

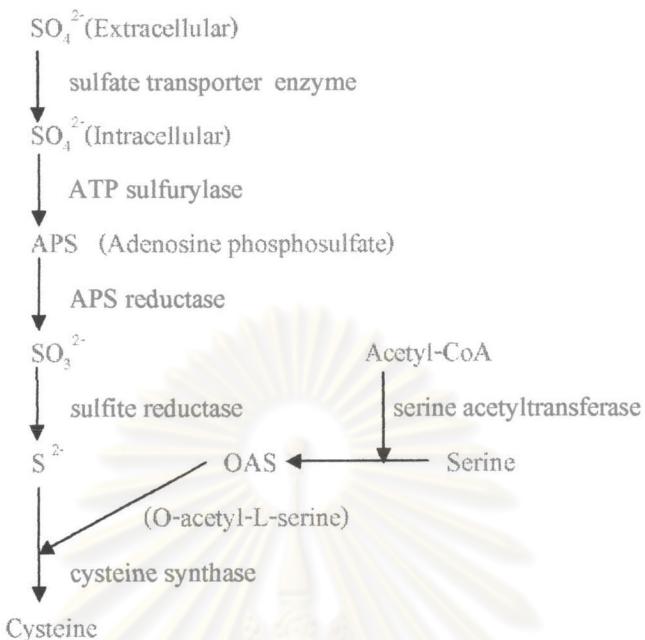
## บทที่ 2

### วารสารปริทัศน์

#### แนวคิดและทฤษฎี

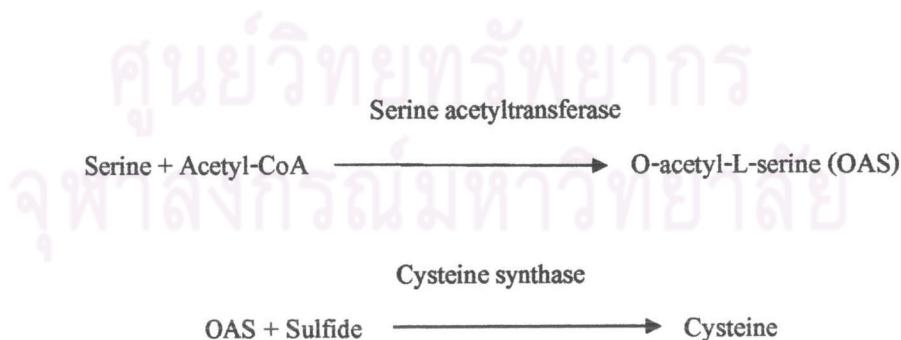
น้ำที่เกิดจากกระบวนการทำเหมืองถ่านหินลิกไนต์ที่ อ.แม่เมะ จ.ลำปาง มีชัลเฟตปนเปื้อนในปริมาณสูงถึง 800-2,000 มิลลิกรัม/ลิตร เพื่อที่จะกำจัดหรือลดปริมาณชัลเฟตในน้ำจากกระบวนการทำเหมืองนี้ให้สามารถปล่อยสู่แหล่งน้ำธรรมชาติได้ การไฟฟ้าฝ่ายผลิตแห่งประเทศไทย ได้สูบน้ำเหล่านี้ให้ไหลผ่านบริเวณร่องน้ำไว้กลาง (wet land) โดยการใส่สารอินทรีย์ปริมาณมากลงไปในร่องน้ำ เพื่อให้จุลทรีย์ในร่องน้ำใช้สารอินทรีย์เป็นแหล่งพลังงานเพื่อการเจริญ ลดของการเจริญของจุลทรีย์เหล่านี้จะทำให้ออกซิเจนซึ่งละลายอยู่ในน้ำหมดไป และปลูกพืชที่เจริญเติบโตรวดเร็วอย่างหนาแน่นปกคุณร่องน้ำเพื่อป้องกันการแพร่ของออกซิเจนในอากาศกลับเข้ามาทางผิวน้ำ เมื่อน้ำจากบริเวณเหมืองไหลผ่านบริเวณร่องน้ำไว้กลางนี้ จุลทรีย์ที่ไม่ต้องการออกซิเจนเพื่อการเจริญจะใช้ชัลเฟตเป็นตัวรับอิเล็กตรอน ทำให้ชัลเฟตเปลี่ยนไปเป็นชัลไฟด์ โดยวิธีนี้พบว่าสามารถลดชัลเฟตไปได้เพียง 30 เปอร์เซ็นต์เท่านั้น (ข้อมูลจากการไฟฟ้าฝ่ายผลิตแห่งประเทศไทย) จึงยังไม่สามารถปล่อยน้ำจากบริเวณเหมืองออกสู่แหล่งน้ำธรรมชาติได้ดังนั้นการไฟฟ้าฝ่ายผลิตแห่งประเทศไทยได้กักน้ำจากบริเวณเหมืองที่ผ่านการบำบัดในร่องน้ำไว้ออกซิเจนเหล่านี้ไว้ในบ่อพักน้ำดใหญ่ เรียกว่า Biological pond และใช้วิธีสูบน้ำจากแหล่งน้ำบริเวณข้างเคียงเข้ามาจ่อจางชัลเฟต ใน Biological pond นี้พบว่ามีพักบุ้ง (*Ipomoea aquatica*) เจริญอยู่ พักบุ้งเป็นพืชที่เจริญเติบโตได้อย่างรวดเร็วตามแหล่งน้ำธรรมชาติทั่วไป การเจริญมีการนำชัลเฟตในน้ำที่เจริญอยู่มาสังเคราะห์เป็นสารอินทรีย์ที่มีกำมะถันเป็นองค์ประกอบ เช่นกรดอะมิโน ชิสเตอีน เรียกกระบวนการ sulfate assimilation แต่ในธรรมชาติประสิทธิภาพการนำชัลเฟตมาใช้ในกระบวนการ sulfate assimilation ไม่สูงมาก

การสังเคราะห์กรดอะมิโนชิสเตอีน และสารเมตาโบไลต์อื่นที่มีกำมะถันเป็นองค์ประกอบโดยกระบวนการ sulfate assimilation ในพืช ดังแสดงในภาพที่ 2.1



ภาพที่ 2.1 กระบวนการ sulfate assimilation ของพืช และเอนไซม์ควบคุม (Saito 2002)

การสังเคราะห์กรดอะมิโนซีสเทอีน เป็นการทำงานร่วมกันของเอนไซม์ 2 ชนิด คือ เซอรีน แอลซีทิลแทรนส์ฟอเรส และซีสเทอีนซินթेस ดังสมการ



## เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

Ruffet และคณะ (1994) รายงานว่า เชอร์นแอซีทิลแทนส์เฟอเรส มีปริมาณและกิจกรรมที่ต่ำกว่าซีสเดอีนชินเต索อย่างมาก ดังนั้น ไอ-แอซีทิล-แอล-เชอร์น (O-acetyl-L-serine) ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ของเชอร์นแอซีทิลแทนส์เฟอเรสจึงน่าจะเป็นปัจจัยจำกัด (limiting factor) ของกระบวนการ sulfate assimilation

Saito และคณะ (1994b) ได้สร้างพลาสมิด 3 ชนิด ซึ่งบรรจุ gen T-DNA มียีนระบุรหัสซีสเดอีนชินเตส (CSase A) ชนิดที่อยู่ในไซโตพลาสซึมจากคอมพลีเม้นทารีดีอีนของต้นผักบุ้ง (*Spinacia oleracea*) ซึ่งมีลักษณะต่างกันดังนี้ พลาสมิด pCSK3F ที่ศีรษะการเรียงตัวของยีนระบุรหัสซีสเดอีนชินเตสและของโพรโมเตอร์ชนิด Cauliflower mosaic virus (CaMV) 35S RNA เหมือนกัน พลาสมิด pCSK3R ที่ศีรษะการเรียงตัวของยีนระบุรหัสซีสเดอีนชินเตสตรงข้ามกับของโพรโมเตอร์ชนิด CaMV 35S พลาสมิด pCSK4F ยีนระบุรหัสซีสเดอีนชินเตสซ่อนต่อ กับ transcript เปปไทด์ที่แสดงออกในคลอโรพลาสต์ ซึ่งได้มาจากการแยกย่อย (small subunit) ของ ribulose-1,5- bisphosphate carboxylase (RUBISCO) ในต้นถั่ว ที่ศีรษะการเรียงตัวของยีนไปทางเดียวกับโพรโมเตอร์ชนิด CaMV 35S ถ่ายโอนพลาสมิด ทั้ง 3 ชนิดเข้าต้นยาสูบ โดยใช้ *Agrobacterium* ผลการวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์ในสารสกัดจากเซลล์ พบว่าต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK3F และ pCSK4F มีกิจกรรมของซีสเดอีนชินเตสมากกว่าต้นยาสูบพันธุ์เดิม และต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK3R 2 – 3 เท่า ต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK4F มีกิจกรรมของซีสเดอีนชินเตสในคลอโรพลาสต์มากกว่าต้นยาสูบพันธุ์เดิม และต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK3F หลายเท่า แสดงว่าซีสเดอีนชินเตสได้อุทกนสิ่งและไปสะสมในรูปที่สามารถทำงานได้ในคลอโรพลาสต์ เมื่อเติม ไอ-แอซีทิล-แอล-เชอร์น และสารประกอบชัลเฟอร์ ที่คลอโรพลาสต์ของต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK4F มีการสังเคราะห์กรดอะมิโนซีสเดอีน ได้มากกว่าที่คลอโรพลาสต์ของต้นยาสูบพันธุ์เดิม ทั้งนี้เป็นเพราะกระบวนการ photoreduction ชัลไฟต์ของพืชเกิดที่คลอโรพลาสต์ การศึกษาเบรเยน เทียนความสามารถในการทนต่อพิษของชัลไฟต์ของต้นยาสูบ โดยการนำชิ้นส่วนใบ (leaf discs) ของต้นยาสูบพันธุ์เดิมและต้นยาสูบทราบฟอร์แมนท์มาเลี้ยงในอาหารที่มีการเติมสารประกอบชัลเฟอร์ชนิดต่างๆ พบว่าต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK4F สามารถทนต่อความเป็นพิษของชัลไฟต์ได้สูงขึ้นและสามารถสังเคราะห์กรดอะมิโนซีสเดอีนได้มากขึ้นด้วย แสดงว่าต้นยาสูบที่มีพลาสมิด pCSK4F สามารถลดความเป็นพิษของชัลไฟต์ได้ โดยนำชัลไฟต์ไปเป็นสับสเตรทในกระบวนการสังเคราะห์กรดอะมิโนซีสเดอีน

Murillo และคณะ (1995) โคลนยืนระบุรหัสเซอร์นแอชีทิลแทนส์เพอเรส (ยีน SAT1) จาก *A. thaliana* ขนาด 1079 เบส แปรรหัสเป็นโปรตีนขนาด 34 กิโลดالتัน บรรจุอะมิโน 40 ตัวแรก ทำหน้าที่เป็น plastid transit peptide *A. thaliana* มียีน SAT1 เพียง 1 ชุดแสดงออกทั้งในราก และใบ

Noji และคณะ (1998) รายงานว่า *A. thaliana* มีเซอร์นแอชีทิลแทนส์เพอเรส 3 ไอโซฟอร์มคือ พลาสติดไอโซฟอร์ม (plastid isoform) , ไมโทคอนเดรียลไอโซฟอร์ม (mitochondrial isoform) และไซโตโซลิกไอโซฟอร์ม (cytosolic isoform) กิจกรรมของเซอร์นแอชีทิลแทนส์เพอเรสชนิดไมโทคอนเดรียลไอโซฟอร์ม และไซโตโซลิกไอโซฟอร์ม ถูกขับยังด้วยกรดอะมิโนซีสเตอีนที่สร้างขึ้นในขณะที่ชนิดพลาสติดไอโซฟอร์ม ได้แก่ยีน SAT1 ไม่อثرถาวรได้การควบคุมแบบย้อนกลับ (feedback inhibition) โดยกรดอะมิโนซีสเตอีน

Inoue และคณะ (1999) ศึกษา ยืนระบุรหัสเซอร์นแอชีทิลแทนส์เพอเรสจากแต่ไม (ยีน WaSATase) ซึ่งเป็นไอโซฟอร์มที่ถูกขับยังแบบย้อนกลับด้วยกรดอะมิโนซีสเตอีน พบว่าเมื่อเปลี่ยนกรดอะมิโนเมทไธโอนีน (methionine) ที่ตำแหน่ง Met280 ไปเป็นกรดอะมิโนไอโซลิวเซิน (Isolucine) WaSATase ที่ได้จะไม่ถูกขับยังแบบย้อนกลับด้วยกรดอะมิโนซีสเตอีน และพบว่า กรดอะมิโน 5 ตัว ทางปลายด้านซ้าย (C-terminus) คือกรดอะมิโนโปรดีน (proline) ที่ตำแหน่ง 276 ถึง กรดอะมิโนฟีนิลอะลานีน (phenylalanine) ที่ตำแหน่ง 285 ของ WaSATase ซึ่งต่างจากลำดับกรดอะมิโนของเซอร์นแอชีทิลแทนส์เพอเรสพลาสติดไอโซฟอร์ม (SAT-p) ของ *A. thaliana* นั้น มีผลทำให้ WaSATase ถูกขับยังแบบย้อนกลับด้วยกรดอะมิโนซีสเตอีน โดยเฉพาะอย่างยิ่งกรดอะมิโนไกลีเซิน (glycine) ที่ตำแหน่ง 277 นอกจากนี้ลำดับกรดอะมิโนทางปลายด้านซ้าย (N-terminal) ของ WaSATase ซึ่งไม่มีบริเวณเกิดปฏิกิริยา มีผลต่อความไว (sensitivity) ต่อการถูกขับยังแบบย้อนกลับโดยกรดอะมิโนซีสเตอีน จึงสรุปว่าการถูกขับยังแบบย้อนกลับและความไวต่อการถูกขับยังแบบย้อนกลับของเซอร์นแอชีทิลแทนส์เพอเรส โดยกรดอะมิโนซีสเตอีนนี้เป็นผลมาจากการลำดับกรดอะมิโนบริเวณปลายด้านซ้าย (N-terminal) ไม่ใช่ที่บริเวณเกิดปฏิกิริยา

Yamaguchi และคณะ (1999) รายงานว่าการนำชาลเฟตมาใช้ในกระบวนการ sulfate assimilation ของ *A. thaliana* ถูกควบคุมในระดับของการถอดรหัสโดยภาวะขาดแคลนกำมะถัน ปริมาณ mRNA ซึ่งถอดรหัสจากยีนระบุรหัสซีสเตอีนซินเตสก็อกโลโรพลาสต์ไอโซฟอร์มจะคงที่ถ้าได้รับแสง แต่จะเพิ่มขึ้นเล็กน้อยในที่มีค่าปริมาณ mRNA ซึ่งถอดรหัสจากยีนระบุรหัสซีสเตอีนซินเตสไซโตพลาสซีนไอโซฟอร์มจะเพิ่มขึ้น 2.5 เท่า ถ้าได้รับแสง และจะเพิ่มขึ้น 2 เท่า ในที่มีค่า

ขณะที่ภาวะขาดแคลนกำมะถัน และการได้รับแสงหรือไม่ได้รับแสงไม่มีผลใด ๆ ต่อปริมาณ mRNA ซึ่งแสดงว่าสาเหตุของระบบที่สัมภาระหัสซิสเตอีนชินเตสไม่ได้มาจาก因素除ไปจากนั้น คณะผู้วิจัยยังรายงานว่า การตอบสนองของยีนระบบที่สัมภาระหัสซิสเตอีนชินเตสต่อภาวะขาดแคลนกำมะถัน จะเกิดเฉพาะในภาวะที่มีไนโตรเจนเท่านั้น

Nakamura และคณะ (1999) โอลอนคอมพลีเม้นทารีดีเอ็นเอ ซึ่งเป็นรหัสของซีสเตอีนชินเตส 4 ไอโซฟอร์มจากข้าวขาว *Oryza sativa* cv. Nipponbare คือ *rcs1*, *rcs2*, *rcs3* และ *rcs4* จากลำดับกรดอะมิโนที่ทำนายจากลำดับนิวคลีโอไฮด์ พบริเวณอนุรักษ์คือ PXXSVKDR ซึ่งเป็นลำดับกรดอะมิโนเฉพาะของซีสเตอีนชินเตส โดยกลุ่ม  $\epsilon$ -amine ของไอลเซ็นตำแหน่งที่ 6 ในบริเวณอนุรักษ์ดังกล่าวปัจจุบันสามารถสร้างพันธะ imine กับกลุ่มแอลดีไฮด์ของไพริดอกซอล 5'-ฟอสเฟตซึ่งเป็นโคแฟกเตอร์ นำไปสู่ปฏิกิริยาการสังเคราะห์กรดอะมิโนซิสเตอีนจากไอ-แอ็ซีทิล เชอร์น และสารประกอบชัลไฟด์ ผลการวิเคราะห์ Molecular phylogenetic พบว่า RCS1 และ RCS3 จัดอยู่ในกลุ่มไอโซฟอร์มที่พบในไซโตพลาสซึม ส่วน RCS2 และ RCS4 มีtranชิต เปปไทด์ชนิดใหม่ที่แตกต่างจากทรานชิตเปปไทด์สำหรับไอโซฟอร์มที่พบในกลอโรพลาสต์หรือไม่โตกอนเดรีย ดังนี้ Nakamura และคณะ (1999) เสนอว่า RCS2 และ RCS4 อาจเป็นไอโซฟอร์มกลุ่มใหม่ ผลการตรวจหา organ specificity ของกระบวนการถอดรหัสของแต่ละยีน และการตอบสนองต่อการขาดแคลนกำมะถัน ในโตรเจน และแสง พบว่ายีน *rcs1* ถอดรหัสในทุกส่วนของต้นข้าว การถอดรหัสของยีน *rcs1* ทั้งที่ต้นและรากถูกหนีบวนได้โดยภาวะขาดกำมะถัน แต่มีในโตรเจน ยีน *rcs2* ถอดรหัสที่ต้นเฉพาะเมื่อเจริญในที่ที่มีแสงเท่านั้น ยีน *rcs3* ถอดรหัสที่รากได้มากกว่าที่ต้น การถอดรหัสจะลดลงในที่มืด ในภาวะที่ขาดกำมะถันร่วมกับในโตรเจน แทนจะไม่พนการถอดรหัสของยีน *rcs4* ในทุกส่วนของต้นข้าว ผลการทดลองที่ได้แสดงว่ายีนเหล่านี้ระบุหัสซิสเตอีนชินเตสต่างไอโซฟอร์ม และต่างถูกควบคุมโดยปริมาณกำมะถัน ในโตรเจน และแสง

## อุปสงค์รวมมหาวิทยาลัย

Koprivova และคณะ (2000) ศึกษาการคุณชัลไฟต์ของ *A. thaliana* โดยการติดฉลากชัลไฟต์ด้วย  $^{35}\text{S}$  และรายงานว่า การเติมไอ-แอ็ซีทิล-แอล-เชอร์น ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ของเชอร์น แอ็ซีทิลแแทรนส์เฟอเรสให้กับ *A. thaliana* ที่เจริญในภาวะขาดไนโตรเจน ทำให้กรดอะมิโนซิสเตอีนที่ติดฉลากด้วย  $^{35}\text{S}$  เพิ่มขึ้น นอกจากนี้ยังมีผลให้ปริมาณ mRNA ของเอพิเอสีดักเตส ทั้ง 3 ไอโซฟอร์ม ชัลไฟต์รีดักเตส ซีสเตอีนชินเตสและเชอร์นแอ็ซีทิลแแทรนส์เฟอเรสเพิ่มมากขึ้น จึงสรุปว่า ไอ-แอ็ซีทิล-แอล-เชอร์นควบคุมกระบวนการ sulfate assimilation ที่ระดับการถอดรหัส (transcriptional level)

Harms และคณะ (2000) ถ่ายโอนยีนระบุรหัสเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสของ *E.coli* เข้าสู่มันฝรั่ง มันฝรั่งแปลงพันธุ์ที่ได้มีการสะสม mRNA ของเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสในปริมาณสูง และปริมาณกรดอะมิโนซิสเตอีนที่เพิ่มขึ้นไม่ไปยังแบบข้อนกลับต่อ กิจกรรมของซิสเตอีนชินเตส

Urano และคณะ (2000) รายงานผลการ โคลนคอมพลีเมนทารีดีเอ็นเอ ชั่งระบุรหัสเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรส และซิสเตอีนชินเตสจากต้น *Allium tuberosum* (Chinese chive) ชั่งพืชในสกุล *Allium* นี้มีความสามารถในการสะสมสารเมตาโนไอลต์ชั่งมีสารประกอบชั้ลเฟอร์ที่สังเคราะห์มาจากกรดอะมิโนซิสเตอีนในปริมาณสูง คอมพลีเมนทารีดีเอ็นเอชั่งระบุรหัสเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสแปลรหัสเป็นกรดอะมิโนได้ 289 ตัว สามารถแสดงออกใน *E.coli* สายพันธุ์คลายชั่งยีน *cysE* ชั่งระบุรหัสเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสไม่สามารถแสดงออก ส่วนคอมพลีเมนทารีดีเอ็นเอชั่งระบุรหัสซิสเตอีนชินเตสแปลรหัสเป็นกรดอะมิโนได้ 325 ตัว สามารถแสดงออกใน *E.coli* สายพันธุ์คลายที่ยืนระบุรหัสซิสเตอีนชินเตสไม่สามารถแสดงออก โดยทำให้ *E.coli* สายพันธุ์คลายข้างต้นสามารถเจริญบนอาหารที่ไม่เติมกรดอะมิโนซิสเตอีนได้ จากข้อมูลลำดับกรดอะมิโนที่ทำนายจากลำดับนิวคลีโอไทด์ของคอมพลีเมนทารีดีเอ็นเอพบว่าเป็นไอยโซฟอร์มที่อยู่ในไชโ拓พลาสซีน ผลการวิเคราะห์โดยวิธี Northern hybridization พบร่วมกับค่า IC<sub>50</sub> ที่เกือบท่ากันในใน راك และต้นกล้าของ *A. tuberosum* กิจกรรมของเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสชั่งแปลรหัสจากคอมพลีเมนทารีดีเอ็นเอที่โคลนได้ถูกขับยังโดย แอด-ซิสเตอีน แต่ความไวต่ำ เมื่อเปรียบเทียบกับพืชอื่น ๆ ที่เคยมีผู้รายงานไว้ กล่าวคือเอล-ซิสเตอีน 48.7 ไมโครโมลาร์ จึงจะสามารถยับยั้ง 50 เปลอร์เซ็นต์ ของกิจกรรมของเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสของ *A. tuberosum* (IC<sub>50</sub> เท่ากับ 48.7 ไมโครโมลาร์) ในขณะที่พืชชนิดอื่นๆ มีค่า IC<sub>50</sub> ประมาณ 5 ไมโครโมลาร์เท่านั้น กิจกรรมของซิสเตอีนชินเตสไม่ถูกยับยั้งโดยกรดอะมิโนซิสเตอีนแม้ว่าจะมีปริมาณกรดอะมิโนซิสเตอีนมากกว่า 100 ไมโครโมลาร์ ผู้วิจัยสรุปว่าการที่เซลล์ของ *A. tuberosum* มีปริมาณกรดอะมิโนซิสเตอีนมากกว่าในเซลล์ของ *A. thaliana* และต้นยาสูบหลายเท่านั้นเป็นเพาะเซอร์ินแอ็ซิทิลแทนส์เพอเรสของ *A. tuberosum* มีความไวต่ำต่อการถูกยับยั้งกิจกรรมโดยกรดอะมิโนซิสเตอีน

องคณา โพธิ์ไกร (2545) รายงานว่าผักบู้ง (*Ipomoea aquatica*) แปลงพันธุ์ที่มียีนระบุรหัสซิสเตอีนชินเตสจากข้าวขาว *Oryza sativa* (ยีน *rcs1*) สามารถดูดซับชั้ลเฟต์ได้มากกว่าผักบู้งพันธุ์เดิม 2 เท่า

การปรับปรุงพันธุ์พืชโดยวิธีทางพันธุวิศวกรรมอาจทำโดยการถ่ายโอนยีนโดยตรง เช่น วิธีอเล็กโทรพอเรชัน (Electroporation) วิธีการใช้เข็มฉีด (Microinjection) หรือวิธีการใช้เครื่องขิง (Microprojectile bombardment) และทำการถ่ายโอนยีนโดยวิธีการใช้ *Agrobacterium* ซึ่งวิธีการใช้ *Agrobacterium* นี้ ใช้ได้ผลดีกับพืชใบเลี้ยงคู่ (dicotyledons) และเป็นวิธีที่นิยมใช้มากที่สุด *Agrobacterium tumefaciens* เป็นแบคทีเรียแกรมลบอาศัยอยู่ในดิน สามารถเข้าสู่เซลล์พืชได้ทางบาดแผล ทำให้พืชมีลักษณะเป็นปุ่มปม เรียกว่า Crown gall disease (Sahi และคณะ, 1994) ทั้งนี้ เพราะ *A. tumefaciens* สามารถถ่ายโอนยีนส่วน T-DNA จาก Ti plasmid เข้าสู่โครโนไซมของพืช ยีนส่วน T-DNA มียีนระบุรหัสโปรตีนในการสังเคราะห์ชอร์โนมพีชชนิดออกซิน (auxins) และ ไซโตไคนิน (cytokinins) จึงทำให้เซลล์พืชแบ่งตัวรวดเร็วและไม่จำกัด เกิดเป็นปุ่มปมหรือก้อนเนื้องอก หลักการถ่ายโอนยีนเข้าสู่เซลล์พืชโดยวิธีการใช้ *Agrobacterium* ทำโดยการกำจัดยีน ระบุรหัสชอร์โนมพีชออกจากยีนส่วน T-DNA และวนยีนที่ต้องการถ่ายโอนเข้ามาสอดแทรกแทน เมื่อยีนส่วน T-DNA สอดแทรกเข้าไปในโครโนไซมของพืช ยีนที่ต้องการถ่ายโอนก็จะถูกนำเข้าไปด้วย James และคณะ (1993) รายงานว่าอะซิโตไซริงโอน (acetosyringone) สามารถเร่งการถ่ายโอนยีนเข้าสู่เซลล์พืชโดยวิธีการใช้ *A. tumefaciens*

Hood และคณะ (1986) ได้สร้างพลาสมิดชนิดใบนารีประกอบด้วย พลาสมิดสำหรับสร้างเป็นพลาสมิดซึ่งมียีนส่วน T-DNA และในบริเวณยีนส่วน T-DNA มียีนต้านต่อสารปฏิชีวนะ และพลาสมิดดัดแปลง Ti ซึ่งมีกลุ่มยีน vir เรียกพลาสมิดชนิดนี้ว่า pEHA101 และเรียก *A. tumefaciens* ที่มีพลาสมิด pEHA101 นี้ว่า *A. tumefaciens* EHA101 ต่อมากimura และคณะ (1993) ได้สร้างพลาสมิด pBIH1-IG(SX) ซึ่งเป็นพลาสมิดชนิดใบนารีชนิดที่มียีนส่วน T-DNA และมียีนต้านสารปฏิชีวนะไฮโกรามยีนและกานามัยซินอยู่ในบริเวณ T-DNA พลาสมิดที่สร้างจาก pBIH1-IG(SX) เมื่อนำมาถ่ายโอนเข้าสู่ *A. tumefaciens* EHA101 พบร่วมสฟอร์เมนท์ *A. tumefaciens* EHA101 ที่ได้มีประสิทธิภาพในการถ่ายโอนยีนสอดแทรกบนพลาสมิดเข้าสู่โครโนไซมของ *A. thaliana* และข้าวสาลี (Hiei และคณะ, 1994)

Akaracharanya และคณะ (2001) ศึกษาการงอกใหม่ของต้นอ่อน (shoot regeneration) ของผักบูร็งจีน พบร่วมบริเวณโคนใบพร้อมก้านใบของใบเลี้ยง (cotyledon explants) สามารถอกเป็นต้นใหม่ได้ในปริมาณสูงถึง 75 เปอร์เซ็นต์ เมื่อใช้ต้นอ่อนอายุ 7 วัน และใช้ไชเดียซูรอน (Thidiazuron) ความเข้มข้น 10 ไมโครโมลาร์ ในการเร่งการพัฒนาเป็นต้นอ่อน ต้นอ่อนของผักบูร็งจีนที่ได้สามารถงอกออกได้เองโดยไม่จำเป็นต้องใช้สารเร่งการงอก งานวิจัยนี้ใช้ *Agrobacterium tumefaciens* EHA101 ถ่ายโอนยีนเข้า cotyledon explants ของผักบูร็งจีน