

# พาร์ธีโนเจเนซิสในไหมและการใช้ประโยชน์

## Parthenogenesis in Silkworm and Applications

सान วิไล

ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหาสารคาม อ.กันทรวิชัย จ.มหาสารคาม 44150

### บทคัดย่อ

การชักนำให้ไข่ไหมจากผีเสื้อที่ไม่ได้รับการปฏิสนธิให้สามารถพัฒนาเป็นตัวได้ โดยแช่ไข่ไหมในน้ำร้อนอุณหภูมิ 46 °C นาน 18 นาที น้ำเย็น 10 °C 10 นาที และเก็บไว้ที่อุณหภูมิ 16 - 17 °C นาน 3 - 4 วัน ทำให้ได้เฉพาะไหมเพศเมียที่มีความสม่ำเสมอทั้งหนอนไหม และรังไหม ไหมแต่ละสายพันธุ์สามารถเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้แตกต่างกัน โดยทั่วไปไหมลูกผสมมีอัตราการเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้มากกว่าไหมพันธุ์แท้ และอัตราการเกิดของไหมพันธุ์เดียวกันจะเพิ่มมากขึ้นในชั่วหลังๆ ด้วยการคัดเลือกจากแม่ผีเสื้อที่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้มากและฟักออกเป็นตัวได้มากด้วย ไหมพันธุ์ Pg5 เป็นไหมที่เกิดมาจากการรวมวิธีพาร์ธีโนเจเนซิสของประเทศไทย พัฒนาพันธุ์มาตั้งแต่ปี พ.ศ. 2544 และสามารถเลี้ยงอนุรักษ์โดยกรรมวิธีพาร์ธีโนเจเนซิสได้มาจนถึงปัจจุบันอยู่ในชั่วที่ 44 ไหมพันธุ์ Pg5 มีลายบนลำตัวแบบปกติ รังไหมมีขนาดใหญ่ สีขาว ให้ผลผลิตรังไหมและเส้นไหมมาก ใช้ประโยชน์เป็นเชื้อพันธุกรรมในงานปรับปรุงพันธุ์ไหม

**คำสำคัญ:** พาร์ธีโนเจเนซิส, หนอนไหม, *Bombyx mori* L., ไข่ไหมที่ไม่ได้รับการผสม, การผสมเทียมไหม

### Abstract

Unfertilized eggs from virgin silkworm moth were induced to develop to larvae by a treatment of hot water at 46 °C for 18 min. The eggs were then soaked in cooled water at 10 °C 10 min. Thereafter, they were kept at 16- 17 °C for 3- 4 days to obtain only female parthenogenetic silkworms with uniform in larvae and cocoons. The induction rate was different in silkworm races, but quite good in hybrid silkworm strains. High percentage of parthenogenetic silkworm eggs and egg hatchability were obtained from selection through former good performance parthenogenesis. In Thailand, since 2001, parthenogenetic silkworm, Pg5 was developed. Up to now, Pg5 could be maintained through parthenogenesis for 44 generations. Larval pattern is normal marking, big size of white cocoon and high productivity of cocoon and silk which used for germplasm in silkworm breeding.

**Keywords:** artificial parthenogenesis, silkworm, *Bombyx mori* L., unfertilized egg, parthenogenetic silkworm



## บทนำ

ไหมเป็นแมลงอยู่ในอันดับ Lepidoptera ตระกูล Bombycidae (*Bombyx mori* L.) มีการเจริญเติบโตแบบสมบูรณ (complete metamorphosis) วงจรชีวิตหรือชีพจักรของไหมแบ่งเป็น 4 ขั้นตอน ได้แก่ ระยะไข่ หนอน ดักแด้ และผีเสื้อ ไหมเป็นแมลงที่เมื่อผีเสื้อผสมพันธุ์กัน อนุสจะถูกเก็บรักษาไว้ในถุงเก็บน้ำเชื้อของเพศเมียที่เรียกว่า สเปิร์มาเธกา (spermatheca) ระหว่างวางไข่ของไหมจากถุงเก็บน้ำเชื้อจะผ่านทางช่องไมโครไพล์ (micropyle) เข้าไปอยู่ในไข่ไหม ระยะที่ผีเสื้อวางไข่ ไข่ไหมมีการแบ่งเซลล์อยู่ในระยะเมตาเฟส (metaphase) และการปฏิสนธิเกิดขึ้น 2 ชั่วโมงหลังจากวางไข่ได้ไซโกต (zygote) ไซโกตมีการแบ่งนิวเคลียสแบบไมโทซิสได้คลิวเวจ (cleavage) เป็นจำนวนมากและการพัฒนาอย่างต่อเนื่องได้ตัวอ่อนของไหมที่มีอวัยวะต่างๆ สมบูรณ์พร้อมจะฟักออกเป็นตัวหนอน ไม่ว่าจะไหมไทยพื้นบ้านหรือไหมพันธุ์ต่างประเทศมีพัฒนาการทั้งหมด 30 ระยะ [1] ระยะที่เป็นไข่ (egg) เป็นระยะที่มีความสำคัญมากในที่นี่จะคิดตั้งแต่ไข่ในท้องแม่ผีเสื้อจนกระทั่งวางไข่ออกมาไข่ที่วางใหม่ๆหรือไข่ไหมที่มีอายุน้อยๆ ถ้ามีการใส่ปัจจัยภายนอกเข้าไปเช่น อุณหภูมิ แสงความชื้น รวมทั้งสารเคมีต่อไข่ไหม จะทำให้ไข่ไหมที่ได้มาจากแม่ผีเสื้อที่ไม่ผ่านการปฏิสนธิมาก่อน มีการพัฒนาต่อไปได้มีนักวิชาการหลายท่านได้ศึกษาค้นคว้าและประสบความสำเร็จในการทำให้ไข่จากไหมเพศเมียที่ไม่ได้รับการผสมพันธุ์จากเพศผู้มีการพัฒนาเป็นตัวหนอนไหมได้ มีการเจริญเติบโตที่ปกติและสม่ำเสมอและเจริญเติบโตไปเป็นไหมเพศเมียอย่างเดียว [2]

พาร์ธีโนเจเนซิส (parthenogenesis) ในไหมเป็นกรรมวิธีทำให้ไข่ไหมที่ไม่ได้รับการปฏิสนธิ สามารถพัฒนาจนเป็นตัวหนอนได้ การเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสในไหมเป็นวิธีการที่ทำให้ได้ไหมเฉพาะเพศเมีย การเลี้ยงไหมเพื่ออนุรักษ์พันธุ์ในรุ่นต่อไป ไม่ต้องใช้เพศผู้ การพัฒนาไข่ไหมรูปแบบนี้เป็นที่รู้จักกันมาช้านานแล้ว ในปัจจุบันปรากฏงานวิจัยอยู่เป็นจำนวนมาก แต่งานวิจัยก่อนๆ นั้นมีเปอร์เซ็นต์การเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสต่ำ ประวัติของการศึกษา

ในด้านนี้มีตั้งนี้ Tichomiroff นักสัตววิทยาชาวรัสเซียที่เชี่ยวชาญด้านไหม เป็นคนแรกที่ศึกษาเกี่ยวกับการชักนำให้ไข่ไหมที่ไม่ได้รับการปฏิสนธิให้มีการพัฒนาได้ (artificial parthenogenesis) การศึกษาของเขาเพียงทำให้ไข่ไหมเกิดการพัฒนาได้ แต่ไม่มีหนอนไหมฟักออกเป็นตัวได้ [3] ต่อมาได้มีการใช้กรดเกลือทำให้ไข่ไหมเกิดพาร์ธีโนเจเนซิส แต่มีอัตราการฟักออกเป็นตัวหนอนไหมต่ำมาก และได้มีรายงานว่ามีการเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสในสภาพธรรมชาติสามารถฟักออกเป็นตัวได้เพียง 0.1 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งในจำนวนนี้มีทั้งเพศผู้ และเพศเมีย แต่การเลี้ยงไหมที่ฟักออกให้เป็นผีเสื้อทำได้ยากมาก [4] อย่างไรก็ตามการศึกษาในยุคนี้ไม่ได้ทำการสำรวจลักษณะที่สำคัญทางเศรษฐกิจเพียงแต่เป็นการวิจัยในด้านตัวอ่อนและด้านพันธุศาสตร์เท่านั้น ต่อมา Flolova ได้ศึกษาเกี่ยวกับเซลล์ในไข่ไหมและได้แสดงให้เห็นว่าความร้อนสามารถกระตุ้นให้เกิดการเปลี่ยนแปลงภายในไข่ไหมซึ่งไข่ไหมในระยะที่แก่ใกล้จะวางไข่มีการแบ่งเซลล์อยู่ในระยะเมทาเฟส การนำไข่ไหมดังกล่าวมาแช่ในน้ำร้อน ความร้อนจะทำลายสายใยสปินเดิล (spindle ber) แทนที่นิวเคลียสของไข่จะแบ่งเซลล์แบบไมโอซิส 2 ครั้ง การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิส I ที่เรียกว่า reduction division ไม่เกิดขึ้นเหลือเพียงการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งที่ 2 (meiosis II) ที่เรียกว่า equational division ซึ่งเป็นการแบ่งเซลล์ที่มีจำนวนโครโมโซมเท่าเดิม ไม่มีการลดลงของโครโมโซม [5-6]

การชักนำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิส โดยใช้ความร้อนเป็นการเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสที่เรียกว่า ameiotic parthenogenesis ส่วนการชักนำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสที่ใช้สิ่งกระตุ้นอื่นที่นอกเหนือจากความร้อนแล้วการแบ่งเซลล์ของนิวเคลียสของไข่จะเกิด ไมโอซิสทั้ง 2 ครั้ง ซึ่งเหมือนกับการสืบพันธุ์แบบปกติเรียกว่า meiotic parthenogenesis ในปี 1940 Astaurov นักวิทยาศาสตร์ชาวรัสเซียได้พัฒนาวิธีการอย่างง่ายและน่าเชื่อถือมากเกี่ยวกับกรรมวิธีพาร์ธีโนเจเนซิสเพื่อให้ได้หนอนไหมจำนวนมาก โดยผ่าไข่จากจากท่อรังไข่ ปล่อยให้ 10-12 ชั่วโมง นำไข่แช่ในน้ำร้อน



อุณหภูมิ 46 °C ในหม้ออุ่น (water bath) นาน 18 นาที ต่อจากนั้นแช่ไข่ใหม่ในน้ำที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 5-10 นาที และเก็บไข่ดังกล่าวไว้ที่อุณหภูมิ 15-17 °C เป็นเวลา 3 วัน แล้วย้ายไข่ใหม่ที่ได้รับการกระตุ้นดังกล่าวไว้ในสภาพแวดล้อมที่ปกติ [7] ต่อมา Astaurov ได้พัฒนาวิธีการทำให้ไข่ใหม่เกิดพาริโนจีนซิสได้มากและพักออกเป็นตัวหนอนได้มากขึ้น [8]

จากจุดนี้ได้ตรวจสอบความเป็นไปได้ที่จะนำมาประยุกต์ใช้กับลักษณะทางด้านเศรษฐกิจ กล่าวคือตามหลักทางทฤษฎีแล้วหนอนใหม่ที่ได้แต่ละตัวมีโครงสร้างของยีนคล้ายกันมากกับแม่ผีเสื้อ Astaurov ยังมีแนวความคิดว่าถ้าทำให้ใหม่ลูกผสมเกิดพาริโนจีนซิสและสามารถรักษาลักษณะดีเด่น ของใหม่ลูกผสมไว้ได้ จึงไม่มีความจำเป็นต้องเลี้ยงใหม่พันธุ์แท้ ซึ่งจะทำให้ประหยัดค่าใช้จ่ายต่อการผลิตไข่ใหม่ นอกจากนี้การเลี้ยงเฉพาะใหม่เพศเมีย เมื่อนำใหม่เพศผู้มาผสมพันธุ์จะทำให้ผลิตไข่ใหม่ที่มีประสิทธิภาพยิ่งขึ้น

## การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสของไข่ใหม่ กับโครงสร้างการเกิดเพศผู้เพศเมีย

### การเข้าไปอยู่ในไข่ของสเปิร์ม

สเปิร์มที่มีนิวเคลียส (eusperm: ES) ที่พัฒนาเต็มที่ จะสลัดส่วนหางแล้วเคลื่อนที่เข้าไปอยู่ใกล้ๆ ฐานของท่อหน้าไข่ ใกล้เวลาที่ผีเสื้อเพศเมียจะวางไข่ ไข่จะตกจากรังไข่มาอยู่ที่ท่อหน้าไข่ สเปิร์มจะเข้าไปอยู่ภายในไข่ โดยผ่านช่องไมโครไพล์ (micropyle) ที่อยู่ทางด้านบนของไข่ โดยทั่วไปไข่ใหม่ 1 ฟอง จะมีสเปิร์มเข้าไป 2-3 ตัว (อาจมีมากถึง 11 ตัว) บริเวณอื่นๆ ของไข่ใหม่ที่นอกเหนือจากช่องไมโครไพล์เพราะมีลักษณะแข็งสเปิร์มเข้าไปไม่ได้ กรณีที่เกิดการปฏิสนธิภายนอกร่างกาย ถ้าบริเวณช่องไมโครไพล์แห้งและมีความชื้นภายหลัง ไข่ดังกล่าวจะไม่เกิดการปฏิสนธิหรือไม่เกิดสิ นั่นคือในสภาพตามธรรมชาติแล้วภายในร่างกายของผีเสื้อเพศเมียมีการรักษาบริเวณไมโครไพล์ไม่แห้ง นอกจากนี้ลักษณะโครงสร้างเซลล์ของไมโครไพล์และการเข้าไปในไข่ของสเปิร์มยังมีจุดที่ไม่ชัดเจนอีกมาก จากความก้าวหน้าการวิจัยเกี่ยวกับการปฏิสนธิภายนอกร่างกายและการผสมเทียม (artificial

insemination) รายงานว่าการผสมพันธุ์ภายนอกร่างกายเกิดขึ้นได้ง่ายในปลา แต่ในใหม่เกิดขึ้นได้ยาก

### การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสของไข่ใหม่

การสืบพันธุ์แบบอาศัยเพศของสิ่งมีชีวิตโดยปกติไม่ได้มีการกำหนดจำนวนโครโมโซมก่อนการปฏิสนธิ ทำให้มีจำนวนโครโมโซมโครโมโซมดิพลอยด์เป็น 56 เมื่อเป็นแฮพลอยด์จึงเหลือจำนวนโครโมโซมเพียง 28 การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสของไข่ใหม่เริ่มขึ้นก่อนที่ผีเสื้อจะวางไข่ ถ้าไม่มีสเปิร์มเข้าไปในไข่ การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสในช่วงกลางจะหยุด เมื่อสเปิร์มเข้าไปในไข่การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสก็จะเกิดขึ้นต่อไป การแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งที่ 2 เกิดขึ้นต่อเมื่อการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งแรกสิ้นสุดลง ซึ่งจะใช้เวลาหลังจากวางไข่ประมาณ 100 นาที ในระยะนี้นิวเคลียสของสเปิร์มซึ่งมีขนาดใกล้เคียงกับนิวเคลียสของไข่จะมาอยู่ใกล้กับนิวเคลียสของไข่หลังวางไข่ 120 นาที นิวเคลียสของไข่และนิวเคลียสของสเปิร์มจะอยู่ใกล้กันมาก หลังจากวางไข่ 140 นาที นิวเคลียสของทั้งสองรวมตัวกัน จะเห็นได้ว่าหลังจากแม่ผีเสื้อใหม่วางไข่จนถึงปฏิสนธิใช้เวลาประมาณ 140 นาที (2.30 ชั่วโมง) [9]

### โครงสร้างของเพศใหม่

ถ้าไม่มีการกระทำจากภายนอกต่อไข่ใหม่เป็นกรณีพิเศษแล้วโดยปกติสัดส่วนของไข่ใหม่เพศเมียและเพศผู้มีประมาณ 1:1 ซึ่งไม่ใช่เฉพาะในใหม่ยังพบกับสัตว์เกือบทั้งหมด ส่วนใหญ่มีสัดส่วนของเพศเมียบอกเพศผู้ อยู่เป็นครั้งต่อครั้ง ทั้งนี้เพื่อเป็นการรักษาความสมดุลของสังคมของสิ่งมีชีวิตนั้นๆ ปัญหาอยู่ที่การผสมเทียมทำให้ความสมดุลของธรรมชาติเปลี่ยนแปลงไป ซึ่งเป็นไปเพื่อผลิตสิ่งมีชีวิตสำหรับนำมาใช้ประโยชน์ โดยทั่วไปนิวเคลียสของสัตว์ที่มีจำนวนโครโมโซมปกติมีความเกี่ยวข้องกับการแสดงออกของลักษณะต่างๆ นอกจากนี้ยังมีโครโมโซมที่เกี่ยวข้องกับการกำหนดเพศ (sex chromosome) ในใหม่เพศเมียมีโครโมโซมอยู่ 2 ชนิด ได้แก่ ZW แต่โครงสร้างของโครโมโซมเพศผู้มีเพียงอย่างเดียวคือ ZZ โครโมโซม W มีหน้าที่เกี่ยวกับการกำหนดเพศ ถ้ามี



โครโมโซม W อยู่ใหม่จะเป็นเพศเมียทั้งหมด จากการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งแรก ทำให้ได้เซลล์ไข่กับโพลลาอิดีอันแรกโครโมโซม W ติดไปกับเซลล์ไข่ ส่วนโครโมโซม Z ติดไปกับโพลลาอิดี เมื่อเกิดการปฏิสนธิ โครโมโซม Z ที่อยู่ในสเปิร์มรวมตัวกับ W โครโมโซมของไข่ได้เป็น ZW ซึ่งเป็นเพศเมีย ตรงกันข้ามถ้าเซลล์ของไข่เป็นโครโมโซม Z เมื่อผสมกับสเปิร์มที่มีโครโมโซม Z จะได้ ZZ ซึ่งเป็นเพศผู้ กล่าวคือขึ้นอยู่กับว่าในระยะการแบ่งเซลล์ของไข่แบบไมโอซิสครั้งแรกว่า โครโมโซม W ไปอยู่กับฝ่ายของเซลล์ของไข่ หรือว่าโครโมโซม Z ไป ก็จะเป็นการกำหนดเพศผู้หรือเพศเมียได้ จากโครงสร้างที่กล่าวมา ถ้าเราจะเลือกให้ใหม่ที่ฟักออกมาเป็นเพศผู้หรือเพศเมียต้องใส่ปัจจัยที่รุนแรงไปในไครระยะการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งแรก เพื่อให้โครโมโซมที่กำหนดเพศติดไปกับเซลล์ของไข่ นั่นเป็นวิธีการคิดที่ง่าย ๆ ในสภาพตามธรรมชาติ การที่โครโมโซม W หรือ Z จะติดไปกับเซลล์ของไข่นั้นมีโอกาสเป็นไปได้ 50% ซึ่งไม่ต่างจากการผสมเทียมโดยทั่วๆ ไป เพื่อเป็นการศึกษาเกี่ยวกับปัญหาดังกล่าว Sugai และคณะ (1983) ได้ทำการศึกษาดังปัจจัยภายนอกต่างๆ ที่มีผลต่อไข่ใหม่ เช่น ความร้อน (อุณหภูมิสูง) ความเย็น (อุณหภูมิต่ำ) สารเคมี ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์และรังสี เป็นต้น [10]

จากที่ได้กล่าวมาแล้ว หลังจากแม่ผีเสื้อไหมวางไข่จนถึงปฏิสนธิใช้เวลาประมาณ 2.30 ชั่วโมง การที่จะตัดสินใจว่าไข่จะเจริญเป็นเพศผู้หรือเพศเมีย จุดสำคัญอยู่ที่การแบ่งเซลล์ ในระยะของการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิส ถ้าใส่ปัจจัยอย่างรุนแรงจากภายนอกอาจทำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิส เกิดเฉพาะไหมเพศเมีย เกิดเฉพาะไหมเพศผู้ และเกิดไหมที่มีโครโมโซมหลายชุด เป็นต้น จะเห็นว่าไข่ในระยะนี้มีความสำคัญมากต่อเทคนิคการผสมเทียม (พาร์ธีโนเจเนซิส) Yokoyama และคณะ (1987) ได้ศึกษาเกี่ยวกับเทคนิคการผสมเทียมในระยะการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสกับความทนทานของไข่ใหม่ ความสัมพันธ์ของอายุไข่ใหม่กับอุณหภูมิ ใช้ไข่ใหม่พันธุ์แท้พันธุ์ N106 กับไหมลูกผสมพันธุ์ (N106.Camb) x re9 ที่มีอายุต่างๆ แช่ในน้ำร้อนอุณหภูมิ 40 °C นาน 10 นาที หลังจากนั้นเก็บไข่ใหม่ไว้ที่อุณหภูมิ 25 °C เพื่อสังเกตสีของไข่ใหม่ที่มีการพัฒนาต่อไป ถ้าไข่ใหม่ของพันธุ์ใหม่มีอัตราการ

เกิดสีได้น้อย แสดงว่ามีไข่ใหม่ตายเป็นจำนวนมากก่อนการเกิดสี ใหม่พันธุ์ N106 กับ ไหมลูกผสมพันธุ์ (N106.Camb) x re9 ไข่ใหม่อายุ 80-100 นาที มีความอ่อนแอต่ออุณหภูมิสูง [11] เมื่อพิจารณาถึงการรายงานของ Ohtsuki และ Murakami (1968) ดังที่ได้กล่าวมาแล้ว ตรงกับระยะที่มีการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งที่ 2 จบลงเซลล์ของไข่กับเซลล์ของสเปิร์มรวมตัวกันเกิดการปฏิสนธิขึ้นซึ่งเป็นระยะที่ไม่มีความทนทาน เมื่อใช้น้ำร้อนซึ่งเป็นปัจจัยภายนอกกระทำต่อไข่ใหม่ โดยการแช่ไข่ใหม่ลูกผสมพันธุ์ (N106.Camb) x re9 ในน้ำร้อนอุณหภูมิ 46 °C นาน 18 นาที พบว่าเมื่อใช้ไข่ใหม่หลังจากวางไข่ (ไข่ใหม่อยู่ระหว่างการแบ่งเซลล์แบบไมโอซิสครั้งแรก) ไข่ใหม่มีความทนทานต่อความร้อนมากที่สุด เมื่ออายุของไข่ใหม่มากขึ้นไข่ใหม่ยิ่งอ่อนแอ หลังจากแม่ผีเสื้อวางไข่ 40 นาที ไข่ใหม่ที่วางไม่เกิดสี จากที่กล่าวมาจะเห็นได้ว่าแม่ผีเสื้อวางไข่และปฏิสนธิใช้เวลาไม่นาน แต่เมื่อสำรวจอย่างละเอียดแล้วจะเห็นว่ามีความทนทานต่อปัจจัยที่รุนแรงต่างๆ กัน

Sugai และคณะ ได้ศึกษาเกี่ยวกับอุณหภูมิและระยะเวลาสำหรับเก็บไข่ใหม่ที่มาจากการผ่าตัดเอาท่อไข่ของผีเสื้อเพศเมียที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์ก่อนนำไข่ใหม่ไปชักนำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิส จาก Figure 1 พบว่าการเก็บไข่ใหม่ไว้ที่อุณหภูมิ 25-35 °C ประมาณ 48 ชั่วโมง ก่อนที่จะนำไปชักนำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิส ทำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้มากกว่า 80% การเก็บไข่ใหม่ไว้ที่อุณหภูมิ 40 °C ก่อนจุ่มไข่ใหม่ในน้ำร้อน การเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสถ้าเก็บไข่ใหม่ไว้นานกว่า 48 ชั่วโมง การเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสลดลงตามเวลาเก็บไข่ที่ยาวนานขึ้น ถ้าเก็บไข่ใหม่ไว้นาน 192 ชั่วโมง ไข่ใหม่แทบจะไม่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิส กล่าวคือ ถ้าเก็บไข่ใหม่ไว้น้อยกว่า 48 ชั่วโมง เปอร์เซ็นต์การฟักออกของไข่ใหม่ไม่แตกต่างกันมากนัก แต่ถ้าเก็บไข่ใหม่ไว้นาน 120-144 ชั่วโมง จึงแช่ไข่ใหม่ในน้ำร้อน พบว่าไข่ใหม่ที่ได้มีเปอร์เซ็นต์การฟักออกเป็นตัวน้อยมาก จากผลการทดลองสรุปได้ว่า การเก็บไข่ใหม่ไว้ที่อุณหภูมิ 25 °C ก่อนทำการแช่ไข่ใหม่ในน้ำร้อน ทำให้ไข่ใหม่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสมากที่สุด และมีเปอร์เซ็นต์การฟักออกดี รองลงมาได้แก่อุณหภูมิ 30 °C การเก็บไข่ใหม่ไว้ที่อุณหภูมิ 40 °C มากกว่า 18 นาที ไหมแทบจะไม่ฟักออกเป็นตัว



วิธีการทำให้ไข่ไหมที่ไม่ได้รับการผสมพันธุ์มีการพัฒนาเป็นตัวอ่อนได้โดยใช้น้ำร้อนเป็นวิธีการของ Astaurov [7-8] ถ้านำไข่จากรังไข่ของผีเสื้อออกไว้ข้างนอกมากกว่า

48 ชั่วโมง ก่อนจะแช่ในน้ำร้อนทำให้เปอร์เซ็นต์การเกิดพาร์ธีโนเจนิซิสลดลงอย่างรวดเร็ว

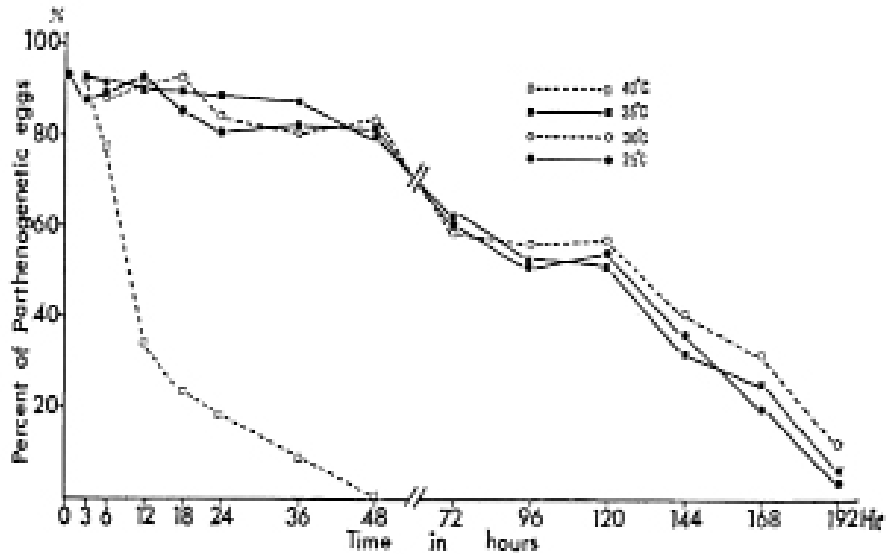


Figure 1. Duration and temperature for preserved virgin silkworm eggs of hybrid silkworm, N106 X Cambodge (before treated with hot water at 46°C for 18 min.) and percentage of parthenogenesis (diapause egg). [10]

### พันธุ์ไหมกับการเกิดพาร์ธีโนเจนิซิส

Sugai และคณะ ได้รายงานว่ไข่ไหมลูกผสมพันธุ์ N106 X Cambodge เกิดพาร์ธีโนเจนิซิสได้มากกว่าไหมพันธุ์อื่นๆ จากไหมทั้งหมด 13 พันธุ์ (Figure 2) [11] แม้ว่าจะมีการจัดการที่เหมือนกัน ไหมบางพันธุ์ไม่เกิดพาร์ธีโนเจนิซิส จะเห็นได้ว่าอัตราการเกิดพาร์ธีโนเจนิซิสของไข่ไหม มีความแตกต่างกันมากในระหว่างพันธุ์ไหม

(3-90%) โดยทั่วไปไหมพันธุ์ลูกผสมเกิดพาร์ธีโนเจนิซิสได้มากกว่าไหมพันธุ์แท้ อย่างเช่น ไหมพันธุ์ re9, Cambodge, DaiZo และ N100 เป็นต้น ซึ่งเป็นไหมพันธุ์แท้เหล่านี้ มีอัตราการเกิดพาร์ธีโนเจนิซิสที่ต่ำ แต่ถ้าใช้ไหมพันธุ์แท้พันธุ์ Cambodge ผสมพันธุ์กับไหมพันธุ์แท้อื่นๆ จะทำให้อัตราการเกิดพาร์ธีโนเจนิซิสของไหมลูกผสมนั้นสูงขึ้น



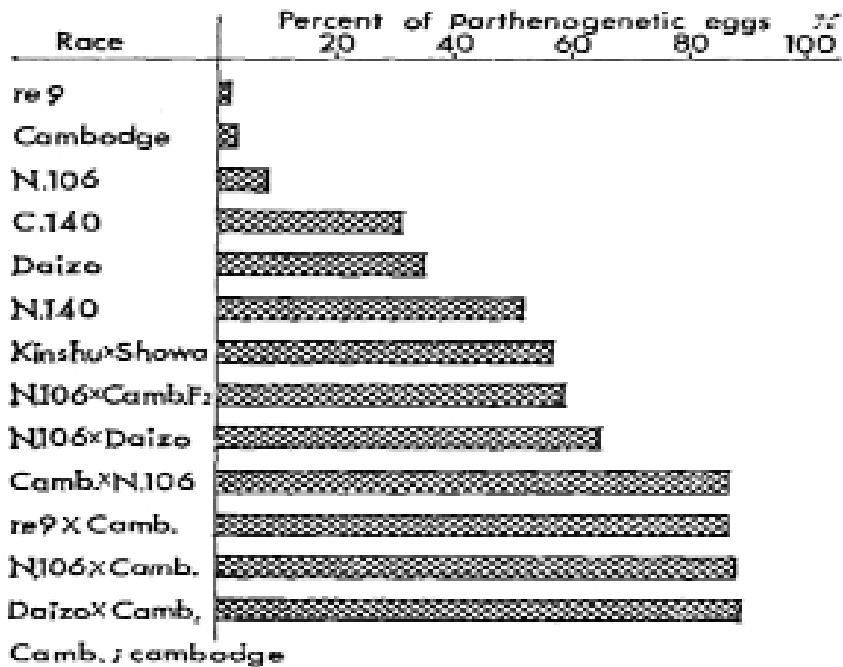


Figure 2. Racial difference in percent of parthenogenetic eggs. [11]

**พาร์ธีโนเจเนซิสของไซโทไมโทคอนเดรียที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์**

การชักนำให้ไซโทไมโทคอนเดรียที่ไม่ได้รับการผสมพันธุ์มีการพัฒนาเป็นตัวได้นั้น ถ้านำไซโทไมโทคอนเดรียบนแผ่นกระดาษที่ทนกรด มาทำการทดลองจะทำให้การจัดการต่างๆ มีความสะดวกขึ้น ผีเสื้อเพศเมียที่ไม่ได้รับการผสมพันธุ์มีวิธีการกระตุ้นให้วางไข่ในปริมาณที่มากได้ดังนี้ เก็บรวบรวมผีเสื้อเพศเมียที่มีอายุไม่มากไว้ในห้องอุณหภูมิ 5 °C นาน 10 วัน ถ้าเก็บไว้นานผีเสื้อจะตาย หลังจากนั้นให้ผีเสื้อวางไข่บนกระดาษวางไข่ในห้องอุณหภูมิ 25 °C เป็นเวลา 1 คืน นำไซโทไมโทคอนเดรียประมาณ 15 ชั่วโมง แช่ในน้ำร้อนอุณหภูมิ 46 °C, 18 นาที และเก็บรักษาไซโทไมโทคอนเดรียที่อุณหภูมิต่ำ (16-17 °C) ก็จะทำให้ไซโทไมโทคอนเดรียมีการพัฒนาเป็นตัวอ่อนได้

**การชักนำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสโดยใช้ความเย็น**

เมื่อทำการแช่ไซโทไมโทคอนเดรียที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์ในอุณหภูมิที่ต่ำ สามารถทำให้ไซโทไมโทคอนเดรียเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้เหมือนกันกับการแช่ไซโทไมโทคอนเดรียในน้ำร้อน [12] แต่ไซโทไมโทคอนเดรียที่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสจากการแช่ไซโทไมโทคอนเดรียที่อุณหภูมิต่ำมีอัตราการฟักออกต่ำกว่าวิธีการแช่ไซโทไมโทคอนเดรียในน้ำร้อนสาเหตุอาจเป็นเพราะว่าอุณหภูมิที่ต่ำๆ อาจขัดขวางขบวนการทางสรีระบางอย่างในไซโทไมโทคอนเดรีย การแช่ผีเสื้อไซโทไมโทคอนเดรียไว้ในน้ำร้อนไม่ทำให้ไซโทไมโทคอนเดรียเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้ แต่ถ้าแช่ผีเสื้อไซโทไมโทคอนเดรียและเพศผู้ที่อุณหภูมิต่ำๆ จะทำให้ไซโทไมโทคอนเดรียเกิดพาร์ธีโนเจเนซิส เช่น นำผีเสื้อไซโทไมโทคอนเดรียพันธุ์ SRF ที่เป็นพันธุ์การค้าใช้ในการผลิตไซโทไมโทคอนเดรียและเป็นพันธุ์ใหม่ที่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้ดี) มาแช่ในอุณหภูมิ -5 °C เป็นเวลา 30 นาที ถึง 9 ชั่วโมง หลังจากนั้นทำการผ่าตัดนำ

รังไข่ (ท่อไข่) มาวางบนกระดาษกรอง และนำไข่ใหม่เก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 17 °C นาน 4 วัน แล้วย้ายไข่ใหม่ไปไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 25 °C สำหรับการศึกษาการเกิดสีของไข่ใหม่ ผลการศึกษา (Figure 3) พบว่ารังไข่ของผีเสื้อที่ไม่ได้แช่เย็นไม่เกิดสีหรือไม่มีการพัฒนาเป็นตัวอ่อน แต่เมื่อทำการ

สำรวจอย่างละเอียดเกี่ยวกับการเกิดสีของไข่ใหม่ พบว่ามีลักษณะผิดปกติเป็นจำนวนมาก ทำให้อัตราการฟักออกลดลงประมาณ 20% [13] แต่อย่างไรก็ตามการเก็บไข่ใหม่ไว้ในอุณหภูมิที่ต่ำกว่า 0 °C ทำให้ไข่ใหม่ที่ไม่ผ่านการผสมจำนวนมากเริ่มมีการพัฒนา



Figure 3. The ovaries of a cooled (-5°C for 3 hours; A) and a non-cooled (B) female moth [13]

### การเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสของไหมลูกผสมพันธุ์การค้ากับการคัดเลือก

มีรายงานว่าไข่ใหม่ของพันธุ์ต่างๆ สามารถชักนำให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้แตกต่างกัน ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับคุณสมบัติของพันธุ์ไหมหรือการคัดเลือกอาจทำให้ได้ไข่ใหม่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้สูงกว่า 90% แต่การปรับปรุงพันธุ์ไหมพันธุ์การค้าให้เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้สูงๆ ยังไม่ประสบความสำเร็จ การจะประยุกต์นำเอาความรู้ด้านนี้มาใช้ได้จริงต้องเก็บรักษาความดีเด่น (heterosis) ของไหมลูกผสมไว้ได้ จะทำให้ประหยัดเวลาและค่าใช้จ่ายสำหรับเลี้ยงไหมพันธุ์แท้ และจะทำให้กระบวนการผลิตไข่ใหม่มีประสิทธิภาพสูงขึ้น แต่ต้องไม่ทำให้ลักษณะทางปริมาณและทางคุณภาพของไหมลูกผสมพันธุ์การค้าต่ำลงไป ดังนั้นมีความจำเป็นต้องคัดเลือกสายพันธุ์ไหมที่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสได้สูง เพื่อตอบปัญหานี้ Ohkuma ได้ทำการศึกษาและรายงานว่ามีลักษณะทางคุณภาพและปริมาณของรังไหมเพศเมียที่ได้

จากกรรมวิธีพาร์ธีโนเจเนซิสต่ำกว่าของไหมลูกผสม ช่วงที่ 1 ประมาณ 20-30% จากผลการทดลองนี้แสดงให้เห็นว่าความดีเด่นของไหมพาร์ธีโนเจเนซิสลดลง สาเหตุหนึ่งที่ทำให้ลักษณะทางคุณภาพและปริมาณของไหมที่ได้จากกรรมวิธีพาร์ธีโนเจเนซิสลดลง Ohkuma ได้ให้เหตุผลว่าหนอนไหมมีรูปร่างผิดปกติอยู่ 11.8-68.4% แม้ว่ามองภายนอกสังเกตเห็นว่าปกติ แต่ภายในแล้วการแช่ไข่ใหม่ในน้ำร้อนอาจมีผลต่อทางสรีระภายในของไหมความผิดปกติของหนอนไหมที่เกิดขึ้น ได้แก่ ข้อปล้องบางปล้องของส่วนท้องอาจมีลักษณะรวมกัน ขาสั้นหรือขาดหรือขาดหายไป จากประสบการณ์การศึกษาในด้านนี้ของผู้เขียนพบว่าความผิดปกติเหล่านี้เกิดขึ้นน้อยกว่า 1% และเกิดขึ้นเฉพาะในช่วงต้นๆ เท่านั้น การคัดเลือกหนอนไหมลูกผสมที่เกิดรูปร่างที่ผิดปกติหรือไม่เกิดขึ้นเลย แล้วทำการคัดเลือกและปรับปรุงพันธุ์ไหมลูกผสมที่เกิดพาร์ธีโนเจเนซิสสูงๆ ก็จะสามารถนำมาประยุกต์ใช้กับการผลิตไข่ใหม่ได้ [14]

Hirokawa ได้นำไหมลูกผสม 4 พันธุ์ (คู่ผสม) ที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์และเป็นพันธุ์ที่ใช้ผลิตไหมทางการค้ามาดำเนินการให้ไข่ไหมเกิดพาร์ธีโนเจนิซิสตามวิธีการที่ได้กล่าวมาแล้ว โดยแช่ไข่ไหมในน้ำร้อน 46 °C นาน 18 นาที หลังจากนั้นนำไข่ไหมที่เกิดพาร์ธีโนเจนิซิสของแต่ละพันธุ์มาปักเทียมแบบปักทันที กักไข่ไหมและเลี้ยงหนอนไหมที่ฟักออกมา ผลการทดลองดัง Figure 4 และ

ได้แสดงถึงผลของการคัดเลือกพันธุ์ไหมลูกผสมทั้ง 4 พันธุ์ ใน 5 ชั่ว (generation) ที่ไข่เกิดพาร์ธีโนเจนิซิสสูง ในชั่วที่ 1 ไหมทั้ง 4 พันธุ์ มีอัตราการฟักออกเฉลี่ย 40-46% (เฉลี่ยจากแม่ผีเสื้อ 28-40 ตัว) โดยผีเสื้อที่มีการฟักออกต่ำ (0-5%) กับผีเสื้อที่มีการฟักออกสูง (86 -90%) มีความแตกต่างกันมากในชั่วที่ 2 ไข่มีการฟักออกสูงขึ้น 46-71% (เฉลี่ยจากแม่ผีเสื้อ 36-49 ตัว) เมื่ออยู่ตัวการ

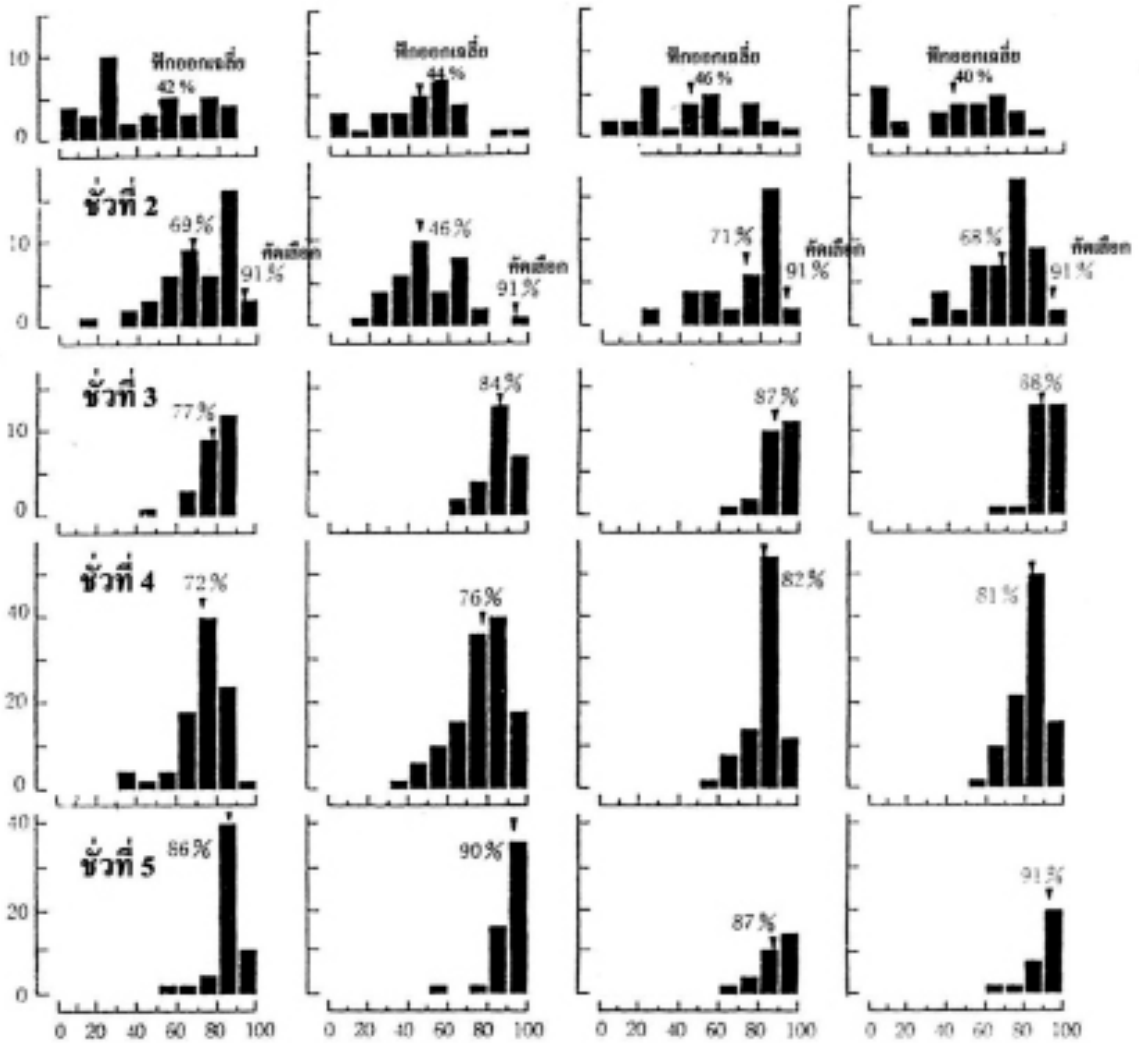


Figure 4. Selecton for high percent of parthenogenetic eggs and distributon of hatchability of successive generations, F2, F3, F4 and F5. [15]



ฟักออกของแต่ละแม่ผีเสื้อพบว่ามีการฟักออกต่ำสุด 17-29% และฟักออกสูงสุด 90-96% จะเห็นว่าความแตกต่างของอัตราการฟักออกได้ต่ำสุดกับ สูงสุดแคบลง ในช่วงที่ 2 ได้ทำการคัดเลือกแม่ผีเสื้อที่มีการฟักออก 90-91% ของแต่ละพันธุ์มาพันธุ์ละ 1 แม่เลี้ยงคัดเลือกต่อไปเพื่อให้ได้ไหมพันธุ์ที่มีเปอร์เซ็นต์การฟักออกสูง ผลของการคัดเลือกดังแสดงไว้ในช่วงที่ 2-5 ซึ่งมีอัตราการฟักออกเฉลี่ย 86-91% (เฉลี่ยจากแม่ผีเสื้อ 28-56 ตัว) ความแตกต่างของการฟักออกของแต่ละแม่ผีเสื้อน้อยลง โดยเฉพาะในพันธุ์ไหมที่ 2 มีข้อย่อของพันธุ์ว่า SRF แม่ผีเสื้อเกือบทั้งหมดมีการฟักออกสูงกว่า 90% จากผลที่กล่าวมาจะเห็นได้ว่าลักษณะของไหมที่เกิดจากพาริโนจินซิสด้อยกว่าของไหมในช่วงที่ 1 หลายลักษณะ [15] และผลการทดลองที่ได้ดีกว่าการค้นพบของ Ohkuma ผลการทดลองครั้งนี้ลักษณะทางคุณภาพและปริมาณไม่ได้ด้อยกว่าอย่างที่เคยคิด อาจเป็นเพราะว่าพันธุ์ไหมที่ใช้หนอนไหมมีรูปร่างที่ผิดปกติเกิดขึ้นจำนวนน้อย และไหมฟักออกสูงไหมพันธุ์แท้จำนวนมากที่เลี้ยงอนุรักษ์เชื้อพันธุกรรมไหมอยู่ ถ้าได้มีการชักนำให้ไหมเหล่านี้เกิดพาริโนจินซิส และทำการเลี้ยงคัดเลือกไปด้วย ก็อาจทำให้ได้พันธุ์ไหมที่มีลักษณะพิเศษ และมีประโยชน์ต่อไปก็อาจเป็นได้

#### การจัดการทำให้ไหมมีจำนวนโครโมโซมหลายชุด

การจัดการให้สิ่งมีชีวิตมีจำนวนโครโมโซมเพิ่มมากขึ้น หรืออาจพูดว่าทำให้โครโมโซมมีจำนวนมากขึ้น เพราะว่ามีคุณค่าในทางเศรษฐกิจที่มากกว่าจำนวนที่ปกติที่ 2n เช่น ปลาที่มีจำนวนโครโมโซม 3n มีมูลค่าในทางเศรษฐกิจสูงกว่าปลาที่มีจำนวนโครโมโซม 2n ในไหมถ้ามีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติแล้ว หนอนไหมจะทำรังไหมมีขนาดใหญ่ขึ้น ได้น้ำหนักเส้นไหมมากขึ้น ถ้าเป็นไปตามนี้แล้วก็จะมีความประโยชน์อย่างมากต่อการนำมาใช้ได้จริง Kawaguchi รายงานว่า ไหมที่มีจำนวนโครโมโซมมาก มีขนาดของเซลล์ที่ใหญ่ขึ้น แต่จำนวนเซลล์ของต่อมไหมและจำนวนไขที่แม่ผีเสื้อวางน้อยกว่าไหมที่มีจำนวนโครโมโซมปกติ โดยเฉพาะในด้านการสืบพันธุ์ไหมที่มีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติจะด้อยในด้านนี้ แต่จากการตรวจสอบข้อมูลต่างๆ พบว่า ไหมมีจำนวน

โครโมโซมมากกว่าปกติมีน้ำหนักเปลือกรังและความยาวเส้นใยมากขึ้น ขนาดของเส้นใยเล็กลง อาจกล่าวได้ว่าไหมที่มีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติให้เส้นใยที่ดี ถ้ามีการผลิตไหมที่มีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติในปริมาณที่มากได้แล้ว ก็ไม่มีความจำเป็นต้องห่วงใยว่าการสืบพันธุ์จะด้อยลงไป ในไหมสามารถชักนำให้มีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติได้ง่าย โดยใช้เครื่องหมายเหียงอุณหภูมิสูงโคลชิซิน (เป็นสารที่ขัดขวางการแบ่งเซลล์) [16] แต่ในปัจจุบันที่ปฏิบัติกันทั่วไปคือ แช่ไขไหมในอุณหภูมิที่ต่ำมากๆ นอกจากนี้ Tamazawa ยังกล่าวว่าหลังจากผสมพันธุ์ผีเสื้อแยกเพศผู้ออก ให้ผีเสื้อเพศเมียวางไข่ที่อุณหภูมิ 25-28°C ให้วางไขทุกๆ 30 นาที นำไขไหมอายุ 120-180 นาที ไปแช่ที่อุณหภูมิ -10°C นาน 24 ชั่วโมง ย้ายไขไหมผ่านอุณหภูมิมากลางก่อน จึงเก็บไว้ที่ห้อง 25°C นาน 20 ชั่วโมง ต่อจากนั้นทำการฟักเทียมไขไหมแบบฟักทันที เมื่อเกิดสับนไขไหม นำไขไหมไปสำรวจ สังเกตเซลล์ของเปลือกไขไหมภายใต้กล้องสเตอริโอ เลือกไขไหมที่เซลล์มีขนาดใหญ่กว่าปกติ นำไปกกให้ฟักออกเป็นตัวแล้วทำการเลี้ยงหนอนไหมดังกล่าว การแช่ไขไหมที่อุณหภูมิต่ำดังกล่าว จะได้ไขที่มีเซลล์โตกว่าปกติประมาณ 10-15% จากการวิจัยของ Tamazawa พบว่า ไขทั้งหมดเหล่านี้มีจำนวนโครโมโซมเป็น 4n ซึ่งการใช้อุณหภูมิต่ำมีประสิทธิภาพดีกว่าการใช้เครื่องหมายเหียงและใช้อุณหภูมิสูง แต่หนอนไหมที่มีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติอ่อนแอกว่าไหมปกติและตายมากในระหว่างการเจริญเติบโต

#### พาริโนจินซิสกับไหมโพลีพลอยด์

จากที่ได้กล่าวมาแล้วการนำไขไหมจากท่อไขของผีเสื้อเพศเมียที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์ หรือนำไขไหมวางไข่โดยแม่ผีเสื้อที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์มาแช่ในน้ำร้อนจนกระทั่งไขไหมเกิดพาริโนจินซิส หนอนไหมที่ฟักออกมาปกติเป็นเพศเมีย มีจำนวนโครโมโซม 2n แต่มีไหมบางพันธุ์มีจำนวนโครโมโซมมากกว่าปกติ คือมี 4n เมื่อนำไหมเพศเมีย 4n ให้ผสมพันธุ์กับไหมเพศผู้ที่ปกติ ก็จะได้ไหมที่มีจำนวนโครโมโซมเป็น 3n ที่มีทั้งเพศผู้และเพศเมีย แต่สืบพันธุ์ไม่ได้



### การทำไหมโพลีพลอยด์ที่มีโครโมโซม 3 ชุด (3n)

ปกติการที่จะได้ไหม 3n ก่อนอื่นต้องชักนำให้เกิดไหม 4n เพศเมียก่อน แล้วจึงให้ผสมพันธุ์กับไหมเพศผู้ปกติที่มีโครโมโซม 2n ชั่วต่อไปจึงจะได้ไหม 3n แต่วิธีการที่จะกล่าวต่อไปนี้เป็นการทำไหม 3n ให้ได้จำนวนมากในช่วงเดียว Yokoyama และคณะได้รายงานเกี่ยวกับการชักนำให้เกิดไหม 3n โดยใช้ไหมเพศเมียพันธุ์ N106 x Cambodge (หนอนไหมตัวลายเป็น heterozygous มีเลือดสีเหลือง) ผสมพันธุ์กับไหมเพศผู้พันธุ์ re9 (หนอนมีลายแบบม้าลาย มีเลือดสีขาว) นำไข่ไหมที่ได้แช่ในน้ำร้อน 46 °C นาน 18 นาที และเก็บไข่ไหมไว้ที่ 17 °C นาน 4 วัน ต่อจากนั้นทำการปักเทียมไข่ไหม เมื่อไข่ฟักออกเป็นตัวหนอนทำการเลี้ยงหนอนไหม ไข่ไหมที่ผ่านการจัดการดังกล่าวเกิดสีมากกว่า 93% และฟักออกเป็นตัวได้ประมาณ 63% เลี้ยงหนอนไหมที่ฟักออกมาถึงวัย 5 วันที่ 1 ทำการสำรวจลายบนตัวหนอน เลือดของหนอนไหม (ดูที่สีของขาส่วนท้อง ถ้ามีสีขาวเลือดมีสีขาว ถ้าขาส่วนท้องมีสีเหลือง เลือดของหนอนไหมตัวนั้นก็มีสีเหลือง) และสัดส่วนของเพศ (ตารางที่ 1) กลุ่มของไข่ไหมที่ไม่แช่ในน้ำร้อนมีสัดส่วนเพศเมีย: เพศผู้ และเลือดสีเหลือง: เลือดสี

ขาว เป็น 1:1 หนอนไหมที่ได้มีลักษณะลายคล้ายม้าลาย (ตัวหนอนมีลำตัวสีดำ บริเวณข้อปล้องมีสีขาว) ทั้งหมดเป็นเพศเมียมีเลือดสีเหลือง ซึ่งเป็นการแยกออกของลักษณะต่างๆที่ปกติ ส่วนกลุ่มของไข่ไหมที่แช่ในน้ำร้อนได้หนอนไหมที่มีลายม้าลายทั้งหมดเป็นเพศเมียมีเลือดสีเหลือง ซึ่งเป็นการแยกออกของลักษณะต่างๆที่ผิดปกติไหมเพศเมียเหล่านี้มีลักษณะของทั้งพ่อและแม่รวมอยู่ ไม่ใช่การพัฒนาเฉพาะนิวเคลียสเพศผู้หรือนิวเคลียสของเพศเมีย แต่เป็นการปฏิสนธิระหว่างนิวเคลียสของไข่กับนิวเคลียสของตัวอสุจิ [18]

หลังจากทำการเลี้ยงหนอนไหมเพศเมียที่มีลายม้าลายเลือดสีเหลือง เมื่อเป็นผีเสื้อให้ผสมพันธุ์กับไหมเพศผู้ที่ปกติแล้วให้วางไข่ ผลพบว่าแม่ผีเสื้อเหล่านี้วางไข่ที่มีขนาดไม่สม่ำเสมอ คือมีฟองใหญ่ฟองเล็ก และไข่ส่วนมากจะบวมตรงกลาง ไข่ประมาณ 36% ไม่เกิดสี ถึงแม้ว่าไข่เกิดสีเมื่อทำการกไข่ก็จะไม่ฟักออกเป็นตัว จากรายงานการวิจัยต่างๆ ที่มีมาจนถึงปัจจุบัน สภาพของการวางไข่แบบนี้เป็นลักษณะเฉพาะการวางไข่ของผีเสื้อเพศเมียที่มีจำนวนโครโมโซม 3n และมีโครงสร้างของโครโมโซมเป็น ZZW

Table 1 Appearance of silkworm larvae after treated with hot water at 46°C for 18 min. [19]

Treatment	Larval pattern	Examined number (head)	Yellow blood (head)		White blood (head)	
			female	male	female	male
Treated with hot water	Zebra	196 (100)	196 (100)	0	0	0
Untreated with hot water	Zebra	295 (26.5%)	295 (20.5%)	268 (25.7)	267 (24.0)	266 (23.6)



### การศึกษาพาร์ธีโนจีนซิสกับไหมในประเทศไทย

ในต่างประเทศมีรายงานของการศึกษาเกี่ยวกับพาร์ธีโนจีนซิสกับไหมมากมาย [8, 10, 14-15, 19] ซึ่งประสบความสำเร็จในการชักนำให้ไข่ไหมที่ไม่ได้รับการผสมให้มีการเจริญเติบโตเป็นตัวหนอนได้ (parthenogenesis) และได้หน่วยสืบพันธุ์ (clone) เฉพาะไหมเพศเมียที่มีส่วนประกอบของยีนส์เหมือนแม่ทุกอย่าง Fugo ได้เปรียบเทียบส่วนประกอบภายในไข่ไหมที่เกิดจากกรรมวิธีพาร์ธีโนจีนซิสกับไข่ไหมที่ได้รับการผสมพันธุ์อย่างปกติของไหมลูกผสมพันธุ์ N140 x Cambodge พบว่าไข่ไหมทั้ง 2 ชนิดมีปริมาณของ glycogen RNA ไขมัน และโปรตีนไม่แตกต่างกัน [20]

ในประเทศไทย สานและคณะได้ศึกษากรรมวิธีพาร์ธีโนจีนซิส กับไหมลูกผสม พันธุ์ KT21 x KT1 สามารถชักนำให้ไข่ไหมที่วางไข่โดยผีเสื้อที่ไม่ผ่านการผสมพันธุ์ให้มีการเจริญเติบโตได้เฉพาะเพศเมีย หนอนไหม และรังไหมมีการกระจายตัวน้อยมากและมีความสม่ำเสมอ ซึ่งเป็นประโยชน์โดยตรงต่อการปรับปรุงพันธุ์ไหมที่ต้องการให้ได้พันธุ์ไหมที่มีความสม่ำเสมอ และให้ชื่อไหมพันธุ์นี้ว่า Pg1 ต่อมาได้นำผีเสื้อไหมพันธุ์ Pg1 ผสมพันธุ์กับไหมพันธุ์แท้ไหมเพศผู้ พันธุ์ W1 กับ W7 ที่เป็นพันธุ์ไหมปกติ นำไข่ที่ได้ชักนำให้เกิดพาร์ธีโนจีนซิสเพื่อให้ได้พันธุกรรมที่ดีของหนอนไหมเพิ่มขึ้น ทำการเลี้ยงหนอนไหมที่ฟักจากไข่ที่เกิดจากกรรมวิธีพาร์ธีโนจีนซิส

และชักนำให้เกิดพาร์ธีโนจีนซิสเช่นนี้ตลอดไปทุกๆ โดยไม่ใช้เพศผู้ผสมพันธุ์ เพื่อความสะดวกในการเรียกชื่อ จึงให้ชื่อพันธุ์ไหมใหม่เหล่านี้ว่า พันธุ์ Pg2 และ Pg4 ตามลำดับ เป็นการรักษาความดีเด่นของไหมลูกผสมระหว่างไหมพันธุ์แท้สายพันธุ์ญี่ปุ่นกับสายพันธุ์ญี่ปุ่น และรังไหมมีลักษณะคอดยาว หนอนไหมพันธุ์ Pg1, Pg2 และ Pg4 ลำตัวหนอนไหมมีลายตามลำตัวแบบปกติ (normal marking) คือมีจุดคล้ายตา (eye spot) ที่บริเวณอกปล้องที่ 2 มีจุดคล้ายเสี้ยวพระจันทร์ (crescent) 1 คู่ อยู่บนปล้องท้องที่ 2 และมีจุดคล้ายดาว (star spot) 1 คู่ อยู่บนปล้องท้องที่ 8 (Figure 5A) [21-22] ต่อมาได้นำไหมลูกผสมชั่วที่ 1 (F1) พันธุ์ W4 x WC (ที่เกิดจากไหมสายพันธุ์ญี่ปุ่นผสมพันธุ์กับไหมสายพันธุ์จีน) และไหมลูกผสมรังสีเหลืองระหว่างพันธุ์นางลายกับนางน้อยศรีสะเกษ และให้ชื่อไหมที่ไข่เกิดพาร์ธีโนจีนซิสทั้งสองพันธุ์นี้ว่า พันธุ์ Pg5 และ PgNS ตามลำดับ ไหมพันธุ์ Pg5 หนอนไหมมีลายตามลำตัวแบบปกติ ((Figure 5A) รังไหมจะมีสีขาว รังมีลักษณะกลม มีน้ำหนักรังสดและน้ำหนักเปลือกรังมาก (Figure 5B) ส่วนไหมพันธุ์ PgNS รังไหมจะมีสีเหลืองเข้ม รังไหมมีลักษณะออกยาวรี

จากประสบการณ์การวิจัยเกี่ยวกับการชักนำให้ไข่ไหมเกิดพาร์ธีโนจีนซิส และการอนุรักษ์เชื้อพันธุกรรมไหมโดยวิธีการนี้ พบว่าได้หน่วยสืบพันธุ์ (clone) เฉพาะไหมเพศเมีย หนอนไหมและรังไหมที่ได้มีความสม่ำเสมอ

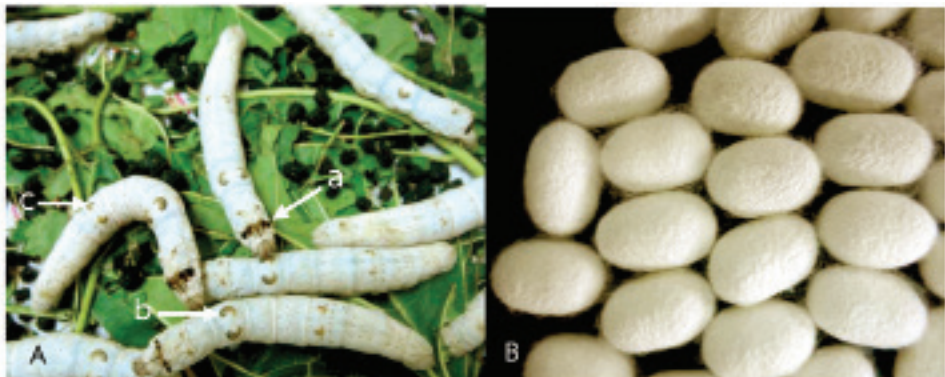


Figure 5. Parthenogenetic silkworm larvae (A) and cocoons (B) of Pg5. Larval bodies as normal marking (a: eye spot, b: crescent and c: star spot) [22]

ซึ่งเป็นประโยชน์ต่อการปรับปรุงพันธุ์ไหมและการผลิตไหมลูกผสม กล่าวคือเมื่อนำไหมเพศเมียที่ได้จากกรรมวิธีพาร์ธีโนเจเนซิสไปผสมพันธุ์ไหมเพศผู้พันธุ์อื่นๆที่ดี ทำให้ได้ไหมลูกผสม (hybrid silkworm) ที่มีคุณลักษณะที่ดีทั้งในด้านคุณภาพและปริมาณ นอกจากนี้ยังพบว่าไหมพันธุ์ลูกผสมมีอัตราการเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสสูงกว่าไหมพันธุ์

เดียวกันที่เป็นพันธุ์แท้ (inbred line) ทั้งนี้เป็นผลเนื่องจากฤดูกาลที่เลี้ยง ซึ่งเป็นผลโดยตรงของอุณหภูมิในท้องเลี้ยงไหมและคุณภาพของใบหม่อน และการเกิดพาร์ธีโนเจเนซิสของไหมพันธุ์เดียวกันก็แตกต่างกันตามรุ่นเดือนที่เลี้ยงไหมทดลองซึ่งมีความเกี่ยวข้องโดยตรงกับความแข็งแรงของหนอนไหมที่เลี้ยงได้และแมผีเสื้อ [22-25]

Table 2 Rearing result of parthenogenetic silkworm, Pg5 [22]

Generation	Percentage of parthenogenesis (%)		Fecundability (%)	Larva duration (hr.)	Average cocoon weight (g)	Average shell weight (g)	Shell weight ratio (%)	
	Completed partheno.	Incompleted partheno.						
F <sub>1</sub>	46.5	9.8	36.6	7.8	882	2.18	0.156	22.1
F <sub>2</sub>	60.1	35.6	24.5	29.6	806	2.21	0.475	21.5
F <sub>43</sub>	90	55	25	90	655	2.75	0.624	21.6
F <sub>44</sub>	45	20	25	30	675	2.32	0.503	21.7

### เอกสารอ้างอิง

- Otosuki, Y., 1979. Silkworm eggs. In "A general textbook of sericulture" (The Sericultural Society of Japan ed), Nihon Sanshi Shinbun-sha, Tokyo, pp.156-173 (in Japanese).
- Tichomiroff, A. A. 1886a. Arch. Anal. Physiol., Suppl. Bd., 35.
- Tichomiroff, A. A. 1886a. Boll. Mens. Bachiocol. (Padova) Ser. 2, Anno 3, N11.
- Kawaguchi, E. 1934. Genital and cytological analysis of parthenogenetically raised silkworm. *J Seric Sci Jpn.* 5 (1): 1-20.
- Frolova, S. L. 1940a. Peculiarities of maturation of unfertilized eggs of *Bombyx mori* L., activated by high temperature. C. R. Acad. Sci. U. R. S. S., (n. s.) 27: 601-603.
- Frolova, S. L. 1940b. Cytology of development of parthenogenetic eggs of *Bombyx mori* L., activated by high temperature. C. R. Acad. Sci. U. R. S. S., (n. s.) 27: 604-606.
- Astaurov, B.L. 1940. Artificial parthenogenesis in the silkworm (*Bombyx mori*). An Experimental study. Academic Press, Moscow, pp. 240.
- Astaurov, B.L. 1957. High temperature as a tool for controlling development and sex determination. *Proc Zool Soc Culcutta Mookerjee.* 29-55.
- Ohtsuki, Y. and Murakami, A. 1968. Zool. Magaz. Japan, 77, 383.
- Sugai, E., Aoyagi, H. and Otsuka, K. 1983. Some fundamental studies on parthenogenesis of the silkworm ovarian egg. *Bombyx mori* L. *J Seric Sci.* 52(1) : 51-56.



11. Yokoyama, T., Sugai, E. 1987. Effect of hot water treatment on early development of eggs of the silkworm, *Bombyx mori*. *J Seric Sci*. 56 (5): 441- 442.
12. Strunnikov, V.A. 1983. Control of silkworm reproduction, development and sex. Mir publisher, Moscow, USSR. 280 pages.
13. Wilai, S. 1991. In Doctoral thesis "The sterility in female silkworm, *Bombyx mori* L., Tokyo University of Agriculture and Technology, Tokyo, Japan.
14. Ohkuma, T. 1971. Studies on the mechanism of hybrid vigour by means of artificial parthenogenesis in the silkworm, *Bombyx mori* L. *J Sericult Sci*. 36(4): 277-285.
15. Hirogawa, M, 1990. Selection of the high parthenogenesis lines and examination of their practical characters in commercial F1 Hybrid races of the silkworm, *Bombyx mori*. The Bull. of the Fukushima Seric. Exp. Sta., 21: 1-6 (in Japanese with an English summary).
16. Tamazawa, S. and Takizawa, Y. 1977. On the polyploidy induced by supercooling treatment of the eggs of the silkworm, *Bombyx mori* L. The relation between the enlargement of the serosa cells and the polyploidy. Memoirs of the Faculty of Agriculture, Hokkaido University, vol 10 (4): 272-283.
17. Yokoyama, T., Sugai, E., Oshiki, T. and Zhong, P. Q. 1990. Induction of the triploid silkworm. *Bombyx mori*, by the hot water treatment to the inseminated egg immediately after oviposition. *J Seric Sci Japan*. 59 (3): 218-224.
18. Takei, R., Nakagaki, Kodaira, R, and Nagashima, E. 1990. Factor analysis on the parthenogenesis development of ovarian eggs in the silkworm, *Bombyx mori* (Lepidoptera: Bombycidae). *Appl. Ent. Zool*. 25 (1): 43- 48.
19. Astaurov, B.L. 1967. Artificial Parthenogenesis and Experimental Polyploidy in Silkworm. *J Seric Sci Sc Japan*. 36(4): 277-285.
20. Fugo, H. 1989. Comparison of some components in parthenogenetic eggs and fertilized egg of the silkworm, *Bombyx mori*. *J Seric Sci*. 58 (4): 351-352.
21. สาน วิไล สุธาทิพย์ ห้องทองแดง นกดล พันธุ์กำเนิด และภุชงค์ เพชรมนต์. 2534. การศึกษาการเจริญเติบโตของไขไหมพันธุ์ K1 x K3 และ KT x KT1 โดยวิธีการไม่ผ่านการผสมพันธุ์, รายงานการประชุมสถาบันวิจัยหม่อนไหม, กรมวิชาการเกษตร หน้า 171-176.
22. สาน วิไล และสุธาทิพย์ ห้องทองแดง. 2539. การรวบรวม และอนุรักษ์เชื้อพันธุกรรมไหมโดยกรรมวิธีพาทิโนเจนซิส รายงานการประชุมสถาบันวิจัยหม่อนไหม, กรมวิชาการเกษตร หน้า 231-234.
23. สาน วิไล และสุธาทิพย์ ห้องทองแดง. 2541. การคงสภาพเชื้อพันธุกรรมของไหมลูกผสมโดยวิธีการไม่ผ่านการผสมพันธุ์, รายงานโครงการอนุรักษ์ และพัฒนาพันธุ์หม่อนไหม และไม้ย้อมสี, สถาบันวิจัยหม่อนไหม, กรมวิชาการเกษตร หน้า 1-8.
24. สาน วิไล. 2554. การคงสภาพความดีเด่นของไหมพันธุ์การค้าลูกผสมชั่วที่ 1 พันธุ์ Kinsu x Showa โดยวิธีพาทิโนเจนซิส วารสารวิทยาเขตหนองคาย มข. ปีที่ 6 ฉบับที่ 2 กรกฎาคม-ธันวาคม ประจำปี 2554. หน้า 107-113.
25. Wilai, S. and Hongthongdaeng, S. 2002. Induction and preservation of parthenogenesis in bivoltine silkworm. The 19th Congress of the International Sericultural Commission Proceedings, 21th–25th September 2002, Queen Sirikit National Convention center Bangkok, Thailand. : 149-153.

