

## บทที่ 2

### วรรณกรรมและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

#### 1. ลักษณะทั่วไปและอนุกรมวิธานของสัตว์จำพวกค่างในประเทศไทย

ไพรเมทแบ่งได้เป็น 13 วงศ์ (family) ซึ่งในปัจจุบันพบว่า มีไพรเมททั่วโลก 60 สกุล และ 232 ชนิด (species) (Wilson and Cole, 2000)

ในประเทศไทยมีสัตว์จำพวกลิงอยู่ทั้งหมด 3 วงศ์ 5 สกุล และ 13 ชนิด (Lekagul and McNeely, 1977, 1988) ได้แก่ วงศ์ Loridae หรือวงศ์ลิงลม เป็นพวกโปรไซเมีย พบสกุลและชนิดเดียว คือ ลิงลม (slow loris, *Nycticebus coucang* Boddaert, 1785) อาศัยอยู่ในป่าทั่ว ๆ ไปของประเทศไทย วงศ์ Hylobatidae หรือวงศ์ชะนี เป็นพวกลิงไม่มีหางขนาดเล็ก (lesser apes) มีรายงานว่าชะนีอาศัยกระจายอยู่ทั่วทุกภาคของประเทศไทย พบ 3 ชนิด ได้แก่ ชะนีมือขาวหรือชะนีธรรมดา (white-handed gibbon, *Hylobates lar* Linnaeus, 1771) ชะนีมือดำ (agile gibbon หรือ dark-handed gibbon, *Hylobates agilis* Cuvier, 1821) และชะนีมงกุฏ (pileated gibbon, *Hylobates pileatus* Gray, 1842) วงศ์ Cercopithecidae หรือพวกลิงโลกเก่า มีอยู่ 2 วงศ์ย่อย (subfamily) (Wilson and Cole, 2000) ได้แก่ วงศ์ย่อย Cercopithecinae พบสกุลเดียว 5 ชนิด ได้แก่ ลิงเสน (stump-tailed macaque, *Macaca arctoides* Geoffroy, 1831) ลิงไต่เงี้ยวหรือวอกภูเขา (Assam macaque, *Macaca assamensis* McClelland, 1839) ลิงแสม (long-tailed macaque, *Macaca fascicularis* Raffles, 1821) ลิงวอกธรรมดา (rhesus monkey, *Macaca mulatta* Zimmermann, 1780) และลิงกัง (pig-tailed macaque, *Macaca nemestrina* Linnaeus, 1766) วงศ์ย่อย Colobinae พบ 2 สกุล 4 ชนิด ได้แก่ สกุล *Presbytis* พบชนิดเดียว คือ ค่างดำ (banded langur หรือ banded leaf monkey, *Presbytis femoralis* Raffles, 1821) สกุล *Trachypithecus* พบ 3 ชนิด ได้แก่ ค่างหงอกหรือค่างเทา (silvered langur, *Trachypithecus cristatus* Raffles, 1821) ค่างแว่นถิ่นใต้ (dusky langur หรือ dusky leaf monkey, *Trachypithecus obscurus* Ried, 1837) ค่างแว่นถิ่นเหนือ (Phyre's langur หรือ Phyre's leaf monkey, *Trachypithecus phayrei* Blyth, 1847) (ธีรภัทร ประยูรสิทธิ, 2546)

ค่าง (langur) เป็นสัตว์เลี้ยงลูกด้วยน้ำนม (mammals) จัดอยู่ในอันดับไพรเมท (order Primate) ซึ่งสัตว์ในอันดับนี้จะแบ่งออกเป็น 2 อันดับย่อย (suborder) ตามลักษณะของจมูก คือ อันดับย่อยโปรไซเมีย (suborder Prosimiae) สัตว์ในกลุ่มนี้จะเรียกว่าพวกโปรไซเมีย (prosimians) และอีกหนึ่งอันดับย่อย คือ อันดับย่อยไซเมีย (suborder Simiae) เรียกสัตว์ในกลุ่มนี้ว่า พวกไซเมีย

(saimians) พวกโปรไซเมียนเป็นไพรเมทที่มีลักษณะโบราณซึ่งจะมีแผ่นหนังเรียบเหนือริมฝีปากจนถึงจมูก (noseleather) และจมูกจะมีลักษณะขุ่มชื้น และพบว่ามคลูกมีลักษณะเป็น 2 แขนง สัตว์ในกลุ่มนี้ ได้แก่ ลีเมอร์ (lemurs) และลิงลม (loris) ส่วนพวกไซเมียนจะไม่มีแผ่นหนังเรียบ แต่บนจมูกจะมีขน จมูกแห้ง และมีมคลูกเป็นถุงเดี่ยว สัตว์ในกลุ่มนี้ ได้แก่ ทาร์เซียร์ (tarsiers) ลิงโลกใหม่ (new world monkeys) ซึ่งเป็นลิงที่อาศัยอยู่ในบริเวณเขตร้อนของทวีปอเมริกา ลิงโลกเก่า (old world monkeys) ซึ่งอาศัยอยู่ในทวีปเอเชีย และทวีปแอฟริกา รวมทั้งพวกลิงไม่มีหาง (apes) ซึ่งลิงเหล่านี้ ได้แก่ ชะนี อูรังอุตัง กอริลลา ชิมแพนซี และมนุษย์ (นิตยา เลาทะจินดา, 2539)

ปัจจุบัน พบว่าการจัดค่างแต่ละชนิดให้อยู่ในสกุลใดนั้นยังเป็นข้อถกเถียงกันอยู่ ทำให้ค่างในแต่ละชนิดที่เป็นชนิดเดียวกันมีชื่อวิทยาศาสตร์ที่แตกต่างกัน ซึ่งขึ้นอยู่กับผู้แต่งว่าจะยึดรายงานของนักวิจัยคนใดในการอ้างอิงชื่อวิทยาศาสตร์ของค่างที่ทำการศึกษา

นักชีววิทยาได้จัดค่างให้อยู่ในวงศ์ลิงโลกเก่า (family Cercopithecidae) Parr (2003) ได้จำแนกค่างออกเป็นสองสกุล ได้แก่ สกุล *Semnopithecus* และ *Presbytis* ส่วน Lekagul and McNeely (1977) จัดไว้ในสกุลเดียว คือ *Presbytis* ค่างมีลักษณะรูปร่างเพรียวบาง (slender body and limb) มีหางยาวมากกว่าความยาวของหัวและลำตัว (เป็นลักษณะเด่นที่สุดของค่าง) มีมือและเท้าที่ยาวเรียกว่าลิง (*Macaca* spp.) แต่มีนิ้วหัวแม่มือสั้นกว่า มีขาที่ยาวกว่าแขน มีระบบทางเดินอาหารที่ต่างไปจากลิง ลูกที่เกิดใหม่ในค่างสกุล *Semnopithecus* จะมีสีทอง แต่ลูกที่เกิดใหม่ในค่างสกุล *Presbytis* จะมีสีออกขาวและมีสีดำพาดที่หลัง (Lekagul and McNeely, 1988)

ค่างในประเทศไทยมี 4 ชนิด ได้แก่

1. ค่างแว่นถิ่นเหนือ (*Semnopithecus phayrei* Blyth, 1847) จะมีวงดาสีขาวแต่ไม่ชัดเจนเท่ากับค่างแว่นถิ่นใต้ นอกจากนี้บริเวณริมฝีปากจะมีสีขาวทั้งขอบบนและล่าง ลำตัวด้านหลังขนจะมีสีเทาหรือสีน้ำตาลเทา ส่วนลำตัวด้านท้องขนจะมีสีออกเทา แสดงในภาพที่ 1 สำหรับการกระจายของค่างแว่นถิ่นเหนือในประเทศไทย คือ ป่าทางภาคเหนือ อีสานตอนบน และภาคตะวันตก นอกจากนี้ยังมีการกระจายในประเทศพม่า ลาว และได้สูญของประเทศจีน ป่าสำคัญของค่างแว่นถิ่นเหนือ เช่น เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าภูเขียว อุทยานแห่งชาติเขาใหญ่ เป็นต้น (Lekagul and McNeely, 1988)



ภาพที่ 1 ลักษณะทั่วไปของค่างแว่นถิ่นเหนือ (Phayre's langur)

2. ค่างแว่นถิ่นใต้ (*Semnopithecus obscurus* Ried, 1837) มีลักษณะวงตาสีขาวเหมือนกับค่างแว่นถิ่นเหนือแต่จะเห็นได้ชัดเจนกว่า บริเวณริมฝีปากมีสีขาวทั้งขอบบนและล่างเหมือนกันกับค่างแว่นถิ่นเหนือ ลำตัวด้านหลังมีขนสีน้ำตาลหรือสีเทาเข้ม ซึ่งมีสีขนเข้มกว่าค่างแว่นถิ่นเหนือมาก แสดงในภาพที่ 2 สำหรับการกระจายของค่างแว่นถิ่นใต้ จะเริ่มจากในป่าตั้งแต่จังหวัดเพชรบุรี ประจวบคีรีขันธ์ จนสุดภาคใต้ นอกจากนี้ยังพบค่างแว่นถิ่นใต้ได้ในประเทศมาเลเซีย ป่าที่สำคัญของค่างแว่นถิ่นใต้ เช่น อุทยานแห่งชาติแก่งกระจาน เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าคลองแสง เป็นต้น (Lekagul and McNeely, 1988)



ภาพที่ 2 ลักษณะทั่วไปของค่างแว่นถิ่นใต้ (dusky langur)

3. ค่างหงอก หรือค่างเทา (*Semnopithecus cristata* Raffles, 1821) ค่างเทามีใบหน้าดำ ไม่มีแว่น ริมฝีปากไม่มีสีขาว ลักษณะเด่น คือ มีขนสีขาวแซมกับขนสีดำทำให้สังเกตเห็นเป็นสีเทา แสดงในภาพที่ 3 ค่างเทามีการกระจายในป่าของภาคอีสานตอนล่าง ภาคตะวันออก ภาคตะวันตก และภาคใต้ตอนล่าง ตั้งแต่ จังหวัดสตูลลงไป นอกจากนี้ยังพบค่างเทาในประเทศมาเลเซีย อินโดนีเซีย ป่าที่สำคัญของค่างเทา เช่น อุทยานแห่งชาติปางสีดา ยังมีรายงานว่าพบค่างเทาที่เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าภูเขียว ภาคใต้ก็พบได้ง่ายที่อุทยานแห่งชาติบูโด-สุไหงปาดี (Lekagul and McNeely, 1988)



ภาพที่ 3 ลักษณะทั่วไปของค่างหงอก หรือค่างเทา (silvered langur)

4. ค่างดำ (*Presbytis melalophos femoralis* Martin, 1838) ค่างดำมีสีเปลี่ยนแปลงได้มาก มีตั้งแต่สีดำจนถึงสีน้ำตาลไหม้จนถึงสีเทาอ่อน และสีน้ำตาลอ่อนบางครั้งอาจพบค่างดำมีสีออกขาว สีด้านล่างลำตัวปกติจะอ่อนกว่าสีด้านบนเล็กน้อย บางตัวอาจมีสีออกขาวที่หน้าอก ด้านในของขา มีสีขาวเห็นได้ชัดเจน จากโคนขา ด้านในจะมีสีขาวมาถึงบริเวณหัวเข่า และบางตัวอาจมีสีขาวเลยมาถึงบริเวณข้อเท้า ด้านล่างของส่วนหางสีอ่อนกว่าด้านบน ริมฝีปากบนและล่างมีขอบสีขาว แต่วงแหวนสีขาวรอบตาของค่างดำไม่เด่นชัดเหมือนอย่างค่างแว่น มีขนแหลมยาวเป็นสันบนหัว และตั้งขึ้นจนดูคล้ายจุก แสดงในภาพที่ 4 ลูกที่เกิดใหม่ของค่างดำจะมีสีเข้มที่แนวสันหลังและที่ไหล่ ค่างดำสามารถพบได้ในประเทศพม่า ไทย มาเลเซีย เกาะสุมาตรา และเกาะบอร์เนียว สำหรับประเทศไทยพบตามแนวเทือกเขาตะนาวศรีและทางภาคใต้ เคยพบมากที่จังหวัดตรัง กระบี่ พังงา และสุราษฎร์ธานี โดยสามารถพบค่างดำได้ตามป่าทั่วไป หรือป่าชายฝั่งทะเล และป่าชายฝั่งที่เป็นที่

ลุ่มคำ อยู่ตามสวนยางและชอบออกมาหาอาหารตามทุ่งนาใกล้ ๆ สวน อาหารที่ค้างคำชอบกิน ได้แก่ ใบไม้ ผลไม้ และแมลง ค้างคำชอบอยู่เป็นฝูงเล็ก ๆ 5 - 6 ตัว (Lekagul and McNeely, 1988)



ภาพที่ 4 ลักษณะทั่วไปของค้างคำ (banded langur)

## 2. การย้อมสีโครโมโซม

เมื่อทำการเพาะเลี้ยงเซลล์และเตรียมโครโมโซม เพื่อให้สามารถศึกษาโครโมโซมภายใต้กล้องจุลทรรศน์ได้อย่างชัดเจน โดยเห็นรูปร่าง และนับจำนวนโครโมโซมได้อย่างถูกต้อง จำเป็นต้องมีการย้อมสีให้ติดเฉพาะโครโมโซม ซึ่งมีหลายวิธีให้เลือกใช้ตามจุดประสงค์ของการศึกษา (Halnan, 1989) การย้อมสีโครโมโซมแบบธรรมดาช่วยบอกจำนวน และชนิดของโครโมโซมประจำชนิดพันธุ์นั้น ๆ โดยเป็นการย้อมประเภทติดส่วนของกรดนิวคลีอิก (nucleic acid) ดังนั้นจะเห็นโครโมโซมติดสีเข้มทั้งแท่ง สีที่ใช้ย้อม เช่น Orcein, Carmine และที่นิยมใช้มากที่สุดคือ Giemsa's แต่การย้อมสีโครโมโซมแบบธรรมดาในบางกรณีสามารถจำแนกโครโมโซมได้เพียงบางแท่งเท่านั้น ไม่สามารถระบุแน่ชัดได้ว่าโครโมโซมบางแท่งเป็นโครโมโซมแท่งที่เท่าใด และจับคู่ไม่ได้ ในช่วงปี ค.ศ. 1970-1980 ได้มีผู้คิดค้นเทคนิคการย้อมแถบสีแบบต่าง ๆ เกิดขึ้นอีกมากมาย แต่ละวิธี

ปรับปรุงให้เหมาะสมกับตัวอย่างเซลล์ที่ใช้ วิธีการย้อมแถบสีแบบจี จะต้องเหนี่ยวนำให้เกิดแถบ โดยใช้เอนไซม์ทริปซิน (trypsin) แล้วย้อมด้วยสีจีมาซา (Giemsa's) จะทำให้เห็นโครโมโซมเป็นแถบ (bands) อาศัยคุณสมบัติของสีที่ติดส่วนของโปรตีน ซึ่งสีจะติดได้ดีในส่วนของโปรตีนที่มีกรดอะมิโนไลซีน (lysine) และอาร์จินีน (arginine) อยู่หนาแน่น ในส่วนที่เป็นเฮเทอโรโครมาติน (heterochromatin) ซึ่งเป็นบริเวณที่ขุ่นไม่ทำงาน และไม่มีการเกิดกระบวนการสังเคราะห์โปรตีน สายดีเอ็นเอ (DNA, deoxyribonucleic acid) ที่พันกันแน่น จะถูกเอนไซม์ทริปซินเข้าไปย่อยโปรตีน ได้น้อยทำให้ส่วนนี้ติดสีเข้ม ในทางตรงกันข้ามกับส่วนที่เป็นยูโครมาติน (euchromatin) จะไม่ค่อยติดสี จึงเห็นเป็นแถบสว่าง (Rooney, 2001)

### 3. Fluorescence *In situ* hybridization (FISH)

#### 3.1 หลักการของเทคนิค FISH

ความเข้าใจในความซับซ้อนของจีโนม (genomes) เป็นไปอย่างรวดเร็วในระยะเวลา 50 ปีที่ผ่านมาเป็นผลให้งานทางด้านนี้มีนักวิทยาศาสตร์สนใจอย่างมาก ไม่เฉพาะทางชีววิทยาแต่รวมทั้งเคมี และฟิสิกส์ด้วย จากความรู้ที่ได้เกี่ยวกับจีโนมนี้ จึงได้มีการพัฒนาเทคนิคที่ใช้ในการศึกษาจีโนมของสิ่งมีชีวิตเพิ่มมากขึ้น เช่น เทคนิคฟลูออเรสเซนซ์อินซิทูไฮบริไดเซชัน (fluorescence *In Situ* hybridization) และการประยุกต์เทคนิคใหม่ ๆ เพื่อใช้ในการวิเคราะห์จีโนม (Difilippantonio and Reid, 2000)

เทคนิค FISH เป็นเทคนิคทางพันธุศาสตร์เซลล์ระดับโมเลกุล (molecular cytogenetics) เป็นการย้อมสีพิเศษเพื่อให้ทราบตำแหน่งของยีนหรือลำดับของเบสที่สนใจบนแท่งโครโมโซม เทคนิคนี้ต้องอาศัยงานด้าน *In situ* hybridization โดยวิธีการให้มีการจับคู่กันระหว่าง ดีเอ็นเอเป้าหมาย (target DNA) กับดีเอ็นเอโพรบ (DNA probe) โดยดีเอ็นเอเป้าหมาย หมายถึง ดีเอ็นเอหรือยีนที่ต้องการค้นหาว่ามีตำแหน่งใดบนแท่งโครโมโซม และ ดีเอ็นเอโพรบ คือดีเอ็นเอที่ใช้ในการติดตามตำแหน่งของดีเอ็นเอเป้าหมายโดยที่ดีเอ็นเอเป้าหมายกับโพรบจะต้องมีเบสที่เป็นคู่สมกัน (complementary) ขนาดของโพรบที่เหมาะสมกับการตรวจตำแหน่งโครโมโซมได้ชัดเจน คือ 200-400 เบส (อมรา คัมภีรานนท์, 2540)

เทคนิค FISH นั้นยังมีการประยุกต์ใช้ที่แตกต่างกันออกไป ขึ้นอยู่กับวัตถุประสงค์ที่ศึกษา เช่น การใช้โครโมโซมเพ้นท์โพรบ (chromosome painting probes) ซึ่งเป็นโพรบที่มีลำดับเบสของดีเอ็นเอทั้งโครโมโซม สำหรับบางบริเวณในจีโนมจะใช้โพรบสายสั้น ๆ ซึ่งเทคนิคประยุกต์ต่าง ๆ เหล่านี้ ได้แก่ การกำหนดตำแหน่งของยีนระหว่างชนิดพันธุ์ (determination of

orthologous regions between species), spectral karyotyping (SKY), comparative genome hybridization (CGH), การทำแผนที่ของยีน (gene mapping) และการทำแผนที่โครโมโซม (chromosome mapping) (Spurbeck et al., 1996)

### 3.2 การเตรียมตัวอย่างทางพันธุศาสตร์

จากที่ได้กล่าวมาข้างต้น มีหลายเทคนิคที่ใช้ในการตรวจสอบลำดับของดีเอ็นเอที่จำเพาะ (specific DNA sequences) ในจีโนม การเตรียมโครโมโซมในระยะเมทาเฟส (metaphase) จึงมีความสำคัญมาก ซึ่งต้องคำนึงถึงสารที่ใช้หรือตัวอย่างที่เตรียมให้เหมาะสมกับเทคนิคที่ต้องการศึกษา เช่น การกำจัดไซโทพลาสซึม (cytoplasm) และขยะที่อยู่กับนิวเคลียส (nuclear debris) ออกโดยใช้ proteinase หรือ pepsin เพื่อลดสัญญาณรบกวนจากการจับกันระหว่างโพรบกับโปรตีนไลปิด (lipid) และคาร์โบไฮเดรต (carbohydrate) การใช้ RNAase ย่อย RNA เพื่อลดสัญญาณรบกวนจาก RNA การเตรียมโครโมโซมที่ไม่ดีจะทำให้รูปแบบของการไฮบริไดซ์ระหว่างดีเอ็นเอโพรบและดีเอ็นเอเป้าหมายนั้นผิดพลาด ซึ่งสามารถเตรียมให้ดีขึ้นได้จากการเตรียมในสภาพที่มีการควบคุมทั้งความชื้นและเวลาที่ใช้ในการทำแห้ง (drying times) (Spurbeck et al., 1996)

### 3.3 การเตรียมดีเอ็นเอโพรบ

หลักการเตรียมโพรบโดยส่วนใหญ่จะคล้ายกัน แต่จะต่างกันตรงที่วิธีการที่ใช้ในการเตรียม โดยทั่วไปดีเอ็นเอโพรบก็จะประกอบด้วยจีโนมิกดีเอ็นเอสายสั้น ๆ จากการเพิ่มปริมาณ cDNA โดยการแทรกเข้าไปในเวกเตอร์ (vector) ตัวอย่างเวกเตอร์ เช่น pasmid artificial chromosomes (PACs), yeast artificial chromosomes (YACs), bacterial artificial chromosomes (BACs), human artificial chromosomes (HACs) โพรบเหล่านี้ใช้สำหรับการทำแผนที่ยีนหรืออบริเวณแตกหักของโครโมโซม และช่วยในการจำแนกโครโมโซม

Spectral karyotyping (SKY) เป็นชื่อเรียกเทคนิค FISH อีกเทคนิคหนึ่งซึ่งต้องมีการเตรียมโพรบบนเป็นชุด เทคนิคนี้เรียกว่า paints ในแต่ละโครโมโซมจะมีการติดฉลากด้วยสารฟลูออเรสเซนต์ที่จำเพาะ ดังนั้นจึงเป็นการเตรียมโพรบบนแบบตลอดทั้งความยาวของโครโมโซม การเตรียมโพรบบนนี้จะต้องใช้เครื่อง flow sorted chromosome ในการแยกโครโมโซมแต่ละแท่ง โดยจะแยกโครโมโซมตามขนาดและปริมาณของนิวคลีโอไทด์ (Gray et al., 1979; Carter et al., 1990) สามารถเพิ่มปริมาณโพรบของแต่ละโครโมโซมและติดฉลากโพรบได้โดยใช้เทคนิคที่เรียกว่า DOP-PCR (degenerate oligonucleotide primer) (Telenius et al., 1992)

### 3.4 การติดฉลากดีเอ็นเอโพรบ

โพรบสามารถที่จะติดฉลากด้วยสารฟลูออเรสเซนซ์หลายชนิด หรือที่ไม่ใช่สารฟลูออเรสเซนซ์ ประเภทของการติดฉลากนั้นขึ้นอยู่กับอุปกรณ์ที่มีอยู่ จุดประสงค์ของการทดลองมูลค่าหรือขึ้นกับความชอบของบุคคล การติดฉลากด้วยสารฟลูออเรสเซนซ์ เรียกว่า “การติดฉลากแบบทางตรง” ส่วนการติดฉลากด้วยสารที่ไม่ใช่สารฟลูออเรสเซนซ์ เรียกว่า “การติดฉลากแบบทางอ้อม” ซึ่งสามารถตรวจสอบได้ด้วยสารตัวที่สองหรือสามที่เป็นสารฟลูออเรสเซนซ์ (Difilippantonio and Ried, 2000)

### 3.5 การไฮบริไดซ์โพรบกับตัวอย่างโครโมโซมที่ต้องการศึกษา

วิธีการในขั้นนี้จะต่างจากขั้นอื่น ๆ เล็กน้อย โดยจะต้องกำจัดส่วนของดีเอ็นเอที่มีลำดับเบสซ้ำ ๆ กันเสียก่อนโดยการใช้ competitor Cot I DNA (Landegent et al., 1987; Lichter et al., 1988; Pinkel et al., 1988) โดยที่ Cot I DNA จะไปควบคุมองค์ประกอบของโพรบที่มีลำดับเบสซ้ำ ๆ กัน และกระจัดกระจายอยู่ในจีโนม เช่น Alu, LINE, SINE และ B1 หากไม่กำจัดลำดับเบสที่ซ้ำกันของโพรบนี้ จะเป็นผลให้โพรบไปจับกับทุกบริเวณของโครโมโซม ซึ่งไม่ใช่บริเวณที่สนใจศึกษา อย่างไรก็ตามถ้าโพรบไม่มีบริเวณของเบสที่ซ้ำ กรณีสั้น cDNA โพรบก็จะตกตะกอนเมื่อรวมตัวกับดีเอ็นเอ แต่ทำให้แขวนลอยใหม่ได้โดยใช้ formamide/dextran sulfate/SSC เป็นบัฟเฟอร์ และทำให้โพรบเสียดสภาพที่อุณหภูมิ 80°C แล้วตามด้วยการทำให้เย็นทันที (ไม่มี Cot I) หรือบ่มที่ 37°C เพื่อป้องกันไม่ให้ Cot I ไฮบริไดซ์กับตัวอย่างของโครโมโซมที่ต้องการศึกษา ทำให้โครโมโซมที่อยู่บนสไลด์เสียดสภาพด้วยการบ่มที่ 80°C ใน formamide ตามด้วยการดึงน้ำออก (dehydration) ด้วย ethanol series ที่เย็น โพรบจะเชื่อมรวมกับโครโมโซมที่ 37°C ในที่มีดและมี ความชื้น เวลาที่ใช้ในการไฮบริไดซ์ของโพรบกับโครโมโซมตัวอย่างนั้นขึ้นอยู่กับชนิดพันธุ์ของสิ่งมีชีวิตที่สนใจศึกษา ว่ามีความใกล้เคียงหรือมีความห่างไกลกันทางวิวัฒนาการ เช่น ถ้าหากเป็นการใช้โพรบของมนุษย์ไปจับหรือไฮบริไดซ์กับสัตว์ในกลุ่มลิง ค่าง และชะนีนั้น จะใช้เวลาประมาณ 24 ชั่วโมง ในการที่โพรบของมนุษย์จะจับกับโครโมโซมของลิง ค่าง และชะนี โดยทั่วไปแล้วจะใช้เวลาในการบ่มประมาณ 24-48 ชั่วโมง และ 40-72 ชั่วโมง สำหรับโพรบที่มีความซับซ้อน เช่น เทคนิค SKY และ CGH (Difilippantonio and Reid, 2000)

### 3.6 การตรวจสอบ และการแสดงผล

การตรวจหาตำแหน่งของยีนหรือช่วงลำดับเบสของดีเอ็นเอที่สนใจบนแท่งโครโมโซมใช้เทคนิค *In situ* hybridization ร่วมกับ immunocytochemistry กล่าวคือ มีการติดฉลากด้วยโมเลกุลของสารเคมีที่สามารถถูกติดตามได้ด้วยสารสีเรืองแสง (ซึ่งสามารถตรวจดูสารเรืองแสงได้ภายใต้กล้องจุลทรรศน์ฟลูออเรสเซนซ์) วิธีการติดฉลากให้กับโพรบเป็นวิธีการทางอ้อม ทั้งนี้ให้โพรบติดเข้ากับโมเลกุลของสารเคมีที่เรียกว่า reporter molecule แล้วใช้เทคนิค immunocytochemistry โดยให้มีการจับกันระหว่าง antibody กับ reporter molecule โดยที่ antibody นี้เกาะอยู่กับสารเรืองแสงเรียบร้อยแล้ว (fluorophore) โมเลกุลของโพรบจับกับ reporter molecule ใช้เทคนิคที่เรียกว่า nick translation ตัวอย่างเช่น โพรบที่จับกับ reporter molecule ชนิด biotin แล้วเกิดเป็นโมเลกุลของ probe-biotin เรียกรวมกันว่า biotinylated DNA จากนั้นใช้เทคนิค *In situ* hybridization เพื่อให้โพรบตรวจตำแหน่งของดีเอ็นเอเป้าหมายบนแท่งโครโมโซม จากนั้นหยดสารเคมีชนิดที่มีความจำเพาะกับ biotin ได้แก่ avidin ลงไปจะเกิดปฏิกิริยาที่คล้ายกับ antigen-antibody ขณะเดียวกัน avidin นี้จะต้องมีโมเลกุลที่ต่อกับโมเลกุลของสารเรืองแสง เช่น fluorescein isothiocyanate (FITC), rhodamine และ Texas red เป็นต้น ซึ่งจะเรืองแสงภายใต้กล้องจุลทรรศน์ฟลูออเรสเซนซ์ในสเปกตรัมสีส้มหรือเขียว ขึ้นอยู่กับชนิดของสารให้สีเรืองแสง สัญญาณที่ปรากฏบนโครโมโซมเรียกว่า hybridization signal และทำการย้อมแท่งโครโมโซมบริเวณอื่น ๆ โดยการย้อมด้วยสี DAPI (4',6'-diamidino-2-phenylindole dihydrochloride) ซึ่งจะทำให้แท่งโครโมโซมติดสีฟ้า หรือย้อมด้วยสี propidium iodide ซึ่งจะทำให้แท่งโครโมโซมโดยรวมติดสีส้ม (อมรา คัมภีรานนท์, 2540)

### 4. การศึกษาพันธุศาสตร์เซลล์ของค้าง

Chiarelli (1963) ทำการศึกษาพันธุศาสตร์เซลล์ของสัตว์จำพวกลิง 3 สกุล ๆ ละ 1 ชนิด พบว่าในสกุล *Hylobates* ได้แก่ ชะนีมือดำ (agile gibbon, *Hylobates agilis*) เพศผู้มีจำนวนโครโมโซม  $2n$  เท่ากับ 44 แห่ง ประกอบด้วยโครโมโซมร่างกาย ชนิดเมทาเซนทริก (metacentric) และซับเมทาเซนทริก (submetacentric) สำหรับโครโมโซมเพศ พบว่าโครโมโซมเอ็กซ์ (X chromosome) เป็นชนิดซับเมทาเซนทริก โครโมโซมวาย (Y chromosome) มีขนาดเล็กซึ่งจำแนกชนิดได้ไม่ชัดเจน ในสกุล *Colobus* ศึกษาในกลุ่มค้างแอฟริกา (king colobus, *Colobus polycomos*) เพศเมีย พบว่ามีจำนวนโครโมโซม  $2n$  เท่ากับ 44 แห่ง มีโครโมโซมร่างกายชนิดเมทาเซนทริก และซับเมทาเซนทริก ไม่ได้ระบุโครโมโซมเพศว่าเป็นชนิดใด และสกุล *Presbytis* ศึกษาในค้างแวนถิ่นใต้ (dusky langur, *Presbytis obscurus*) เพศผู้ พบว่ามีจำนวนโครโมโซม  $2n$  เท่ากับ 44 แห่ง มีโครโมโซมเอ็กซ์เป็นชนิดเมทาเซนทริก โครโมโซมวายเป็นชนิดอะโครเซนทริก

(acrocentric) และพบว่าโครโมโซมคู่ที่ 21 ของสัตว์ทั้งสามชนิดมีลักษณะพิเศษเรียกว่า linear satellite ซึ่งเป็นลักษณะพิเศษที่ไม่เคยพบมาก่อน

Chiarelli (1966) ศึกษาอนุกรมวิธานของสัตว์ในกลุ่ม Catarrhine (กลุ่มลิงโลกเก่า ถึงไม่มีหาง และมนุษย์) สามารถแบ่งได้ 2 วงศ์ย่อย คือ วงศ์ย่อย Cercopithecoidea แบ่งออกเป็น 3 กลุ่ม กลุ่มที่หนึ่งสกุล *Cercopithecus* กลุ่มที่สองสกุล *Papio*, *Macaca*, *Theropithecus* และ *Cercocebus* กลุ่มที่สามสกุล *Colobus*, *Presbytis* และ *Hylobates* วงศ์ย่อย Hominoidea มี 3 กลุ่ม คือพวกลิงไม่มีหาง ได้แก่ สกุล *Pan*, *Pongo* และ *Gorilla* ซึ่งสามารถที่จะจัดจำแนกทางอนุกรมวิธานได้ โดยมีจำนวนโครโมโซมที่แตกต่างกัน นอกจากนี้ในลิงอูรังอุตัง (*orangutan*) นั้นยังมีความแตกต่างจากสัตว์จำพวกลิงชนิดอื่น เมื่อทำการเปรียบเทียบลักษณะของโครโมโซม

Hsu and Benirschke (1970, 1971, 1973, 1975a, 1975b) ได้รายงานการศึกษาพันธุศาสตร์เซลล์ของสัตว์บางชนิดในวงศ์ย่อย Colobinae สกุล *Presbytis*, *Nasalis* และ *Pygathrix* พบว่าค้างเทา (silvered leaf monkeys, *Presbytis cristatus*,  $2n=44$ ) มีโครโมโซมร่างกายชนิดเมทาเซนทริก และซับเมทาเซนทริกจำนวน 40 แท่ง ชนิดอะโครเซนทริก 2 แท่ง โครโมโซมเอ็กซ์ และโครโมโซมวายเป็นชนิดซับเมทาเซนทริก ในค้างแวนถิ่นใต้มีโครโมโซมร่างกายชนิดเมทาเซนทริก และซับเมทาเซนทริกจำนวน 40 แท่ง ชนิดอะโครเซนทริก 2 แท่ง โครโมโซมเอ็กซ์และโครโมโซมวายเป็นชนิดซับเมทาเซนทริก ใน *entellus langur* (*Presbytis entellus*,  $2n=44$ ) มีโครโมโซมร่างกายชนิดเมทาเซนทริก และซับเมทาเซนทริกจำนวน 40 แท่ง ชนิดอะโครเซนทริก 2 แท่ง โครโมโซมเอ็กซ์และโครโมโซมวายเอ็กซ์เป็นชนิดเมทาเซนทริก และโครโมโซมวายชนิดอะโครเซนทริก ในลิงงวง (proboscis monkey, *Nasalis larvatus*,  $2n=48$ ) มีโครโมโซมร่างกายชนิดเมทาเซนทริก และซับเมทาเซนทริกจำนวน 46 แท่ง โครโมโซมเอ็กซ์เป็นชนิดซับเมทาเซนทริก และโครโมโซมวายชนิดอะโครเซนทริก ในค้างห้าสี (*doac langur*, *Pygathrix nemaeus*,  $2n=44$ ) มีโครโมโซมร่างกายชนิดเมทาเซนทริก และซับเมทาเซนทริก 40 แท่ง ชนิดอะโครเซนทริก 2 แท่ง โครโมโซมเอ็กซ์เป็นชนิดเมทาเซนทริก และโครโมโซมวายชนิดอะโครเซนทริก

Stanyon et al. (1995) ใช้เทคนิคทางพันธุศาสตร์โมเลกุล ในการวิเคราะห์ตำแหน่งของ NOR-bearing หรือโครโมโซมเครื่องหมาย (marked chromosomes) ในสัตว์กลุ่มลิงไม่มีหางขนาดเล็ก (lesser apes) วงศ์ Hylobatidae และกลุ่มลิงโลกเก่า (วงศ์ Cercopithecidae) โดยทำการไฮบริไดเซชัน (hybridization) ซึ่งใช้โพรบโครโมโซมของมนุษย์ในสัตว์จำพวกลิง ได้แก่ *Hylobates lar*, *H. syndactylus*, *H. concolor*, *Cercopithecus aethiops*, *Macaca fuscata*, *Colobus guereza* และ *Presbytis cristata* พบว่ามีโครโมโซมเครื่องหมายทั้งในวงศ์ Hylobatidae และวงศ์ Cercopithecidae ดังนั้นจึงไม่สามารถใช้การมีโครโมโซมเครื่องหมายแยกกลุ่มของชะนีออกจากวงศ์ Hylobatidae

หรือรวมวงศ์ Hylobatidae เข้ากับลิงกลุ่มอื่น ๆ ได้ การทำ chromosome painting เป็นเครื่องมือที่ช่วยแก้ปัญหาเกี่ยวกับโครโมโซมคู่เหมือน หรือช่วยในการจัดกลุ่มของชนิดพันธุ์ที่ยังสับสน และการทำ chromosome painting ยังช่วยในการศึกษาเชิงวิวัฒนาการ โดยเฉพาะอย่างยิ่งในด้านที่เกี่ยวกับชนิดพันธุ์และอนุกรมวิธาน

Wang et al. (1997) ศึกษาชนิดพันธุ์ของค้างจิงกลุ่มลิงจมูกแบน (snub-nosed monkey, *Rhinopithecus* sp.) ซึ่งพบว่ายังไม่มีการศึกษาโดยใช้ข้อมูลทางด้านโมเลกุล ดังนั้นเพื่อเป็นการหาความสัมพันธ์ของค้างจิงในกลุ่มนี้ให้มีความชัดเจนยิ่งขึ้น จึงได้นำยีนต่าง ๆ คือ *ND3*, *ND4L*, *ND4*, *tRNA<sup>Arg</sup>*, *tRNA<sup>His</sup>*, *tRNA<sup>Ser</sup>* และ *tRNA<sup>Leu</sup>* มาใช้ในการศึกษา โดยทำการศึกษาใน *Rhinopithecus bieti*, *R. roxellana*, *Trachypithecus francoisi*, *T. f. leucocephalus*, *T. phayrei*, *Pygathrix nemaeus* และ *Colobus guereza* พบว่ามีลักษณะความแตกต่างกัน (heteromorphic) ที่เกิดขึ้นทั้งหมด 2,252 แบบ

Bigoni et al. (1997a) ทำการศึกษาเทคนิค chromosome painting โดยใช้โพรบโครโมโซมของมนุษย์ทั้งหมดกับค้างเทา (silvered leaf monkey, *Presbytis cristata*,  $2n=44$ ) โดยโพรบโครโมโซมของมนุษย์ทั้ง 24 โพรบ แสดง 30 สัญญาณในโครโมโซมชนิดแฮพลอยด์ (haploid) ของเพศเมีย และ 34 สัญญาณในโครโมโซมชนิดแฮพลอยด์ของเพศผู้ ความแตกต่างนี้เกิดขึ้นจากกระบวนการแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนของโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือน (reciprocal translocation) ระหว่างโครโมโซมวายและโครโมโซมร่างกายคู่ที่ 5 ของมนุษย์ การแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนของโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือนในโครโมโซมร่างกายกับโครโมโซมเพศนี้เป็นลักษณะเฉพาะในกลุ่มลิงโลกเก่า ทำให้เกิดระบบโครโมโซมเพศแบบ  $X_1X_2Y_1Y_2/X_1X_1X_2X_2$  และพบการเกิดโรเบิร์ตโซเนียนทรานสโลเคชัน (Robertsonian translocation) ของโครโมโซมของค้างเทาคู่ที่ 14 กับ 15 และคู่ที่ 21 กับ 22 และเกิดการแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนของโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือนของโครโมโซมคู่ที่ 1 กับ 19 และคู่ที่ 6 กับ 16 การวิเคราะห์การย้อมแถบสีแบบจี พบว่าเกิดความแตกต่างกัน 3 แบบ ของโครโมโซมคู่ที่ 1 ซึ่งเกิดจากการต่อสลับ (inversion) กันของโครโมโซม ผลการวิจัยนี้สามารถอธิบายการเกิดรูปแบบของแถบสีได้หลายรูปแบบ เมื่อเปรียบเทียบรูปแบบการเกิดไฮบริดไฮเซนกับกลุ่มชะนี (gibbons) แสดงให้เห็นว่าลักษณะของโครโมโซมและการเกิดรูปแบบของแถบสีต่าง ๆ นี้ น่าจะมีความสัมพันธ์กันระหว่างชะนี กับกลุ่มค้าง (colobines) ทางสายวิวัฒนาการ

Bigoni et al. (1997b) ทำการศึกษาเทคนิค FISH โดยใช้โพรบโครโมโซมของมนุษย์ทุกโพรบไฮบริดไฮเซนกับโครโมโซมของค้างแอฟริกา (African colobines) พบว่าโพรบโครโมโซมของมนุษย์ทั้งหมดสามารถไฮบริดไฮเซนได้และเกิด 31 สัญญาณ ในชุดโครโมโซมแฮพลอยด์ในเพศผู้ มีการเกิดการรวมตัวของโครโมโซมแบบโรเบิร์ตโซเนียนทรานสโลเคชันในโครโมโซมคู่ที่ 14 กับ 15 และ

21 กับ 22 ในโครโมโซมของค่างแอฟริกาคู่ที่ 6 และ 16 ตามลำดับ และมีการแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือนของโครโมโซมคู่ที่ 1 กับ 10 คู่ที่ 1 กับ 17 และคู่ที่ 3 กับ 19 และในโครโมโซมคู่ที่ 12 ของค่างเทายังมีการต่อสลับเกิดขึ้นด้วย จากข้อมูลของการไฮบริไดเซชันนี้ กล่าวได้ว่าค่างแอฟริกามีความแตกต่างจากค่างเอเชีย (Asian colobines) โดยเกิดจากการแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนของโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือน 6 คู่ จากการเปรียบเทียบรูปแบบไฮบริไดเซชัน พบว่าคาริโอไทป์ของค่างเอเชียนั้นมีการผันแปรมาจากคาริโอไทป์ของค่างแอฟริกาถึงสกุลมาคาคา (*Macaca*) เอพขนาดใหญ่ (great apes) และมนุษย์ และจากรูปแบบไฮบริไดเซชันจำนวนโครโมโซม และรูปร่างของโครโมโซม กล่าวได้ว่าระหว่างกลุ่มค่าง และชะนีนั้นมีการเชื่อมโยงกันทางสายวิวัฒนาการ

Nie et al. (1998) ทำการศึกษาโครโมโซมของค่างจีน 2 ชนิด คือ *Semnopithecus francoisi*,  $2n=44$  และ *S. phayrei*,  $2n=44$  โดยเทคนิค chromosome painting โดยใช้โพรบโครโมโซมของมนุษย์ทุกคู่ ยกเว้นโครโมโซมวาย พบว่าค่างทั้งสองชนิดมีรูปแบบของการไฮบริไดเซชันเหมือนกัน และรูปแบบโครโมโซมที่ย้อมด้วยเทคนิคแถบสีแบบจีก็คล้ายกันด้วย โดยโพรบทุกคู่สามารถจับกับโครโมโซม 1 คู่ ของค่างทั้งสองชนิดได้ ยกเว้นโพรบของมนุษย์คู่ที่ 1, 2, 6, 16 และ 19 ที่สามารถไฮบริไดซ์หรือจับกับโครโมโซมของค่างทั้งสองชนิดได้ 2 คู่ แสดงในตารางที่ 1 จากผลการทดลองแสดงให้เห็นว่าโครโมโซมของมนุษย์ และค่างจีนทั้งสองชนิดมีการอนุรักษ์สูงมาก จากการเปรียบเทียบรูปแบบการไฮบริไดซ์ของโพรบมนุษย์กับค่างทั้งสองชนิดกับข้อมูลของลิงโลกเก่า (old world primate) อื่น ๆ พบว่า มีการเกิดการแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนของโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือน กระบวนการรวมตัวของโครโมโซมแบบโรเบิร์ตโซเนียน และการต่อสลับของโครโมโซมตั้งแต่เกิดการแยกสายวิวัฒนาการของมนุษย์และค่างจากบรรพบุรุษร่วมกัน จากการเปรียบเทียบดังกล่าวยังพบว่าค่างเอเชียมียูรูปแบบคาริโอไทป์เหมือนกับค่างแอฟริกา

Bigoni et al. (2003) ศึกษาโดยใช้โพรบโครโมโซมของมนุษย์ในการหาความสัมพันธ์ของลิงวงง (proboscis monkey) กับค่างกลุ่มอื่น ๆ เหตุที่โครโมโซมของลิงวงงมีจำนวน  $2n$  เท่ากับ 48 แท่ง แต่ในค่างกลุ่มอื่น ๆ มี  $2n$  เท่ากับ 44 แท่ง เนื่องจากว่ามีการเกิดการหักของโครโมโซมคู่ที่ 14 และ 16 ดังนั้นการที่มีจำนวนโครโมโซมมากจึงไม่ใช่การเป็นลักษณะโบราณ ซึ่งปฏิเสธสมมติฐานของ Peng et al. (1993) ที่กล่าวว่าสกุล *Nasalis* น่าจะเป็นสกุลที่โบราณที่สุดในกลุ่มค่างโพรบของมนุษย์คู่ที่ 14 และ 15 นั้นจะถูกพบร่วมกันใน 1 โครโมโซมซึ่งจะพบในกลุ่มค่างทุกชนิด แต่ในลิงวงง พบว่ามีการแตกหักของโครโมโซมคู่ที่ 14 จึงทำให้พบที่โครโมโซม 2 คู่ ซึ่งลักษณะนี้ไม่พบในค่างกลุ่มอื่น ๆ

Bigoni et al. (2004) ศึกษาความเหมือนของโครโมโซมมนุษย์กับค้างห้าสี โดยใช้โพรบโครโมโซมของมนุษย์ทั้ง 22 โพรบ และโครโมโซมเพศเอ็กซ์ พบว่ามีโครโมโซมที่เกิดการรวมตัวกันเมื่อเทียบกับโครโมโซมมนุษย์ ได้แก่ คู่ที่ 14/15, 21/22 และ 1/19 โดยคู่ที่ 1/19 สามารถอธิบายได้ว่าเกิดจากการแลกเปลี่ยนชิ้นส่วนของโครโมโซมที่ไม่ใช่โครโมโซมคู่เหมือน และพบว่าการต่อสลับแบบมี เซนโทรเมียร์ร่วมด้วย (pericentric inversion) ซึ่งพบในค้างเอเชียชนิดอื่น ๆ ด้วย แต่ไม่พบในค้างแอฟริกา และพบว่าค้างห้าสีมีคาริโอไทป์ที่เหมือนกันกับค้างชนิดอื่น ๆ ที่มีการศึกษาซึ่งมีการแยกสายวิวัฒนาการกันหลังจากที่มีการแยกสายกันของค้างเอเชียและค้างแอฟริกา