



บทที่ 2 วรรณกรรมและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง (Literature review)

บททวนวรรณกรรม

นฤมล และคณะ (2550) แยกยีสต์ที่ทนร้อนจากผลไม้ ดอกไม้ ใบไม้ ดิน และผลปาล์มจำนวน 145 ตัวอย่าง ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียสสามารถแยกยีสต์ที่ทนร้อนได้ 70 ไอโซเลท มี 6 ไอโซเลทที่เจริญได้ดีในอุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส ในเวลา 18 ชั่วโมง เมื่อเปรียบเทียบการหมักน้ำตาลกลูโคสและซูโครสพบยีสต์ 3 ไอโซเลท (MIY1 MIY48 และ MIY57) หมักน้ำตาลทั้งสองชนิดได้เอทานอลภายใน 24 ชั่วโมง เจริญได้ที่อุณหภูมิ 42 องศาเซลเซียส แต่เจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส เมื่อคัดเลือกจากความสามารถในการผลิตเอทานอลที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียสจากอาหารที่มีน้ำตาลกลูโคส 15% ไอโซเลท MIY57 ผลิตเอทานอลได้ 4.6% (v/v) น้ายีสต์ MIY57 มาเลี้ยงเพื่อศึกษาภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญและการผลิตเอทานอล พบว่ายีสต์ MIY57 ผลิตเอทานอลได้ดีที่สุด 5.0 % (v/v) เมื่อใช้เชื้อเริ่มต้น 5% ในอาหารที่มีกลูโคส 15% ม yeast extract 1%, pH เริ่มต้น 4.5 เลี้ยงบนเครื่องเขย่าความเร็ว 150 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 48 ชั่วโมง ซึ่งสูงกว่า *Saccharomyces cerevisiae* TISIR 5048 ที่ใช้เปรียบเทียบ 3.7 % (v/v) และได้ปริมาณเซลล์สูงสุด 7.2 กรัม/ลิตร ที่เวลา 18 ชั่วโมง ในขณะที่ *Saccharomyces cerevisiae* TISIR 5048 ได้ 4.1 กรัม/ลิตร เมื่อจัดจำแนกยีสต์ MIY57 โดยใช้ลักษณะสัณฐานวิทยา สรีรวิทยา และลักษณะทางอนุชีววิทยา บ่งชี้ว่าเป็น *Saccharomyces cerevisiae*

สาวตรี ลิมทอง(2549)ศึกษาความหลากหลายและเทคโนโลยีชีวภาพยีสต์การจัดจำแนกและวิธีการจัดจำแนกยีสต์ อนุกรมวิธานแบบดั้งเดิม อนุกรมวิธานระดับโมเลกุลของยีสต์และไฟโลจีนินีเวศวิทยาและความหลากหลายของยีสต์และหลักการวิธีการเก็บรักษายีสต์ส่วนเรื่องที่เกี่ยวข้องเทคโนโลยีชีวภาพของยีสต์ เป็นหลักการสำหรับการเพาะเลี้ยงยีสต์ การปรับปรุงพันธุกรรมของยีสต์อุตสาหกรรมให้มีประสิทธิภาพในการผลิตผลิตภัณฑ์ที่มีลักษณะที่เหมาะสมและดีในการใช้ในระดับอุตสาหกรรม ด้วยวิธีการกลายพันธุ์ โพรพลาสมิดและรีคอมบิแนนท์ดีเอ็นเอเทคโนโลยี

Alegre et al. (2003) ได้ศึกษาการผลิตแอลกอฮอล์ที่ได้จากกระบวนการหมักแบบกะและแบบต่อเนื่อง โดยการตรึงเซลล์ยีสต์สายพันธุ์ *Saccharomyces cerevisiae* บน chrysolite ใช้ sugar cane malasses เป็นแหล่งคาร์บอนพบว่า ในกรณีการหมักแบบกะอัตราการเกิดคาร์บอนไดออกไซด์จะเพิ่มสูงขึ้นประมาณ 27 % ในช่วง 30 นาทีแรกของการหมักเมื่อเปรียบเทียบกับกระบวนการหมักที่ไม่มีการตรึงเซลล์ยีสต์ส่วนการหมักแบบต่อเนื่องปริมาณเอทานอลจะสูงขึ้นตามปริมาณการเจือจางที่เพิ่มขึ้น และปริมาณเอทานอลที่ได้จะมีค่าสูงกว่ากระบวนการหมักที่ไม่มีการตรึงเซลล์ยีสต์ ซึ่ง



แสดงให้เห็นว่ากระบวนการตรึงซัลเฟอร์ของยีสต์สายพันธุ์ *Saccharomyces cerevisiae* บน chrysolite จะสามารถเพิ่มความเสถียรให้กับยีสต์และเพิ่มปริมาณเอทานอลที่ผลิตได้ให้มีปริมาณสูงขึ้น

Kurtzman and Robnett (1998) ทดสอบไฟโลเจนีโดยอาศัยบริเวณ D1/D2 ของ 26S rRNA ยีน เป็นไปในทางเดียวกันกับต้นไม้วิวัฒนาการที่ได้จาก 18S rRNA ยีน จากการวิเคราะห์แสดงให้เห็นว่าลำดับเบสบริเวณ D1/D2 สามารถแยกวิวัฒนาการได้ดีกว่า 18S rRNA ยีน แต่ความสัมพันธ์ของชนิดเมื่อใช้สองโมเดลคู่กันเหมือนกัน เมื่อแขนงมีค่า bootstrap สูง ข้อยกเว้นที่สำคัญคือ *Zygosaccharomyces mrakii* ซึ่งใกล้ *Zygosaccharomyces florentinus* ในต้นไม้ที่ได้จากบริเวณ D1/D2 ของ 26S rRNA ยีน แต่อยู่ในกลุ่มของ *Torulaspota clade* ในต้นไม้จาก 18S rRNA ยีน

Kurtzman *et al.* (1998) เป็นการศึกษาและวิธีการจัดจำแนกยีสต์ซึ่งเป็นหนังสือมาตรฐานสำหรับอนุกรมวิธานสำหรับยีสต์ที่มีประโยชน์ในการจัดจำแนกยีสต์ ยีสต์ถูกจำแนกประเภทโดยลักษณะทางสัณฐานวิทยา สรีรวิทยา และชีวเคมี รวมทั้งเกณฑ์อนุกรมวิธานเคมีและอนุกรมวิธานระดับโมเลกุล

Limtong *et al.* (1986) แยกยีสต์ที่ทนเค็มจากตัวอย่างหลายประเภทในประเทศไทย เช่น อาหารหมักที่มีเกลือ เนื้อเค็มตากแห้ง และกากน้ำตาลโดยใช้เทคนิคการเพิ่มจำนวน (enrichment technique) ด้วยอาหารกากน้ำตาลที่มีโซเดียมคลอไรด์ 5 และ 17 เปอร์เซ็นต์ บ่มที่ 37 และ 40 องศาเซลเซียส ได้ยีสต์ที่ทนเค็มทั้งหมด 413 ไอโซเลท และเมื่อศึกษาการทนเกลือของยีสต์ที่แยกได้ พบว่ามีบางไอโซเลทที่สามารถเจริญได้ในที่มีโซเดียมคลอไรด์ 23-24 เปอร์เซ็นต์ (4.0 โมลาร์) ปัจจุบันการประยุกต์ใช้ยีสต์ที่ทนเค็มส่วนใหญ่เป็นการใช้ในอุตสาหกรรมอาหารหมักเนื่องจากยีสต์ที่ทนเค็มสามารถเจริญได้ในที่มี A_w ต่ำ

Limtong *et al.* (1986 และ 1987) การจัดจำแนกยีสต์ที่ทนเค็ม จำนวน 137 ไอโซเลท แยกและรวบรวมไว้ที่ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ โดยอาศัยลักษณะทางสัณฐานวิทยา สรีรวิทยา และชีวเคมี โดยเทียบกับ key ในหนังสือ *The Yeasts, A Taxonomic Study*, 4th edition (Kurtzman และ Fell. 1998) พบว่ายีสต์เหล่านี้อยู่ใน Phylum Ascomycota, Class Hemiascomycetes, Order Saccharomycetales, Family Saccharomycetaceae โดยแบ่งออกเป็น 7 จีนัส 34 สปีชีส์ คือ *Candida anatomiae* 4 ไอโซเลท *C. apicola* 2 ไอโซเลท *C. chiropterorum* 1 ไอโซเลท, *C. entomophila* 1 ไอโซเลท, *C. glabrata* 8 ไอโซเลท, *C. glucosophila* 2 ไอโซเลท, *C. gropengiesseri* 1 ไอโซเลท, *C. incommunis* 2 ไอโซเลท, *C. ishiwadae* 7 ไอโซเลท, *C. maltosa* 1 ไอโซเลท, *C. maris* 1 ไอโซเลท, *C. maritima* 2 ไอโซเลท, *C. melibiosica* 1 ไอโซเลท, *C. membranifaciens* 3 ไอโซเลท, *C. parapsilosis* 10 ไอโซเลท, *C. quercitrusa* 1 ไอโซเลท, *C. spandovensis* 1 ไอโซเลท, *C. tenuis* 1 ไอโซเลท, *C. valdiviana* 3 ไอโซเลท, *C. versatilis* 2 ไอโซ

เลท, *Candida* spp. 5 ไอโซเลท, *Citeromyces* spp. 2 ไอโซเลท, *Debaryomyces occidentalis* 1 ไอโซเลท, *Debaryomyces* sp. 1 ไอโซเลท, *issatchenkia orientalis* 37 ไอโซเลท, *Pichia anomala* 2 ไอโซเลท, *Saccharomyces byanus* 2 ไอโซเลท, *S. castellii* 1 ไอโซเลท, *S. cerevisiae* 12 ไอโซเลท, *S. exiguus* 1 ไอโซเลท, *S. kluyveri* 1 ไอโซเลท, *S. paradoxus* 1 ไอโซเลท, *S. pastorianus* 5 ไอโซเลท, *S. spencerorum* 2 ไอโซเลท, *Saccharomyces* spp. 6 ไอโซเลท, *Zygosaccharomyces bisporus* 3 ไอโซเลท และ *Z. rouxii* 1 ไอโซเลท

Tofalo *et al.* (2009) ศึกษา *Vino cotto* ที่เป็นผลิตภัณฑ์ไวน์ที่ทำมาจากองุ่นขาวของ *Trebbiano*, *Passerina* หรือ *Moscato* ผลิตที่ Marche และ Abruzzo ที่อิตาลี โดยงานวิจัยนี้เกี่ยวกับเทคโนโลยีการทำไวน์ ซึ่งจะมุ่งเน้นการศึกษาไปที่ *Saccharomyces* และ non-*Saccharomyces* yeast ในระหว่างการผลิต *vino cotto* และศึกษาลักษณะของยีสต์ที่ทนต่อ osmotic stress และ ethanol โดยขั้นแรกจะเป็นการวิเคราะห์ทางด้านเคมีของผลิตภัณฑ์ไวน์ จากนั้นศึกษาประชากรยีสต์จาก ตัวอย่าง fresh *Trebbiano* must (FTM) , *vino cotto* must (VCM) ,VCM ในระหว่างการหมักและ *vino cotto* ใน Wallerstein Laboratory Nutrient (WLN), Lysine medium (LM) และ Yeast Peptone Dextrose agar (YPD) โดยจำนวนจุลินทรีย์ บน YPD 6.30 log CFU/ml และสูงสุด 8.2 log CFU/ml ในช่วงท้ายการหมักเหลือ 5.15 log CFU/ml ใน WLN และ LM มีแนวโน้มเหมือนกัน ในการจัดจำแนก ระดับ Molecular ของ isolates ที่แยกได้จากกระบวนการผลิต *Vino cotto* โดยใช้วิธี PCR-RFLP บริเวณ 5.8s ITS rRNA แบ่งได้เป็น 4 กลุ่ม คือกลุ่ม I สัมพันธ์กับ *Saccharomyces cerevisiae* กลุ่ม II สัมพันธ์กับ *Candida apicola* กลุ่ม III สัมพันธ์กับ *Candida zemplinina* และกลุ่ม IV สัมพันธ์กับ *Zygosaccharomyces bailii* และมีการยืนยันโดยทำ gene sequencing บริเวณ D1/D2 ของ 26s rRNA gene เมื่อเปรียบเทียบฐานข้อมูลใน GenBank โดยความเหมือนที่ได้อยู่ในช่วง .99-100% ซึ่งยืนยันได้ว่ากลุ่ม I, II, III, IV เป็นไปตามที่รายงาน นอกจากนี้แล้วยังมีการศึกษาการเจริญที่ความเข้มข้นของกลูโคสต่าง(2, 20, 40 และ 60% w/v) และ ethanol (0, 8, 14 และ 20% v/v) โดยผลที่ได้มี 3 species ที่เป็น osmotolerant คือ *Candida zemplinina* , *Candida apicola* และ *Zygosaccharomyces bailii* เจริญได้เร็วที่ 20% glucose และเจริญได้ที่ 40% glucose ส่วนที่ 60% glucose มีแค่ *Candida zemplinina* และ *Candida apicola* เท่านั้นที่เจริญ และ *Saccharomyces cerevisiae* มีการเจริญ 3 รูปแบบ คือ type A, B และ C และดังที่คาดหมายไว้ *Saccharomyces cerevisiae* ทนต่อ ethanol ที่ 8% ethanol

Solieri *et al.* (2005) จัดจำแนกประชากรยีสต์ในกระบวนการหมักน้ำส้มสายชู (Traditional balsamic vinegar (TBV) การทดลองมีการวิเคราะห์บริเวณ ribosomal 5.8S (5.8S rRNA) และบริเวณ Internal transcribed spacers 1 และ 2 สามารถแยกได้ 133 สายพันธุ์ จากตัวอย่างองุ่นที่ผ่านการต้ม 17 ตัวอย่าง มียีสต์ต่างกัน 10 ชนิด 4 genera นอกจากนี้ยังยืนยันผลโดยการวิเคราะห์บริเวณ D1/D2 ของ 26S rRNA ซึ่งส่วนมากเป็น genus *Zygosaccharomyces* พบ *Zygosaccharomyces bailii* 41% ของตัวอย่างทั้งหมดตามด้วย *Saccharomyces cerevisiae*, *Zygosaccharomyces pseudorouxii* และ *Candida stellata* และมีบางสายพันธุ์อยู่ในกลุ่ม *Zygosaccharomyces mellis*, *Zygosaccharomyces bisporus*, *Zygosaccharomyces rouxii*, *Hanseniaspora valbyensis*, *Hanseniaspora osmophila* และ *Candida lactis-condens*

Stringini *et al.* (2009) ศึกษาประชากรยีสต์ประจำถิ่นระหว่างการ tapping และกระบวนการหมักไวน์ป่าลัมจาก Cameroon การวิเคราะห์ความหลากหลายของยีสต์จะใช้วิธีที่ขึ้นกับสถานะการเลี้ยงและไม่ขึ้นอยู่กับสถานะการเลี้ยง ส่วนมากแยกลักษณะเด่นของยีสต์ *Saccharomyces cerevisiae* โดยใช้ primer ที่จำเพาะสำหรับ α sequence และ minisatellites ของยีนที่ encode ผนังเซลล์ สามารถยืนยันโดยการที่พบปริมาณมากของยีสต์, Lactic acid bacteria และ acetic acid bacteria ระหว่างกระบวนการทำไวน์ป่าลัม ชนิดที่พบมากที่สุดคือ *Saccharomyces cerevisiae* ในระหว่างกระบวนการ tapping ไวน์ป่าลัม จะพบชนิดอื่น เช่น *Saccharomycodes ludwigii* และ *Zygosaccharomyces bailii* นอกจากนี้ยังวิเคราะห์โดย denaturing gradient gel electrophoresis (DGGE) พบ *Hanseniaspora uvarum*, *Candida parapsilopsis*, *Candida fermentati* และ *Pichia fermentans* ในการเปรียบเทียบหาความหลากหลายของยีสต์จะเปรียบลักษณะทาง Molecular ของ *S. Cerevisiae* ที่มีความใกล้ชิดในระหว่างความแตกต่างของการ tapping ได้ 15 biotype ที่แตกต่างกัน

Eliasson *et al.* (2001) ได้วิเคราะห์การทำให้อัตราส่วนของเอนไซม์ที่เกี่ยวข้องกับเมทาบอลิซึมไซโลส ทั้ง 3 เหมาะสมจะช่วยให้ผลผลิตเอทานอลเพิ่มขึ้นหรือไม่ โดยการสร้างสายพันธุ์ที่มีการแสดงออกของเอนไซม์ไซโลสรีดักเทสต่อไซลิทอลดีไฮโดรจีเนสต่อไซลูโลสโคเนสในอัตราส่วนที่ต่างกัน 3 สายพันธุ์ คือสายพันธุ์ TMB 3002 ที่มีกิจกรรมไซลูโลสโคเนสตามธรรมชาติที่มีกิจกรรมของไซโลสรีดักเตสต่ำและไซลิทอลดีไฮโดรจีเนสสูงที่ได้จากการทรานสเฟอร์เมชันของ *S. cerevisiae*

GPY55-15 α คิว้นพลาตมิต pY7 สายพันธุ TMB 3003 ได้จากทรานสเฟอร์เมชัน *S. cerevisiae* GPY55-15 α คิว้นพลาตมิต pXDH ซึ่งเป็นพาหะชนิดที่มีเซนโตรเมียร์ (centromeric vector) ที่มี XYL2 ไซลิทอลดีไฮโดรจีนีสจาก *P. stipitis* และพลาตมิต pXK ที่มียีน XKSI ที่กำหนดการสร้างไซลูโลสโคเนสจาก *S. cerevisiae* โดยสายพันธุ TMB 3003 นี้มีกิจกรรมของไซโลรีดักเตสสูง ไซลิทอลดีไฮโดรจีนีสต่ำ และมีกิจกรรมของไซลูโลสโคเนสเพิ่มจากธรรมชาติและสายพันธุสุดท้ายคือ TMB 3004 ที่ได้จากการทรานสเฟอร์เมชันของ *S. cerevisiae* GPY55-15 α คิว้นพลาตมิต pY7 ซึ่งมีทั้งยีน XYL1 ที่กำหนดการสร้างไซโลรีดักเตส ยีน XYL2 และพลาตมิต pXK ทำให้สายพันธุ TMB 3004 มีกิจกรรมของไซลูโลสโคเนสเพิ่มขึ้น สำหรับยีน XKSI ที่กำหนดการสร้างไซลูโลสโคเนสแสดงออกภายใต้การควบคุมโปรโตเมอร์ PGK1 ในทุกๆกรณี ในขณะที่ XYL1 และ XYL2 แสดงออกภายใต้โปรโตเมอร์ ADHI เมื่อต้องการให้มีการแสดงออกในระดับต่ำและภายใต้โปรโตเมอร์ PGK1 ที่ต้องการแสดงออกในระดับสูง ในการศึกษาเพื่อหาอัตราส่วนของเอนไซม์ ทั้ง 3 ชนิดที่เหมาะสมที่สุดสำหรับการหมักเอทานอลจากไซโลสนั้นใช้ high-performance bioreactor ใช้กลุคคอสสำหรับการผลิตชีวมวล และระหว่างระยะที่สองของการหมักซึ่งเป็นช่วงของการคำนวณใช้ไซโลสเป็นแหล่งคาร์บอนภายใต้สภาวะที่ไม่มีออกซิเจน ด้วยวิธีนี้หลักเลียงอิทธิพลของออกซิเจน กลโคส และการสร้างชีวมวล จากการทำให้ simulation โดยข้อมูลอาศัยแบบจำลองจลน์ (Kinetic model) ซึ่งภายใต้สภาวะการจำลองง่าย ๆ ความสัมพันธ์ของไซโลรีดักเตสต่อไซลิทอลดีไฮโดรจีนีสต่อไซลูโลสโคเนส ในอัตราส่วน $1:\geq 10:\geq 4$ เหมาะสมที่สุดในการทำให้สร้างไซลิทอลระหว่างการใช้ไซโลสน้อยที่สุด

Pachal and Tavares (1990) ยีสต์ทนแรงดันออสโมซิสมีประโยชน์ในอุตสาหกรรมการหมักเอทานอลเพราะสามารถเจริญและหมักเอทานอลในน้ำตาลความเข้มข้นสูงๆ ซึ่งไม่เพียงแต่การลดการปนเปื้อนของเชื้ออื่นแต่ยังให้เอทานอลความเข้มข้นสูงซึ่งช่วยลดค่าใช้จ่ายในการกลั่น การปรับปรุงการหมักเอทานอลภายใต้แรงดันออสโมซิสทำได้โดยค่อยๆเติมสับสเตรตเป็นระยะๆเพื่อลดแรงดันออสโมซิสและทำให้ความมีชีวิตของเซลล์สูงขึ้น เช่น กรณีการทำ เฟด-แบตช์

Seki et al. (1983) การหมักเอทานอลมีอัตราการหมักสูงจะมีความร้อนเกิดขึ้นในอัตราที่สูง การหมักด้วยยีสต์ที่ใช้ทั่วไปซึ่งมักเป็นยีสต์ที่ชอบอุณหภูมิปานกลาง เมื่ออุณหภูมิสูงขึ้นความสามารถในการหมักเอทานอลจะลดลงอย่างมากเนื่องจากผลการยับยั้งของเอทานอลที่มากขึ้น

แนวทางแก้ไขปัญหานี้ อย่างหนึ่งคือการใช้ยีสต์ทนอุณหภูมิสูงที่เจริญและหมักเอทานอลได้ดีที่ อุณหภูมิต่ำ แต่ยังคงเจริญและหมักเอทานอลได้ถึงมีอุณหภูมิสูงขึ้น ประโยชน์ของการใช้ยีสต์ทน อุณหภูมิสูงสำหรับการผลิตเอทานอลในอุตสาหกรรมคือลดการใช้ระบบหล่อเย็นทำให้ค่าใช้จ่ายใน ส่วนนี้ลดลงเป็นผลให้ต้นทุนการผลิตลดลง นอกจากนี้การหมักที่อุณหภูมิสูงยีสต์มักมีอัตราการ หมักสูงทำให้สามารถผลิตเอทานอลได้เร็ว และยังช่วยลดปัญหาการปนเปื้อนของเชื้ออื่นได้อีกด้วย

Van der Au Kuhle *et al.* (2001) รายงานยีสต์ที่ได้จากเบียร์ที่ผลิตจากข้าวฟ่างในแอฟริกา ตะวันตก ซึ่งมีจำนวนมากกว่า 50 % มีลักษณะสรีรวิทยาต่างกับ *Saccharomyces cerevisiae* หรือ สมาชิกอื่นในกลุ่ม *sensus stricto* เนื่องจากแอสซิมิเลตเฉพาะกลูโคส มอลโทส และเอทานอล แต่ จากผลของ ITS-PCR, RFLP และ PFGE รวมทั้งลำดับเบสบริเวณ D1/D2 ของ 26s rDNA ซึ่งชี้ชัดว่า โยสเลทเหล่านั้นสัมพันธ์กับ *S. cerevisiae* โดยพบว่าไอโซเลทที่ตรวจสอบแสดงแบบรูปของ โครโมโซมจาก PFGE มีลักษณะของ *S. cerevisiae* และมีขนาดของโครโมโซม 200-1,900 kb ไม่ว่า สายพันธุ์เหล่านั้นสามารถแอสซิมิเลตสารประกอบคาร์บอนได้มากหรือน้อยชนิด นอกจากนี้พบ chromosome length polymorphism ทั้งขนาดและจำนวนแถบ โดยทุกไอโซเลทมีรูปแบบโครโมโซม ที่แตกต่างกันแม้ว่าจะมีบางไอโซเลทที่ใกล้เคียงกัน