

บรรณานุกรม

- จินตนา ประจุกาญจนานา. (2552). โครงการอบรมวิชาการ การปฏิบัติงานด้านนิติเวชศาสตร์ สำหรับแพทย์จังหวัดชายแดนภาคใต้ ครั้งที่ 1: DNA กับงานนิติเวชศาสตร์ (หน้า 101-117), หน่วยนิติเวชศาสตร์และพิษวิทยา ภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์
- ศุภยาภรณ์ อัครพัฒน์. การประชุมทางวิชาการระดับบัณฑิตศึกษา ครั้งที่ 3 : การวิเคราะห์ลำดับ นิวคลีโอไทด์ของไมโครแซทเทลไลท์ DYS390 DYS391 และ DYS 393 ในคนไทย (หน้า 335-369), สาขาวิชานิติวิทยาศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยศิลปากร.
- ไทพีศรีนิวัติ ภักดีกุล. (2547). การตรวจหาพยานหลักฐานจากที่เกิดเหตุ, การตรวจสถานที่เกิดเหตุ คดีข่มขืน (หน้า 104), คณะสังคมศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.
- ธานินทร์ ภูพัฒน์. (2538). วิทยาการดีเอ็นเอในงานนิติเวช, ภาควิชานิติเวชศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.
- นัทมน คงเจริญ, สมชาย ปรีชาศิลปกุล. (2546). “การข่มขืนโดยกระบวนการยุติธรรม.” [ระบบออนไลน์], แหล่งที่มา <http://midnightuniv.org/midarticle/newpage39.html> (1 ตุลาคม 2553)
- ระพีพันธ์ โพธิ์ศรี. (2549). สถิติเพื่อการวิจัย (หน้า 77-98), คณะครุศาสตร์ มหาวิทยาลัยราชภัฏ อุตรดิตถ์.
- วิฑูรย์ ทะสุยะ และ ธานินทร์ ภูพัฒน์. (2005). SOP DNA Analysis for Forensic Medicine, เชียงใหม่ : ภาควิชานิติเวชศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

- วิฑู พฤกษนันต์ และ วิระชัย สมัย. (2553). หนังสือประกอบการอบรมเชิงปฏิบัติการด้านนิติเวชศาสตร์สำหรับแพทย์จังหวัดชายแดนภาคใต้ การประทุษร้ายทางเพศในทางนิติวิทยาศาสตร์ (หน้า 109-121), ภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.
- สถาบันนิติเวชวิทยา โรงพยาบาลตำรวจ พนักงานตำรวจแห่งชาติ. (2554). “การตรวจทางห้องปฏิบัติการในคดีความผิดทางเพศ” [ระบบออนไลน์, แหล่งที่มา http://www.ifm.go.th/articles/article003_002.php (13 กรกฎาคม 2554).
- สุคนธ์ ประคองกาญจนนา. (2552). โครงการอบรมวิชาการ การปฏิบัติงานด้านนิติเวชศาสตร์สำหรับแพทย์จังหวัดชายแดนภาคใต้ ครั้งที่ 1 : การตรวจความสัมพันธ์ทางสายเลือดร่วมบรรพบุรุษเดียวกัน (หน้า 118-131), ภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.
- โสภณ พิสุทธิวงษ์. (2553). “การป้องกันตนเองจากการตกเป็นเหยื่อในคดี "ข่มขืน".” [ระบบออนไลน์], แหล่งที่มา http://engb.facebook.com/note.php?note_id=163356457022535 (19 ตุลาคม 2553)
- อรรถพล แซ่มสุวรรณวงศ์. (2544). นิติวิทยาศาสตร์ 3 เพื่อการสืบสวนสอบสวน, *DNA Typing : DNA คืออะไร* (หน้า 20-24), สำนักงานตำรวจแห่งชาติ.
- อรุณ จิรวัดน์กุล. (2547). ชีวสถิติสำหรับงานวิจัยทางวิทยาศาสตร์สุขภาพ : การคำนวณขนาดตัวอย่าง เพื่อการเปรียบเทียบสัดส่วนระหว่างประชากรสองกลุ่มที่ไม่เป็นอิสระต่อกัน (หน้า 177-180), ภาควิชาชีวสถิติและประชากรศาสตร์ คณะสาธารณสุขศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น.
- อารยา จาคีเสถียร. (2550). *ชีวสถิติ (BIOSTATISTIC)*. (พิมพ์ครั้งที่ 1), ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.
- Benschop Corina C.G, Weiebosch Danielle C, et al. Post-Coital Vaginal Sampling with Nylon Flocked Swabs Improves DNA Typing. *Forensic Science International: Genetics* 4 (2010) 115-121.

- Betz A, Babler G, Dietl G, Steil X, Weyermann G, Pflug W. DYS STR Analysis with Epithelial Cell in Rape Case. *Forensic Science International* 118(2001) 126-130.
- Budowle B, Ge J, Low J, Lai C, Yee WH, Law G. The Effects of Asian Population Substructure on Y STR Forensic Analysis. *Legal Medicine* 11 (2009) 64–69.
- Butler, John M, Schoske R, et al. A Novel Multiplex for Simultaneous Amplification of 20 Y-chromosome STR Marker. *Forensic Science International* (2002) 129(1):10-24.
- Caine L, Pereira MJ, Pinheiro MF. Identification of Several Profiles in a Sexual Assault Case. *Forensic Science International: Genetics Supplement Series* 1 (2008) 403-404.
- Chomont N, Gresenguet G, Levy M, Hocini H, Becquart P, Matta M, et al. Detection of Y Chromosome DNA as Evidence of Semen in Cervicovaginal Secretions of Sexually Active Women. *American Society for Microbiology: Clinical and Vaccine Immunology* (2001) 8(5): 955-8.
- Corach D, Filgueira Riso L, Marino M, Penacino G, Sala A. Routine Y-STR Typing in Forensic Casework. *Forensic Science International: 118(2001)* 131-135.
- Edlund H, and Allen M. Y-chromosomal STR Analysis Using Pyrosequencing Technology. *Forensic Science International: Genetics* 3 (2009) 119-124.
- Hall A, Ballantyne J. Novel Y-STR typing strategies reveal the genetic profile of the semen donor in extended interval post-coital cervicovaginal sample. *Forensic Science International* 136 (2003) 58-72.
- Mauck CK, Donce GF. Biomarker of Semen in The Vagina : Applications in Clinical Trials of Contraception and Prevention of Sexually Transmitted Pathogens Including HIV. *Contraception* (2007) 75(6): 407-19.

- Parson W, Niederstatter H, Kochl S, Steinlechner M, Berger B. When Autosomal Short Tandem Repeat Fail : Optimized Primer and Reaction Design for Y-chromosome Short Tandem Repeat Analysis in Forensic Casework. *Croatian Medical Journal* (2001) 42(3): 285-287.
- Prinz M, Boll K, Baum H, Shaler B. Multiplexing of Y-chromosome Specific STRs and Performance for Mixed Samples. *Forensic Science International* 85 (1997) 209-218.
- Prinz M, Sansone M. Y-chromosome Specific Short Tandem Repeats in Forensic Casework. *Croatian Medical Journal* 42(3):288-91.
- Sibille I, Duverneuill C, Lorin de la Grandmaison G, et al. Y-STR DNA Amplification as Biological Evidence in Sexually Assaulted Female Victims with no Cytological Detection of Spermatozoa. *Forensic Science International* 125 (2002) 212-216.
- Sinha Sudhir K, Budowle B, et al. Development and Validation of a Multiplexed Y-chromosome STR Genotyping System, Y-PLEXTM 6, Forensic Casework. *Journal of Forensic Science* (2003)48(1): 93-103.
- Sorenson molecular genealogy foundation (2011). "Y-Chromosome Marker Details". [online] http://www.smgf.org/ychromosome/marker_details.jsp?marker=DYS393 (18/4/2011).
- Yuenger YM, Galai J, Turner N, Rogers SM CF. Polymerase Chain Reaction Detection of Y-chromosome Sequence in Vaginal Fluid : Preliminary Studies of a Potential Biomarker for Sexual Behavior. *Sexually Transmitted Diseases* (2005) 32(2): 90-94.

ภาคผนวก

ภาคผนวก ก

การตรวจหาตัวอสุจิ (sperm)

จากการศึกษาหลายแห่งพบว่าตัวอสุจิสามารถอยู่ในช่องคลอดได้นานที่สุด 7-14 วัน สำหรับวิธีการตรวจทำได้ 2 วิธีคือ

1. วิธีเกลี่ยป้ายเปียก (wet smear) โดยป้ายสิ่งที่เก็บโดยก้านไม้พันสำลี (swab) ลงบนแผ่นสไลด์แล้วหยดน้ำเกลือหรือนอร์แมล ลงบนคราบบนสไลด์ 1-2 หยด ปิดด้วยแผ่น cover slip แล้วนำไปตรวจด้วยกล้องจุลทรรศน์ดูว่าพบตัวอสุจิหรือไม่และหากว่าตรวจพบก็สามารถระบุได้ว่าตัวอสุจิเคลื่อนที่ได้หรือไม่ซึ่งอาจระบุถึงอายุของตัวอสุจิได้ การตรวจด้วยวิธีนี้ทำได้ง่ายและรวดเร็ว อย่างไรก็ตามก็ต้องอาศัยสิ่งส่งตรวจที่มีลักษณะเป็นของเหลว หากเป็นคราบที่แห้งก็ไม่สามารถใช้วิธีนี้ได้ นอกจากนี้ผู้ตรวจยังต้องมีความชำนาญเป็นพิเศษอีกด้วย ดังนั้นหากการตรวจหาตัวอสุจิโดยวิธีดังกล่าวนี้แล้วไม่พบก็ควรนำไปย้อมสีตรวจดูอีกรอบ

2. วิธีย้อมสี (stain) ทำได้หลายวิธีแต่วิธีที่นิยมได้แก่ การย้อมด้วย hematoxylin and eosin หรือ H&E stain เนื่องจากทำได้สะดวกและมองเห็นตัวอสุจิได้ง่ายกว่าวิธีการอื่นๆ โดยหัวของตัวอสุจิจะติดสีน้ำเงินม่วงในขณะที่พื้นหลังเป็นสีชมพู นอกจากนี้วิธีใหม่ที่เริ่มเป็นที่นิยมคือวิธี oppitz method ซึ่งส่วนหัวของตัวอสุจิจะติดสีแดงในขณะที่พื้นหลังจะเห็นเป็นสีเขียว อย่างไรก็ตามการตรวจด้วยวิธีนี้ต้องใช้ความชำนาญในการย้อมสูง

1. การตรวจหาตัวอสุจิด้วยวิธี oppitz method

สกัดตัวอสุจิออกจาก Swab หรือวัตถุพยานที่สงสัย โดยการแช่ 1% NH_4OH ที่อุณหภูมิห้อง ประมาณ 30-60 นาที น้ำยาจะเริ่มเป็นสีขุ่น



นำไปปั่นตกที่ความเร็ว 2,400 รอบต่อวินาที นาน 5 นาที แล้วดูดส่วนน้ำทิ้งไป



นำส่วนที่เป็นตะกอนไปเกลี่ยบน microscopic slide แล้วผึ่งให้แห้ง



นำไปย้อมสีด้วยวิธีการ Oppitz's test

วิธีการย้อมสีด้วย Oppitz's test

1.1. การเตรียมน้ำยา

สารละลาย A (Nuclear fast red)

- เตรียมสารละลาย Nuclear fast red 0.1 g. ละลายใน 5% Aluminium sulfate 100 ml. แล้วนำไปต้มนาน 5 นาที ทิ้งไว้ให้เย็นแล้วกรองให้สารละลายมีความใส

(การเตรียม 5% Aluminium sulfate คือ ละลาย Aluminium sulfate 5 g. ในน้ำกลั่น 100 ml. ช้อนให้ร้อนเพื่อช่วยให้ละลายดีขึ้น)

สารละลาย B (Indigocarmin)

- ละลาย Indigocarmin 1 g. ใน Picric acid saturated solution 300 ml. แล้วกรองให้สารละลายมีความใส

1.2. วิธีการย้อมสี

Fix cell ที่ smear บน slide โดยแช่ใน 95% Ethanol 15-30 นาที



แช่ในสารละลาย A (ที่เตรียมข้างต้น) นาน 15-30 นาที



ล้างน้ำเบาๆ



แช่ในสารละลาย B (ที่เตรียมข้างต้น) นาน 10-20 นาที

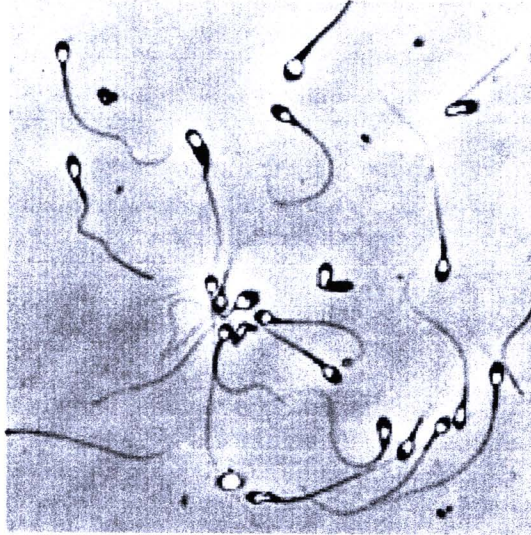


แช่ใน 95% Ethanol นาน 5 วินาที



เมื่อ slide แห้งแล้วให้นำไปจุ่มใน Xylene แล้วปิดแผ่น slide ด้วย cover slide

หมายเหตุ : ส่วนหัวของตัวอสุจิ จะติดสีแดง, Nucleus จะติดสีม่วง, Epithelial cell จะติดสีเขียวอ่อน
(ดังภาพที่ 10)



ภาพที่ 10 แสดงการติดสีของหัวอสุจิ จากการย้อมสีด้วยวิธี Oppitz's test

2. การตรวจ Acid phosphatase

2.1. การเตรียมน้ำยา

Stock สารละลาย A (Fast blue B salt)

Naphthanil Diazo Blue B	1 gm.
Sodium acetate (hydrated)	20 gm.
Glacial acetic acid	10 ml.
Distilled water	100 ml.

Stock สารละลาย B

Sod-Alpha-Naphthyl acid phosphate	0.08 gm.
Distilled water	90 ml.



Working solution

Stock สารละลาย A 1 ml. + Stock สารละลาย B 9 ml.

จากนั้นผสมจนเข้ากันแล้วกรอง

เก็บสารละลายในขวดสีน้ำตาล คงตัวเก็บไว้ใช้ได้ 1-2 สัปดาห์

2.2. วิธีการตรวจ

นำ Working solution หยดลงบนคราบที่สงสัย



ถ้าผลเป็น positive จะเปลี่ยนเป็นสีม่วง ภายใน 60 วินาที

เกณฑ์การกำหนดปริมาณตัวอสุจิที่ตรวจพบ

จากแผ่น Slide ที่ได้ย้อมสีคราบอสุจิไว้ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 1 เซนติเมตร นำไปส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ให้ทั่วทั้งคราบที่เคลือบไว้ นับจำนวนตัวอสุจิที่พบโดยใช้เกณฑ์การระบุปริมาณตัวอสุจิ ดังนี้

- ตรวจพบตัวอสุจิ 1-2 ตัว ให้ใช้สัญลักษณ์แสดงปริมาณการตรวจพบเป็น 1+
- ตรวจพบตัวอสุจิ 3-5 ตัว ให้ใช้สัญลักษณ์แสดงปริมาณการตรวจพบเป็น 2+
- ตรวจพบตัวอสุจิ 6-8 ตัว ให้ใช้สัญลักษณ์แสดงปริมาณการตรวจพบเป็น 3+

หมายเหตุ : ถ้าในตัวอย่างตะกอนแขวนลอยจากแผ่น Slide ที่ได้ย้อมสีคราบอสุจิไว้ ตรวจพบว่าไม่มีตัวอสุจิที่ไม่สมบูรณ์อยู่เพียง 1 ตัวในคราบ จะถือว่าน้ำซบช่องคลอดนั้นเป็นผลลบ (Negative) และถ้าพบตัวอสุจิเพียงตัวเดียวแต่มีทุกส่วนครบสมบูรณ์จะถือว่าน้ำซบช่องคลอดนั้นเป็นผลบวก (Positive) ทั้งนี้

ภาคผนวก ข

การเตรียมสารเคมีต่างๆสำหรับใช้ในขั้นตอนการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ ด้วยเทคนิค PCR การแยกแอมพลีคอนโดยผ่านกระแสไฟฟ้า และการย้อมเจดด้วยวิธี Silver staining

1. การเตรียมสารละลายในกระบวนการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ (PCR)

การเตรียมส่วนผสมใน master mix

1. การเตรียม Taq 10X buffer ซังสารปริมาณดังนี้

- 200 mM Tris pH 8.4	20.0	ml
- 500 mM KCl	12.5	ml
-15 mM MgCl ₂	5.0	ml
-1 mg/ml BSA	50.0	mg
- 0.5% Tween 20	0.25	ml

เติมน้ำให้มีปริมาตรรวมเป็น 50.0 ml

2. การเตรียม 100 mM Dilution of dNTPs ซังสารปริมาณดังนี้

- 100 mM dATP	10.0	μl
- 100 mM dCTP	10.0	μl
- 100 mM dGTP	10.0	μl
- 100 mM dTTP	10.0	μl
- H ₂ O	960.0	μl

ผสมให้เข้ากันจะได้สารละลายที่มีปริมาตรรวมเท่ากับ 1000.0 μl

3. การเตรียม DNA-polymerase เจือจาง (ปริมาณ 100 μl)

ดูด Taq DNA-polymerase เข้มข้น 5 u/μl มาปริมาณ 5 μl จากนั้นเติมน้ำลงไป 95 μl จะได้

DNA-polymerase ปริมาณ 100 μl

อัตราส่วนผสมใน Master mix สำหรับทำ PCR จุดสารปริมาณดังนี้

- water	2	μl
-10X buffer	1	μl
- dNTPs	1	μl
- Taq DNA-polymerase เจือจาง	1	μl
- primer DYS 393	1	μl

ผสมสารทั้งหมดรวมกันจะได้ปริมาตรรวมเท่ากับ 6 μl (ที่ใช้ต่อ 1 ตัวอย่าง)

การเตรียมน้ำยา primer ผสม ความเข้มข้น 5 μM ของ primer แต่ละชนิด (ตำแหน่ง DYS390)

โดยเตรียมจาก stock ที่มีความเข้มข้น 10 μM ของแต่ละ Primer (Forward และ Reverse)

โดยเตรียมปริมาตรครั้งละ 100 μl ดังนี้

- นำสารละลายของ Primer Forward และ Primer Reverse มาอย่างละ 50 μl ผสมใน Microcentrifuge tube ก็จะได้ 5 μM each Primers mix ปริมาตร 100 μl

2. การเตรียม loading dye สำหรับใช้ในการโหลดเจล

- ชั่ง bromophenol blue ปริมาตร 0.04 g ละลายลงใน 87% glycerol ปริมาตร 500 μl และ น้ำกลั่น ปริมาตร 500 μl

- เขย่าให้เข้ากันจน bromophenol blue ละลายเป็นเนื้อเดียวกันกับ glycerol และ น้ำกลั่น จากนั้นสามารถนำไปใช้ได้

3. การเตรียมสารเคมีที่ใช้ในการย้อมเจล

1. การเตรียม 1% Nitric acid

- เติม 65% nitric ปริมาตร 3 ml. ลงในน้ำกลั่นปริมาตร 200 ml. คนให้เข้ากัน

2. การเตรียม 0.012 M Silver nitrate

- ชั่งสาร silver nitrate 0.4 g. แล้วเติมน้ำกลั่นลงไป 200 ml. คนให้เข้ากันด้วย เครื่องเขย่า (shaker) จนละลาย

3. การเตรียม 0.28 M Sodium carbonate

- ชั่งสาร Sodium carbonate 11.8 g. แล้วเติมน้ำกลั่นลงไป 390 ml. คนให้เข้ากันด้วยเครื่องเขย่า (shaker) จนละลายหมดแล้วเติม 0.019% formalin ลงไป

4. การเตรียม 2.5X Running buffer (Stock solution)

-Tris	54.0 g
-EDTA	3.73 g
-Boric acid	27.5 g
-ละลายในน้ำกลั่น	2 L

ก่อนนำ Stock solution มาใช้ในการแยกแถบ DNA ต้องนำ Stock solution ไปเจือจางด้วยน้ำกลั่นก่อน ตามปริมาณ ดังนี้

-Running buffer (Stock solution)	1 L
-น้ำกลั่น	1.5 L

หน้าที่ของสารเคมีที่ใช้ในการทำ PCR

- 10X Taq buffer - ช่วยปรับการทำงานของเอนไซม์ DNA-polymerase
- dNTPs - เปรียบเสมือนวัตถุดิบที่ใช้ในการสังเคราะห์ดีเอ็นเอสายใหม่
- Primer - เป็นดีเอ็นเอสายสั้นๆ ที่มีการออกแบบมาให้เป็นจุดเริ่มต้นของการสังเคราะห์ดีเอ็นเอสายใหม่
- DNA-polymerase - เป็นเอนไซม์สำคัญทำหน้าที่ในการสังเคราะห์ DNA
- DNA template - เป็นดีเอ็นเอแม่แบบหรือต้นฉบับที่ต้องการเพิ่มจำนวน
- water - ช่วยปรับความเข้มข้นของส่วนผสมทุกตัวให้มีความลงตัว

ภาคผนวก ค

ตารางที่ 5 ข้อมูลตัวอย่างนำจับช่องคลอดของผู้เสียหาย ที่มาตรวจที่ภาควิชานิติเวชศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ตั้งแต่ช่วง 1 มกราคม 2550 – 31 ธันวาคม 2551 ทั้ง 60 ตัวอย่าง ที่คัดเลือกมาทำการวิจัย

ลำดับ ที่	เวลาที่มา ตรวจหลังถูก กระทำชำเรา (ชั่วโมง)	เวลาที่ใช้ตรวจ AP ด้วย color test (วินาที)	ปริมาณ AP (u/ml)	Sperm (0=ไม่พบ, 1=พบ)	ปริมาณที่ตรวจ พบตัวอสุจิ
1	36	50	944	1	2+
2		30	963	0	-
3		55	571	0	-
4	18	12	1000	1	3+
5		10	1000	1	2+
6	21	40	325	0	-
7		50	495	0	-
8	33	35	565	0	-
9		35	416	0	-
10		40	410	0	-
11	48	25	1000	1	2+
12		55	466	0	-
13	22	24	1000	1	2+
14		17	1000	1	2+
15		6	1000	1	3+
16		14	1000	1	2+
17	4	25	641	1	1+

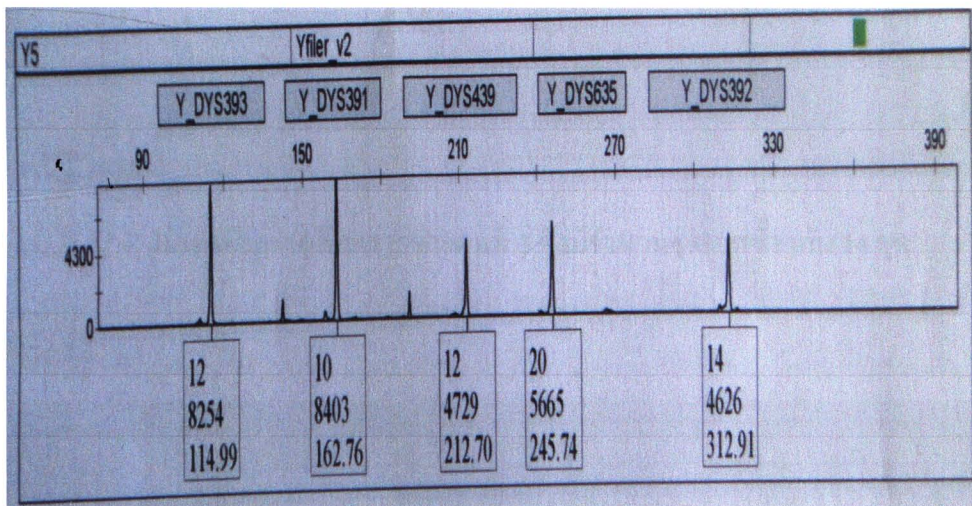
ลำดับ ที่	เวลาที่มา ตรวจหลังถูก กระทำชำเรา (ชั่วโมง)	เวลาที่ใช้ตรวจ AP ด้วย color test (วินาที)	ปริมาณ AP (u/ml)	Sperm (0=ไม่พบ, 1=พบ)	ปริมาณที่ตรวจ พบตัวอสุจิ
18	27	30	419	1	2+
19		12	1000	1	2+
20		33	1000	1	2+
21	18	35	1000	1	1+
22		49	759	1	1+
23	36	10	866	1	1+
24		9	1000	1	2+
25		12	854	1	2+
26	20	ทันที	963	0	-
27		ทันที	495	0	-
28		ทันที	446	0	-
29	12	28	291	1	1+
30		26	668	1	1+
31	19	30	987	0	-
32		14	1000	0	-
33	11	9	1000	1	2+
34		4	1000	1	2+
35		7	1000	1	2+
36	5	36	956	0	-
37		13	1000	0	-
38		28	1000	0	-
39	2	ทันที	758	1	1+
40	24	9	1000	1	2+
41		20	1000	0	-
42		27	1000	0	-

ลำดับ ที่	เวลาที่มา ตรวจหลังถูก กระทำชำเรา (ชั่วโมง)	เวลาที่ใช้ตรวจ AP ด้วย color test (วินาที)	ปริมาณ AP (u/ml)	Sperm (0=ไม่พบ, 1=พบ)	ปริมาณที่ตรวจ พบตัวอสุจิ
43	5	10	1000	1	2+
44		2	1000	1	2+
45		5	1000	1	3+
46	27	40	644	0	-
47		ทันที	512	0	-
48		ทันที	572	0	-
49	18	20	900	1	3+
50		24	533	1	2+
51		5	1000	1	3+
52	7	47	403	0	-
53		21	1000	0	-
54		32	767	0	-
55	24	ทันที	382	0	-
56	32	24	430	0	-
57		20	515	0	-
58		26	299	0	-
59	23	40	300	0	-
60	8	40	689	0	-

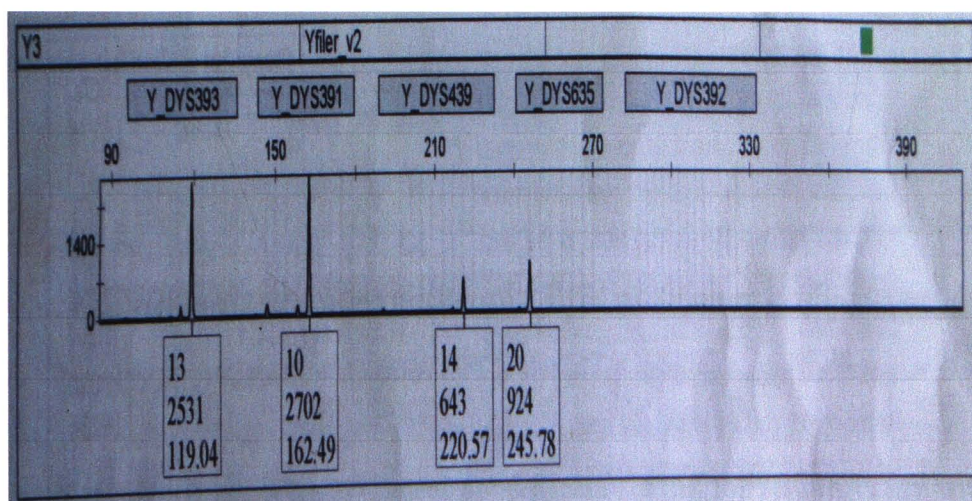
ภาคผนวก ง

ภาพ Electropherogram ของตัวอย่าง DNA ตำแหน่ง DYS 393

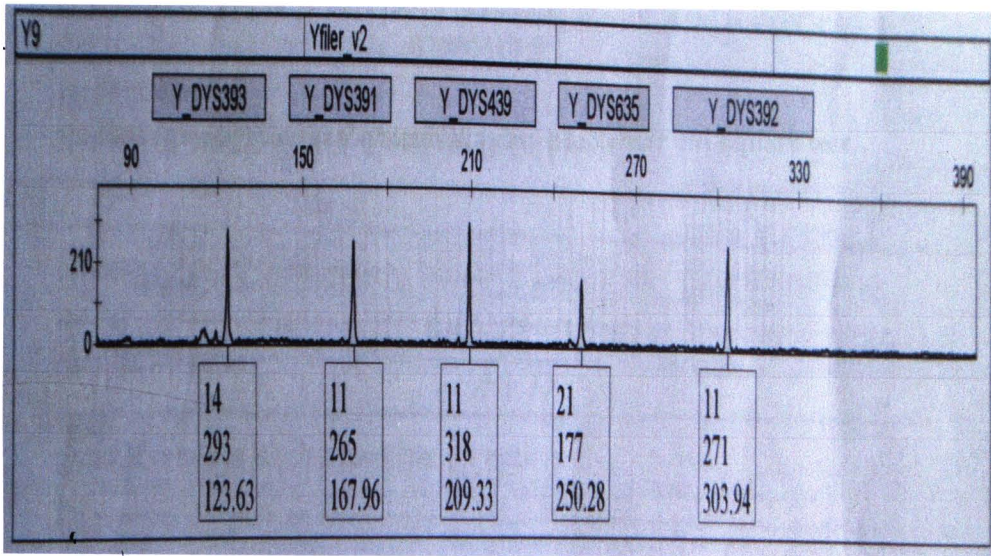
ที่นำมาเป็น DNA มาตรฐาน



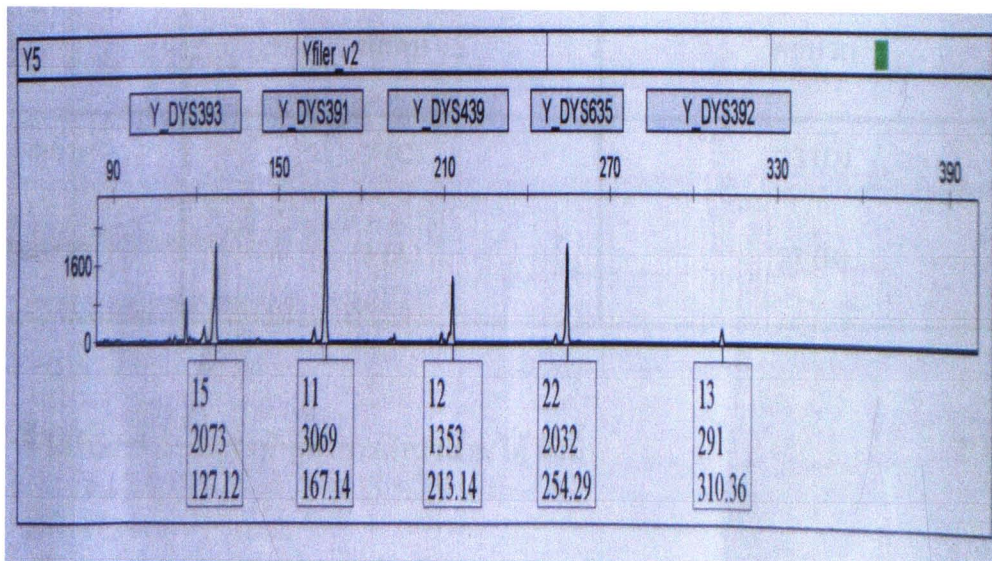
A แสดงตัวอย่างเลือดจากชายคนที่ 1 ซึ่งมีจำนวนชุดเบสซ้ำๆกัน 12 ชุด



B แสดงตัวอย่างเลือดจากชายคนที่ 2 ซึ่งมีจำนวนชุดเบสซ้ำๆกัน 13 ชุด



C แสดงตัวอย่างเลือดจากชายคนที่ 3 ซึ่งมีจำนวนชุดเบสซ้ำๆกัน 14 ชุด



D แสดงตัวอย่างเลือดจากชายคนที่ 4 ซึ่งมีจำนวนชุดเบสซ้ำๆกัน 15 ชุด

ภาพที่ 11 แสดง GeneMapper® ID electropherogram จากตัวอย่างเลือดผู้ชายทั้งหมด 4 คน ในตำแหน่ง DYS 393

ภาคผนวก จ

แสดงสูตรการวิเคราะห์ทางสถิติด้วยวิธี McNemar chi-square test

$$\chi^2 = \frac{(|A-D|-1)^2}{A+D}$$

ตารางที่ 6 แสดงการเปรียบเทียบระหว่างการตรวจ ตัวอสุจิกับคีเอ็นเอตำแหน่ง DYS393

อสุจิ	DYS390	
	ผลลบ	ผลบวก
ผลลบ	7 (C)	23 (D)
ผลบวก	3 (A)	27 (B)

เมื่อนำค่าที่ได้ในตารางมาแทนค่าสูตรการคำนวณจะได้ ดังนี้

$$\chi^2 = \frac{(|3-23|-1)^2}{3+23}$$

$$\chi^2 = 13.885$$

ตารางที่ 7 แสดงผลวิเคราะห์ทางสถิติด้วย McNemar chi-square test โดยใช้โปรแกรม SPSS 16

Sperm & DYS393

Sperm	DYS393	
	-	+
-	7	23
+	3	27

Test Statistics^b

	Sperm & DYS393
N	60
Exact Sig. (2-tailed)	.000 ^a

a. Binomial distribution used.

b. McNemar Test

ตารางที่ 8 แสดงผลการวิเคราะห์ทางสถิติด้วย t-test independent โดยใช้โปรแกรม SPSS 16

Independent Samples Test (ระหว่างกลุ่ม sperm negative กับ กลุ่ม sperm positive ปริมาณ 1+)

	Levene's Test for Equality of Variances		t-test for Equality of Means						
	F	Sig.	T	df	Sig. (2-tailed)	Mean Difference	Std. Error Difference	95% Confidence Interval of the Difference	
								Lower	Upper
con	.282	.599	.283	35	.779	.05238	.18495	-.32309	.42785
Equal variances assumed									
Equal variances not assumed			.261	8.317	.800	.05238	.20045	-.40682	.51158

Independent Samples Test (ระหว่างกลุ่ม sperm negative กับ กลุ่ม sperm positive ปริมาณ 2+)

	Levene's Test for Equality of Variances		t-test for Equality of Means						
	F	Sig.	T	df	Sig. (2-tailed)	Mean Difference	Std. Error Difference	95% Confidence Interval of the Difference	
								Lower	Upper
con1	14.556	.000	-1.610	46	.114	-.17778	.11043	-.40007	.04451
Equal variances assumed									
Equal variances not assumed			-1.848	45.744	.071	-.17778	.09620	-.37145	.01590

Independent Samples Test (ระหว่างกลุ่ม sperm negative กับ กลุ่ม sperm positive ปริมาณ 3+)

	Levene's Test for Equality of Variances		t-test for Equality of Means							
	F	Sig.	T	df	Sig. (2-tailed)	Mean Difference	Std. Error Difference	95% Confidence Interval of the Difference	Lower	Upper
con2 Equal variances assumed	11.859	.002	-1.198	33	.240	-.23333	.19480	-.62965		.16299
Equal variances not assumed			-2.971	29.000	.006	-.23333	.07854	-.39397		-.07270

Independent Samples Test (ระหว่างกลุ่ม sperm positive ปริมาณ 1+ กับ กลุ่ม sperm positive ปริมาณ 2+)

	Levene's Test for Equality of Variances		t-test for Equality of Means							
	F	Sig.	T	df	Sig. (2-tailed)	Mean Difference	Std. Error Difference	95% Confidence Interval of the Difference	Lower	Upper
con3 Equal variances assumed	10.567	.004	-1.609	23	.121	-.23016	.14308	-.52614		.06582
Equal variances not assumed			-1.195	7.118	.270	-.23016	.19261	-.68410		.22378

Independent Samples Test (ระหว่างกลุ่ม sperm positive ปริมาณ 1+ กับ กลุ่ม sperm positive ปริมาณ 3+)

		Levene's Test for Equality of Variances		t-test for Equality of Means						
		F	Sig.	T	df	Sig. (2-tailed)	Mean Difference	Std. Error Difference	95% Confidence Interval of the Difference	
con4	Equal variances assumed	18.519	.002	-1.291	10	.226	-.28571	.22131	-.77883	.20740
	Equal variances not assumed			-1.549	6.000	.172	-.28571	.18443	-.73699	.16556

Independent Samples Test (ระหว่างกลุ่ม sperm positive ปริมาณ 2+ กับ กลุ่ม sperm positive ปริมาณ 3+)

		Levene's Test for Equality of Variances		t-test for Equality of Means						
		F	Sig.	T	df	Sig. (2-tailed)	Mean Difference	Std. Error Difference	95% Confidence Interval of the Difference	
con6	Equal variances assumed	1.213	.283	-.518	21	.610	-.05556	.10721	-.27850	.16739
	Equal variances not assumed			-1.000	17.000	.331	-.05556	.05556	-.17277	.06166

ประวัติผู้เขียน



ชื่อ-สกุล

นางสาวศราลักษณ์ ศักดิ์เกียรติชัย

วัน เดือน ปี เกิด

5 เมษายน 2530

ประวัติการศึกษา

สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนต้น โรงเรียนสันกำแพง

ปีการศึกษา 2545

สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนปลาย โรงเรียนสันกำแพง

ปีการศึกษา 2548

สำเร็จการศึกษาปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาวิชาชีววิทยา

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ปีการศึกษา 2552

