

ความสำคัญของโครโนโซมเพศในปศุสัตว์

วิรัตน์ ชวนนิกุล

ภาควิชาสัตวบาล คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สิ่งมีชีวิตทุกชนิดมีความแตกต่างขั้นพื้นฐานที่สำคัญ อยู่ประการหนึ่งคือ ความแตกต่างของเพศ นั้นคือ เพศผู้ และเพศเมีย การแยกเพศในสัตว์ตั้งแต่สัตว์ขั้นต่ำจนถึงสัตว์ขั้นสูงมีหลายแบบหลายระบบด้วย กันได้แก่ แยกเพศโดย *Episome* ในแบคทีเรีย แยก เพศโดยยึนในแมลงตัวต่อของชนิดเช่น *Bracon hebetor* แยกเพศโดย จำนวนชุดของโครโนโซม (*Haplo-diploidy*) ในแมลงพัก *Hymenoptera* เช่น ผึ้งและมด เป็นต้น ซึ่งตัวผู้มีจำนวนโครโนโซมเป็น *Haploid* และตัวเมีย เป็น *diploid* ระบบการแยกเพศที่สำคัญที่สุดคือ การ แยกเพศโดยอาศัยโครโนโซมเพศ ซึ่งมีหลายแบบ ด้วยกัน ได้แก่

แบบที่ 1. แบบโครโนโซน *XO* ในแมลงพัก *Hemiptera* และ *Orthoptera* เช่นตั๊กแตน แมลงสาบ เป็นต้น โดยตัวผู้มีโครโนโซน *X* ตัวเดียว นั่นคือ มีโครโนโซมเพศเป็น *XO* ส่วนตัวเมีย มี โครโนโซมเพศเป็น *XX*

แบบที่ 2. แบบโครโนโซน *ZW* ในแมลงพักผีเสื้อ ตัวใหม่ รวมทั้งพัก นก ไก่ เป็ด ห่าน และ ปลาบางชนิดด้วย โดยตัวผู้มีโครโนโซมเพศเป็น *ZZ* ส่วนตัวเมียเป็น *ZW* (*heterogametic female*)

แบบที่ 3. แบบโครโนโซน *XY* เป็นแบบของ สัตว์ชั้นสูงทั้งหมด ได้แก่สัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมทุกชนิด ซึ่งรวมถึงมนุษย์ด้วย การแยกเพศแบบนี้ ใน เพศผู้จะมีโครโนโซมเพศแตกต่างกัน คือเป็น *XY* (*heterogametic male*) ส่วนในเพศเมียจะมีโครโนโซม

เพศเหมือนกัน คือเป็น *XX*

การกำหนดเพศโดยอาศัยโครโนโซมเพศในทั้ง 3 แบบนี้ จะทำให้ได้อัตราส่วนของเพศ ในรุ่นลูก หลังการผสมพันธุ์แล้ว เป็น $1 : 1$ เสมอ (รูปที่ 1)

2. การกำหนดเพศในสัตว์ชั้นสูง

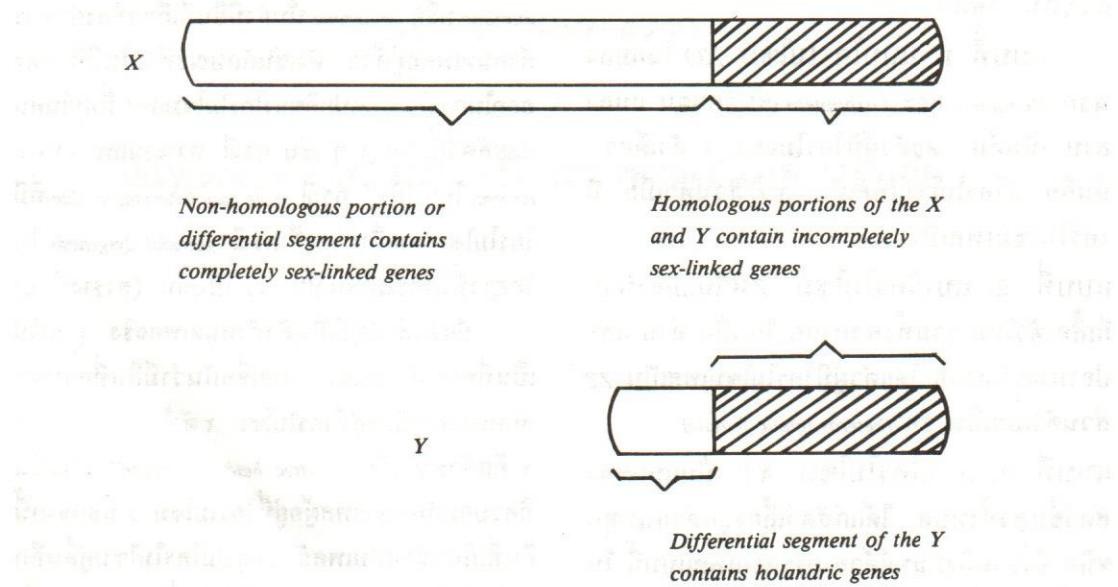
ในสัตว์ชั้นสูง เมื่อว่าความแตกต่างของเพศ จะ ถูกกำหนดโดยโครโนโซมเพศที่เรียกว่า *sex chromosome* หรือ *gonosome* ก็ตาม แต่ไม่ได้มายความว่ามีนิ่นที่ เป็นตัวกำหนดเพศนั้นจะต้องอยู่ บนโครโนโซมเพศ เท่านั้น เพราะมีปรากฏการณ์หลายอย่างที่แสดงให้เห็นว่า บนโครโนโซมตัวอื่น ที่ เรียกว่า *somatic chromosome* หรือ *autosome* นั้นยังมีนิ่นที่เกี่ยวข้องกับการ กำหนดเพศอยู่ด้วย ดังเช่นลักษณะพิเศษในไทยที่แสดง ออกในกรดีการผิดปกติของโครโนโซมเพศ ที่พบในคน และสัตว์เลี้ยงต่าง ๆ เช่น กรดี *XO/XY* และ *XY sex-reversal* ในเม่น้ำ¹⁵ กรดี *male pseudohermaphrodite* ที่มี โครโนโซมเพศเป็น *XX*¹⁶ กรดี *gonadal dysgenesis* ใน โคสารที่มีโครโนโซมเป็น *XY* เป็นต้น (ตารางที่ 2)

ปัจจัยสำคัญที่เป็นตัวกำหนดเพศจริง ๆ ยังไม่ เป็นที่ทราบกันแน่ชัด แต่เชื่อกันว่ามีนิ่นที่ควบคุม ลักษณะเพศเมียอยู่ที่โครโนโซน *X* ตัวใดตัวหนึ่ง ส่วน *X* อีกด้วยที่เป็น *inactive heterochromatin*¹² ส่วนนิ่นที่ ที่ควบคุมลักษณะเพศผู้อยู่ที่โครโนโซน *Y* นอกจากนี้ ยังมีนิ่นที่เกี่ยวข้องกับเพศบ้างมีอยู่บนโครโนโซมคู่อื่นอีก บนโครโนโซมเพศเอง นอกจากนิ่นที่กำหนดเพศแล้ว ก็ยังมีนิ่นที่ไม่เกี่ยวข้องกับการกำหนดเพศผู้เพศเมีย

รูปที่ 1. แสดงอัตราส่วนเพศที่ได้ในลูก ในทั้ง 3 แบบของระบบแยกเพศโดยโครโนไซม์เพศ

	แบบ 1 XO		แบบ 2 ZW		แบบ 3 XY	
Parents :						
Gametes :	XO	X	Z	ZW	X,Y	X
Fl	XO : XX		ZZ : ZW		XY : XX	
Sex ratio	1 : 1		1 : 1		1 : 1	

รูปที่ 2. ไดอะแกรมของโครโนไซม์ X และ Y แสดงการเปรียบเทียบส่วนที่เป็น *homologous* และ *non-homologous*²⁹



อยู่ด้วย ได้แก่ *sex-linked* บนโครโนไซม์ *X* และ *sex-linked* บนโครโนไซม์ *Y*

การกำหนดเพศในปศุสัตว์อาจมีความหมายแบ่งได้เป็น 2 ลักษณะคือ

ก. เพศทางพันธุกรรม (*Genetic sex*) ซึ่งถูกกำหนดขึ้นตั้งแต่การปฏิสนธิระหว่างไข่กับตัวอสุจิ คือถ้า โครโนไซม์เพศในตัวอสุจิที่ผสมกับไข่นั้น เป็น โครโนไซม์ *X* ลูกที่เกิดมาจะมีเพศทางพันธุกรรมเป็น เพศ เมีย (*XX*) แต่ถ้าตัวอสุจิมีโครโนไซม์ *Y* ลูกที่เกิด จะมีเพศทางพันธุกรรมเป็นเพศผู้ (*XY*) ในกรณีที่เกิด การผิดปกติของการแบ่งตัวแบบ *meiosis* ไม่ว่าจะเป็น ในพ่อหรือในแม่ก็ตาม อาจทำให้เพศทางพันธุกรรม ผิดไปจากปกติด้วยก็ได้ เช่น กรณี *XO*, *XXY*, *XXX* เป็นต้น

ข. เพศทางพีโนไทป์ (*Gonadal or phenotypic sex*) เป็นเพศที่ถูกกำหนดขึ้นภายหลังการปฏิสนธินั่นคือ เออนบาริโอเจริญเดิบโคลดี้มีอวัยวะเพศเป็นแบบเพศ เมีย มีท่อนนำไปยัง มีนดลูก ช่องคลอด หรือเจริญเดิบโคลดี้มีอวัยวะเพศผู้ มีอัณฑะ มีท่อนนำน้ำเข้าเชื่อมอวัยวะเพศผู้ เป็นต้น โดยปกติ ลักษณะของเพศทางพีโนไทป์ จะสอดคล้องกับ เพศทางพันธุกรรม ยกเว้นในกรณี การผิดปกติ บางอย่าง และกรณีของกะเทยในปศุสัตว์

3. รูปร่างและขนาดของโครโนไซม์เพศใน สัตว์เลี้ยงชนิดต่าง ๆ

เป็นที่ทราบกันดีแล้วว่า カリโอไทป์ปกติ ของ สัตว์ชนิดค้าง ฯ มีจำนวนโครโนไซม์แตกต่างกัน เช่น หน้า $2n=64$ โโค $2n=60$ กระเบื้องปลัก $2n=48$ สุกร $2n=38$ ฯลฯ จำนวนที่แตกต่างกันนั้นเป็นจำนวนอโトイโซน ส่วน โครโนไซม์เพศจะคงที่เป็น *XX* ในเพศเมีย หรือเป็น *XY* ในเพศผู้ ความยาวสัมพัทธ์ของโครโนไซม์เพศ ในสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมทั่วไป จะเป็น 5 % ของ โครโนไซม์ทั้งหมด (*haploid genome*) แต่รูปร่างและ ขนาดของทั้งโครโนไซม์ *X* และโครโนไซม์ *Y* จะ แตกต่างกันในสัตว์แต่ละชนิด โดยที่โครโนไซม์ *X*

จะเป็นโครโนไซม์ที่มีขนาดกลางถึงขนาดใหญ่ ส่วน โครโนไซม์ *Y* จะมีขนาดเล็กถึงเล็กที่สุดเสมอ รูปร่าง และขนาดของโครโนไซม์เพศในสัตว์เลี้ยงที่สำคัญ ได้แสดงไว้ในตารางที่ 1

4. ยืนบนโครโนไซม์เพศ

ในการจับคู่ของโครโนไซม์ ออโトイโซนทุกคู่นี้ ขนาดเท่ากันและมีรูปร่างเหมือนกัน แต่สำหรับ โครโนไซม์เพศ โครโนไซม์ *X* มีขนาดใหญ่กว่า โครโนไซม์ *Y* มาก และในสัตว์บางชนิดยังมีรูปร่างของโครโนไซม์ ที่แตกต่างกัน ดังนั้น การจับคู่จึงแบ่งโครโนไซม์เป็น 2 ส่วน คือ ส่วนที่เหมือนกัน (*homologous*) และ ส่วนที่ไม่เหมือนกัน (*non-homologous*) (รูปที่ 2)

บนโครโนไซม์ *X* ของจากมีตำแหน่ง (*locus*) ของยีนที่กำหนดลักษณะของเพศแล้ว ยังมียีนที่ กำหนดลักษณะทั่วไปอื่น ๆ ด้วย ยีนที่มีตำแหน่งอยู่ บนส่วน *non-homologous* เรียกว่ายีน *sex-linked* เนื่อง จากยีนนี้ไม่มีตำแหน่งบนโครโนไซม์ *Y* ด้วย จึงทำ ให้

ลักษณะนี้มีการแสดงออกในอัตราส่วนที่แตกต่าง กันในเพศต่างกัน ในคนทราบกันว่ามีประมาณ 20 ลักษณะ ตัวอย่างเช่น ลักษณะตาบอดสีเขียว-สีแดง โรคทางกรรมพันธุ์ *hemophilia* ซึ่งพบในเพศชาย มากกว่าในเพศหญิง เป็นต้นตัวอย่างยีน *sex-linked* ในสัตว์ได้แก่ ลักษณะขนลาย-ขนไม่ลาย (*barred-nonbarred*) ในไก่ซึ่งจากการผสมพันธุ์ ระหว่างเจ้าโนไหป์ ของพ่อแม่ไก่บางแบบ จะได้ลูกไก่ตัวเมียที่มีขนไม่ ลาย แต่ตัวผู้มีขนลาย เท่านั้น ซึ่งในอุตสาหกรรม การเลี้ยงไก่ไข่ในปัจจุบันได้นำลักษณะ *sex-linked* เช่นนี้มาใช้ในการแยกเพศ แทนวิธีปลิ้นกัน (*vent-sexing*) แบบดั้งเดิม

สำหรับยีนที่มีตำแหน่งอยู่บนส่วน *differential segment* ของโครโนไซม์ *Y* ซึ่งไม่มีบนโครโนไซม์ *X* เรียกว่ายีน *holandric* ซึ่งจะแสดงลักษณะของเฉพาะ ในเพศชายเท่านั้น ไม่พบในเพศหญิงเลย ยีน *holandric* นี้มีรายงานเฉพาะในคนเท่านั้น และพบน้อยมาก

ตารางที่ 1 รูปร่างและขนาดของโครโนไซม์เพศในสัตว์เลี้ยงที่สำคัญ

	จำนวน โครโนไซม์	โครโนไซม์ X		โครโนไซม์ Y	
		รูปร่าง	ขนาด	รูปร่าง	ขนาด
1. คน (<i>Homo sapiens</i>)	2n=46	submeta-	medium-sized	acro-	smallest
2. นา (<i>Equus caballus</i>)	2n=64	meta-	medium-sized	acro-	smallest
3. ลา (<i>Equus asinus</i>)	2n=62	submeta-	medium-sized	acro-	smallest
4. กระปือปักษ์ (<i>Bubalus bubalis</i>)	2n=48	acro-	largest	acro-	small
5. กระปือแม่น้ำ (<i>Bubalus bubalis</i>)	2n=50	acro-	largest	acro-	small
6. โคญี่ปุ่น (<i>Bos taurus</i>)	2n=60	submeta-	Large	meta-	smallest
7. โคชีบุ (<i>Bos indicus</i>)	2n=60	submeta-	Large	acro-	smallest
8. แพะ (<i>Capra hircus</i>)	2n=60	acro-	Large	meta-	smallest
9. แกะ (<i>Ovis aries</i>)	2n=54	acro-	largest	meta-	smallest
10. สุกร (<i>Sus scrofa domesticus</i>)	2n=38	meta-	medium-sized	meta-	smallest
11. สุนัข (<i>Canis familiaris</i>)	2n=78	submeta-	Large	meta-	smallest
12. เมว (<i>felis catus</i>)	2n=38	submeta-	medium-sized	submeta-	smallest
13. กระต่าย (<i>Oryctolagus cuniculus</i>)	2n=44	submeta-	medium-sized	submeta-	smallest
	macro- chromosome	โครโนไซม์ Z		โครโนไซม์ W	
		รูปร่าง	ขนาด	รูปร่าง	ขนาด
14. ไก (<i>Gallus domesticus</i>)	12	meta-	medium-sized	meta-	small
15. เป็ด (<i>Abas platyrhynchos</i>)	12	telocentric	medium-sized	submeta-	small
16. ห่าน (<i>Anser anser</i>)	12	submeta-	medium-sized	acro-	small

ตารางที่ 2 ตัวอย่างภาษาและ การผิดปกติของโครโนไซม์เพศในสัตว์เลี้ยง

ชนิดของสัตว์	พื้นที่ในไทย	การไอโซไทป์/โครโนไซม์เพศ	ผู้รายงาน
นา	male pseudohermaphrodite 7 ราย	XX (3 ราย); XX/XY (1 ราย); XX/XXY (1 ราย) XXXX (1 ราย); XO/XY (1 ราย)	McFeely (1975)
นา	male pseudo hermaphrodite 1 ราย	64, XX/65,XXY	Bouters et al. (1975)
นา	True hermaphrodite 2 ราย (bilateral ovotestis)	64, XX/64,XY (1 ราย) 63, XO/64,XY (1 ราย)	Dunn et al. (1980)

โค, แกะ	ยังไม่มีรายงานเดียวกันเว็นแบบ <i>testicular feminization</i> ที่มีรายงาน ไว้บ้าง	XY	<i>Popescu (1989)</i>
ลูกโคนิค	ลูกโคนิคแพดคัวเมียนีมือวัยวะเพศ ผิดปกติ	XY/XY/XXY	<i>Dain and Bridge (1978)</i>
สุกร	<i>True hermaphrodite</i> 19 ราย <i>Male pseudohermaphrodite</i> 135 ราย <i>Testicular feminization</i> 3 ราย	XY XX XY	<i>Gluhovshi and Bistriceanu (1970)</i>
แม่น้ำ	การเป็นสัตคิดปกติ, มีรังไข่ขนาด เล็กหรือมีเพียงร่องรอยของรังไข่ (7 ราย)	63, XO (2 ราย); 65,XXX (1 ราย); 64,XY sex-reversal (1 ราย); 63, XO/64,XX mosaicism (2 ราย) 64,XX+fragment (1 ราย)	<i>Chandley et al. (1975)</i>
แม่น้ำ	ผิดปกติทางระบบสืบพันธุ์, รังไข่ แข็งมีขนาดเล็ก (12 ราย)	63,XO (9 ราย); 63,XO/ 64,XX (1 ราย); 63, XO/ 64XY (1 ราย); 64,XY (1 ราย)	<i>Hughes and Trommershausen Smith (1977)</i>
แม่น้ำ	<i>gonadal dysgenesis</i> (31 ราย)	63,XO (21 ราย) 63,XO/ 64,XX : 63,XO/64,XY 65,XXX ; 64,XY+deletion ; 64,XX (ปกติ)	<i>Trommershausen-Smith et al. (1979)</i>
แม่น้ำ	ผสมไม่ติด, <i>gonadal dysgenesis</i>	63,XO/64,XY mosaicism	<i>Halnan (1985)</i>
แม่น้ำ	ไม่แสดงการเป็นสัตคิด-รังไข่เล็ก	64,XY sex-reversal	<i>Power (1986)</i>
แม่น้ำ	ผสมไม่ติด รังไข่เล็ก	64,XX/65,XXX	<i>Gill et al. (1988)</i>
กระนีบ Murrah	ผสมไม่ติดหลังคลอดลูกตัวที่ 2	51,XXX (X-trisomy)	<i>Yadav and Balakrishmsn, (1982)</i>
โโคพ่อพันธุ์	<i>Testicular hypoplasia, azoospermia</i>	61,XXY (<i>Klinefelter's syndrome</i>)	
โโคสาว	<i>gonadal dysgenesis</i>	60,XY sex-reversal	<i>Sharma et al. (1980)</i>
โโคพ่อพันธุ์	ลักษณะภายนอกปกติ	60,XY/61,XXY	<i>Hanada and Muramatsu (1981)</i>
โโคสาว	ผสมไม่ติดไม่เป็นสัตคิด	61,XXX (X-trisomy)	<i>Buoen et al. (1981)</i>
โโคสาว	ผสมไม่ติด	tetraploid/diploid, X-trisomy; 59, xo/60, XX mosaicism	<i>Swartz and Vogt. (1983)</i>
โโคพ่อพันธุ์	คุณภาพน้ำเชื้อลดลง	60,XY/61,YYY 60,XX/60,XY chimerism; mixoploid mosaics	<i>Miyake et al. (1981), Miyake et al. (1984)</i>
โโคสาว	อวัยวะสืบพันธุ์ไม่เจริญ	X-trisomy + 1 / 29 R. Translocation	<i>Pinheiro et al. (1986)</i>
แม่โโค	มีปัญหาการผสมพันธุ์	pericentric inversion ของ โครโนมโซน X	<i>Switonski (1987)</i>

ซึ่งอาจเป็นเพราะว่าโครโนไซม Y มีขนาดเล็ก จึงมีหิ้นในส่วน differential segment น้อย

5. ความสัมพันธ์ระหว่างโครโนไซมเพศ และลักษณะเพศในสัตว์เลี้ยง

ลักษณะการเป็นกะเทย หรือ *Intersexuality* เป็นลักษณะที่ไม่อาจแบ่งเพศได้ชัดเจน หรือมีเพศทั้งสองเพศในสัตว์ตัวเดียวกัน ดังได้กล่าวมาแล้วว่า การแยกกำหนดเพศแบ่งได้เป็น 2 ลักษณะคือ เพศทางพันธุกรรม และเพศทางพีโนไทป์ เพศทางพีโนไทป์ มีลักษณะที่แสดงให้เห็นถลายรูปแบบ ซึ่งอาจแบ่งเป็น 2 ประเภทคร่าว ๆ คือ *gonadal sex* ซึ่งอาจเป็นรังไข่ หรืออัณฑะ และ *external sex* ที่เป็นอวัยวะเพศที่เห็นได้ชัดเจนจากภายนอก เช่น นครูก ช่องคลอด ถุงอัณฑะ หรืออวัยวะเพศผู้เป็นต้น การนักออกเพศในสัตว์เพศที่ยังไม่ถึงกันมาแต่เดิมคือ ใช้ลักษณะของ *gonad* เป็นตัวกำหนดค่าเป็นเพศผู้หรือเพศเมีย และมีการแบ่งลักษณะการเป็นกะเทยออกเป็น 4 แบบ คือ

ก. *True hermaphrodite* หมายถึงกะเทยจริงที่มีทั้งรังไข่และอัณฑะอยู่ในสัตว์ตัวเดียวกัน โดยอาจมีรังไข่อยู่ข้างหนึ่งและอัณฑะอยู่อีกข้างหนึ่ง (*alternate ovotestis*) หรือมีทั้งรังไข่และอัณฑะอยู่ทั้งสองข้าง (*bilateral ovotestis*) หรือข้างหนึ่งมีรังไข่หรืออัณฑะอย่างเดียวแต่อีกข้างหนึ่งมีทั้งรังไข่และอัณฑะ (*unilateral ovotestis*) กะเทยแบบนี้พบในม้าและสุกร บ่อยที่สุดโดยมีลักษณะอวัยวะเพศภายนอก (*external sex*) แตกต่างกันไป ไม่แน่นอน แต่เพศทางพันธุกรรมส่วนใหญ่เป็น XX และอาจพนราษฎร์ที่มีทั้ง XX และ XY อยู่บ้าง

ข. *Female pseudohermaphrodite* (เรียกชื่อรวมค่าสั้น ๆ ว่า *female pseudo*) หมายถึง กะเทยเทียมที่มีลักษณะอวัยวะเพศภายนอกเป็นสองเพศ แต่มี *gonad* เป็นรังไข่เพียงอย่างเดียว

ค. *Male pseudohermaphrodite* (หรือ *male pseudo*) หมายถึง กะเทยเทียมที่มี *gonad* เป็นอัณฑะอย่างเดียว และมีลักษณะอวัยวะเพศที่เห็นภายนอก

เป็นแบบกึ่งๆ แยกไม่ได้ชัดเจนว่าเป็นเพศใดແเนื่องจากเทยแบบนี้ส่วนมากมีเพศทางพันธุกรรมเป็น XX

จ. *Testicular feminization* หมายถึง กะเทยแบบที่มีลักษณะอวัยวะเพศภายนอกเป็นเพศเมีย อย่างชัดเจน แต่มี *gonad* เป็นอัณฑะอยู่ในช่องท้อง กะเทยแบบนี้พบบ่อยในม้าและสุกร โดยมีเพศทางพันธุกรรมเป็น XY

ในตารางที่ 2 ได้แสดงตัวอย่างของกะเทยแบบต่าง ๆ และการิโอไทป์ของกระเทยเหล่านั้น พร้อมทั้งโครโนไซมเพศด้วย ตามที่มีผู้รายงานไว้ในสัตว์

6. การผิดปกติของโครโนไซมเพศ และผลที่แสดงออกทางพีโนไทป์

การผิดปกติของโครโนไซมเพศแบ่งได้เป็น 2 ประเภทคือ การผิดปกติของจำนวน (*numerical aberration*) ซึ่งอาจผิดปกติทั้งชุดของโครโนไซมแบบหนึ่ง เช่นจากปกติ $2n$ เป็น $3n$ หรือ $4n$ ที่เรียกว่า *polyploid* หรือผิดปกติโดยมีการิโอไทป์ 2 แบบอยู่ในสัตว์ตัวเดียวกัน เป็นแบบ XX/XY เช่นในกรณีของ *freemartinism* หรืออีกแบบหนึ่งผิดปกติเฉพาะตัวโครโนไซมเพศ ที่เรียกว่า *aneuploidy* เช่น XO , XXX , YYY ฯลฯ การผิดปกติอีกประเภทหนึ่ง เป็นการผิดปกติของโครงสร้างโครโนไซม (*structural aberration*) เช่น *translocation*, *deletion* ฯลฯ ซึ่งพบน้อยรายมากที่เกิดกับโครโนไซมเพศ ส่วนใหญ่จะพบว่าเกิดกับอัตโนมัติ คืออย่างที่พบบ่อยที่สุดในโคคือ การผิดปกติที่เรียกว่า $1/29$ *Robertsonian translocation*

การผิดปกติของโครโนไซมเพศที่พบบ่อยในสัตว์ ได้แก่

6.1 *Freemartinism* เป็นปรากฏการณ์ที่รู้จักกันดีโดยเฉพาะในโคที่เป็นถุงแฟดเพศผู้เพศเมีย ซึ่งเพศเมียมักมีลักษณะอวัยวะเพศภายนอกค่อนข้างปกติ แต่ovัยวะเพศภายนอกบ่อยโดยอิทธิพลของเพศผู้ (*masculinization*) ซึ่งทำให้รังไข่ ท่อรังไข่ไม่เจริญ มีขนาดเล็กกว่าปกติ จึงมักเป็นหม้อน้ำ เรียกถุง แฟด เพศเมียนี้ว่า *freemartin* ในทางเซลล์พันธุศาสตร์

เรียกปรากฏการณ์ *freemartinism* นี้ว่า *chimerism* โดยมีประชารชelล์ที่มีการิโไทป์ 2 แบบในสัตว์ตัวเดียวกัน กล่าวคือ มีการิโไทป์ทั้ง แบบ *XX* และแบบ *XY* ในเซลล์ของ *hematopoietic tissue* เช่น *lymphocyte* เป็นต้น ซึ่งเกิดจาก *vascular anastomosis* ระหว่างลูกแฝดทั้งสองตัวแต่ยังเป็นตัวอ่อนอยู่ในท้องแม่ สำหรับลูกแฝดเพศผู้ ที่มีการิโไทป์ 2 แบบ เช่นกัน แต่มีอวัยวะเพศปกติ และไม่มีปืนหมัน อย่างไรก็ดี ได้มีผู้ให้คำแนะนำไว้ว่าควรนำลูกแฝดเพศผู้นี้ไปทำเป็นพ่อพันธุ์ เพราะคุณภาพน้ำเชื้อด้อยกว่า และมีอัตราการผสมติดต่ำกว่าพ่อพันธุ์โดยที่ปกติ²⁸ การตรวจเช็ค *freemartinism* ทั้งในโคสาวและโคหนุ่น สามารถทำได้ ด้วยวิธีการทางเซลล์พันธุศาสตร์นี้

ขบวนการ *freemartinism* ที่มีผลต่อลูกแฝดตัวเมียนี้ได้มีผู้ดังสมนูดฐานไว้หลายประการ เช่น เกี่ยวข้องกับขอร์โนน โดยขอร์โนนของลูกแฝดเพศผู้ไปยกการเจริญเติบโตของอวัยวะเพศของลูกแฝดเพศเมีย แต่มีบางทฤษฎีว่า เนื่องจากเซลล์ของเพศผู้มีอิทธิพลของการแสดงออกของลักษณะเพศเมียใน *freemartin* และทฤษฎีล่าสุดว่า *H-Y antigen* ซึ่งลูกกำหันโดยครโนโนไซม *Y* ในลูกแฝดเพศผู้ นอกจากความคุณการเจริญเติบโตของอวัยวะเพศผู้ ในตัวอ่อนเพศผู้ปกติ ตั้งแต่อายุประมาณ 40 วันแล้ว ยังมีอิทธิพลต่อตัวอ่อนเพศเมีย *freemartin* ตั้งแต่ตัวอ่อนนั้นอายุประมาณ 100 วันด้วย²⁴

6.2 การพิดปกติแบบ *Aneuploidy* การพิดปกติของจำนวนโครโนโนไซม เนพาะโครโนโนไซมเพศอย่างเดียวที่มีผู้ค้นพบและรายงานไว้เมื่อหลายแบบ (ตารางที่ 2) ที่พบบ่อยที่สุด คือ

6.2.1 *XO* หรือ *Turner's syndrome* ในสัตว์เลี้ยง การพิดปกติแบบนี้พบบ่อยในม้า นั่นคือม้ามีการิโไทป์ $2n=63,XO$ และมีลักษณะพีไนໄทีป์ภายนอกเป็นเพศเมีย โดยมีรังไข่ขนาดเล็กที่ไม่เจริญเติบโต (*gonadal dysgenesis*) ไม่มี *follicle* ขาดลูกนิขนาคเล็กและผสมไม่ติด การพิดปกติแบบ *XO* นี้ นักจากพบที่เกิด

แบบเดียวแล้ว บังพบร่วมกับการพิดปกติแบบอื่นๆ อีกด้วย เช่น $63,XO/64,XX$ หรือ $63,XO/64,XY$ เป็นต้น

6.2.2 *XXY* หรือ *Klinefelter's syndrome* การพิดปกติแบบนี้ ได้มีผู้รายงานไว้หลายรายในโค เพศผู้ โดยมีการิโไทป์เป็น $61,XXX$ และมีลักษณะพีไนໄทีป์ คือ *testicular hypoplasia, oligospermia* หรือ *azoospermia*^{8,17} นอกจากนี้ยังอาจเกิดร่วมกับการิโไทป์แบบอื่นด้วย เช่น $60,XY/61,XXX$ ¹³ ในสุกรได้มีผู้รายงานการพิดปกติแบบ $39,XXX$ โดยที่มีลักษณะอวัยวะเพศผู้เป็น *testicular atrophy*¹⁴

6.2.3 *XXX* หรือ *X-trisomy* การพิดปกติแบบนี้มีรายงานในม้า^{8,32} ในโค^{5,23} ในกระนือเม่น้ำ³³ ลักษณะพีไนໄทีป์ของสัตว์พวกนี้ ส่วนใหญ่เกี่ยวข้องกับปัญหาทางด้านการสืบพันธุ์ เช่น การไม่เป็นสัต และการผสมไม่ติด

6.2.4 การพิดปกติของโครโนโนไซมเพศแบบอื่น ๆ การพิดปกติของโครโนโนไซมเพศแบบอื่น ๆ นอกเหนือจากตัวรวมทั้งการิโไทป์ผสม (*mixoploid*) ได้มีรายงานไว้น้าง (ตารางที่ 2)

7. โครโนโนไซมเพศกับการย้ายฝ่ากคัพกะ

ดังกล่าวมาแล้วว่า โครโนโนไซมเพศซึ่งเป็นเพศทางพันธุกรรม เป็นตัวการสำคัญในการกำหนดเพศทางพีไนໄทีป์ รวมทั้งลักษณะต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องกับเพศด้วย ดังนั้นจึงเกี่ยวข้องโดยตรงกับการบอกเพศของคัพกะหรือตัวอ่อน ในขบวนการย้ายฝ่ากคัพกะที่เป็นเทคโนโลยีสมัยใหม่ที่เป็นที่สนใจกันมากในปัจจุบันการที่สามารถบอกเพศของคัพกะได้ก่อนที่จะมีการย้ายฝ่าก นับเป็นก้าวสำคัญอีกก้าวหนึ่งที่จะเกิดประโยชน์มหาศาลต่อการพัฒนาปศุสัตว์ โดยเฉพาะอย่างยิ่งในอุตสาหกรรมการเลี้ยงสัตว์ที่ต้องการเฉพาะบางเพศ เช่น โคนม เป็นต้น ดังนั้นปัจจุบัน จึงมีนักวิจัยจำนวนมากพยายามหาวิธีการหลาย ๆ ด้านเพื่อกำหนดเพศหรือตรวจเช็คเพศ ทั้งก่อนการปฏิสนธิซึ่งได้แก่ *sperm sexing* และหลังการปฏิสนธิได้แก่ *embryo sexing* โดยอาศัยวิธีการจากหลายสาขา

วิชา เช่น ชีวเคมี เซลล์พันธุศาสตร์ วิทยาภูมิคุ้มกัน ตลอดจนพันธุวิเคราะห์ทางยาสัตว์ เป็นต้น ดังจะได้ กล่าวโดยย่อต่อไปนี้

7.1 การแยกเพศที่ตัวอสุจิ (*sperm sexing*)

จากการแบ่งตัวของเซลล์สืบพันธุ์ในเพศผู้ จะได้ตัวอสุจิที่มีโครโนโซม *X* พากหนึ่ง และโครโนโซม *Y* อีกพากหนึ่ง เพศของคัพกะจะขึ้นกับตัวอสุจิชนิด ใดปฏิสนธิกับไปซึ่งมีโครโนโซม *X* อย่างเดียว ดังนั้น นักวิทยาศาสตร์จึงพยายามหาวิธีแยกตัวอสุจิทั้งสอง พากนี้ออกจากกันด้วยวิธีการต่างๆ เช่น *Sephadex gel column, flow cytometry, fractionation, centrifugation, H-Y antigen detection* และ *DNA probe* เป็นต้น^{2,21} จาก รายงานฉบับว่า วิธีการทางชีวเคมียังให้ผลไม่เป็น ที่น่าพอใจ ส่วนวิธีทางวิทยาภูมิคุ้มกันซึ่งได้แก่ การ ตรวจแยก *H-Y antigen* ยังมีข้อจำกัดหลายประการ เช่น ให้ได้เตอร์ต่าแอนด์ซีรัมมีประสิทธิภาพที่จะรวม ตัวทำปฏิกิริยาทั้งหมดติดเจนต่า และการแสดงออก ของ *H-Y antigen* ที่จะทำปฏิกิริยาที่ผนังเซลล์ไม่ชัดเจน เท่าที่ควร สำหรับวิธีการของ *DNA probe* ยังไม่มี รายงานในปัจจุบัน

7.2 การแยกเพศที่คัพกะ (*Embryo sexing*)

การศึกษาและทดลองตรวจแยกเพศของคัพกะ นี้ ได้มีผู้รายงานไว้จำนวนมาก *King (1984)* ได้ สรุปว่ามีผู้ทำการศึกษาและได้รับความสำเร็จพอสมควร ในโโค แกะ และกระต่าย ว่ามี 4 วิธี คือ

วิธีที่ 1 การตรวจ *sex chromatin (Barr body)* ในลาสโตซีส (*blastocyst*) ของกระต่ายที่ อายุ 6 วัน ซึ่งผลในการนักเพศถูกต้องมาก แต่มี อัตราอุดต่ำ เพียง 18 ใน 109 ลาสโตซีสเท่านั้นที่มี รีวัตอยู่ในครรภ์ วิธีนี้ไม่สามารถใช้กับสัตว์ชนิด อื่นได้ เพราะ *Barr body* ปรากฏเพียง 50 % ของเซลล์ เท่านั้น และยังขึ้นกับระยะเวลาการแบ่งตัวของเซลล์ นอกกรณียังจำเป็นต้องตรวจเซลล์จำนวนมากด้วย จึงมีข้อจำกัดหลายประการ

วิธีที่ 2 การวิเคราะห์โครโนโซม จากเซลล์ กัพกะในระยะไทรโฟบลาสต์ ที่มีอายุ 12-15 วันในโโค โดยการผ่าแบ่งเอาบางเซลล์มาตรวจดูโครโนโซมเพศ ว่าเป็นโครโนโซม *XX* หรือ *XY* บางรายงานว่ามี ความถูกต้อง 58.5 % และมีอัตราการตั้งท้อง 33 % แต่มีบางรายงานว่าได้ผลถูกต้องถึง 68 % และยังต้อง การตั้งท้อง 33% ข้อจำกัดของวิธีนี้อยู่ที่จำนวนเซลล์ ในระยะเมตาเฟสท์ที่ต้องมากพอและมีคุณภาพดี รวม ทั้งระยะเวลาจากการผ่าแบ่งจนถึงการตรวจเพศจะ ต้องสั้นที่สุดด้วย

วิธีที่ 3 การวิเคราะห์โครโนโซมจากการ ผ่าแบ่งบางส่วน (10-20 เซลล์) ของคัพกะที่มีอายุ 6 หรือ 7 วันในโโค อาศัยเครื่องมือ *micromanipulator* ซึ่งให้ผลถูกต้องในการแยกเพศได้ประมาณ 60 % หลังจากเพาะเลี้ยงคัพกะไว้นาน 4 ชั่วโมง แต่มีบาง รายงานแจ้งว่า ได้ผลเพียง 30 % วิธีนี้จำเป็นต้อง ทำการเพาะเลี้ยงเซลล์นาน เพื่อให้ได้จำนวนเซลล์ มากพอ ดังนั้นเทคนิคการเพาะเลี้ยงเซลล์จึงต้องดี เพื่อให้ได้เซลล์ในระยะเมตาเฟสมาก ซึ่งช่วยให้การ วิเคราะห์โครโนโซมได้ถูกต้อง กัพกะส่วนที่จะถ่าย ฝา ก็จำเป็นต้องแซะเพื่อการตรวจเช็คเพศก่อน ซึ่งมีผลทำให้อัตราการตั้งท้องลดลง

วิธีที่ 4 การวิเคราะห์โครโนโซมจากการผ่า แบ่งคัพกะครึ่งหนึ่ง (*bisection*) นั่นคือคัพกะครึ่งหนึ่ง นำมาตรวจโครโนโซมเพศ อีกครึ่งหนึ่งนำไปถ่ายฝา ก วิธีนี้ได้มีผู้ศึกษาทดลองจำนวนมากในสัตว์หลาย ชนิด แต่ส่วนใหญ่ศึกษาในโโค *Picard* และกระ (*I984*) ได้รายงานว่า ยังคงระยะเวลาการเพาะเลี้ยงลงจาก 24 ชั่วโมงเหลือ 4 ชั่วโมง จะทำให้อัตราการตรวจเพศถูก ต้องขึ้น จาก 5% เป็น 60% และอัตราการตั้งท้องสูง ถึง 60% ด้วยวิธีนี้จึงน่าจะเป็นวิธีการตรวจเพศที่ ให้ผลถูกต้องวิธีหนึ่ง ซึ่งจะต้องพัฒนาเทคนิคต่อไป ให้ได้ผลดียิ่งขึ้น

นอกจากวิธีแยกเพศคัพกะทางเซลล์พันธุศาสตร์แล้ว ยังมีรายงานจำนวนมากที่ศึกษาโดยใช้วิธี

ทางวิทยาภูมิคุ้มกัน ตรวจหา H-Y antigen ที่ผิวของคัพภะในระยะต่างๆ และในสัตว์หล่ายชนิด วิธีที่ใช้คือ immunofluorescent detection ในโโค จากระยะ 8 เซลล์ถึงระยะบลาสโทซีส ซึ่งให้ผลถูกต้องถึง 84% ในสุกรและแกะจากระยะเดียวกัน ให้ผลถูกต้อง 81% และ 85% ตามลำดับ ความถูกต้องแม่นยำของ การตรวจเพศด้วยวิธีนี้ขึ้นกับคุณภาพของคัพภะเป็นสำคัญ คัพภะที่ตายแล้วอาจเรืองแสงได้ชันกัน ซึ่งทำให้การแปลผลผิดพลาดได้ ดังนั้นในการตรวจจึงต้องเลือกเฉพาะคัพภะที่มีคุณภาพดีเท่านั้นอีกประการหนึ่ง การตรวจจะให้ผลถูกต้องที่สุดก็เฉพาะในระยะโนรูล่า เท่านั้น ถ้าเป็นระยะบลาสโทซีส จะยากขึ้น นอกจากนี้อัตราการตั้งท้องของคัพภะที่ผ่านการตรวจเช็คเพศด้วยวิธีนี้ ยังอาจลดลงตามระยะเวลาและเทคนิคที่ใช้ด้วย

อีกวิธีหนึ่งที่มีผู้กำลังศึกษาวิจัยอยู่ในปัจจุบัน ในสัตว์ทดลอง คือ วิธีทางพันธุวิศวกรรมศาสตร์ ซึ่งเป็นเทคโนโลยีแขนงใหม่ โดยทำการเจาะเอ่าเซลล์ของคัพภะจำนวนหนึ่งออกมารตรวจด้วยวิธี DNA probe การตรวจเช็คเพศด้วยวิธีนี้ยังไม่มีรายงานในปัจจุบัน

จากวิธีการค่างๆ ดังกล่าว จะเห็นได้ว่า จนถึงปัจจุบันยังไม่มีวิธีการใดที่เหมาะสม ที่เชื่อถือได้ และให้ผลถูกต้องมากที่สุด ในการตรวจเช็คเพศของคัพภะในปัจจุบัน แต่ก็วิทยาศาสตร์กำลังศึกษาต่อไปเพื่อก้าวหน้าเทคนิคที่ดีที่สุด เพราะการทราบเพศของคัพภะก่อนที่จะนำไปถ่ายฟากนั้นมีความสำคัญอย่างยิ่ง โดยเฉพาะด้านเศรษฐกิจ

เอกสารอ้างอิง

1. วิวัฒน์ ชวนิช 2524. บทบาทของวิชาเซล พันธุศาสตร์กับการพัฒนาปัจจุบันวิชาศาสตร์ เวชศาสตร์ สัตวแพทย์ 11(1) : 41-61.
2. Anderson,G.B. 1987. Identification of embryonic sex by detection of H-Y antigen. *Theriogenology* 27(1) : 81-97.
3. Bouters,R.; Vandeplassche,M.; and De Moor,A. 1975. An intersex (male pseudohermaphrodite) horse with 64XX/XXY mosaicism. *J.Reprod. Fert. (Suppl.)* 23 : 375-376.
4. Buntaran, L.H. 1984. *Wassergeflugelhaltung in Indonesien und karyotypanalysen von anserinae und anatinae*. Thesis, Justus-Liebig-Universität zu Giessen. 174 pages.
5. Buoen, L.C.; Seguin, B.E.; Weber, A.F.; and Shoffner, R.N. 1981. X-trisomy karyotype and associated infertility in a Holstein heifer. *J. Am.Vet. Med. Assoc.* 179 (8) : 808-811.
6. Chandley, A.C.; Fletcher, J.; Rossdale, P.D.; Peace, C.K.; Ricketts, R.J.; McEnery, R.J.; Thorne, J.P.; Short, R.V.; and Allen, W.R. 1975. Chromosome abnormalities as a cause of infertility in mares. *J. Reprod. Fert.(Suppl.)* 123 : 377-383.
7. Dain, A.R. and Bridge, P.S. 1978. A chimaeric calf with XX/XXY mosaicism and intersexuality. *J. Reprod. Fert.* 54 : 197-201.
8. Dunn, H.O.; Lein, D.H.; and McEntee, K. 1980. Testicular hypoplasia in a Hereford bull with 61,XXY karyotype: The bovine counterpart of human Klinefelter's syndrome. *Cornell Vet.* 70(2) : 137-146.
9. Dunn, H.O.; Smiley, D.; Duncan, J.R.; and McEntee, K. 1981. Two equine true hermaphrodites with 64,XX/64,XY and 63 XO/64,XY chimerism. *Cornell Vet.* 71 : 123-135.
10. Gill, J.J.B.; Kempki, H.M.; Hallows, B.J.; and Warren, S.M. 1988. A 64,XX/65,XXX mosaic mare (*Equus caballus*) and associated infertility. *Equine Vet. J.* 20 (2) : 128-130.
11. Halnan, C.R.E. 1985. Sex chromosome mosaicism and infertility in mares. *Vet. Rec.* 116 : 542-543.
12. Hamerton, J.L. 1971. *Human cytogenetics: General genetic*. Vol.I. AcademicPress, London PP. 167-192.

13. Hanada, H.; and Muramatsu, S. 1981. A phenotypically normal cattle with 60,XY/61,XYY karyotype. *Jpn. J. Genetics* 56(5) : 519-522.
14. Hancock, J.L.; and Daker, M.G. 1981. Testicular hypoplasia in a boar with abnormal sex chromosome constitution (39,XXY). *J. Reprod. Fert.* 61 : 395-397.
15. Hughes, J.P.; and Trommershausen-Smith, A. 1977. Infertility in the horse associated with chromosomal abnormalities. *Aust. Vet. J.* 53 : 253-257.
16. King, W.A. 1984. Sexing embryos by cytological methods. *Theriogenology* 21(1) : 7-17.
17. Logue, D.N.; Harvey, M.J.A.; Munro, C.D.; and Lennox, B. 1979. Hormonal and histological studies in a 61,XXY bull. *Vet. Rec.* 104(22) : 500-503.
18. McFeely, R.A. 1975. A review of cytogenetics in equine reproduction. *J. Reprod. Fert. (Suppl.)* 23 : 371-374.
19. Miyake, Y.I.; Ishikawa, T.; Kanagawa, H.; and Sato, K. 1981. A first case of XY/XYY mosaic bull. *Jpn. J. Vet. Res.* 24 (3-4) : 94-96.
20. Miyake, Y.I.; Kanagawa, H.; and Ishikawa, T. 1984. Further chromosomal and clinical studies on the XY/XYY mosaic bull. *Jpn. J. Vet. Res.* 32(1) : 9-21.
21. Pashen, R. 1985. Embryo transfer: Applications and implication for the future. *California Vet.* 42(3) : 11-13.
22. Picard, L.; King, W.A.; and Betteridge, K.J. 1984. Cytological studies of bovine half-embryos. *Theriogenology* 21 : 252 (Abstr.).
23. Pinheiro, L.E.L.; Almeida, I.L.Jr; Garcia, J.M.; and Basur, P.K. 1987 Trisomy X and 1/29 translocation in infertile heifers. *Theriogenology* 28(6) : 891-898.
24. Popescu, P.C. 1989. *Cytogenetique des mammifere d'elevage. Institut nationale de la Recherche Agronomique (INRA)*, Paris, 114 pages.
25. Power, M.M. 1986. XY sex reversal in a mare. *Equine Vet. J.* 18(3) : 233-236.
26. Sharma, A.K.; Vijaykumar, N.K.; Khar, S.K.; Verma, S.K.; and Nigam, J.M. 1980. XY gonadal dysgenesis in a heifer. *Vet. Rec.* 107(14) : 328-330.
27. Silversides, F.G.; Crawford, R.D.; and Wang H.C. 1988. The cytogenetics of domestic geese. *J. Hered.* 79(1) : 6-8.
28. Stafford, M.J. 1972. The fertility of bulls born co-twin to heifers. *Vet. Rec.* 90 : 146-148.
29. Stansfield, W.D. 1986. *Schaum's Outline of Theory and Problems of Genetics*. 2nd ed. McGraw-Hill. pp. 69-72.
30. Swartz, H.A.; and Vogt, D.W. 1983. Chromosome abnormalities as a cause of reproductive insufficiency in heifers. *J. Hered.* 74(5) : 320-324.
31. Switonski, M. 1987. A Pericentric inversion in an X chromosome in the cow. *J. Hered.* 78(1) : 58-59.
32. Trommershausen-Smith, A., Hughes, J.P.; and Neely, P.P. 1979. Cytogenetic and clinical findings in mares with gonadal dysgenesis. *J. Reprod. Fert. (suppl.)* 27 : 271-276.
33. Yadav, B.R.; and Balakrishnan, C.R. 1982. Trisomy of the X chromosome in a murrah buffalo. *Vet. Rec.* 111 : 184-185.