

บทที่ 3

ผลการทดลอง

การสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ

เมื่อทำการสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ออกจากเซลล์เม็ดเลือดขาวของกระบือปลักและกระบือมูราห์ตามวิธีการในบทที่ 2 ซึ่งดัดแปลงมาจากวิธีของ Brown และคณะ (1989) และวิธีของ Koehler และคณะ (1988) ผลปรากฏว่าไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ได้ตามวิธีที่ 1 จะมีปริมาณน้อยโดยเฉลี่ยเพียง 2.4 ไมโครกรัมต่อ 100 มล.ของเซลล์เม็ดเลือดขาวดังแสดงในตารางที่ 3 แต่เมื่อได้ทำการดัดแปลงวิธีการสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ โดยการเติมสารละลายโซเดียมคลอไรด์ (5 โมลาร์) ตามวิธีที่ 2 เพื่อช่วยในการตกตะกอนดีเอ็นเอโดยเฉพาะดีเอ็นเอหรือสารประกอบอื่นที่มีโมเลกุลขนาดใหญ่ ผลปรากฏว่าสามารถสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอได้ปริมาณเพิ่มมากขึ้น ได้ทดลองแปรอัตราส่วนของสารละลายโซเดียมคลอไรด์ต่อสารละลายที่ใช้แยกดีเอ็นเอทั้งหมดในอัตราส่วนต่าง ๆ กัน ได้แก่ 1:9, 1:10, 1:11, 1:12 และ 1:13 หรือคิดเป็นความเข้มข้นสุดท้ายของสารละลายโซเดียมคลอไรด์เท่ากับ 0.50 , 0.45, 0.42, 0.38 และ 0.36 โมลาร์ตามลำดับจากการทดลองพบว่าถ้าใช้สารละลายโซเดียมคลอไรด์ (5 โมลาร์) ต่อสารละลายที่ใช้แยกดีเอ็นเอทั้งหมดในอัตราส่วนต่าง ๆ กันจะมีผลต่อปริมาณไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอที่สกัดแยกได้มากน้อยไม่เท่ากัน ซึ่งผลจากการทดลองสามารถสรุปได้ว่าถ้าใช้สารละลายโซเดียมคลอไรด์ (5 โมลาร์) ในอัตราส่วน 1:10 จะสามารถสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอได้ดีที่สุดดังแสดงในตารางที่ 2 ผลที่ได้จากการทดลองนี้จึงนำเอาวิธีการสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอวิธีที่ 2 มาใช้เป็นวิธีมาตรฐานในการสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ จากเซลล์เม็ดเลือดขาวทั้งของกระบือปลักและกระบือมูราห์ ซึ่งผลจากการทดลองพบว่าสามารถสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอได้ปริมาณเพิ่มขึ้นจาก 2.74 ± 0.33 ไมโครกรัมและ 2.23 ± 0.36 ไมโครกรัมเป็น 4.09 ± 0.32 และ 3.80 ± 0.36 ไมโครกรัมต่อ 100 มล. ของเซลล์

เม็ดเลือดขาวของกระป๋องปลักและกระป๋องมูราห์ตามลำดับ หรือโดยเฉลี่ยได้เพิ่มขึ้นเป็น 3.94 ± 0.36 ไมโครกรัม/ 100 มล. ของเซลล์เม็ดเลือดขาวหรือได้ไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ เพิ่มขึ้นคิดเป็น 49.27% และ 70.4% ตามลำดับหรือเฉลี่ยเท่ากับ 58.87% ดังแสดงในตารางที่ 3 และในขั้นตอนที่ต่อไปก็จะนำเอาไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ได้ไป ศึกษาเปรียบเทียบหาความแตกต่างทางสายพันธุ์

ตารางที่ 2 แสดงปริมาณไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่สกัดแยกได้จาก 100 มล. ของเซลล์เม็ดเลือดขาวของกระป๋องปลักเบอร์ 1, เบอร์ 2 และเบอร์ 3 เมื่อตกตะกอนด้วยสารละลายโซเดียมคลอไรด์ (5 โมลาร์) ในอัตรา ส่วนต่างๆกัน

อัตราส่วนโซเดียมคลอไรด์(5โมลาร์) :สารละลายทั้งหมด	ความเข้มข้นสุดท้ายของโซเดียมคลอไรด์ (โมลาร์)	ปริมาณไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ (ไมโครกรัม)			ค่าเฉลี่ย (x _± SD) (ไมโครกรัม)
		#1	#2	#3	
0 : 1	0.00	1.72	2.05	1.76	1.84 ± 0.18
1 : 9	0.50	1.68	1.90	1.95	1.84 ± 0.14
1 : 10	0.45	4.73	4.82	3.41	4.32 ± 0.79
1 : 11	0.42	2.85	3.40	2.15	2.80 ± 0.63
1 : 12	0.38	2.70	3.37	2.00	2.69 ± 0.69
1 : 13	0.36	2.50	2.39	1.81	2.23 ± 0.37

ตารางที่ 3 เปรียบเทียบปริมาณไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ที่สกัดแยกได้จาก 100 มล.ของเซลล์เม็ดเลือดขาวของกระป๋องปลักและกระป๋องมูราห์ โดยวิธีที่ 1 และวิธีที่ 2

สายพันธุ์/เบอร์สัตว์	ปริมาณไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ (ไมโครกรัม/100 มล.ของเซลล์เม็ดเลือดขาว)	
	วิธีที่ 1	วิธีที่ 2
กระป๋องปลัก/ 301	3.03	4.49
302	1.81	3.93
305	2.97	3.79
1	2.67	4.38
2	2.21	3.84
X ± SD	2.74 ± 0.33	4.09 ± 0.32 (49.27%)
กระป๋องมูราห์/ 5	2.19	3.88
26	1.90	3.82
49	1.95	3.92
50	2.30	3.19
51	2.81	4.17
X ± SD	2.23 ± 0.36	3.80 ± 0.36 (70.40%)
X ± SD (N=10)	2.48 ± 0.42	3.94 ± 0.36 (58.87%)

ในการศึกษาด้านการเปลี่ยนแปลงของดีเอ็นเอนั้น สามารถทำได้โดยอาศัยสมบัติของเอนไซม์ตัดจำเพาะที่ตัดสายดีเอ็นเอที่ตำแหน่งจำเพาะทำให้ได้ชิ้นส่วนดีเอ็นเอขนาดต่าง ๆ กัน ซึ่งสามารถแยกออกจากกันได้โดยการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส และจะได้รูปแบบจำเพาะที่แตกต่างกันไป โดยที่ชิ้นส่วนดีเอ็นเอขนาดต่าง ๆ จะแยกออกจากกันได้ชัดเจนต้องอาศัยองค์ประกอบต่างๆคือ ดีเอ็นเอต้องมีความบริสุทธิ์ และมีความสมบูรณ์มากพอด้วย จึงจะทำให้การตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะมีประสิทธิภาพสูง เช่นในรายงานของ Klupt และ Komor (1989) ได้รายงานว่าถึงแม้ว่าเอนไซม์ตัดจำเพาะที่ใช้จะมีแอกติวิตีสูงและใช้ในปริมาณที่พอเหมาะ แต่การย่อยดีเอ็นเอก็ยังคงเป็นไปอย่างไม่สมบูรณ์นั้นแสดงถึงว่ามีการปนเปื้อนเกิดขึ้นในระหว่างการเตรียมดีเอ็นเอ ซึ่งจะไปยังยังการทำงานของเอนไซม์ตัดจำเพาะ เช่นการมีโปรตีนตัวอื่นๆ ฟีนอลหรือเกลือ เป็นต้น นอกจากนี้ยังรวมถึงความพอเหมาะของเอนไซม์ตัดจำเพาะกับดีเอ็นเอ ดังนั้นในการทดลองต่อไปนี้จึงต้องนำไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ได้ มาตรวจสอบความบริสุทธิ์ ความสมบูรณ์ และความเข้มข้น

การตรวจสอบความบริสุทธิ์และความเข้มข้นของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ

เมื่อทำการสกัดแยกไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลัก และกระบือมูราห์ได้แล้ว จะต้องนำไปตรวจสอบถึงความบริสุทธิ์ โดยอาศัยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 260 และ 280 นาโนเมตร และคำนวณจากอัตราส่วน OD260 / OD280 ดังแสดงผลในตารางที่ 4 ซึ่งพบว่าค่าอัตราส่วนที่ได้มีค่าใกล้เคียง 1.8 นั้นแสดงว่าไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ได้ทั้งของกระบือปลักและกระบือมูราห์ มีความบริสุทธิ์เพียงพอ ไม่มีโปรตีนปนเปื้อนอยู่

การวิเคราะห์หาค่าความเข้มข้นของไมโตรคอนเดรียลดีเอ็นเอ นั้น คำนวณได้จากค่าการดูดกลืนแสงอุตราไวโอเลตที่ 260 นาโนเมตรจากตารางที่ 4 โดยเปรียบเทียบว่าค่า OD260 เท่ากับ 1 เมื่อสารละลายดีเอ็นเอมีความเข้มข้นเป็น 50 ไมโครกรัม/มล. ดังตัวอย่างการคำนวณในภาคผนวก ค

ตารางที่ 4 ค่าการดูดกลืนแสงที่ 260 และ 280 นาโนเมตร ของไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระป๋องปลักและกระป๋องมูราห์

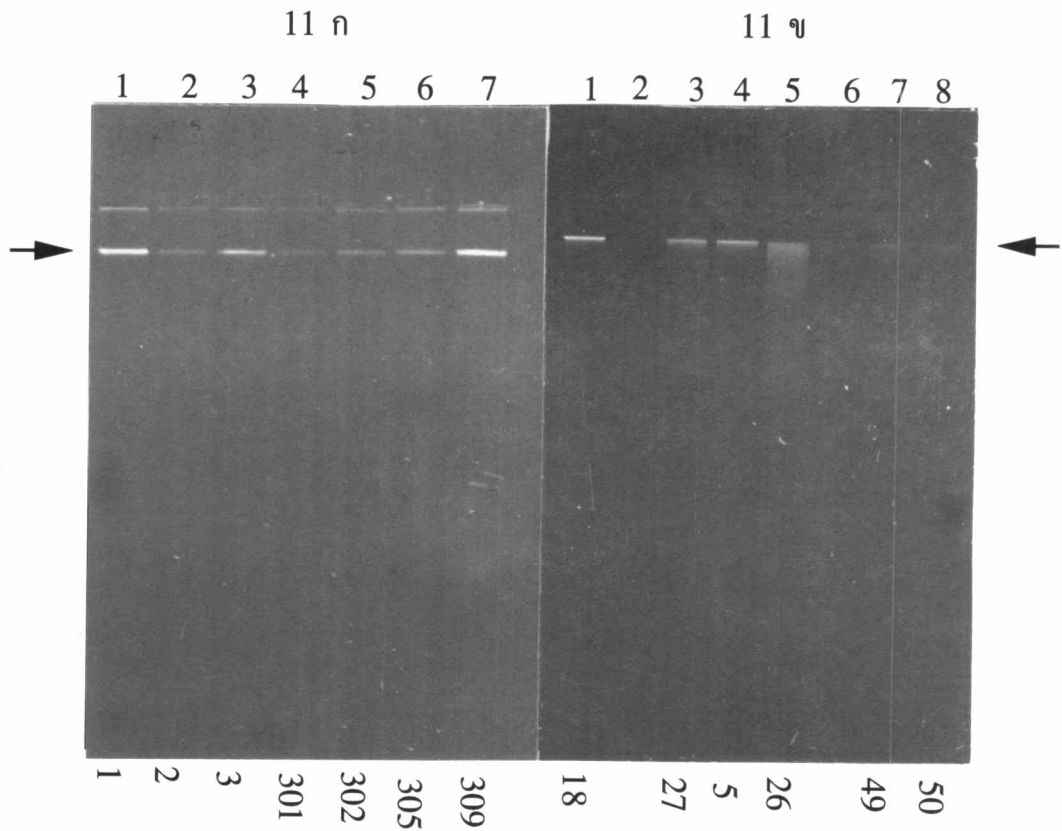
สายพันธุ์/เบอร์สัตว์	OD260	OD280	OD260/OD280
กระป๋องปลัก/ 1-9	0.351	0.192	1.82
1-10	0.478	0.255	1.87*
1-11	0.247	0.143	1.73
2-10	0.332	0.175	1.90*
2-11	0.219	0.116	1.89*
2-12	0.296	0.160	1.85
3-9	0.324	0.177	1.83
3-10	0.246	0.135	1.82
3-11	0.305	0.162	1.88*
309	0.308	0.165	1.87*
301	0.228	0.124	1.84
302	0.130	0.068	1.91*
305	0.386	0.218	1.77
ด	0.255	0.136	1.88*
กระป๋องมูราห์/ 5	0.133	0.071	1.87
18	0.192	0.106	1.81
26	0.140	0.074	1.89
27	0.146	0.083	1.76
49	0.387	0.222	1.74
50	0.164	0.086	1.91

* ค่าอัตราส่วนที่มีค่ามากกว่า 1.85 จะนำมาทำการย่อยด้วยเอนไซม์โรโบนิวคลีเอส และทำการสกัดซ้ำด้วยสารละลายฟีนอลอิมิตัว/คลอโรฟอร์ม/ไอโซเอมิลแอลกอฮอล์ จนกว่าจะได้ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่บริสุทธิ์

นอกจากนี้ยังวิเคราะห์ความสมบูรณ์ของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่สกัดได้โดยการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความเข้มข้นอะกาโรสเจล 0.7 เปอร์เซ็นต์ความต่างศักย์คงที่ที่ 8 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 1 ชม. 30 นาที ตัวอย่างการวิเคราะห์ดังแสดงใน รูปที่ 11

เมื่อพิจารณาจากรูปที่ 11ก แสดงว่าแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักที่ได้มีความบริสุทธิ์และความสมบูรณ์มากพอ เพราะแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ปรากฏเป็นแถบเดียวที่มีขนาดน้ำหนักโมเลกุลสูง และไม่ปรากฏแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาดน้ำหนักโมเลกุลต่ำ เช่นเดียวกับแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 18 (ช่องที่ 1 รูปที่ 11ข) ยกเว้นแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 27, 5, 26, 49 และเบอร์ 50 (ช่องที่ 3-8 รูปที่ 11ข) ที่ปรากฏแถบดีเอ็นเอขนาดน้ำหนักโมเลกุลต่ำ ซึ่งอาจเกิดจากการขาดของดีเอ็นเอไปในระหว่างขั้นตอนการสกัดแยกดีเอ็นเอ แต่อย่างไรก็ตามไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่สกัดได้นี้ก็จะนำไปทำการศึกษารูปแบบเฉพาะของการเรียงตัวของชิ้นส่วนดีเอ็นเอที่ถูกตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

รูปที่ 11 แลบบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลัก (รูปที่ 11ก) และกระบือมูราห์ (รูปที่ 11ข) ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอเล็กโทรโฟรีซิส ที่ความเข้มข้นอะกาโรสเจล 0.7 เปอร์เซ็นต์ความต่างศักย์คงที่ 8 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่งซม. เป็นเวลานาน 1 ชม. 30 นาที โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 5 ไมโครลิตรรายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 44



รูปที่ 11 ก ช่องที่

- 1 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1
- 2 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 2
- 3 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 3
- 4 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 301
- 5 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302
- 6 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 305
- 7 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 309

รูปที่ 11 ข ช่องที่

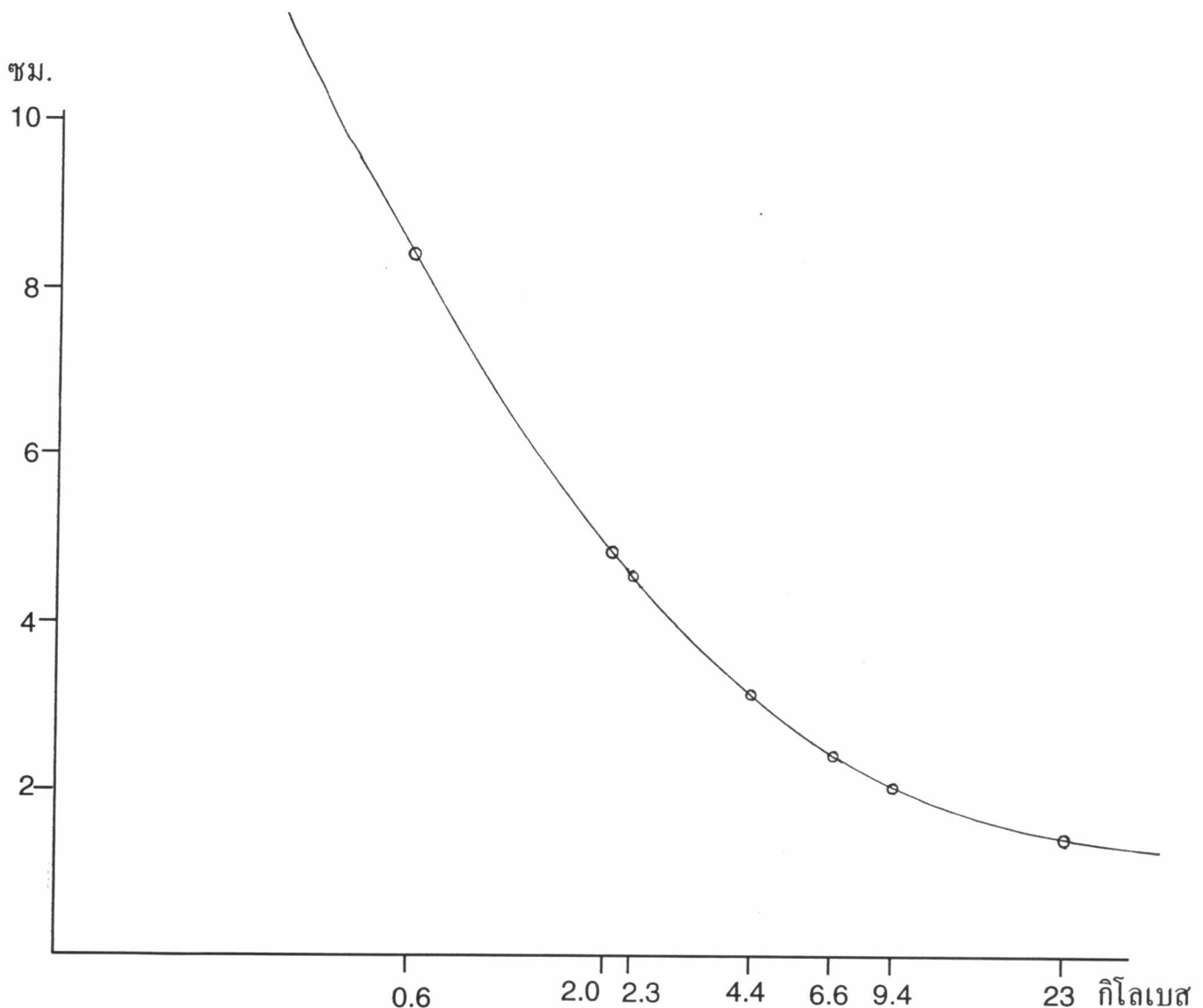
- 1 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 18
- 3 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 27
- 4 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 5
- 5 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 26
- 7 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 49
- 8 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 50



การหาขนาดโมเลกุลของแถบดีเอ็นเอ

การคำนวณหาขนาดโมเลกุลของแถบดีเอ็นเอ ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสสามารถทำได้โดยการเปรียบเทียบกับกราฟความสัมพันธ์ระหว่างลอการิทึมของขนาดโมเลกุลของดีเอ็นเอมาตรฐานเฟจแลมปีดา ($\lambda / Hind III$) กับค่าระยะทางการเคลื่อนที่ (ซม.) ดังแสดงในรูปที่ 12

รูปที่ 12 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างลอการิทึมของขนาดโมเลกุลของดีเอ็นเอมาตรฐานเฟจแลมปีดา ($\lambda / Hind III$; กิโลเบส) และระยะทางการเคลื่อนที่(ซม.) โดยการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส



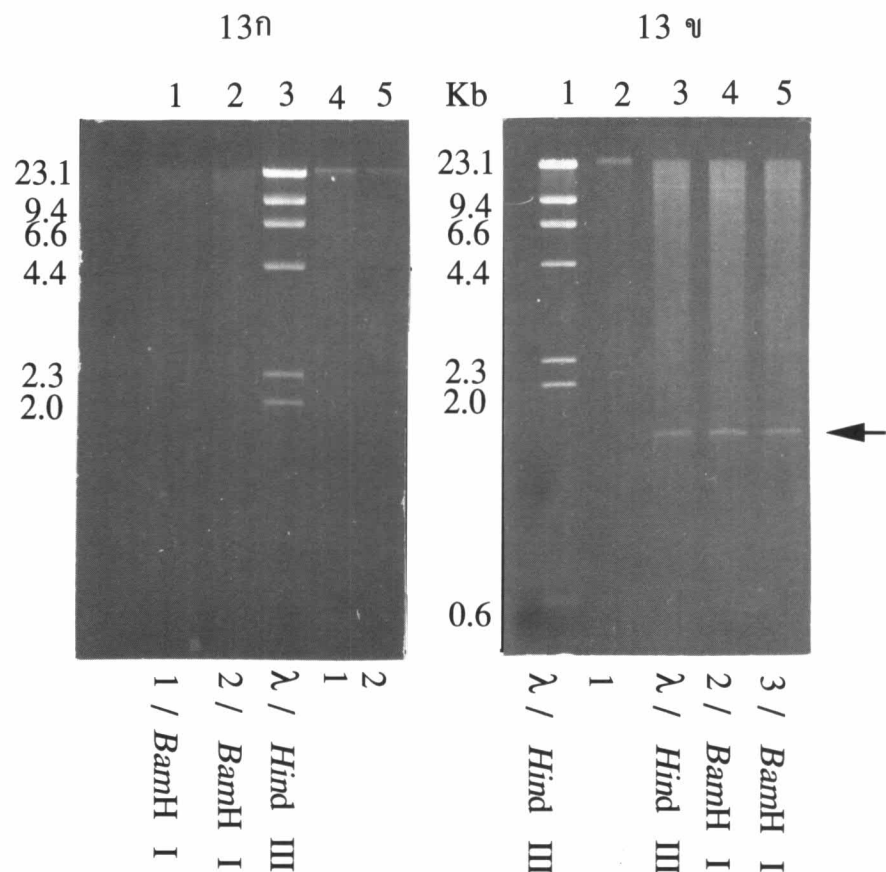
การหาภาวะที่เหมาะสมในการแยกชิ้นส่วนไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอโดยวิธีอะกาโรส เจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

นำไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ได้ไปตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะชนิด 2 อย่าง สมบูรณ์ จะได้ชิ้นส่วนดีเอ็นเอขนาดที่แตกต่างกันไป และภายหลังจากทำอะกาโรสเจล อิเล็กโทรโฟรีซิส จะได้รูปแบบเฉพาะตัวที่แตกต่างกัน โดยที่การแยกชิ้นส่วนออกจากกันได้อย่างชัดเจนต้องขึ้นกับปัจจัยหลายประการ เช่นความเข้มข้นของเอนไซม์ตัดจำเพาะซึ่งมีผลต่อความสมบูรณ์ในการตัดดีเอ็นเอ ความต่างศักย์และเวลาในการทำอะกาโรส เจลอิเล็กโทรโฟรีซิส ดังนั้นการทดลองต่อไปนี้จึงหาภาวะที่เหมาะสมที่จะให้ได้การแยกชิ้นส่วนดีเอ็นเอที่ดีที่สุด

1. ชนิดของอะกาโรสเจลที่ใช้ในการทำอิเล็กโทรโฟรีซิส

อะกาโรสเจลที่ใช้ในการทำอิเล็กโทรโฟรีซิสมีมากมายหลายชนิด โดยมีสมบัติแตกต่างกันขึ้นกับปริมาณสารอื่นๆที่ปะปน โดยเฉพาะปริมาณซัลเฟต , ค่าความยืดหยุ่น (gel strength), จุดหลอมเหลว (gel point) และค่า electroendosmosis (-m_r) และอะกาโรสเจลที่เหมาะสมจะต้องมีค่า electroendosmosis ต่ำซึ่งจะไม่ส่งผลกระทบต่อให้การเคลื่อนตัวของชิ้นดีเอ็นเอในเจลช้าลง อีกทั้งยังต้องปราศจากการปนเปื้อนของเอนไซม์เอนโดนิว คลีเอส เอนไซม์ไรโบนิวคลีเอสหรือเอนไซม์โปรตีนเอส ในการทดลองเริ่มแรกได้ใช้อะกาโรส เจลของบริษัท BRL (Ultrapure , Cat No. 5510 UA) ที่มีค่า electroendosmosis (-m_r) อยู่ระหว่าง 0.10-0.15 ในการทำอิเล็กโทรโฟรีซิส ซึ่งผลปรากฏว่าไม่สามารถแยกชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอออกจากกันได้ชัดเจนดังในรูป 13 ก ต่อมาได้เปลี่ยนแปลงไปใช้อะกาโรสเจล I.D.NaTM อะกาโรสเจลของบริษัท FMC product ซึ่งมีค่า electroendosmosis (-m_r) < 0.10 ซึ่งผลปรากฏว่าสามารถแยกแถบชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอได้ชัดเจนขึ้นดังที่ปรากฏในรูป 13 ข ดังนั้นในการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสครั้งต่อไปจะใช้ I.D.NaTM อะกาโรสเจลในการทดลองทั้งหมด

รูปที่ 13 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I 10 หน่วยต่อดีเอ็นเอความเข้มข้น 0.5 ไมโครกรัมและปัมที่ 37^oซ ภายหลังการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส โดยใช้ BRL ULTRAPURE อะกาโรสเจล (รูปที่ 13ก) และ I.D.NaTM อะกาโรสเจล (รูปที่ 13ข) ที่ความต่างศักย์ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. เป็นเวลานาน 3 ชม. 30 นาที บนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องของรูปที่ 13ก จะมีปริมาณดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม และรูปที่ 13ข มีปริมาณดีเอ็นเอ 1.0 ไมโครกรัม รายละเอียดของตัวอย่างแต่ละช่องระบุไว้หน้า 48



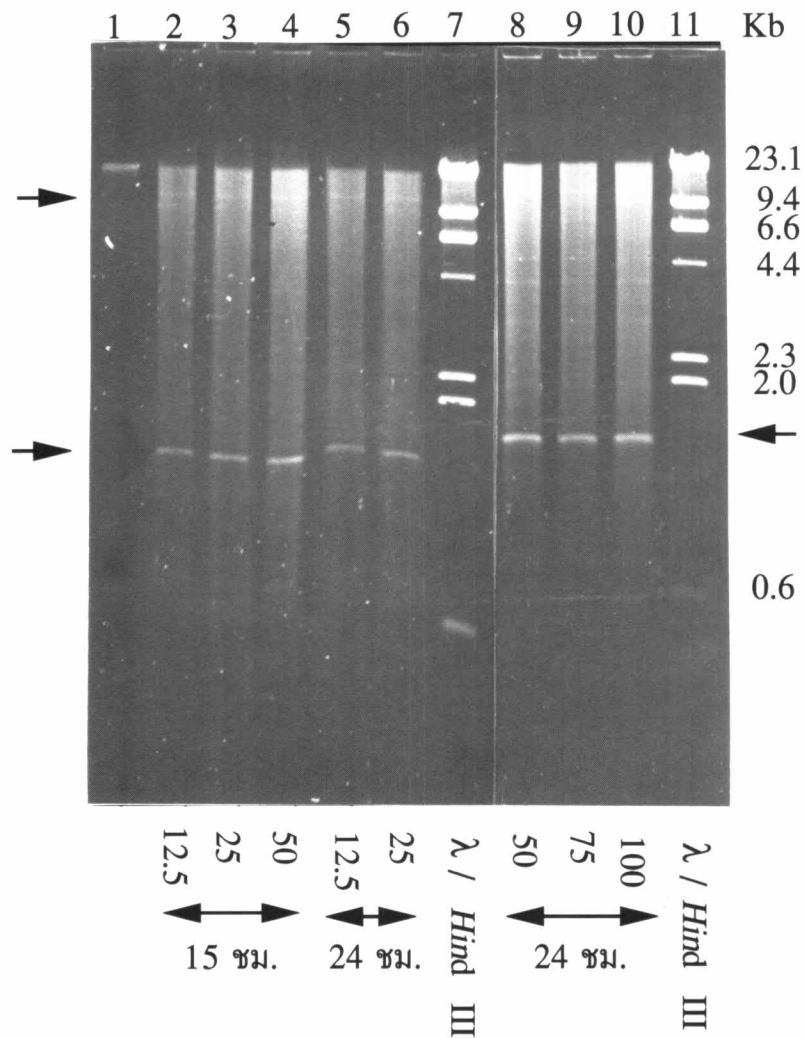
- รูปที่ 13 ก ช่องที่ 1 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 2 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 3 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*
- 4 แลบบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1
- 5 แลบบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 2
- รูปที่ 13 ข ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*
- 2 แลบบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 2 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 5 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*

2. การแปรความเข้มข้นของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอและเวลาที่ใช้ในการย่อยไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ

ความเข้มข้นของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เหมาะสมในการทำปฏิกิริยาก็คือเป็นปัจจัยหนึ่งที่จะทำให้การตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะเป็นไปอย่างสมบูรณ์ ซึ่งจะทำให้การแยกชิ้นส่วนต่างๆทำได้อย่างชัดเจนดังนั้นจึงทดลองหาความเข้มข้นของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เหมาะสมโดยแปรความเข้มข้นต่างๆกันดังรูปที่ 14 โดยเริ่มจากไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอความเข้มข้น 0.25 ไมโครกรัมเป็น 0.5, 1.0, 1.5 และ 2.0 ไมโครกรัมต่อปริมาตรรวม 20 ไมโครลิตรหรือเท่ากับ 12.5, 25.0, 50.0, 75.0 และ 100.0 ไมโครกรัมต่อ มล. ตามลำดับและใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 10 หน่วยแล้วนำไปบ่มที่ อุณหภูมิ 37° ซ เป็นเวลา 15 ชม. และ 24 ชม. ซึ่งผลจากการทดลองพบว่า ถ้าใช้ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอความเข้มข้น 0.25 ต่อปริมาตรรวม 20 ไมโครลิตรหรือเท่ากับ 12.5 ไมโครกรัมต่อ มล. และใช้ เวลาในการบ่ม 15 ชม. หรือ 24 ชม. พบว่าการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอให้ผลที่ไม่แตกต่างกันโดยสามารถพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นเด่นชัด 3 แถบคือขนาด 10.5, 4.5 และ 1.4 กิโลเบส (ช่องที่ 2, 5 รูปที่ 14 และตารางที่ 5) เมื่อเพิ่มปริมาณไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอจนได้ความเข้มข้น 25.0-50.0 ไมโครกรัม ต่อ มล. พบว่าการตัดดีเอ็นเอจะให้ผลที่ไม่แตกต่างกันไม่ว่าจะใช้เวลาในการบ่ม 15 ชม. หรือ 24 ชม. (ช่องที่ 3, 6 และช่องที่ 4,8 รูปที่ 14) โดยสามารถพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นเด่นชัด 4 แถบคือขนาด 10.5, 4.5, 3.8 และ 1.4 กิโลเบสดังแสดงในตารางที่ 5 เมื่อเพิ่มปริมาณไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอเป็น 75.0 และ 100.0 ไมโครกรัมต่อ มล. และให้เวลาบ่มปฏิกิริยาเป็น 24 ชม.(ช่องที่ 9-10 รูปที่ 14) ก็พบว่าได้แถบ ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นเด่นชัด 4 แถบเช่นเดียวกับเมื่อใช้ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอความเข้มข้น 25.0-50.0 ไมโครกรัมต่อ มล. ดังนั้นจากผลการทดลองข้างต้น จึงจะเลือกใช้ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอความเข้มข้น 0.5 ไมโครกรัมต่อเอนไซม์ตัดจำเพาะ 10หน่วยในปริมาตรรวม 20 ไมโครลิตรหรือเท่ากับ 25.0 ไมโครกรัมต่อ มล. และระยะเวลาที่ใช้ในการบ่มที่อุณหภูมิ 37° ซ อย่างน้อย

15 ชม. เพราะเป็นปริมาณที่ให้แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอชัดเจน และปริมาณไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ใช้ในการทดลองก็ไม่สูงมากนัก ทำให้ไม่สิ้นเปลืองไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอซึ่งในการเตรียมแต่ละครั้งจะได้ในปริมาณค่อนข้างต่ำ

รูปที่ 14 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I 10 หน่วยต่อดีเอ็นเอความเข้มข้นต่างๆ กันคือ 12.5, 25, 50, 75 และ 100 ไมโครกรัมต่อ มล. และบ่มที่ 37° ซ ใน ระยะเวลา 15 และ 24 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวหนึ่ง ซม. นาน 3 ชม. 30 นาทีบนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ โดยรายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 52



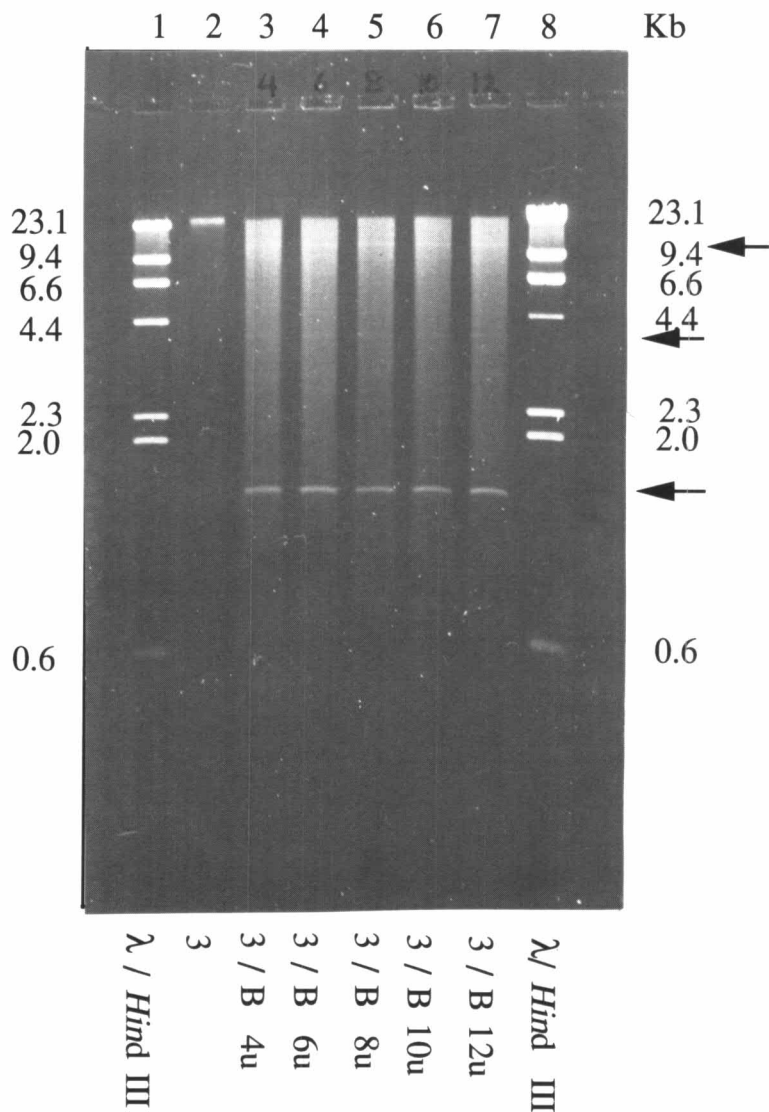
- ช่องที่ 1 แถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1
- 2-4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1 ความเข้มข้น 12.5, 25 และ 50 ไมโครกรัมต่อ มล. ที่ถูกตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 10 หน่วย และ บ่มที่ 37^o ซ ในระยะเวลา 15 ชม.
- 5-6 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1 ความเข้มข้น 12.5 และ 25 ไมโครกรัมต่อ มล.ที่ถูกตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 10 หน่วย และบ่มที่ 37^o ซ ในระยะเวลา 24 ชม.
- 7 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*
- 8-10 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1 ความเข้มข้น 50, 75 และ 100 ไมโครกรัมต่อ มล.ที่ถูกตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 10 หน่วย และบ่มที่ 37^o ซ ในระยะเวลา 24 ชม
- 11 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*



3. การแปรปริมาณของเอนไซม์ตัดจำเพาะที่ใช้ย่อยไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ

ปริมาณของเอนไซม์ตัดจำเพาะ ที่เหมาะสมกับปริมาณไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ ก็เป็นอีกปัจจัยหนึ่งที่จะทำให้การตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะสมบูรณ์ ซึ่งจะทำให้การแยกชิ้นส่วนต่างๆ ได้ชัดเจนยิ่งขึ้น ดังนั้น จึงทดลองแปรปริมาณของเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* ตั้งแต่ 4 จนถึง 12 หน่วยต่อไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม โดยทำอิเล็กโทรโฟรีซิสตามสภาวะที่ตัดแปลงคือความเข้มข้นอะกาโรสเจล 1 เปอร์เซ็นต์ ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 3 ชม. 30 นาทีผลการทดลองในรูปที่ 15 พบว่าการใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะตั้งแต่ 4-12 หน่วยต่อไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมให้แถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอไม่แตกต่างกันโดยที่ทุกความเข้มข้นของเอนไซม์ ก็ปรากฏแถบของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ถูกตัดได้ อย่างชัดเจน ได้แก่แถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 10.5, 3.8 และ 1.4 กิโลเบส ดังแสดงในตารางที่ 6 ดังนั้นเพื่อให้มีปริมาณเอนไซม์มากเกินไปเล็กน้อยจึงเลือกใช้ ปริมาณของเอนไซม์ตัดจำเพาะในการย่อยไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมในการทดลองครั้งต่อไป

รูปที่ 15 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I ที่ความเข้มข้นต่างๆกันคือ 4, 6, 8, 10 และ 12 หน่วยต่อไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม และบ่มที่ 37^o ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวหนึ่งชม. นาน 3 ชม. 30 นาทีบนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัม รายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 56



- ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
- 2 แลบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3
- 3 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I 4 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม
- 4 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม
- 5 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I 8 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม
- 6 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I 10 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม
- 7 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I 12 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม
- 8 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III

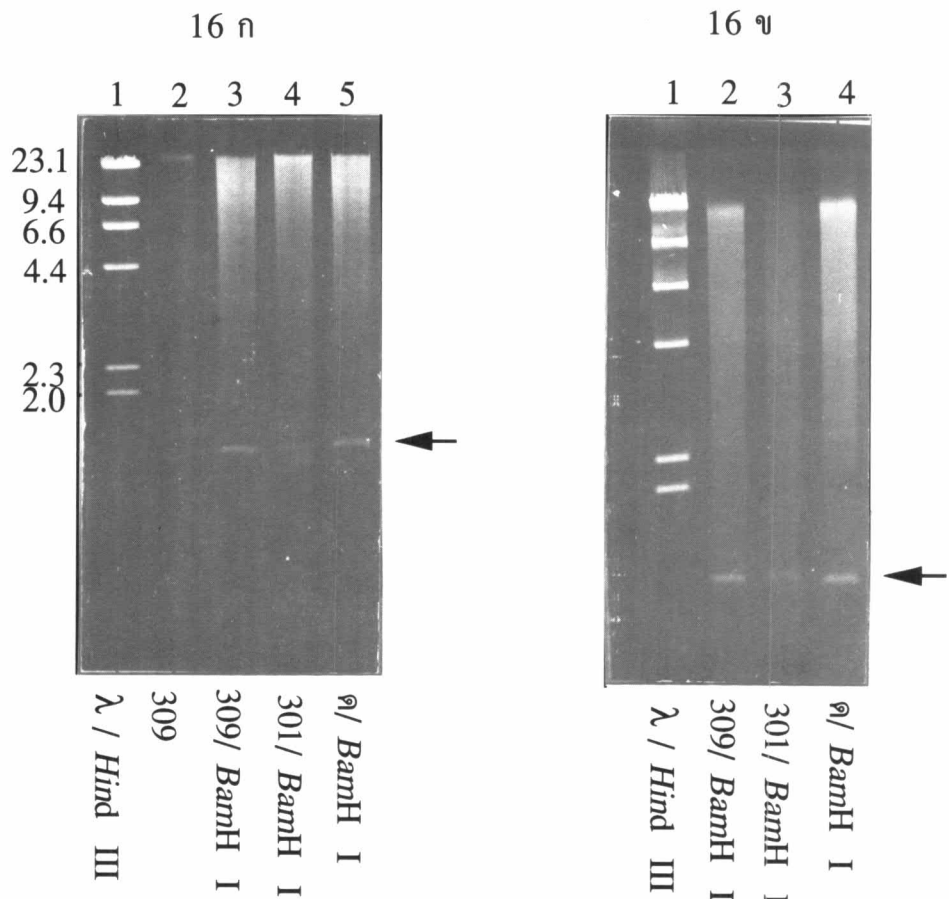
ตารางที่ 6 แสดงขนาดของแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นเด่นชัด (กิโลเบส) ที่ได้จากการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักด้วยปริมาณเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I 4, 6, 8, 10 และ 12 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและทำการบ่มที่อุณหภูมิ 37° ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

ขนาดของแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ (กิโลเบส)					
ดีเอ็นเอ มาตรฐาน (λ / <i>Hind</i> III)	ปริมาณเอนไซม์ <i>BamH</i> I (หน่วย)				
	4	6	8	10	12
23.1	10.5	10.5	10.5	10.5	10.5
9.4					
6.6					
4.4					
	3.8	3.8	3.8	3.8	3.8
2.3					
2.0					
	1.4	1.4	1.4	1.4	1.4
0.6					

4. การแปรความต่างศักย์ในการทำอิเล็กโทรโฟรีซิส

เนื่องจากความต่างศักย์คงที่ที่ใช้สำหรับการทำอิเล็กโทรโฟรีซิสนั้น เป็นปัจจัยสำคัญต่อการแยกชิ้นส่วนขนาดต่างๆของดีเอ็นเอออกจากกัน Fangman(1978)ได้กล่าวไว้ว่าเมื่อความต่างศักย์ลดลง ค่าการเคลื่อนที่สัมพัทธ์ของดีเอ็นเอขนาดต่างๆจะลดลงด้วยและการเปลี่ยนแปลงความต่างศักย์จะมีผลกระทบอย่างมาก ในกรณีที่ดีเอ็นเอมีขนาดใหญ่ ดังนั้นจึงได้ทำการทดลองแปรความต่างศักย์ต่างๆกัน คือ 5,8,10 และ 12 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. ที่ความเข้มข้นอะกาโรสเจล 1.0 เปอร์เซ็นต์ใช้ปริมาณเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 6 หน่วยต่อไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและเวลาในการทำอิเล็กโทรโฟรีซิสนาน 3 ชม. 30 นาที (ในกรณีที่มีความต่างศักย์เป็น 5,8 และ 10 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม.) หรือจนกระทั่งสีติดตามเคลื่อนไปเกือบถึงปลายแผ่นเจล (ในกรณีที่มีความต่างศักย์เป็น 12 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม.) ดังแสดงใน รูปที่ 16ก-16ง ตามลำดับ พบว่าการแยกชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอจะชัดเจนที่สุดเมื่อใช้ความต่างศักย์ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. จะพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 10.5, 3.8 และ 1.4 กิโลเบส (ตารางที่ 7) และเมื่อค่อยๆเพิ่มความต่างศักย์ให้สูงขึ้นจาก 5 โวลต์ ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. (รูปที่ 16ก) เป็น 8, 10 และ 12 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. (รูปที่ 16ข-16ง) พบว่าการแยกของชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอไม่ดีขึ้น นอกจากนั้นชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาดเล็กซึ่งปรากฏชัดเจนเมื่อแยกที่ความต่างศักย์ 5 และ 8 โวลต์ต่อ ซม. ก็เคลื่อนหลุดออกจากแผ่นเจลเมื่อใช้ความต่างศักย์มากกว่า 8 โวลต์ต่อ ซม. ทำให้พบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอน้อยลง (ตารางที่ 7) ดังนั้นในการทดลองครั้งต่อไปจึงจะเลือกใช้ความเข้มข้นเจล 1 เปอร์เซ็นต์ที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. เป็นเวลา 3 ชม.30 นาทีเพราะสามารถเห็นแถบของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอได้ชัดเจนกว่า

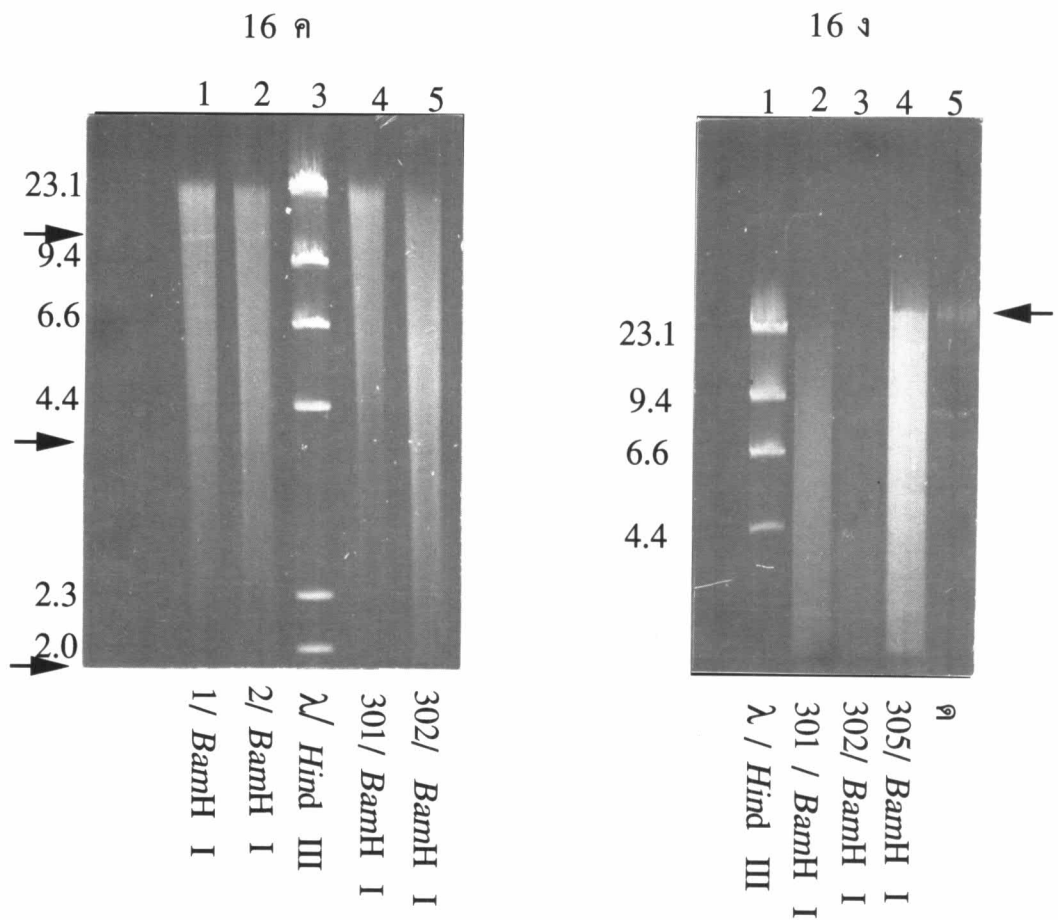
รูปที่ 16ก และ 16ข รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือ ปลักที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและบ่มที่ 37^o ซ เป็น เวลา 15 ชม. ภายหลังกการทำอะกาโรส เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลท์ (รูปที่ 16ก) และ 8 โวลท์ (รูปที่ 16ข) ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 3 ชม. 30 นาที บนแผ่นอะกาโรสที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัม และรายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 60



- รูปที่ 16ก ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
- 2 แลปไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 309
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 309 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 301 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
- 5 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ ค ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I

- รูปที่ 16ข ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 309 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 301 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ ค ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I

รูปที่ 16ค และ 16ง รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและป่มที่ 37^o ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 10 โวลท์ (รูปที่ 16ค) และ 12 โวลท์ (รูปที่ 16ง) ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 3 ชม. 30 นาที บนแผ่นอะกาโรสที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัมและรายละเอียด ของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 62



- รูปที่ 16ค ช่องที่ 1 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 2 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 3 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 301 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 5 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
-
- รูปที่ 16 ง ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 301 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 305 ที่ตัดด้วย เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I*
- 5 แแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302

ตารางที่ 7 แสดงขนาดของแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นเด่นชัด (กิโลเบส) ของ กระบือปลักเบอร์ 1,2, 301, 302, 305, 309 และ ด ที่ได้จากการตัด ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 6 หน่วย และ ทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสโดยแปรความต่างศักย์ต่าง ๆ กันที่ 5, 8, 10 และ 12 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. เป็นเวลา 3 ชม. 30 นาที

ขนาดของแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ (กิโลเบส)				
ดีเอ็นเอ มาตรฐาน ($\lambda/HindIII$)	ความต่างศักย์(โวลต์/ความยาวเจลหนึ่ง ซม.)			
	5	8	10	12
23.1	10.5	10.5	10.5	-
9.4				
6.6				
4.4				
	3.8	-	3.8	-
2.3				
2.0				
	1.4	1.4	-	-



5. การแปรชนิดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ

จากการทดลองของ Bhat และคณะ (1990) พบว่าเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I เหมาะสมในการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์ของอินเดียและในปี ค.ศ. 1991 Gan และคณะ ได้ใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I ตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักในประเทศมาเลเซีย ส่วน Amano และคณะ (1994) ใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะจำนวน 10 ชนิดทำการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ทั้งของกระบือปลักและกระบือมูราห์ และพบว่าเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Aat* I, *Bam*H I และ *Eco*R I สามารถใช้บอกความแตกต่างของดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของกระบือทั้งสองสายพันธุ์ได้ ดังนั้นในงานวิจัยนี้ได้ทดลองใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I, *Bgl* I, *Eco*R I และ *Pst* I ในการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักในประเทศไทยและกระบือมูราห์ โดยใช้สภาวะการทำอเล็กโทรโฟรีซิสที่เหมาะสมคือความเข้มข้นอะกาโรสเจล(I.D.NaTM) 1 เปอร์เซ็นต์ ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม.นาน 3 ชม. 30 นาทีและปริมาณเอนไซม์ตัดจำเพาะที่ใช้คือ 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัม

จากผลการทดลองในรูปที่ 17-21 พบว่าเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I สามารถตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลัก แล้วให้ผลดีกว่าเอนไซม์ชนิดอื่นที่ทดสอบ(รูปที่ 17ก) โดยได้ชิ้นไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาดต่าง ๆ กันหลายชิ้นส่วน และสามารถเห็นความแตกต่างระหว่างกระบือปลักกลุ่มเดียวกันได้ ถึงแม้ว่าจะมีบางแถบของไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอไม่ชัดเจนดังแสดงในตารางที่ 8 แต่ก็สามารถแบ่งออกได้เป็น 3กลุ่มได้แก่

กลุ่มที่ 1 ได้แก่กระบือปลักเบอร์ 1 (ช่องที่ 3) จะพบแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4, 2.8, 3.0, 4.5, 5.3 และ 10.5 กิโลเบส

กลุ่มที่ 2 ได้แก่กระบือปลักเบอร์ 2 (ช่องที่ 4) จะพบแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4, 2.8, 3.0, 3.8, 4.3 และ 10.5 กิโลเบส

กลุ่มที่ 3 ได้แก่กระบือปลักเบอร์ 3, 301, 302, 305, 309 และเบอร์ ค (ช่องที่ 5-10) ซึ่งจะพบแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4, 2.8, 3.0, 3.8, 4.5 และ 10.5 กิโลเบส

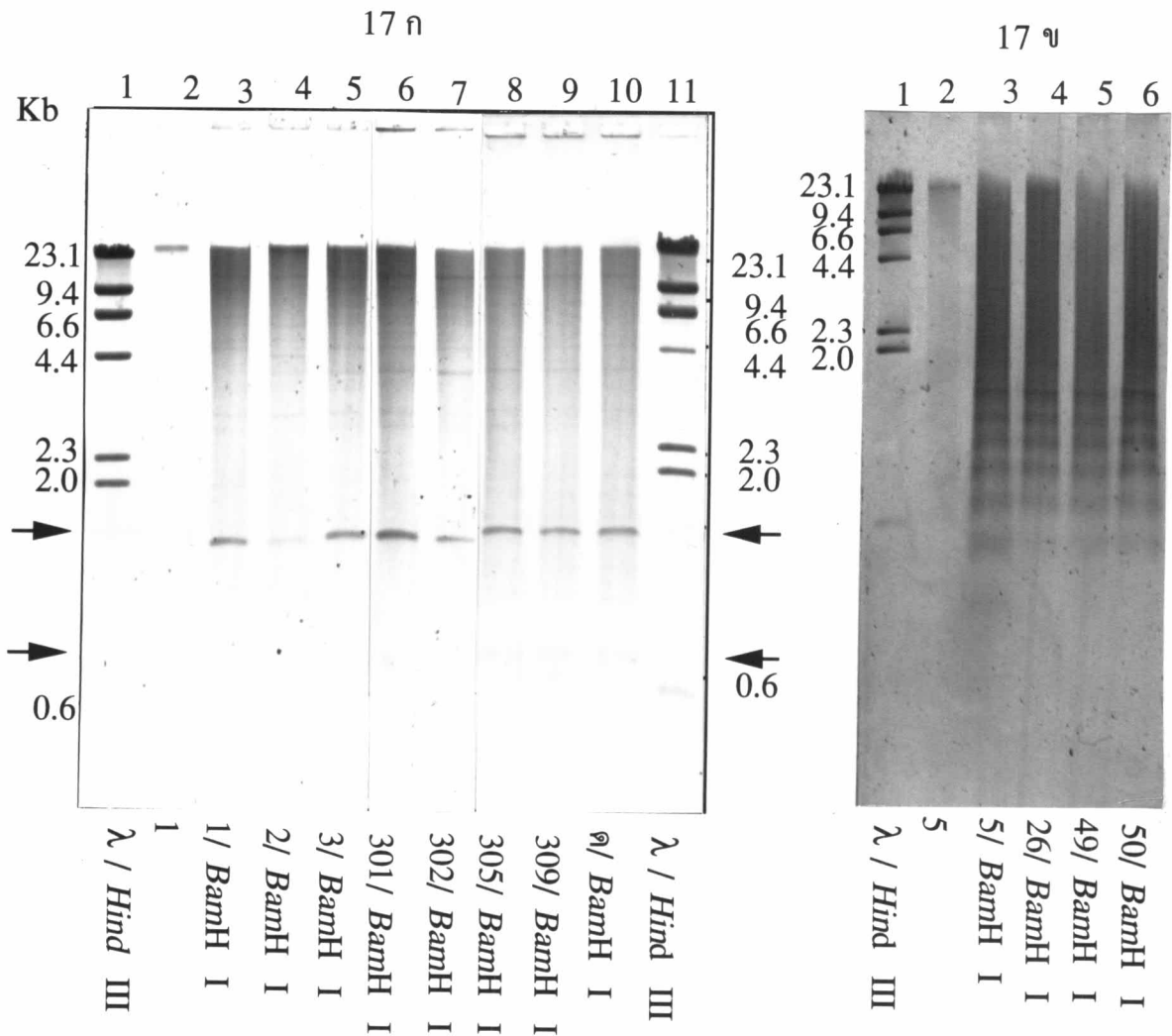
และกระบือปลักทั้งสามกลุ่มจะพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นได้เด่นชัดคือแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4 กิโลเบส และเมื่อใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* ตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์ก็พบว่าสามารถตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอได้หมด แต่ไม่มีลักษณะแถบของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอให้เห็นเด่นชัดพบเพียงแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ชัดเจนเพียงแถบเดียวคือขนาด 1.4 กิโลเบส (รูปที่ 17ข) และเนื่องจากพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอชิ้นเล็ก ๆ อีกมากมาย จึงได้ทดลองนำไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอทั้งของกระบือปลักและกระบือมูราห์ ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* ไปทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสอีกครั้ง แต่เปลี่ยนชนิดของอะกาโรสเจลเป็นชนิด NuSieve^R 3:1 แทน I.D.NaTM อะกาโรสเจลสำหรับ NuSieve^R 3:1 อะกาโรสเจลชนิดนี้ เป็นอะกาโรสเจลที่มีสมบัติสามารถแยกดีเอ็นเอขนาดเล็กได้ดีเช่นเดียวกับพอลิอะคริลละไมด์เจล ซึ่งผลปรากฏว่าสามารถพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอได้ชัดเจนขึ้นดังแสดงในรูปที่ 18 โดยที่ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักจะพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4 กิโลเบสและ 0.7 กิโลเบส (ช่องที่ 2) และไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์จะพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4 กิโลเบสและ 0.6 กิโลเบส (ช่องที่ 3)

เมื่อทดลองใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl I* ทำการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอพบว่า สามารถตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักและกระบือมูราห์ได้อย่างสมบูรณ์ แต่ไม่สามารถพบการแยกแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอออกจากกันอย่างชัดเจน (รูปที่ 19ก และ 19ข)

เมื่อทดลองเปลี่ยนเป็นใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR I* ในการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอพบว่าสามารถตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอได้อย่างสมบูรณ์โดยพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอเด่นชัดของกระบือปลัก 3 แถบซึ่งประกอบด้วยชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 2.1, 1.4 และ 0.4 กิโลเบส (ช่องที่ 2-4 รูปที่ 20) และสำหรับกระบือมูราห์จะพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอเด่นชัด 2 แถบประกอบด้วยชิ้นไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอขนาด 1.4 และ 0.4 กิโลเบส (ช่องที่ 6-7 รูปที่ 20) เมื่อทดลองใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst I* ทำการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักและกระบือมูราห์จะยังพบแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอสมบูรณ์ปรากฏอยู่อย่างเด่นชัด (รูปที่ 21) และ

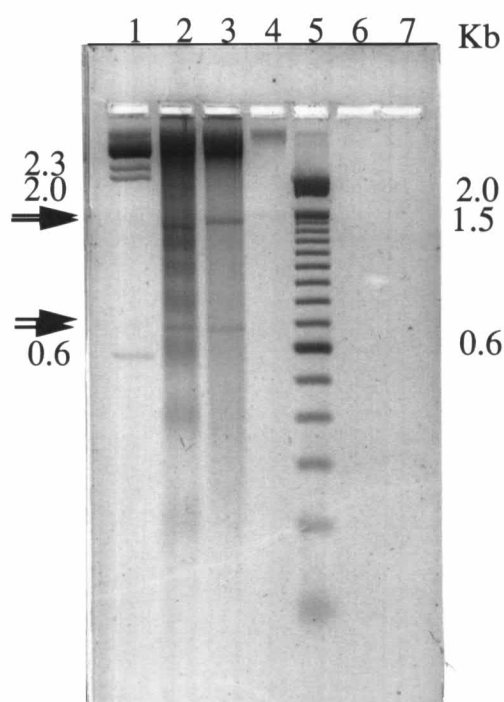
ปรากฏแถบที่ถูกตัดอยู่เลือนลางไม่สามารถแยกออกจากกันได้เด่นชัด ซึ่งแสดงว่าเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I ไม่เหมาะสมในการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอทั้งของกระบือปลักและกระบือมูราห์

รูปที่ 17 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลัก(รูปที่ 17ก) และกระบือมูราห์ (รูปที่ 17ข) ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและบ่มที่ 37^o ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 3 ชม. 30 นาทีบนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัม และรายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 68



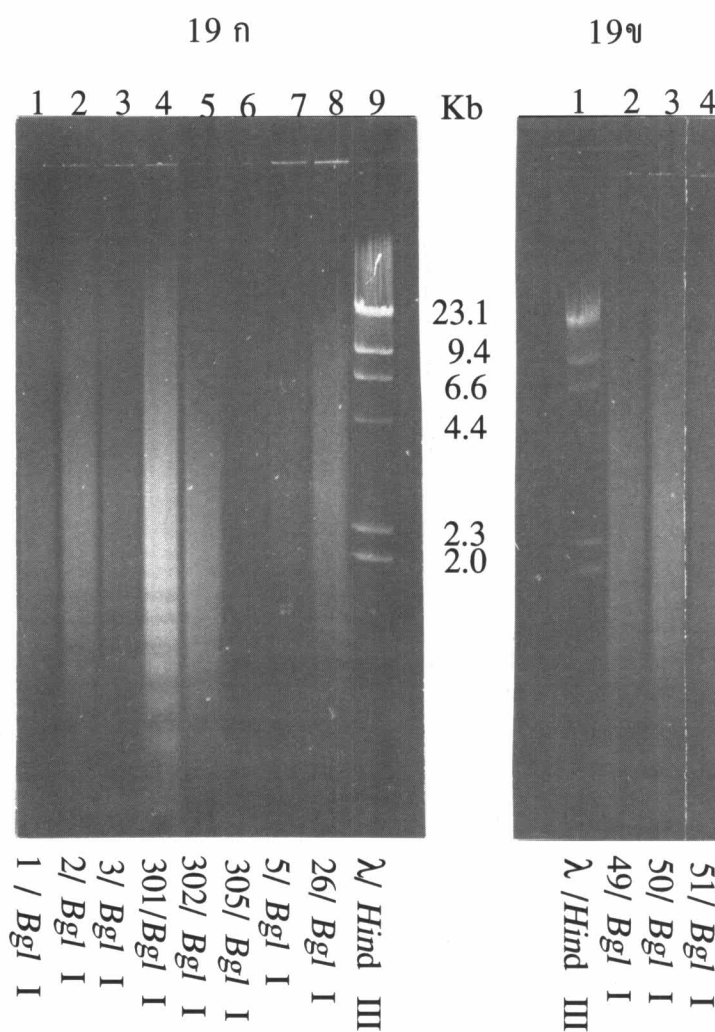
- รูปที่ 17 ก ช่องที่ 1
- 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
 - 2 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1
 - 3 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 4 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 2 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 5 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 6 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 301 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 7 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 8 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 305 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 9 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 309 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 10 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ ค ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
- รูปที่ 17 ข ช่องที่ 1
- 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
 - 2 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 5
 - 3 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 5 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 4 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 26 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 5 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 49 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I
 - 6 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 50 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I

รูปที่ 18 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักและกระป๋องมูราห์ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH I* 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและบ่มที่ 37^o ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอเล็กโทรโฟริซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ชม. นาน 4 ชม. บนแผ่นอะกาโรสเจลชนิด NuSieve^R 3:1 ที่มีความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัม



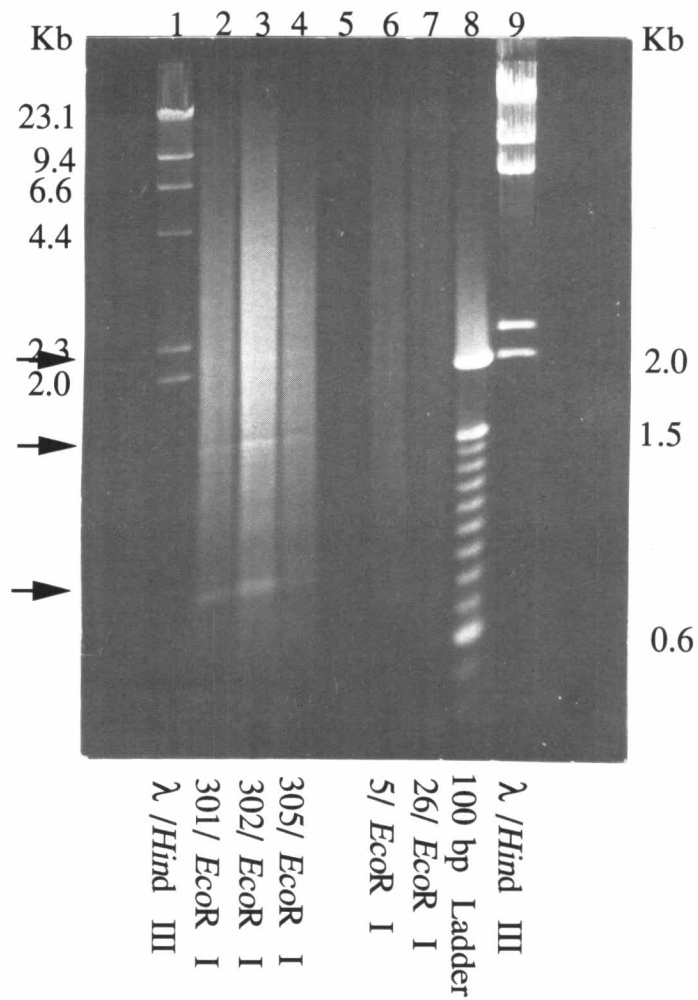
- รูปที่ 18** ช่องที่
- 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III*
 - 2 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 309 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ *BamH I*
 - 3 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 49 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ *BamH I*
 - 4 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 309
 - 5 ดีเอ็นเอมาตรฐาน 100 bp Ladder

รูปที่ 19 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลัก (รูปที่ 19ก) และกระบือมูราห์ (รูปที่ 19ข) ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและบ่มที่ 37^o ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ชม. นาน 3 ชม. 30 นาทีบนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัม และรายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 72



- รูปที่ 19ก ช่องที่ 1 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 2 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 301 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 5 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 302 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 6 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 305 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 7 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 5 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 8 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 26 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 9 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
- รูปที่ 19ข ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 49 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 50 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 51 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl*

รูปที่ 20 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ของกระบือปลักและกระบือมูราห์ ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและปัมที่ 37^o ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลท์ ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 3 ชม. 30 นาที บนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัม และรายละเอียดของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 74

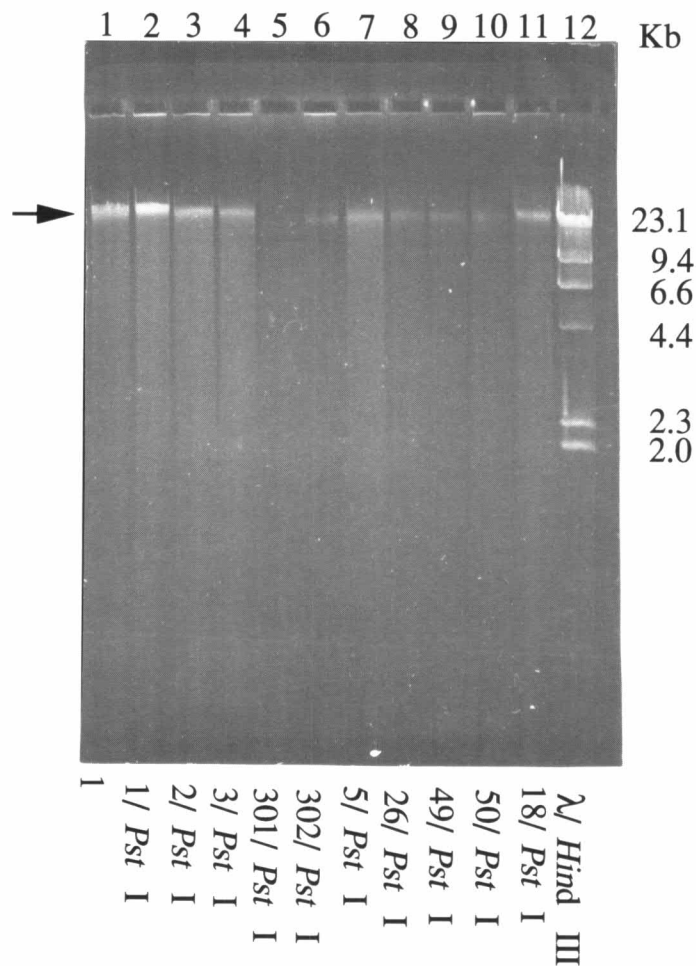


- รูปที่ 20 ช่องที่ 1 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III
- 2 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 301 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I
- 3 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 302 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I
- 4 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 305 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I
- 6 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูร่าห์เบอร์ 5 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I
- 7 ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูร่าห์เบอร์ 26 ที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I
- 8 ดีเอ็นเอมาตรฐาน 100 bp DNA Ladder
- 9 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III

ตารางที่ 9 แสดงขนาดของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอที่เห็นเด่นชัด (กิโลเบส) ที่ได้จากการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักและกระป๋องมูราห์ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR* I 6 หน่วยต่อดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมภายหลังจากทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

ขนาดของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ(กิโลเบส)					
ดีเอ็นเอ มาตรฐาน (λ / <i>Hind</i> III)	กระป๋องปลัก/เบอร์สต์ว์			กระป๋องมูราห์/เบอร์สต์ว์	
	301	302	305	5	26
23.1					
9.4					
6.6					
4.4					
2.3					
	2.1	2.1	2.1	-	-
2.0					
	1.3	1.3	1.3	1.3	1.3
0.6					
	0.4	0.4	0.4	0.4	0.4

รูปที่ 21 รูปแบบการเรียงตัวของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลัก และ กระป๋องมูราห์ ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I 6 หน่วยต่อ ดีเอ็นเอ 0.5 ไมโครกรัมและบ่มที่ 37° ซ เป็นเวลา 15 ชม. ภายหลังจาก ทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ความต่างศักย์คงที่ 5 โวลต์ต่อความยาว เจลหนึ่ง ชม. นาน 3 ชม. 30 นาที บนแผ่นอะกาโรสเจลที่มีความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์โดยที่แต่ละช่องมีปริมาณดีเอ็นเอ 1 ไมโครกรัมและรายละเอียด ของตัวอย่างในแต่ละช่องระบุไว้หน้า 77



- รูปที่ 21 ช่องที่
- 1 แถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1
 - 2 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 3 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 2 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 4 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 3 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 5 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 301 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 6 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 7 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 5 ที่ตัดด้วย
เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 8 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 26 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 9 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 49 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 10 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 50 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 11 ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 18 ที่ตัด
ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Pst* I
 - 12 λ ดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ *Hind* III

การวิเคราะห์ผลของรูปแบบการเรียงตัวของซันดีเอ็นเอ

การวิเคราะห์ความแตกต่างของรูปแบบดีเอ็นเอ เมื่อดูจากรูปถ่ายโดยตรงด้วยตาอาจทำให้เกิดความคลาดเคลื่อนไม่แม่นยำ หรือไม่สามารถบอกความแตกต่างได้ Innocenti และ คณะ (1990) ได้รายงานการวิเคราะห์ความแตกต่างของรูปแบบของดีเอ็นเอของสายพันธุ์ต่างๆ ของ *Zymomonas* โดยการนำแผ่นฟิล์มที่ได้จากการถ่ายรูปไปอ่านค่าความเข้มของแถบดีเอ็นเอจากเครื่องอ่านความเข้ม ซึ่งเป็นวิธีที่ง่ายและสามารถจำแนกสายพันธุ์ที่ใกล้เคียงกันได้ และเนื่องจากเมื่อเปรียบเทียบแถบดีเอ็นเอที่ได้จากรูปถ่ายโดยตรง จะพบว่าไม่มีแถบดีเอ็นเอบางแถบที่แตกต่างกันอย่างไม่เด่นชัด ดังนั้นการวิเคราะห์ผลที่ได้ จึงจำเป็นต้องอาศัยการอ่านความเข้มของแถบดีเอ็นเอจากเครื่องอ่านความเข้ม จึงจะทำให้ได้ตำแหน่งของแถบดีเอ็นเอที่แน่นอนขึ้น ดังแสดงตัวอย่างการวิเคราะห์ในรูปที่ 22-25 และเมื่อนำมาคำนวณเป็นค่าสัมประสิทธิ์ของความเหมือน SD (Disc similarity coefficient) ดังสูตร

$$SD = \frac{\text{สองเท่าของจำนวนแถบที่เหมือน}}{\text{จำนวนแถบทั้งหมด}}$$

ค่า SD ที่ได้จะนำมาเปรียบเทียบหาความคล้ายคลึง หรือความแตกต่างของรูปแบบดีเอ็นเอของกระบือทั้งสองสายพันธุ์ โดยใช้ตำแหน่งแถบดีเอ็นเอของกระบือแต่ละตัวประกอบกับการดูผลจากเจลด้วยตาเปล่ามาเป็นตัวแทนในการเปรียบเทียบเพื่อหาความแตกต่างภายในสายพันธุ์กระบือปลักหรือกระบือมูราห์ด้วยกัน หรือหาความแตกต่างระหว่างสายพันธุ์โดยเปรียบเทียบระหว่างกระบือปลักกับกระบือมูราห์ ดังแสดงในตารางที่ 10-21 ค่า SD สัมพัทธ์จะคำนวณได้ดังตัวอย่างเช่น

เมื่อเปรียบเทียบแถบดีเอ็นเอที่อ่านจากเครื่องอ่านความเข้มของกระบือปลักเบอร์ 305 กับกระบือปลักเบอร์ 309 พบว่า

กระบือปลักเบอร์ 305	มีจำนวนแถบดีเอ็นเอ	=	8	แถบ
กระบือปลักเบอร์ 309	มีจำนวนแถบดีเอ็นเอ	=	7	แถบ
มีจำนวนแถบดีเอ็นเอที่เหมือนกัน		=	6	แถบ

$$\begin{aligned}
 &\text{และมีจำนวนแถบดีเอ็นเอทั้งหมดรวมกัน} &&= 8+7 = 15 \text{ แถบ} \\
 &\text{ดังนั้นเมื่อใช้สูตร SD} &&= \text{สองเท่าของจำนวนแถบที่เหมือน/จำนวนแถบ} \\
 &\text{ทั้งหมด} && \\
 &&&= \frac{2 \times 6}{15} = 0.80
 \end{aligned}$$

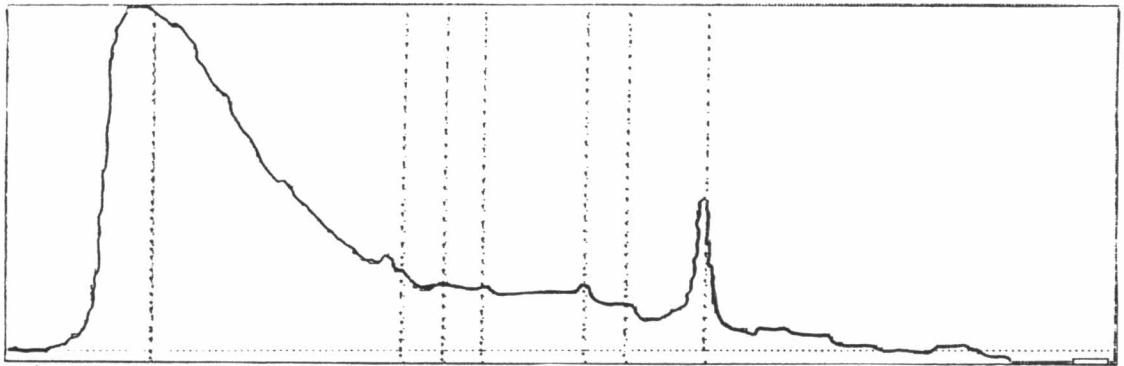
เมื่อเปรียบเทียบค่า SD สัมพัทธ์ที่ได้ระหว่างกระบือปลักด้วยกัน โดยใช้กระบือปลักแต่ละตัวเป็นตัวเปรียบเทียบพบว่าค่า SD สัมพัทธ์ที่ได้มีทั้งค่าที่ใกล้เคียงกันและแตกต่างกันดังแสดงในตารางที่ 10-17 ซึ่งแสดงว่ารูปแบบดีเอ็นเอของกระบือปลักแต่ละตัวมีความแตกต่างกันโดยเฉพาะกระบือปลักเบอร์ 1 ที่มีค่า SD สัมพัทธ์น้อยกว่า 0.50 เมื่อเปรียบเทียบกับกระบือปลักตัวอื่น ซึ่งแสดงว่ารูปแบบดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 1 มีความแตกต่างกับรูปแบบดีเอ็นเอของกระบือปลักตัวอื่นและเมื่อเปรียบเทียบค่าเฉลี่ย SD สัมพัทธ์ของกระบือปลักเบอร์ 1 กับค่าเฉลี่ย SD สัมพัทธ์ของกระบือปลักตัวอื่นจะพบว่ามีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$, t-test) ดังแสดงในตารางที่ 22

เมื่อทดลองใช้ตำแหน่งแถบดีเอ็นเอของกระบือมูราห์แต่ละตัวเป็นตัวแทนในการเปรียบเทียบกับกระบือมูราห์ตัวอื่นจะคำนวณหาค่า SD สัมพัทธ์ได้ดังแสดงในตารางที่ 18-21 จะพบว่าค่า SD สัมพัทธ์ที่ได้มีค่าใกล้เคียงกันซึ่งแสดงว่ารูปแบบดีเอ็นเอของกระบือมูราห์แต่ละตัวมีลักษณะใกล้เคียงกันและค่าเฉลี่ย SD สัมพัทธ์ของกระบือมูราห์ก็ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p > 0.01$) ดังแสดงในตารางที่ 23

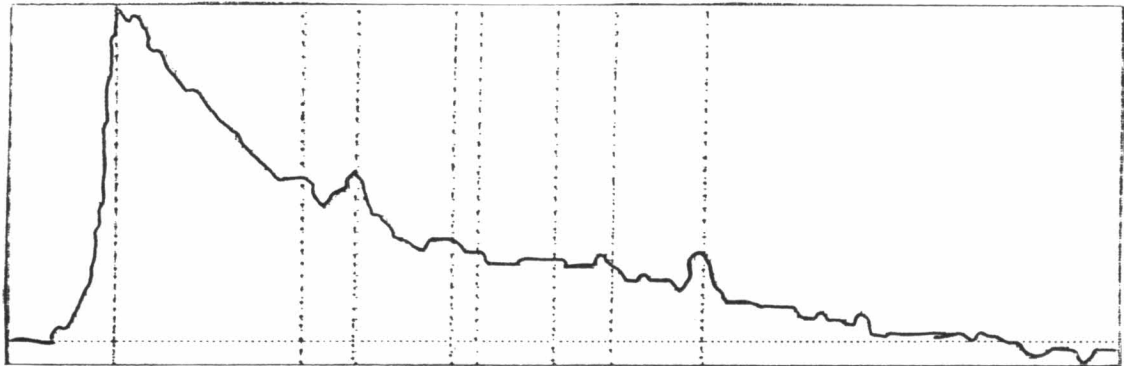
เมื่อเปรียบเทียบค่า SD สัมพัทธ์ที่ได้ระหว่างกระบือปลักกับกระบือมูราห์จะพบว่าค่า SD สัมพัทธ์ที่ได้มีค่าน้อยกว่า 0.30 หรือเท่ากับ 0.00 ซึ่งแสดงว่ารูปแบบดีเอ็นเอของกระบือปลักมีความแตกต่างกับกระบือมูราห์และมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.01$)

รูปที่ 22 ตัวอย่างการวิเคราะห์รูปแบบการเรียงตัวของวงแหวนความเข้ม ของแถบ ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1, 2 และ 3 ที่ได้จากการตัด ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I

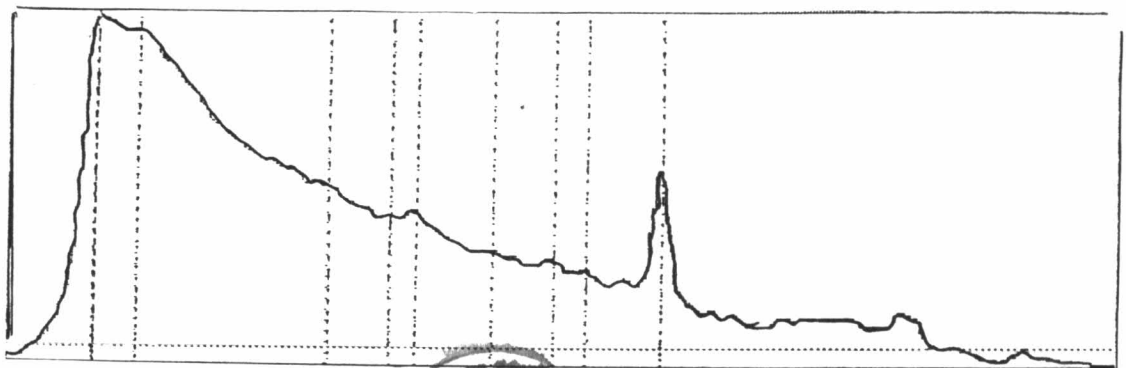
เบอร์ 1



เบอร์ 2

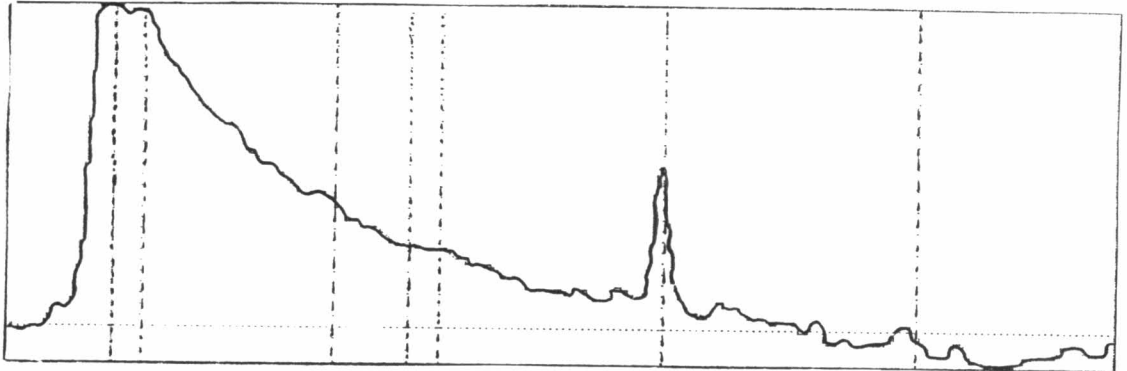


เบอร์ 3

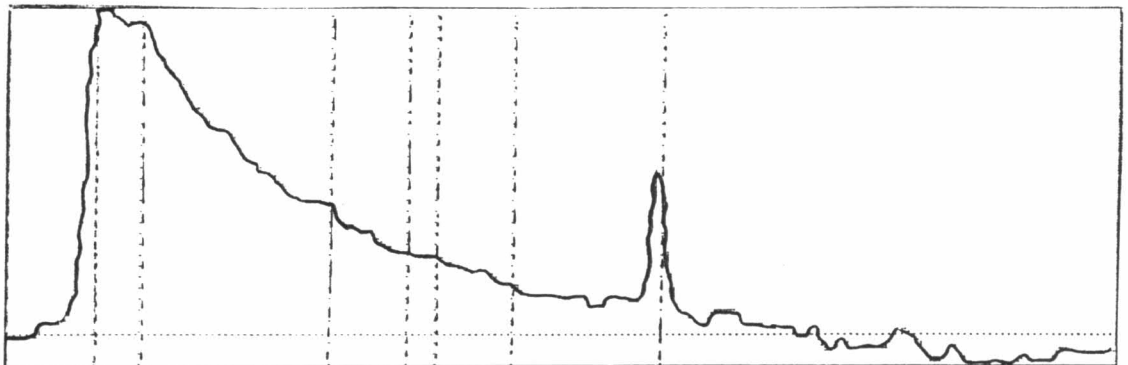


รูปที่ 23 ตัวอย่างการวิเคราะห์รูปแบบการเรียงตัว จากเครื่องวัดความเข้มของแถบไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ ของ กระจับปลักเบอร์ 301, 302 และ 305 ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I

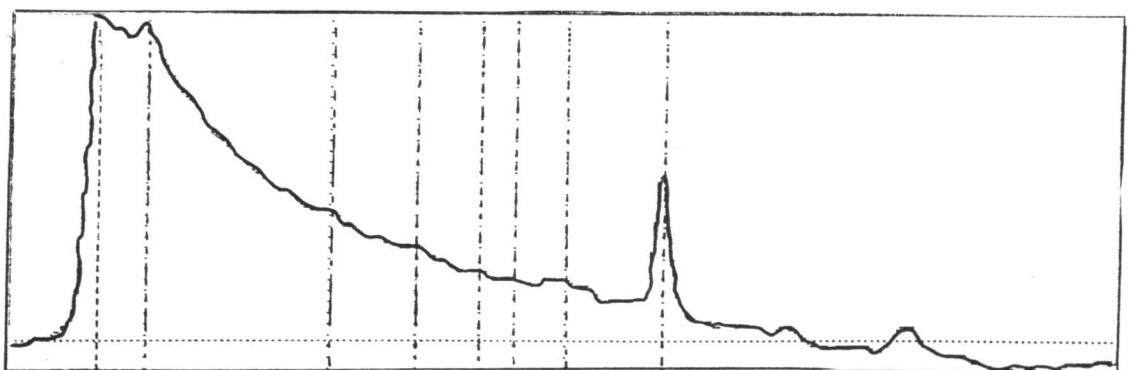
เบอร์ 301



เบอร์ 302

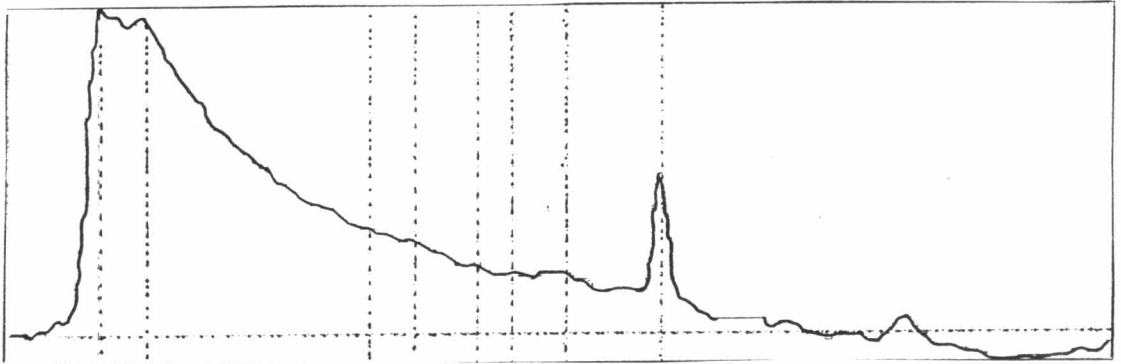


เบอร์ 305

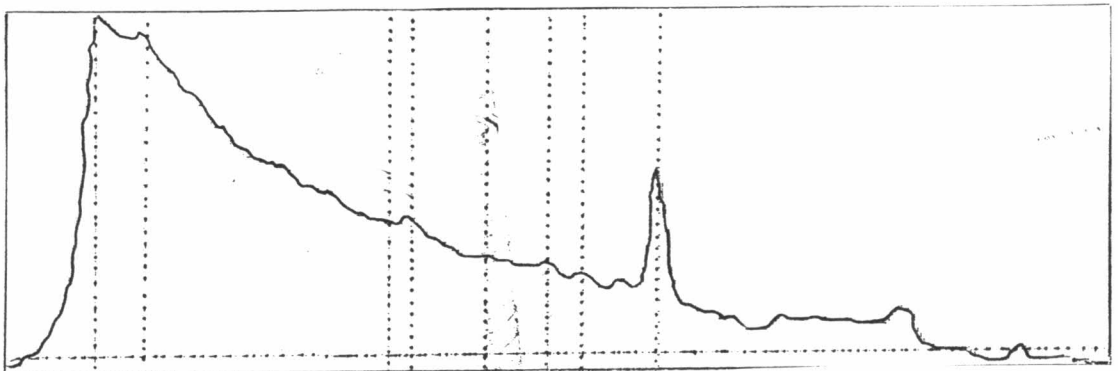


รูปที่ 24 ตัวอย่างการวิเคราะห์รูปแบบการเรียงตัว จากเครื่องวัดความเข้มของแถบไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 309 และ ด และกระป๋องมูราห์เบอร์ 5 ที่ได้จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I

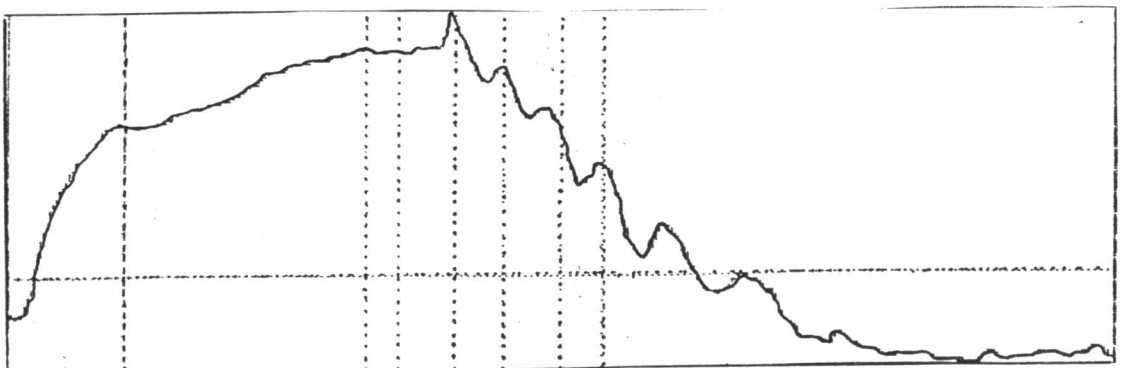
เบอร์ 309



เบอร์ ด

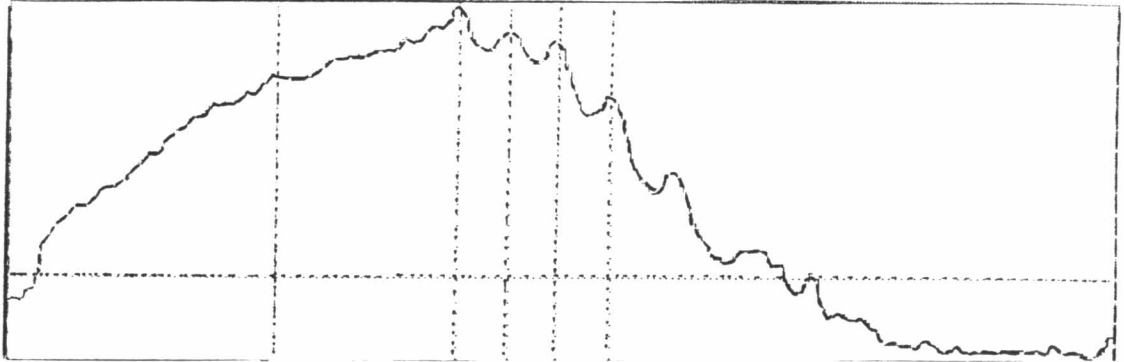


เบอร์ 5

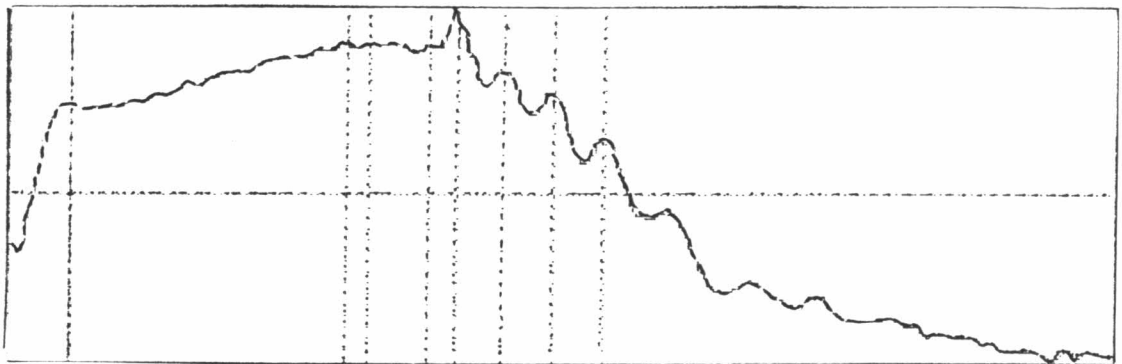


รูปที่ 25 ตัวอย่างการวิเคราะห์รูปแบบการเรียงตัว จากเครื่องวัดความเข้มของแถบ
ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 26, 49 และ 50 ที่ได้
จากการตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *BamH* I

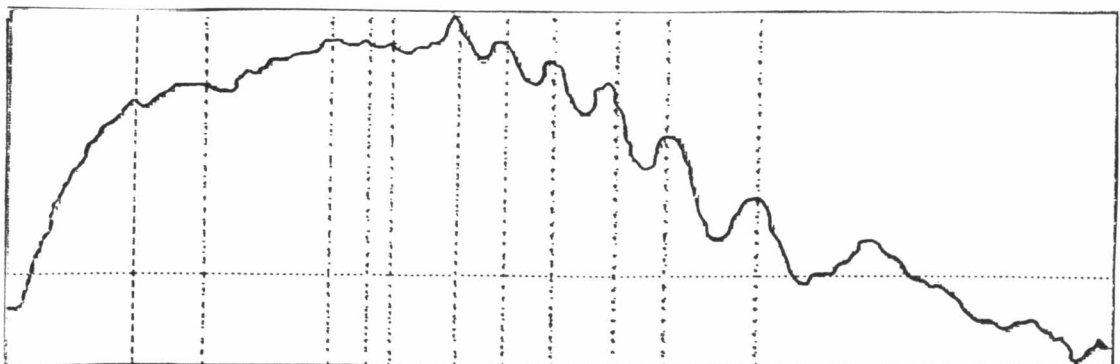
เบอร์ 26



เบอร์ 49



เบอร์ 50



ตารางที่ 10 ค่า SD ของกระป๋องปลัก และกระป๋องมูราห์สัมพันธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระป๋องปลักเบอร์ 1

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพันธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระป๋องปลักเบอร์ 1
กระป๋องปลัก / 2	0.57
3	0.67
301	0.67
302	0.40
305	0.67
309	0.40
ด	0.40
กระป๋องมูราห์ / 5	0.29
26	0.17
49	0.27
50	0.00

ตารางที่ 11 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ 2

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 2
กระบือปลัก / 1	0.57
3	0.57
301	0.57
302	0.67
305	0.67
309	0.67
ด	0.67
กระบือมูราห์ / 5	0.00
26	0.15
49	0.25
50	0.21

ตารางที่ 12 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ 3

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 3
กระบือปลัก / 1	0.67
2	0.57
301	0.67
302	0.80
305	1.00
309	0.80
ค	0.80
กระบือมูราห์ / 5	0.25
26	0.14
49	0.24
50	0.20

ตารางที่ 13 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพันธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ 301

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพันธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 301
กระบือปลัก / 1	0.67
2	0.57
3	0.67
302	0.80
305	0.67
309	0.80
ด	0.80
กระบือมูราห์ / 5	0.14
26	0.33
49	0.27
50	0.33

ตารางที่ 14 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพันธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ 302

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพันธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 302
กระบือปลัก/ 1	0.40
2	0.67
3	0.80
301	0.80
305	0.80
309	0.80
ด	0.67
กระบือมูราห์ / 5	0.00
26	0.00
49	0.20
50	0.22



ตารางที่ 15 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ 305

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 305
กระบือปลัก / 1	0.67
2	0.67
3	0.70
301	0.67
302	0.80
309	0.80
ด	0.80
กระบือมูราห์ / 5	0.00
26	0.00
49	0.00
50	0.21

ตารางที่ 16 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ 309

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ 309
กระบือปลัก / 1	0.40
2	0.67
3	0.80
301	0.80
302	0.80
305	0.80
ค	0.67
กระบือมูราห์ / 5	0.31
26	0.31
49	0.25
50	0.21

ตารางที่ 17 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือปลักเบอร์ ด

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือปลักเบอร์ ด
กระบือปลัก / 1	0.40
2	0.67
3	0.80
301	0.80
302	0.67
305	0.80
309	0.67
กระบือมูราห์ / 5	0.20
26	0.15
49	0.30
50	0.32

ตารางที่ 18 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือมูราห์เบอร์ 5

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 5
กระบือปลัก / 1	0.29
2	0.00
3	0.25
301	0.14
302	0.00
305	0.00
309	0.31
ด	0.20
กระบือมูราห์ / 26	0.75
49	0.75
50	0.60

ตารางที่ 19 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือมูราห์เบอร์ 26

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 26
กระบือปลัก / 1	0.17
2	0.15
3	0.14
301	0.33
302	0.00
305	0.00
309	0.31
ด	0.15
กระบือมูราห์ / 5	0.75
49	1.00
50	0.80

ตารางที่ 20 ค่า SD ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระบือมูราห์เบอร์ 49

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระบือมูราห์เบอร์ 49
กระบือปลัก / 1	0.27
2	0.25
3	0.24
301	0.27
302	0.20
305	0.00
309	0.25
ด	0.30
กระบือมูราห์/ 5	0.75
26	1.00
50	0.60



ตารางที่ 21 ค่า SD ของกระป๋องปลัก และกระป๋องมูราห์สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอ ของกระป๋องมูราห์เบอร์ 50

สายพันธุ์ / เบอร์สัตว์	ค่า SD สัมพัทธ์กับไมโตคอนเดรียล ดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์เบอร์ 50
กระป๋องปลัก / 1	0.00
2	0.21
3	0.20
301	0.33
302	0.22
305	0.21
309	0.21
ด	0.32
กระป๋องมูราห์ / 5	0.60
26	0.80
49	0.60

ตารางที่ 22 แสดงค่าเฉลี่ยและการเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยของค่า SD สัมพัทธ์ของ ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักแต่ละตัวเมื่อเปรียบเทียบกับ กระบือปลักตัวอื่นๆ

เบอร์สัตว์	ค่าเฉลี่ย SD สัมพัทธ์ ($\bar{X} \pm SD$)	เบอร์สัตว์							
		1	2	3	301	302	305	309	ด
1	0.54 \pm 0.14	-	NS	*	*	*	**	*	NS
2	0.63 \pm 0.05	NS	-	*	NS	NS	**	NS	NS
3	0.72 \pm 0.09	*	*	-	NS	NS	NS	NS	NS
301	0.71 \pm 0.09	*	NS	NS	-	NS	NS	NS	NS
302	0.71 \pm 0.15	*	NS	NS	NS	-	NS	NS	NS
305	0.73 \pm 0.07	**	**	NS	NS	NS	-	NS	NS
309	0.71 \pm 0.15	*	NS	NS	NS	NS	NS	-	NS
ด	0.69 \pm 0.14	*	NS	NS	NS	NS	NS	NS	-

หมายเหตุ : NS = Not significant, $p > 0.01$

* = $p < 0.05$

** = $p < 0.01$

ตารางที่ 23 แสดงค่าเฉลี่ยและการเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยของค่า SD สัมพัทธ์ของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระป๋องมูราห์แต่ละตัวเมื่อเปรียบเทียบกับกระป๋องมูราห์ตัวอื่นๆ

เบอร์สัตว์	ค่าเฉลี่ย SDสัมพัทธ์ ($\bar{X} \pm SD$)	เบอร์สัตว์			
		5	26	49	50
5	0.70 \pm 0.09	-	NS	NS	NS
26	0.85 \pm 0.13	NS	-	NS	NS
49	0.78 \pm 0.20	NS	NS	-	NS
50	0.67 \pm 0.12	NS	NS	NS	-

หมายเหตุ : NS = Not significant, $p > 0.01$