

ตรวจเอกสาร

2.1 ประวัติการนำสุกรเข้ามาเลี้ยงในประเทศไทย

สมัยพระบาทสมเด็จพระจุลจอมเกล้าเจ้าอยู่หัว ได้มีผู้นำสุกรจากประเทศอังกฤษเข้ามาเลี้ยงในประเทศไทยจำนวน 2 พันธุ์ได้แก่พันธุ์ลาร์จแบล็ค (Large black) และพันธุ์เอสเสก (Essex) ต่อมา พ.ศ. 2461 สุกรทั้ง 2 พันธุ์นี้ได้นำไปเลี้ยงที่โรงเรียนเกษตรกรรมนครปฐมและสุกพันธุ์ไปในที่สุด ในปีพ.ศ. 2482 โดยพระนรราชจางงและคณะทูตสันถวไมตรี ได้มีการนำเข้าสู่กรมาจากประเทศออสเตรเลียและสุกรดังกล่าวได้ถูกนำไปเลี้ยงที่สถานีกสิกรรมแม่โจ้จังหวัดเชียงใหม่ได้แก่พันธุ์เบอร์กเชียร์ (Berkshire) ลาร์จไวท์ (Large White) มิดเดิลไวท์ (Middle White) และพันธุ์แทมเวิร์ท (Tam Worth) หลังจากนั้นในปีพ.ศ. 2484 สุกรดังกล่าวได้ถูกแบ่งมาเลี้ยงที่สถานีเกษตรกรรมกลางบางเขนและได้สุกพันธุ์ไปจากสงครามมหาเอเชียบูรพา (สงครามโลกครั้งที่ 2) และในปี พ.ศ. 2492 กองสัถวาบาลกรมปศุสัตว์ได้สั่งซื้อสุกรทั้ง 4 พันธุ์ตั้งที่กล่าวจากประเทศออสเตรเลียมาเพิ่มอีกจำนวน 86 ตัวต่อมาในปี พ.ศ. 2497กรมปศุสัตว์โดยความช่วยเหลือขององค์การยูเอชเอ็ม (United States Operation Mission, USOM) ได้ส่งนายประยูรสิทธิชัยนายยอควันสินธุ์และนายจอมวิลเลียม ไปซื้อสุกรพันธุ์ดอร์ค (Doroc)เบอร์กเชียร์และแฮมเชียร์ (Hamshire) จากประเทศสหรัฐอเมริกาในปี พ.ศ.2500 โดยการช่วยเหลือของแผนการโคลัมโบ ได้จัดซื้อสุกรพันธุ์ลาร์จไวท์จากฟาร์มที่มีชื่อเสียงของประเทศอังกฤษจำนวน 25 ตัวเป็นสุกรที่มีลักษณะการให้เนื้อดีลำตัวยาวเต้านมมากกว่าสุกรที่มีการเลี้ยงอยู่เดิมและในปีพ.ศ. 2504 กรมปศุสัตว์ให้นายอิสระกรีชาพลเป็นเจ้าหน้าที่จัดซื้อสุกรพันธุ์ลาร์จไวท์เพิ่มอีกจำนวน 15 ตัวซึ่งต่อมากรมปศุสัตว์ให้นายสมจิตรยอดเศรษฐีและนายศิริพงษ์สุคนธสรณ์เป็นเจ้าหน้าที่จัดซื้อสุกรพันธุ์ดอร์คเพื่อเปลี่ยนสายเลือดอีกจำนวน 5 ตัวเมื่อปี พ.ศ. 2505 ต่อมาบริษัทเอกชนนำเข้าสู่กรอีกเป็นจำนวนมากจนกระทั่งปัจจุบันสุกรที่นำเข้ามาเลี้ยงส่วนใหญ่มี 4 พันธุ์คือลาร์จไวท์แลนค์เรซดอร์คและเพียเทรน (บัญชา, 2552)

2.2 สุนัขพันธุ์ลาร์จไวท์(Large White)

สุนัขสายพันธุ์ Large White (ภาพ 1) เกิดจากการผสมพันธุ์ระหว่างพันธุ์ Lechester กับสุนัขพันธุ์ Yorkshire เป็นสุนัขพันธุ์ดั้งเดิมในเมืองยอร์กไชร์ นำเข้าไปที่อเมริกา แคนาดาในศตวรรษที่ 19 (พงศพิชาญ, 2554) สุนัขพันธุ์นี้มีความยาวจมูกปานกลาง หน้ากว้างและหักปานกลาง คางหลิมหูตั้งปานกลางเอนไปข้างหน้าเล็กน้อย หัวโตขนาดกลางคอกยาวปานกลาง ลำตัวยาวแคบเล็ก ไหล่โตโดยเพศผู้มีน้ำหนักเมื่ออายุโตเต็มที่ประมาณ 350 กิโลกรัม ส่วนเพศเมียจะมีน้ำหนักประมาณ 250 - 300 กิโลกรัม และมีอัตราการให้ลูกประมาณ 10 - 15 ตัว เลี้ยงลูกเก่ง มีน้ำนมมาก แต่สำหรับแม่สุนัขที่ขนาดใหญ่มาๆ มักจะอู้อย่ายและมีการทับลูกตัวเองทำให้มีอัตราการสูญเสียเพิ่มขึ้น ส่วนใหญ่แล้วสุนัขสายพันธุ์นี้จะมีการเจริญเติบโตและมีประสิทธิภาพการเปลี่ยนอาหารเป็นเนื้อได้ดี (feed conversion rate, FCR) สามารถปรับตัวเข้ากับสภาพแวดล้อมของประเทศไทยได้ดี (ประไพพรรณ, 2554)



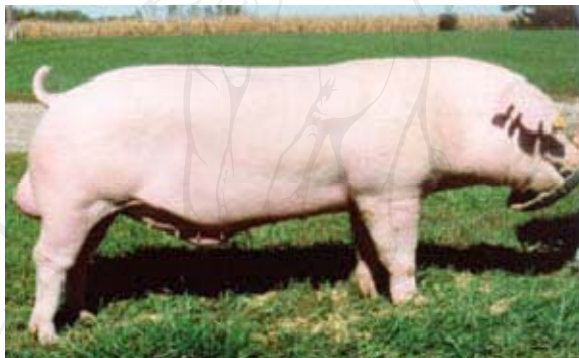
ภาพ 1 ลักษณะสุนัขสายพันธุ์ Large White

(ที่มา: <http://www.swinegenetics.com/>)

2.3 สุนัขพันธุ์แลนด์เรซ(Landrace)

ต้นกำเนิดของสุนัขพันธุ์ Landrace (ภาพ 2) มาจากประเทศเดนมาร์ก โดยเกิดจากการผสมระหว่างสุนัขพันธุ์ Large White กับพันธุ์ดั้งเดิมของเดนมาร์ก จึงตั้งชื่อว่า Danish Landrace ส่วนใหญ่แล้วสุนัขพันธุ์นี้จะมีการปรับปรุงพันธุ์ที่เน้นให้สุนัขมีเนื้อ 3 ชั้นที่สวย (พงศพิชาญ, 2554) มีการรับรองเป็นพันธุ์แท้เมื่อปี พ.ศ. 2433 โดยเป็นพันธุ์ที่มีชื่อเสียงมากด้านคุณภาพซากส่วนใหญ่สุนัข

พันธุ์ Landraceจะมีจมูกยาว คางหลิมเล็ก หูปรก สีของขนและหนังขาว อาจมีจุดดำปรากฏบ้าง ลำตัวยาว หนาเล็ก ไหล่กว้างสะโพกโตเห็นชัดเจนเพศเมียมีจำนวนลูกดกปานกลาง เลี้ยงลูกเก่งมีความสามารถในการให้นมดีเป็นพิเศษ และสามารถให้นมได้ทนกว่าสุกรพันธุ์อื่นๆซึ่งส่วนใหญ่แล้วจะนิยมใช้เป็นแม่พันธุ์ในการผลิตลูกผสม โดยยังคงลักษณะความสามารถในการเป็นแม่พันธุ์ที่ดีมีการเจริญเติบโตเร็วและมีประสิทธิภาพการเปลี่ยนอาหารเป็นเนื้อได้สูงเป็นสุกรที่มีคุณภาพของซากที่ถูกต้องในแง่ประเภทเบคอนที่สมบูรณ์มากประเทศอเมริกาได้นำเข้าสุกรสายพันธุ์นี้ในศตวรรษที่ 19 โดยผสมกับพันธุ์ Poland China ได้ลักษณะ จมูกยาวหัวเรียวเล็ก หูปรกใหญ่ลำตัวยาว จำนวนซี่โครงประมาณ 14 - 17 คู่ไหล่กว้างหนา ขาสั้น กระดูกเท้าอ่อนกว่าพันธุ์อื่น ให้ลูกดก เลี้ยงลูกเก่ง ให้นมมากและเติบโตเร็ว สุกรสายพันธุ์ Landrace ถูกนำเข้ามาในประเทศไทยตั้งแต่ปี 2506 และเป็นหนึ่งในสุกรสายพันธุ์ทางการค้าที่ได้รับความนิยมเลี้ยง(ประไพพรรณ, 2554)



ภาพ2ลักษณะสุกรสายพันธุ์Landrace

(ที่มา: <http://www.swinegenetics.com/>)

2.4 ลักษณะจำนวนลูกต่อครอก (Litter size)

ลักษณะจำนวนลูกต่อครอก (litter size)(ภาพ3)เป็นลักษณะที่ภาคอุตสาหกรรมผลิตสุกรให้ความสำคัญเป็นอย่างยิ่งและต้องการปรับปรุงประสิทธิภาพให้สูงขึ้น เนื่องจากลักษณะจำนวนลูกต่อครอกส่งผลกระทบต่อโดยตรงต่อประสิทธิภาพการผลิต ดังนั้นลักษณะจำนวนลูกต่อครอกจึงเป็นเป้าหมายหลักอันหนึ่งของนักปรับปรุงพันธุ์สุกร ในอดีตที่ผ่านมาการปรับปรุงพันธุ์ของลักษณะจำนวนลูกต่อครอกด้วยวิธีมาตรฐานนั้น (คัดเลือกและผสมพันธุ์) มีข้อจำกัดเพราะต้องใช้ระยะเวลาในการคัดเลือกนานถึง 14 ชั่วอายุ ซึ่งพบว่าสุกรกลุ่มคัดเลือกมีอัตราการตกไข่สูงกว่า

กลุ่มควบคุมที่ไม่มีการคัดเลือก ประมาณ 6.7-7.4 ฟอง และมีจำนวนลูกแรกคลอดเพิ่มขึ้น 1.4 ตัว/ครอก (Johnson *et al.*, 1999) หรือมีการคัดเลือกนานกว่า 20 ปี (Rothschild, 1996) จึงจะสามารถเพิ่มจำนวนลูกต่อครอกได้ประมาณ 2.8 ตัว/แม่ ทำให้สิ้นเปลืองค่าใช้จ่ายสูง ลักษณะจำนวนลูกต่อครอกมักให้ผลตอบแทนในการคัดเลือกค่อนข้างต่ำ ทำให้เป็นอุปสรรคต่อการคัดเลือกเพื่อการปรับปรุงพันธุ์ ทั้งนี้เนื่องจากลักษณะดังกล่าวขึ้นอยู่กับอิทธิพลของสิ่งแวดล้อมค่อนข้างสูง และมีค่าอัตราพันธุกรรม (heritability, h^2) อยู่ในระดับต่ำ ประมาณ 0.10 - 0.15 (Roche and Kennedy, 1995) อีกทั้งลักษณะจำนวนลูกต่อครอกยังถูกควบคุมด้วยยีนจำนวนหลายคู่ (Caetano *et al.*, 2004; Gladney *et al.*, 2004) นอกจากนี้ยังเป็นลักษณะที่แสดงออกได้เฉพาะในสุกรเพศเมียเท่านั้นและจะแสดงออกได้ก็ต่อเมื่อถึงวัยเจริญพันธุ์แล้ว (Spötter and Distl, 2006)



ภาพ 3 ลักษณะจำนวนลูกต่อครอก (ที่มา: <http://www.pigprogress.net/>)

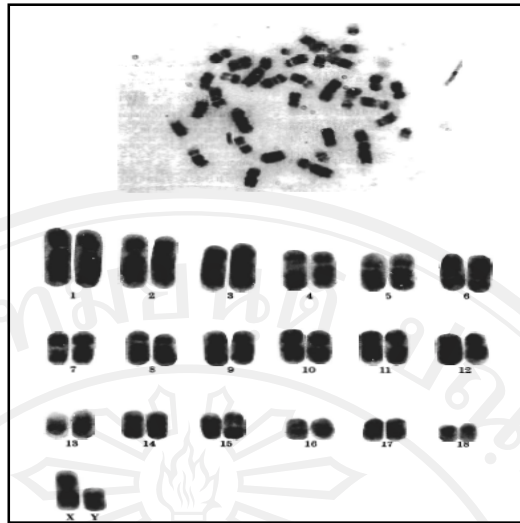
2.5 พันธุกรรมของสุกร

จีโนมของสุกรมีขนาดประมาณ 3×10^9 bp ซึ่งประกอบด้วยโครโมโซมร่างกาย (autosome) จำนวน 18 คู่ และโครโมโซมเพศ (sex chromosome) X และ Y ($2n = 38$) โดย Wodasedalek (1913) เป็นคนแรกที่รายงานการศึกษาโครโมโซมในสุกรเพศผู้เท่ากับ 18 แท่ง ในขณะที่เพศเมียมีโครโมโซมเท่ากับ 20 แท่ง ต่อมา Hance (1917) พบว่าจำนวนโครโมโซมของสุกรเท่ากับ 40 แท่ง รายงานฉบับแรกที่กล่าวถึงจำนวนโครโมโซมของสุกรได้ถูกต้องคือ Krallinger (1931) โดยมีจำนวนของโครโมโซมเท่ากับ 38 แท่ง โดยแบ่งได้เป็นโครโมโซม ชนิด submetacentric และ metacentric เท่ากับ 26 แท่ง (รวมถึงโครโมโซม x และ y) ในขณะที่อีก 12 แท่งที่เหลือเป็นโครโมโซม ชนิด acrocentric (Halnan, 1989; Eldridge, 1985)

แผนที่ยีน (genetic map) ของสุกรเริ่มมีการศึกษาตั้งแต่ปี 1995 ซึ่งส่วนใหญ่เครื่องหมายโมเลกุลสำหรับการใช้ในการสร้างแผนที่ทางพันธุกรรมได้แก่ microsatellite, restriction fragment

length polymorphism (RFLP), single-stranded conformation polymorphism (SSCP)ซึ่งสามารถสร้างแผนที่ทางพันธุกรรมของสุกรรวมกันได้ประมาณ2,000 ตำแหน่งและในปัจจุบันมีการพัฒนาแผนที่ยีนดังกล่าวอย่างต่อเนื่องโดยมีการเพิ่มเติมเครื่องหมายโมเลกุล microsatellite, AFLP และ single nucleotide polymorphism (SNP)ลงในแผนที่ทางพันธุกรรมของสุกรซึ่งมีจำนวนมากกว่า 5,000 ตำแหน่ง(Rothschild, 2004) นอกจากนี้มีการใช้เทคนิค somatic cell hybrid map (Robicet *al.*, 1996) และradiation hybrid (RH) panel (3000, 7000 หรือ 12000 rad) ในสุกร (Yerleet *al.*, 1998; 2002;Hawkenet *al.*, 1999) ตรวจสอบผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอด้วยปฏิกิริยา PCR นั้น โดยเฉพาะ RH panel สามารถระบุตำแหน่งของเครื่องหมายโมเลกุลบนแผนที่ยีนได้เป็นจำนวนมากและรวดเร็วขึ้น (ประมาณ 4,000 ตำแหน่ง) ต่อมามีการพัฒนาแผนที่ยีนแบบเปรียบเทียบ(comparative mapping) ของสุกรกับมนุษย์โดยอาศัยเทคนิคchromosome painting ซึ่งใช้โพรบจากมนุษย์พบว่าโครโมโซมของสุกรเหมือนกับโครโมโซมของมนุษย์ประมาณ 47 ตำแหน่ง (Rettenbergeret *al.*,1995;Frönickeet *al.*, 1996) และถูกยืนยันด้วยวิธี bidirectional chromosome painting โดยเตรียมโพรบแบบ priming authorizing random mismatches(PARM-PCR)ซึ่งพบว่าโพรบของมนุษย์สามารถจับกับโครโมโซมของสุกรได้ประมาณ 95เปอร์เซ็นต์ในขณะที่โพรบของสุกรสามารถจับโครโมโซมของมนุษย์ได้เท่ากับ 60 เปอร์เซ็นต์(Goureauet *al.*, 1996) จากการศึกษาวิจัยด้านต่างๆทำให้การพัฒนาแผนที่ยีนของสุกรก้าวหน้ามากยิ่งขึ้น

นอกจากนี้ การวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์สายสั้นๆของยีน(expressed sequence tag,EST)ในเนื้อเยื่อเป้าหมายจากอวัยวะรังไข่ต่อมpituitary ต่อมใต้สมอง (hypothalamus) รก (placenta) ต่ำไส้เล็กและ endometrium รวมถึงเซลล์ไขมันสันหลัง (Winterøet *al.*, 1996; Tuggleet *al.*, 2003; Kimet *al.*, 2006) ทำให้ทราบกลุ่มยีนที่มีบทบาทสำคัญต่อการควบคุมหรือเกี่ยวข้องกับลักษณะสำคัญทางเศรษฐกิจของสุกรซึ่งเครื่องหมายโมเลกุล EST ดังกล่าวถูกระบุลงบนแผนที่ยีนของสุกรไปแล้วประมาณ 1,060 ตำแหน่ง (Rink *etal.*, 2002) ในส่วนการถอดรหัสพันธุกรรมทั้งหมด(Whole-genome sequencing) ของสุกรได้ถอดรหัสพันธุกรรมของสุกรพันธุ์Duroc 1 ตัวได้ประมาณ 550,000 โคลนซึ่งครอบคลุมจีโนมของสุกรประมาณ 13เปอร์เซ็นต์ (Schooket *al.*, 2005) ต่อมาได้พัฒนาการถอดรหัสพันธุกรรมด้วยวิธีผสมผสานระหว่างhierarchical shotgun sequencingกับwhole genome shotgun sequencing ทำให้ได้ข้อมูลลำดับนิวคลีโอไทด์ครอบคลุมจีโนมสุกรมากกว่า 30 เท่า (Archibald *et al.*, 2010)



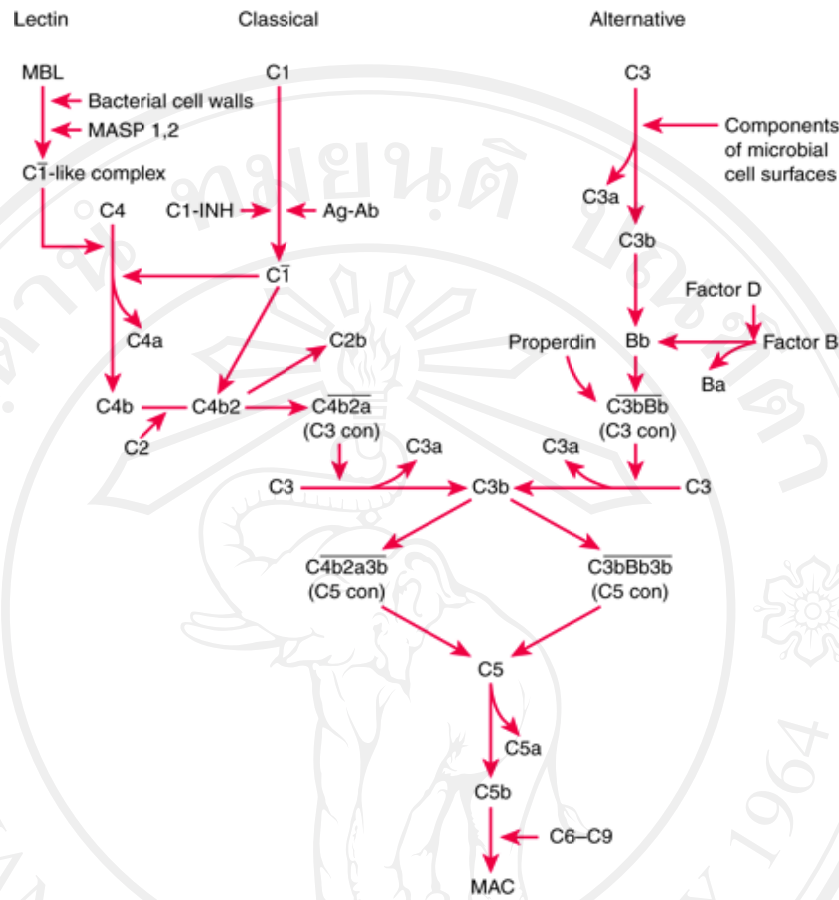
ภาพ4คาริโอไทป์ (Karyotype) ของสุกร (ที่มา:เรื่องวิทย์ และคณะ, 2542)

2.6 ระบบคอมพลีเมนต์ (complement system)

ระบบคอมพลีเมนต์ (complement system) เป็นระบบภูมิคุ้มกันที่มีแต่กำเนิด (innate immunity) ซึ่งถูกค้นพบโดย Jules Bordet เมื่อปี ค.ศ. 1898 โดยเป็นกลุ่มโปรตีนที่อยู่ในกระแสเลือดมากกว่า 35 ชนิด ประกอบด้วยโปรตีนอย่างน้อย 11 ชนิดได้แก่ C1q, C1r, C1s, C2, C3, C4, C5, C6, C7, C8 และ C9 ซึ่งมีหน้าที่ในการทำลายแบคทีเรียและเชื้อโรคต่างๆที่เข้าสู่ร่างกาย (Boshra and Sonyer, 2006) โดยการกระตุ้นระบบคอมพลีเมนต์จนได้ macromolecular membrane attack complex (MAC) จะสามารถทำให้เซลล์เป้าหมายแตก (cytolysis) เกิดการอักเสบของเนื้อเยื่อ (inflammation) โดยอาศัย C3a, C4a, C5a เป็นสาร anaphylatoxins จะจับกับ receptor บน mast cell และ basophils กระตุ้นให้แกรนูโลตแตก (degranulation) ปล่อย histamine และ mediators ที่มีผลต่อการเกิดภูมิแพ้ anaphylatoxins นี้ทำให้เกิดการหดตัวของกล้ามเนื้อเรียบ เพิ่มการซึมผ่านของหลอดเลือดในหลอดเลือด ทำให้แอนติบอดีและ phagocytic cells เคลื่อนที่ไปยังบริเวณที่มีแอนติเจน (ไหม, 2543) นอกจากนี้ยังเคลือบเซลล์แปลกปลอม (opsonization) เพื่อดึงดูดให้ phagocytic cells มาจับกินเซลล์แปลกปลอมได้ง่ายขึ้น โดยโปรตีนเหล่านี้อยู่ในรูปของ inactive form ปฏิกริยาจะเริ่มจากโปรตีน C1 ถูกกระตุ้นด้วยแอนติบอดีที่จับกับแอนติเจนเป็นแอนติบอดีคอมเพล็กซ์ (antigen-antibody complex) แล้วจึงมีการกระตุ้นโปรตีนในระบบอย่างต่อเนื่อง จนทำให้เซลล์เสียหายภายในเซลล์ด้วยการเกิดรูที่ผิวเซลล์เซลล์จึงถูกทำลาย

2.7 การกระตุ้นระบบคอมพลีเมนต์

การทำงานของระบบคอมพลีเมนต์ จะทำงานคล้ายๆการทำงานของเอนไซม์ โดยโปรตีนในระบบคอมพลีเมนต์ทุกตัวจะอยู่ในรูป inactive form เมื่อถูกกระตุ้นโดยแบคทีเรีย ไวรัส หรือสิ่งแปลกปลอมต่างๆ ระบบคอมพลีเมนต์จะเปลี่ยนไปอยู่ในรูป active form เข้าทำปฏิกิริยาทางชีวภาพต่างๆ โดยการทำงานของระบบคอมพลีเมนต์ แบ่งออกเป็น 3 ทาง คือ (1) classical complement pathway (2) alternative complement pathway (3) lectin complement pathway ซึ่งการกระตุ้นทั้ง 3 ทางนี้จะให้ปฏิกิริยาช่วงท้ายคล้ายกันคือ terminal หรือ membrane attack pathway (ภาพ 5) ก่อให้เกิดการสร้างโมเลกุลใหญ่ที่จะเข้าทำลายเซลล์เมมเบรนเรียกว่า (MAC) ทำให้เกิดการแตกสลาย (lysis) ของเซลล์ แบคทีเรียไวรัสหรือสารที่กระตุ้นระบบคอมพลีเมนต์ได้ (ศักดิ์ชัย, 2553) การกระตุ้นของระบบคอมพลีเมนต์ทาง classical pathway เป็นการกระตุ้นที่อาศัย องค์ประกอบของคอมพลีเมนต์ทั้ง 11 ชนิด โดยเริ่มจากการกระตุ้น C1q, C1r และ C1s ก่อนแล้วต่อไปยัง C4, C2, C3, C5, C6, C7, C8 และ C9 ตามลำดับส่วนใหญ่แล้วตัวกระตุ้นในส่วนของ classical complement pathway ได้แก่สารประกอบเชิงซ้อนที่เกิดจากปฏิกิริยาระหว่างแอนติเจนและแอนติบอดี (antigen-antibody complex) ส่วนการกระตุ้นระบบคอมพลีเมนต์ทาง alternative pathway เป็นการกระตุ้นที่ต้องอาศัยสารประกอบที่อยู่บนผิวของเชื้อโรค เช่น lipopolysaccharide และ โพลี-แซคคาไรด์บนผิวเซลล์ของแบคทีเรีย หรือโปรตีนบางชนิด และ ต้องการโปรตีนในระบบคอมพลีเมนต์คือ C3, C5, C6, C7, C8 และ C9 โดยไม่ต้องอาศัย C1q, C1r, C1s และ C2 และยังมีโปรตีนชนิดอื่นอีกหลายชนิดเข้ามาเกี่ยวข้องด้วยเช่น Factor B, Factor D, Factor H, Factor I, Factor P สำหรับการกระตุ้นระบบคอมพลีเมนต์ทาง lectin pathway นั้นเกิดจากการจับกันระหว่าง mannose-binding lectin ซึ่งเป็นโปรตีนในซีรัมชนิดหนึ่งกับ mannose ที่อยู่บนผิวของแบคทีเรีย โดย lectin pathway นี้จะอาศัยโปรตีนทุกตัวในระบบคอมพลีเมนต์เช่นเดียวกับ classical pathway (ศักดิ์ชัย, 2553)

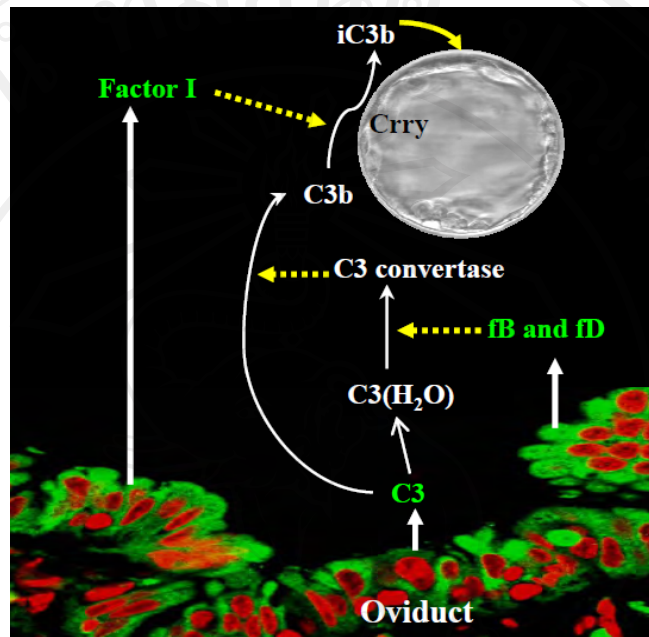


ภาพ 5 กลไกของระบบคอมพลีเมนต์ (ที่มา: <http://www.merckmanuals.com>)

2.8 ความสัมพันธ์ของระบบคอมพลีเมนต์แฟกเตอร์บีกับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก

คอมพลีเมนต์แฟกเตอร์บี เป็นหนึ่งในโปรตีนที่มีความสำคัญในระบบคอมพลีเมนต์ทาง alternative pathway โดยความสัมพันธ์ของคอมพลีเมนต์แฟกเตอร์บีกับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก (ภาพ 6) เริ่มจาก C3, factor I, factor B และ factor D ที่พบว่ามีการแสดงออกที่ epithelium cell ของท่อไข่ (oviduct) ในมนุษย์ (Tseet *al.*, 2008) โดย C3 จากท่อนำไข่จะเกิดการ hydrolyzed เพื่อให้มันเสถียร $C3(H_2O)$ จากนั้นจะมี factor B เข้ามาจับได้เป็น C3bB และจะถูกย่อยต่อด้วย factor D ซึ่งมีคุณสมบัติเป็นเอนไซม์โดยตัดส่วน Ba ออกจาก C3bB และได้ C3bBb ที่มีคุณสมบัติเป็น C3 convertase ซึ่ง C3 convertase นี้จะกลับไปย่อย C3 เพื่อให้ C3b เพิ่มขึ้นอีกจากนั้นจะมี factor I ที่มาจาก oviduct epithelium cell เข้ามาจับและมี embryonic complement receptor 1- related

gene/protein y (Crry) เข้าร่วมด้วย โดยเปลี่ยนเป็น iC3b ซึ่งเกี่ยวข้องกับพัฒนาการของตัวอ่อน (embryotrophic) ก่อนการฝังตัวในมดลูก (preimplantation)(Tseet *et al.*, 2008)



ภาพ 6 วงจรการทำงานของ C3 embryotrophic pathways (ที่มา: Tseet *et al.*, 2008)

2.9 ยีนคอมพลีเมนต์แฟคเตอร์บี (complement factor B, *BF* gene)

คอมพลีเมนต์แฟคเตอร์บี (complement factor B, *BF*) หรือโพรเพอรัดิน (properdin) หรือ glycine-rich beta-glycoprotein (GBG) ซึ่งจากรายงานของ Alper *et al.* (1973) แสดงให้เห็นว่า GBG ของมนุษย์มีระบบการทำงานเดียวกันกับคอมพลีเมนต์แฟคเตอร์บี และยังเป็นที่ยึดกันในชื่อ C3 proaccelerator คอมพลีเมนต์แฟคเตอร์บีเป็นโปรตีนในระบบคอมพลีเมนต์ที่สำคัญของสัตว์ซึ่งมีกลไกในการต่อต้านเชื้อจุลินทรีย์ต่างๆ ที่เข้าสู่ร่างกาย โดยการทำให้เกิดการอักเสบ และช่วยในการตอบสนองทางภูมิคุ้มกัน (Rother and Till, 1988) ส่วนใหญ่แล้วยีน *BF* มีโครงสร้างเป็นสายเดี่ยวโดยมีน้ำหนักประมาณ 93,000 dalton (Seeger *et al.*, 1996) และยังเป็นเอ็นไซม์ B-globulin Zymogen serine protease หรือ serine protease ซึ่งเป็นเอ็นไซม์ย่อยโปรตีนที่อาศัยกรดอะมิโน serine เป็นตัวที่สำคัญในการทำปฏิกิริยา (Taylore *et al.*, 1998; Hasty *et al.*, 1993) กระบวนการทำงานของโปรตีนคอมพลีเมนต์แฟคเตอร์บีมีบทบาทสำคัญในการควบคุมขั้นตอนของระบบภูมิคุ้มกันที่ใช้ต่อต้านเชื้อ

โรค อย่างไรก็ตามชิ้นส่วน Ba และ Bb มีผลต่อการกระตุ้นและการยับยั้งการขยายตัวของ B lymphocyte (Peteret *et al.*, 1988; Ambruset *et al.*, 1990) โดยยีน BF มีความยาวเท่ากับ 1,165 bp ซึ่งมีส่วนของ intron และ exon เท่ากับ 4 intron และ 3 exon (Peelmanet *et al.*, 1991)

โดยมีตำแหน่งความหลากหลายของยีน (polymorphism site) ที่พบบนจุดตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ SmaI ที่ตำแหน่ง 349 (A>G) ของ accession no. M5924 (Jiang and Gibson, 1998) ดังภาพที่ 7

ปัจจุบันความผันแปรทางพันธุกรรมของยีน BF ถูกค้นพบในหนู แกะ สุกร และ มนุษย์ โดยพบว่ายีน BF ในหนูตั้งอยู่บนโครโมโซมคู่ที่ 17 และยังพบว่าตั้งอยู่บนตำแหน่ง S region ของ major histocompatibility complex class III region (MHC) ซึ่งเป็นสาร glycoprotein และเป็นยีนที่ควบคุมการตอบสนองทางภูมิคุ้มกัน (Chaplin *et al.*, 1983) มีการค้นพบการแสดงออกของ mRNA ของยีน BF ในเนื้อเยื่อชั้น endometrium ในมดลูกของหนู (Li *et al.*, 2002) และพบการแสดงออกของ C3 สูงในช่วงเป็นการสัด (estrus stage) ของหนู (Lee *et al.*, 2004) นอกจากนี้มีการค้นพบจุดกลายพันธุ์ (single nucleotide polymorphism, SNP) ของยีน BF จำนวน 30 ตำแหน่งในแกะพันธุ์ merino ซึ่งตั้งอยู่บนโครโมโซมคู่ที่ 20 พบว่า SNP นี้ส่งผลต่อลำดับเบสที่ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงกรดอะมิโน (Qin *et al.*, 2011) และยังสามารถบอกความสัมพันธ์ของ haplotype MHC ที่เกี่ยวข้องกับลักษณะการผลิตของแกะ (Bot, 2000)

ยีน BF ในสุกรตั้งอยู่บนตำแหน่งโครโมโซมคู่ที่ 7 (Ponsuksiliet *et al.*, 2001) ในตำแหน่ง 1/2p11-p12 (Pintonet *et al.*, 2000) (ภาพ 8) และอยู่ในตำแหน่งของ SLA (Swine Leucocyte Antigen) complex class III (Wu *et al.*, 1995) ซึ่งจากการศึกษาความผันแปรของยีน BF ที่มี SNP อยู่ตำแหน่ง intron2 (A394G) ในสุกรลูกผสมพันธุ์ (Large White × Landrace) × Leicoma พบว่ามีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก โดยมีผลต่อจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมดและจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิตประมาณ 2.64 และ 2.11 ตัวต่อครอก ตามลำดับ (Buskeet *et al.*, 2005) เช่นเดียวกับรายงานของ Wang *et al.* (2008) ที่ศึกษาความผันแปรของยีน BF กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอกในสุกรสายพันธุ์ Beijing Black พบว่าแม่สุกรที่มีจีโนไทป์ AB มีจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต สูงกว่าแม่สุกรที่มีจีโนไทป์ AA และ BB เท่ากับ 0.16-0.77 ตัวต่อครอก เช่นเดียวกันกับรายงานของ Chen *et al.* (2009) ที่พบความผันแปรของยีน BF ใน intron 1 (C79T) ในสุกรสายพันธุ์ Large White มีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก โดยแม่สุกรที่มีจีโนไทป์ CC มีความสัมพันธ์กับจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด จำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิตและประสิทธิภาพการทำงานของรก (placenta efficacy, PE) มากกว่าแม่สุกรที่มีจีโนไทป์ TT มีค่าเท่ากับ 3.45, 3.92 และ 23.80 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับและจากรายงานของ Jiang and Gibson (1998) ได้ศึกษาการเปลี่ยนแปลงความถี่ของยีน BF ระหว่างประชากร

สุกรสายพันธุ์ Erhualian, Landrace, Pietrain, Duroc และ Hampshire โดยอาศัยเทคนิค PCR-RFLP (*Sma*I) พบว่ามีความถี่อัลลีลของแต่ละสายพันธุ์เท่ากับ 0.53, 0.18, 0.06, 0.02, 0.72 ตามลำดับ

```

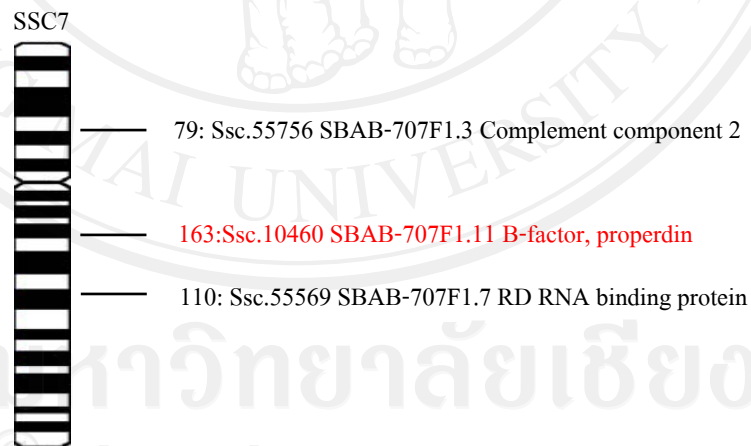
1  cggggatcctgagggaccagtgacaggtccctgagaccgggaggggtacccaaaggca
61  gcccttcccgggtgggtgacttctacatgttccccgccccaaagcaatccgctgccccag
121 accgcacgacttcgagaatggggagtattggccccgggcgccctactacaacttaagtga
181 cgagatctccttccactgctatgacggttacactctccggggctctgccaatcgcacctg
241 ccaagtgactggcggtggggatgggcaaacggccatctgcgatgatggaaggtagaagca
301 ttgcctcctcccacgatagtagcctctccctggcgcgccctcagccgaggaactggcag
361 cgtacgacgtatgtctgcctcgccttccggcctcaggcttggcctcatctccatgtc
421 tcatgcttctgcagcggggactgccccgaaccaggcatccccattggcacgaggaagggt
481 gggcaccagtagcccttgaagacagtgtcaactactactgcacgcgaggggtcacctt
541 acgtggctcccagcggcgaacggtgcccaggaagggtggctcttggagtggaaacagagccttc
601 ctgccaagggtgaccctcgattgggtaccctcaagtcagatcctgctctcccatcttcacat
661 cccacaccaggcaccgccttccccctgcccgaaccagcgccttccctacttctgaacc
721 tccctgtcagaccttgctcgtctctgagcccttctcaccctgaaaccaccgctcccctc
781 tctctggtcactctgtccttgaccctcccagacatttgacctgctttctgacccctccca
841 agactcctttatgtaacgacacccctgcagaggtggccgaggctttcctgtcttccctgac
901 agagaccatagaaggcgttgatgctgaggatgggcacatccagggttggaggcgagaggg
961 gaggcggggcagagaatggtggagggatggagacggggcaggagaaccacccatgctgga
1021 gcctgaatctctctggtggcatccagggccaacagaagaggaagattgtcttgaccctc
1081 tcttggtagctggtgctggatggatcagacacgattggggcacgcaacttcacagggggc
1141 aagaattgctcaagacttattgaaa

```

ภาพ 7 ความยาวของยีน *BF* โดยสีแดงคือ ตำแหน่งของ exon1(104-289 bp), exon 2(434-607 bp), exon3(842-934 bp) ส่วนสีเขียว คือ ตำแหน่ง polymorphism site ที่พบบนจุดตัดของ เอนไซม์ตัดภาพ X ความยาวของยีน *BF* โดยสีแดงคือ ตำแหน่งของ exon1(104-289 bp), exon 2(434-607 bp), exon3(842-934 bp) ส่วนสีเขียว คือ ตำแหน่ง polymorphism site ที่พบ บนจุดตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ *Sma*I ที่ตำแหน่ง 349 (A>G) (ที่มา: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/nuccore/M59240>)

ยีน *BF* ตั้งอยู่บนโครโมโซมคู่ที่ 6 ของมนุษย์ โดยมีความยาวประมาณ 6 kb (Campbell, 1987) และสามารถสร้างเป็นกรดอะมิโนได้ประมาณ 87-505 ตัว (Campbell and Porter, 1983) โดยพบว่ามียีน *BF* มีบทบาทสำคัญในการเหนี่ยวนำการเจริญของเนื้อเยื่อชั้น Epithelium ในมดลูก (Hasty *et al.*, 1993) และยังพบว่ามีความสัมพันธ์กับโรค Hemolytic-uremic syndrome (HUS) ซึ่ง

เป็นโรคที่ทำให้มีการแตกของเม็ดเลือดแดง ไตวายเฉียบพลัน และเกล็ดเลือดต่ำ โดยการเกิด SNP ของยีน *BF* บนตำแหน่ง exon ที่ 12 เปลี่ยนกรดอะมิโน lysine ให้เป็น arginine (c.1598A>G p.Lys533Arg)(Tawadrouset *al.*, 2010)และ de Jorge *et al.* (2007) ยังชี้ให้เห็นว่าการเกิด SNP บนยีน *BF* แบบ heterozygous นั้นส่งผลต่อการแสดงออกของยีน *BF* ซึ่งทำให้เกิดการเพิ่มขึ้นของ C3bBb complex ทำให้มีการสร้าง C3b เพิ่มขึ้นตาม ส่งผลต่อการเกิดโรค HUS ส่วน Raumet.*al.*(1979) พบว่ามีผู้ป่วยโรคเบาหวานที่เกิดจากความผิดปกติของยีน *BF* เท่ากับ 22.6 % ของผู้ป่วยโรคเบาหวานทั่วไปหรือ 1.9% จากคนปกติและจากรายงานของ Hauptmann *et al.* (1980) พบว่าผู้ป่วยที่มีการทำงานของยีน *BF*บกพร่องทั้ง 3 ช่วงอายุคน อาจมีจีโนไทป์เป็นแบบ heterozygotes ที่พบว่ามีความสัมพันธ์กับ haplotype ของ Human Leukocyte Antigen (HLA) ที่ตำแหน่ง A11และB27นอกจากนี้ Gold *et al.* (2006) ได้วิเคราะห์ความสัมพันธ์ของ haplotype ทั้งยีน *BF*และ ยีน *C2*กับการเสื่อมสภาพของอายุแล้วพบว่ายีน *BF*และ ยีน *C2*ส่งผลต่อการลดการเสื่อมสภาพของอายุได้อย่างมีนัยสำคัญ($p<0.05$) โดยมีค่า odds ratio เท่ากับ 0.36 และ 0.45 ตามลำดับ



ภาพ 8 ตำแหน่งของยีน *BF* ในสุกรบนโครโมโซมที่ 7 (ที่มา: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/>

mapview/mas.cgi?taxid=9823&chr=7&query=uid(2146326392)&QSTR=100124383%5Bgene%5Fid%5D&maps= gene_set&cmd=focus)

2.10 ยีนอื่นๆที่เกี่ยวข้องกับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก

ปัจจุบันความรู้ทางด้านเทคโนโลยีอนุพันธุศาสตร์ ถูกนำมาช่วยค้นหาเครื่องหมายทางพันธุกรรม หรือเครื่องหมายโมเลกุลที่มีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก และอัตราการตกไข่ ซึ่งมียีนและ QTLs รวมถึงกลุ่มยีนที่มีการแสดงออก (gene expression) ในเนื้อเยื่อหรืออวัยวะเป้าหมายที่เกี่ยวข้องกับระบบการสืบพันธุ์ของสุกรซึ่งถูกค้นพบเป็นจำนวนมากและเป็นประโยชน์ต่อการคัดเลือกแม่พันธุ์ที่มียีนที่ให้ลักษณะลูกตก จากรายงานการศึกษาเครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอ (DNA markers) ของยีน (candidate gene) ที่มีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนต่อครอก ได้แก่ *ESR*, *PRLR*, *FSHB*, *GNRHR*, *OPN*, *RBP4*, *LIF* และ *EPOR* ซึ่งมีรายละเอียดดังนี้

(1) ความผันแปรทางพันธุกรรมของยีน Estrogen receptor gene (*ESR*) มีความสัมพันธ์กับจำนวนลูกต่อครอกของสุกรอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$) โดยพบว่าอิทธิพลของยีน *ESR* มีผลต่อลักษณะจำนวนลูกต่อครอกในสุกรพันธุ์ Large White, Czech Large White และลูกผสม Meishan เท่ากับ 0.42, 0.50 และ 1.15 ตัวต่อครอก ตามลำดับ (Rothschild *et al.*, 1996; Short *et al.*, 1997; Van Renset *et al.*, 2002; Goliášová and Wolf, 2004) อย่างไรก็ตามมีบางรายงานที่ไม่พบความสัมพันธ์ระหว่างยีน *ESR* กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอกของสุกร (Gibson *et al.*, 2002; Linville *et al.*, 2001; Isleret *et al.*, 2002; Noguera *et al.*, 2003)

(2) ยีน Prolactin receptor (*PRLR*) ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 16 (16q1.4-16q2.2-2.3) ของสุกร (Vincent *et al.*, 1998) ซึ่งความผันแปรของยีน *PRLR* (*AluI*) มีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด และจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิตในสุกร Large White synthetics และ Landrace synthetics ประมาณ 0.66- 1.02 ตัว/ครอก (Rothschild *et al.*, 1998; Vincent *et al.*, 1998; Van Rens and Van der Lende, 2000; Korwin-Kossakowska *et al.*, 2003; Terman, 2005) เช่นเดียวกับ Drögemüller *et al.* (2001) พบความผันแปรของยีน *PRLR* มีอิทธิพลต่อจำนวนลูกสุกรที่มีชีวิต ในสุกรสายพันธุ์ Duroc ประมาณ 0.71 ตัว/ครอก ในขณะที่ Linville *et al.* (2001) ไม่พบความสัมพันธ์ระหว่างยีน *PRLR* กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอกในสุกรพันธุ์ Landrace × Large White composite

(3) ยีน Follicle stimulating hormone- β (*FSHB*) เป็นฮอร์โมนที่เกี่ยวข้องกับพัฒนาการของฟอลลิเคิล เพื่อนำไปสู่การตกไข่ ยีน *FSHB* ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 2 (2p1.6-p1.2) ของสุกร ความผันแปรของยีน *FSHB* มีความสัมพันธ์กับจำนวนลูกต่อครอกในสุกร (Li *et al.*, 1998) อย่างไรก็ตาม รายงานของ Linville *et al.* (2001) ไม่พบความสัมพันธ์ของยีน *FSHB* กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก

ในสุกรพันธุ์ Landrace x Large White composite เช่นเดียวกับรายงานของ Korwin-Kossakowska (2003) ที่ไม่พบความสัมพันธ์นี้ในสุกรพันธุ์ Polish synthetic

(4) ยีน gonadotropin-releasing hormone receptor gene (*GNRHR*) ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 8 ของสุกร (Rohrer 1999; Campbell *et al.*, 2003) ความผันแปรของยีน *GNRHR* ในบริเวณ 3' untranslated region (3'UTR) ที่ตำแหน่ง 1721 bp (C/G) มีความสัมพันธ์กับจำนวน corpora lutea ในสุกรลูกผสม Meishan x European Large White โดย allele G มีอัตราการตกไข่มากกว่า allele C และมีแนวโน้มการให้ลูกต่อครอกเพิ่มขึ้น (Jiang *et al.*, 2001) ในขณะเดียวกันพ่อสุกรพันธุ์ Pietrain หรือ Pietrain x Hampshire ที่มีจีโนไทป์เป็น CG พบว่ามีคุณภาพน้ำเชื้อดีกว่าพ่อพันธุ์ที่มีจีโนไทป์ เป็น CC (Lin *et al.*, 2006)

(5) ยีน Osteopontin (*OPN*) ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 8 ของสุกร ความผันแปรของยีน *OPN* มีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอกในสุกรสายพันธุ์ทางการค้า และสายพันธุ์ลูกผสมผสมเทียม ชาน x สุกรสายพันธุ์ทางการค้า (Large White, Landrace, Duroc) (Short *et al.*, 1997b; Korwin-Kossakowska *et al.*, 2003; Shouthwood *et al.*, 1998) โดยยีน *OPN* แสดงอิทธิพลต่อลักษณะจำนวนลูกต่อครอกในสุกรพันธุ์ผสมเทียมชานอย่างเด่นชัด มีผลทำให้จำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด และจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิตเพิ่มขึ้น ประมาณ 1.50-1.60 และ 0.71-1.40 ตัว/ครอก ตามลำดับ (Shouthwood *et al.*, 1998)

(6) ยีน Retinol binding protein (*RBP4*) ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 14 ของสุกร ความผันแปรของยีน *RBP4* มีผลต่อลักษณะจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมดและจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต ประมาณ 0.5 และ 0.26 ตัว/ครอก ตามลำดับ (Rothschilds *et al.*, 2000) เช่นเดียวกับ Ollivier *et al.* (1997) รายงานว่ายีน *RBP4* มีอิทธิพลต่อลักษณะจำนวนลูกประมาณ 0.4 ตัวต่อครอก ในขณะที่บางรายงานไม่พบอิทธิพลของ *RBP4* marker ที่มีต่อลักษณะจำนวนลูกต่อครอกในสุกรสายพันธุ์ Duroc, German Landrace, Duroc x Large White synthetics หรือ Landrace x Large White composite (Drögemüller *et al.*, 2001; Linville *et al.*, 2001)

(7) ยีน Leukemia inhibitory factor (*LIF*) ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 14 (14q2.1-q2.2) ของสุกร (Spötter *et al.*, 2001) ควบคุมการสร้างสาร pleiotropic cytokine ซึ่งมีความสำคัญต่อการพัฒนาของตัวอ่อนในระยะ blastocyte และการฝังตัวของตัวอ่อน (Stewart *et al.*, 1992; Stewart, 1994) ความผันแปรของยีน *LIF* มีความสัมพันธ์กับจำนวนลูกต่อครอกในสุกรพันธุ์ Duroc และ Large White synthetic โดยพบว่าอัลลีล C มีอิทธิพลสูงกว่าอัลลีล T ประมาณ 0.93-1.26 ตัว/ครอก (Spötter *et al.*, 2005)

(8) ยีน Erythropoietin receptor (*EPOR*) ตั้งอยู่บน โครโมโซมที่ 2 (Fahrenkrug *et al.*, 2000) จากรายงานของ Vallet *et al.* (2005) พบความผันแปรของยีน *EPOR* (C/T) มีความสัมพันธ์กับจำนวนลูกต่อครอกในสุกรสายพันธุ์ทางการค้า (Yorkshire x Landrace) ทั้งนี้มีผลต่อจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด และจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต โดยแม่สุกรที่มีจีโนไทป์เป็น CT มีจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด และจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต เท่ากับ 13.6 และ 12.8 ตัวต่อครอก ตามลำดับ ในขณะที่แม่สุกรที่มีจีโนไทป์เป็น CC มีจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด และจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต เท่ากับ 10.8 ± 0.3 และ 10.1 ± 0.3 ตัวต่อครอกตามลำดับ ซึ่งค่าการทำนายความแตกต่างระหว่าง homozygous TT กับ CC ของยีน *EPOR* มีผลต่อลักษณะจำนวนลูกที่มีชีวิต ประมาณ 2.6 ± 1.0 ตัว/ครอก ($p < 0.01$) นอกจากนี้ความผันแปรของยีน *EPOR* มีความสัมพันธ์กับความจุของมดลูก (Vallet *et al.*, 2005)

ในปัจจุบันมีการค้นพบตำแหน่งที่ตั้งของยีน (QTLs) บนโครโมโซมสุกร ที่มีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอก ซึ่งประกอบไปด้วย จำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมด จำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต อัตราการตกไข่ (ovulation rate) จำนวนลูกตายแรกคลอด (number of stillbirth) การมีชีวิตรอดของตัวอ่อน (embryo survival) รวมถึงความจุของมดลูก (uterine length) โดยพบว่า QTLs ของลักษณะอัตราการตกไข่ของสุกรตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 3 (36 cM), โครโมโซมที่ 8 (5, 99, 101 และ 110 cM), โครโมโซมที่ 9 (67 cM), โครโมโซมที่ 10 (89 cM) และ โครโมโซมที่ 15 (79 cM) (Rathje *et al.*, 1997; Rohrer *et al.*, 1999; Wilkie *et al.*, 1999; Campbell *et al.*, 2003) ตำแหน่ง QTLs ของลักษณะจำนวนลูกแรกคลอดทั้งหมดตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 7 (10 cM), โครโมโซมที่ 8 (127 cM), โครโมโซมที่ 12 (71 cM), โครโมโซมที่ 14 (62 cM) และ โครโมโซมที่ 17 (43 cM) (de Koning *et al.*, 2001; King *et al.*, 2003) นอกจากนี้ตำแหน่ง QTLs ที่เกี่ยวข้องกับลักษณะจำนวนลูกตายแรกคลอดตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 4 (1 cM) และ โครโมโซมที่ 13 (101 cM) (Wilkie *et al.*, 1999; Cassady *et al.*, 2001) สำหรับตำแหน่ง QTLs ที่เกี่ยวข้องกับการมีชีวิตรอดของตัวอ่อนนั้น พบว่าตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 8 (125 cM) (King *et al.*, 2003) นอกจากนี้ QTLs ของลักษณะความจุของมดลูก ตั้งอยู่บนโครโมโซมที่ 8 (71 cM) (Rohrer *et al.*, 1999) จากข้อมูลดังกล่าวข้างต้น Spötter and Distl (2006) ได้รวบรวมกลุ่มยีนที่มีศักยภาพต่อลักษณะจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิตซึ่งมีผลต่อลักษณะจำนวนลูกต่อครอก พบว่าตั้งอยู่ในบริเวณ QTLs ดังกล่าว ได้แก่ ยีน *ESR1*, *PRLR*, *RBP4*, *OPN*, *FSHB*, *EGF*, *PTGS2*, *LIF*, *EPOR* และ *EGF* โดยมีรายละเอียดแสดงดังตารางที่ 1

นอกจากนี้ Bertaniet *al.* (2004) ค้นหายีนที่มีศักยภาพต่อการควบคุมลักษณะทางการสืบพันธุ์จากต่อมใต้สมองส่วนหน้า (anterior pituitary) ของสุกรสายพันธุ์ทางการค้า ที่ผ่านการ

คัดเลือกให้มีอัตราการตกไข่และมีอัตราการรอดชีวิตของตัวอ่อนสูง เปรียบเทียบกับสุกรกลุ่มควบคุม โดยใช้เทคนิค differential display PCR (ddPCR) พบว่ามียีนในต่อมใต้สมอง ที่มีการแสดงออกแตกต่างกันระหว่างสุกรทั้งสองกลุ่ม คือ G-beta like protein, ferritin heavy-chain และ *FSHB* เช่นเดียวกันกับ Gladney *et al.* (2004) ที่ศึกษาการแสดงออกของยีนที่เกี่ยวข้องกับการพัฒนาของ Ovarian follicles ในสุกรสายพันธุ์ทางการค้า ที่ผ่านการคัดเลือกให้มีอัตราการตกไข่จำนวนมาก และมีลักษณะการรอดชีวิตของตัวอ่อนสูง เปรียบเทียบกับสุกรกลุ่มควบคุม โดยใช้เทคนิค ddPCR และ microarray พบว่ายีนที่มีการแสดงออกแตกต่างกัน คือ Calpain I light subunit (*CAPN4*), Cytochrome C oxidase subunit III, Cytochrome P450 aromatase (*CYP19*) และ Cytochrome P450 side chain cleavage (*CYP11A*) ซึ่งถูกค้นพบโดยวิธี ddPCR ส่วน ยีน follistatin (*FST*) และ ยีน nuclear receptor subfamily 4 group A member 1 (*NR4A1*) ถูกค้นพบโดยเทคนิค microarray และ Caetano *et al.* (2004) พบว่ามีการแสดงออกยีน Collagen type I receptor (*CD36* antigen-like I / *CD36L1*), Cytochrome P450 side chain cleavage enzyme (*CYP11A*), Steroidogenic acute regulatory protein (*STAR*), Cytochrome C oxidase (*CCO*), 3- β -hydroxysteroid dehydrogenase (*3 β HSD*), Cytochrome P450 17- β -hydroxylase (*CYP17*), Cytochrome P450 aromatase (*CYP19*) และ Plasminogen activator inhibitor (*PAII*) ในรังไข่ (ovary) ของสุกรที่ผ่านการคัดเลือกให้มีการตกไข่เพิ่มขึ้น และอัตราการรอดชีวิตของตัวอ่อนที่สูง เปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม โดยอาศัยเทคนิค microarray พบการแสดงออกยีนดังกล่าว อาจมีความสัมพันธ์กับลักษณะจำนวนลูกต่อครอกของสุกรสายพันธุ์ทางการค้าได้

ตาราง 1 กลุ่มยีนที่มีศักยภาพต่อลักษณะจำนวนลูกแรกคลอดที่มีชีวิต (number of piglets born alive, NBA) (ดัดแปลงจาก Spötter and Distl, 2006)

Reference	DNA marker	No. of sows No. of litters	Breed/line	Additive(a) and dominance(d) effects
Rothschild <i>et al.</i> (1996)	ESR1	276 sows litters	PIC lines with Meishan contribution	a = 0.8 (P < 0.01) d = 0.6 (P < 0.01)
Short <i>et al.</i> (1997a)	ESR1	4262 sows 9015 litters	Large White synthetic line	a = 0.31 (P < 0.01) d = 0.14 (P < 0.05)
Chen <i>et al.</i> (2000)	ESR1	262 sows	5 populations of Chinese and western breeds	a = 0.315–1.79 (P < 0.001) depending on the breed

ตาราง 1 (ต่อ)

Noguera <i>et al.</i> (2003)	ESR1	287 sows 962 litters	Landrace	a = 0.61 (n.s.) d = not estimable
Van Renset <i>et al.</i> (2002)	ESR1	275 sows	Large White × Meishan F2 crossbreed	AB gilts had 1.22 NBA per litter more than BB gilts (P < 0.05)
Goliášová and Wolf (2004)	ESR1	1250 sows 3600 litters	Czech Large White	a = 0.5 (first parity, P < 0.05) a = 0.25 (second and subsequent litters, P < 0.05)
Vincent <i>et al.</i> (1998)	PRLR	1077 sows 2714 litters	5 PIC lines	a = - 0.33 to 0.47 (P < 0.05) d = - 0.33 to 0.63 (P < 0.01)
Southwood <i>et al.</i> (1999)	PRLR	2615 litters	5 PIC lines	a = 0.1 – 0.9
Drögemüller <i>et al.</i> (2001)	PRLR	2159 sows 8336 litters	German Landrace, Duroc and synthetic lines	a = 0.71 (P < 0.05) for Duroc
Linville <i>et al.</i> (2001)	PRLR	524 sows	3 PIC lines	a = - 0.007(n.s.) d = - 0.466(n.s.)
Ollivier <i>et al.</i> (1997)	RBP4	129 sows	Large White hyperprolific line	a = 0.08 (n.s.)
Rothschild <i>et al.</i> (2000)	RBP4	1300 sows 2555 litters	Large White, Landrace and synthetic lines	a = 0.15 (n.s.) d = - 0.01 (n.s.)
Linville <i>et al.</i> (2001)	RBP4	190 sows	3 PIC lines	a = 0.526 (n.s.) d = 0.313 (n.s.)
Steinheuer <i>et al.</i> (2003)	RBP4	51 boars	German Landrace	a = - 0.472 (P < 0.001) d = 0.604 (P < 0.001)
Short <i>et al.</i> (1997b)	OPN	n/a	n/a	One allele showed an association with NBA (P < 0.05)
Hamann <i>et al.</i> (2000)	OPN	2144 sows 8300 litters	German Landrace, Duroc and synthetic lines	Some genotypes showed a significant association with NBA
Li <i>et al.</i> (1998)	FSHB	n/a	n/a	a = 1.06 (first parity) a = 1.01 (second parity)
Linville <i>et al.</i> (2001)	FSHB	520	3 PIC lines	a = 0.12 (n.s.) d = 0.759 (n.s.)
Linville <i>et al.</i> (2001)	EGF	189	3 PIC lines	Could not be estimated with contrasts because only two genotypes occurred
Linville <i>et al.</i> (2001)	PTGS2	523	3 PIC lines	a = 0.403 (n.s.) d = 0.076 (n.s.)

ตาราง 1 (ต่อ)

Spötteret <i>al.</i> (2005)	LIF	273 sows	German synthetic line	d = - 0.73 (first parity, P < 0.05) d = - 0.77 (second parity, n.s.)
Valletet <i>al.</i> (2005)	EPOR	402	Yorkshire, Landrace, Duroc, crossbred line	a = 1.3 (P < 0.01)

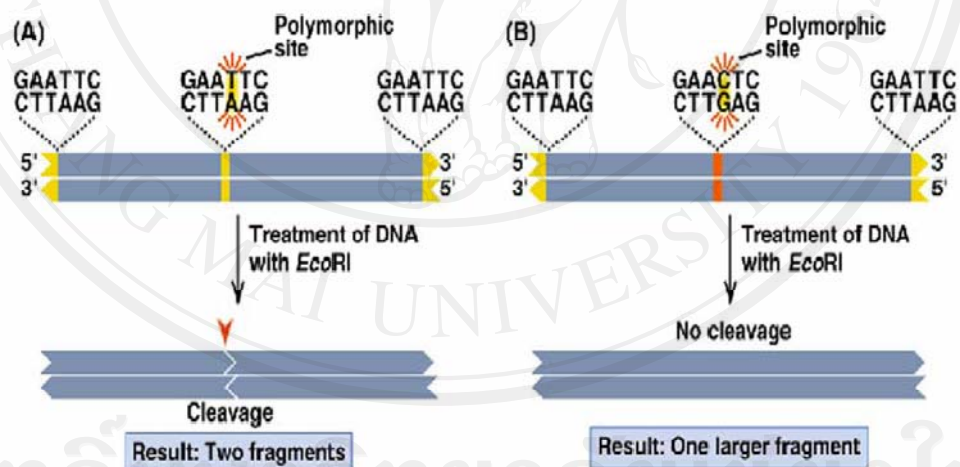
a = อิทธิพลแบบบวกสะสม (additive effect); d = อิทธิพลแบบข่ม (dominance effect); n/a = not available; n.s. = not significant. PIC (Pig Improvement Company, Franklin, USA). ESR1 (estrogen receptor 1), PRLR (prolactin receptor), RBP4 (retinol-binding protein 4), OPN (osteopontin), FSHB (follicle-stimulating hormone b), EGF (epidermal growth factor), PTGS2 (prostaglandin-endoperoxide synthase 2), LIF (leukemia inhibitory factor), EPOR (erythropoietin receptor).

2.11 การตรวจสอบความผันแปรทางพันธุกรรมโดยวิธีการทางพันธุศาสตร์โมเลกุล

การตรวจสอบความผันแปรทางพันธุกรรมมีอยู่หลายวิธีเช่นเทคนิค single-stranded conformation polymorphism (SSCP), การวิเคราะห์ลำดับเบส (DNA-sequence) และเทคนิค PCR restriction fragment length polymorphism (PCR-RFLP) โดยเทคนิค SSCP เป็นเทคนิคที่ถูกใช้งานกันอย่างแพร่หลายเนื่องจากขั้นตอนง่ายไม่ยุ่งยาก (วสันต์และคณะ, 2539) ซึ่งอาศัยหลักการการเคลื่อนที่ของ DNA ที่เป็น single strand ที่มีลำดับเบสต่างกันเพียงเบสเดียวใน non-denaturing polyacrylamide gel จะมี conformation แตกต่างกันและมีการเคลื่อนที่ภายในเจลด้วยความเร็วที่แตกต่างกัน (Ortaet *al.*, 1989) ทั้งนี้เทคนิค SSCP สามารถบอกได้เพียงว่ามีความผันแปรทางพันธุกรรมเกิดขึ้นแต่ไม่สามารถบอกให้ทราบถึงตำแหน่งของความผันแปรทางพันธุกรรมหากต้องการทราบตำแหน่งที่เกิดการเปลี่ยนแปลงของลำดับเบสต้องอาศัยเทคนิค DNA-sequence ซึ่งเป็นเทคนิคในการวิเคราะห์หาลำดับเบสหรือลำดับนิวคลีโอไทด์ของ DNA สำหรับเทคนิค PCR-RFLP เป็นการตรวจสอบความแตกต่างจากขนาดของ DNA เป้าหมายที่เกิดจากการตัดได้หรือไม่ได้ของเอนไซม์ตัดจำเพาะ (restriction enzyme) ได้หรือไม่ได้(ภาพ 9)ทำให้ได้ขนาดและจำนวนชิ้น DNA ที่แตกต่างกันซึ่งเทคนิค PCR-RFLP จำเป็นต้องทราบข้อมูลลำดับนิวคลีโอไทด์ที่เกิดการเปลี่ยนแปลงเพื่อค้นหาเอนไซม์ตัดจำเพาะ(ตาราง 2)ในการตรวจสอบความผันแปรทางพันธุกรรม

ตาราง 2 ตัวอย่างเอนไซม์ตัดจำเพาะ (restriction enzymes) (Nicholas, 1996)

Source	Enzyme	Recognition sequence
<i>Arthrobacter luteus</i>	<i>AluI</i>	AG ∇ CT TC \blacktriangle GA
<i>Bacillus amyloliquefaciens</i> HI	<i>BamHI</i>	G ∇ GATCC CCTAG \blacktriangle G
<i>Escherichia coli</i> RI	<i>EcoRI</i>	G ∇ AATTC CTTAA \blacktriangle G
<i>Serratia marcescens</i>	<i>SmaI</i>	CCC ∇ GGG GGG \blacktriangle CCC



ภาพจำลองการใช้เทคนิค Restriction fragment length polymorphism (RFLP) ด้วย
 เอนไซม์ตัดจำเพาะ *EcoRI* ซึ่งมีจุดตัดจำเพาะคือ G ∇ AATT \blacktriangle C ในการตัด DNA เป้าหมายที่มี
 จุดตัดจำเพาะต่อ *EcoRI* (A) และไม่มีจุดตัดจำเพาะต่อ *EcoRI* (B)

(ที่มา: <http://www.andrew.cmu.edu/course/03-F2F/lecture05-2004.ppt#20>)