagen superfamily categorized by assembly modes and domain structure.....	7
2.3 Fibril forming collagen structure with C-terminus and N-terminus.....	8
2.4 Wound healing mechanism.....	16
2.5 Schematics of integrin structure.....	18
4.1 Standard curve of protein collagen.....	27
4.2 Electrophoretic patterns of giant gouramy's collagen on 6% SDS- PAGE.....	28
4.3 a. Elution patterns of pepsin-solubilized giant gouramy skin collagen using cation exchange column chromatography (Hitrap CM FF).....	29
b. SDS-PAGE electrophorogram of elution fractions of giant gouramy skin collagen.....	30
4.4 a. Elution patterns of pepsin-solubilized giant gouramy scale collagen using cation exchange column chromatography (Hitrap CM FF).....	31
b. SDS-PAGE electrophorogram of elution fractions of giant gouramy scale collagen.....	32
4.5 Peptide mapping on 10% gel of giant gouramy skin and scale collagens digested with <i>Staphylococcus aureus</i> V8 endopeptidase.....	33
4.6 Peptide mapping on 10% gel of giant gouramy skin and scale collagens digested with lysyl endopeptidase.....	34
4.7 Thermal transition curve of giant gouramy skin collagen determined by DSC.....	35
4.8 Thermal transition curve of giant gouramy scale collagen determined by DSC.....	35

Figure	Page
4.9 a. Effect of serum concentration on the growth of 20 th human dermal fibroblast.....	40
b. Histogram representing the average percent changes of OD _{570/620} ratio of effect of serum concentration on the growth of 20 th human dermal fibroblast.....	40
4.10 a. MTT proliferation assay represented in OD _{570/620} ratio of the sample from the 19 th passage of HDFs at 6, 24 and 48 hours after plating into 48-well culture dishes.....	42
b. Histogram representing the average percent changes of OD _{570/620} ratio of the 19 th passage of HDFs sample grew in collagen-coated plate containing serum-free culture medium from the 19 th passage of HDFs sample grew in standard culture medium at 6, 24 and 48 hours after plating into 48-well culture dishes.....	43
4.11 a. MTT proliferation assay represented in OD _{570/620} ratio of the sample from the 24 th passage of HDFs at 6, 24 and 48 hours after plating into 48-well culture dishes.....	44
b. Histogram representing the average percent changes of OD _{570/620} ratio of the 24 th passage of HDFs sample grew in collagen-coated plate containing serum-free culture medium from the 24 th passage of HDFs sample grew in standard culture medium at 6, 24 and 48 hours after plating into 48-well culture dishes.....	45

ABBREVIATIONS

Δ -HLNL	non-, mono- or dihydroxylated dehydrolysinorleucine
Ala	alanine
ASC	acid solubilized collagen
Avg	average
bFGF	basic fibroblast growth factor
BSE	bovine spongiform encephalopathy
C-terminal	carboxy terminal
CDK/cyclin	cyclin dependent kinase/cyclin
DAG	diacylglycerol
DMEM	Dulbecco's minimal essential medium
DSC	Differential Scanning Calorimetry
EDAC	1-ethyl-(3-(3-dimethylaminopropyl) carbodiimine hydrochloride
EDTA	ethylenediaminetetracetic acid
FAK	focal adhesion kinase
FBS	fetal bovine serum
FK	fish skin
FC	fish scale
Gly	glycine
Glu	glutamic acid
HCl	hydrochloric acid
HDF	human dermal fibroblast
Hyp	hydroxyproline
IP ₃	inositol 3, 4, 5 triphosphate
M	molar
MAPK	mitogen activating kinase
MMP	metalloprotease
MTT	3-(4,5-dimethyl-2-thiazolyl)-2,5-dimethyltetrazolium bromide
MW	molecular weight
N-terminal	amino terminal

NC plate	non-coated plate
NHS	N-hydroxysuccinimide
PDGF	platelet derived growth factor
Pro	proline
PSC	pepsin solubilized collagen
PTC	porcine tendon collagen
RGD	Arginine-Glycine-Asparagine
SDS-PAGE	sodium dodecyl sulfate polyacrylamide gel electrophoresis
T_m	melting temperature
TGF- β	transforming growth factor- β
TNF- α	tumor necrotic factor- α
VEGF	vascular endothelial growth factor