



บทที่ 1

บทนำ

ลักษณะทั่วไปของกระบือ

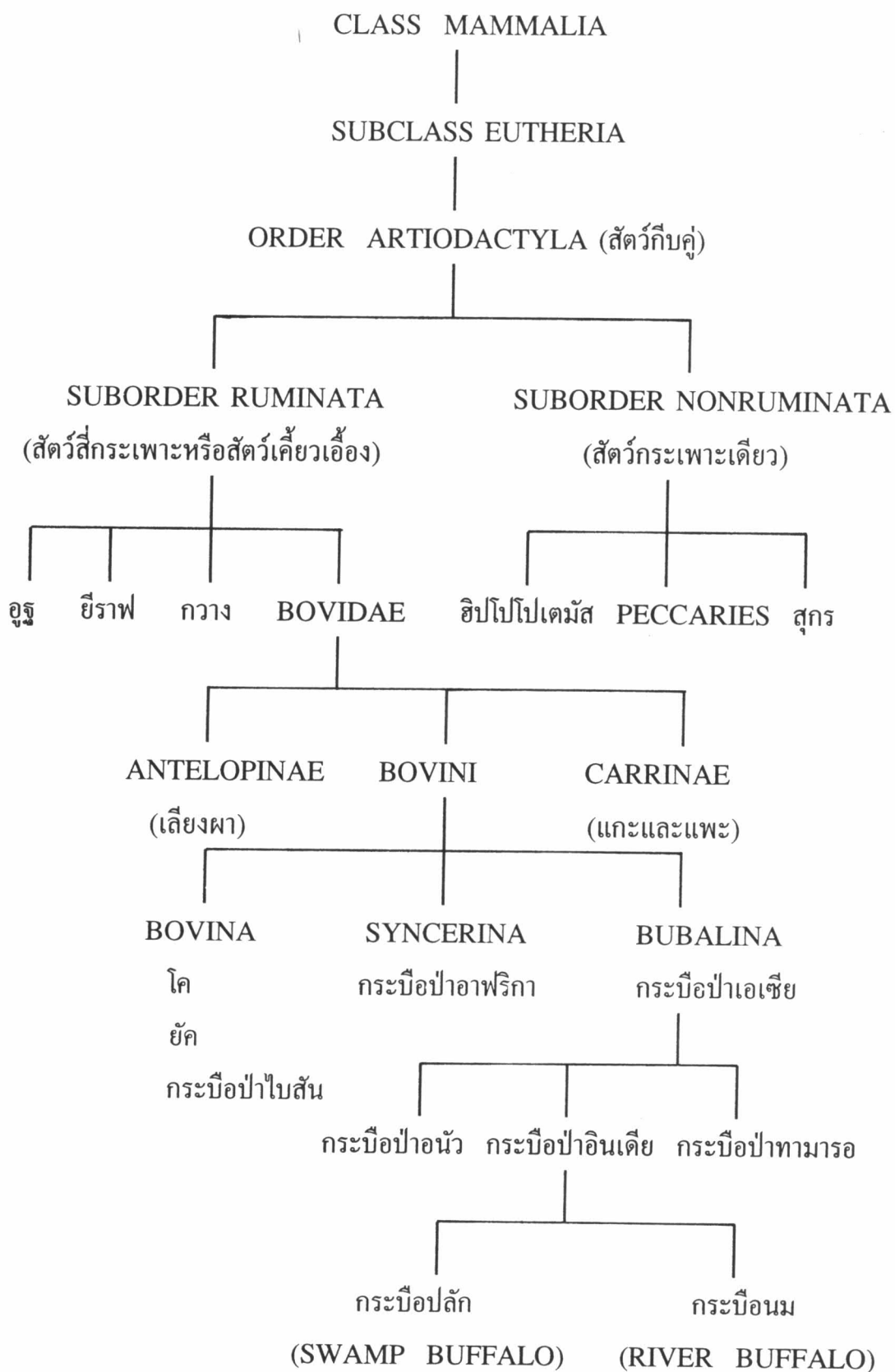
กระบือเป็นสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมชนิดหนึ่ง จัดอยู่ในชั้นย่อย Eutheria และอันดับ Artiodactyla หรือ สัตว์กีบคู่ ซึ่งแบ่งออกเป็น 2 อันดับย่อยคืออันดับย่อยที่ 1 สัตว์กระเพาะเดี่ยว ได้แก่ สุกร และ ฮิปโปโปแตมัส เป็นต้น อันดับย่อยที่ 2 สัตว์สี่กระเพาะ หรือสัตว์เคี้ยวเอื้อง ซึ่งแบ่งออกได้เป็น 4 วงศ์ คือ อูฐ ยีราฟ กวางและ Bovidae สำหรับวงศ์ Bovidae สามารถแบ่งออกได้เป็น 3 เผ่าคือ 1) เลียงผา 2) แกะและแพะ และ 3) Bovini

ซึ่งเผ่า Bovini ประกอบด้วย 3 พวก (Mason, 1977) ดังแสดงในแผนผังที่ 1 ซึ่งได้แก่

1. Bovina (Cattle) ได้แก่ โค ยัค และ กระบือป่าไบสัน
2. Bubalina (Asiatic buffalo) ได้แก่ กระบือเอเชีย
3. Syncerina (African buffalo) ได้แก่ กระบือป่าแอฟริกา

กระบือเอเชีย หรือ Bubalina พบได้ทั่วไปในยุโรปและเอเชียใต้ แต่เมื่อโลกเกิดการเปลี่ยนแปลงของสภาพภูมิอากาศ จึงทำให้เหลือพบอยู่เฉพาะในประเทศอินเดีย ประเทศแถบอินโดจีนและตามเกาะต่างๆในเขตเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ กระบือชนิดนี้สามารถแบ่งย่อยออก ได้เป็น 3 สายพันธุ์ คือ

1. กระบือป่าอนัว (*Bubalus depressicornis*) เป็นกระบือป่าที่มีขนาดเล็กที่สุด พบเฉพาะที่เกาะชิลีเบสของประเทศอินโดนีเซียเท่านั้นชอบอยู่ตัวเดียวหรือเป็นคู่ ไม่อยู่รวมกันเป็นฝูง อาศัยตามภูเขาหรือชายป่ามีเขาสั้น มีจำนวนโครโมโซมเท่ากับ 45



แผนผังที่ 1

2. กระบือป่าทามารอ(*Bubalus mindorensis*) พบเฉพาะที่เกาะมินโดโรของประเทศฟิลิปปินส์เท่านั้น ในบางครั้งเรียกว่า กระบือมินโดโร มีขนาดใหญ่กว่ากระบือป่าอนัวแต่เล็กกว่ากระบือป่าอินเดียชอบอยู่เป็นฝูงแต่ไม่เกิน 10 ตัว มีจำนวนโครโมโซมเท่ากับ 46

3. กระบือป่าอินเดีย (*Bubalus arnee*) เป็นกระบือที่มีขนาดใหญ่พบอาศัย เป็นฝูงอยู่ทั่วไปทางตอนเหนือของประเทศอินเดีย ประเทศศรีลังกาและประเทศแถบอินโดจีนชอบอยู่เป็นฝูงใหญ่ และอาศัยอยู่ใกล้น้ำ

กระบือที่เลี้ยงกันอยู่ในทวีปต่างๆ ทุกวันนี้สืบเชื้อสายมาจากกระบือป่าอินเดีย แต่ได้มีการพัฒนาและเปลี่ยนแปลงจนกลายเป็นสัตว์เลี้ยง หรือที่เรียกกันโดยทั่วไปว่า กระบือบ้าน (*Bubalus bubalis* หรือ Water buffalo) ซึ่ง Mac Gregor (1941) ได้แบ่งกระบือบ้านออกเป็นสองประเภทตามรูปร่าง สรีรวิทยา อุปนิสัย และจุดประสงค์การใช้งานที่ต่างกัน ได้แก่

1. กระบือแม่น้ำหรือกระบือนม (river หรือ dairy type) ได้แก่ กระบือพันธุ์มูราห์ กระบือพันธุ์เซอร์ตี เป็นต้น กระบือประเภทนี้ชอบน้ำสะอาดและใส เช่น น้ำแม่น้ำ ไม่ชอบโคลนตม นิยมเลี้ยงไว้รีดนมและใช้เนื้อเป็นอาหารมีมากตั้งแต่ประเทศอินเดีย บังคลาเทศ ศรีลังกา เรื่อยไปทางตะวันตกจนถึง อียิปต์ บัลแกเรีย ยุโรปตอนใต้และอเมริกาใต้ เช่น บราซิล

2. กระบือปลักหรือกระบืองาน (swamp หรือ draught type) กระบือประเภทนี้ชอบลงปลักโคลนและแช่ในโคลนเพื่อลดความร้อน และป้องกันแมลงรบกวน เป็นกระบือที่ให้น้ำมน้อยเพราะไม่ได้คัดเลือกเพื่อรีดนม แต่นิยมเลี้ยงไว้ใช้สำหรับทำงานในท้องนา เพื่อปลุกข้าวใช้ในการลากเข็นทำงานและใช้เนื้อเป็นอาหาร พบมากในเขตตะวันออกเฉียงใต้ของประเทศจีนใกล้แม่น้ำแยงซีเกียง และในประเทศเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ ตั้งแต่แคว้นอัสสัมของอินเดียมาทางตะวันออก เช่น พม่า ไทย มาเลเซีย ฟิลิปปินส์ ซึ่งเป็นเขตที่ฝนตกชุกและพบทางภาคเหนือของประเทศออสเตรเลีย (Cockrill, 1974)

กระบือปลักไทย

เป็นกระบือประเภทกระบืองาน มีลักษณะขนาดและสีโดยทั่วไป คล้ายกับกระบือในประเทศเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ และจีน มีลักษณะลำตัวใหญ่ คอใหญ่กว้าง ลักษณะเขาแบน ใหญ่โค้งงอเข้าหากัน บางตัวมีลักษณะเขาโค้งไปข้างหลัง ลักษณะหัวค่อนข้างยาวหน้าผากแบน ใบหน้าแคบ มีขนปกคลุมบางและหยาบ มีหางยาวไปถึงข้อเข่าหลัง ลักษณะเท้าใหญ่ กีบใหญ่แบน (รูปที่ 1) กีบทั้งคู่ชิดกันแข็งแรง จึงทำให้ไม่สิ้นการก้าวเดินเคลื่อนไหวได้ช้า แต่ทำงานทนทำให้มีประโยชน์มากสำหรับทำงานในท้องนาที่มีน้ำแฉะ แต่กระบือปลักมีจุดอ่อนในเรื่อง ระบบควบคุมความร้อน จึงทำงานในเวลาแดดจัดร้อนจัดไม่ได้ ชอบลงไปนอนแช่ในปลักในโคลนเพื่อลดความร้อนและป้องกันแมลง กระบือปลักไทยมี 2 สี คือ

1. สีเทาเข้มเกือบดำ ผิวหนังมีสีเทาแก่เมื่อแรกเกิด และมีสีเข้มขึ้นเมื่อมีอายุเพิ่มมากขึ้น
2. สีเผือก ผิวหนังมีสีชมพู ขนยาว กีบและเขามีสีเหลือง และมักมีรอยตกกระ เป็นจุดดำบนลำตัว แต่ลูกตาเป็นสีดำสนิท มีจำนวนขนน้อยแตกต่างกันไปในแต่ละภาค



รูปที่ 1 กระบือปลักไทย (Swamp buffalo)

กระบือปลักไทยมีน้ำหนักแรกเกิดโดยเฉลี่ย 28.0 กิโลกรัมสำหรับเพศผู้ และ 28.2 กิโลกรัมสำหรับเพศเมีย (จรัญ จันทลักษณ์ และคณะ, 1985) แต่เนื่องจากกระบือชนิดนี้มีอัตราการเจริญเติบโตช้า ดังนั้นเมื่อโตเต็มวัยเมื่ออายุโดยเฉลี่ย 3 ปีขึ้นไป กระบือเพศผู้จะหนักประมาณ 400 - 600 กิโลกรัม (เฉลี่ย 489 กิโลกรัม) และกระบือเพศเมียจะหนักประมาณ 360 - 440 กิโลกรัม (เฉลี่ย 382 กิโลกรัม ; Otsuka and Na Phuket, 1974)

กระบือปลักเป็นสัตว์ที่ผสมพันธุ์ไม่เป็นฤดู และมักไม่แสดงอาการการเป็นสัดให้เห็นเด่นชัด มีระยะวงจรการเป็นสัดนาน 20-24 วัน (เฉลี่ย 22 วัน) และระยะการเป็นสัดนาน 72-120 ชม. จะตกไข่หลังการเป็นสัด 18 ชม. (มณีวรรณ กมลพัฒนา และคณะ, 1979) ซึ่งแตกต่างกับกระบือปลักในเขตหนาวที่มีระยะวงจรการเป็นสัดไม่สม่ำเสมอ ตั้งแต่ 9-38 วัน และมีระยะการเป็นสัดสั้นกว่าเพียง 9-24 ชม. เท่านั้น (Kanai and Shimizu, 1983)

กระบือมูราห์

เป็นกระบือประเภทกระบือนม มีถิ่นที่อยู่เดิมคือที่รัฐปัญจาบ รัฐเดลี และยุโรปตะวันออก ซึ่งในประเทศอินเดียถือว่ากระบือพันธุ์นี้เป็นพันธุ์ที่สำคัญที่สุด และให้น้ำนมมากที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับกระบือนมสายพันธุ์อื่นๆ มีผู้นิยมเลี้ยงกันมากตามโรงงานอุตสาหกรรมผลิตนมในเมือง และในหมู่ประชาชน รัฐบาลอินเดียให้ความสำคัญกับกระบือมูราห์ในการปรับปรุงพันธุ์กระบือทั่วประเทศ และส่งขายเป็นสินค้าออกมากกว่ากระบือพันธุ์อื่นๆ มีผิวหนังสีดำหรือเทาดำ และขนสีดำหางยาว มีสีขาวที่หางและที่หน้าผาก ลักษณะของเขาสั้นบิดเป็นเกลียว ขนาดของหัวใหญ่กว่ากระบือปลัก และหน้าผากนูน มีหน้าอกเล็กแต่ขาใหญ่กว่า (รูปที่ 2) กล่าวกันว่า กระบือพันธุ์นมที่ดีจะมีเต้านมใหญ่ หัวนมยาว สามารถให้นมได้มากกว่าวัวพื้นเมือง (Zebu cattle) ถึง 4 เท่า (Sundaresan, 1979) กระบือชนิดนี้ชอบน้ำสะอาดและชอบอาบน้ำ ทุกๆวัน ไม่เหมาะที่จะทำงานในท้องนาซึ่งมีน้ำนอง การเลี้ยงดูจะต้องให้อาหาร

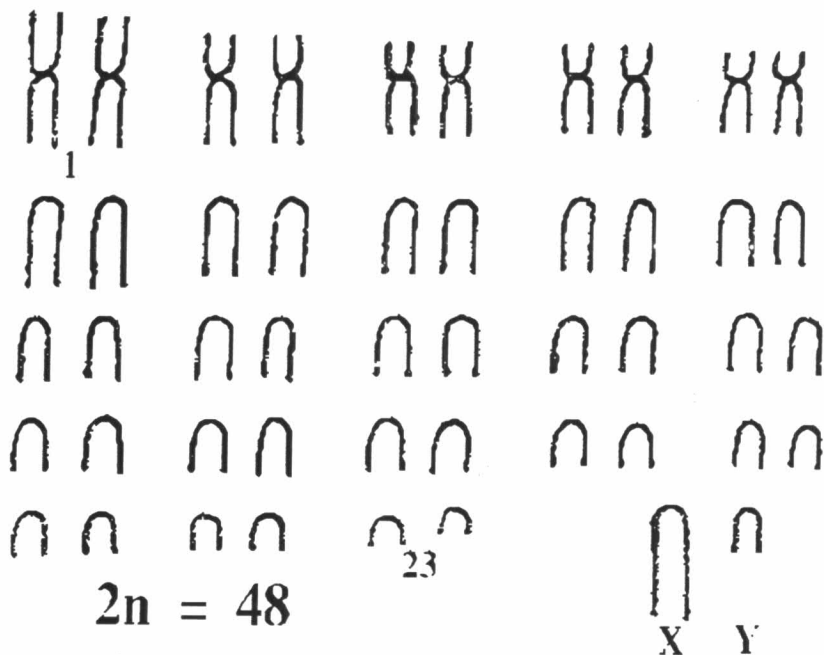
ดีกว่ากระบือปลัก สำหรับในประเทศไทยไม่พบกระบือประเภทนี้ในธรรมชาติแต่ได้มีการนำเข้ากระบือพันธุ์นี้มาจากประเทศอินเดียตั้งแต่ปี ค.ศ. 1978 โดยกรมปศุสัตว์ โดยมีวัตถุประสงค์เพื่อการปรับปรุงพันธุ์กระบือ โดยนำมาผสมกับกระบือปลักเพื่อให้ได้ลูกผสมที่สามารถผลิตเนื้อ และน้ำนมได้สูงขึ้นเพื่อประโยชน์ในการบริโภค และก็สามารถใช้ทำงานได้ด้วย (ศักดิ์สงวน กอนันทา, 1985) ในปัจจุบันจะพบลูกผสมระหว่างกระบือทั้งสองสายพันธุ์ได้ทั่วไป ในทุกภาคของประเทศแต่เกษตรกรนิยมใช้กระบือลูกผสมชนิดนี้ในการใช้งาน และเป็นอาหารแทนการรีดนม กระบือมูราห์ที่เกิดในประเทศไทยมีน้ำหนักแรกเกิดโดยเฉลี่ย 32.1 กิโลกรัม เมื่อโตเต็มวัยกระบือเพศผู้จะมีน้ำหนักโดยเฉลี่ย 540 กิโลกรัม และกระบือเพศเมียจะหนักประมาณ 450 กิโลกรัม กระบือมูราห์เป็นหนุ่มเป็นสาวเมื่ออายุ 2 ปีครึ่งถึง 3 ปี แต่กระบือปลักจะช้ากว่าคือต้องอายุโดยเฉลี่ย 3 ปีขึ้นไป (ผกาพรรณ บุณยะเวชชีวิน และคณะ, 1989) กระบือทั้งสองชนิดเมื่อได้รับการผสมครั้งแรกมักจะผสมไม่ติดหรือเกิดการแท้ง แต่ทั้งนี้ก็มีส่วนสัมพันธ์กับน้ำหนักของกระบือด้วย พบว่ากระบือมูราห์ มีระยะวงจรกิจกรรมเป็นสัดสั้นกว่ากระบือปลัก คือมีระยะเพียง 18-20 วัน และระยะการเป็นสัด เพียง 24-72 ชม.เท่านั้น (Bhattacharya, 1974) ทั้งกระบือปลักและกระบือมูราห์จะมีความแตกต่างกันทั้งในเรื่องของรูปร่าง ลักษณะ อุปนิสัย และลักษณะทางพันธุกรรม



รูปที่ 2 กระบือมูราห์ (Murrah buffalo)

ลักษณะทางพันธุกรรม

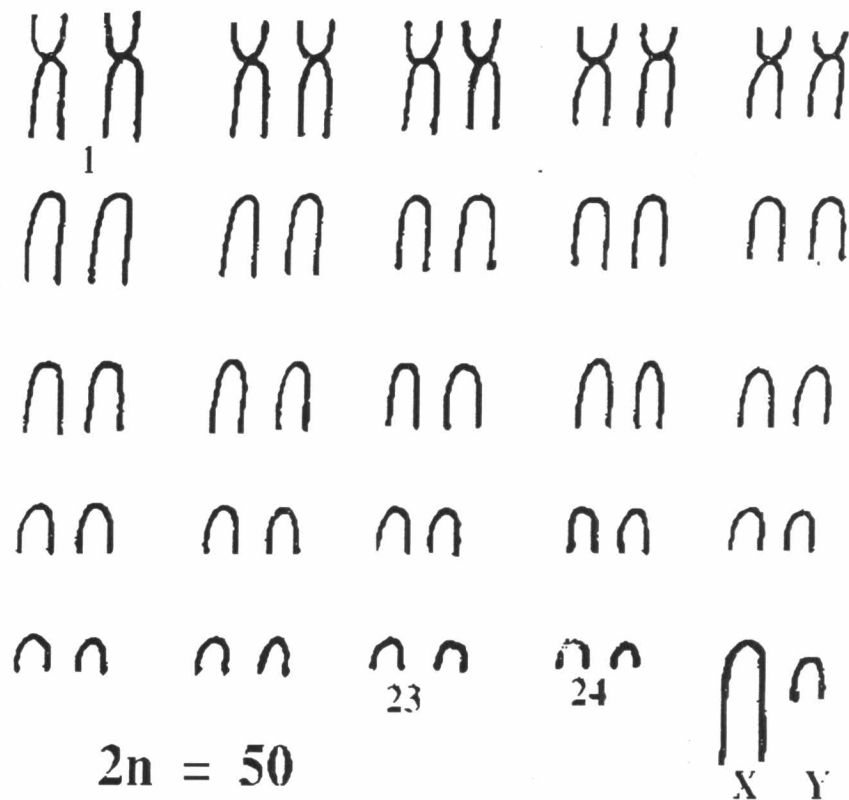
จากการศึกษาลักษณะพันธุกรรมของกระบือทั้งสองชนิด โดยดูจากลักษณะและจำนวนโครโมโซมสามารถสรุปว่า คาร์ิโอไทป์ (Karyotype) ของกระบือทั้งสองชนิดมีจำนวนโครโมโซมไม่เท่ากัน (Manino, 1944 ; Fischer and Ulbrich, 1968 ; Rommelt,1968 ; Fischer, 1971, 1974 ; Bongso and Jainudeen, 1979; เสนีย์ สงศรี,1980; วิวัฒน์ ชวนใช้ , 1981; Bongso and Hilmi, 1982) กล่าวคือกระบือปลักมีจำนวน โครโมโซมทั้งหมด $(2n) = 48$ โครโมโซม ซึ่งประกอบด้วย ออโตโซม (autosome) แบบติดตอนกลาง (metacentric) ขนาดใหญ่ 1 คู่ แบบติดกึ่งตอนกลาง (submetacentric) ขนาดรองลงมา 4 คู่ และโครโมโซมแบบติดตอนปลาย (acrocentric) ขนาดต่างๆอีก 18 คู่ ส่วนโครโมโซมเพศ X เป็นแบบติดตอนปลายขนาดใหญ่ และโครโมโซม Y เป็นแบบติดตอนปลายขนาดเล็ก (รูปที่ 3)



รูปที่ 3 แสดงคาร์ิโอไทป์ของกระบือปลัก (Swamp buffalo)

(จากรายงานของ วิวัฒน์ ชวนะนิกุล , 1986)

ส่วนกระบือมูราห์มีจำนวนโครโมโซม $(2n) = 50$ โครโมโซมซึ่งมากกว่าของกระบือปลัก 1 คู่ ถึงแม้ว่ากระบือทั้งสองชนิดนี้จะมีจำนวนโครโมโซมไม่เท่ากัน แต่ปรากฏว่าลักษณะโครโมโซมของกระบือทั้งสองชนิดนี้เกือบจะเหมือนกันในทุกลักษณะ จะต่างกันตรงที่กระบือมูราห์จะไม่มีโครโมโซมแบบติดตอนกลางขนาดใหญ่ แต่มีโครโมโซมแบบติดกึ่งตอนกลางจำนวน 5 คู่และแบบติดตอนปลาย 19 คู่ ส่วนโครโมโซมเพศ X และ Y เป็นแบบติดตอนปลายเช่นเดียวกับโครโมโซมของกระบือปลัก (รูปที่ 4)



รูปที่ 4 แสดงคาริโอไทป์ของกระบือมูราห์ (Murrah buffalo)
(จากรายงานของ วิวัฒน์ ชวนะนิกุล , 1986)

จากการศึกษาโครโมโซมโดยใช้เทคนิค G - Banding (Toll and Halman, 1976; Rommelt, 1976; Bongso and Hilmi, 1982; Bongso, 1986 ; Cooper, 1991) สันนิษฐานว่ารูปแบบของโครโมโซมที่แตกต่างกันของกระป้อมทั้งสองชนิดนี้อาจเกิดจากการรวมตัวกัน (tandem fusion) ของโครโมโซมแบบติดตอนปลาย (acrocentric) คู่ที่ 9 กับแขนข้างสั้นของโครโมโซมแบบติดกึ่งตอนกลาง (submetacentric) คู่ที่ 4 ในคาริโอไทป์ของกระป้อมูราห์ เกิดเป็นโครโมโซมแบบติดตอนกลาง (metacentric) ขนาดใหญ่คู่ที่ 1 ของ กระป้อมปลัก เมื่อนำกระป้อมปลักมาผสมข้ามสายพันธุ์กับกระป้อมูราห์ ปรากฏว่าคุณสมบัติทางยีนจะไม่สูญหายไปเนื่องจากรูปร่างลักษณะโครโมโซมส่วนใหญ่มีความคล้ายคลึงกันมาก จึงสามารถผสมพันธุ์กันได้จะให้ลูกผสมรุ่นที่ 1 (F1) ที่มีจำนวนโครโมโซม $(2n) = 49$ โครโมโซมโดยที่โครโมโซมจำนวน 24 โครโมโซมมาจากกระป้อมปลัก และโครโมโซมส่วนที่เหลือมาจากกระป้อมูราห์ และกระป้อมลูกผสมที่ได้มีความสมบูรณ์พันธุ์ สามารถใช้ขยายพันธุ์ต่อไปได้ (Fischer, 1974 ; Bongso and Jainudeen, 1979; เสนีย์ สงศรี, 1985; Hilmi, 1991) ซึ่งให้ที่ผลแตกต่างไป จากการผสมข้ามสายพันธุ์สำหรับสัตว์ที่มีจำนวนโครโมโซมใกล้เคียงกัน เช่น ม้า ($2n=64$) กับลา ($2n=62$) ที่ให้ลูกผสมคือ ล่อ ที่เป็นหมัน

การศึกษาลักษณะพันธุกรรมของกระป้อม

การศึกษาและวิจัยลักษณะพันธุกรรมของกระป้อมในระยะแรก จะเกี่ยวกับจำนวน และคุณลักษณะของโครโมโซม (Manino, 1944; Fischer, 1974; Bongso and Hilmi, 1982) ต่อมาได้มีการศึกษาความแตกต่างทางพันธุกรรมโดยใช้วิธีทางชีวเคมีเช่น การตรวจหมู่เลือดโดยวิธีอิมมิวโน การหาความแตกต่างของโปรตีนและเอนไซม์ชนิดต่างๆ โดยวิธีการตรวจทางชีวเคมี (Amano, 1974, 1983; Tan et al., 1980) แต่ในการศึกษาโดยวิธีดังกล่าวนี้ ก็ยังไม่ให้ผลเป็นที่น่าพอใจเนื่องจากมีข้อจำกัดอยู่หลายประการเช่นการขาดเครื่องหมายในการติดตามลักษณะพันธุกรรม และลักษณะพันธุกรรมที่ เกี่ยวข้องถูกควบคุมโดยยีนหลายๆตัว ต่อมาจึงได้มีการพัฒนาโดยเริ่มนำเอาเทคนิค และวิธีการทางพันธุวิศวกรรมมาใช้ศึกษาลักษณะดีเอ็นเอฟิงเกอร์พรินท์ในกระป้อม โดยในปี ค.ศ.1990 Bhat และคณะได้ทำการศึกษาไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของ กระป้อม

มูราห์ในประเทศอินเดียพบว่าไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือมูราห์ มีขนาดโมเลกุลประมาณ 16.4 กิโลเบสและเมื่อทำการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bgl* I จะสามารถแบ่งกระบือมูราห์ออกได้เป็น 2 กลุ่มคือกลุ่ม A ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอจะถูกเอนไซม์ ตัด 2 ชิ้นส่วนและกลุ่ม B ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอจะถูกเอนไซม์ตัดได้เป็น 3 ชิ้นส่วนต่อมาในปี ค.ศ. 1991 Gan และคณะได้รายงานว่ามีไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักในประเทศ มาเลเซียมีขนาด 16.5 กิโลเบส และถ้าทำการตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I จะสามารถตัดดีเอ็นเอออกได้เป็น 4 ชิ้นส่วน และในปี ค.ศ. 1994 Amano และคณะได้ทำการศึกษาเปรียบเทียบความแตกต่างทางพันธุกรรมของกระบือปลัก และกระบือมูราห์ในประเทศต่างๆเช่น ประเทศญี่ปุ่น ประเทศฟิลิปปินส์ ประเทศอินโดนีเซีย และประเทศไทย โดยการใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะจำนวน 10 ชนิดและพบว่าถ้าใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I, *Eco*R I และเอนไซม์ *Aat* I ตัดไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอจะได้ดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์เป็น 3 รูปแบบที่แสดงให้เห็นถึงความแตกต่างทางพันธุกรรมระหว่างกระบือปลักและกระบือมูราห์

ดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์

นับตั้งแต่ปี ค.ศ. 1970 ที่ Smith และ Wilcox ได้ค้นพบเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind* III จากการศึกษาแบคทีเรีย *Haemophilus influenzae* และพบว่าเอนไซม์ชนิดนี้ มีคุณสมบัติตัดดีเอ็นเอของฟาจ แต่จะไม่มีผลต่อดีเอ็นเอของแบคทีเรีย ต่อมามีการค้นพบเอนไซม์ตัดจำเพาะชนิดต่างๆอีกมากมายหลายชนิด ซึ่งเอนไซม์แต่ละชนิดจะมีคุณสมบัติตัดดีเอ็นเอที่จุดจำเพาะของลำดับเบสตำแหน่งต่างๆกัน จนถึงปัจจุบันมีการค้นพบเอนไซม์ตัดจำเพาะมากกว่า 300 ชนิดและเมื่อนำเอาเอนไซม์ตัดจำเพาะมาประยุกต์ใช้โดยการวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงในสายดีเอ็นเอโดยการนำชิ้นดีเอ็นเอมาแยกผ่านการทำอะกาโรสเจลหรือพอลิอะคริลามิเดเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสซึ่งการที่เอนไซม์ตัดสายดีเอ็นเอที่ตำแหน่งจำเพาะ จะทำให้ได้ชิ้นส่วนดีเอ็นเอที่มีขนาดความยาวแตกต่างกันจำนวนและตำแหน่งที่เอนไซม์ตัดจำเพาะนี้มีความจำเพาะ ในแต่ละจีโนมของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิด ซึ่งชิ้นส่วนดีเอ็นเอที่ถูกตัดแล้วเมื่อนำมาแยกโดยวิธีอิเล็กโทรโฟรีซิส

ชั้นดีเอ็นเอที่ยาวจะเคลื่อนที่โดยกระแสไฟฟ้าได้ช้ากว่าดีเอ็นเอชิ้นสั้น ทำให้ได้รูปแบบที่จำเพาะเกิดขึ้น ในลักษณะคล้ายกับลายพิมพ์นิ้วมือของแต่ละคนที่แตกต่างกันออกไป หรือที่เรียกว่า ดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ (DNA fingerprint) ซึ่งจะมีรูปแบบที่แตกต่างกันในสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิด จึงได้มีผู้นำเอารูปแบบของดีเอ็นเอ ฟิงเกอร์พริ้นท์ไปศึกษาวิเคราะห์ทำแผนที่ดีเอ็นเอของสิ่งมีชีวิตชนิดต่างๆ เช่น ในปี ค.ศ.1971 Danna และ Nathans ได้สร้างดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของไวรัส SV 40 ขึ้นเป็นครั้งแรกโดยใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hind III* ร่วมกับเอนไซม์ *EcoR I* ซึ่งผลจากการทดลองสามารถนำไปใช้ประโยชน์ในการจำแนกไวรัสแต่ละชนิดออกจากกัน ต่อมา Mielenz และคณะ (1979) ใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoR I* ตัดดีเอ็นเอของโครโมโซมเพื่อเปรียบเทียบแบคทีเรียสายพันธุ์ *Rhizobium* ดั้งเดิมกับชนิดที่กลายพันธุ์ หรือใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะในการจำแนกแบคทีเรียสายพันธุ์ *Neisseria meningitidis* (Kristiansen et al., 1984)

ในปี ค.ศ. 1980 Brown ได้ใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะจำนวน 18 ชนิดในการศึกษา ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของ Hela cell และ placenta cell ของคนหลายๆเชื้อชาติเช่น เชื้อชาตินิโกร มองโกลอยด์และคอร์เคเซียน และพบว่าดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ที่ได้มีความแตกต่างระหว่างคนในแต่ละเชื้อชาติ ต่อมาในปี ค.ศ. 1985 Jeffreys และคณะใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hinf I* ศึกษาดีเอ็นเอจากเลือด เซลล์อสุจิ และเซลล์ transformed lymphoblastoid ของสิ่งมีชีวิตชนิดเดียวกันพบว่ารูปแบบดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ที่ได้ไม่มีความแตกต่างกัน นอกจากนี้ยังพบว่าดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของลูกจะเหมือนกับดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของแม่และพ่อ (Vassart et al., 1987) ซึ่งสามารถนำไปประยุกต์ใช้ประโยชน์ในการตรวจสอบความเกี่ยวข้องทางสายเลือด การศึกษาสาเหตุของการเกิดโรคมะเร็ง (Thein et al., 1987) และงานพิสูจน์ทางนิติเวชวิทยา เป็นต้น

สำหรับการศึกษาลักษณะพันธุกรรมของสัตว์โดยเฉพาะโค ซึ่งเป็นสัตว์เคี้ยวเอื้องเผ่าเดียวกันกับกระบือได้มีการนำเอาเอนไซม์ตัดจำเพาะมาช่วยในการวิเคราะห์และสร้างดีเอ็นเอ ฟิงเกอร์พริ้นท์เช่นเดียวกัน โดยในปี ค.ศ. 1979 Laipis และคณะ ได้ใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะจำนวน 14 ชนิดศึกษาไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ และทำการวิเคราะห์ดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของโคพันธุ์โฮลสไตน์

ต่อมาในปี ค.ศ. 1982 Anderson และคณะได้ทำการวิเคราะห์ดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของโคและหาโดยใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoRI* และ *BamH I* พบว่าลำดับนิวคลีโอไทด์ตลอดสายของดีเอ็นเอของโคมีจำนวน 16,338 นิวคลีโอไทด์และลำดับนิวคลีโอไทด์ของโคมีส่วนที่คล้ายกับของคนและในปีเดียวกันนี้เอง Hauswirth และ Laipis (1982) พบว่าถ้าใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะ *Hae III* ตัด ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของแม่โคพันธุ์โฮลสไตน์ จะพบความแตกต่างของดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ ซึ่งเกิดขึ้นเนื่องจากเกิดการกลายพันธุ์ (point mutation) ทำให้เกิดความผิดปกติของลำดับนิวคลีโอไทด์โดยเฉพาะชนิดของ อะดีนีน กวานีน ที่เปลี่ยนไปซึ่งให้ผลเช่นเดียวกับผลการทดลองของ Laipis และคณะ (1982) นอกจากนี้ยังสามารถนำเอาดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ไปใช้ประโยชน์ทางด้านอื่นๆอีกเช่น การหาความแตกต่าง ระหว่างโคสายพันธุ์ต่างๆ (Watanabe et al., 1985a ; Brown et al., 1989) การ ตรวจสอบโคพันธุ์ Israeli Holstein - Friesian เพื่อคัดเลือกทำพ่อพันธุ์ (Beckmann et al., 1986) เป็นต้น

การวิเคราะห์การเปลี่ยนแปลงในสายดีเอ็นเอที่ให้ผลแม่นยำ จะต้องอาศัยปัจจัยต่างๆ ที่เกี่ยวข้องหลายประการดังต่อไปนี้

1. เอนไซม์ตัดจำเพาะ

ในการศึกษาการเปลี่ยนแปลงของดีเอ็นเอขั้นต้นหนึ่งที่สำคัญคือการตัดดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ หรือ เรสทริกชันเอนไซม์ ซึ่งเป็นเอนไซม์ที่สามารถตัดพันธะฟอสโฟไดเอสเทอร์ในสายดีเอ็นเอที่จุดจำเพาะทำให้สายดีเอ็นเอขาดออกจากกัน เอนไซม์ ตัดจำเพาะแบ่งออก เป็น 3 กลุ่มคือ

1.1 เอนไซม์ตัดจำเพาะประเภทที่ I (Type I) เป็นโปรตีนที่มีขนาดค่อนข้างใหญ่ประมาณ 300,000 ดาลตัน มีคุณสมบัติทั้งตัดดีเอ็นเอและสามารถเติม methyl group ลงบนเบสของดีเอ็นเอได้การทำงานของเอนไซม์ต้องการ ATP และ

Mg²⁺ จะตัดดีเอ็นเอนอกบริเวณจดจำห่างออกไปประมาณ 100-1000 bp ไม่นิยมนำมาใช้ในงานวิจัยทางด้านพันธุวิศวกรรม

1.2 เอนไซม์ตัดจำเพาะประเภทที่ II (Type II) ประกอบด้วยโปรตีนสายเดี่ยวต้องการเพียง Mg²⁺ เป็นโคแฟกเตอร์ในการทำงานตัดดีเอ็นเอตรงจุดที่อยู่ในบริเวณจดจำเป็นเอนไซม์ที่นิยมและนำมาใช้มากในงานวิจัยทางด้านพันธุวิศวกรรม

1.3 เอนไซม์ตัดจำเพาะประเภทที่ III (Type III) เป็นโปรตีนที่มีคุณสมบัติทั้งตัดดีเอ็นเอและสามารถเติม methyl group คล้ายกับเอนไซม์ตัดจำเพาะประเภทที่ I แต่จะตัดดีเอ็นเอนอกบริเวณจดจำห่างออกไปประมาณ 24-26 bp ต้องการ ATP และ Mg²⁺ ในการทำงาน ไม่นิยมนำมาใช้งานทางด้านพันธุวิศวกรรม สำหรับเอนไซม์ตัดจำเพาะที่นิยมใช้ในการตัดสายดีเอ็นเอคือ เอนไซม์ตัดจำเพาะ ประเภทที่ II ซึ่งจะเลือกใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะชนิดใด ขึ้นกับจีโนมของสิ่งมีชีวิตนั้นๆว่า มีลำดับเบสที่จำเพาะกับเอนไซม์ตัดจำเพาะใด (Nathans and Smith, 1975)

2. การวิเคราะห์ดีเอ็นเอโดยใช้วิธีอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

การทำอิเล็กโทรโฟรีซิสของโมเลกุลขนาดใหญ่(macromolecule) โดยผ่านรูพรุน ของเจลถูกนำมาใช้ประโยชน์ในการจำแนกชนิดของทั้งพอลิเพปไทด์ ดีเอ็นเอ อาร์เอ็นเอ และไรโบโซมโดยอาศัยหลักการที่ว่าเมื่อทำให้โมเลกุลมีประจุบวกหรือลบเหมือนกัน อัตรา การเคลื่อนที่จะเป็นสัดส่วนกับมวลโมเลกุลเพียงอย่างเดียว สำหรับในบัฟเฟอร์ซึ่งมีpH 8 โมเลกุลดีเอ็นเอจะมีประจุลบ เมื่ออยู่ในสนามไฟฟ้าจะเคลื่อนผ่านเจลจากขั้วลบไปยังขั้วบวกโดยโมเลกุลเล็กจะผ่านรูพรุนของเจลได้ง่ายกว่าโมเลกุลใหญ่(Freifelder,1987)

2.1 ชนิดและความเข้มข้นของเจล

รูพรุนของเจลชนิดต่างๆ มีขนาดแตกต่างกันโดยที่รูพรุนของพอลิอะคริลาไมด์เจลจะมีขนาดเล็กกว่ารูพรุนของอะกาโรสเจล ดังนั้นการแยกช่วงโมเลกุลขนาดใหญ่ควรเลือกใช้อะกาโรสเจลและช่วงโมเลกุลเล็กควรเลือกใช้ พอลิอะคริลาไมด์เจล แต่ขนาดของรูพรุนของเจลจะเปลี่ยนแปลงไปตามความเข้มข้นของเจลที่ใช้คือ ขนาดของรูพรุนจะเพิ่มเมื่อความเข้มข้นของเจลลดลง ซึ่งโมเลกุลดีเอ็นเอจะเคลื่อนที่ได้เร็วกว่าดังในรายงานของ Aaij และ Borst (1972) ได้เปรียบเทียบอัตราการเคลื่อนที่ของดีเอ็นเอปลายเปิดผ่านเจลที่ความเข้มข้นต่างกันคือ 0.6 และ 2.5 เปอร์เซ็นต์พบว่าเมื่อดีเอ็นเอเคลื่อนที่ผ่านอะกาโรสเจลที่ความเข้มข้น 0.6 เปอร์เซ็นต์ ดีเอ็นเอปลายเปิดจะเคลื่อนที่ได้เร็วกว่าที่ความเข้มข้น 2.5 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนี้การแยกชิ้นส่วนที่เล็กกว่า 10^6 ดาลตัน มักนิยมใช้ 4-5 เปอร์เซ็นต์ ของ พอลิอะคริลาไมด์เจลส่วนช่วง $2-3 \times 10^6$ ดาลตัน มักนิยมใช้ 1-2 เปอร์เซ็นต์ของอะกาโรสเจลหรือใช้ พอลิอะคริลาไมด์เจล 1-2 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับอะกาโรสเจล 0.7 เปอร์เซ็นต์ แต่ถ้าเป็นโมเลกุลดีเอ็นเอระหว่าง 3 และ 25×10^6 ดาลตันมักนิยมใช้ 0.3-0.7 เปอร์เซ็นต์ของอะกาโรสเจล

2.2 ขนาดและรูปร่างของดีเอ็นเอ

การที่ดีเอ็นเอต้องเคลื่อนที่ผ่านรูพรุนของเจล ทำให้อัตราเร็วในการเคลื่อนที่ของดีเอ็นเอขึ้นกับขนาดและรูปร่างของดีเอ็นเอ เพราะประจุลบต่อมวลของดีเอ็นเอทั้งโมเลกุลใหญ่หรือเล็กจะเท่ากัน ทำให้โมเลกุลดีเอ็นเอขนาดใหญ่จะเคลื่อนที่ได้ช้ากว่าขนาดโมเลกุลเล็ก ในกรณีที่โมเลกุลดีเอ็นเอมีรูปร่างเหมือนกัน แต่ถ้ารูปร่างต่างกันการเคลื่อนที่จะขึ้นกับรูปร่างของดีเอ็นเอด้วยดังในรายงานของ Aaij และ Borst (1972) ได้เปรียบเทียบการเคลื่อนที่ของดีเอ็นเอเกลียวคู่ปลายปิด และดีเอ็นเอเกลียวคู่ปลายเปิด พบว่าการเคลื่อนที่ของดีเอ็นเอเกลียวคู่ปลายปิดจะเคลื่อนที่ผ่านรูพรุนของเจลได้เร็วกว่า และอัตราการเคลื่อนที่จะเป็นสัดส่วนผกผันกับค่าลอการิทึมของมวลโมเลกุลด้วย

2.3 ความต่างศักย์ไฟฟ้า

ในการทำอิเล็กโทรโฟรีซิสนั้น ความต่างศักย์ที่ใช้จะขึ้นกับขนาดโมเลกุลของ ดีเอ็นเอ มีผู้รายงานไว้ว่าการแยกโมเลกุลดีเอ็นเอขนาดใหญ่ต้องเลือกใช้ความเข้มข้น เจลและความต่างศักย์ต่ำแต่ใช้เวลานานดังในรายงานของ Fangman (1978) ได้ ศึกษาและแยกชิ้นส่วน ดีเอ็นเอของ T4 (T4 DNA) เฟจแลมปีตาดีเอ็นเอและแบค เทอริโอฟาจซึ่งดีเอ็นเอที่กล่าวมาข้างต้นเป็นดีเอ็นเอที่มีขนาดใหญ่ และจากการทดลอง ต้องใช้ สภาวะการทำอิเล็กโทรโฟรีซิสที่เหมาะสมดังนี้คือ ความเข้มข้นของอะกาโรสเจล 0.1 เปอร์เซ็นต์และความต่างศักย์ 2.5 โวลต์ ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม.เป็นเวลานาน 10 ซม. พบว่าสามารถแยกชิ้นส่วนดีเอ็นเอเหล่านี้ออกจากกันได้ดีดังนั้นจะเห็นว่าการ แยกโมเลกุลดีเอ็นเอขนาดใหญ่ออกจากกันได้ดีต้องใช้ความเข้มข้นเจลต่ำ แต่ในกรณีที่ ดีเอ็นเอที่จะวิเคราะห์มีทั้งขนาดใหญ่และขนาดเล็ก ซึ่งแตกต่างกันมากการทำอิเล็กโทร- โฟรีซิสต้องเลือกใช้ความเข้มข้นของเจลที่ครอบคลุมขนาดต่างๆเหล่านั้นเช่น Singer และคณะ (1988) ได้ดัดแปลงการทำเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสเพื่อนำมาศึกษาดีเอ็นเอของ เลือดหนูที่ตัดด้วยเอนไซม์ *Hae III* โดยใช้ความเข้มข้นเจลที่แตกต่างกัน 2 ระดับคือ 0.8 เปอร์เซ็นต์ และ 1.5 เปอร์เซ็นต์ในแผ่นเจลเดียวกันใช้ความต่างศักย์ในอัตรา 1 โวลต์ต่อความยาวเจล หนึ่ง ซม. พบว่าสามารถแยกชิ้นส่วนได้ทั้งสองกลุ่มคือ ดีเอ็น เอกลุ่มขนาดเล็กจะสามารถแยกออกจากกันได้ที่ความเข้มข้นเจล 1.5 เปอร์เซ็นต์ ส่วน ดีเอ็นเอกลุ่มขนาดใหญ่จะแยกออกจากกันได้ดี ที่ความเข้มข้นเจล 0.8 เปอร์เซ็นต์

Helling, Goodman และ Boyer (1974) ทำการวิเคราะห์ชิ้นส่วนดีเอ็น เอของแบคเทอริโอฟาจและไวรัสอื่นๆ ที่ถูกตัดด้วยเอนไซม์ *EcoR I* จากการทำอิเล็ก โทรโฟรีซิส ซึ่งในกรณีนี้จะใช้ความต่างศักย์ต่ำในการทดลองเพื่อแยกโมเลกุลดีเอ็นเอที่มี ขนาดใหญ่โดยใช้ความต่างศักย์ 100 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่งซม.นาน 5 นาทีจาก นั้นใช้ความต่างศักย์ 1.5 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. และความเข้มข้นคือ อะกาโรส 0.7 เปอร์เซ็นต์ จากวิธีการนี้สามารถใช้บ่งบอกมวลโมเลกุลและแผนที่ของดีเอ็นเอจาก ไวรัสอื่นที่ถูกตัดด้วยเอนไซม์ *EcoR I*

Harris- arrick และคณะ (1975) ทำการแยกยีนของเชื้อ *Bacillus subtilis* ที่ตัดด้วยเอนไซม์ *EcoR I* ได้โดยการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสที่ภาวะ

ที่เหมาะสมคือความต่างศักย์ 150 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม.นาน 3 นาทีแล้วต่อด้วยความต่างศักย์ 2 โวลต์ต่อความยาวเจลหนึ่ง ซม. นาน 24 ซม. เพื่อใช้เป็นตัวบ่งชี้ทางพันธุศาสตร์ต่อไป

ในการแยกชิ้นส่วนดีเอ็นเอ นอกจากจะใช้อะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสแล้วยังนิยมใช้ พอลิอะคริลามิเดเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส แต่เหมาะสำหรับใช้แยกดีเอ็นเอที่มีขนาดเล็กประมาณ 50-2000 bp เท่านั้นและนอกจากปัจจัยดังกล่าวข้างต้นแล้ว การที่ชิ้นส่วนดีเอ็นเอจะแยกออกจากกันได้อย่างชัดเจน ยังขึ้นกับการตัดโมเลกุลดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะอย่างสมบูรณ์ และการที่จะตัดดีเอ็นเอได้อย่างสมบูรณ์นั้น หมายถึงทุก ๆ ตำแหน่งจดจำต้องถูกตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะอย่างไรก็ตามต้องใช้ปริมาณที่พอเหมาะของดีเอ็นเอกับเอนไซม์ตัดจำเพาะและระยะเวลาที่ใช้ในการตัดด้วย นอกจากนี้ยังรวมถึงความบริสุทธิ์ของดีเอ็นเอ โดยที่ดีเอ็นเอต้องมีความบริสุทธิ์สูงไม่มีการขาดของสายดีเอ็นเอในระหว่างการแยกและการทำให้บริสุทธิ์ (Ley, 1989)

การศึกษาลักษณะพันธุกรรมของโคและกระบือโดยทั่วไป นิยมใช้ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอในการศึกษา (Anderson et al., 1982; Hauswirth and Laipis, 1982; Watanabe et al., 1985a; Beckmann et al., 1986; Bhat et al., 1990; Gan et al., 1991; Amano et al., 1994) เนื่องจากพบว่าไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของโคและกระบือมี ขนาดโมเลกุลเล็กประมาณ 16.5 กิโลเบสซึ่งเล็กกว่านิวเคลียสดีเอ็นเอและมีขนาดใกล้เคียงกับไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมชนิดอื่นเช่นคน (Anderson et al., 1981), สุนัข (Watanabe et al., 1985b), สุนัขและแมว (Jeffereys and Mortan, 1987), แกะและแพะ (Upholt and Dawid, 1977) และหนู (Bibb et al., 1981) เป็นต้นและจากการศึกษาพบว่า ลำดับการเรียงตัวของรหัสพันธุกรรมของไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ที่เกิดการเปลี่ยนแปลงจะถูกถ่ายทอดไปยังลูกหลานโดยเฉพาะลักษณะพันธุกรรมทางแม่พันธุ์ เนื่องจากภายหลังการปฏิสนธิระหว่างไข่กับสเปิร์มไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของสเปิร์มจะถูกทำลายไป เหลืออยู่แต่ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอของไข่เจริญเติบโตต่อไปในตัวอ่อน (Wolfe, 1993) และนอกจากนี้ยังสามารถใช้ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอในการตรวจหาความแตกต่างระหว่างสายพันธุ์หรือความแตกต่างภายในสายพันธุ์เดียวกันได้

ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอที่นำมาใช้ในการศึกษา สามารถสกัดแยกได้จากเซลล์หลาย ๆ ชนิดนิยมใช้เซลล์ที่มีไมโตคอนเดรียจำนวนมากและมีโครมาตินเป็นส่วนประกอบเพียงเล็กน้อยเช่น เซลล์จากรังไข่ เซลล์ไข่อ่อนเป็นต้นส่วนในสัตว์ที่มีกระดูกสันหลังนิยมสกัดแยกไมโตคอนเดรียจากเซลล์ของร่างกายเช่นเซลล์ตับ เซลล์หัวใจหรือเซลล์สมองก็มักนิยมนำมาใช้เช่นเดียวกับการสกัดแยกจากเซลล์เม็ดเลือดขาว (Giles et al,1980) ซึ่งมีข้อดีหลายประการเช่น วิธีการเก็บตัวอย่างเลือดทำได้ง่าย และสามารถใช้ได้กับสัตว์ทดลองที่ยังมีชีวิตอยู่

จากรายงานการศึกษาลักษณะพันธุกรรมของกระบือแต่ละสายพันธุ์ โดยใช้เทคนิคทางพันธุวิศวกรรม และพบว่าลักษณะดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของกระบือมีความแตกต่างกัน ดังนั้นผู้วิจัยจึงมีแนวความคิดว่าน่าจะมีการศึกษาลักษณะพันธุกรรมของกระบือปลักในประเทศไทยเพื่อหาความแตกต่างทางสายพันธุ์ โดยเปรียบเทียบระหว่างสายพันธุ์กระบือปลักกับกระบือมูราห์ โดยการสกัดแยกดีเอ็นเอของไมโตคอนเดรียจากเซลล์เม็ดเลือดขาวของกระบือปลักและกระบือมูราห์ และทำการแยกชิ้นส่วนไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ ที่ถูกตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะชนิดต่างๆที่เหมาะสมถูกต้องโดยใช้อะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส และนำมาวิเคราะห์รูปแบบการเรียงตัวของชิ้นส่วนไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอ เพื่อตรวจหาลักษณะการเรียงตัวที่แตกต่างหรือเหมือนกันระหว่างไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือปลักหรือกระบือมูราห์ที่เป็นสายพันธุ์เดียวกัน และเปรียบเทียบกับ ไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอของกระบือต่างสายพันธุ์

วัตถุประสงค์ของงานวิจัย

1. เพื่อศึกษาวิธีการสกัดแยกดีเอ็นเอ ของไมโตคอนเดรียจากเซลล์เม็ดเลือดขาวของ กระบือปลักและกระบือมูราห์
2. เพื่อศึกษารูปแบบของดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ ของไมโตคอนเดรียลดีเอ็นเอทั้ง ของกระบือปลัก และกระบือมูราห์ โดยใช้อะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส
3. เพื่อศึกษาหาความแตกต่างทางพันธุกรรม ภายในสายพันธุ์เดียวกันทั้งของกระบือปลักและกระบือมูราห์ โดยใช้ดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์

4. เพื่อศึกษาหาความแตกต่างทางพันธุกรรมระหว่างกระบือต่างสายพันธุ์โดยเปรียบเทียบดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ของกระบือปลักกับดีเอ็นเอฟิงเกอร์พริ้นท์ ของกระบือมูราห์

เป้าหมายของงานวิจัย

1. เพื่อให้ได้วิธีการที่ดีและมีประสิทธิภาพ ในการสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอจากเซลล์เม็ดเลือดขาวของกระบือปลักและกระบือมูราห์ ให้ได้ไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ในปริมาณ มากและบริสุทธิ์พอสำหรับการทดลองตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ
2. เพื่อให้ได้ภาวะที่เหมาะสมในการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*HI, *Bgl* I, *Eco*R I และ *Pst* I และในการทำอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส
3. เพื่อให้ทราบว่า จะใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะชนิดใด ที่ทำการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอแล้วได้แถบดีเอ็นเอที่สามารถบอกความแตกต่างระหว่างกระบือปลักจำนวน 8 ตัวหรือสามารถบอกความแตกต่างระหว่างกระบือปลัก (8 ตัว) กับกระบือมูราห์ (6 ตัว)

ขั้นตอนการดำเนินงานวิจัย

1. เก็บตัวอย่างเลือดกระบือปลักและกระบือมูราห์ นำมาแยกส่วนเซลล์เม็ดเลือดขาวออกจากส่วนเม็ดเลือด และสกัดแยกไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอจากเซลล์เม็ดเลือดขาว
2. ทำไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอที่ได้ให้บริสุทธิ์ โดยการย่อยทำลายอาร์เอ็นเอและ โปรตีน โดยใช้เอนไซม์อาร์เอ็นเอส (RNase) และย่อยสลายโปรตีนโดยการสกัดด้วยฟีนอล
3. ตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอบริสุทธิ์ที่ได้ด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Bam*H I

(G/GATCC), *Bgl* I(GCCNNNN/N), *EcoR* I (G/AATTC) และ *Pst* I (CTGCA/G)

4. ตรวจสอบลักษณะการเรียงตัวของชิ้นส่วนดีเอ็นเอจากข้อ 2 ด้วย อะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส และเครื่องวัดค่าความเข้ม (densitometer)

5. เปรียบเทียบรูปแบบการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ของกระบือปลักและกระบือมูราห์ เพื่อหาความแตกต่างทางพันธุกรรมในสายพันธุ์เดียวกันของกระบือปลักและกระบือมูราห์

6. เปรียบเทียบรูปแบบการตัดไมโทคอนเดรียลดีเอ็นเอ ของกระบือปลักกับกระบือมูราห์ เพื่อหาความแตกต่างทางพันธุกรรมระหว่างสายพันธุ์ กระบือปลักและกระบือมูราห์