

ระยะของเอมบริโอและช่วงเวลาที่เหมาะสมในการเก็บรักษา
เอมบริโอของหนูเมาส์โดยการแช่แข็ง



นางสาวประภา มหากิจ

วิทยานิพนธ์ฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต

สหสาขาสรีรวิทยา

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

พ.ศ. 2532


ISBN 974-577-012-4

ลิขสิทธิ์ของบัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

015982

I 17514903

APPROPRIATE STAGES AND PRESERVATION PERIOD OF
MOUSE EMBRYO IN CRYOPRESERVATION



Miss Prapa Mahakit

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

Inter-Department of Physiology

Graduate School

Chulalongkorn University

1989

ISBN 974-577-012-4

พิมพ์ต้นฉบับบทความวิจัยในกรอบสี่เหลี่ยมนี้เพียงแผ่นเดียว

ประเภท มหากิจ : ระยะของเอ็มบริโอและช่วงเวลาที่เหมาะสมในการเก็บรักษา
เอ็มบริโอของหนูเม้าส์โดยการแช่แข็ง (APPROPRIATE STAGES AND
PRESERVATION PERIOD OF MOUSE EMBRYO IN CRYOPRESERVATION)

อ.ที่ปรึกษา : รศ.ดร.วิทยา ยศยิ่งยวด, อ.ที่ปรึกษาร่วม : รศ.นพ.ประมวล
วีรุทมเสน, อ.นสพ.ดร.มงคล เตชะกำพูน, 76 หน้า. ISBN 974-577-012-4

การวิจัยครั้งนี้มีจุดมุ่งหมายเพื่อศึกษาอัตราการอยู่รอดภายหลังการเพาะเลี้ยงเอ็มบริโอ
ที่แช่แข็งในระยะ 2-, 4- และ 8-เซลล์ โดยสังเกตการเจริญเติบโตของเอ็มบริโอจนถึงระยะ
บลาสโตซิสและศึกษาถึงอัตราการอยู่รอดของเอ็มบริโอระยะ 8- เซลล์ ที่แช่แข็งด้วยสารป้องกัน
อันตรายจากการแช่แข็งชนิดต่าง ๆ กันคือPROH, DMSO และ Glycerol สังเกตการเจริญเติบโต
จนถึงระยะบลาสโตซิสรวมทั้งศึกษาผลของช่วงเวลาในการแช่แข็งเอ็มบริโอไว้ในไนโตรเจนเหลว
ต่ออัตราการอยู่รอดของเอ็มบริโอ นอกจากนี้ยังศึกษาถึงการอยู่รอดของบลาสโตซิสที่ได้จากการ
เพาะเลี้ยงภายหลังการแช่แข็ง โดยการถ่ายฝากไปยังมดลูกของหนูเม้าส์ที่ตั้งท้องเทียมด้วย

ผลการวิจัยพบว่า เอ็มบริโอที่แช่แข็งในระยะ 8-เซลล์ มีอัตราการอยู่รอดจนเจริญถึง
ระยะบลาสโตซิสมากที่สุด คือร้อยละ 80.8 ซึ่งสูงกว่าเอ็มบริโอระยะ 2-เซลล์ (ร้อยละ 60.6)
และ 4-เซลล์ (ร้อยละ 69.4) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$) เอ็มบริโอที่แช่แข็งโดยมี
PROH เป็นสารป้องกันอันตรายจากการแช่แข็ง มีอัตราการเจริญสูงกว่าที่แช่แข็งโดยมีสาร DMSO
และ Glycerol อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$) (ร้อยละ 84.6, 63.2 และ 62.5
ตามลำดับ) สำหรับช่วงเวลาในการแช่แข็งเอ็มบริโอไว้ในไนโตรเจนเหลว 1, 28 และ 56 วัน
อัตราการอยู่รอดไม่แตกต่างกัน เอ็มบริโอระยะบลาสโตซิสที่ได้จากการแช่แข็งสามารถฝังตัวได้
เช่นเดียวกับบลาสโตซิสที่ได้จากเอ็มบริโอที่ไม่ผ่านการแช่แข็ง หรือที่เจริญเติบโตภายในร่างกาย
เมื่อถ่ายฝากไปยังมดลูกของหนูตัวเมียที่ตั้งท้องเทียม แต่อัตราการฝังตัวของกลุ่มแช่แข็งร้อยละ
30.9 (26/84) ต่ำกว่ากลุ่มที่ไม่ผ่านการแช่แข็งและกลุ่มที่เจริญเติบโตภายในร่างกาย (ร้อยละ
54.2 [39/72] และร้อยละ 51.2 [43/84] ตามลำดับ) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

จากการวิจัยในครั้งนี้สรุปว่า เอ็มบริโอของหนูเม้าส์ระยะ 8-เซลล์เหมาะสมที่สุดในการ
นำมาเก็บรักษาโดยการแช่แข็ง สารป้องกันอันตรายจากการแช่แข็งต่างชนิดกันมีผลต่ออัตราการ
รอดชีวิตของเอ็มบริโอแตกต่างกัน แต่ช่วงเวลาในการแช่แข็งในไนโตรเจนเหลวไม่มีผลต่ออัตรา
การรอดชีวิตของเอ็มบริโอ นอกจากนี้การแช่แข็งมีผลกระทบต่ออัตราการฝังตัวของเอ็มบริโอแต่สภาพ
แวดล้อมในการเพาะเลี้ยงไม่มีผลต่อการฝังตัวของเอ็มบริโอ

ภาควิชา สหสาขาสรีรวิทยา
สาขา สรีรวิทยา
ปีการศึกษา 2532

ลายมือชื่อนิสิต... *[Signature]*
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา... *[Signature]*
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม... *[Signature]*
2532 1012-012-4

พิมพ์ต้นฉบับบทความวิทยานิพนธ์ภายในกรอบสีเขียวนี้เพียงแผ่นเดียว

PRAPA MAHAKIT : APPROPRIATE STAGES AND PRESERVATION PERIOD OF MOUSE EMBRYO IN CRYOPRESERVATION. THESIS ADVISOR : ASSO. PROF. VITHAYA YODYINGYUAD, Ph.D. THESIS CO-ADVISOR : ASSO. PROF. PRAMUAN VIRUTAMASEN, M.D., MONGKOL TECHAKUMPHU, D.V.M. 76pp. ISBN 974-577-012-4

This project aims to study the cryosurvival of 2-, 4- and 8-cell mouse embryos subjected to frozen/thawed procedures. Different stages of the mouse embryos were cryopreserved using PROH as the cryoprotectant and rapid freezing method on a programmable biological freezer. Viability of frozen/thawed embryos were assessed by counting the number of embryos developed to blastocyst in vitro. The effect of cryoprotectants used on the cryopreservation of 8-cell mouse embryos was also studied. This was carried out by freezing 8-cell mouse embryos in PROH, DMSO or Glycerol using the rapid freezing method. The survival of embryos in different cryoprotectants were assessed by means of the rate of blastocyst formation in vitro of frozen/thawed embryos. Finally, the effect of the length of storage on cryopreservation of 8-cell mouse embryos was studied. The embryos were frozen and stored for 1, 28 and 56 days in liquid nitrogen [LN₂] and the survival was assessed by culturing thawed embryos to blastocyst stage as above. The viability of blastocysts developed in vitro from frozen / thawed 8-cell embryos was further investigated by transferring into pseudopregnant recipients.

Results showed that frozen/thawed 2-, 4- and 8-cell mouse embryos were able to develop to blastocysts in HTF+20%FCoS medium. The best survival rate was obtained from 8-cell embryos (80.8%). The percentage of blastocyst formation was significantly high (p<0.05) in 8-cell compared to 2-cell or 4-cell embryos. No significant difference in the percentage of blastocyst formation was observed between 2-cell and 4-cell embryos. As a cryoprotectant, PROH gave significantly higher (84.6%) (p < 0.05) rate of survival of 8-cell embryos than DMSO (63.2%) or Glycerol (62.5%). No significant difference in the cryosurvival of embryos was noted between the latter two cryoprotectants. Similar survival rates was observed for 8-cell embryos cryopreserved and stored for 1, 28 and 56 day in LN₂. Frozen/thawed 8-cell embryos developed to blastocyst stage in HTF + 20% FCoS were able to implant (30.9%) when transferred to pseudopregnant recipients. However their implantation rate was lower than those obtained from the transferred of blastocysts developed from unfrozen (fresh) 8-cell embryos in vitro.

In conclusion, the present study showed that mouse embryos at the 8-cell stage was the most suitable stage for cryopreservation. Various types of cryoprotectant differently affect the rate of embryo survival. However the latter was not affected by the length of storage time in LN₂. Besides cryopreservation also affect implantation but not culture conditions.

ภาควิชา สหสาขาเสรีวิทยา
สาขาวิชา เสรีวิทยา
ปีการศึกษา 2532

ลายมือชื่อนิติ.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....
๕๖๑๓ ๓๓๕ ก้าว
7

กิตติกรรมประกาศ

วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลงได้ ด้วยความกรุณาของ รศ.ดร.วิชา ยศยิ่งยวด อาจารย์ผู้ควบคุมวิทยานิพนธ์ ซึ่งได้ให้คำแนะนำและช่วยตรวจแก้ไขข้อบกพร่องในการทำวิทยานิพนธ์ครั้งนี้โดยตลอด ผู้วิจัยขอกราบขอบพระคุณ รศ.นพ.ประมวล วีรตมเสน อาจารย์ที่ปรึกษาร่วมการทำวิทยานิพนธ์ ที่ให้คำแนะนำและให้ใช้ห้องปฏิบัติการหน่วยชีววิทยาการเจริญพันธุ์ ภาควิชาสูติ-นรีเวชวิทยา คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เป็นสถานที่ศึกษาวิจัย นอกจากนี้ ขอกราบขอบพระคุณ อาจารย์ นสพ.ดร.มงคล เตชะกำพุ อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม ที่กรุณาให้คำแนะนำเกี่ยวกับการทำวิจัย ไว้ ณ ที่นี้ด้วย

ผู้วิจัยขอกราบขอบพระคุณ มารดา และพี่ ๆ ที่ให้ความสนับสนุนและช่วยเหลือด้วยดีตลอดมาและขอขอบคุณ คุณพรภิมล ตั้งชัยสิน ที่ช่วยสอนเทคนิคต่าง ๆ พร้อมทั้งให้คำแนะนำ ที่ายสุดขอขอบคุณเพื่อน ๆ น้อง ๆ ที่ให้กำลังใจ

ประภา มหากิจ

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ความหมายคำย่อ

มล.	มิลลิลิตร
น.	นาฬิกา
ชม.	ชั่วโมง
ซม.	เซนติเมตร
%	เปอร์เซ็นต์
p	ค่าความเข้มข้นทางสถิติ
i.u.	ยูนิตสากล
° C	องศาเซลเซียส
LN ₂	ไนโตรเจนเหลว
mOsm	มิลลิออสโมลาลิตี้
PROH	1-2, Propanediol
DMSO	Dimethyl sulfoxide

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



บทคัดย่อภาษาไทย.....	ง
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	จ
กิตติกรรมประกาศ.....	ฉ
ความหมายคำย่อ.....	ช
สารบัญตาราง.....	ซ
สารบัญรูป.....	ณ

บทที่

1. บทนำ.....	1
- หลักการเก็บรักษาเอมบริโอโดยการแช่แข็ง.....	2
- ปัจจัยที่มีผลต่อการอยู่รอดของเอมบริโอภายหลังการแช่แข็ง.....	4
- การประเมินผลของการแช่แข็ง.....	9
- ข้อบ่งชี้สำหรับใช้ประเมินผลเอมบริโอภายหลังการแช่แข็ง.....	9
- ข้อบ่งชี้สำหรับใช้ประเมินผลการเจริญเติบโตของเอมบริโอ ในการเพาะเลี้ยง.....	10
- การถ่ายฝากเอมบริโอ.....	10
- ประโยชน์ของการถ่ายฝากเอมบริโอ.....	11
- วัตถุประสงค์.....	11
- ความสำคัญหรือประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับจากการวิจัยนี้.....	12
2. ขั้นตอนและวิธีดำเนินการวิจัย.....	13
- การเตรียมสัตว์ทดลอง.....	13
- ธรรมเนียมการเจริญพันธุ์ของหนูเมาส์.....	13
- เครื่องมือและอุปกรณ์.....	14
- สารเคมี.....	16
- สารป้องกันอันตรายจากการแช่แข็งที่ใช้สำหรับแช่แข็งเอมบริโอ.....	17
- น้ำยาที่ใช้สำหรับเพาะเลี้ยงเอมบริโอ.....	19
- การเตรียมน้ำยา Phosphate Buffered Saline (PBS).....	19
- การเตรียม Fetal Cord Serum (FCoS).....	19

- การเตรียมสารป้องกันอันตรายจากการแช่แข็ง.....	19
- การเตรียมน้ำยาเพาะเลี้ยง Human Tubal Fluid.....	21
- การทำความสะอาดเครื่องแก้ว.....	21
- การเก็บเอมบริโอ.....	23
- การแช่แข็ง.....	23
- การเก็บเอมบริโอไว้ในไนโตรเจนเหลว.....	28
- การละลายและการเจือจางสารป้องกันอันตรายจากการแช่แข็ง.....	28
- การประเมินผลภายหลังการแช่แข็ง.....	28
- การเพาะเลี้ยงเอมบริโอภายหลังการแช่แข็ง.....	32
- การถ่ายฝากเอมบริโอ.....	32
- สถิติวิเคราะห์.....	39
3. ผลการทดลอง.....	40
- ผลการเปรียบเทียบการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิสของ เอมบริโอระยะต่างๆ ที่ผ่านการแช่แข็งและไม่ผ่านการแช่แข็ง.....	40
- ผลการเปรียบเทียบการแช่แข็งและการเจริญเติบโต ถึงระยะ บลาสโตซิสของเอมบริโอระยะ 2-, 4- และ 8- เซลล์.....	46
- ผลการเปรียบเทียบการแช่แข็งและการเจริญเติบโต ถึงระยะ บลาสโตซิสของเอมบริโอระยะ 8- เซลล์ ที่แช่แข็งโดยใช้สาร ป้องกันอันตรายจากการแช่แข็งชนิดต่างๆ.....	49
- ผลการเปรียบเทียบการแช่แข็ง และการเจริญเติบโต ถึงระยะ บลาสโตซิสของเอมบริโอระยะ 8-เซลล์ ที่เก็บไว้ในไนโตรเจน เหลวในช่วงเวลาต่าง ๆ กัน.....	52
- ผลการเปรียบเทียบการถ่ายฝากเอมบริโอระยะบลาสโตซิสที่ ผ่านการแช่แข็งและไม่ผ่านการแช่แข็ง ไปยังมดลูกของหนูตัวรับ (recipient) ที่ตั้งท้องเทียมได้ 3 วัน.....	55
4. วิจารณ์และสรุปผล.....	59
เอกสารอ้างอิง.....	65
ประวัติผู้เขียน.....	76

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
2.1 แสดงตำแหน่งที่พบเอมบริโอ และระยะการเจริญเติบโตต่าง ๆ ภายหลังจากฉีด hCG.....	16
2.2 แสดงส่วนประกอบของน้ำยา Phosphate Buffered Saline.....	20
2.3 แสดงส่วนประกอบของน้ำยาเพาะเลี้ยงเอมบริโอ Human Tubal Fluid.....	22
3.1 แสดงการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอหนูเม้าส์ระยะ 2- เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็ง และเพาะเลี้ยงในน้ำยาเพาะเลี้ยง HTF เป็นเวลา 72 ชั่วโมง.....	41
3.2 แสดงการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอหนูเม้าส์ ภายหลังจากแช่แข็ง ในน้ำยาเพาะเลี้ยง HTF เป็นเวลา 72 ชั่วโมง.....	42
3.3 แสดงการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอระยะ 8- เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็ง และเพาะเลี้ยงในน้ำยาเพาะเลี้ยง HTF เป็นเวลานาน 48 ชั่วโมง.....	43
3.4 แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลการเจริญถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอ กลุ่มแช่แข็งและกลุ่มควบคุม ในแต่ละระยะของเอมบริโอ.....	44
3.5 แสดงการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิส ของเอมบริโอระยะ 2-, 4- และ 8- เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็ง.....	46
3.6 แสดงเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลของเอมบริโอที่มีลักษณะรูปร่างปกติ ภายหลังจากแช่แข็ง ในแต่ละระยะของเอมบริโอ.....	47
3.7 แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลของการเจริญถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอแต่ละระยะภายหลังจากแช่แข็ง.....	47
3.8 แสดงการเจริญเติบโตของเอมบริโอ ระยะ 8- เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็ง ด้วย cryoprotectant ชนิดต่าง ๆ.....	49
3.9 แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลของเอมบริโอที่มีลักษณะรูปร่างปกติภายหลังจากแช่แข็งด้วย cryoprotectant ชนิดต่าง ๆ.....	50
3.10 แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอที่แช่แข็งด้วย cryoprotectant ชนิดต่าง ๆ	50

3.11	แสดงการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิส ของเอมบริโอระยะ 8-เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็งและเก็บไว้ในไนโตรเจนเหลว ในช่วงเวลาต่าง ๆ กัน.....	52
3.12	แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลของเอมบริโอที่มีลักษณะรูปร่างปกติ ภายหลังจากแช่แข็งโดยการเก็บในไนโตรเจนเหลวในช่วงเวลาต่าง ๆ กัน.....	53
3.13	แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลการเจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิสของเอมบริโอที่เก็บในไนโตรเจนเหลวในช่วงเวลาต่างกัน.....	53
3.14	แสดงผลการถ่ายฝากเอมบริโอระยะบลาสโตซิสที่ได้จากเอมบริโอระยะ 8-เซลล์ ภายหลังจากเพาะเลี้ยง ในน้ำยาเพาะเลี้ยง HTF.....	55
3.15	แสดงผลการถ่ายฝากเอมบริโอระยะบลาสโตซิส ในที่ได้จากการเพาะเลี้ยงเอมบริโอ ระยะ 8- เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็งที่ได้จากการเจริญเติบโตภายในร่างกาย และกลุ่มควบคุมไปยังมดลูกของหนูตัวรับที่ตั้งท้องเทียมได้ 3 วัน.....	56
3.16	แสดงการเปรียบเทียบผลการฝังตัวของเอมบริโอระยะบลาสโตซิส ที่ถ่ายฝากไปยังหนูตัวรับที่ตั้งท้องเทียมได้ 3 วัน.....	57
3.17	แสดงการเปรียบเทียบทางสถิติถึงผลการฝังตัว ภายหลังจากถ่ายฝากเอมบริโอในแต่ละกลุ่ม.....	57

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญรูป

รูปที่	หน้า	
1.1	ขั้นตอนในการแช่แข็งอ้อมบริโอและการประเมินผล.....	3
1.2	แสดงผลของอัตราเร็วในการลดอุณหภูมิต่อการเกิดผลึกน้ำแข็งภายในเซลล์.....	9
2.1	แสดงการผ่าตัดหน้าห้อง เพื่อตัดท่อนำไข่ออกจากมดลูก.....	24
2.2	แสดงการตัดท่อนำไข่ออกจากมดลูก.....	25
2.3	แสดงการฉีดขับอ้อมบริโอออกจากท่อนำไข่.....	25
2.4	แสดงวิธีการดึง Pasteur pipette.....	26
2.5	แสดงการบรรจุอ้อมบริโอใน plastic straw.....	27
2.6	แสดงเครื่อง Programmable biological freezer.....	29
2.7	แสดงการทำ Seeding.....	30
2.8	แสดงลำดับขั้นตอนการแช่แข็ง.....	31
2.9	แสดงอ้อมบริโอที่มีลักษณะรูปร่างปกติ ภายหลังจากการแช่แข็ง.....	33
2.10	แสดงอ้อมบริโอที่เจริญเติบโตถึงระยะบลาสโตซิส ภายหลังจากการแช่แข็งและเพาะเลี้ยง.....	33
2.11	แสดงการทำ Male vasectomy.....	34
2.12	แสดงการถ่ายภาพอ้อมบริโอที่มดลูก.....	36
2.13	แสดงการบรรจุอ้อมบริโอใน capillary pipette เพื่อนำไปถ่ายภาพยังหนูตัวรับ.....	37
2.14	แสดงลักษณะมดลูกของหนูตัวรับที่ตั้งท้อง 10 วัน.....	39
3.1	แสดงเปอร์เซ็นต์ของบลาสโตซิสที่เจริญจากอ้อมบริโอกลุ่มควบคุม และกลุ่มแช่แข็ง ระยะ 2-, 4- และ 8- เซลล์.....	45
3.2	แสดงเปอร์เซ็นต์ของอ้อมบริโอที่เก็บได้, ที่มีลักษณะรูปร่างปกติ และสามารถเจริญถึงระยะบลาสโตซิส ภายหลังจากการแช่แข็งของอ้อมบริโอที่นำมาแช่แข็งในระยะ 2-, 4- และ 8- เซลล์.....	48

- 3.3 แสดงเปอร์เซ็นต์ของเอมบริโอที่เก็บได้ ภายหลังจากแช่แข็ง ที่มีลักษณะรูปร่างปกติ และที่สามารถเจริญถึงระยะบลาสโตซิส ภายหลังจากแช่แข็งและการเพาะเลี้ยงจากเอมบริโอระยะ 8- เซลล์ ที่แช่แข็งด้วย PROH, DMSO และ Glycerol..... 51
- 3.4 แสดงเปอร์เซ็นต์ของเอมบริโอที่เก็บได้ ภายหลังจากแช่แข็ง ที่มีลักษณะรูปร่างปกติ และที่เจริญถึงระยะบลาสโตซิส ภายหลังจากแช่แข็งและเพาะเลี้ยงของเอมบริโอระยะ 8- เซลล์ ที่นำมาแช่แข็งและเก็บไว้ในไนโตรเจนเหลวในช่วงเวลา 1, 28 และ 56 วัน..... 54
- 3.5 แสดงเปอร์เซ็นต์การฝังตัวของบลาสโตซิสที่ได้จากเอมบริโอระยะ 8- เซลล์ ภายหลังจากแช่แข็ง-เพาะเลี้ยง, ภายหลังจากการเพาะเลี้ยงและที่เจริญเติบโตภายในร่างกาย..... 58