

การกระจายของ ไวรัสพิษลุนัขบ้าในระบบประสาทล่วนกลาง ของสุนัขและคนที่แสดงอาการแบบต่าง ๆ



นางสุรนันท์ ดีระวัฒนพงษ์

วิทยานิพแธ์นี้ เป็นส่วนหนึ่งของการคึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สหสาขาวิชาจุลชีววิทยาทางการแพทย์ บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

W.A.2531

ISBN 974-569-633-1 ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย 015942

117513935

VIRAL DISTRIBUTION IN CENTRAL NERVOUS SYSTEM VARIOUS PRESENTATIONS OF DOG AND HUMAN RABIES

Mrs. Suranan Tirawatnpong

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements

for the Degree of Master of Science

Inter-Department of Medical Microbiology

Graduate School

Chulalongkorn University

1988

ISBN 974-569-633-1



Thesis Title Viral Distribution in Central Nervous System

Various Presentations of Dog and Human Rabies

By

Mrs. Suranan Tirawatnpong

Inter-Department

Medical Microbiology

Thesis Advisor

Associated Professor Praphan Phanuphak, M.D., Ph.D.

Co-Advisor

Assistant Professor Thiravat Hemachudha, M.D.

Accepted by the Graduate School, Chulalongkorn University in partial fulfillment of the requirements for the Master's degree.

Vainables

Dean of the Graduate School

(Professor Thavorn Vajrabhaya, Ph.D.)

Chairman

(Associate Professor Santi Thoongsuwan, Ph.D.)

(Associate Professor Praphan Phanuphak, M.D., Ph.D.)

(Associate Professor Praphan Phanuphak, M.D., Ph.D.)

(Assistant Professor Thiravat Hemachudha, M.D.)

Lamuay Shaungshoti, M.D., D.Sc.)

Copyright of the Graduate School, Chulalongkorn University

พิมพ์ต้นฉบับบทกัดย่อวิทยานิพนธ์ภายในกรอบสีเขียวนี้เพียงแผ่นเดียว



สุรนันท์ ตีระวัฒนพงษ์ : การกระจายของไวรัลพิษลุนัทน้ำในระบบประสาทส่วนกลาง ของสุนัขและคนที่แสดงอาการแบบค่าง ๆ (VIRAL DISTRIBUTION IN CENTRAL NERVOUS SYSTEM VARIOUS PRESENTATIONS OF DOG AND HUMAN RABIES) อ.ที่ปรึกษา : รศ.นพ.ประพันธ์ ภานภาค, 117 หน้า.

การวิจัยครั้งนี้ เพื่อศึกษาการกระจายของไวรัสพิษสุนัขบ้าในระบบประสาทส่วนกลางของสุนัข และคนที่แสดงอาการแบบค่าง ๆ พร้อมทั้งพัฒนาวิธีการตรวจหาไวรัสพิษสุนัขบ้าจากลมองและไขสันหลังให้ มีความไวและความจำเพาะตี

ผู้วิจัยได้ตรวจหาไวรัสพิษสุนัขบ้าในระบบบระสาทส่วนกลางของสุนัขและผู้บ่วยโรคพิษสุนัขบ้า ที่มีอาการแบบสมองอักเสบและอัมพาต (หรือแบบคุร้ายและเชื่องซึม) คั้วยวิธี immunohistochemistry โดยใช้ avidin-biotin-peroxidase complex (ABC) ช่วยเสริม ปฏิกิริยา

สมองและไซสันหลังส่วนต่าง ๆ ของสุนัช 6 ตัวที่เริ่มแสดงอาการ (กลุ่มดุร้ายและเชื่องซึ้ม อย่างละ 3 ตัว) และของผู้ป่าย 7 ราย (กลุ่มสมองอักเสบ 4 ราย และอัมพาต 3 ราย) ที่เสียชีวิต นำเปแช่ในฟอร์มาลืน และเตรียมเป็น paraffin sections ย้อมด้วยแอนติบอดีย์ต่อไวรัสพิษสุนัชบ้าที่ เตรียมจากม้า เซลล์ประสาท (neurons และ neuroglias) ที่พบแอนติเจนของไวรัสจะมีลักษณะเป็น แบบ inclusion bodies และ/หรือแบบ diffuse staining ใน cytoplasm การย้อมไวรัสโดยวิธี immunoperoxidase ใน histologic section มีความไว 86.7% ในขณะที่การย้อม Seller's, Fluorescent antibody test จาก brain impression smear และการฉีด สมองหนู มีความไว 40%, 100% และ 100% ตามลำดับ

ผลของการย้อมพบแอนติเจนของไวรัสพิษสุนัขบ้าทั้งใน neurons และ neuroglias และการกระจายของไวรัสนี้พบทั่วไปหมคทั้งในสมองและไขสันหลังส่วนต่าง ๆ ของสุนัขและผู้บ่ายโรคพิษสุนัขบ้าที่มีอาการทั้ง 2 แบบ โดยที่สักษณะการกระจายด้วของไวรัสรวมทั้งการอักเสบของเนื้อเยื่อระบบ ประสาทไม่มีความสัมพันธ์กับอาการแสดงทางคลีนิคของโรค

จากการศึกษานี้พบว่าการกระจายของไวรัสพิษสุนัชบ้ากลับมีความสัมพันธ์กับช่วงเวลาตั้งแต่ เกิดอาการแสดงของโรคจนถึงระยะที่เสียชีวิตูมากกว่า โดยที่ทั้งผู้ป่วยและสุนัชบ้าที่มีชีวิตอยู่ในช่วงเวลา น้อยกว่า 7 และ 5 วันตามลำดับ จะมีเชื้อไวรัสพิษสุนัชบ้าอยู่ในเซลล์ประสาทเป็นจำนวนมากในส่วน ก้านสมองและไขสันหลัง ซึ่งเมื่อเทียบกับกลุ่มที่มีระยะเวลาของโรคนานกว่านี้จะพบไวรัสกระจายตัว อย่างกว้างขวางตลอดระบบประสาทส่วนกลางในทุก ๆ ส่วน

ผลของการคึกษานี้ ไม่ยืนยันสมมติฐานที่ว่าการกระจายตัวของไวรัสพิษสุนัชบ้าและการอักเสบ มีล่วนเกี่ยวข้องกับลักษณะอาการแบบต่าง ๆ ของโรคทั้งในคนและลัตว์ แต่น่าจะเกี่ยวข้องกับบัจจัยอย่าง อื่นอีกหลายอย่าง เช่นระบบภูมิคุ้มกัน และความผิดปกติทางหน้าที่การทำงานของเซลล์ประสาท ดังที่มื ผู้ทำการศึกษามาก่อนและควรที่จะมีการค้นคว้าอีกต่อไปในอนาคต นอกจากนั้นการที่พบไวรัสใน neuroglias เป็นจำนวนมากเป็นการลบล้างความเชื่อเดิมที่ว่าไวรัสพิษสุนัชบ้าจะอยู่ใน neurons เท่า นั้น การย้อมหาไวรัสตัวยวิธี immunoperoxidase โดยใช้ ABC นี้สามารถดัดแปลงไปใช้ในการศึกษา วิจัยเกี่ยวกับไวรัสหรือแอนติเจนอื่นได้อีกด้วย

ภาควิชา	<u> ชุงเรายาเการายาหมะ</u>	
สาขาวิชา	สมสังเริก รลิชั่วรัทชาบบกระแพทส์	١
ปีการศึกษ	n2531	

ลาบมือชื่อนิสิต.	Titaly	र राजायार में
	1	1
ลาบมือชื่ออาจาร	ย์ที่ปรึกษา .	builte in your

พิมพ์ต้นฉบับบทกัดย่อวิทยานิพนธ์ภายในกรอบสีเขียวนี้เพียงแผ่นเดียว



SURANAN TIRAWATNPONG: VIRAL DISTRIBUTION IN CENTRAL NERVOUS SYSTEM VARIOUS PRESENTATIONS OF DOG AND HUMAN RABIES. THESIS ADVISOR: ASSO. PROF. PRAPHAN PHANUPHAK, M.D., Ph. D. 117 PP.

In order to study the viral pathogenesis of the two distinctive forms of dog and human rabies (furious and dumb or encephalitic and paralytic), rabies viral antigen distribution in central nervous system was studied by immunohistochemical technique with avidin-biotin-peroxidase complex (ABC) amplification.

Various regions of brain and spinal cord of rabid dogs at the early stage and of human patients were fixed in formalin and prepared for paraffin sections. Equine anti-rabies globulin was used as the primary antibody. Staining was characterized by inclusion bodies and or diffuse staining in the cytoplasm of neurons and neuroglias. Sensitivity of immunoperoxidase staining on histological section and the conventional tests i.e. Seller's stain, Fluorescent antibody test on brain impression smear and Mouse inoculation test were 86.7%, 40%, 100% and 100% respectively.

The results showed that rabies viral antigen was distributed in neuroglias as well as in neurons in all regions of brain and spinal cord of both dogs and human rabies, and the distribution was anatomically similar in both forms of the disease regardless of the species. There was no correlation between inflammatory reactions and amount of antigens or clinical forms of the disease.

Viral localization was correlated with survival period, i.e. interval between onset of disease and death. Human patients as well as rabid dogs, whose survival periods were less than 7 and 5 days respectively, had greater amount of antigen-positive neurons in brain stem and spinal cord, where as those who had longer survival period had widespread dissemination of rabies antigen in the entire central nervous system.

The results did not support the hypothesis that differential distribution of rabies virus and inflammation were responsible for the diversity of the manifestations in human and canine rabies. Pathogenesis thus may be multifactorial, involving immunological as well as physiological disturbances, and does not depend on viral localization.

The immunoperoxidase staining using ABC technique can also be extended and applied to researches on viral or other studies in the future.



ACKNOWLEDGEMENT

I wish to express my profound gratitude to the following persons who have helped, supported and advised me in this work.

My deepest appreciation to:

Dr. Thiravat Hemachudha, M.D., Assistant Professor of Neurology Division, Department of Medicine, Faculty of Medicine, Chulalongkorn University, for his continual interest, devotion, suggestion, attention, encouragement, and kindness throughout my study. I thank him and am most grateful.

Dr. Praphan Phanuphak, M.D., Ph. D., Associate Professor of Immunology Division, Department of Medicine, Faculty of Medicine, Chulalongkorn University, for his helpful suggestions, and review of manuscript.

Professor Dr. Samruay Shaungshoti, M.D., D.Sc. Department of Pathology, Faculty of Medicine, Chulalongkorn University, for his valuable advice and his excellence in the examination of the pathology slides of human brain sections.

Dr. Sathaporn Manutsathit, M.D., Bumrasanaradura Communicable Disease Control Hospital, Bangkok, for his excellent cooperation in the study of human rabies.

Dr. Weera Tepsumethanon, D.V.M., and Dr. Chaiyaporn Polsuwan, D.V.M., Rabies Diagnosis Unit, Queen Saovabha Memorial Institute, Thai Red Cross Society, for their great help in the observation, diagnosis by Seller's staining, FAT and MIT, and autopsy of the rabid dogs.

I would like to thank Dr. Reutai Sakulramrung, M.D., Ph.D., Head of Immunology Division and Dr. Kawee Pupaibul, Head of Department of Microbiology, Faculty of Medicine, Chulalongkorn University, for their kind permission to study at the Graduate School, Chulalongkorn University. Thanks are also extended to all my colleagues in the Immunology Division for their support and being good friends during my study, to Miss Somsap Thungsatthasiri for the typing of the manuscript, and last to Dr.B.L. Reynolds for his help in correcting the English.

Finally, I record my deep gratitude to my parents, my husband, especially my only son "Nonthawat" who have given their love, and understanding.

This work was supported in part by grants from Queen Saovabha Memorial Institute, Thai Red Cross Society and Chulalongkorn University Hospital and by the Committee of the Graduate School, Chulalongkorn University.



	Page
THAI ABSTRACT	iv
ENGLISH ABSTRACT	v
ACKNOWLEDGEMENT	vi
LIST OF TABLES	хi
LIST OF FIGURES	xii
ABBREVIATIONS	kiii
OBJECTIVES	xv
CHAPTER	
I. INTRODUCTION	1
II. LITERATURE REVIEW	7
RABIES VIRUS	7
1. Background	7
2. Viral Antigens	8
3. Negri Body	9
CLINICAL FEATURES OF RABIES	10
1. Incubation Period	11
2. Prodrome	12
3. Acute Neurological Phase	12
4. Coma	14
5. Recovery	14
PATHOGENESIS	16
NEUROPATHOLOGICAL CHANGES IN RABIES	26
1. Neuropathological Changes in Human Rabies	26
2. Neuropathological Changes in Canine Rabies	29

			Page
	L	ABORATORY DIAGNOSIS OF RABIES	31
		1. Seller's Rapid Technique	33
		2. Animal Inoculation	33
		3. Fluorescent Antibody Test (FAT)	34
		4. Immunoperoxidase Staining (IP)	35
III.	MAT	TERIALS AND METHODS	
	1.	Places of study	38
	2.	Materials	38
		2.1 Rabid Dogs	38
		2.2 Rabies Patients	39
	3.	Preparation of Paraffin-Sectioned Slides	40
		3.1 Tissue Processing and Embedding	40
		3.2 Preparation of Tissue-Sectioned Slides	40
	4.	Preparation of Rabbit Anti-Rabies Serum	41
	5.	Rabbit Anti-Rabies Immunoglobulin G Preparation	41
	6.	Reconstitution of Commercial Equine Anti-Rabies	
		Globulin (BBL)	43
	7.	Methods of Immunoperoxidase Staining Using Avidin-	
		Biotin-Peroxidase Complex (ABC) Technique	43
	8.	Determination of Factors Affecting the	
		Immunoperoxidase Staining, ABC Technique	46
		8.1 Affecting on Antibodies	46
		8.2 Trypsinization for Digesting the	
		Aldehyde Linkages	47
		8.3 Inhibition of Nonspecific Background Staining	
		and Endogeneous Peroxidase Activity	48

			Page
	9.	Specificity of Reaction in Immunoperoxidase Staining	ıg,
		ABC Technique	48
	10.	Sensitivity of Immunoperoxidase Staining,	
		ABC Technique	49
	11.	Methods of Quantitation	49
	12.	Analysis of Data	50
IV.	RESU	LTS	
	1.	Immunoperoxidase Staining for Detection of Rabies	
		Viral Antigen in Tissues	51
	2.	Specificity of Reaction in Immunoperoxidase Staining	ng,
		ABC Technique	54
	3.	Sensitivity of Immunoperoxidase Staining,	
		ABC Technique	54
	4.	Regional Distribution of CNS Infection and	
		Inflammation in Infected dogs	55
	5.	Regional Distribution of CNS Infection and	
		Inflammation in Human Patients	56
V.	DIS	CCUSSION	59
		Conclusions	65
REFE	RENCE	S	88
APPE	NDIX	I	109
APPE	NDIX	II	112
CURR	CULU	M VITAE	117

.



LIST OF TABLES

Tabl	e	page
1.	Checkerboard titration to determine the optimal dilution	
	of antibodies	67
2.	Determination of optimal concentration of trypsin	69
3.	Duration and temperature for trypsin treatment	70
4.	Comparison of IP (ABC method), Seller's stain,	
	FAT and MIT	71
5.	Characteristics of dogs with rabies	72
6.	Distribution of rabies antigen and inflammmation	
	in CNS of dog rabies	73
7.	Mean of amount of viral antigen in neurons and neuroglias	
	in various CNS regions of dog rabies	74
8.	Characteristics of patients with rabies	75
9.	Distribution of rabies antigen and inflammation	
	in CNS of human rabies	76
10.	Mean of amount of viral antigen in neurons and neuroglias	
	in various CNS regions of human rabies	77



LIST OF FIGURES

Figu	page
1.	Clinical pattern of human encephalitic rabies 78
2.	Clinical pattern of human paralytic rabies 79
3.	Affinity chromatography of rabbit anti-rabies on
	Protein A-Sepharose CL-4B column 80
4.	Immunoelectrophoresis of rabbit anti-rabies IgG against
	A. Swine anti-rabbit serum 81
	B. Goat anti-rabbit IgG 81
5.	Immunoperoxidase staining of rabies viral antigen showing
	intensive brown inclusion bodies in neurons in the
	anterior horn of cervical segment of spinal cord
	from Patient 6, who presented as paralytic rabies 82
6.	Rabies viral antigen in neurons in the midbrain of
	a dumb dog, Dog 3. Dense peroxidase reaction, in the
	form of inclusions, is present in the cytoplasm 83
7.	Diffuse staining of rabies viral antigen in neuron and
	neuropils in the medulla of a furious dog, Dog 1 84
8.	Rabies infection of neurons and astrocytes in the
	occipital region of Patient 5 85
9.	Diffuse staining of rabies viral antigen in astrocytes
	in the midbrain of Dog 4
10.	Dense perivascular infiltrations of mononuclear cells
	in the brain stem of Patient 4 8

ABBREVIATIONS

1 = Primary

2 secondary

2nd ed. = Second edition

.C = celsius (centrigrade)

Ab = Antibody

Ag = Antigen

d = daltons

ed. = editor

e.g. = exempli gratia

et al. = et alii

etc. = et cetera

FAT = Fluorescent Antibody Test

g = gramme

i.e. = id est

IgG = Immunoglobulin G

IP = Immunoperoxidase

kg = kilogramme

l = litre

mg = milligramme

µg = microgramme

min. = minute

ml = millilitre

μl = microlitre

um = micron

mu = millimicron

M = molar

MIT = Mouse Inoculation Test

MW = Molecular Weight

N = normal

ng = nanogramme

nm = nanometre

PBS = Phosphate Buffered Saline

rpm = round per minute

OBJECTIVES

- To study the distribution of rabies virus in the central nervous system of dog and human rabies of various presentations.
- 2. To develop an immunoperoxidase method using avidinbiotin-peroxidase complex for the detection of rabies virus in the central nervous system.