

การสำรวจการวิจัยอื่น ๆ ที่เกี่ยวข้อง

การวิจัยเกี่ยวกับเชื้อหมัก

เชื้อหมัก (mold bran หรือ starter) ที่ผลิตแบบพื้นบ้านของอินโดนีเซีย ที่เรียกรากิ (ragi) และเชื้อหมักที่ผลิตเป็นการค้าจากไต้หวัน ที่เรียกว่า "levure chinoise" มีลักษณะคล้ายกับลูกแป้งไทย (จิราภรณ์ สุขุมาวาสี, 1975) และ โคจิ (koji) ซึ่งเป็นเชื้อหมักของญี่ปุ่น ก็มีจุดประสงค์ในการใช้ในอุตสาหกรรมเช่นเดียวกับลูกแป้งไทย

Went และ Geerligs (1896) ได้รายงานไว้ว่า รากิ เตรียมได้จาก แป้งข้าวเจ้า และเติมน้ำตาลอ้อย กับเหง้า (rhizome) ของ ชา (Alpinia galanga) โดยตัดเป็นชิ้นเล็ก ๆ แล้วผสมกับแป้งข้าวเจ้า ผึ่งแดดให้แห้งบดละเอียด แล้วเติมน้ำมันมะนาว (Citrus limonellus) ปั้นเป็นลูกกลม ใส่เชื้อที่ลูกกลมนี้ด้วย รากิเก่า หลังจากนั้นนำไปผึ่งแดดให้แห้ง ยีสต์ที่พบในรากิ คือ ยีสต์ Hansenula anomala และอีกชนิดหนึ่งคือ ยีสต์ Saccharomyces cerevisiae รากิที่พบใน รากิ คือ Rhizopus oryzae และ Chlamydomucor oryzae

Stithnimarnkarn (1949) ได้รายงานถึงส่วนประกอบ และวิธีการทำ ลูกแป้งไทย ซึ่งใช้ในการผลิตแอลกอฮอล์ และวิสกีจากเมล็ดธัญพืช ว่า ลูกแป้งทำ จากข้าวคั้บบดละเอียด และเครื่องเทศหลายชนิด เช่น กระเทียม (Allium sativum) จันทน์เทศ (Myristica fragrans) คีปาลี (Piper chaba) พริกไทย (Piper nigrum) ชา (Alpinia galanga) เป็นต้น ผสมส่วนประกอบทั้งหมด

เข้ากับน้ำ แล้วทำให้เป็นก้อนกลม ๆ ให้เชื้อลงบนก้อนกลมนี้ด้วยลูกแป้งเก่า โดยบลูกแป้งเก่าที่จะใช้เป็นเชื้อต่อไป ให้เป็นผงละเอียด แล้วนำมาโรยลงบนลูกแป้งที่เตรียมใหม่ บ่มไว้ที่อุณหภูมิ $28^{\circ} - 34^{\circ}$ C. นาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงแคคให้แห้ง

Morita และคณะ (1966) ได้รายงานว่า โคจิ (koji) ของญี่ปุ่นเตรียมจากข้าวที่สุกแล้ว และเพาะเชื้อ Aspergillus oryzae สายพันธุ์ที่โคคิคัดเลือกแล้วลงบนข้าวที่ึ่งสุก ข้าวที่นำมาใช้เป็นข้าวที่ได้รับการซัดสีอย่างดี บ่มเชื้อไว้ที่อุณหภูมิ $32^{\circ} - 39^{\circ}$ C. นาน 34 ชั่วโมง

จิราภรณ์ สุขุมาวาสี (1975) ได้อ้างถึง การทำรากิ ว่า ทำจากแป้งข้าวเจ้า มีเครื่องเทศผสม จุลินทรีย์มี แบคทีเรีย ยีสต์ และรา ใช้รากิในการเปลี่ยนแป้งให้เป็นน้ำตาล ในการผลิตอาหารหมักพื้นเมืองของอินโดนีเซีย เช่น arak brem tape ketan และ tape ketella ซึ่งวัตถุดิบเป็น กากน้ำตาล ข้าวเจ้าที่สุกแล้ว ข้าวเหนียวหนึ่ง และมันสำปะหลังที่สุกแล้ว ตามลำดับ ส่วน levure chinoise ประกอบด้วยเชื้อผสมของราใน family Mucoraceae 2 ชนิด และยีสต์

การวิจัยเกี่ยวกับเอนไซม์บางชนิดซึ่งสร้างโดยรา และคุณสมบัติบางประการของเอนไซม์แอมิเลส

Underkofler และ Hickey (1954) ได้พบว่า แอมิเลสที่ได้จากรา เป็นเอนไซม์ที่ผลิตออกมาภายนอกเซลล์ (exocellular enzyme) ซึ่งให้ปฏิกิริยาย่อยสลาย (hydrolysis) เอนไซม์แอมิเลสที่สำคัญมี แอลฟา-แอมิเลส (α -amylase) มอลเตส (maltase) และเค็กซทรีเนส (dextrinase) แอลฟา-แอมิเลสย่อยโมเลกุลใหญ่ของแป้งเป็นเค็กซทรีน (dextrin) มอลเตสเปลี่ยนมอลโทส (maltose) เป็นกลูโคส (glucose) เค็กซทรีเนส ย่อยเค็กซทรีนได้ผลเป็นน้ำตาลที่ถูกลมักได้



(fermentable sugars) และพบว่า จุลินทรีย์ต่างชนิดกัน หรือชนิดเดียวกัน แต่ต่างสายพันธุ์ มีความแตกต่างกันมากในการผลิตเอนไซม์ นอกจากนี้อาหารยังมีอิทธิพลต่อการผลิตเอนไซม์ ดังนั้นในการผลิตเอนไซม์แอมิเลส นอกจากต้องเลือกราสายพันธุ์ที่ดีแล้ว ยังต้องหาอาหารที่เหมาะสมสำหรับการผลิตเอนไซม์โดยเชื้อราสายพันธุ์ที่คัดเลือกแล้วนั้นด้วย

Hoogerheide (1954) ได้พบว่า อาจแบ่งแอมิเลสออกได้เป็น 2 พวกใหญ่ คือ แอลฟา-แอมิเลส หรือ สตอร์ชเด็กซ์ทรีไนซิงเอนไซม์ (Starch dextrinising enzyme) ซึ่งตัดโมเลกุลของแป้งอย่างสุ่ม ได้ผลเป็นเด็กซ์ทรีน ซึ่งประกอบด้วยหน่วยของกลูโคส ปฏิกิริยานี้เป็นผลให้ลดความข้นหนืดของแป้งลง อีกพวกหนึ่ง คือ เบตา-แอมิเลส (β -amylase) หรือ ไพรมารีแซคคาไรไฟซิงเอนไซม์ (primary saccharifying enzyme) ซึ่งย่อยโมเลกุลของแป้งจากปลายด้านที่ไม่มีรีดิวซิงเอนด์ (reducing end) ได้ผลเป็นมอลโตส จนกระทั่งเมื่อตัดถึง side chain หรือ หมู่ฟอสเฟต (phosphate group) ของโมเลกุลแป้ง ปฏิกิริยาจะหยุด เพราะเอนไซม์เบตา-แอมิเลส ไม่สามารถตัดส่วนที่เหลือต่อไป จนกว่าจะมีการสร้างปลายด้านใหม่ขึ้น

Pazur และ Okada (1967) ได้ศึกษาคุณสมบัติของกลูโคแอมิเลส (gluco-amylase) จาก Rhizopus delemar ได้พบว่า คุณสมบัติของกลูโคแอมิเลสจาก R. delemar ทอสารประเภทแป้ง และสาร มอลโต-โอลิโกแซคคาไรด์ (malto-oligosaccharide) คล้ายกับ กลูโคแอมิเลสจาก Aspergillus niger และพบว่า กลูโคแอมิเลสจากทั้งสองชนิดดังกล่าว กระตะไลซ์ (catalyze) ปฏิกิริยากลับ (reversion) ในอัตราต่ำ อัตราของกลูโคแอมิเลสจาก R. delemar เป็นที่เชื่อถือได้ว่า สูงกว่าอัตราของ กลูโคแอมิเลส จาก A. niger

Gleason (1971) ได้อ้างถึงว่า ทราบกันมานานแล้วว่า รามางชนิดใน order Mucorales สามารถหมักกลูโคสเป็น เอทานอล (ethanol) โดยเอนไซม์ แอแลกอลดี ดีไฮโดรจีเนส (alcohol dehydrogenase) และเอนไซม์นี้ ตรวจพบได้ใน Rhizopus sp. เท่านั้น เขาได้ทำการศึกษาแล้วได้พบว่า มีราอย่างน้อยที่สุด 3 family ได้แก่ Mucoraceae Thamnidiaceae และ Choanephoraceae ซึ่งอยู่ใน order Mucorales ที่สามารถสังเคราะห์เอนไซม์ แอแลกอลดี ดีไฮโดรจีเนสได้

จิราภรณ์ สุขุมาวาสี (1975) ได้ศึกษาเรื่อง กิจกรรมเอนไซม์ของลูกแป้ง ใต้น้ำลูกแป้งจำนวน 6 ตัวอย่าง มาตรวจหาเชื้อ และทดสอบความสามารถของแอมิเลส เชื้อที่แยกได้จากลูกแป้งตัวอย่างที่ 2 ให้ความสามารถของแอมิเลสสูงสุด จากผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า ลูกแป้งเป็นทั้งเชื้อหมัก และแหล่งเอนไซม์ และพบว่า ความสามารถของแอมิเลสจากจุลินทรีย์หลาย ๆ สายพันธุ์ในลูกแป้ง รวมกันจะสูงกว่า จากสายพันธุ์เดียวที่ให้ความสามารถของแอมิเลสสูงจากลูกแป้งเดียวกัน จุลินทรีย์ที่ให้ความสามารถของแอมิเลสสูงสุด คือ Endomycopsis fibuligera ซึ่งให้แอมิเลส 2 ชนิด คือ กลูโคสแอมิเลส และแอมิเลสที่ย่อยไซโคลเด็กซ์ทริน (cyclodextrin)

การวิจัยเกี่ยวกับอิทธิพลของอาหารที่มีต่อการเจริญเติบโตและการสร้างสปอร์

Lilly และ Barnett (1953) ได้พบว่า Sordaria fimicola ไม่มีการเจริญแก่แต่ภายหลัง 15 วัน ของการบ่มเชื้อ เมื่อเลี้ยงด้วยซูโครส (Sucrose) หรือ เมลิไบโอส (melibiose) เพียงอย่างเดียว แต่ถ้าเติมน้ำตาลโมโนแซคคาไรด์ (monosaccharide) เช่น ฟรุคโตส (fructose) หรือกาแลคโตส (galactose) ลงในอาหารซูโครส หรืออาหารเมลิไบโอส จึงจะมีการใช้น้ำตาลซูโครส หรือ เมลิไบโอสได้ โดยที่น้ำหนักแห้งเพิ่มขึ้นภายใน 5 วันของการบ่มเชื้อ และ Cochrane (1958)

ได้อธิบายว่า น้ำตาลโมโนแซคคาไรด์ที่เติมลงไปนั้น จะถูกนำไปใช้เป็นพลังงานให้พอเพียงแก่การเจริญเติบโต และสังเคราะห์เอนไซม์ที่จำเป็นต่อการเจริญเติบโต และย่อยอาหาร หลังจากนั้นจึงสามารถใช้น้ำตาล ซูโครส หรือ เมลิไบโอส ได้

Hesseltine และ Anderson (1956) ได้ศึกษาถึงอิทธิพลของอาหารที่มีต่อการสร้างไซโกสปอร์ (zygospore) ของรา Thamnidium elegans แล้วได้พบว่า ราที่สร้างไซโกสปอร์ที่อุณหภูมิต่ำ (6-7° ซ) ในอาหารที่เหมาะสม และได้พบว่า แม้ว่าเชื้อราจะมีการเจริญเติบโตบน sucrose steep agar แต่ไม่มีการสร้างไซโกสปอร์ แต่กลับแทนที่ซูโครสด้วยกลูโคสในอาหารนี้ จะทำให้มีการสร้างไซโกสปอร์จำนวนมาก

Barnett และ Lilly (1956) ได้ศึกษาอิทธิพลของสิ่งต่าง ๆ ที่มีต่อการสร้างไซโกสปอร์ของ Choanephora cucurbitarum ได้พบว่า เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของน้ำตาล การสร้าง gametangia และการแกของไซโกสปอร์จะช้าลง และไซโกสปอร์ ถูกสร้างขึ้นอย่างรวดเร็วในอาหารที่ประกอบด้วย ซูโครส มอลโตส แลคโตส (lactose) และราฟิโนส (raffinose) ซึ่งให้การเจริญเติบโตไม่ดี และพบว่าไม่มีการสร้างไซโกสปอร์ภายในระยะเวลา 14 วัน ในอาหารที่ประกอบด้วย สารประกอบแอมโมเนียม หรือ ยูเรีย (urea) แต่มีการสร้างไซโกสปอร์เร็วมากในอาหารที่มีกรดกลูตามิก (glutamic acid) แอสปาราจีน (asparagine) และ เบนิลอลานีน (phenylalanine)

Thöni (1963) ได้พบว่า เมื่อเลี้ยง Rhizopus oryzae สายพันธุ์ Went & Geerligns ในอาหารที่มีไกลซีน (glycine) เป็นแหล่งไนโตรเจนทั้งหมด ราจะไม่มีการเจริญเติบโต จนกว่าหลังจากที่โคมเริ่มเป็นเวลา 3-4 วันแล้ว แต่เมื่อเลี้ยงในอาหารที่มีแอมโมเนียมซัลเฟต เป็นแหล่งไนโตรเจนทั้งหมด ราจะเริ่มมีการเจริญเติบโตตั้งแต่วันแรกของการบ่มเชื้อ

Papavizas และ Ayers (1964) ใ้รายงานว่า ดี-กลูโคส และมอลโตส เป็นแหล่งคาร์บอนที่ดีที่สุด สำหรับการเจริญเติบโตของ Aphanomyces euteiches นอกจากนี้ใ้พบว่า ดี-กลูโคส และ ดี-ฟรุคโตส (D-fructose) เป็นแหล่งคาร์บอนที่ดีที่สุดสำหรับเลี้ยงเชื้อใ้ให้เกิดการสืบพันธุ์แบบมีเพศ และพบว่า A. euteiches ไม่สามารถใช้น้ำตาลพวกโอดีโกแซคคาไรด์ เช่น ซูโครส (sucrose) แลคโตส (lactose) และราฟฟิโนส (raffinose) เนื่องจากไม่สามารถสังเคราะห์เอนไซม์ที่จำเป็นในการย่อยสลายน้ำตาลนั้น หรือ เนื่องจากไม่สามารถนำเอาน้ำตาลโอดีโกแซคคาไรด์เหล่านั้นไปใช้ได้โดยตรง โดยที่ไม่มีการย่อยสลายขั้นต้นเสียก่อน

Sorrenson และ Hesseltnine (1966) ใ้ศึกษาการใช้คาร์บอน และไนโตรเจนของ Rhizopus oligosporus สายพันธุ์ Saito (NRR1 2710) ใ้พบว่า แหล่งคาร์บอนที่ดีที่สุดของราใ้ คือ กลูโคส ไซโลส (xylose) ฟรุคโตส กาแลคโตส (galactose) มอลโตส และ แมนนิทอล (mannitol) และน้ำมันพืชชนิดต่าง ๆ สามารถนำมาใช้เป็นแหล่งคาร์บอน แทนน้ำตาลหลาย ๆ ชนิดได้ โดยใ้การเจริญที่ใ้ย่ง ส่วนแหล่งของไนโตรเจน พบว่า เกลือแอมโมเนียม ไค้แก่ แอมโมเนียมไนเตรต แอมโมเนียมคลอไรด์ และกรคอมิโน ไค้แก่ โปรลีน (proline) ไกลซีน กรดแอสปาทิก (aspartic acid) และลิวซีน (leucine) ใ้การเจริญเติบโตใ้ พบว่า ทริฟโตแพน (tryptophan) และ โซเดียมไนเตรต ไม่ใ้การเจริญเติบโตเลย

Gottlieb (1971) ใ้ศึกษาอัตราการเจริญเติบโตของ Rhizoctonia solani พบว่า อัตราการเจริญเพิ่มขึ้นสูงสุดเมื่อวันที่ 4-5 แล้วลดลงจนการเจริญหยุดในเวลา 8-9 วัน และพบว่า เอทานอล (ethanol) ที่สกัดใ้จากเชื้อเก่า ยังใ้การเจริญของเชื้อที่ปลูกใหม่ เขาใ้สรุปว่า การใ้การเจริญมีใ้จำกัดขึ้นอยู่กับ
 1. ขนาดของภาชนะที่ใ้เลี้ยงเชื้อ 2. มีสารที่มีผลยับใ้ยั้งการเจริญปล่อยลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ 3. สารอาหารในอาหารเลี้ยงเชื้อลดลง

Schiffmann-Nadel และ Cohen (1972) ได้ศึกษาอิทธิพลของคาร์บอนชนิดต่าง ๆ ที่มีต่อการเจริญของ Phytophthora citrophthora ได้พบว่า รานี้เจริญได้จำกัดเมื่อใช้กลูโคสเป็นแหล่งคาร์บอน แต่เจริญได้ดีบนมอลโตส และเจริญได้น้อยลงบนซูโครส รานี้เจริญได้ดีสุดบนแป้งที่ละลายได้ (soluble starch).

Ellis, Wang และ Hesseltine (1974) ได้ทำการทดลองขั้นต้นในการตรวจหาอาหารที่เหมาะสมในการเลี้ยงเชื้อ Rhizopus sp. 10 สายพันธุ์ เพื่อให้มีความสามารถในการสร้างแอมิเลส ได้พบว่า เมื่อเลี้ยงเชื้อบนอาหารแป้งข้าวสาลี เกือบทุกสายพันธุ์แสดงความสามารถในการสร้างแอมิเลส แต่เมื่อเลี้ยงบนอาหารแป้งข้าวเจ้า บางสายพันธุ์เท่านั้น ที่แสดงความสามารถในการสร้างแอมิเลส

Ribeiro, Erwin และ Zentmyer (1975) ได้พบว่าเมื่อเลี้ยง Phytophthora sp. 20 สายพันธุ์ บนอาหารสังเคราะห์ที่เปรียบเทียบกับ อาหาร V-8 juice ส่วนใหญ่เชื้อรานี้สร้าง oospore บนอาหารสังเคราะห์ และการงอกของ oospore ที่ได้จากอาหารสังเคราะห์ดีเท่า ๆ กันหรือดีกว่า oospore ที่สร้างขึ้นบนอาหาร V-8 juice

Fergus และ Delwiche (1975) ได้พบว่า เมื่อเลี้ยง Chaetomium rectopilium ด้วยอาหารสังเคราะห์ซึ่งประกอบด้วยส่วนประกอบที่สำคัญของอาหารทุกอย่าง คือ แร่ธาตุ แหล่งไนโตรเจน ไวตามิน กลูโคส เชื้อรานี้สร้าง ascospore ได้น้อย ประมาณ 8% หรือต่ำกว่า แต่เมื่อใส่โปตัสเซียมอะซิเตต (Potassium acetate) ลงไปด้วยความเข้มข้นต่าง ๆ กัน กลับกระตุ้นให้การงอกเพิ่มขึ้นถึง 8 เท่า และพบว่า ความเข้มข้นที่เหมาะสมคือ 2.5 กรัมต่อลิตร เมื่อเลี้ยง C. rectopilium ด้วยอาหารมอลต์สะกัด จะให้การงอกดีมากกว่า เมื่อเลี้ยงด้วยอาหารโปตัสเซียมอะซิเตตคือให้การงอกถึง 89% และ pH ที่เหมาะสมของอาหารทุกชนิด คือ 5.7 - 6.4

ประสิทธิ์ เรืองโรจน์โรจน์ และไมตรี สุทธิจิตต์ (2520) ได้พบว่า ของเหลวสีเหลือง ลักษณะเป็นน้ำมัน มีกลิ่นฉุนแรงระคายเคืองจมูก ที่สกัดได้จากกระเทียม โดยวิธีการกลั่นที่ผ่านด้วยไอน้ำ และสกัดสิ่งที่กลั่นไคควยอีเธอร์ (ether) สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ Aspergillus flavus ได้อย่างมีประสิทธิภาพ โดยใช้ความเข้มข้นอย่างน้อยที่สุดเท่ากับ 1 : 2000 (โดยปริมาตร)

บัญญัติ สุขศรีงาม (2518) ได้รายงานว่า ส่วนมากน้ำมันหอมระเหย (essential oil) ของเครื่องเทศ 27 ชนิด เป็นส่วนสำคัญในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ ซึ่งมีแมกนีเรียว 2 ชนิด ยีสต์ 2 ชนิด รา 8 ชนิด และพบว่า น้ำที่เหลือจากการสกัดน้ำมันของกระชาย พริกขี้หนู ลูกจันทร์ เป็นส่วนสำคัญในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ นอกจากนี้ยังพบว่า เครื่องเทศบางชนิด ส่งเสริมการเจริญของรา โดย ขมิ้นขาว ส่งเสริมการเจริญของ Rhizopus sp. และ Penicillium sp. หัวกระเทียม ส่งเสริมการเจริญของ Aspergillus sp. Cunninghamella sp. Penicillium sp. และ Rhizopus sp.