



# PREVALENCE OF *NEOSPORA CANINUM* INFECTION IN SWAMP BUFFALOES IN NORTHEAST THAILAND AND ITS EFFECTS ON REPRODUCTIVE PERFORMANCE

MR. NGUYEN HOAI NAM

A THESIS FOR DEGREE OF MASTER OF THERIOGENOLOGY
KHON KAEN UNIVERSITY







# PREVALENCE OF *NEOSPORA CANINUM* INFECTION IN SWAMP BUFFALOES IN NORTHEAST THAILAND AND ITS EFFECTS ON REPRODUCTIVE PERFORMANCE



MR. NGUYEN HOAI NAM

# A THESIS FOR DEGREE OF MASTER OF THERIOGENOLOGY KHON KAEN UNIVERSITY 2010

# PREVALENCE OF *NEOSPORA CANINUM* INFECTION IN SWAMP BUFFALOES IN NORTHEAST THAILAND AND ITS EFFECTS ON REPRODUCTIVE PERFORMANCE

#### MR. NGUYEN HOAI NAM

A THESIS SUBMITTED IN PARTIAL FULFILMENT OF THE
REQUIREMENTS FOR THE DEGREE OF
MASTER OF SCIENCE IN THERIOGENOLOGY
GRADUATE SCHOOL KHON KAEN UNIVERSITY
2010



# THESIS APPROVAL KHON KAEN UNIVERSITY FOR MASTER OF SCIENCE

# IN THERIOGENOLOGY

**Thesis Title:** Prevalence of *Neospora caninum* infection in swamp buffaloes in Northeast Thailand and its effects on reproductive performance.

Author: Nguyen Hoai Nam

**Thesis Examination Committee** 

Assoc. Prof. Dr. Prachin Virakul Assoc. Prof. Dr. Suneerat Aiumlamai Assoc. Prof. Dr. Somboon Sangmaneedet

Assist. Prof. Dr. Kwankate Kanistanon

Member Member Member

Chairperson

Dr. Aran Chanlun

Member

**Thesis Advisors:** 

(Assoc. Prof. Dr. Suneerat Aiumlamai)

Co-adviso

(Dr. Aran Chanlun)

Co-advisor

(Assist. Prof. Dr. Kwankate Kanistanon)

(Assoc. Prof. Dr. Lampang Manmart)

Dean, Graduate School

(Assoc. Prof. Dr. Suneerat Aiumlamai) Dean, Faculty of Veterinary Medicine

Copyright of Khon Kaen University

Nguyen Hoai Nam. 2010. **ความชุกของการติดเชื้อ Neospora caninum ในกระบือปลักในภาค** ตะวันออกเฉียงเหนือของไทย และผลต่อประสิทธิภาพการสืบพันธุ์. วิทยานิพนธ์ปริญญาวิทยา ศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาวิทยาการสืบพันธุ์สัตว์ บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์: รศ.คร. สุณีรัตน์ เอี่ยมละมัย,

อ.คร. อรัญ จันทร์ลุน,

ผศ.คร. ขวัญเกศ กนิษฐานนท์

#### บทกัดย่อ

E 42198

การศึกษาครั้งนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อ 1) หาความชุกของการติดเชื้อ Neospora caninum ใน กระบือปลักในภาคตะวันออกเฉียงเหนือของประเทศไทย 2) ศึกษาผลของการติดเชื้อ N. caninum ต่อ ประสิทธิภาพการสืบพันธุ์ในกระบือปลัก 3) ศึกษาความชุกของการติดเชื้อ N. caninum ในกระบือปลัก และโคเนื้อที่อาศัยในพื้นที่เดียวกัน 4) ตรวจหา DNA ของเชื้อ N. caninum จากเลือดของกระบือปลัก โดยทำการศึกษาเป็น 4 โครงการย่อย ใช้กระบือปลัก 532 ตัวจาก 5 จังหวัดในเขตภาค ตะวันออกเฉียงเหนือ (ได้แก่ ขอนแก่น มหาสารคาม หนองคาย สกลนคร และอุดรธานี) ทำการเก็บ ตัวอย่างเลือดเพื่อตรวจหาแอนติบอดี้ต่อเชื้อ N. caninum ด้วยชุดตรวจ Iscom ELISA พบว่าความชุก โดยรวมของการติดเชื้อเท่ากับ 4.5% (24/532) และอยู่ในช่วง 0.0% ถึง 6.4% โดยไม่พบความแตกต่าง ของแต่ละจังหวัด

จากกระบือทั้งหมด 532 ตัวนั้น มีกระบือเพศเมีย 115 ตัว ที่ถูกเหนี่ยวนำการเป็นสัดและได้รับ การผสมเทียม จากนั้นตรวจการตั้งท้องในวันที่ 45 หรือ 60 หลังผสมเทียม ผลการตรวจท้องและ ตรวจหาแอนติบอดี้ต่อเชื้อ N. caninum พบว่า อัตราการตั้งท้องเท่ากับ 16.7% (1/6) และ 9.2% (10/109) ในกระบือที่ให้ผลตรวจเลือดเป็นบวกและลบ ตามลำดับ การศึกษานี้ไม่พบผลการติดเชื้อ N. caninum ต่อการตั้งท้องระยะแรก

เมื่อเก็บตัวอย่างเลือดจากกระบือปลัก 187 ตัวที่อยู่ในเขตจังหวัดขอนแก่น และจากโคเนื้อ 78 ตัวที่เลี้ยงในพื้นที่เดียวกัน เพื่อตรวจหาแอนติบอดี้ต่อเชื้อ N. caninum พบว่าความชุกในกระบือเท่ากับ 6.4% ซึ่งต่ำกว่าความชุกในโคเนื้อ (43.6%) อย่างมีนัยสำคัญ (P<0.05) นอกจากนี้ ทำการเก็บ ตัวอย่าง เลือดจากกระบือปลัก 81 ตัวจาก 9 ฝูง ซึ่งในฝูงมีกระบืออย่างน้อย 1 ตัวมีการติดเชื้อ N. caninum ทำการ ตรวจหา DNA ของเชื้อด้วยวิธี Nested-PCR ไม่พบ DNA จากการตรวจหาด้วยวิธีดังกล่าวในตัวอย่างที่ ศึกษา

จากการศึกษาครั้งนี้ สรุปได้ว่าความชุกของการติดเชื้อ N. caninumในเขตภาค ตะวันออกเฉียงเหนืออยู่ในระดับต่ำ และได้แสดงว่าความไวต่อการติดเชื้อนี้ขึ้นอยู่กับชนิดของสัตว์ โดย พบว่าโกเนื้อไวต่อการติดเชื้อนี้มากกว่ากระบือปลัก และถึงแม้ว่าการศึกษานี้จะไม่พบผลของการติดเชื้อ ต่อการตั้งท้องระยะแรกในกระบือปลัก ไม่ควรสรุปว่าการติดเชื้อนี้ไม่ใช่สาเหตุของการผสมไม่ติดหรือ การแท้งในกระบือ การใช้ตัวอย่างเลือดจากสัตว์ปกติเพื่อตรวจหา DNA อาจไม่เหมาะสม จึงควรใช้ ตัวอย่างเลือดจากสัตว์ที่แสดงอาการป่วย เก็บตัวอย่างจากชากลูกที่แท้งออกมา หรือจากแม่กระบือที่มี การแท้ง และอาจต้องเก็บตัวอย่างซ้ำหลายครั้งเพื่อเพิ่มโอกาสการตรวจหา DNA ของเชื้อ การศึกษาครั้ง นี้เป็นการศึกษาการติดเชื้อ N. caninum ครั้งแรกที่ทำในกระบือปลักของประเทศไทย

Nguyen Hoai Nam. 2010. Prevalence of Neospora caninum Infection in Swamp Buffaloes in Northeast Thailand and its Effects on Reproductive Performance. Master of Science Thesis in Theriogenology, Graduate School, Khon Kaen University.

Thesis Advisors: Assoc. Prof. Dr. Suneerat Aiumlamai,

Dr. Aran Chanlun,

Assist, Prof. Dr. Kwankate Kanistanon

#### **ABSTRACT**

E 42198

The aims of this thesis were: 1) To investigate the prevalence of *Neospora caninum* infection in swamp buffaloes in Northeast Thailand 2) To study the effects of the *N. caninum* infection on the fertility of the swamp buffaloes 3) To study the prevalence of *N. caninum* infection in swamp buffaloes and beef cattle living in the same area 4) To demonstrate *N. caninum* DNA from the swamp buffalo whole blood. The thesis was based on four separate studies.

Sera of 532 swamp buffaloes from five provinces (i.e. Khon Kaen, Maha Sarakham, Nong Khai, Sakon Nakhon and Udon Thani) in Northeast Thailand were collected. Presence of *N. caninum* antibodies in all sera was demonstrated by using an *N. caninum* iscom ELISA test kit. The overall prevalence of *N. caninum* infection in swamp buffaloes was 4.5% (24/532). The proportions of positive animals from these five provinces ranged from 0.0% to 6.4% with no significant difference.

Of 532 swamp buffaloes included in the previous study, 115 female animals were synchronized to induce estrous, and artificially inseminated. All were diagnosed for pregnancy by using the ultrasound scanning at day either 45 or 60 after insemination. The pregnancy rates of seropositive and seronegative buffaloes were 16.7% (1/6) and 9.2% (10/109), respectively. There was no significant difference in early pregnancy status of swamp buffaloes between seropositive and seronegative groups.

When sera from 187 swamp buffaloes and 78 beef cattle living in the same area in Khon Kaen province were analyzed for the presence of N. caninum antibodies, the prevalence of seropositive swamp buffaloes (6.4%) was significantly (P<0.05) lower than that in beef cattle (43.6%). Furthermore, whole blood samples were collected from 81 swamp buffaloes in 9 buffalo herds that harbored  $\geq 1$  seropositive buffalo. The N. caninum DNA in whole blood samples were demonstrated by using the Nested-PCR but all were negative to the test.

It was concluded that the *N. caninum* infection in the swamp buffalo in Northeast Thailand was low prevalent. The results also suggested that swamp buffaloes were less susceptible to *N. caninum* infection than beef cattle. This finding could be the result of species-depended susceptibility to *N. caninum* infection. Although the results of this study showed that *N. caninum* infection had no significant effects on the early pregnancy rate of Thai swamp buffaloes, it could not be ruled out as the possible cause of infertility or abortion in this species. Whole blood sample from normal animals might not be sufficient for the success of the *N. caninum* DNA amplification. Samples from the clinically infected animals, aborted fetuses or repeated blood collection can be used as the alternative materials to increase the possibility to detect the *N. caninum* DNA. This is the first study on the *N. caninum* infection in swamp buffaloes in Thailand.

#### ACKNOWLEDGMENT

This study was conducted at the Department of Surgery and Theriogenology, and Department of Veterinary Medicine, Faculty of Veterinary Medicine, Khon Kaen University. The study was financially supported by the Teaching and Researching Innovation Grant held by Vietnamese Government, and by Faculty of Veterinary Medicine, Khon Kaen University, Thailand.

I wish to express my deepest gratitude to Associate Professor Suneerat Aiumlamai, my supervisor, for giving me the opportunity and resources to perform my work, for her vision on the study, eternal encouragements, for taking great interest in my work, for always making me feel welcome, and for her sentimental care of my living. I would like to gratefully thank Dr. Aran Chanlun, my co-supervisor, for his supportive discussions, sharing of the hardest jobs and for his valuable teaching in the laboratory techniques. I am thankful to Dr. Kwankate Kanistanon, my co-supervisor, for her nice advices and valuable help in statistical analysis.

My special thank to Dr. Sarthorn Porntrakulpipat, for his helpful advices and technical assistance in PCR technique, Dr. Sarinya Rerkyusuke and Mrs. Suthida Chanlun, for their technical help, collection of data and samples. Dr. Adisak Sangkeaw, Dr. Suwalak Srisupa, Mr. Suban Chansen, Dr. Thanapol Nongbua, Ms. Uthaiwan Singha, Mr. Chalermpon Mahamart, Ms. Jintana Susereedumrong, Mr. Nirattisai Chaisan, Mr. Souk Phomhaksa, for their support in the study. Mr. Supuksorn Butriang, Mr. Praiboon Surakot, Ms. Pailin Trakoonsuntirut, Ms. Jantra Sawisai, for their technical help in PCR technique. Mr. Surapong Yowarach, for his skillful help in poster preparation.

I am in debt to all of the lovely teachers and staffs at the Faculty of Veterinary Medicine, Khon Kaen University, for their willing help and permanent smiles. Greatest gratitude to Dr. Apirak Utha and staffs at Khon Kaen Artificial Insemination Research Center, Department of Livestock Development, Thailand, for their kindly provision of pregnancy diagnosis records of swamp buffaloes, and also for their helpful activities in samples collection. Finally, the most special thank to my grandparents, parents, younger brother and my wife, for their endless love.

### TABLE OF CONTENTS

	rage
ABSTRACT (IN THAI)	i
ABSTRACT (IN ENGLISH)	iii
ACKNOWLEDGEMENT	v
TABLE OF CONTENTS	vi
LIST OF TABLES	ix
LIST OF FIGURES	x
ABBREVIATIONS	xi
CHAPTER I INTRODUCTION	1
1. Background	1
2. Objectives of the study	3
3. Anticipated outcome	3
CHAPTER II LITERATURE REVIEW	4
1. Biology and life cycle of N. caninum	4
2. Transmission	7
3. Prevalence	9
4. Clinical signs	12
5. Pathogenesis of abortion in animals	14
6. Risk factors of neosporosis	16
6.1 Risks of infection	16
6.2 Risks of abortion	17
7. Diagnosis of neosporosis	18
7.1 Cell culture and bioassay	18
7.2 Histopathology and immunohistochemistry	19
7.3 Polymerase chain reaction	20
7.4 Serological methods	22
7.4.1 Enzyme linked immunosorbent assays	22

## TABLE OF CONTENTS (Cont.)

	Page
7.4.2 Indirect fluorescent antibody test	23
7.4.3 Direct agglutination test	24
7.4.4 Immunoblot and Rapid immuno-chromatographic test	24
8. Economic losses	25
9. Prevention and control of neosporosis	27
10. Neosporosis in Thailand	29
11. Buffalo raising in Thailand	30
CHAPTER III MATERIALS AND METHODS	33
1. Investigation of the prevalence of <i>N. caninum</i> infection in swamp buffaloes	33
in Northeast, Thailand	
1.1 Animals	33
1.2 Sample collection and storage	33
1.3 N. caninum antibodies demonstration	
1.4 Statistical analysis	
2. Study of effects of N. caninum infection on the fertility of artificially	35
inseminated swamp buffaloes	
2.1 Synchronization and pregnancy diagnosis	35
2.2 Statistical analysis	36
3. Prevalence of <i>N. caninum</i> infection in swamp buffaloes and beef cattle reared	36
in the same area	
4. Demonstration of the <i>N. caninum</i> DNA in the swamp buffalo whole blood	36
4.1 DNA extraction for PCR	36
4.2 DNA amplification	37
4.3 Electrophoresis and gene bands detection	37

### TABLE OF CONTENTS (Cont.)

	Page
CHAPTER IV RESULTS	
1. Investigation of prevalence of N. caninum infection in swamp buffaloes in	39
Northeast Thailand	
2. Investigation of the effects of N. caninum infection on fertility of artificially	41
inseminated swamp buffaloes	
3. Prevalence of N. caninum infection in swamp buffaloes and beef cattle in Phu	42
Wiang, Khon Kaen	
4. Demonstration of N. caninum DNA in swamp buffalo whole blood	44
CHAPTER V DISCUSSION	45
1. Investigation of prevalence of N. caninum infection in swamp buffaloes in	
five provinces in Northeast Thailand	
2. Study of effects of N. caninum infection on the fertility of artificially	50
inseminated swamp buffaloes	
3. Prevalence of N. caninum infection in swamp buffaloes and beef cattle in Phu	53
Wiang, Khon Kaen	
4. Demonstration of N. caninum DNA in swamp buffaloes whole blood by	56
Nested- PCR	
CHAPTER VI SUMMARY AND CONCLUSION	59
CHAPTER VII FUTURE RESEARCH DIRECTION	61
REFERENCES	63
APPENDICES	108
CURRICULUM VITAE	121

### LIST OF TABLES

		Page
Table 1	Prevalence of <i>N. caninum</i> infection in swamp buffaloes in 5 provinces in	39
	Northeast Thailand	
Table 2	Distribution of <i>N. caninum</i> positive swamp buffaloes in different groups	40
	of age	
Table 3	Distribution of antibodies to N. caninum in different age groups of	40
	swamp buffaloes in Khon Kaen and Udon Thani	
Table 4	Prevalence N. caninum infection in female and male swamp buffaloes	41
Table 5	Conception rate of swamp buffaloes in different hormone programs,	42
	location and serostatus	
Table 6	Prevalence of N. caninum infection in different age groups of beef cattle	43
Table 7	Prevalence of N. caninum infection in male and female beef cattle	43
Table 8	Comparison of prevalences of N. caninum infection in swamp buffaloes	43
	and beef cattle in Phu Wiang, Khon Kaen	
Table 9	Serological and Nested-PCR results in swamp buffaloes from the second	44
	collection in Phuveang, Khon Kaen	

#### LIST OF FIGURES

		Page
Figure 1	Three stages of Neospora caninum	4
Figure 2	Life cycle of N. caninum	8
Figure 3	Neosporosis map in water buffaloes	11
Figure 4	Neospora caninum oocysts shed by a coyote	18
Figure 5	N. caninum cyst in the brain of an aborted foetus	20
Figure 6	PCR product of Nc-5 fragment amplified with primer pair Np21+ and Np6+	21
Figure 7	Swamp buffaloes population map in Thailand	31
Figure 8	Map of Northeast Thailand and five provinces from which blood samples of swamp buffaloes were collected	33
Figure 9	PCR products amplified using primer pairs Np21 <sup>+</sup> /Np6 <sup>+</sup> and Np9/Np10	44

#### **ABBREVIATIONS**

CIDR-B Controlled internal drug release-bovine

CMI Cell-mediated immune
DAT Direct agglutination test
DNA Deoxyribonucleic acid

d-NTP Deoxyribonucleotide triphosphateEDTA Ethylene diamine tetraacetic acidGnRH Gonadotrophin releasing hormone

HRP Horseradish peroxidase

H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> Hydrogen peroxide
IgA Immunoglobulin A
IgE Immunoglobulin E
IgG Immunoglobulin G
IgM Immunoglobulin M

IFAT Indirect fluorescent antibody test

IFN-  $\gamma$  Interferon-gamma
IL-1 $\alpha$  Interleukin-1 alpha
IL-1 $\beta$  Interleukin-1 beta
IL-1 $\gamma$  Interleukin-1 gamma

IL-2 Interleukin-2
IL-4 Interleukin-4
IL-6 Interleukin-6
IL-10 Interleukin-10
IL-12 Interleukin-12

Iscom-ELISA Immuno stimulating complex enzyme linked immuno sorbent assay

ITS1 Internal transcribed spacer 1

NaOH Sodium hydroxide

### **ABBREVIATIONS (Cont.)**

OD Optical density

PBS Phosphate buffered saline

PCR Polymerase chain reaction

PGF<sub>2</sub>α Prostaglandine F 2 alpha

PP Percent positivity

TBE Tris-borate-EDTA

Th1 T- helper 1
Th2 T-helper 2

UV Ultra violet