

บทที่ 5 อภิปรายผลการวิจัย

1. ผลของ JHA ต่อการกระตุ้นของต่อมโปรทอแรกซิกในหนอนเยื่อไผ่ระยะไครอะพอส

การทำการปลูกถ่ายเนื้อยื่น (transplantation) ได้มีขึ้นเพื่อใช้ในการศึกษาเรื่องบทบาทของ ชอร์โนนนานานี้แล้ว เช่น การทดลองใน *M. sexta* โดยทำการผ่าตัดเอาต่อมโปรทอแรกซิกในระยะ ตักษักเดือดในวันที่เกิดการเข้าสู่คักแค่ พบร่วมผลทำให้ปริมาณชอร์โนนเอกไซโฉนในชีโนลินพ์ต่ำลง (Sakurai *et al.*, 1991)

จากการทดลองปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกที่ได้รับการกระตุ้นด้วย JHA ที่ความเข้มข้นต่างๆ ในหนอนเยื่อไผ่ (donor larvae) คือ 0.1, 0.25, 0.5 และ 1.0 ไมโครกรัม/5 ไมโครลิตร ไปยัง หนอนอีกตัวที่ไม่ได้รับชอร์โนน (recipient larvae) ในเดือนตุลาคม พบร่วม recipient larvae สามารถ เข้าสู่คักแค่ได้ แสดงว่าชีโนลินพ์ในร่างกายของ recipient larvae จะต้องมีระดับของชอร์โนนเอกไซ- โฉนที่สูงมากขึ้น เพราะชอร์โนนเอกไซโฉนเป็นชอร์โนนสำคัญที่กระตุ้นให้เกิดการลอกคราบโดย จะมีฤทธิ์ไปกระตุ้นเซลล์อิพิเดอร์มิสให้เกิดการแบ่งตัวเพื่อสร้างชั้นคิวติเคลล์ใหม่และสลัดคิวติเคลล์ เก่าทิ้งไป (Schneiderman and Gilbert, 1964) การที่พบร่วมแมลงมีระดับชอร์โนนเอกไซโฉนที่เพิ่ม สูงมากขึ้นแสดงว่าแมลงกำลังมีการเปลี่ยนแปลงหรือขยายขนาดรูปร่างเกิดขึ้น จากการตรวจวัด ปริมาณชอร์โนนเอกไซโฉนใน Grace's insect culture medium ที่ได้จากการเพาะเลี้ยงต่อมโปรทอ- แรกซิกของ recipient larvae และในชีโนลินพ์ของ recipient larvae พบร่วมปริมาณชีโนลินพ์ที่ตรวจ พบร่วม Grace's medium เพิ่มสูงขึ้นครั้งแรก ในวันที่ 16 หลังจากการทำการปลูกถ่ายต่อมโปรทอ- แรกซิก จากนั้นแล้วปริมาณจะลดลง นอกเหนือนี้จะเห็นว่าปริมาณของชอร์โนนเอกไซโฉนที่ตรวจได้ ในชีโนลินพ์มีแนวโน้มที่จะเพิ่มสูงขึ้นในวันที่ 18 เห็นได้ชัดว่าต่อมโปรทอแรกซิกนี้ถูกกระตุ้น แล้ว จึงทำให้ต่อมมีความสามารถในการสร้างและหลังชอร์โนนเอกไซโฉนออกมานำได้ในชีโนลินพ์ ดังนั้นการที่ต่อมโปรทอแรกซิกถูกกระตุ้นในครั้งแรก คือ ในวันที่ 16 น่าจะเป็นกลไกสำคัญที่ กระตุ้นให้ต่อมทำงานได้ ซึ่งสอดคล้องกับ Riddiford (1982) ที่กล่าวว่าการจะเกิดการเปลี่ยนเข้าสู่ ระยะตักษักแค่ได้จำเป็นต้องอาศัยการเพิ่มระดับของชอร์โนนเอกไซโฉนในครั้งที่ 1 เป็นตัวกระตุ้นให้ ต่อมเกิดการทำงานต่อไป

อย่างไรก็ตามเป็นที่น่าสังเกตว่าระดับชอร์โนนที่ตรวจวัดได้ใน Grace's medium มีค่าน้อย คือ สูงสุดมีค่าประมาณ 0.8 นาโนกรัมต่อต่อมจึงไม่น่าจะมีผลทำให้เกิดการสังเคราะห์ชอร์โนนเอก-

ໄດ້ໂຫຼນໃນອື່ນລິນພ້ອອກນາໄດ້ສູງເທົ່າທີ່ຕຽວຈັກໄດ້ໃນ recipient larvae ດັ່ງນັ້ນເປັນໄປໄວ້ການທີ່ປົກມານຂອງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນທີ່ຕຽວຈັກໄດ້ໃນອື່ນລິນພ້ອຂອງ recipient larvae ມີສູງ ນ່າງເກີດເນື່ອງນາງການທຳງານຮ່ວມກັນຮະຫວ່າງຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງ donor larvae ທີ່ຄູກກະຮຸ້ນໂດຍຕຽງໂດຍ JHA ກັບຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງ recipient larvae ເອງ ເພຣະ Singtripop *et al.* (2000) ລາຍງານວ່າຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງໜູນອນທີ່ໄດ້ຮັບກະຮຸ້ນໂດຍ JHA ໂດຍຕຽງຈະສາມາດສ້າງແລ້ວລັ້ງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນໄດ້ໃນວັນທີ 4 ລັ້ງຈາກການໄດ້ຮັບ JHA ດັ່ງນັ້ນການທີ່ຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງ recipient larvae ຄູກກະຮຸ້ນໃຫ້ທຳງານໄດ້ນຳກັນ ນ່າງເປັນພະຍາຍາດຕໍ່ອມຄູກກະຮຸ້ນໂດຍອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນທີ່ຜົດໄດ້ຈາກຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງ donor larvae ແລະເນື່ອຮະດັບຂອງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນຕຶ້ງຮະດັບ suprathreshold ກີ່ຈະເກີດ feedback activation ກະຮຸ້ນການທຳງານຂອງຕ່ອນເອງ ແລ້ວທ່າໄຫ້ຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກມີຄວາມສາມາດໃນການລັ້ງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນໄດ້ອ່າຍຕ່ອນເນື່ອງຕ່ອໄປ

ນອກຈາກນີ້ຂັ້ງຈະເຫັນໄດ້ວ່າປົກມານຂອງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນທີ່ວັດໄດ້ໃນ Grace's medium ຈະຄ່ອຍໆລົດລົງຈານລົດຄົນນາງກີ່ສຸດໃນວັນທີ 30 ຂອງການທົດລອງ ໃນຂະໜາດທີ່ປົກມານຂອງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນໃນອື່ນລິນພ້ອມີແນວໂນັ້ນທີ່ຈະເພີ່ມສູງຂຶ້ນ ແສດງໃຫ້ເຫັນວ່າ ເກີດການຄວບຄຸມການທຳງານຂອງຮະບນອ່ອຮ້ໂມນທີ່ເຮັດວຽກ ວ່າ feedback inhibition ກລ່າວັດໝື່ອ ເນື່ອຮະດັບອ່ອຮ້ໂມນໃນຮ່າງກາຍເພີ່ມຂຶ້ນສູງ ຈະເປັນສັງຄູນໄປຢັ້ງອວຍວະທີ່ເປັນແໜ່ງສ້າງເພື່ອໃຫ້ລົດການສັງເຄຣະທີ່ກ່ຽວຂ້ອງການໃຫ້ອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນໄດ້ນຳກັນໃນຮ່າງກາຍນາກ ໂດຍ Sakurai *et al.* (1989) ໄດ້ທຳການສຶກນາກການທຳງານຂອງຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກໃນ *M. sexta* ພວກວ່າຕ່ອນໂປຣທອແຮກສາມາດຄູກກະຮຸ້ນໃຫ້ລັ້ງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນອອກນາໄດ້ນຳກັນເນື່ອງການໃຫ້ອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນ ຢ່ອ 20-hydroxyecdysone ໂດຍຮະດັບຂອງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນທີ່ເພີ່ມຂຶ້ນຈະເປັນກົລໄກການກະຮຸ້ນຢ່ອນກົດນັ້ນໄປຢັ້ງຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກໃຫ້ລັ້ງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນໄດ້ສູງຂຶ້ນເອັກ ຈາກນັ້ນຄໍາມີຮະດັບຂອງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນທີ່ສູງນາກຈະກົດໄປເປັນກົດໄກການຍັ້ງຍື່ງການລັ້ງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນຂອງຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກເອງ ທ່ານີ້ຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກລົດການລັ້ງອ່ອຮ້ໂມນເອັກໄດ້ໂຫຼນ

ສໍາຫຼວບຮະຍະເວລາທີ່ JHA ໃຊ້ໃນການກະຮຸ້ນຕ່ອນໂປຣທອແຮກຄູກທົດສອບ ໂດຍການທຳການປຸກຄ່າຍຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກໃນໜູນອນເດືອນຕຸລາມ ໃນວັນທີແຕກຕ່າງກັນ ຄືວັນທີ 1, 2 ແລະ 3 ກາຍ ລັ້ງການໄດ້ຮັບ JHA ຊຶ່ງພົດການທົດລອງພວກວ່າ ການປຸກຄ່າຍຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງ donor larvae ໃນວັນທີ 1 ລັ້ງຈາກທີ່ donor larvae ໄດ້ຮັບ JHA ມີຜົດທຳໃຫ້ recipient larvae ເປີ້ມີຫັນແປລັງເຂົ້າສູ່ຮະບະດັກແຕ່ໄດ້ ແສດງໃຫ້ເຫັນວ່າຮະຍະເວລາທີ່ຕ້ອງການໃນການກະຮຸ້ນຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຄືອ່າຍຕ່ອນນີ້ຍັງນີ້ວັນ ແລະພວກວ່າການປຸກຄ່າຍຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຂອງ donor larvae ໃນວັນທີ 2 ແລະ 3 ໄທັດໝີ່ມີຕ່າງກັນ ຈາກການທຳການປຸກຄ່າຍຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກໃນວັນແຮກ ແສດງວ່າຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກໃນໜູນອນເຊື່ອໄພຮະຍະໄດ້ອພສນ່າຈະມີຄວາມສາມາດໃນການຕອນສົນອອງຕ່ອງອ່ອຮ້ໂມນຕັ້ງແຕ່ໃນວັນທີ 1 ທີ່ໄດ້ຮັບ JHA ແລະພວກວ່າການຕອນສົນອອງຕ່ອນໂປຣທອແຮກຊີກຕ່ອງ JHA ຂຶ້ນກັບຄວາມເພີ່ມຂຶ້ນຂອງ JHA ທີ່ໄຫ້ໄປ

โดยถ้าความเข้มข้นของ JHA มากจะทำให้ระยะเวลาที่ทำให้เกิดการเข้าดักแด่ของ recipient larvae เกิดได้เร็วขึ้น และถ้าความเข้มข้นของ JHA ต่ำจะทำให้ระยะเวลาที่ทำให้เกิดการเข้าดักแด่ของ recipient larvae ช้ากว่า แต่ได้ดักแด่ที่มีลักษณะสมบูรณ์มากกว่า แสดงให้เห็นว่าการให้ JHA ในปริมาณที่เหมาะสม ไม่นำกหรือน้อยเกินไปแก่ donor larvae มีส่วนสำคัญต่อการเกิดลักษณะดักแด่ใน recipient larvae

เมื่อทำการศึกษาต่อไป โดยการทำการปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกในระหว่างระยะไโภสแต่ละเดือน เป็นระยะเวลา 6 เดือน เริ่มจากเดือนพฤษภาคมถึงเดือนเมษายน โดยถ้าความเข้มข้นของJHA ให้มีความเข้มข้นจาก 0.01, 0.04, 0.1, 0.4 และ 1.0 ไมโครกรัม/5 ไมโครลิตร พบว่า recipient larvae เกิดการเข้าสู่ระบบดักแด่ได้เร็วเดียวกับ recipient larvae ที่ทำการทดลองปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกในเดือนตุลาคม แต่ความเข้มข้นของ JHA ในการทำการปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกจากเดือนพฤษภาคมถึงเดือนเมษายน ไม่ทำให้เห็นผลชัดเจนในแง่การซักนำการเข้าดักแด่ให้เร็วขึ้น เพราะพบว่าบางครั้ง JHA ที่ความเข้มข้นต่ำกว่าจะสามารถซักนำให้หนอนเข้าสู่ระบบดักแด่โดยใช้ระยะเวลาสั้นกว่า แต่การที่นำข้อมูลมาทำการวิเคราะห์โดยคุณเปรียบเทียบการเข้าดักแด่ในแต่ละเดือน พนว่า recipient larvae เกิดการสู่ดักแด่ได้เร็วที่สุดเกิดในเดือนเมษายนที่ทุกความเข้มข้นและเกิดได้ช้าที่สุดที่เดือนพฤษภาคมทั้งนี้เพราะว่า responsiveness และ sensitivity ของหนอนในแต่ละเดือนไม่เหมือนกัน โดย Singtripop *et al.* (2002) ได้ให้คำจำกัดความของคำว่า responsiveness ในที่นี้ว่าเป็นการตอบสนองของหนอนต่อฮอร์โมน 20-hydroxyecdysone ทำให้หนอนเกิดการเข้าสู่ดักแด่ และสามารถคำนวณค่า responsiveness ของหนอนเป็นค่าเบอร์เซนต์ที่หนอนเข้าสู่ระบบดักแด่ ส่วนคำว่า sensitivity คำนวณได้จากการระยะเวลาที่หนอนใช้ในการเปลี่ยนแปลงเพื่อเข้าสู่ระบบดักแด่ภายหลังจากการได้รับ 20-hydroxyecdysone โดยพบว่าหนอนเยื่อไผ่ระยะไโภสในเดือนกันยายนและเดือนพฤษภาคม เป็นระยะที่ตัวหนอนมี responsiveness ต่อฮอร์โมนแอคโพรูนต์ เพราะเป็นหนอนในระยะ early diapause เพิ่มเกิดการเข้าสู่ระบบไโภสใหม่ๆ แต่ responsiveness และ sensitivity ของหนอนเยื่อไผ่ระยะไโภสจะเพิ่มสูงขึ้นอย่างเห็นได้ชัดในเดือนมกราคมถึงเดือนกุมภาพันธ์ ทำให้หนอนมีการตอบสนองต่อฮอร์โมนได้สูงขึ้น เมื่อใกล้ระยะเวลาการเข้าสู่ดักแด่ ซึ่งอยู่ในช่วงเดือนเมษายน ดังนั้นการทำการปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกในเดือนที่แตกต่างกันจึงมีผลทำให้ระยะเวลาที่ซักนำให้หนอนเกิดการเข้าสู่ระบบดักแด่เกิดได้ต่างกัน

2. ผลของ JHA ต่อการแสดงออกของ EcR mRNA ในหนอนเย้อໄไฟ

สาเหตุที่ทำการศึกษาการแสดงออกของ EcR mRNA ในต่อมโปรทอแรกซิก ของหนอนเย้อໄไฟ เนื่องจากพบว่า EcR มี localization อยู่บริเวณนิวเคลียสของต่อมโปรทอแรกซิก (Song *et al.*, 1997) ตลอดจนเนื้อเย้อต่างๆ ของร่างกายแมลง และพบว่าการเพิ่มขึ้นของปริมาณฮอร์โมนsexoid ในสิโนลินพ์มีผลต่อการแสดงออกของ EcR mRNA ดังนี้เพื่อจะศึกษาการแสดงออกของ EcR mRNA ในต่อมโปรทอแรกซิกของหนอนเย้อໄไฟ ระยะไโภสที่ได้รับฮอร์โมน จึงจำเป็นต้องใช้เทคนิคในระดับโมเลกุลมachineryในการศึกษา เพราะการจะศึกษาการแสดงออกของ EcR mRNA จำเป็นที่จะต้องทราบถึงลำดับเบสของ EcR ในหนอนเยือໄไฟ แต่เนื่องจากยังไม่มีการรายงานเรื่องลำดับเบสของ EcR มาก่อนจึงจำเป็นต้องทำการ clone EcR โดยการออกแบบ degenerated primer ซึ่งเป็นไพรเมอร์ที่ออกแบบมาจากส่วนของลำดับกรดอะมิโนที่มีใน EcR ของแมลงอื่นๆ ในบริเวณที่มีความเหมือนกันสูง แล้วนำมาทำ PCR หลายๆ ครั้งเพื่อให้ได้ชิ้นส่วนของ EcR ที่มีความจำเพาะเจาะจงมากที่สุด งานนี้จะนำ sequence เพื่อหาลำดับทางลำดับเบส จากการทำลำดับเบสทำให้ได้ EcR ขนาดประมาณ 973 คู่เบส หรือคิดเป็น กรดอะมิโนประมาณ 324 ตัว และพบว่ามีลำดับเบสที่เปลี่ยนกรดอะมิโนไม่ได้เกิดขึ้นบ้างในช่วงลำดับเบสที่ sequence ได้ ดังนี้การทำลำดับเบสในครั้นนี้จึงเหมือนเป็นข้อมูลเบื้องต้นต่อการนำไปใช้ต่อไปได้ เมื่อเปรียบเทียบเปอร์เซนต์ความเหมือนของลำดับเบสและกรดอะมิโน จะพบว่า EcR มีเปอร์เซนต์ความเหมือนใน *D. melanogaster* ต่ำที่สุด ทั้งนี้เนื่องจากเป็นแมลงที่อยู่ต่างกลุ่มกัน เพราะจัดว่าเป็นแมลงในกลุ่ม Diptera แต่พบว่า EcR ของหนอนเย้อໄไฟมีความเหมือนของลำดับเบสและกรดอะมิโนสูงในแมลงอันดับเดียวกัน ได้แก่ *J. coenia*, *M. sexta*, *H. virescens* และ *B. mori* ซึ่งเป็น Lepidoptera เมื่อเทียบ แสดงให้เห็นว่าในอนาคต หากเราสามารถทราบลำดับเบสและกรดอะมิโนทั้งหมดของ EcR ในหนอนเยือໄไฟ จะทำให้เราธุรกิจสายวิจัยในการของแมลงในกลุ่มเดียวกันได้ อีกทั้งยังจะทำให้สามารถอธิบายถึงกลไกการควบคุมการเปลี่ยนแปลงและรักษาฐานรากของแมลงในกลุ่มเดียวกันในระดับโมเลกุลได้

จากการทดลองเพื่อศึกษาเปรียบเทียบการการแสดงออกของ EcR mRNA ในต่อมโปรทอแรกซิกที่ได้รับ JHA แล้วพบว่ามีการแสดงออกของ EcR mRNA มากขึ้น เนื่องมาจากการให้ JHA มีผลให้ปริมาณฮอร์โมนsexoid ในสิโนลินพ์เพิ่มขึ้น ซึ่งมีรายงานพบว่าการเพิ่มขึ้นของฮอร์โมนsexoid ในสิโนลินพ์ มีผลทำให้การแสดงออกของ EcR mRNA เพิ่มขึ้น โดยพบได้ในแมลงหลายชนิด เช่น ใน *C. fumiferana* (Kothapalli, 1995) และ *C. suppressalis* (Minakuchi *et al.*, 2002) ดังนี้เมื่อทราบถึงการแสดงออกของ EcR mRNA ในเบื้องต้น จะสามารถติดตามหา localization ของ EcR mRNA ในเนื้อเยื่ออื่นๆ ของหนอนเย้อໄไฟ เพื่อใช้ในการอธิบายถึงกลไกของฮอร์โมน และ partner protein อื่นๆ ตลอดจนปัจจัยที่มีผลต่อการสืบสุขของระยะไโภสในหนอนเย้อໄไฟได้ในอนาคต

3. กลไกของฮอร์โมนต่อการสิ้นสุดระยะไดอะพอยส์ในหนอนเย้อໄไฟ

โดยทั่วไปการเกิดไดอะพอยส์ในแมลงจะเกิดเนื่องจากการมีสภาพแวดล้อมที่ไม่เหมาะสมต่อการเจริญในขณะนี้ ทำให้แมลงต้องมีการพักการเจริญเพื่อให้สามารถมีอายุรอดและให้ลูกหลานในรุ่นต่อไปได้ แต่ระยะไดอะพอยส์ของหนอนเย้อໄไฟนั้นเกิดได้ทุกรุ่นและเกิดในระยะเวลาเดียวกันใกล้เคียงกันทุกปี จึงเป็นไปได้ว่าปัจจัยที่สำคัญที่นำไปสู่การเกิดไดอะพอยส์ในหนอนเย้อໄไฟ เป็นการควบคุมโดยระบบประสาทและฮอร์โมน

การสิ้นสุดระยะ larval diapause ในแมลงชนิดอื่นๆที่ไม่มีผู้ทำการศึกษาพบว่าเกี่ยวข้องกับปัจจัยภายนอก คือ ช่วงแสง อุณหภูมิ และความชื้นที่จะไปมีผลต่อระบบประสาท และ นิวโรซีเคริทอร์เซลล์ของสมองโดยตรง ทำให้เกิดการหลั่งของฮอร์โมน PTH มีผลทำให้มีการสังเคราะห์และหลั่งฮอร์โมนเอกสาร ได้โซนออกสูตรีโนมิลินพ์มากขึ้น ตลอดจนมีผลทำให้การทำงานของเอนไซม์ juvenile hormone esterase สูงขึ้น ซึ่งมีผลทำให้ปริมาณฮอร์โมนจูเวไนล์ในอีโนลินพ์ลดลง การเพิ่มขึ้นของฮอร์โมนเอกสาร ได้โซนพร้อมกับการลดลงของฮอร์โมนจูเวไนล์ จึงมีผลชักนำให้ระยะ larval diapause สิ้นสุดลง ได้ ซึ่งแสดงให้เห็นว่าปัจจัยภายนอกมีผลต่อการสิ้นสุดของระยะไดอะพอยส์สิ้น แต่การศึกษาระบบการเจริญและระยะไดอะพอยส์ในหนอนเย้อໄไฟ ในปี 1999 โดย Singtripop *et al.* พบว่าในสภาพธรรมชาติหนอนเย้อໄไฟมีปริมาณฮอร์โมนเอกสาร ได้โซนในอีโนลินพ์ที่ต่ำมากตลอดช่วงที่อยู่ในระยะไดอะพอยส์ ซึ่งโดยทั่วไปเมื่อปริมาณฮอร์โมนเอกสาร ได้โซนในอีโนลินพ์ต่ำ จะเกิดกระบวนการ positive feedback activation เพื่อทำให้ต่อมโปรทอแรกซิกมีการสร้างและหลั่งฮอร์โมนเอกสาร ได้โซนออกมานา แต่กลับพบว่าต่อมโปรทอแรกซิกของหนอนเย้อໄไฟไม่ได้รับการกระตุ้นเลยในระยะไดอะพอยส์ ทั้งนี้อาจเป็นเพราะมีการยับยั้งของกลไก positive feedback activation เกิดขึ้น Singtripop *et al.* (2000) จึงได้ทำการทดลองให้ 20-hydroxyecdysone และ JHA แก่หนอนเย้อໄไฟระยะไดอะพอยส์ พบร่วมกับตัวต้านทาน JHA ที่มีส่วนประกอบของหนอนเย้อໄไฟ ไม่มีการตอบสนองต่อ 20-hydroxyecdysone โดยตรงทำให้เกิด tanned cuticle ภายใน 7 วัน ในขณะที่การให้ JHA แก่หนอนเย้อໄไฟระยะไดอะพอยส์ มีผลไปกระตุ้นต่อมโปรทอแรกซิกให้มีการหลั่งฮอร์โมนเอกสาร ได้โซน และนำไปสู่การเกิด tanned cuticle โดยใช้ระยะเวลาประมาณ 3 สัปดาห์ จึงเห็นได้ว่าการกระตุ้นของ 20-hydroxyecdysone เกิดได้เร็วกว่าการกระตุ้นโดย JHA ทั้งนี้เป็นเพราะการกระตุ้นการเข้าดักแด้ของหนอนเย้อໄไฟโดยตรงจากฮอร์โมน 20-hydroxyecdysone แต่การให้ JHA อาจเป็นการกระตุ้นผ่านกลไก positive feedback activation ของฮอร์โมนเอกสาร ได้โซน

การปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกจาก donor larvae ที่ได้รับ JHA โดยตรงไปยัง recipient larvae ที่ไม่ได้รับ JHA และทำให้ recipient larvae เกิดการเปลี่ยนแปลงเข้าสู่ระยะคักแด๊ด อาจจะสามารถอธิบายได้ว่า ต่อมโปรทอแรกซิกของ donor larvae นั้น ได้รับการกระตุ้นโดย JHA ทำให้

สามารถสร้างชอร์โนนเอกสารได้โดย เรียกต่อมโปรทอแรกซิกที่ได้รับการกระตุ้นโดย JHA และในขณะนี้ว่า activated PG ดังนั้น เมื่อนำ activated PG ไปปลูกถ่ายให้ recipient larvae ทำให้ recipient larvae มี activated PG และ ต่อมของ recipient larvae เองที่ไม่ได้รับการกระตุ้นโดย JHA เมื่อวัดปริมาณของเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์ของ recipient larvae ภายหลังการปลูกถ่ายต่อมโปรทอแรกซิกพบว่าระดับของชอร์โนนเอกสารได้ทางสูงขึ้นเช่นเดียวกับที่ต่อมโปรทอแรกซิกของ recipient larvae สามารถหลังชอร์โนนเอกสารได้ ดังนั้นการเข้าสู่ระบบดักแด้ได้ของ recipient larvae ที่เกิดขึ้นอาจเกิดเนื่องจาก

- activated PG ของ donor larvae ที่ได้รับการกระตุ้นโดยตรง ทำหน้าที่หลักในการหลังชอร์โนนเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์ของ recipient larvae ทำให้มีผลโดยตรงเกิด tanned cuticle ที่อพิเคอร์มิสของตัวหนอน
- ต่อมโปรทอแรกซิกของ recipient larvae ถูกกระตุ้นโดยชอร์โนนเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์ของ recipient larvae สามารถหลังชอร์โนนเอกสารได้ จึงทำให้ระดับของชอร์โนนเอกสารได้ทางสูงขึ้นจนนำไปสู่การเปลี่ยนแปลงรูปร่างเข้าสู่ดักแด้ได้
- การเพิ่มขึ้นของปริมาณชอร์โนนเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์อาจจะมีผลทำให้เกิดกลไก ultra short loop positive feedback ของ recipient PG ทำให้เกิดการหลังชอร์โนนเอกสารได้โดยอย่างต่อเนื่อง จนเป็นผลทำให้หนอนเกิดการเข้าดักแด้

และการศึกษาการแสดงออกของ EcR mRNA ในต่อมโปรทอแรกซิกพบว่า กลุ่มที่ได้รับ JHA มีการแสดงออกของ EcR mRNA มากกว่ากลุ่มที่ไม่ได้รับการกระตุ้นด้วย JHA ซึ่งเป็นการยืนยันได้ว่าต่อมโปรทอแรกซิก ได้รับการกระตุ้นเนื่องมาจากการเพิ่มขึ้นของปริมาณชอร์โนนเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์ซึ่งสอดคล้องกับการศึกษาใน *M. sexta* ที่พบว่าปริมาณของชอร์โนนเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์มีผลต่อการแสดงออกของ EcR mRNA (Fujiwara et al., 1995) และ ปริมาณชอร์โนนเอกสารได้โดยในชีวิโนลิมพ์มีผลต่อการกระตุ้นการทำงานของต่อมโปรทอแรกซิก โดยการเพิ่มการแสดงออกของ USP mRNA (Gilbert et al., 1997)