

บทที่ 2

ตรวจเอกสาร

1. ปริมาณโปรตีนในซีอิ๊วที่ผลิตในประเทศไทย ประเทศญี่ปุ่น เกาหลีใต้ ฮ่องกงและจีน

ซีอิ๊วตามมาตรฐานอุตสาหกรรม (มอก 252-2521) หมายถึงผลิตภัณฑ์ของเหลวที่ได้จากการย่อยโปรตีนของถั่วเหลืองโดยการหมัก จะนำมาแต่งรส และ/หรือ สี หรือไม่ก็ตามตามแต่ชนิดของผลิตภัณฑ์ซีอิ๊วนั้นๆ แล้วนำไปผ่านการพาสเตอร์ไรส์ แบ่งซีอิ๊วเป็น 4 ประเภทตามลักษณะทางเคมีที่ระบุไว้ในตารางที่ 1 ดังนี้
ตารางที่ 1 การแบ่งประเภทซีอิ๊วตามลักษณะทางเคมี (มอก.252-2521)

คุณลักษณะ	ชนิด					
	ซีอิ๊วขาว		ซีอิ๊วดำเค็ม		ซีอิ๊วดำ	ซีอิ๊วหวาน
	ชั้นพิเศษ	ชั้นหนึ่ง	ชั้นพิเศษ	ชั้นหนึ่ง		
โปรตีน(%Nx6.25)ไม่น้อยกว่าร้อยละของน้ำหนัก	5.5	4.5	8.5	7.5	2.0	1.5
ปริมาณของแข็งที่ระเหยไม่ได้ไม่น้อยกว่าร้อยละของน้ำหนัก	32	30	35	32	50	50
เกลือ (คิดเป็น โซเดียมคลอไรด์) ร้อยละของน้ำหนัก	17ถึง23	17ถึง23	17ถึง23	17ถึง23	8ถึง16	ไม่เกิน1
น้ำตาลทั้งหมด (คิดเป็นน้ำตาลอินเวิร์ด)ไม่เกินร้อยละของน้ำหนัก	7	6	12	10	25	80
พีเอช	4.5ถึง5.3	4.5ถึง5.3	4.5ถึง5.3	4.5ถึง5.3	4.5ถึง5.5	4.5ถึง5.5
ความถ่วงจำเพาะที่ 27± 3 องศาเซลเซียส ไม่น้อยกว่า	1.20	1.20	1.23	1.23	1.33	ไม่กำหนด
สารปนเปื้อน	ตะกั่ว ทองแดง อาร์เซนิก ไม่เกิน 1 , 5 , 0.5 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม ตามลำดับ					

ซีอิ้วขาว หมายถึงซีอิ้วที่ได้จากการหมัก ไม่ได้ปรุงแต่งรส สี แบ่งเป็นสองชั้นคุณภาพ ได้แก่ ชั้นพิเศษและชั้นหนึ่ง

ซีอิ้วดำเต็ม หมายถึงผลิตภัณฑ์ที่ได้จากการนำซีอิ้วขาวมาบ่ม (ageing) จนกระทั่งได้ความเข้มข้นตามเกณฑ์ที่กำหนด แบ่งเป็นสองชั้นคุณภาพ ได้แก่ ชั้นพิเศษและชั้นหนึ่ง

ซีอิ้วดำ หมายถึง ผลิตภัณฑ์ที่ได้จากซีอิ้วขาวผสมสารให้ความหวานในอัตราส่วนที่พอเหมาะจนได้ความหวานและเต็ม ได้รสชาติตามเกณฑ์ที่กำหนด

ซีอิ้วหวาน หมายถึงผลิตภัณฑ์ที่ได้จากซีอิ้วขาวในปริมาณน้อยผสมกับสารให้ความหวานจนได้ความหวานตามเกณฑ์ที่กำหนด

มาตรฐานผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรมระบุว่าผลิตภัณฑ์ซีอิ้วจะต้องไม่มีเชื้อราและยีสต์ โคลิฟอร์มแบคทีเรีย สตาฟีโลค็อกไค ดังนั้นอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการพาสเตอร์ไรส์จะต้องทำให้ซีอิ้วปราศจากเชื้อดังกล่าวเหล่านี้

นอกจากนี้ มอก.252-2521 ยังระบุว่าส่วนประกอบหลักที่สำคัญของซีอิ้ว คือ ถั่วเหลือง แป้งสาลี หรือแป้งข้าวเจ้า เกลือ น้ำบริโภค และอาจจะมีโปรตีนจากพืชที่ถูกย่อยสลายแล้วหรือไม่ก็ได้ (hydrolysed plant proteins) ส่วนซีอิ้วดำและซีอิ้วหวานจะต้องมีส่วนประกอบที่เพิ่มขึ้นจากซีอิ้วขาวและซีอิ้วดำเต็ม คือจะต้องมีส่วนประกอบอย่างใดอย่างหนึ่งหรือร่วมกันดังนี้ น้ำตาลหรือกากน้ำตาล น้ำเชื่อมข้าวโพด (corn syrup) เดกซ์โตรส ลิกวิด กลูโคส

โชยุเป็นคำศัพท์ภาษาญี่ปุ่นสำหรับใช้เรียกซีอิ้วญี่ปุ่น ในประเทศญี่ปุ่นมีการผลิตซีอิ้วหลายชนิด ขึ้นอยู่กับชนิดและอัตราส่วนของวัตถุดิบที่ใช้ ชนิดของจุลินทรีย์ที่ใช้ และภาวะการผลิต ดังแสดงในตารางที่ 2

ตารางที่ 2 เปรอ์เซ็นต์การผลิตซีอิ้วญี่ปุ่นชนิดต่างๆ ในประเทศญี่ปุ่น (Yokotsuka, 1986)

	เปอร์เซ็นต์การผลิตในปี ค.ศ. 1982
โคอิคุชิโชยุ (Koikuchi shoyu)	84.4
ยูซุกุชิโชยุ (Usukuchi shoyu)	12.4
ทามาริโชยุ (Taman shoyu)	2.0
ซาอิชิโคมิโชยุ (Saishikomi shoyu)	0.3
ชิโรโชยุ (Shiro shoyu)	0.5

Yokotsuka (1986) รายงานว่ามาตรฐานการเกษตรญี่ปุ่น (Japanese Agricultural Standard, JAS) ระบุค่าจำกัดความของซีอิ๊วญี่ปุ่นที่ได้จากการหมักกว่าผลิตจากวัตถุดิบถั่วเหลืองและข้าวสาลีที่ผ่านความร้อน และบ่มด้วยเชื้อ *Aspergillus oryzae* หรือ *A.sojae* เพื่อให้เกิดโคจิซึ่งนำไปผสมกับน้ำเกลือได้เป็นระยะโมโรมิ ระยะโมโรมิเป็นการหมักโดยแลกโตบาซิลลัสและยีสต์ มาตรฐานการเกษตรญี่ปุ่น กล่าวถึงซีอิ๊วญี่ปุ่น 5 ชนิดซึ่งมีหลายเกรดตามสมบัติดังแสดงในตารางที่ 3

ตารางที่ 3 สมบัติบางประการของซีอิ๊วญี่ปุ่น (ดัดแปลงจาก Yokotsuka ,1986)

	เกรด	จำนวนตัวอย่างที่นำมาวิเคราะห์	เปอร์เซ็นต์ไนโตรเจนทั้งหมด	เปอร์เซ็นต์โปรตีน (% N x 6.25)	Baume'	NaCl	พีเอช
โคอิคุชิโชยุ	ธรรมดา	6	1.56	9.8	21.8	17.1	4.85
	ซูเปอร์	3	1.69	10.6	22.4	17.1	4.84
	อัลตราซูเปอร์	1	1.83	11.3	23.5	17.4	4.79
	เกลือน้อย	5	1.57	9.8	19.9	13.5	4.88
	เกลือต่ำ	2	1.55	9.8	16.3	8.9	4.86
ยูซุคุชิโชยุ	ธรรมดา	5	1.19	7.4	22.2	18.5	4.89
	ซูเปอร์	1	1.49	9.3	22.3	18.1	3.97
	เกลือน้อย	1	1.20	7.5	19.5	14.9	4.95
ทามาริโชยุ		1	1.89	11.8	23.1	17.1	4.97
ซาอิชิโคมิโชยุ		2	2.24	14.0	27.5	14.1	4.89
ชิโรโชยุ		1	0.53	3.3	24.9	17.9	4.74

Yokotsuka (1986) รายงานว่า ประมาณ 85 เปอร์เซ็นต์ของซีอิ๊วญี่ปุ่นที่บริโภคภายในประเทศญี่ปุ่นเป็นชนิด โคอิคุชิโชยุ ซึ่งมีสีเข้มและผลิตจากเมล็ดถั่วเหลือง กับแป้งสาลีใน

ปริมาณเกือบเท่าๆกัน ในระยะโมโรมิของการผลิตโคอิคูชิโชยุเกิดกระบวนการหมักซึ่งได้กรดแลคติกและแอลกอฮอล์ ผลิตภัณฑ์ที่ได้จะผ่านการพาสเตอร์ไรส์ที่อุณหภูมิค่อนข้างสูง (ประมาณ 80 องศาเซลเซียส) เพื่อให้ได้ผลิตภัณฑ์ ที่มีสีน้ำตาลแดงเข้ม และมีรสชาติใหม่

โคอิคูชิโชยุชนิดที่มีคุณภาพดีมีในโตรเจนทั้งหมด(กรัมต่อปริมาตร) เท่ากับ 1.5-1.8 เปอร์เซ็นต์ซึ่งเทียบเท่ากับปริมาณโปรตีนทั้งหมดเท่ากับ 9.4-11.3 เปอร์เซ็นต์ มีรีดิวซิงซูการ์ (ส่วนใหญ่กลูโคส) 3.0-5.0 เปอร์เซ็นต์, เอทานอล 2.0-2.5 เปอร์เซ็นต์, โพลีแอลกอฮอล์ (กลีเซอรอลเป็นส่วนใหญ่) 1.0-1.5 เปอร์เซ็นต์, กรดอินทรีย์(โดยมากเป็นกรดแลคติกที่พีเอช 4.7-4.8) 1.0-2.0 เปอร์เซ็นต์ และ โซเดียมคลอไรด์ 17-18 เปอร์เซ็นต์ ในการที่จะทำให้อิ่วญี่ปุ่นมีรสชาติน่ารับประทาน จะต้องมีการประกอบในโตรเจนประมาณครึ่งหนึ่งอยู่ในรูปของกรดอะมิโนอิสระและสารประกอบในโตรเจนมากกว่า 10 เปอร์เซ็นต์อยู่ในรูปกรดกลูตามิกอิสระ

ยูซูคูชิโชยุทำจากส่วนผสมที่มีถั่วเหลืองมากกว่าและข้าวสาลีน้อยกว่าส่วนผสมที่ใช้ผลิตโคอิคูชิโชยุ บางครั้งมีการเติม อามาซากะ (amasake) ซึ่งเป็นน้ำที่ละลายน้ำตาลจากโคจิที่เตรียมจากข้าวเจ้า หรือเติม saccharified starch ที่ถูกย่อยโดยเอนไซม์ลงในระยะโมโรมิของการผลิตยูซูคูชิโชยุ เพื่อทำให้อิ่วดีขึ้น ปริมาณในโตรเจนในยูซูคูชิโชยุไม่เกิน 1.2 เปอร์เซ็นต์ซึ่งเทียบเท่ากับปริมาณโปรตีน 7.5 เปอร์เซ็นต์ ส่วนใหญ่ชาวญี่ปุ่นใช้ ยูซูคูชิโชยุ ในการประกอบอาหาร ที่ต้องการรสชาติและรสชาติเด่นของวัตถุดิบที่ใช้ในการประกอบอาหาร ทั้งนี้เพราะอิ่วประเภทโคอิคูชิโชยุให้กลิ่นและสีเข้มแก่อาหาร

ทามาริ โชยุผลิตจากถั่วเหลืองโดยใช้แป้งสาลีเล็กน้อย ปริมาณในโตรเจนบางครั้งมากกว่า 2 เปอร์เซ็นต์ (เทียบเท่ากับปริมาณโปรตีน 12.5 เปอร์เซ็นต์) และมีแอลกอฮอล์เล็กน้อย

ชิโร โชยุมีสีจางและผลิตจากแป้งสาลีเป็น ส่วนใหญ่ โดยใช้ถั่วเหลืองเล็กน้อย

ซาอิชิโคมิโชยุ ผลิตโดยใช้เอนไซม์ย่อยถั่วเหลืองและแป้งสาลีในอิ่วแทนที่จะใช้การหมักในน้ำเกลือ ชิอิ่วชนิดนี้มีรสชาติเข้มข้นเนื่องจากมีการประกอบในโตรเจนและน้ำตาลในปริมาณสูง ชาวญี่ปุ่นใช้เป็นน้ำจิ้มสำหรับปลาดิบและปลาไหลย่าง

มาตรฐานการเกษตรญี่ปุ่นระบุเกรด 3 เกรดสำหรับอิ่วญี่ปุ่นแต่ละชนิด ได้แก่เกรดพิเศษ(special grade) เกรดสูง(upper grade)และเกรดธรรมดา(ordinary grade) โดยพิจารณาจากการประเมินกลิ่นและรสชาติ ปริมาณในโตรเจนทั้งหมด ปริมาณกรดที่ละลาย(ในภาวะ

ที่ไม่มีมีโซเดียมคลอไรด์) และปริมาณแอลกอฮอล์ โดยพิจารณาให้เกรดพิเศษแก่ซีอิ๊วที่ผลิตโดยวิธีการหมักเท่านั้น

ประมาณ 65 เปอร์เซ็นต์ของซีอิ๊วญี่ปุ่นได้รับการพิจารณาเป็นเกรดพิเศษในปี ค.ศ. 1980 โดยโคอิคุชิโชยู เกรดพิเศษมีปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด 1.5 เปอร์เซ็นต์ (เทียบเท่ากับปริมาณโปรตีนทั้งหมด 9.4 เปอร์เซ็นต์) และมีเปอร์เซ็นต์แอลกอฮอล์มากกว่า 0.8 เปอร์เซ็นต์

ในการผลิตซีอิ๊วญี่ปุ่นเกรดสูงและเกรดธรรมดาอาจเติมโปรตีนจากพืชซึ่งได้จากการไฮโดรไลซ์โดยวิธีการทางเคมี ไม่เกิน 50 เปอร์เซ็นต์หรือเติมโปรตีนจากพืชที่ได้จากการใช้เอนไซม์ย่อยไม่เกิน 30 เปอร์เซ็นต์ ลงในซีอิ๊วที่ได้จากการหมักตราบโคที่รสชาติซีอิ๊วเฉพาะตัวยังคงอยู่

Yokotsuka (1986) รายงานว่าการผลิตซีอิ๊วในประเทศเกาหลีประกอบด้วยการปั่นเมล็ดถั่วเหลืองต้มสุกและแป้งสาลีในปริมาณที่เท่ากันเป็นก้อนกลม และบ่มด้วย *Aspergillus* หรือ *Rhizopus* sp. เป็นเวลาหลายเดือนในช่วงฤดูหนาว และเมื่อฤดูใบไม้ผลิมาถึงก็จะนำก้อนโคจิมาสกัดด้วยน้ำเกลือ นำสารละลายที่สกัดได้ไปบ่มกลางแดดเพื่อผลิตซีอิ๊ว อย่างไรก็ตามยังตรวจไม่พบเอกสารที่ระบุปริมาณไนโตรเจนของซีอิ๊วเกาหลี

ในตอนใต้ของสาธารณรัฐประชาชนจีนมีการผลิตซีอิ๊วแบบเกาหลีและแบบทามาริของญี่ปุ่นเช่นกัน และ Yokotsuka (1986) รายงานว่าประเทศจีนเป็นต้นแบบการผลิตซีอิ๊วจากถั่วเหลืองโดยไม่ใช้แป้งสาลี อย่างไรก็ตามในกรุงปักกิ่งและเซี่ยงไฮ้มีการเตรียมโคจิสเกลใหญ่โดยเลี้ยง *A. oryzae* บนถั่วเหลืองต้มสุกและข้าวสาลี หรือรำข้าวสาลี (6:4) และผสมโคจิลงในน้ำเกลือ โดยมีความชื้นประมาณ 80 เปอร์เซ็นต์ และความเข้มข้นของเกลือ 6-7 เปอร์เซ็นต์ เก็บระยะโมโรมิที่ 45-50 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 3 สัปดาห์เพื่อให้เกิดการย่อยโดยเอนไซม์ สกัดสารที่ได้จากการย่อยโดยใช้น้ำเกลือร้อนและน้ำร้อน ไม่มีการหมักให้เกิดแอลกอฮอล์ และไม่มีการกดเพื่อกรองซีอิ๊ว จึงเป็นกระบวนการผลิตซีอิ๊วที่แตกต่างจากกระบวนการผลิตซีอิ๊วแบบญี่ปุ่น มาตรฐานสูงสุดของรัฐบาลจีนสำหรับซีอิ๊วได้แก่ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด 1.6 เปอร์เซ็นต์ (เทียบเท่ากับโปรตีนทั้งหมด 10 เปอร์เซ็นต์ ไรด์วี่ซังชูการ์ 4 เปอร์เซ็นต์ และ โซเดียมคลอไรด์ 19 เปอร์เซ็นต์หรือมากกว่า)

วิเชียร ลีลาวัชรมาศ (2534) ระบุว่าซีอิ๊วที่ผลิตโดยกระบวนการหมักในประเทศได้หวนเป็นเวลา 1-15 เดือนมีปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดตั้งแต่ 0.95 เปอร์เซ็นต์ ถึง 1.49 เปอร์เซ็นต์ซึ่งเทียบเท่ากับปริมาณโปรตีน 5.9-9.3 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ

Yong และ Wood (1974) รายงานว่าซีอิ๊วจีนจากนานกิงมีปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดเท่ากับ 1 เปอร์เซ็นต์ (เทียบเท่ากับปริมาณโปรตีนทั้งหมด 6.3 เปอร์เซ็นต์)

จากผลการตรวจเอกสารจะเห็นได้ว่าซีอิ๊วที่ผลิตในประเทศไทยส่วนใหญ่ยังไม่ได้รับตามมาตรฐานอุตสาหกรรม เพราะมีปริมาณโปรตีนต่ำกว่าเกณฑ์มาตรฐานคือ 5.5 เปอร์เซ็นต์หรือเทียบเท่ากับปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด 0.88 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ซีอิ๊วญี่ปุ่นได้หัวน และจีน มีปริมาณโปรตีนในช่วง 9.8-11.3 เปอร์เซ็นต์ 5.9-9.3 เปอร์เซ็นต์ และ 6.3 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ดังนั้นในเบื้องต้นของการปรับปรุงคุณภาพซีอิ๊วที่ผลิตในประเทศไทยควรมีปริมาณโปรตีนในช่วง 5.5 เปอร์เซ็นต์เป็นอย่างน้อย และ 11.5 เปอร์เซ็นต์เป็นอย่างมากทั้งนี้ต้องคำนึงถึงกลิ่น สี ความใส และรสชาติของซีอิ๊วให้เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภคทั้งภายในและต่างประเทศด้วย

2. กระบวนการผลิตซีอิ๊วในประเทศต่างๆ

Yong and Wood (1974) รายงานว่า การผลิตซีอิ๊วในปัจจุบัน แบ่งได้เป็น 3 วิธีดังนี้

2.1 กระบวนการหมักซีอิ๊ว (fermented soy sauce process) วิธีนี้เป็นวิธีสืบทอดกันมา และยังเป็นที่ยอมรับในปัจจุบันโดยอาศัยเอนไซม์จาก *A. oryzae* *A. sojae* มาช่วยส่วนผสมของถั่วเหลืองและแป้งสาลี กระบวนการนี้จะ ได้ซีอิ๊วที่มีกลิ่นและรสชาติดี เป็นที่ยอมรับและมีคุณค่าทางอาหารสูง

2.2 กระบวนการผลิตซีอิ๊วทางเคมี (chemical soy sauce process) วิธีนี้เป็นที่ยอมรับกันอย่างแพร่หลายในทวีปยุโรป และในสหรัฐอเมริกา วิธีนี้จะใช้กรดอินทรีย์ ช่วยส่วนผสมของถั่วเหลืองและแป้งสาลี แทนการใช้เอนไซม์จากรา กรดที่นิยมใช้คือกรดไฮโดรคลอริก 20 เปอร์เซ็นต์ ปรับสารละลายให้เป็นกลางโดยใช้โซเดียมไฮดรอกไซด์ ซีอิ๊วที่ผลิตโดยวิธีนี้จะมิกลิ่นและรสชาติไม่ดี เนื่องจากไม่พบสารเปปไทด์ แอลกอฮอล์ เอสเทอร์ และ กรดอินทรีย์เช่นกรดอะซิติก กรดแลคติก แต่การย่อยโปรตีนจากถั่วเหลืองจะทำได้สมบูรณ์กว่า

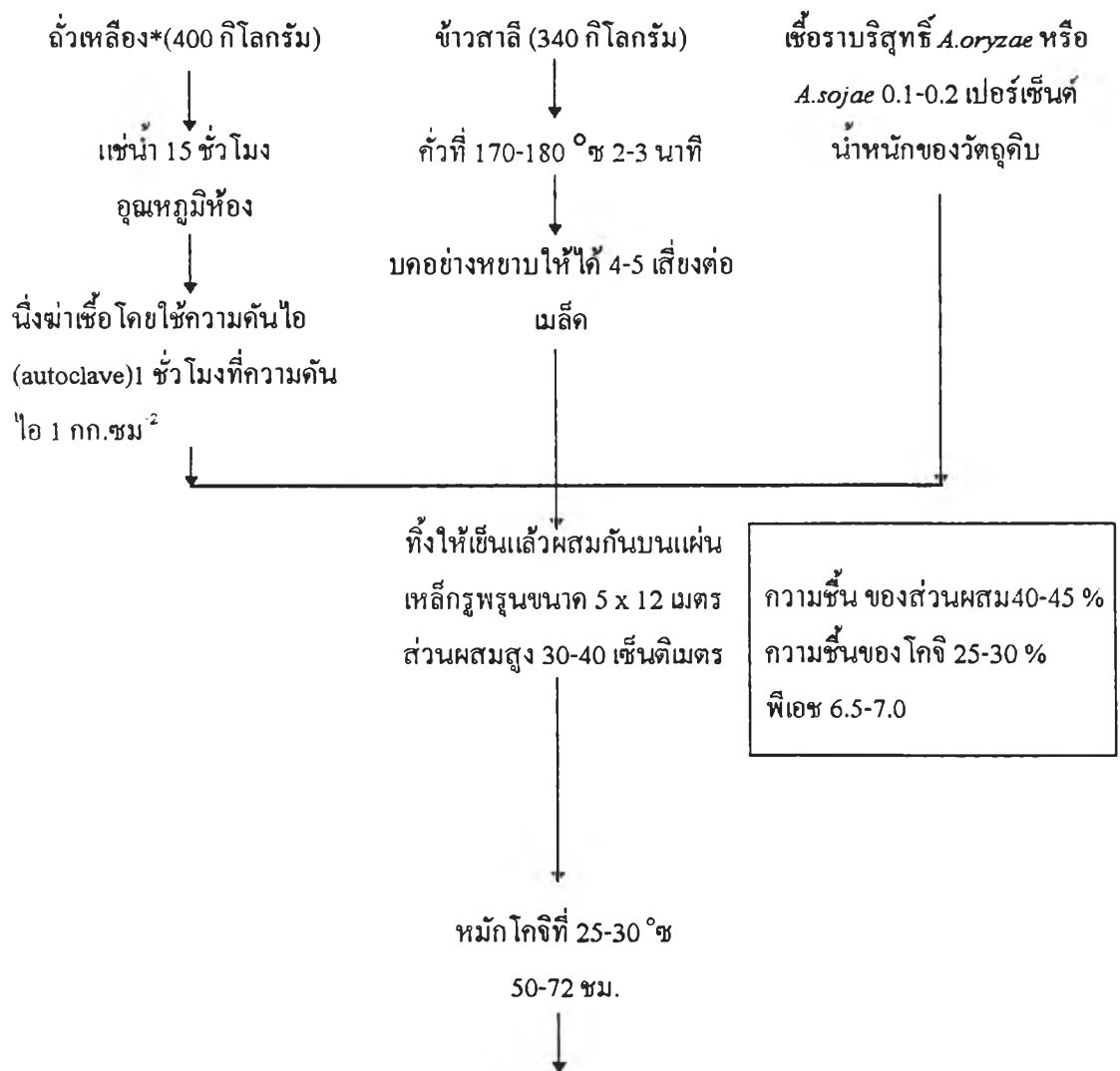
2.3 กระบวนการผลิตซีอิ๊วกึ่งเคมี (semichemical soy sauce process) เป็นวิธีที่ใช้การหมักแบบดั้งเดิมรวมกับการย่อยโดยใช้กรดอินทรีย์ การผลิตโดยใช้วิธีนี้ไม่เป็นที่นิยมแพร่หลายนักในประเทศญี่ปุ่น เนื่องจากกลิ่นและรสชาติซีอิ๊วที่ได้จากกระบวนการนี้ไม่ดี วิธีก็คือใช้กรดอินทรีย์ แทนเชื้อราเช่นเดียวกับกระบวนการผลิตทางเคมีแต่ใช้ความเข้มข้น 7-8 เปอร์เซ็นต์เท่านั้น และทำให้สารละลายเป็นกลางโดยใช้โซเดียมไฮดรอกไซด์ นอกจากนี้ยังมีการเติมรำข้าวสาลีและเบคทีเรียกับยีสต์ลงไปในระยะ โมโรมิด้วย ใช้ระยะเวลาในการหมัก 2 เดือน

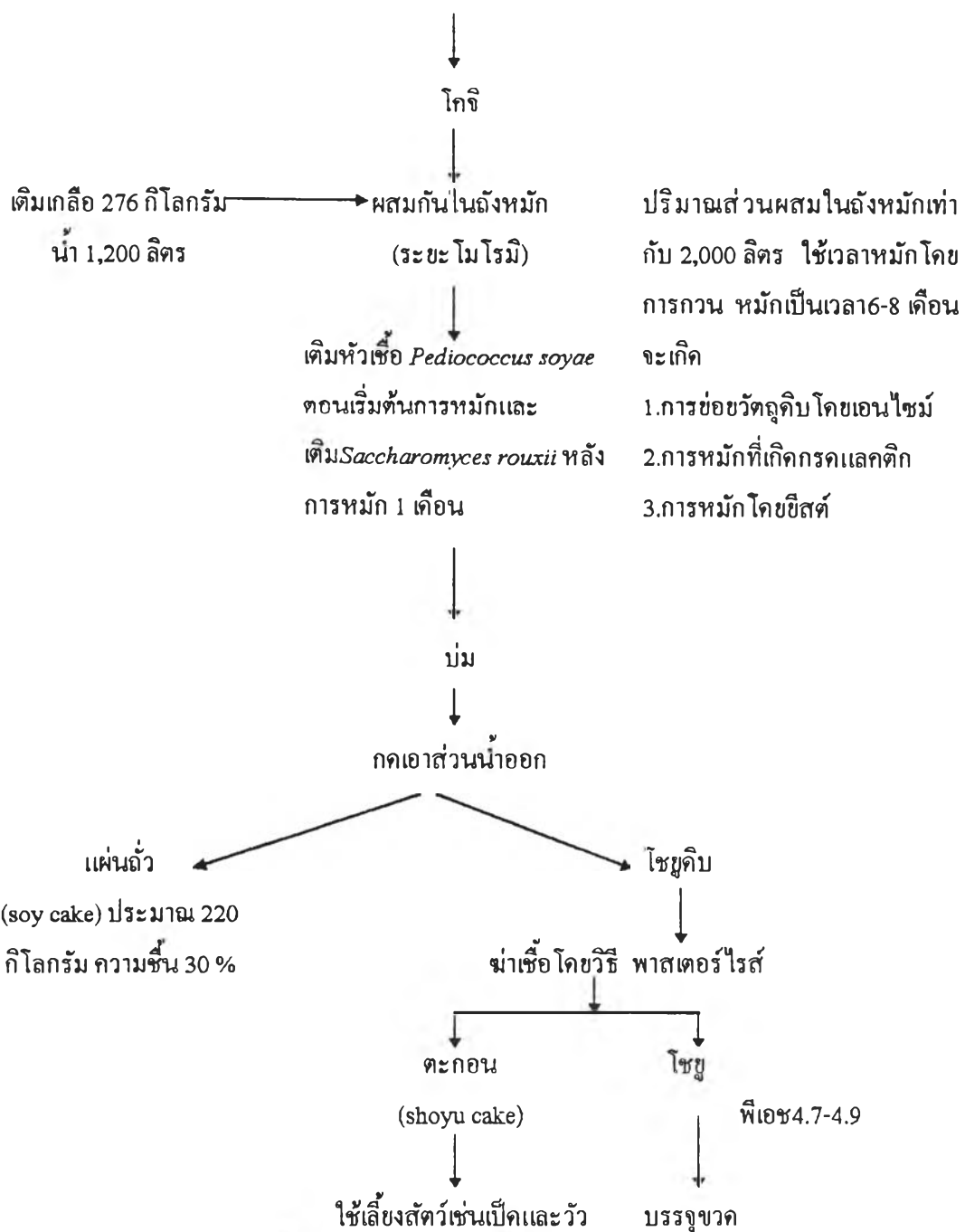
จากข้อมูลการผลิตซีอิ๊วข้างต้นจะเห็นได้ว่ากระบวนการหมักซีอิ๊วแบบดั้งเดิมเป็นกระบวนการผลิตซีอิ๊วที่มีกลิ่นและรสชาติดี ดังนั้นการตรวจเอกสารวิทยานิพนธ์ฉบับนี้จะเน้นเฉพาะกระบวนการหมักแบบดั้งเดิม

3. กระบวนการหมักซีอิ๊วแบบดั้งเดิม

Hesseltine and Wang (1967) รายงานว่าการหมักซีอิ๊วแบบดั้งเดิมแบ่งเป็น 2 แบบคือ การหมักแบบจีนและการหมักแบบญี่ปุ่น การหมักแบบจีนจะนิยมใช้อัตราส่วนของเมล็ดถั่วเหลืองมากกว่าแป้งสาลีหรือแป้งข้าวเจ้า Yong and Wood (1974) รายงานว่าการผลิตซีอิ๊วแบบดั้งเดิมของจีนจะใช้แป้งสาลีทั้งสิ้น ต่อมาได้มีการทดลองผสมแป้งสาลีกับแป้งข้าวเจ้าในอัตราส่วนต่างๆกัน เพื่อลดต้นทุนในการผลิต การหมักซีอิ๊วประเภทโคอิชิโซยุแบบญี่ปุ่นจะใช้ข้าวสาลีคั่วและบดหยาบและเมล็ดถั่วเหลืองในอัตราส่วนที่เท่ากัน นอกจากนี้อาจนำเมล็ดถั่วเหลืองที่สกัดไขมันออกแล้วมาใช้เป็นวัตถุดิบด้วย

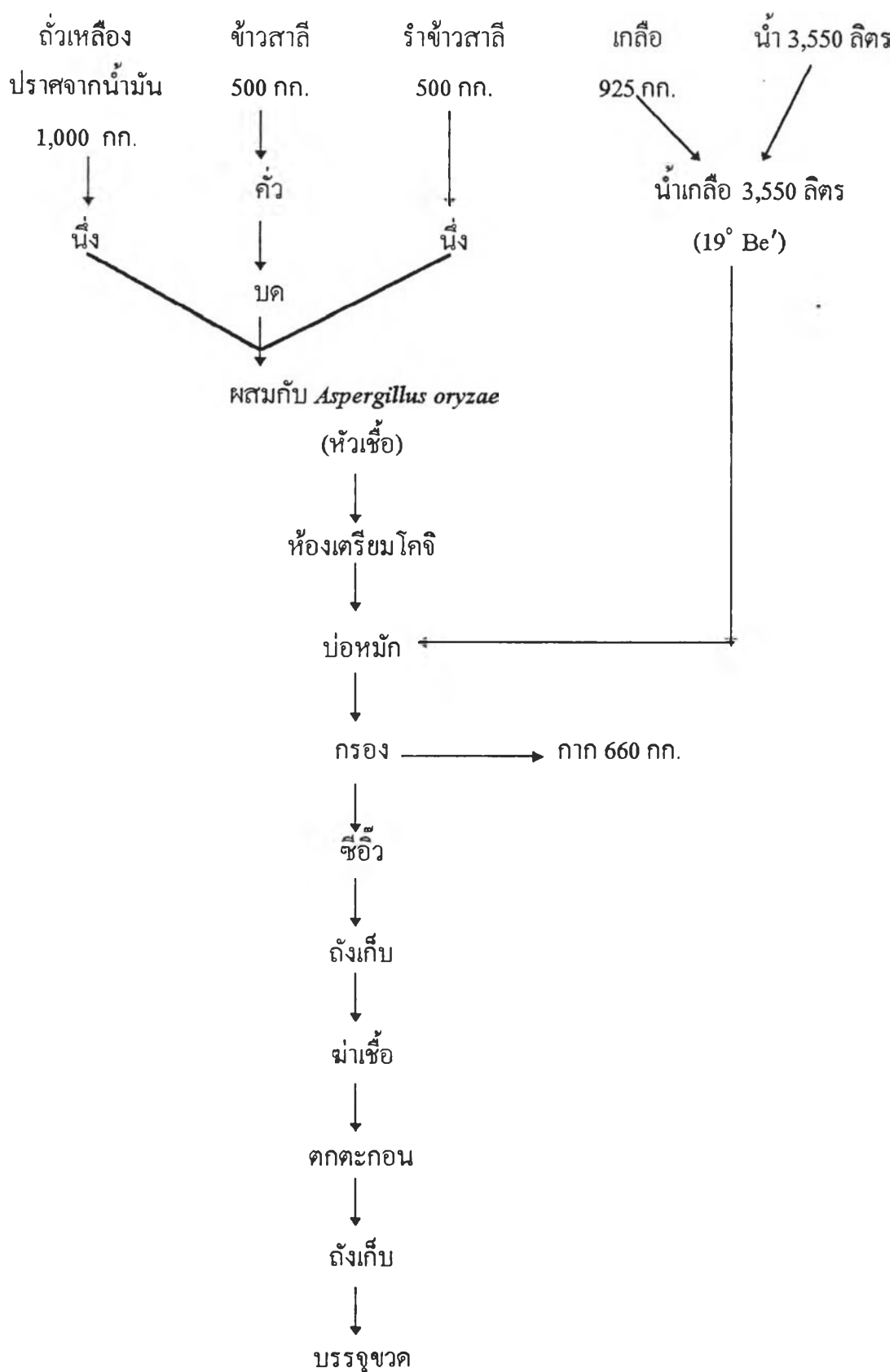
รูปที่ 1 (ก) แสดงขั้นตอนการผลิตโคอิชิโซยุโดยกระบวนการหมักแบบดั้งเดิม





*หรือใช้ถั่วเหลืองปราศจากน้ำมัน 330 กก. ผสมน้ำร้อน 420 ลิตร

รูปที่ 1 (ก) แสดงขั้นตอนการผลิต โคอิชิโซยูดิบโดยการหมักแบบดั้งเดิม (ดัดแปลงจากวิเชียร ลีลาวัชรมาศ ,2534, และ Yokotsuka,1986)



รูปที่ 1 (๗) ขั้นตอนการผลิตซีอิ๊วได้หวน (วิเชียร ธิลาวัชรมาศ, 2534)

วิเชียร ลีลาวัชรมาศ (2534) ระบุว่า การหมักซีอิ๊วแบบ ได้หัววันดังแสดงในรูปที่ 1 (จ) มีการเพิ่มรำข้าวสาลีเพื่อเป็นแหล่งอาหารของเชื้อราในการผลิตเอนไซม์เช่น อะไมเลสและ โปรติเอส เป็นต้น

การหมักซีอิ๊วในประเทศไทยส่วนใหญ่จะใช้วิธีการหมักแบบจีนมากกว่าแบบญี่ปุ่น โดยนำถั่วเหลืองมาแช่น้ำค้างคืน และนำไปต้มด้วยน้ำหรือไอน้ำ และนำไปคลุกกับแป้งสาลี และหรือแป้งข้าวเจ้าโดยปริมาณแป้งที่ใช้อยู่ระหว่าง 15-50 เปอร์เซ็นต์ ของน้ำหนักถั่วเหลืองแห้ง นำไปเกลี่ยบนกระดังแบบไม่ปราศจากเชื้อเป็นเวลา 4-7 วัน เชื้อราที่ใช้ในกระบวนการหมักเป็นเชื้อราที่ได้จากอากาศและวัตถุดิบ ไม่มีการฆ่าจุลินทรีย์บนกระดังก่อนการหมักครั้งต่อไป นำโคจิที่ได้มาเติมน้ำเกลือ 22 เปอร์เซ็นต์อัตราส่วน 1: 3 บ่มตากแดดไว้ 60 วันจะได้ระยะโมโรมิ ทำการแยกถั่วเหลืองและน้ำหมักโดยจะนำถั่วเหลืองไปทำเต้าเจี้ยวเกรดต่ำ หรือเติมน้ำเกลือทำการหมักเป็นซีอิ๊วเกรดต่ำต่อไป น้ำใสที่กรองได้เป็นซีอิ๊วชั้นหนึ่ง (Bhumiratana และคณะ, 1980)

จากการตรวจเอกสารอาจสรุปในเบื้องต้นได้ว่า การที่ซีอิ๊วญี่ปุ่นโดยเฉพาะโคอิคุชิโชยุ มีปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดหรือมีปริมาณโปรตีนสูงกว่าซีอิ๊วที่ผลิตในประเทศไทย ประเทศจีนและได้หัววัน อาจเนื่องมาจากการใช้เมล็ดถั่วเหลืองและข้าวสาลีในปริมาณเท่ากัน พร้อมทั้งมีการคั่วข้าวสาลีและบดหยาบ นอกจากนี้ยังมีการใช้หัวเชื้อบริสุทธิ์ในระยะโคจิและระยะโมโรมิ ดังนั้นในการตรวจเอกสารต่อไปนี้จะเป็นเรื่องวัตถุดิบที่ใช้ในการผลิตซีอิ๊วและจุลินทรีย์ที่พบในกระบวนการหมักซีอิ๊ว

4. วัตถุดิบที่ใช้ในการผลิตซีอิ๊ว

4.1 เมล็ดถั่วเหลือง

Yong and Wood (1974) รายงานว่า ถั่วเหลืองมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Glycine max*(L) Merr หรือเรียกว่า soy bean ,soya bean ,Chinese pea และ Manchurian bean เป็นที่รู้จักกันดีในแถบเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ องค์ประกอบทางเคมีของถั่วเหลืองจะแตกต่างกันตามสถานที่ปลูกเช่น ถั่วเหลืองในประเทศจีนมีปริมาณน้ำ 13 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด 6 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณโปรตีน 38 เปอร์เซ็นต์ ไขมัน 16 เปอร์เซ็นต์ และ Invert sugar 15 เปอร์เซ็นต์ ถั่วเหลืองในประเทศญี่ปุ่นมีปริมาณน้ำ 11 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด 6 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณโปรตีน 38 เปอร์เซ็นต์ ไขมัน 19 เปอร์เซ็นต์ Invert sugar 19 เปอร์เซ็นต์

วันชัย สมชิต (2527) รายงานว่าถั่วเหลืองในประเทศไทยมีปริมาณโปรตีน 40 เปอร์เซ็นต์ ไขมัน 21 เปอร์เซ็นต์ คาร์โบไฮเดรต 34 เปอร์เซ็นต์ และ เส้นใย 4.9 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งองค์ประกอบต่างๆจะต่างกันตามพันธุ์และสถานที่ปลูกเช่น พันธุ์ ส.จ.2 มีปริมาณไขมันสูงกว่าพันธุ์ ส.จ.1 และ ส.จ.4 ส่วนพันธุ์ที่ให้โปรตีนสูงได้แก่ พันธุ์ ส.จ.4 มีปริมาณโปรตีนอยู่ในช่วง 44.6-48.7 เปอร์เซ็นต์

การหมักซีอิ๊วในประเทศไทย และประเทศเพื่อนบ้านใกล้เคียง ยังคงใช้ถั่วเหลืองทั้งเมล็ดในกระบวนการผลิต แต่ โรงงานใหญ่ๆหลายแห่งในประเทศญี่ปุ่น ได้เปลี่ยนมาใช้กากถั่วเหลืองที่เหลือจากกระบวนการผลิตน้ำมันเป็นวัตถุดิบที่ใช้ในการหมัก (นภา โล่ห์ทอง 2531)

4.2 แป้งสาลี

Yong and Wood (1974) รายงานว่าแป้งสาลีที่ใช้ในกระบวนการหมักซีอิ๊วเป็นแป้งสาลีชนิดเบา (soft wheat flour) ซึ่งมีปริมาณโปรตีน 8-9 เปอร์เซ็นต์ ค่อน้ำหนัก การเค็มแป้งสาลีลงไปเพื่อให้

(1) ความชื้นเหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อรา ความชื้นที่เชื้อราต้องการคือ 45 เปอร์เซ็นต์ แต่ในถั่วเหลืองต้มสุกจะมีความชื้น 60 เปอร์เซ็นต์ แป้งสาลีหรือข้าวสาลีบดจะช่วยลดปริมาณความชื้น

(2) ทำให้โปรตีนเอสแอกติวิตีของเชื้อราในโคจีสุงขึ้น และการเจริญของเชื้อราจะดีขึ้นเมื่อวัตถุดิบเริ่มต้นมีถั่วเหลืองและแป้งสาลีในอัตราส่วนเท่ากัน

(3) แป้งสาลีเป็นแหล่งของสารประกอบหลักของน้ำตาลและแอลกอฮอล์ และกรดอินทรีย์ในซีอิ๊ว

วิเชียร ลีลาวัชรมาศ (2534) รายงานว่าการคั่วข้าวสาลี วัตถุประสงค์เพื่อให้แป้งสาลีในข้าวสาลีมีลักษณะเหนียวแบบเจลาติน และโปรตีนย่อยง่าย ทำให้หัวเชื้อผลิตเอนไซม์ดีขึ้น เป็นการปรับความชื้นให้เหมาะสม ง่ายต่อการโม้ นอกจากนี้ยังเป็นการทำลายจุลินทรีย์ที่ผิวเมล็ดทำลายจุลินทรีย์ที่ผิวเมล็ด การบดข้าวสาลีอย่างหยาบให้ได้ 4-5 เส้นต่อเมล็ดเป็นการเพิ่มพื้นที่ผิวของข้าวสาลีเพิ่มขึ้น และทำให้ซีอิ๊วมักกลิ่นหอม สีของซีอิ๊วดีขึ้น

4.3 เกลือ

วิเชียร ลีลาวัชรมาศ (2534) ระบุว่าเกลือเป็นสารป้องกันการเสี้ยวของวัตถุดิบในการผลิตซีอิ๊วที่สำคัญ ถ้าหากความเข้มข้นของน้ำเกลือไม่สม่ำเสมอ คุณภาพของซีอิ๊วที่ได้ก็ต่างกันไปด้วย ดังนั้นจะต้องควบคุมความเข้มข้นของน้ำเกลือให้คงที่ทุกครั้ง การเตรียมน้ำเกลือ

ส่วนมากใช้น้ำเย็น ณ อุณหภูมิห้องมาละลายเกลือ ไม่นิยมใช้น้ำร้อนเพราะเหตุผลเชิง เศรษฐกิจ ถึงแม้ว่าน้ำร้อนอาจฆ่าจุลินทรีย์บางชนิดที่ติดมากับเกลือหรือน้ำได้ การควบคุม ความเข้มข้นของน้ำเกลือนิยมใช้ °Be' (Baume') ในช่วง 19.5-20.0 °Be' ทั้งนี้เพราะโรงงาน ไม่ได้ใช้เกลือบริสุทธิ์ ดังนั้นน้ำเกลือที่มีความถ่วงจำเพาะเท่ากันอาจมีปริมาณเกลือที่แท้จริง ต่างกันได้ (วิเชียร ลีลาวัชรมาศ, 2534) โรงงานอุตสาหกรรมขนาดย่อมในประเทศไทยนิยม ใช้ ไฮโดรมิเตอร์ (hydrometer) ในการวัดความเข้มข้นของน้ำเกลือ มีหน่วยเป็น °Be'

4.4 น้ำ

วิเชียร ลีลาวัชรมาศ (2534) ระบุว่าน้ำที่ใช้ในการหมักซีอิ๊วแบ่งเป็น 3 ประเภท คือ น้ำที่ใช้ละลายเกลือ น้ำที่ใช้แช่ถั่วเหลือง และน้ำใช้ทั่วไปในการทำความสะดวกไหหมัก ฯลฯ น้ำที่ใช้ละลายเกลือจะต้องเป็นน้ำที่ได้มาตรฐานน้ำดื่ม ถ้าน้ำมีธาตุเหล็กอยู่มากจะทำให้ กลิ่นและรสชาติของซีอิ๊วเปลี่ยนไป น้ำที่ใช้ไม่ควรมีสารอินทรีย์ แอมโมเนีย และสารแขวน ลอยอื่นๆ ตามปกติโรงงานทั่วไปใช้น้ำกรอง

นอกจากวัตถุดิบจะมีความสำคัญต่อการผลิตซีอิ๊วแล้ว Yong and Wood (1974) ได้ รายงานว่า สภาพแวดล้อมก็มีบทบาทอย่างมากในการผลิตซีอิ๊ว คือถ้าความชื้นสูงจะเกิดเชื้อรา วงศ์ Mucoraceae และแบคทีเรียเจริญขึ้นบนโคจิทำให้มีเอนไซม์ย่อยโปรตีนน้อยลง อุณหภูมิที่เหมาะสมในช่วงระยะโคจิจคือ 25-35 องศาเซลเซียส ถ้าอุณหภูมิสูงกว่า 40 องศา เซลเซียส ก็ต้องลดอุณหภูมิลงเพราะทำให้อัตราการเจริญของเชื้อราหยุดได้ ดังนั้นควร วางกระดังโคจิไว้ในที่ที่มีอากาศถ่ายเทได้ดี อุณหภูมิไม่สูงเกินไป

5. จุลินทรีย์ที่เกี่ยวข้องในกระบวนการหมักซีอิ๊ว

5.1 โคจิ (*Koji*) มาจากคำว่า *Kabi-tachi* หมายถึงการเจริญของรา ราที่เจริญบนโคจิ จะสร้างและปล่อยเอนไซม์ออกมาช่วยย่อยถั่วเหลืองและแป้งสาลี

เชื้อราที่พบว่ามีบทบาทมากที่สุดในการหมักซีอิ๊วระยะโคจิจคือ *Aspergillus oryzae* และ *A. sojae* เป็นเชื้อราที่มีบทบาทเพราะมีเอนไซม์สำคัญได้แก่ โปรติเอสย่อยโปรตีนใน ถั่วเหลืองให้เป็นโปรตีนที่ละลายน้ำได้ โพลีเปปไทด์ เปปไทด์ เปปโดน และกรดอะมิโน โปรติเอสที่ผลิตโดยเชื้อราได้แก่ โปรติเอสที่ทำงานในสภาวะความเป็นกรดต่ำที่เป็นกลาง (neutral proteases) โปรติเอสที่ทำงานในสภาวะที่เป็นด่าง (alkaline proteases) นอกจากนี้ เชื้อรายังผลิตเอนไซม์อะไมเลส ย่อยแป้งให้เป็นน้ำตาล ไคแซคคาไรด์ และ โมโนแซคคาไรด์ (Yong and Wood ,1974 และวารุณี ประดิษฐ์ศรีกุล,2533) บางครั้งพบราชนิดอื่นนอกเหนือจาก *Aspergillus oryzae* , *A. sojae* ขึ้นปนมาด้วยเนื่องจากสภาวะในห้องเก็บโคจิไม่

ปลอดเชื้อดังเช่นที่พบในประเทศที่ผลิตซีอิ๊วเป็นอุตสาหกรรมขนาดใหญ่ เช่น ประเทศญี่ปุ่น ซึ่งราเหล่านี้จะทำให้กลิ่นและรสชาติของซีอิ๊วเปลี่ยนไป เช่น *A. fumigatus*, *A. niger*, *A. flavus*, *A. terreus*, *Rhizopus* spp., *Mucor* spp., *Chlamydomucor* spp. รมีบทบาทในการหมักโคจิจึงทำให้มีการคัดเลือกสายพันธุ์ของเชื้อราใหม่ๆ ที่มีประสิทธิภาพในการย่อยสูงและแยกโปรตีน เอส อะไมเลสของ *Aspergillus oryzae*, *A. soyae* ให้บริสุทธิ์ (Yong and Wood, 1974)

นภา โล่ห์ทอง (2531) รายงานว่าเชื้อราที่ใช้ในการหมักซีอิ๊วในปัจจุบันคือ *Aspergillus oryzae*, *A. soyae* เชื้อทั้งสองชนิดนี้มีลักษณะทางสรีระวิทยาที่แตกต่างกัน ทำให้เหมาะแก่การหมักในสภาวะที่ต่างกัน คือ *Aspergillus oryzae* เส้นใยจะมีลักษณะฟูยาวจึงเหมาะแก่การเตรียมโคจิโดยวิธีดั้งเดิมคือบ่มในกระดิ่ง ส่วน *A. soyae* เป็นเชื้อที่มีลักษณะเส้นใยสั้นจึงเหมาะสำหรับการหมักในห้องบ่มโคจิในห้องที่มีการกวนหรือเกลี่ย

นภา โล่ห์ทอง (2531) รายงานว่าโคจิของโรงงานต่างๆในประเทศไทยจำนวน 15 โรงงานประกอบด้วยเชื้อรา 2 กลุ่มใหญ่ๆ คือกลุ่ม *Aspergillus flavus*, *Aspergillus oryzae*, *Aspergillus soyae* และเชื้อราพวก Phycomyces เช่น *Rhizopus* spp., *Absidia* spp. และ *Syncephalastrum* spp. และพบว่าเมื่อนำโคจิที่มีเชื้อราก่อ *Aspergillus flavus*, *Aspergillus oryzae* เป็นจำนวนมากมาใช้ในการหมักซีอิ๊ว จะได้ซีอิ๊วที่มีกลิ่นรสดีกว่าโคจิที่มีเชื้อราพวก Phycomyces ปนเปื้อน

5.2 จุลินทรีย์ที่เกี่ยวข้องกับการหมักซีอิ๊วระยะโมโรมิ

รา เชื้อราที่พบในช่วงนี้มักจะเป็นเชื้อราที่ติดมาจากกระยะโคจิ และจะอยู่ในรูปของสปอร์ โดยพบในช่วงที่เติมน้ำเกลือใหม่ๆ หลังจากหมักเป็นเวลานาน จะพบเชื้อราน้อยลงหรือไม่พบเลย ทั้งนี้เพราะสภาวะหมักในระยะโมโรมิมิเกลือปริมาณสูง เชื้อราที่พบอยู่เสมอได้แก่ *Aspergillus* spp., *Penicillium* spp., *Mucor* spp. และ *Rhizopus* spp. (Yong and Wood, 1974)

แบคทีเรีย เชื้อแบคทีเรียที่พบในระยะโมโรมิจะเป็นแบคทีเรียที่ชอบเค็มหรือทนโซเดียมคลอไรด์มี 4 กลุ่มคือ กลุ่มแรก *Pediococcus* spp. กลุ่มที่สอง *Staphylococcus* spp. กลุ่มที่สาม *Bacillus* spp. และกลุ่มที่สี่คือ แบคทีเรียรูปท่อนแกรมลบ แบคทีเรียที่มีการศึกษามากที่สุดคือ *Pediococcus* spp. ซึ่งจะพบมากในระยะการหมักวันที่ 20-25 และแบคทีเรียที่สำคัญรองลงมาคือ *Staphylococcus* spp. ซึ่งจะพบมากใน 7 วันแรก การทดสอบความสามารถในการทนเกลือของแบคทีเรียเหล่านี้พบว่า *Staphylococcus* spp. และ *Bacillus* spp. เจริญได้ดีในอาหารที่ไม่มีเกลือ แต่ในอาหารที่มีความเข้มข้นของเกลือสูงก็เจริญได้

Pediococcus spp. และกลุ่มแบคทีเรียรูปท่อนแกรมลบที่พบ ไม่สามารถเจริญได้ที่ในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ไม่มีเกลือ แต่เจริญได้ดีที่มีเกลือ 5 เปอร์เซ็นต์ขึ้นไป และจากการทดสอบความสามารถในการเจริญที่อุณหภูมิ 43 องศาเซลเซียสพบว่าแบคทีเรียเหล่านี้สามารถเจริญได้ เป็นการยืนยันได้ว่าแบคทีเรียดังกล่าวอยู่ในถังหมักซีอิ๊วที่มีอุณหภูมิสูงตอนกลางวัน ได้จริง (สุทธิศักดิ์ สุขในศิลป์, 2520)

Sukthavorn (1996) รายงานว่าจากการแยกแบคทีเรียจากโรงงานซีอิ๊วในเขตกรุงเทพมหานครรวมทั้งสิ้น 136 ตัวอย่างพบว่าได้แบคทีเรีย 507 สายพันธุ์และมี 447 สายพันธุ์ที่เป็นแลคติกแอซิดแบคทีเรียที่ย้อมติดแกรมบวก เป็นพวก facultative anaerobes สามารถเจริญได้ที่ 37 องศาเซลเซียส ไม่เจริญที่ 45 องศาเซลเซียส เจริญได้ดีในอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีเกลือ 5-15 จัดอยู่ในกลุ่ม *Tetragenococcus halophilus* และพบ *Staphylococcus* spp. 48 สายพันธุ์ และ *Micrococcus* spp. 12 สายพันธุ์

นภา โล่ห์ทอง (2531) รายงานว่าจุลินทรีย์ที่ตรวจพบในระยะโมโรมิได้แก่ แบคทีเรียแลคติกและยีสต์ทนเกลือ เช่น *Pediococcus halophilus*, *Lactobacillus delbrueckii*, *Saccharomyces rouxii* และ *Torulopsis holmii*

6. การกรองซีอิ๊วที่ได้จากการหมัก

เครื่องมือที่ใช้ในการกรองซีอิ๊วโดยใช้แรงดันผ่านตัวกรองมี 3 แบบคือ Lever press Screw press และ Water press ซึ่ง 2 แบบแรกเป็นแบบที่ใช้แรงงานมนุษย์นั้นจะได้ผลน้อยที่สุด เหมาะสำหรับโรงงานขนาดเล็ก โรงงานขนาดใหญ่จะใช้แบบที่ 3 โดยใช้ถุงผ้าขนาดใหญ่กว้าง 1 x 1 เมตร 400 ใบ (วิเชียร ลีลาวัชรมาศ, 2534)

การกรองโดยอาศัยเมมเบรนประเภทเซรามิค เป็นการใช้เซรามิคเมมเบรนในการทำให้ซีอิ๊วมีความใสขึ้น นิยมทำการกรองหลังจากร่งมาเชื้อจุลินทรีย์แล้วและมีตะกอน (particles) นำซีอิ๊วที่ได้มาผ่านการกรองโดยเซรามิคเมมเบรนที่มีขนาดรู 0.2 ไมโครเมตร โดยให้อัตราการไหลผ่าน 861 ลิตรต่อชั่วโมง ภายใต้อัตราความดัน 11 บาร์ ที่ 25 องศาเซลเซียส (Chin and Been, 1992)

7. องค์ประกอบทางเคมีของซีอิ๊ว

ซีอิ๊วที่ดีจะต้องประกอบด้วยไนโตรเจนทั้งหมด 1.5 เปอร์เซ็นต์ และโซเดียมคลอไรด์ 18 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนั้นยังมีปริมาณกรดอะมิโน น้ำตาล แอลกอฮอล์ กลีเซอริน และกรดอินทรีย์ในปริมาณที่พอเหมาะ มีกลิ่นและรสชาติดี สารประกอบไนโตรเจนในซีอิ๊วประกอบด้วยกรดอะมิโน 40-50 เปอร์เซ็นต์ แอมโมเนีย 10-15 เปอร์เซ็นต์ เปปไทด์ และ เปป

โทน 40-50 เปอร์เซ็นต์ และโปรตีนน้อยกว่า 1 เปอร์เซ็นต์ (Yong and Wood ,1974 และ Yokotsuka ,1960) ส่วนกรดอะมิโนในซีอิ๊วมี 17 ชนิดดังนี้คือ อาร์จินีน กรดแอสปาร์ติก ซิสเตอีน กรดกลูตามิก ฮีสติดีน ไอโซลิวซีน ลิวซีน ไลซีน เมไทโอนีน ฟีนิลอะลานีน โพรลีน ซีรีน ทรีโอนีน ทริโทเฟน ไทโรซีน วาลีน ไกลซีน ไม่พบกรดอะมิโนอีก 3 ชนิด คือ กลูตามีน แอสปาราจีน และอะลานีน

ส่วนสารประกอบอินทรีย์ที่มีภาวะเบส (organic bases) ที่พบในซีอิ๊ว ได้แก่ ฮดีนิน ไฮโปแซนทีน แซนทีน กัวนีน ไฮโคซีน และ ยูราซิล

น้ำตาลที่พบในซีอิ๊ว ได้แก่ กลูโคส กาแลคโตส มอลโทส อาราบิโนส และไซโลส

กรดอินทรีย์ที่พบได้แก่ กรดแลคติก ไพรูวิก กรดอะมิโน ชัคซินิก อะซิดิก วานิลลิก (vanillic) ไฮซินจิก (syningic) เฟอรูลิก (ferulic) และ trimethyl gallic acid โดยที่กรดแลคติก เป็นกรดอินทรีย์ที่สำคัญที่สุด

สารระเหยที่พบในการหมัก ได้แก่ สารพวก เอสเทอร์ แอลกอฮอล์ และกรด

8. การปรับปรุงคุณภาพซีอิ๊ว

8.1 การปรับปรุงด้านวัตถุดิบที่ใช้ในการผลิตซีอิ๊ว

Lebumfacil-Davide (1967) รายงานว่ามีการทดลองใช้ข้าวโพด และข้าวฟ่างแทนข้าวสาลีในประเทศฟิลิปปินส์ เนื่องจากประเทศฟิลิปปินส์ ไม่มีการปลูกข้าวสาลีและถั่วเหลือง เพื่อลดต้นทุนการผลิตจึงทดลองใช้ ข้าวโพดและข้าวฟ่างนำมาบดหยาบๆ ผสมแทนข้าวสาลีพบว่า พีเอช ปริมาณกรดทั้งหมดซึ่งวิเคราะห์โดยวิธีไตเตรชัน ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด โปรตีนอะมิโนไนโตรเจนในรูปของไนโตรเจนทั้งหมด ของแข็งที่ไม่ใช่คอลลอยด์ และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ของซีอิ๊วที่ผลิตโดยใช้ข้าวสาลีสูงกว่าการใช้ข้าวโพดหรือข้าวฟ่าง นอกจากนี้การวัดปริมาณกรดอะมิโนพบว่าซีอิ๊วที่ได้จากการใช้ข้าวฟ่างแทนข้าวสาลีจะมีกรดอะมิโน ทริโทเฟน ไลซีน และฮีสติดีนสูงกว่าซีอิ๊วที่ผลิตจากข้าวชนิดอื่น ซีอิ๊วที่ได้จากการใช้ข้าวโพดแทนข้าวสาลีจะมีกรดแอสปาร์ติกและกรดกลูตามิกสูง แต่กลิ่นและรสของซีอิ๊วจากข้าวโพดและข้าวฟ่างยังไม่เป็นที่ยอมรับของผู้บริโภค

8.2 การปรับปรุงด้านสายพันธุ์จุลินทรีย์

จากการตรวจเอกสารพบว่านักวิจัยชาวไทยและชาวต่างประเทศจำนวนมาก ได้ปรับปรุงสายพันธุ์ *Aspergillus* spp. ซึ่งใช้ในกระบวนการหมักซีอิ๊วให้ผลิตโปรตีนในปริมาณสูง

ในปี พ.ศ. 2530 นภา โล่ห์ทองและคณะ ได้คัดเลือกสายพันธุ์ *Aspergillus oryzae* ซึ่งมีประสิทธิภาพในการสร้างโปรตีน และอะไมเลสสูง เจริญได้ดีในช่วงอุณหภูมิกว้าง ซึ่งเหมาะต่อภูมิอากาศของประเทศไทย จากการทดลองใช้เชื้อนี้หมักซีอิ๊ว พบว่าได้ผลิตภัณฑ์ที่มีรส กลิ่น และสีเป็นที่ยอมรับของโรงงาน

ในปี ค.ศ.1980 Bhumiratana และคณะ ได้แยก *Aspergillus* spp. 5 สายพันธุ์ และ *Mucor* sp.1 สายพันธุ์ จากโคจิซึ่งเก็บตัวอย่างจากโรงงานผลิตซีอิ๊วบางแห่งในเขตกรุงเทพมหานคร ผลการจำแนกเชื้อราและเปรียบเทียบโปรตีนแอสเพอร์จิอัสของเชื้อราทั้ง 6 สายพันธุ์ กับ *Aspergillus oryzae* ซึ่งมีขายเป็นกล้าเชื้อในประเทศญี่ปุ่นสำหรับทำซีอิ๊วพบว่า *Aspergillus flavus* var. *columnaris* มีโปรตีนแอสเพอร์จิอัสสูงที่สุดเมื่อใช้ถั่วเหลืองคลุกกับแป้งสาทิในอัตราส่วน 1:1 เป็นขั้วสเตรต นอกจากนี้ผู้วิจัยพบว่าราชนิดนี้ไม่ผลิตออฟลาท็อกซิน Bhumiratana และคณะ จึงใช้ *Aspergillus flavus* var. *columnaris* เตรียมโคจิจากถั่วเหลืองต้มสุกและแป้งสาทิ ผลการส่งโคจิไปใช้ผลิตซีอิ๊วในโรงงานผลิตซีอิ๊วแห่งหนึ่ง พบว่าซีอิ๊วที่ผลิตจากโคจิที่เตรียมในห้องปฏิบัติการ โดยใช้กระดังที่ล้างสะอาด และใช้ *Aspergillus flavus* var. *columnaris* มีรสและกลิ่นเป็นที่ยอมรับของผู้ประกอบการผลิตซีอิ๊ว นอกจากนี้ในซีอิ๊วที่เตรียมได้ ยังตรวจพบโปรตีนแอสเพอร์จิอัส ปริมาณในโคโรเจนที่ละลายในซีอิ๊วและปริมาณกลูโคสที่สูงกว่าซีอิ๊วที่ผลิตโดยใช้โคจิที่เตรียมตามกรรมวิธีของโรงงาน ซึ่งไม่ใช้กล้าสปอร์ของเชื้อรา แต่ใช้สปอร์ที่หลงเหลืออยู่บนกระดังจากการเตรียมโคจิครั้งก่อน ดังนั้นคณะผู้วิจัยจึงแนะนำให้มีการเตรียมกล้าเชื้อโคจิโดยใช้ *Aspergillus flavus* var. *columnaris* และในปี พ.ศ. 2533 ได้มีการจัดตั้ง Quality Control and Training Center for Soy Sauce ขึ้นที่คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล ซึ่งมีการถ่ายทอดเทคโนโลยีการผลิตกล้าสปอร์เชื้อราโคจิที่ใช้ชื่อว่า Ozy-Kat1[®] และให้บริการด้านเทคนิคและการรับตรวจสอบผลิตภัณฑ์ให้กับโรงงานหลายแห่งพร้อมทั้งติดตามผลการประกอบการอย่างต่อเนื่อง (อมเรศ ภูมिरัตน, 2535)

นอกจากนี้ยังมีผู้ศึกษาเรื่องการทำโปรตีนซึ่งสกัดจากโคจิให้บริสุทธิ์บางส่วน (Impoolsup et al, 1981) การผ่าเหล่า *Aspergillus flavus* var. *columnaris* โดยการฉายยูวีเพื่อให้ผลิตโปรตีนในปริมาณสูง ซึ่งคณะผู้วิจัยพบว่าสายพันธุ์กลายบางสายพันธุ์สร้างออฟลาท็อกซิน (Kalayanamitr et al, 1987) ดังนั้นผลงานวิจัยของ Kalayanamitr et al (1987) จึงชี้ให้เห็นข้อควรระวังในการวิจัยและปรับปรุงสายพันธุ์ *Aspergillus* spp. เพื่อนำมาใช้ในการเตรียมโคจิสำหรับการผลิตซีอิ๊ว

ในต่างประเทศโดยเฉพาะที่หน่วยปฏิบัติการวิจัยชีวของบริษัทโคแมน ที่เมือง โนะคะ ประเทศญี่ปุ่น ยังคงมีการวิจัยปรับปรุงสายพันธุ์ *Aspergillus oryzae* และ *Aspergillus sojae* โดยในปี ค.ศ. 1987 Ushijima et al รายงานว่าได้ทำการผ่าเหล่า โดยฉายแสงยูวีแก่ heterozygous diploids ที่ได้จากการรวมโปรโตพลาสต์ของ *Aspergillus sojae* สายพันธุ์ที่ผลิตโปรตีนในปริมาณสูง และโปรโตพลาสต์ของ *Aspergillus oryzae* สายพันธุ์ที่ผลิตกลูตามิเนสในปริมาณสูง ผลการทดลองพบว่าแอกติวิตีของโปรตีนและกลูตามิเนส ใน heterozygous diploids ที่ถูกกลายพันธุ์แล้วเพิ่มขึ้น ดังนั้นคณะผู้วิจัยจึงแนะนำว่าการทำ โปรโตพลาสต์ฟิวชัน เพื่อให้ได้สายพันธุ์ที่มีแอกติวิตีของโปรตีน และกลูตามิเนสสูงเป็น วิธีการหนึ่งที่น่านำมาใช้ปรับปรุงสายพันธุ์เชื้อราสำหรับใช้เตรียมโคจิจเพื่อใช้ในการผลิต ชีว

ในปี ค.ศ. 1988 Tatsumi et al รายงานว่าแอลคาไลน์โปรตีนที่แยกจาก *Aspergillus oryzae* เป็นเอนไซม์ที่สำคัญที่สุดเอนไซม์หนึ่งในกระบวนการผลิตชีว คณะผู้ทำการวิจัยจึง ทำการโคลนแอลคาไลน์โปรตีนของ *Aspergillus oryzae* และหาลำดับเบส ผลการทดลองพบพลาสมิด pOAP3 ซึ่งมีขนาดเพียง 750 คู่เบส ซึ่งมีขนาดสั้นเกินกว่าที่จะระบุรหัสการสังเคราะห์แอลคาไลน์โปรตีนอย่างสมบูรณ์ ทั้งนี้เพราะขนาดของเอ็มอาร์เอ็นเอของ *Aspergillus oryzae* แอลคาไลน์โปรตีนมีขนาด 1,700 คู่เบส จึงใช้พลาสมิด pOAP 3 เป็น โพรบในการทำโคลนไฮบริดเชชัน เพื่อหาชิ้นส่วนดีเอ็นเอที่ระบุรหัสการสังเคราะห์แอลคาไลน์โปรตีนของ *Aspergillus oryzae* ผลการทดลองพบว่าพลาสมิด pOAP5 ซึ่งมีขนาด insert เท่ากับ 1,100 คู่เบส ระบุรหัสการสังเคราะห์แอลคาไลน์โปรตีนของ *Aspergillus oryzae* ผลการหาลำดับเบสของ insert 1.100 คู่เบสโดยวิธี dideoxy chain termination และผลการแปลลำดับเบสให้เป็นลำดับกรดอะมิโนพบว่า แอลคาไลน์โปรตีนของรา *Aspergillus oryzae* ประกอบด้วยกรดอะมิโน 282 ชนิด มีขนาด 29 กิโลดาลตัน และเป็นซีรีนโปรตีนที่มีการคงชนิด (conservation) Asp³², His⁶⁴ และ Ser²²¹ ซึ่งเป็น active site ของซีรีนโปรตีนชนิดต่างๆที่แยกจากจุลินทรีย์ชนิดอื่นๆ

8.3 การปรับปรุงด้านกระบวนการหมักชีว

Osaki et al.(1985) รายงานว่าการตรึงเซลล์จุลินทรีย์ 3 ชนิดคือ *P. halophilus* , *Saccharomyces rouxii* และ *Torulopsis versatilis* ในแคลเซียมอัลจิเนตและนำไปใช้ในถังหมักแบบฟลูอิดไคซ์ พบว่าระยะเวลาในการหมักชีวลดลงเหลือเพียง 80 วันเมื่อเทียบกับการหมักแบบดั้งเดิมซึ่งใช้เวลาถึง 6 เดือน ชีวที่ได้มีกลิ่นรสใกล้เคียงกับการหมักแบบดั้งเดิม

Hamada และคณะ (1989) รายงานว่า การหมักซีอิ๊วแบบดั้งเดิมจะใช้ถั่วเหลืองต้มสุกกับข้าวสาลีบดผสมกับสปอร์ของเชื้อรา *A. sojae* และ/หรือ *A. oryzae* หมักเป็นเวลา 2 วันและนำมาหมักในน้ำเกลือ 17 เปอร์เซ็นต์ เชื้อแบคทีเรียที่เจริญได้จะต้องทนเกลือ แบคทีเรีย *Pediococcus halophilus* สามารถเจริญและสร้างกรดแลคติก และยีสต์ *Zygosaccharomyces rouxii* จะสร้างแอลกอฮอล์ทำให้เกิดกลิ่นรสที่ดี ดังนั้นจึงนำ *Z. rouxii* มาตรึงในแคลเซียมอัลจิเนต และหมักในถังหมักแบบพ่นอากาศ (air lift) ผลการทดลองพบว่าการหมักใช้ระยะเวลา 50 วัน ได้ซีอิ๊วที่มีกลิ่นรสเช่นเดียวกับซีอิ๊วที่ผลิตโดยวิธีแบบดั้งเดิม

Xu (1990) รายงานว่าในปัจจุบันในประเทศสาธารณรัฐประชาชนจีน โดยทั่วไปมีการผลิตซีอิ๊วในโรงงานขนาดใหญ่ โดยต้มกากถั่วเหลืองและแป้งสาลีผสมกับรำข้าวสาลีในสัดส่วน 100:50:15 ในหม้อหนึ่งแบบหมุนขนาดใหญ่ (rotary cooker) และออกแบบภาชนะขนาดใหญ่ สำหรับเตรียมโคจิ โดยมีระบบให้อากาศหมุนเวียนจากด้านล่างของภาชนะขนาดใหญ่สำหรับเตรียมโคจิ โดยมีระบบให้อากาศหมุนเวียนจากด้านล่างของภาชนะผ่านแผ่นที่มีรูพรุน เพื่อเป็นการให้อากาศแก่เชื้อราในระยะโคจิ นอกจากนี้มีการเติม *Lactobacillus plantarum* และ *Torulopsis mogii* ในถังคอนกรีตเพื่อเร่งระยะเวลาการหมัก กระบวนการผลิตซีอิ๊วที่มีรสชาติใกล้เคียงกับซีอิ๊วที่ผลิตโดยการหมักที่ใช้เวลานาน ในกระบวนการผลิตซีอิ๊ว มีการออกแบบสายพานที่ขนถ่ายโคจิมาใส่ในบ่อหมัก และมีการออกแบบ storage tank และ heat transfer สำหรับการพาสเจอร์ไรส์ซีอิ๊ว รายละเอียดของเครื่องมือที่ใช้ผลิตซีอิ๊วดังกล่าวข้างต้นมีดังรายงานโดย Xu (1990) ขั้นตอนการผลิตซีอิ๊วดังกล่าวทำให้ลดระยะเวลาการผลิตซีอิ๊วในระยะโคจิเหลือ 24 ชั่วโมงและลดระยะเวลาการหมักในช่วงโมโรมิเหลือ 15-30 วัน ทั้งนี้เพื่อให้คุ้มค่าแก่การลงทุนสร้างโรงงานผลิตซีอิ๊วขนาดใหญ่จำเป็นต้องผลิตผลิตภัณฑ์ซีอิ๊วออกจำหน่ายเป็นจำนวนมากในระยะเวลาสั้นๆ

Ueki และคณะ (1994) รายงานว่าในการทดลองหมักซีอิ๊วโดยใช้ถั่วเหลืองที่สกัดไขมันออกแล้ว 3,600 กิโลกรัม เมล็ดข้าวสาลี 3,600 กิโลกรัม และใช้สปอร์ราเริ่มต้น (*tane-koji*) ที่ผสมกันระหว่างสปอร์ของราที่มีแอกติวิตีของกลูตามิเนสสูง 2 สายพันธุ์ คือ *A. oryzae* สายพันธุ์ K2 ที่มีความยาวของโคนิโคฟอร์ 350 ไมโครเมตร และ *A. oryzae* สายพันธุ์ HG ที่มีความยาวของโคนิโคฟอร์ 2,500 ไมโครเมตร ผลการทดลองพบว่าสามารถผลิตซีอิ๊วที่มีแอกติวิตีของกลูตามิเนสสูงถึง 5.5 หน่วยต่อกรัมน้ำหนักแห้งโคจิ เมื่อเปรียบเทียบกับการใช้ราสายพันธุ์ K2 เพียงอย่างเดียวในการเป็นหัวเชื้อในการหมักโดยจะมีแอกติวิตีกลูตามิเนสเพียง 1.8 หน่วยต่อกรัมน้ำหนักแห้งโคจิ และเมื่อเติมน้ำเกลือ 23 เปอร์เซ็นต์และ

ทำการหมักเป็นเวลา 180 วัน พบว่าซีอิ๊วที่ผลิตได้มีกรดกลูตามิกมากกว่าซีอิ๊วที่ผลิตโดยวิธีการแบบดั้งเดิม

เพ็ญศรี และ ปราณิ (2536) รายงานว่าทดลองตรงเซลล์ *Lactobacillus delbrueckii* TISTR 108 และ *Zygosaccharomyces rouxii* ที่ห่อหุ้มโดยวิธี interfacial polymerization ใช้หมักโปรตีนไฮโดรไลเซทจากถั่วเหลืองเพื่อผลิตซีอิ๊วที่มีกลิ่นรสใกล้เคียงกับซีอิ๊ว โดยทำการหมักในถังหมักแบบฟลูอิดไคซ์พบว่าเซลล์ตรงของจุลินทรีย์ทั้งสองชนิดมีความทนต่อเกลือมากกว่าเซลล์อิสระ

Mongkolwai et al 1997 รายงานว่า ศูนย์ QCTC -Soy bean fermentation ได้ทำการปรับปรุงเครื่องจักรสำหรับการหมักกระยะโคจิจที่สามารถควบคุมอุณหภูมิและความชื้น ทั้งนี้ได้ทำการทดลองติดตั้งเครื่องมือในโรงงานอุตสาหกรรม ใช้วัตถุดิบป้อนเข้าสู่เครื่อง 2 ตัน และควบคุมอุณหภูมิ 28-30 องศาเซลเซียส ความชื้น 90-93 เปอร์เซ็นต์ การหมักใช้เวลา 44 ชั่วโมง ผลการตรวจสอบคุณภาพของโคจิจและคุณภาพของซีอิ๊วที่ได้ พบว่าซีอิ๊วที่ผลิตได้มีคุณภาพดีกว่าซีอิ๊วที่ผลิตโดยใช้ถาดไม้แบบดั้งเดิมในการหมักกระยะโคจิจ

จากการตรวจเอกสารการปรับปรุงคุณภาพซีอิ๊วจะเห็นได้ว่ายังไม่มีผู้ทำการทดลองเติมผงโปรตีนเอสลงในน้ำหมักซีอิ๊วระยะโมโรมิ ดังนั้นงานวิจัยนี้จึงเป็นงานวิจัยใหม่ การตรวจเอกสารต่อไปนี้จะเป็นเรื่องชนิดของโปรตีนเอสและการใช้โปรตีนเอสในอุตสาหกรรมอาหาร

9. ชนิดของโปรตีนเอส

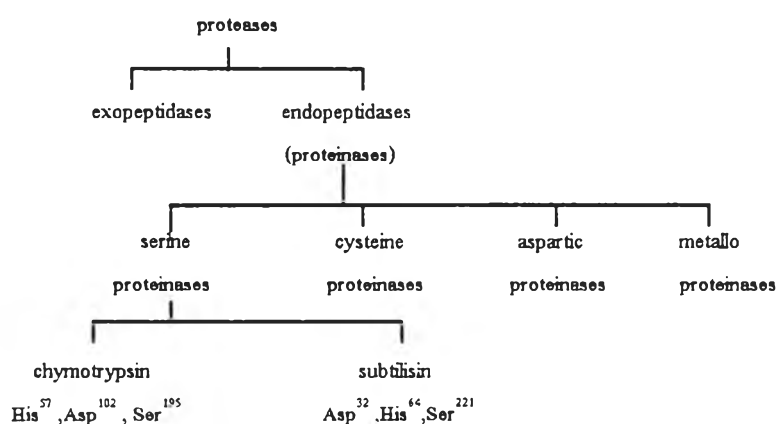
โปรตีนเอสเป็นชื่อที่ใช้เรียกเอนไซม์ทุกชนิดที่ย่อยพันธะเปปไทด์ (EC 3.4) แบ่งโปรตีนเอสออกเป็นเอกโซเปปติเดส (EC 3.4.11-19) และเอนโดเปปติเดส (EC 3.4.21-24,99) เอกโซเปปติเดสย่อยพันธะเปปไทด์ด้านปลายอะมิโนหรือปลายคาร์บอกซี ในขณะที่เอนโดเปปติเดสย่อยพันธะเปปไทด์ภายในสายเปปไทด์ (Khan and Roufogalis, 1994)

โปรตีนเอสเป็นศัพท์ที่ใช้สำหรับเรียกเอนโดเปปติเดสเท่านั้น ถูกแบ่งย่อยเป็น 4 ประเภทตามชนิดของกรดอะมิโนบริเวณ active site ได้แก่ 1. ซีรีนโปรตีนเอส (EC 3.4.21) 2. ฮิสเตดอิน โปรตีนเอส (EC 3.4.22) 3. แอสปาร์ติกโปรตีนเอส (EC 3.4.23) และ 4. เมทอลโลโปรตีนเอส (EC 3.4.24) ซีรีนโปรตีนเอสมีซีรีนที่ active site ซึ่งเป็นบริเวณที่จับสเตอริโอมาเกาะ โปรตีนเอสประเภทซีรีนโปรตีนเอสแบ่งย่อยออกเป็น 2 กลุ่มได้แก่ คีโมทริน (Chymotrypsin) และซับทิลิซิน (Subtilisin) โดยที่ active site ของคีโมทรินประกอบด้วยสามเหลี่ยมที่เกิดจากการโยงเชื่อม His⁵⁷, Asp¹⁰² และ Ser¹⁹⁵ (ใช้การให้ตัวเลขสำหรับ

คีโมทริปซิน) ส่วนโปรตีนประเภทซัพทิลิซิน มี Asp³², His⁶⁴, Ser²²¹ (ใช้การให้ตัวเลขสำหรับซัพทิลิซิน) ที่ active site ถึงแม้ว่าโปรตีนในกลุ่มคีโมทริปซินและในกลุ่มซัพทิลิซินจะมีชนิดของกรดอะมิโนที่ active site เหมือนกัน ลักษณะสามมิติของโปรตีนทั้งสองประเภทนี้ แตกต่างกันเพราะโปรตีนมีการพับตัว (folding) ต่างกัน (Khan and Roufogalis, 1994)

ซีสเทอีนโปรตีนประกอบด้วยกรดอะมิโนซีสเทอีนบริเวณที่เกาะกับซัพสเตรต แอสปาร์ติกโปรตีนสมีกรดแอสปาร์ติก 2 โมเลกุลที่ active site ซึ่งมีบทบาทในการเร่งปฏิกิริยา ส่วนเมทัลโลโปรตีนต้องใช้ไอออนของโลหะซึ่งตามปกติได้แก่ Zn ที่ active site ซึ่งทำให้เกิดขั้วที่ผันระเปปไทด์ที่จะถูกย่อย รูปที่ 2 สรุปโปรตีนชนิดต่างๆดังกล่าวข้างต้น

รูปที่ 2. โปรตีนชนิดต่างๆ (Khan and Roufogalis, 1994)



แบคทีเรียกลุ่ม *Bacillus* สามารถสร้างโปรตีนทั้งที่อยู่ภายในเซลล์และภายนอกเซลล์ ในระยะปลาย log phase หรือ ระหว่างการงอกของสปอร์ ตารางที่ 4 แสดงตัวอย่าง โปรตีนจาก *Bacillus* spp.

ตารางที่ 4 โปรตีนจาก *Bacillus* สายพันธุ์ต่างๆ

	ชนิดโปรตีน	เอกสารอ้างอิง
<i>B. licheniformis</i> ATCC 14580	Glutamic acid specific protease	Kakudo et al. 1992
<i>B. subtilis</i>	neutral protease	McConn et al. 1964
<i>B. subtilis</i> 168	serine protease	Roitsch & Hageman 1983
<i>B. subtilis</i>	neutral protease	Wu et al 1991

	subtilisin metallo protease Bacillo peptidase F neutral protease B extracellular protease	
<i>B. subtilis</i>	subtilisin BPN (alkaline protease)	Matsubara et al 1965
<i>B. subtilis</i>	subtilisin Carlsberg (alkaline protease)	Delange et al 1968
<i>B. subtilis</i> NT02	neutral protease (thermosensitive ; extracellular)	Uehara et al. 1979
<i>B. subtilis</i> NT17	neutral protease (thermosensitive ; extracellular)	Uehara et al. 1979
<i>B. stearothermophilus</i> F1	alkaline protease	Rahman et al. 1994
<i>B. stearothermophilus</i>	neutral protease	Hardy et al. 1993
<i>B. stearothermophilus</i> NCIB 8924	heat -stable alkaline protease	Sidler and Zuber 1980
<i>B. stearothermophilus</i> NRRLB-3880	thermostable neutral protease	Sidler and Zuber 1980
<i>B. brevis</i>	serine protease	Kelebina et al. 1988
<i>B. amyloliquefaciens</i>	subtilisin metalloprotease	Vansantha et al 1984
<i>B. alcalophilus</i> subsp. <i>Halodurans</i> KP1239	serine proteinase alkaline serine protease alkaline protease	Takii et al. 1990
<i>Bacillus</i> sp. No 221	alkaline and heat-stable	Horikoshi 1971
<i>Bacillus</i> sp. GX 6638	protease	Durham et al. 1987

<i>Bacillus</i> sp. AH101	thermostable alkaline protease	Takami et al. 1989
<i>Bacillus</i> sp. KSM-K16	alkaline proteases	Kobayashi et al. 1996
<i>B. megaterium</i>	metallo protease	Chaloupka et al. 1982
<i>B. thermoruber</i>	thermostable alkaline protease	Manachini et al 1988
<i>B. thermoproteolyticus</i>	thermostable protease	Ohta 1967
<i>B. polymyxa</i>	extra cellular neutral protease intracellular serine protease	Takekawa et al.1991

10. การใช้โปรติเอสในอุตสาหกรรมอาหารและเครื่องดื่ม

Aunstrup (1979) รายงานว่า มีการใช้โปรติเอสในอุตสาหกรรมอาหารเป็นเวลานานแล้ว เช่นการหมักเบียร์โดยใช้โปรติเอสชนิด neutral metalloprotease จากแบคทีเรีย *B. amyloliquefaciens* เติบโตในขั้นตอนของการหมัก wort ซึ่งเนส่วนผสมระหว่างมอลต์กับฮอป เนื่องจากพีเอชที่เหมาะสมต่อการเกิดการย่อยโปรตีนของเอนไซม์ชนิดนี้จะใกล้เคียงกับพีเอชของwort และ โปรติเอสชนิดนี้จะไม่ถูกยับยั้งโดยตัวยับยั้งโปรติเอส (protease inhibitor) ซึ่งมีอยู่ในข้าวบาร์เลย์ ซึ่งจะสามารถยับยั้งซีรีน โปรติเอส (serine protease) โปรติเอสที่เติมลงไปจะช่วยกระตุ้นการทำงานของ เบตาอะไมเลสในข้าวบาร์เลย์ ทำให้การย่อยแป้งในส่วนผสมดีขึ้น และปริมาณโปรติเอสที่ใช้จะใช้เพียงเล็กน้อยเท่านั้น

การใช้โปรติเอสทำให้เกิดความนุ่มในอาหารประเภทเนื้อสัตว์ เป็นการปรับปรุงคุณภาพของเนื้อสัตว์ในภูมิภาคแถบร้อน โดยการใช้สับประคต วางบนเนื้อสัตว์หรือหมักด้วยขางมะละกอ ซึ่งเป็นเอนไซม์ที่ย่อยโปรตีนที่ได้จากพืช โดยจะทำให้เกิดการย่อยบริเวณ connective tissue , collagen และ elastin โดยอุณหภูมิที่เหมาะสมจะอยู่ในช่วง 40-60 องศาเซลเซียส

ทางด้านความปลอดภัยในการใช้โปรติเอส Aunstrup (1979) รายงานว่า โปรติเอสเป็นตัวเร่งปฏิกิริยาตามธรรมชาติ และผลิตในทางการค้า ไม่เป็นพิษ สร้างโดยจุลินทรีย์ที่ไม่เป็นอันตราย โปรติเอสที่ผลิตโดยแบคทีเรียเป็นสารที่ไม่เป็นอันตรายต่อผู้ใช้หรือผู้บริโภค เพราะยัง

ไม่มีรายงานว่า โปริციเอสของแบคทีเรียสามารถเป็นแอนติเจน จึงไม่มีปัญหาในการนำ โปริციเอสไปใช้ในอุตสาหกรรมอาหาร

11. การทดสอบความชอบ (Hedonic test)

Watts และคณะ (1989) ระบุว่า การทดสอบความชอบถูกออกแบบขึ้นเพื่อวัดระดับความชอบผลิตภัณฑ์ สเกลเริ่มตั้งแต่ชอบมากที่สุดๆ ไปจนถึงเฉยๆและไม่ชอบที่สุดๆ โดยผู้ชิมให้คะแนนตามอันดับความชอบ ตั้งแต่ 1-7 หรือ 9 โดย 7 แทนการชอบมากที่สุด และ 1 แทนความไม่ชอบมากที่สุด เป็นต้น วิเคราะห์ความแปรปรวนของค่าเฉลี่ยของคะแนนความชอบโดย ANOVA (Analysis of Variance) เพื่อหาสาเหตุที่ทำให้เกิดความแปรปรวนในค่าเฉลี่ยของคะแนนความชอบ/ไม่ชอบ สาเหตุที่ทำให้เกิดความแปรปรวนในค่าเฉลี่ยได้แก่สาเหตุอันเนื่องมาจากชนิดผลิตภัณฑ์ และสาเหตุอันเนื่องมาจากความแตกต่างด้านลักษณะนิสัย ความชอบส่วนบุคคล ฯลฯ ของผู้ชิมภายในกลุ่มผู้ชิม รายละเอียดของการคำนวณมีตามที่ระบุโดย Watts และคณะ (1989) ซึ่งคำนวณหาตัวเลขสำหรับค่าต่างๆดังนี้

- ตัววัดความแปรปรวนทั้งหมดในการทดสอบคือ total sum of squares $SS(T)$
- ตัววัดความแปรปรวนระหว่างชนิดของผลิตภัณฑ์เรียกว่า treatment sum of squares หรือ $SS(Tr)$
- ตัววัดความแปรปรวนระหว่างความชอบของผู้ชิมเรียกว่า panelist sum of squares $SS(P)$
- ตัววัดความแปรปรวนอันเนื่องมาจากความผิดพลาด ของการทดลอง(Error)เรียกว่า error sum of squares $SS(E)$
- ค่ารวมค่า mean squares (MS) สำหรับชนิดผลิตภัณฑ์ ผู้ชิมและความผิดพลาดของการทดลอง โดยหาร sum of squares $SS(Tr)$, $SS(P)$ และ $SS(E)$ ด้วย degrees of freedom
- อัตราส่วนระหว่าง $\frac{MS(Tr)}{MS(E)}$ หรือ $\frac{MS(P)}{MS(E)}$ เรียกว่า F ratio

เปรียบเทียบค่า F ratios ที่คำนวณได้กับค่า F ratios ที่แสดงในตาราง F Distribution ที่ระดับนัยสำคัญทางสถิติ 5 เปอร์เซ็นต์ ในภาคผนวก ง ถ้าค่า F ratio ที่คำนวณได้จากอัตราส่วน $\frac{MS(Tr)}{MS(E)}$ หรือ $\frac{MS(P)}{MS(E)}$ มีค่าสูงกว่า F ratio ในตารางเมื่อมีค่า degrees of freedom

เดียวกัน แสดงว่าชนิดของผลิตภัณฑ์และความแตกต่างภายในตัวผู้ชิมเป็นสาเหตุที่ทำให้เกิดความแปรปรวนในค่าเฉลี่ยของคะแนนความชอบ/ไม่ชอบ