

ห้องสมุดภาควิชาน สำนักงานคณะกรรมการวิจัยและพัฒนา



E41015

เอกสารอ้างอิงในรายงานนี้เป็นเครื่องมือทางวิชาการที่ใช้ในการศึกษาและวิจัยเท่านั้น ไม่ใช่ข้อความที่ได้รับอนุญาตให้เผยแพร่

เอกสารอ้างอิง

นิตยสารฉบับที่ ๔ ประจำปี

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาแพทย์ด้านการบริหารจัดการและการพัฒนาคุณภาพของ

สถาบันวิจัยและบริการด้านสาธารณสุข

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

เดือนกันยายน ๒๕๕๐

ผู้เขียนชุดรายงานนี้

b00255404

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการการอุดมศึกษา



E41015

การศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างดีเอ็นเอสายคู่ที่มีเมทิลเลชันที่จีกขาดและเกิดขึ้นของกับ
กระบวนการซ่อมแซม

นางสาว วันเพ็ญ พลเยี่ยม



วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรบริณญาณวิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต
สาขาวิชาชีววิทยาศาสตร์การแพทย์
คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
ปีการศึกษา 2550
ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



4 8 7 4 7 8 4 4 3 0

TO STUDY THE ASSOCIATION BETWEEN METHYLATED ENDOGENOUS DNA
DOUBLE-STRAND BREAK AND REPAIR PATHWAY

Miss Wanpen Pongeam

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of Science Program in Medical Science
Faculty of Medicine
Chulalongkorn University
Academic Year 2007
Copyright of Chulalongkorn University

Accepted by the Faculty of Medicine, Chulalongkorn University in Partial
Fulfillment of the Requirements for the Master's Degree

 Dean of the Faculty of Medicine
(Associate Professor Adisorn Patradul, M.D.)

THESIS COMMITTEE

Wilai Anomasiri Chairman
(Associate Professor Wilai Anomasiri, Ph.D.)

 Thesis Advisor
(Professor Apiwat Mutirangura, M.D., Ph.D.)

Praporn Wilairat External Member
(Professor Prapon Wilairat, Ph.D.)

Montakarn Tansatit Member
(Assistant Professor Montakarn Tansatit, M.D.,Ph.D.)

At Mat. Member
(Oranart Matangkasombut, D.D.S., Ph.D)

วันพุธ พ.ย. 2550 : การศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างดีเอ็นเอสายคู่ที่มีเมทธิลเลชันที่จีกขาด และเกิดขึ้นของกับกระบวนการซ่อมแซม (TO STUDY THE ASSOCIATION BETWEEN METHYLATED ENDOGENOUS DNA DOUBLE-STRAND BREAK AND REPAIR PATHWAY)
อ. ที่ปรึกษา : ศ.นพ. อภิวัฒน์ มุติรางกูร, 75 หน้า.

E41015

การจีกขาดของดีเอ็นเอสายคู่ (DSBs) เกิดขึ้นโดยมีการจีกขาดของสายดีเอ็นเอทั้งสองสาย ซึ่งเป็นอันตรายมากต่อเซลล์ โดยในเซลล์ปกตินั้น DSBs ที่เกิดขึ้นของในระดับ background level จะเรียกว่า endogenous DSBs (EDSBs) จากงานวิจัยก่อนหน้าพบว่า EDSBs มักมีสภาวะเมทธิลเลชัน มากกว่าระดับปกติ และการมีหมู่เมทธิลที่มากนั้นไม่ได้ขึ้นกับการจำลองตัวเองของดีเอ็นเอ กระบวนการซ่อมแซมสายดีเอ็นเอสายคู่ที่จีกขาดประกอบด้วยกระบวนการหลักอย่างน้อยสามกระบวนการ คือ กระบวนการซ่อมแซมโดยไม่มีตัวย้าย ลำดับเบสที่เหมือนกัน (NHEJ) ที่ขึ้นกับ ATM กระบวนการ NHEJ ที่ขึ้นกับ DNA-PK และกระบวนการซ่อมแซมโดยอาศัยลำดับเบสที่เหมือนกัน (HR) กระบวนการ NHEJ นั้นจะมีความผิดพลาดในการซ่อมโดยขึ้นได้จากการที่สายดีเอ็นเอต้องกันโดยตรง ทั้งกระบวนการ NHEJ ที่ขึ้นกับ ATM และ DNA-PK เกิดขึ้นที่ระยะ G0 ของ วัฏจักรเซลล์ ส่วนกระบวนการ HR เป็นกระบวนการหลักที่ใช้ในการซ่อมแซมในระยะนี้ มีการจำลองตัวเองของดีเอ็นเอโดยอาศัยลำดับเบสที่เหมือนกันเป็นต้นแบบในการซ่อมแซม และ มีโปรตีน Rad51 เป็นโปรตีนสำคัญในกระบวนการนี้ โดยทำให้เกิดการแทรกตัวของสายดีเอ็นเอนที่จีกขาดเข้าไปยังสายของชิสเตอร์โครมาทิด ใน การศึกษาครั้งนี้สนใจการศึกษากระบวนการที่ใช้ในการซ่อมแซมสายดีเอ็นเอสายคู่ที่จีกและเกิดขึ้นของในสภาวะเมทธิลเลชันมากกว่าระดับปกติ ทำการพิสูจน์สมมติฐานโดยอาศัยเทคนิค siRNA ในการกำจัดโปรตีนที่เกี่ยวข้อง กับการซ่อมแซมในแต่ละวิธีออกไป ประกอบด้วย ATM DNA-PKcs Ku86 และ Rad51 ทำการวัดระดับและสภาวะเมทธิลเลชันบนสายของดีเอ็นเอที่จีกขาด โดยวิธี L1-EDSB-LMPCR และ COBRA-L1-EDSB ตามลำดับ

พบว่าเมื่อทำให้เกิดการลดลงของระดับ DNA-PKcs นั้นจะมีผลทำให้ระดับของ ATM ลดลงตามไปด้วย และจากการระดับเมทธิลเลชันบนดีเอ็นเอที่จีกขาดนั้นพบว่าในเซลล์ที่ขาด DNA-PKcs มีระดับเมทธิลเลชันที่ต่ำกว่าในเซลล์ที่ขาด ATM โดยเฉพาะในระยะ G0 จึงคาดว่ากระบวนการซ่อมแซมดีเอ็นเอสายคู่ที่มีเมทธิลเลชันที่จีกขาดและเกิดขึ้นของนั้นนำไปใช้กระบวนการ NHEJ ที่ขึ้นกับ ATM เป็นกระบวนการหลัก ซึ่งเป็นกระบวนการที่มีความแม่นยำในการซ่อมแซมนูนกว่ากระบวนการ NHEJ ที่ขึ้นกับ DNA-PK ซึ่งอาจทำให้การซ่อมแซมสายดีเอ็นเอที่จีกขาดในส่วนที่มีหมู่เมทธิลมีความถูกต้องสูงกว่าในสายดีเอ็นเอที่จีกขาดในส่วนที่ไม่มีหมู่เมทธิล และจาก การศึกษาระดับเมทธิลเลชันในเซลล์ขาด Rad51 เทียบกับเซลล์ปกติพบว่าไม่มีความแตกต่างกัน ซึ่งสนับสนุนว่า ขั้นตอนการกลยุทธ์ที่เพิ่มขึ้นของนี้เนื่องจากระดับเมทธิลเลชันที่ลดลงอาจเกี่ยวข้องกับการใช้กลไกที่ต่างกันในการซ่อมแซม EDSBs ในบริเวณที่มีหรือไม่มีหมู่เมทธิล

487 47844 30: MAJOR MEDICAL SCIENCE

KEYWORD: ENDOGENOUS DNA DOUBLE-STRAND BREAKS / CHROMOSOMAL INSTABILITY / GLOBAL HYPMETHYLATION

WANPEN PONYEAM: TO STUDY THE ASSOCIATION BETWEEN METHYLATED ENDOGENOUS DNA DOUBLE-STRAND BREAK AND REPAIR PATHWAY

THESIS ADVISOR: PROF. APIWAT MUTIRANGURA, M.D. Ph.D., 75 pp.

E41015

DNA double-strand breaks (DSBs) are the type of DNA damage that is very harmful to cells. This event occurs when both of DNA strands are damaged. Spontaneous DSBs at the background level are called endogenous DSBs (EDSBs). From previous study, we found that EDSBs are generally hypermethylated and the hypermethylation is replication independent. EDSBs repair pathways are composed of at least three major pathways namely, ATM-dependent non-homologous end joining (NHEJ), DNA-PK-dependent NHEJ and homologous recombination (HR). NHEJ pathway is the cause of error-prone repair since the mechanism of this repair is the direct ligation of DNA ends. Both ATM and DNA-PK dependent NHEJ occur in G0 phase of the cell cycle. HR pathway is the major mechanism in S phase for error-free repair using an undamaged homologous sequence as a template for repair. Rad51, which catalyses the invasion of the broken ends of the DSB into the intact sister chromatid, is the key protein in this pathway. In this study, we aimed to identify which pathways are involved in the repair of hypermethylated EDSBs. We established siRNA technique to reduce the key proteins in each repair pathway, namely ATM, DNA-PKcs, Ku86 and Rad51. To measure the level and methylation of EDSBs in transfected cells, we performed L1-EDSB-LMPCR and COBRA-L1-EDSB, respectively.

Stable transfection of DNA-PKcs siRNA in HeLa cells caused down-regulation not only of DNA-PKcs but also of ATM. EDSB methylation levels of DNA-PKcs siRNA cells are significantly lower than that of ATM siRNA transfected cells, especially in G0 phase, suggesting that the loss of DNA-PKcs compensated the influence of ATM deficiency on the methylation level of accumulated EDSBs. Thus, methylated EDSB is possibly repaired by ATM-dependent NHEJ, which is more precise than DNA-PK-dependent NHEJ. Additionally, there was no different in the level and methylation of EDSBs in Rad51 knock-down cells, indicating that hypermethylation of EDSBs does not depend on DNA replication. This study supports the notion that the increase of spontaneous mutation rate in genomic hypomethylation may be related to how differently the methylated and unmethylated EDSBs are processed.

Field of study Medical Science

Student's Signature.....*Wanpen Pomyam*.....

Academic year: 2007

Advisor's Signature.....*Apit Mutirangura*.....

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to express my gratitude to all these people who gave me the possibility to complete this thesis. I want to thank the committee of Medical Science Program for giving me permission to commence this thesis in the first instance, to do the necessary research work. I am deeply indebted to my advisor Professor Apiwat Mutirangura, for his stimulating guidance and support. I thank my other committee and special members, Associate Professor Wilai Anomasiri, Professor Prapon Wilairat, Assistant Professor Montakarn Tansatit and Doctor Oranat Matungkasombut for their helpful suggestions, edit thesis and insightful comments during my study.

I am so appreciate to these persons, Miss Narisorn, Mr. Wichai, Miss Chotika, Mrs. Kadekunya, Miss Pattamawadee, Mr. Suphakit and for their assistance. If I lacked them, this work would not be accomplished. Finally, I would like to express my deepest gratitude to my family for their love and understanding all the time.

This thesis was partially supported by Affairs Thesis grants for graduate students in Public Universities, Graduate school, Chulalongkorn University.

TABLE OF CONTENTS

	PAGE
ABSTRACT (THAI).....	IV
ABSTRACT (ENGLISH).....	V
ACKNOWLEDGEMENT.....	VI
TABLE OF CONTENTS.....	VII
LIST OF FIGURES.....	XI
LIST OF ABBREVIATIONS.....	X
CHAPTER I: INTRODUCTION	1
Background and Rationale.....	1
Objectives, Research Questions, Hypotheses, Key Words, Expected Benefit.....	3
Conceptual Framework.....	4
CHAPTER II: REVIEW OF RELATED LITERATURE.....	5
Endogenous DNA Double-strand Breaks (EDSBs).....	5
EDSB Repair.....	7
I. Homologous recombination.....	8
II. DNA-PK dependent Non-homologous end joining.....	11
III. ATM dependent Non-homologous end joining.....	13
Genomic Instability and Carcinogenesis.....	14
I. Microsatellite Instability and Carcinogenesis.....	14
II. Chromosomal Instability and Carcinogenesis.....	15
DNA Methylation.....	17
Global Hypomethylation.....	18
Global Hypomethylation and Carcinogenesis.....	19
I. Oncogene Activation.....	19
II. Reactivation of Transposable Elements.....	20
The association between Global Hypomethylation and Chromosomal Instability.....	21
CHAPTER III: MATERIALS AND METHODS.....	24
Cell culture, Cell Synchronization and siRNA.....	24
High-molecular-weight (HMW) DNA preparation.....	26

L1-EDSB ligation-mediated realtime PCR (L1-EDSB-LMPCR).....	26
Bisulfite Treatment.....	27
COBRA-L1 and COBRA-L1-EDSB.....	27
Western blotting.....	29
Statistical Analyses.....	30
CHAPTER IV: RESULTS.....	33
Ku86 in NHEJ did not prefer to repair methylated EDSBs.....	33
ATM dependent NHEJ preferentially repair methylated EDSBs.....	36
Hypermethylated EDSBs and HR repair.....	39
CHAPTER V: DISSCUSSION.....	42
REFERENCES.....	45
APPENDICES.....	55
BIOGRAPHY.....	75

LIST OF FIGURES

IX

FIGURE	PAGE
1. DSB repair via homologous recombination.....	10
2. DSB repair via non homologous end-joining.....	12
3. Cytosine methylation.....	18
4. Schematic Illustration of L1-EDSB-LMLPCR.....	32
5. Schematic Illustration of COBRA-L1 and COBRA-L1-EDSB.....	32
6. Western Blotting of Ku86 in HeLa cells transfected with siRNA.....	34
7. L1-EDSB-LMPPCR Quantities in Ku86 defected cells.....	34
8. Inhibition of Ku86 did not affect the EDSBs methylation status.....	35
9. Western Blotting of DNA-PKcs and ATM in HeLa Cells transfected with siRNA.....	37
10. L1-EDSB-LMPPCR Quantities in NHEJ defected cells.....	37
11. Inhibition of DNA-PKcs Leads to Accumulation of Unmethylated EDSBs while Downregulation of ATM Increases Methylation Level of EDSBs.....	38
12. Western Blotting of RAD51 in HeLa Cells Transfected with siRNA.....	39
13. L1-EDSB-LMPPCR Quantities in HR defected cells with cell Synchronization.....	40
14. Inhibition of Rad51 did not affect the EDSBs methylation status.....	41

LIST OF ABBREVIATIONS

ATM	Ataxia telangiectasia mutated protein
ATR	Ataxia telangiectasia related protein
CIN	Chromosomal instability
COBRA	Combined with bisulfite restriction analysis
COBRA-L1	COBRA of L1s
COBRA-L1-EDSB	COBRA of L1-EDSB
DNA-PKcs	DNA-dependent protein kinase
DNMTs	DNA methyltransferases
DSBs	DNA double-strand breaks
EDSBs	Endogenous DNA double-strand breaks
HMW	High-molecular-weight
HR	Homologous recombination
IR	Ionizing radiation
IRSPCR	Interspersed repetitive sequence PCR
L1-EDSB-LM-MSP	L1-EDSB-LM methylation specific PCR
L1-EDSB-LMPCR	LINE-1 (L1) human retrotransposons
LINE-1 or L1	Long Interspersed Nuclear Element type 1
LMPCR	Ligation-mediated polymerase chain reaction
LOH	Loss of heterozygosity
MIN	Microsatellite instability
MMR	Mismatch repair
MRN	RAD50–MRE11–NBS1
NHEJ	Non-homologous end-joining
PIKK	PI-3 kinase-like family
RPA	Replication protein A

SCEs	Sister chromatid exchanges
SSDNA	Single-strand DNA
SSBs	Single-strand breaks
SSLs	Single-strand lesions