

KINETIC EXPRESSION OF A7 BLIMP-1 ISOFORM DURING THE DIFFERENTIATION OF B CELLS TO PLASMA CELLS

JEDSADA KAEWRAKMUK

MASTER OF SCIENCE IN MICROBIOLOGY

THE GRADUATE SCHOOL CHIANG MAI UNIVERSITY MARCH 2011



KINETIC EXPRESSION OF $\Delta 7$ BLIMP-1 ISOFORM DURING THE DIFFERENTIATION OF B CELLS TO PLASMA CELLS



A THESIS SUBMITTED TO THE GRADUATE SCHOOL IN PARTIAL FULFILLMENT OF THE REQUIREMENTS FOR THE DEGREE OF MASTER OF SCIENCE IN MICROBIOLOGY

THE GRADUATE SCHOOL
CHIANG MAI UNIVERSITY
MARCH 2011

KINETIC EXPRESSION OF $\Delta 7$ BLIMP-1 ISOFORM DURING THE DIFFERENTIATION OF B CELLS TO PLASMA CELLS

JEDSADA KAEWRAKMUK

THIS THESIS HAS BEEN APPROVED TO BE A PARTIAL FULFILLMENT OF THE REQUIREMENTS FOR THE DEGREE OF MASTER OF SCIENCE IN MICROBIOLOGY

EXAMINING COMMITTEE

THESIS ADVISOR

| Wilaiwan PetsoyhowsakudHAIRPERSON | Wilaswam Pelsophons abul |
|--|-----------------------------|
| Dr. Wilaiwan Petsophonsakul | Dr. Wilaiwan Petsophonsakul |
| Assist. Prof. Choompone Sakonwasun A hand hannel MEMBER Dr. Hathairat Thananchai | |
| Assoc Prof Dr. Ganiana Lertmemongkolchai | |

24 March 2011 © Copyright by Chiang Mai University

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to extend my deepest and most sincere gratitude to my supervisor, Dr. Wilaiwan Petsophonsakul for her extraordinary support, valuable advice, wise guidance, understanding, great encouragement and endurance throughout my thesis work.

I am also very grateful to Associate Professor Dr. Ganjana Lertmemongkolchai, Assist. Prof. Choompone Sakonwasun and Dr. Hathairat Thananchai, the examining committee, for their invaluable suggestions and comments that improved my thesis considerably.

My deep gratitude is extended to Miss Methavee Burana, Dr. Rungtawan Sriburi, and Dr. Aksarakorn Kummasook for their continued encouragement and assistance in so many different ways.

Lastly, and most importantly, I wish to thank my family for their understanding, endless patience, care and love.

Jedsada Kaewrakmuk

Thesis Title

Kinetic Expression of Δ7 Blimp-1 Isoform

During the Differentiation of B Cells to Plasma

Cells

Author

Mr. Jedsada Kaewrakmuk

Degree

Master of Science (Microbiology)

Thesis Advisor

Dr. Wilaiwan Petsophonsakul

ABSTRACT

E46245

Blimp-1 is a transcriptional repressor that has been recognized as a master regulator of terminal B cell differentiation. Expression of the Blimp-1 is sufficient to drive B cells to differentiate into plasma cells. Blimp-1 is a Zinc finger-containing protein encoded by prdm1. In mouse, the five zinc finger domains critical for DNA binding are encoded in exon 6 and 7. Several Blimp-1 mRNA isoforms have been found in mouse plasmacytoma cells. RT-PCR revealed a minor isoform that resulted from differential splicing of exon7 (Δ 7 isoform). Thus, the protein encoded by this Δ 7 isoform is unable to bind DNA.

In previous study, several human B and non B cell lineages showed an unexpectedly different ratio of full length more than $\Delta 7$ isoform with the highest ratio was in plasma cell. As the study of Blimp-1 isoform expression was compared in different cell types, monitoring the kinetic expression of Blimp-1 isoforms during the

terminal B cell differentiation in a single cell type would be a better way to confirm the data.

Raji cells, a mature B cell line, were used in this study. LP-1, a plasma cell line, secreting IgM antibody was used as a positive control for the experiments. Raji cells were stimulated with 2.5 µg/ml of pokeweed mitogen in combination with 20 unit/ml of IL-2. The cells and supernatants were harvested on day 0, 3, 6 and 9 for the following studies; 1) expression of CD138, a plasma cell marker using flow cytometry 2) antibody secretion by using sandwich ELISA, and 3) kinetic expression of a) Blimp-1 mRNA isoforms by RT-PCR and b) intracellular Blimp-1 protein by flow cytometry.

Stimulation of Raji B cells was fulfilled, as the cells showed differentiation to plasma cells, which was proved by the expression of CD138 and antibody secretion. The kinetic expression ratios of full length and $\Delta 7$ mRNA isoforms were monitored by RT-PCR. The primers were designed to bind between the exon 6 and exon 8 so that both full length and $\Delta 7$ mRNA could be detected. The unstimulated B cells showed little increase in the ratio of full length and $\Delta 7$ mRNA on day 3, with no further change, while stimulated Raji cells increased rapidly from an average 1.8 on day 0 to the highest ratio of an average 14 .5 on day 9. When Blimp-1 protein was investigated, both unstimulated and stimulated Raji B cells expressed intracellular Blimp-1 at the basal level and slightly higher expression after stimulation. This result correlated with the expression of Blimp-1 at the mRNA level, which indicated how the 2 isoforms related to the function. Thus, it was considered that expression of full length Blimp-1 over $\Delta 7$ isoforms was insufficient in fulfilling its function and a very high ratio is needed to drive B cells into plasma cells.

Understanding the mechanism that controls the differentiation of B cells to plasma cells may be applied as alternative treatment of autoimmune diseases and cancers by functional interference of transcription factors involving antibody producing cells.

ชื่อเรื่องวิทยานิพนธ์

การแสดงออกทางจลนศาสตร์ของเคลตาเซเวนบลิมวัน ใอโซฟอร์มระหว่างการพัฒนาการของบีเซลล์ไปเป็น พลาสมาเซลล์

ผู้เขียน

นายเจษฎา แก้วรากมุข

ปริญญา

วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (จุลชีววิทยา)

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์

คร. วิไลวรรณ เพชรโสภณสกุล

บทคัดย่อ

£46245

Blimp-1 เป็น transcription factor หลักในการควบคุมพัฒนาการระยะสุดท้ายของ B cell การแสดงออกของ Blimp-1 ใน B cell เพียงพอที่จะกระตุ้นให้ B cell เปลี่ยนแปลงไปเป็น plasma cell ได้ Blimp-1 เป็น Zinc finger-containing protein ซึ่งถูกกำหนดสร้างจากยืน prdm1 จากการศึกษาในหนูพบว่า Blimp-1 มี zinc finger domain อยู่ 5 บริเวณ ซึ่งมีความสำคัญ ต่อการจับกับ DNA และถูกกำหนดโดย exon 6-8 จากการศึกษา plasmacytoma cell ของหนู พบว่า Blimp-1 mRNA มี isoform หลายชนิด โดยใช้วิธี RT-PCR พบ isoform หนึ่งซึ่งมีอยู่ใน ปริมาณน้อย isoform นี้มีการขาดหายไปของส่วน exon7 (Δ 7 isoform) ดังนั้นโปรตีนที่ถูก กำหนดการสร้างโดย Δ 7 isoform จึงไม่สามารถที่จะจับได้กับ DNA

จากการศึกษาใน cell line ของคนทั้งชนิค B cell และไม่ใช่ B cell กลับพบว่ามีการ แสดงออกของ full length มากกว่า $\Delta 7$ isoform และพบสัคส่วนสูงสุดใน plasma cell เนื่องจากการศึกษาถึงการแสดงออกของ Blimp-1 isoform นั้นเป็นการเปรียบเทียบในระหว่าง เซลล์ชนิคต่างๆ การติดตามการแสดงออกของ Blimp-1 isoforms ในระหว่างการเปลี่ยนแปลงของ B cell ไปเป็น plasma cell ในเซลล์ชนิคเคียว จึงจะช่วยยืนยันผลการทดลองได้คีกว่า

ในการศึกษานี้ได้ใช้ Raji cell ซึ่งเป็น mature B cell line และใช้ LP-1 cell ซึ่งเป็น plasma cell line ซึ่งมีคุณสมบัติในการสร้างและหลั่ง IgM antibody นำมาเป็น positive control ในการทคลองจะทำการกระคุ้น Raji cells ค้วย 2.5 µg/ml pokeweed mitogen ร่วมกับ IL-2 20 unit/ml ทำการเก็บเซลล์และน้ำเลี้ยงเซลล์ในวันที่ 0, 3, 6 และ 9 และนำมาศึกษา 1) การ

246245

แสคงออกของ CD138 ซึ่งเป็น plasma cell marker โคยวิธี flow cytometry 2) การหลั่ง antibody โคยวิธี sandwich ELISA และ 3) การแสคงออกทางจลนศาสตร์ของ Blimp-1 mRNA isoforms โคยวิธี RT-PCR และโปรตีน Blimp-1เซลล์โคยวิธี flow cytometry

สภาวะที่ใช้ทคลองสามารถกระคุ้นให้ Raji cell ให้พัฒนาไปเป็น plasma cell ซึ่งพิสูจน์ โดยพบการแสคงออกของ CD138 และมีการหลั่ง antibody จากนั้นจึงได้ศึกษาถึงการแสคงออกของ full length และ Δ7 mRNA isoforms โดยวิธี RT-PCR โดยออกแบบ primer ให้จับ ระหว่าง exon 6 และ 8 พบว่ามีการแสคงออกทั้ง full length และ Δ7 mRNA ในเซลล์ที่ไม่ถูกกระตุ้นจะมีการเพิ่มสัดส่วนของ full length ต่อ Δ7 mRNA เล็กน้อยในวันที่ 3 หลังจากนั้นก็ ไม่มีการเปลี่ยนแปลง ในขณะที่เซลล์ที่ถูกกระตุ้นมีการเพิ่มขึ้นของสัดส่วนจาก 1.8 ในวันที่ 0 ไปเป็นสัดส่วนถึง 14.5 ในวันที่ 9 และจากการศึกษาการแสคงออกของโปรตีน Blimp-1 ทั้งในเซลล์ที่ถูกกระตุ้นและไม่ถูกกระตุ้นจะมีอยู่แล้วในระดับหนึ่งและเพิ่มขึ้นเล็กน้อยหลังจากที่เซลล์ถูกกระตุ้น ผลการทดลองนี้สอดคล้องกับการแสคงออกของ Blimp-1 ในระดับ mRNA แสดงให้เห็นถึง ความสัมพันธ์ของทั้งสอง isoform กับหน้าที่ ด้วยเหตุนี้การแสดงออกของ Blimp-1 ชนิด full length ที่มากกว่า Δ7 isoform ไม่เพียงพอต่อการทำหน้าที่ จะต้องใช้สัดส่วนที่สูงมากในการกระตุ้นให้ B cell กลายไปเป็น plasma cell ได้

ความเข้าใจในกลไกการควบคุมการพัฒนาการของ B cell ไปเป็น plasma cell อาจนำไป ประยุกต์ใช้ในการรักษาผู้ป่วยในกลุ่ม autoimmune diseases หรือมะเร็งโดยการรบกวนหน้าที่ ของ transcription factors ซึ่งเกี่ยวข้องในเซลล์ที่ทำหน้าที่สร้างแอนติบอดี

TABLE OF CONTENTS

| | Page |
|--|------|
| ACKNOWLEDGEMENTS | iii |
| ABSTRACT (in English) | iv |
| ABSTRACT (in Thai) | vii |
| LIST OF TABLES | xii |
| LIST OF FIGURES | xiii |
| ABBREVIATIONS | xiv |
| CHAPTER I INTRODUCTION | 1 |
| CHAPTER II LITERATURE REVIEW | 6 |
| CHAPTER III OBJECTIVE | 12 |
| CHAPTER IV MATERIALS AND METHODS | 13 |
| 4.1 Cell culture | 13 |
| 4.2 B cell stimulation | 14 |
| 4.3 Isolation of RNA | 14 |
| 4.4 RT-PCR | 15 |
| 4.4.1 Synthesis of first strand cDNA for PCR amplification | 15 |
| 4.4.2 PCR reaction | 16 |
| 4.4.3 One step RT-PCR | 17 |
| 4.5 Agarose gel electrophoresis | 18 |
| 4.6 Analysis of the hand intensity | 18 |

| 4.7 Staining of CD138 and Blimp-1 protein on Raji and LP-1 cells | 19 |
|---|----|
| 4.7.1 Titration of anti-CD138 and conjugated antibody for staining | 19 |
| 4.7.2 Determination of the CD138 expression in PWM | |
| stimulated Raji cells | 19 |
| 4.7.3 Determination of different permeabilization agents for | |
| intra cellular protein staining | 19 |
| 4.7.4 Titration of anti-CD 138 and conjugated antibody for staining | 20 |
| 4.7.5 Determination of Blimp-1 expression in PWM | |
| stimulated Raji cells | 20 |
| 4.8 Detection of antibody production by ELISA | 21 |
| 4.8.1 Titration of goat IgG-IgM concentration coating to the plate | 21 |
| 4.8.2 Detection of antibody production in cell culture supernatants | |
| by ELISA | 21 |
| CHAPTER V RESULTS | 23 |
| 5.1 Determination of sandwich ELISA optimal conditions used | |
| for the detection of antibody in cell supernatants | 23 |
| 5.2 Detection of antibody production in cell culture supernatants | |
| by ELISA | 26 |
| 5.3 Staining of CD138 in PWN stimulate Raji cells | 30 |
| 5.4 Determination the optimal condition used to staining of | |
| Blimp-1 protein | 32 |
| 5.5 Quality control in determination of Blimp-1 expression by | |
| using GAPDH gene control | 36 |

| 5.6 Determination of Blimp-1 mRNA isoform expression in | |
|---|----|
| PWM stimulated Raji B cells | 38 |
| 5.7 Determination of Blimp-1 protein expression in PWM | |
| stimulated Raji cells | 41 |
| CHAPTER VI DISCUSSION | 44 |
| CHAPTER VII SUMMARY | 50 |
| REFERENCES | 53 |
| APPENDIX | 59 |
| CUDDICIII IIM VITAE | 76 |

LIST OF TABLES

| Table | Page |
|--|------|
| 1 Block titration of anti human IgG+IgM (H+L) coated plate | 24 |
| 2 Titration of peroxidase conjugated anti human IgG-IgM. | 25 |
| 3 Antibody standard in the concentration of 50, 25, 12.5, 6.25 and 3.12 | |
| were determined by using ELISA | 26 |
| 4 Antibody secretion from PWM stimulated Raji B cells at | |
| different time points | 29 |
| 5 Kinetic expression of the full length and $\Delta 7$ Blimp-1 mRNa isoforms | |
| in PWN stimulated Raji cell | 40 |

LIST OF FIGURES

| Figure | Page |
|---|------|
| 1 Blimp-1 controls plasma cell differentiation | 2 |
| 2 Model for the role of Blimp-1 in repressing B cell fate and | |
| Inducing plasma cell fate | 7 |
| 3 Murine Blimp-1 mRNA and the human Blimp-1, prdm1 gene | 8 |
| 4 RT-PCR analysis of mouse Blimp-1 mRNA | 9 |
| 5 Antibody secretion from PWM stimulated Raji B cells at | |
| Different time points | 28 |
| 6 Expression of CD138 on Raji cells by flow cytometry | 30 |
| 7 Comparison of permeability reagents used for intracellular | |
| protein staining | 32 |
| 8 Comparison of FITC conjugated anti goat IgM used for Blimp-1 staining | 35 |
| 9 Kinetic expression of the full length and Δ 7 Blimp-1 mRNA isoforms | |
| in PWM stimulated Raji B cells | 37 |
| 10 Kinetic expression of the full length and $\Delta 7$ Blimp-1 mRNA isoforms | |
| in PWM stimulated Raji B cells | 39 |
| 11 Blimp-1 protein expression in PWM stimulated Raji cells | 41 |

ABBREVIATIONS

Ab Antibody

Ag Antigen

Blimp-1 B lymphocyte-induced maturation protein 1

BSA bovine serum albumin

cDNA complementary deoxyribonucleic acid

CD cluster of differentiation

DNA deoxyribonucleic acid

EDTA ethylene diamine tetra acetic acid

FITC fluorescein isothiocyanate

FBS fetal bovine serum

GAPDH glyceraldehydes-3-phosphate dehydrogenase

HRP horseradish peroxidase enzyme

Ig immunoglobulin

IL interleukin

mRNA messenger ribonucleic acid

OD optical density

PBS phosphate buffer saline

PCR polymerase chain reaction

PWM pokeweed mitogen

RNA ribonucleic acid

rpm revolution per minute

RT room temperature

RT-PCR reverse transcription polymerase chain reaction

SD standard deviation

Std standard