

บทที่ 4

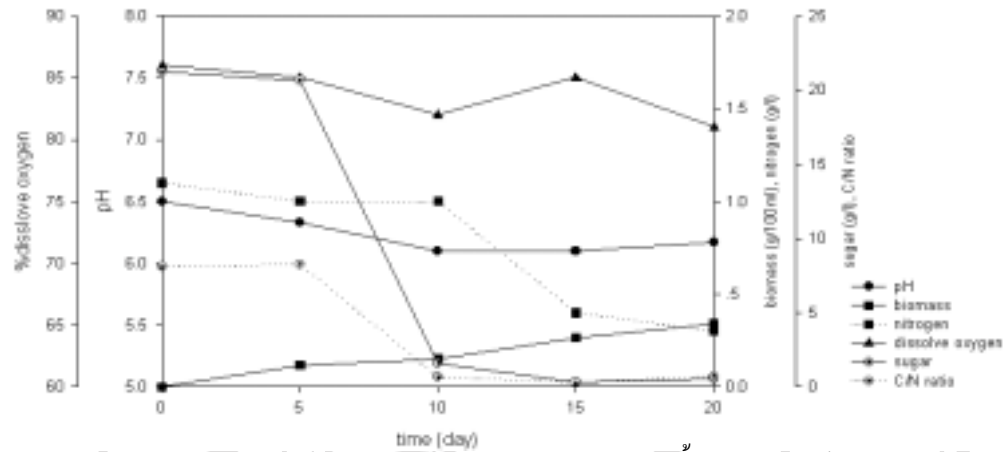
ผลการทดลอง และวิจารณ์

4.1 ผลของกลูโคส และ/หรือ แลคโตส และ โมโนโซเดียมกลูตาเมต (monosodium glutamate) หรือฮิสติดีน (L- histidine) ในอาหารเหลวสังเคราะห์ (Chemically Defined Medium) ต่อ การผลิตรงควัตถุสีแดงและซีทรินิน โดยเชื้อรา *Morascus purpureus* FTCMU และ *Morascus ruber* TISTR 3006

การทดลองนี้เพื่อศึกษาการผลิตรงควัตถุสีแดงและซีทรินินโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU และ *M ruber* TISTR 3006 โดยใช้แหล่งคาร์บอน 2 ชนิด คือ กลูโคส และ/หรือ แลคโตส และแหล่งไนโตรเจน 2 ชนิด คือ โมโนโซเดียมกลูตาเมต หรือ ฮิสติดีน ปรับค่าพีเอชเริ่มต้นของอาหารเหลวเท่ากับ 6.5 วัดค่าพีเอช ปริมาณมวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน จำนวนสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซีทรินิน ทุกๆ 5 วัน ตลอดระยะเวลาการหมัก 20 วัน ได้ผลดังนี้คือ

4.1.1 อาหารเหลวสูตร 1 ใช้น้ำตาลกลูโคส 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน หมักโดย *M purpureus* FTCMU วัดค่าการเปลี่ยนแปลงทางกายภาพและทางเคมีของอาหารระหว่างกระบวนการหมัก จากรูปที่ 4.1 และตารางที่ 4.1 พบว่าค่าพีเอชของอาหารลดลงจาก 6.5 เหลือ 6.10 ในช่วงวันที่ 10-15 จากนั้นเพิ่มขึ้นเท่ากับ 6.17 เมื่อสิ้นสุดการหมัก สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนไม่มีความแตกต่างกันตลอดระยะเวลาการหมัก มีค่าอยู่ในช่วง 80.50-86.00% มวลชีวภาพแสดงถึงความสามารถในการเจริญของเชื้อรา พบว่ามีค่าเพิ่มขึ้นเล็กน้อย ระหว่าง 0.12-0.15 กรัม/100 มิลลิลิตร ในช่วงวันที่ 5-10 จากนั้นเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 15 เท่ากับ 0.26 กรัม/100 มิลลิลิตร และเพิ่มขึ้นสูงสุดเท่ากับ 0.34 กรัม/100 มิลลิลิตร เมื่อสิ้นสุดการหมัก ปริมาณน้ำตาลในอาหารเริ่มต้น 21.25 กรัม/ลิตร ลดลงอย่างรวดเร็ว ในวันที่ 10 เท่ากับ 1.60 กรัม/ลิตร และค่อยๆ ลดลงเล็กน้อยเหลือ 0.56 กรัม/ลิตร เมื่อสิ้นสุดการหมัก ส่วนปริมาณไนโตรเจนไม่มีการเปลี่ยนแปลงใน 10 วันแรก อยู่ในช่วง 1.0-1.1 กรัม/ลิตร จากนั้นลดลงอย่างรวดเร็วเหลือ 0.3 กรัม/ลิตร สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน เริ่มต้นเท่ากับ 8.10 และลดลงอย่างรวดเร็วในวันที่ 10 จากนั้นไม่มีการเปลี่ยนแปลงจนสิ้นสุดการหมัก อยู่ในช่วง 0.31-0.71 ปริมาณรงควัตถุสีแดงที่วัดด้วยวิธีสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (500 นาโนเมตร) ไม่สามารถวัดได้

เพราะไม่มีการสร้างรงควัตถุสีแดงในอาหาร ตรวจพบซิทรินิน น้อยกว่า 50 ส่วนในล้านส่วน เมื่อตรวจด้วยวิธี HPTLC (High Performance Thin Layer Chromatography)



รูปที่ 4.1 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ ที่มีกลูโคส 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.1 การเปลี่ยนแปลงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ ที่มีกลูโคส 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 20 วัน

เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	Sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	Red pigment (Unit/ml)	citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.00 ^c	86.00±2.83	21.25 ^a ±2.37	1.10 ^a ±0.00	8.10 ^a ±0.90	-	-
5	6.33 ^b ±0.01	0.12 ^b ±0.01	84.50±2.12	20.67 ^a ±0.87	1.00 ^a ±0.00	8.27 ^a ±0.35	-	-
10	6.10 ^d ±0.04	0.15 ^b ±0.01	81.50±2.12	1.60 ^b ±0.07	1.00 ^a ±0.01	0.67 ^b ±0.01	-	-
15	6.10 ^d ±0.01	0.26 ^a ±0.01	84.50±4.95	0.34 ^b ±0.01	0.40 ^b ±0.00	0.31 ^b ±0.01	-	-
20	6.17 ^c ±0.01	0.34 ^a ±0.08	80.50±9.19	0.56 ^b ±0.34	0.30 ^b ±0.01	0.71 ^b ±0.04	-	-

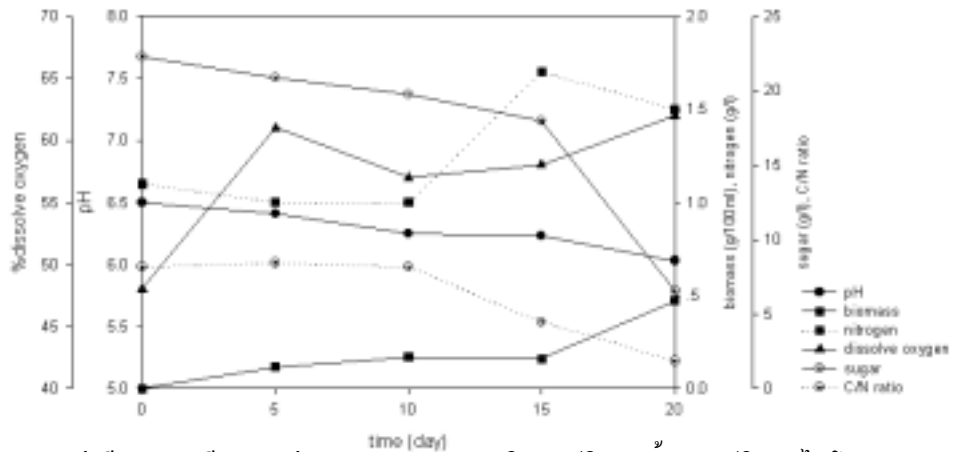
หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ผลของการหมักพบว่าค่าพีเอชของอาหารลดลง เนื่องจากปริมาณน้ำตาลในอาหารลดลง เพราะเชื้อราโมแนสคัสสามารถใช้น้ำตาลเพื่อการเจริญทำให้มวลชีวภาพเพิ่มขึ้น และอาหารมีกรดอินทรีย์เกิดขึ้นจากกระบวนการเมตาโบไลต์ (บุยบาย, 2542) ได้แก่ malate, succinic, fumarate และ

tartrate (Hajjaj และคณะ, 2000b) และเมื่อปริมาณน้ำตาลในอาหารลดลงต่ำมาก เชื้อราเริ่มมีการใช้แหล่งไนโตรเจน ทำให้ปริมาณไนโตรเจนในอาหารลดลง ส่งผลให้ค่าพีเอชเพิ่มขึ้น (Carel และ Shepherd (1997); Shepherd (1997), อ้างอิงในบุญบา, 2542; Stryer, L., 1981) สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนเปลี่ยนแปลงแบบเดียวกับปริมาณน้ำตาล กล่าวคือมีค่าลดลงเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลง สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน เป็นค่าที่แสดงให้เห็นว่าอัตราการใช้คาร์บอนหรือไนโตรเจน ถ้าสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมาก หมายถึง อัตราการใช้ไนโตรเจนเร็วกว่าคาร์บอน แต่ถ้าสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีค่าน้อย แสดงว่าเชื้อใช้คาร์บอนได้เร็วกว่าไนโตรเจน สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนในอาหารแสดงปริมาณออกซิเจนที่เชื้อรานำไปใช้และที่สามารถละลายในอาหารมีความสมดุลกัน ทำให้ค่าการละลายของออกซิเจนในอาหารไม่เปลี่ยนแปลงตลอดการทดลอง ปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดค่าได้ ทั้งนี้เพราะว่าเชื้อราเจริญได้น้อยในอาหารเลี้ยงเชื้อ เพราะมีการเติม แคลเซียมคลอไรด์ ($\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$), กรดบอริก (H_3BO_3) และ แอมโมเนียมโมลิบเดต [$(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}$] เท่ากับ 5.0, 11.0 และ 5.0 มิลลิกรัม/อาหาร 1 ลิตร ตามลำดับ (Hajjaj และคณะ, 2001) นอกจากนั้นอาหารพื้นฐานสำหรับเลี้ยงเชื้อรา *Mbrascus* sp. เพื่อสร้างรงควัตถุสีแดงมี กลูโคส 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมตเพียง 5 กรัม/ลิตร (Hajjaj และคณะ, 1999) สำหรับการทดลองนี้เชื้อเจริญได้สูงสุดเมื่อปริมาณน้ำตาลในอาหารต่ำสุด และตรวจพบซิทรีนินน้อยกว่า 50 ส่วนในล้านส่วน เพราะว่าการเกิดซิทรีนินมักจะเกิดพร้อมๆ กับการสร้างรงควัตถุสีแดง (Hajjaj และคณะ, 2000; จุลยุทธ, 2546)

4.1.2 อาหารเหลวสูตร 2 ใช้กลูโคส 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน หมักโดย *M purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.2 และตารางที่ 4.2 พบว่า ค่าพีเอชของอาหารมีแนวโน้มลดลงตลอดการทดลองซึ่งมีค่าต่ำสุดเท่ากับ 6.03 สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนไม่มีความแตกต่างกันตลอดการหมัก อยู่ในช่วง 48.00-61.50% มวลชีวภาพเพิ่มขึ้นเล็กน้อยในช่วง 15 วันแรก โดยอยู่ในช่วง 0.12-0.17 กรัม/100 มิลลิลิตร และเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วเท่ากับ 0.47 กรัม/100 มิลลิลิตร ในวันสุดท้ายของการหมัก ปริมาณน้ำตาลค่อยๆ ลดลง จาก 22.28 กรัม/ลิตร เหลือ 6.58 กรัม/ลิตร ส่วนปริมาณไนโตรเจนเพิ่มขึ้นในวันที่ 15 ของการหมัก จาก 1.0% เป็น 1.7% จากนั้นลดลงเล็กน้อยเหลือ 1.5% ในวันสุดท้าย สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน จากเริ่มต้น 8.16 ลดลงประมาณ 2 เท่าในวันที่ 15 จากนั้นลดลงอย่างรวดเร็วจนเหลือ 1.85 ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดได้เพราะไม่มีการสร้างรงควัตถุสีแดงในอาหาร ปริมาณซิทรีนินให้ผลเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1



รูปที่ 4.2 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคส 20 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.2 การเปลี่ยนแปลงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคส 20 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

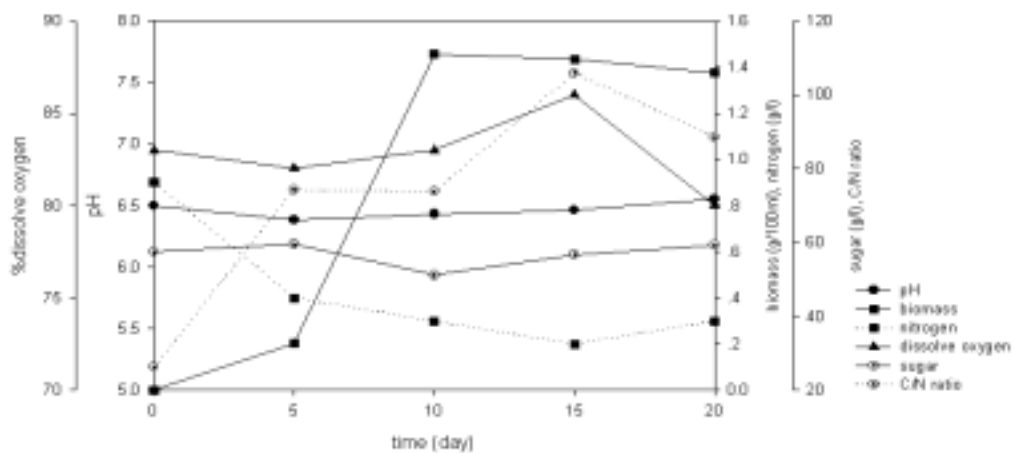
เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	red pigment (Unit/ml)	citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.00 ^c	48.00±2.83	22.28 ^a ±0.44	1.10±0.00	8.16 ^a ±0.16	-	-
5	6.41 ^b ±0.01	0.12 ^b ±0.01	61.00±1.41	20.86 ^b ±0.47	1.00±0.01	8.44 ^a ±0.53	-	-
10	6.25 ^c ±0.01	0.17 ^b ±0.02	56.50±4.95	19.75 ^b ±0.02	1.00±0.01	8.16 ^a ±1.56	-	-
15	6.23 ^c ±0.02	0.12 ^b ±0.01	58.00±9.90	17.95 ^c ±0.66	1.70±0.02	4.48 ^b ±0.73	-	-
20	6.03 ^d ±0.04	0.47 ^a ±0.07	61.50±2.12	6.58 ^d ±0.71	1.50±0.04	1.85 ^c ±0.19	-	-

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
 2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P≤0.05)

ค่าพีเอชของอาหารมีแนวโน้มลดลงตลอดการหมัก สัมพันธ์กับปริมาณน้ำตาลในอาหารที่ลดลง พบว่ามวลชีวภาพมีค่ามากที่สุดเมื่อในอาหารมีปริมาณน้ำตาลเหลืออยู่ต่ำมาก สอดคล้องกับ Hajjaj และคณะ (1999) เช่นเดียวกับอาหารสูตร 1 แต่ไม่มีการเปลี่ยนแปลงปริมาณไนโตรเจน อาจเป็นเพราะฮีสติดีนให้ปริมาณไนโตรเจนได้มากกว่าโมโนโซเดียมกลูตาเมต (ตารางที่ ก-2 ภาคผนวก ค) จึงเหลืออยู่ในอาหารมาก และเมื่อพิจารณาสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน มีการเปลี่ยนแปลงแบบเดียวกับปริมาณน้ำตาล กล่าวคือมีค่าลดลงอย่างรวดเร็วเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลงอย่างรวดเร็วเช่นกัน

สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนในอาหาร มีค่าไม่เปลี่ยนแปลงแสดงว่าออกซิเจนที่ละลายในอาหารสมดุลกับปริมาณออกซิเจนที่ใช้ออกซิเจนไปใช้ แต่เมื่อเปรียบเทียบกับในอาหารสูตรที่ 1 มีปริมาณน้อยกว่า เพราะในช่วงทดลองอาหารสูตร 2 ทดลองในเดือนกุมภาพันธ์ อุณหภูมิห้องเฉลี่ยประมาณ $25 \pm 2^{\circ}\text{C}$ ทำให้ออกซิเจนละลายในอาหารได้น้อยกว่าอาหารสูตร 1 ส่วนรงควัตถุสีแดงและซีทรินินไม่สามารถวัดค่าได้ ทั้งนี้เพราะเชื้อราเจริญในอาหารได้น้อย ด้วยเหตุผลได้กล่าวมาแล้วในอาหารสูตร 1 ข้อ 4.1.1

4.1.3 อาหารเหลวสูตร 3 ใช้แลคโตส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.3 และตารางที่ 4.3 พบว่าค่าพีเอชของอาหารลดลงในวันที่ 5 เท่ากับ 6.38 และมีแนวโน้มเพิ่มขึ้น เท่ากับ 6.55 เมื่อสิ้นสุดการหมัก ค่าการละลายของออกซิเจนไม่มีความแตกต่างกันตลอดระยะเวลาการหมัก มีค่าระหว่าง 79.50-85.50% มวลชีวภาพมีค่าเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 10 เท่ากับ 1.46 กรัม/100 มิลลิลิตร จากนั้นลดลงเหลือ 1.37 กรัม/100 มิลลิลิตร เมื่อสิ้นสุดการทดลอง ปริมาณน้ำตาลไม่มีการเปลี่ยนแปลงตลอดการหมัก อยู่ในช่วง 51.11-59.44 กรัม/ลิตร ส่วนปริมาณไนโตรเจนมีแนวโน้มลดลงจาก 0.90 กรัม/ลิตร เหลือ 0.40 กรัม/ลิตร ในวันที่ 5 และไม่เปลี่ยนแปลงจนสิ้นสุดการหมัก สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน เริ่มต้น 26.30 จากนั้นมีค่าเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว ในวันที่ 5 เป็น 74.24 จากนั้นมีค่าเปลี่ยนแปลง อยู่ในช่วง 73.78-105.86 ปริมาณรงควัตถุสีแดงและปริมาณซีทรินินให้ผลเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1 และ 2 ในข้อ 4.1.1 และ 4.1.2



รูปที่ 4.3 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซีทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีแลคโตส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.3 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีแลคโตส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	Sugar (g/l)	Nitrogen (g/l)	C/N ratio	Red pigment (Unit/ml)	Citrinin (ppm)
0	6.50 ^b	0.00 ^d	83.00±2.83	57.41±4.45	0.90 ^a ±0.00	26.30 ^a ±2.04	-	-
5	6.38 ^d ±0.01	0.20 ^c ±0.02	82.00±2.83	59.44±2.84	0.40 ^b ±0.01	74.24±9.72	-	-
10	6.43 ^c ±0.00	1.46 ^a ±0.00	83.00±1.41	51.11±0.54	0.30 ^{bc} ±0.01	73.78±10.56	-	-
15	6.46 ^c ±0.01	1.43 ^a ±0.04	85.50±4.95	56.71±0.47	0.20 ^c ±0.00	105.86±17.11	-	-
20	6.55 ^a ±0.02	1.37 ^b ±0.01	79.50±0.71	59.24±0.75	0.30 ^{bc} ±0.01	88.47±25.02	-	-

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

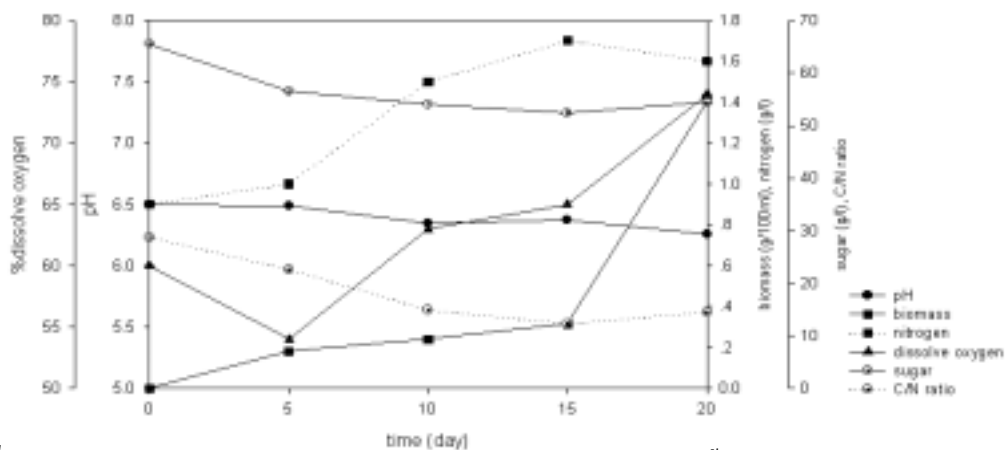
2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

จากการทดลองพบว่า ค่าพีเอชของอาหารมีค่าลดลงในช่วง 5 วันแรก จากนั้นเพิ่มขึ้นตลอดการหมัก สัมพันธ์กับปริมาณไนโตรเจนที่ลดลง สำหรับอาหารสูตรนี้ใช้แลคโตสเป็นแหล่งคาร์บอน โดยแลคโตส 1 โมเลกุล สามารถแตกตัวได้ กลูโคส 1 โมเลกุล และกาแลคโตส 1 โมเลกุล ดังนั้นแลคโตสอาจแตกตัวได้บ้างในช่วงแรก และเชื่อสามารถใช้กลูโคสที่มีน้อยในอาหาร ทำให้ค่าพีเอชลดลงในช่วงแรก เมื่อกลูโคสหมด และเชื่อไม่สามารถใช้แลคโตสเป็นแหล่งคาร์บอนได้ Su Huang (1980) (อ้างในบุญบา, 2542) ไม่พบเชื้อราเจริญในกาแลคโตส แลคโตส และซูโครส ดังนั้นอาหารสูตรนี้จึงไม่มีการเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาล แต่อาหารสูตรนี้ใช้โมโนโซเดียมกลูตาเมตที่เป็นทั้งแหล่งคาร์บอนและไนโตรเจน เชื้อราจึงสามารถนำไปใช้เพื่อการเจริญ สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มเพิ่มขึ้น หมายความว่าอัตราในการใช้ไนโตรเจนเร็วกว่าคาร์บอน สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนในอาหาร มีค่าไม่เปลี่ยนแปลงแสดงว่าออกซิเจนที่ละลายในอาหารสมดุลกับปริมาณออกซิเจนที่เชื้อรานำไปใช้ เมื่อเปรียบเทียบกับในอาหารสูตร 1 มีปริมาณใกล้เคียงกัน เพราะในช่วงทดลองอาหารสูตรที่ 3 ทดลองในเดือนธันวาคม-มกราคม อุณหภูมิห้องเฉลี่ยประมาณ $18 \pm 2^{\circ}\text{C}$ อาจทำให้ออกซิเจนละลายในอาหารได้มากเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1 ส่วนปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดค่าได้ ทั้งนี้เพราะเชื้อราสร้างเส้นใยได้น้อย และอาหารเหลวสังเคราะห์มีแร่ธาตุ 3 ชนิดเพิ่มขึ้น คือ แคลเซียมคลอไรด์ ($\text{CuCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$), กรดบอริก (H_3BO_3) และแอมโมเนียโมลิบเดต $[(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}]$ เท่ากับ 5.0, 11.0 และ 5.0 มิลลิกรัม/อาหาร 1 ลิตร ตาม

ลำดับ ซึ่งอาหารปกติที่ใช้เลี้ยงเชื้อนี้เพื่อให้สร้างรงควัตถุสีแดงไม่มี (Hajjaj และคณะ ,2001) ดังได้อธิบายมาแล้วในข้อ 4.1.1

4.4.4 อาหารเหลวสูตร 4 ใช้แลคโตส 45 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.4 และตารางที่ 4.4 พบว่าค่าพีเอชมีแนวโน้มลดลงตลอดการหมัก ค่าพีเอชสุดท้ายเท่ากับ 6.26 สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนมีค่าไม่คงที่ตลอดการหมักอยู่ในช่วง 54.00-74.00% มวลชีวภาพค่อยๆ เพิ่มขึ้น จนมีค่าสูงสุดเท่ากับ 1.41 กรัม/100 มิลลิลิตร ปริมาณน้ำตาลลดลงเล็กน้อยตลอดการทดลอง โดยลดลงจาก 65.54 กรัม/ลิตร เหลือ 54.42 กรัม/ลิตร ส่วนปริมาณไนโตรเจนมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นเล็กน้อย โดยเพิ่มจาก 0.9 กรัม/ลิตร เป็น 1.6 กรัม/ลิตร ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน มีแนวโน้มลดลงเล็กน้อยในช่วง 15 วันแรก โดยลดลงจาก 28.75 เหลือ 14.90 และไม่เปลี่ยนแปลงจนถึงสุดการหมัก สำหรับรงควัตถุสีแดงและซีทรินินให้ผลเดียวกับอาหารสูตร 1-3

จากการทดลองพบว่า ค่าพีเอชของอาหารมีค่าลดลงเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลง เพราะอาหารสูตร 4 ใช้แลคโตสเป็นแหล่งคาร์บอน เช่นเดียวกับสูตร 3 แต่มีฮีสติดีนเป็นแหล่งไนโตรเจน พบว่าไม่มีการเปลี่ยนแปลงปริมาณไนโตรเจน ซึ่งให้ผลการทดลองคล้ายกับสูตร 2 และพบอีกว่าเมื่อไม่มีแหล่งคาร์บอนหรือไนโตรเจนอื่นที่เขื่อนำไปใช้ได้ดี เชื่อว่าจึงพยายามใช้แลคโตสเพื่อเพิ่มมวลชีวภาพ ทำให้ปริมาณน้ำตาลลดลงเล็กน้อย สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มลดลงเล็กน้อย จากนั้นคงที่จนถึงสุดการหมัก หมายความว่า อัตราการนำคาร์บอนไปใช้ได้เร็วกว่าไนโตรเจน



รูปที่ 4.4 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซีทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีแลคโตส 45 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.4 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีแลคโตส 45 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

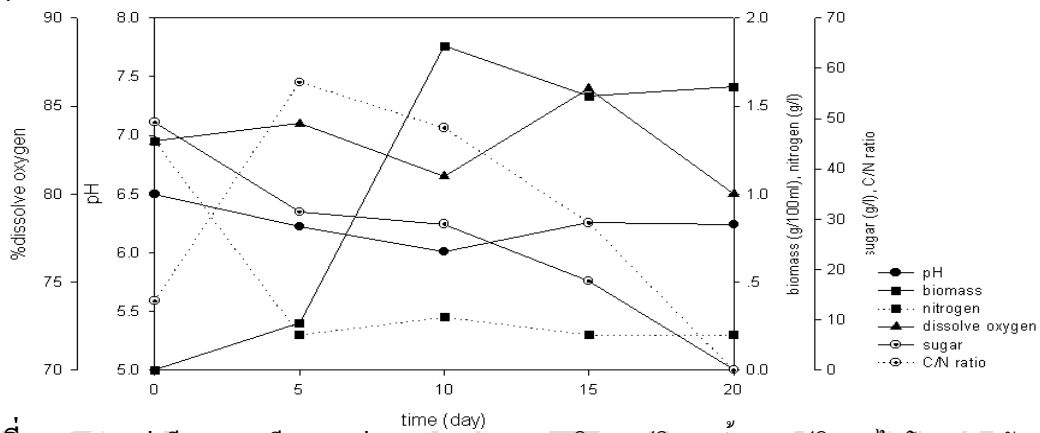
เวลา (วัน)	PH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	Sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	Red pigment (Unit/ml)	Citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.0000 ^c	59.50 ^c ±0.71	65.54 ^a ±1.21	0.90 ^b ±0.00	28.75 ^a ±0.53	-	-
5	6.49 ^a ±0.02	0.18 ^d ±0.00	54.00 ^b ±1.41	56.51 ^b ±1.56	1.00 ^b ±0.01	22.59 ^b ±3.25	-	-
10	6.35 ^b ±0.01	0.24 ^c ±0.00	63.00 ^c ±1.41	54.05 ^c ±0.04	1.50 ^a ±0.01	14.90 ^c ±0.11	-	-
15	6.37 ^b ±0.01	0.32 ^b ±0.01	64.50 ^c ±3.54	52.44 ^c ±0.19	1.70 ^a ±0.01	12.28 ^c ±0.74	-	-
20	6.26 ^c ±0.01	1.41 ^a ±0.02	74.00 ^a ±1.41	54.42 ^{bc} ±0.46	1.60 ^a ±0.02	14.49 ^c ±2.09	-	-

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสทมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.1.5 อาหารเหลวสูตร 5 ใช้กลูโคส 20 กรัม/ลิตร และแลคโตส 20 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งคาร์บอน และ โมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร เป็นแหล่งไนโตรเจน หมักโดย *M. purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.5 และตารางที่ 4.5 พบว่าค่าพีเอชของอาหารลดลงต่ำสุดเท่ากับ 6.01 ในวันที่ 10 จากนั้นเพิ่มขึ้นเล็กน้อย ค่าการละลายของออกซิเจนไม่เปลี่ยนแปลงตลอดการหมัก อยู่ในช่วง 80.00-85.50% มวลชีวภาพเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 10 เท่ากับ 1.84 กรัม/100 มิลลิลิตร จากนั้นคงที่ตลอดการทดลอง อยู่ในช่วง 1.55-1.84 กรัม/100 มิลลิลิตร ปริมาณน้ำตาลมีแนวโน้มลดลงจาก 49.26 กรัม/ลิตร และถูกใช้จนหมดเมื่อสิ้นสุดการหมัก ส่วนปริมาณไนโตรเจนลดลงอย่างรวดเร็วในวันที่ 5 จาก 1.3 กรัม/ลิตร เหลือ 0.20 กรัม/ลิตร จากนั้นไม่เปลี่ยนแปลงตลอดการทดลอง สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน มีแนวโน้มลดลงตลอดการทดลอง รงควัตถุสีแดงและซิทรินินให้ผลเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1-4

จากการทดลองพบว่า ค่าพีเอชของอาหารมีค่าลดลงเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลง แสดงว่าการเปลี่ยนน้ำตาลให้เป็นกรด และพีเอชมีค่าเพิ่มขึ้นในขณะที่ปริมาณไนโตรเจนลดลง เนื่องจากการใช้สารประกอบไนโตรเจนทำให้เกิดสารประกอบต่าง (Stryer, L.,1981) สำหรับอาหารสูตร 5 ใช้กลูโคสร่วมกับแลคโตสเป็นแหล่งคาร์บอน เชื้อ *M. purpureus* FTCMU สามารถใช้กลูโคสได้เร็วทำให้พีเอชต่ำลง และในขณะที่เดียวกันมีการใช้โมโนโซเดียมกลูตาเมตค่าพีเอชจึงเพิ่มขึ้น มวลชีวภาพเพิ่มขึ้นสูงสุดในวันที่ 10 แสดงว่าขณะนั้นมีกลูโคสในอาหารเหลือน้อยพร้อมกับมีการใช้ในโตรเจนควบคู่กัน อาหารสูตรนี้ใช้ทั้งกลูโคสและแลคโตส เมื่อเชื้อราใช้กลูโคสหมดจึงเริ่มใช้แลคโตส สอด

คล้ายกับ Hajjaj และคณะ (2001) พบว่ามวลชีวภาพของเชื้อ *A. terreus* มีค่าสูงสุดเมื่อปริมาณ กลูโคสในอาหารหมด จากนั้นเริ่มมีการใช้แลคโตสเพื่อรักษามวลชีวภาพให้คงที่ตลอดการทดลอง สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มลดลง เป็นไปในทำนองเดียวกับปริมาณน้ำตาลที่ลดลง ออกซิเจนที่ละลายอยู่ในอาหารสอดคล้องกับปริมาณออกซิเจนที่เชื้อรานำไปใช้ ส่วนปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดค่าได้ เพราะเชื้อราสร้างเส้นใยได้น้อยเช่นเดียวกับอาหารสูตรที่ 1-4 ปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดค่าได้ ทั้งนี้เพราะว่าเชื้อราเจริญได้น้อยในอาหารเลี้ยงเชื้อ ด้วยเหตุผลที่กล่าวมาแล้วในข้อ 4.1.1



รูปที่ 4.5 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซีทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคสและแลคโตส ชนิดละ 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.5 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซีทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคสและแลคโตส ชนิดละ 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 20 วัน

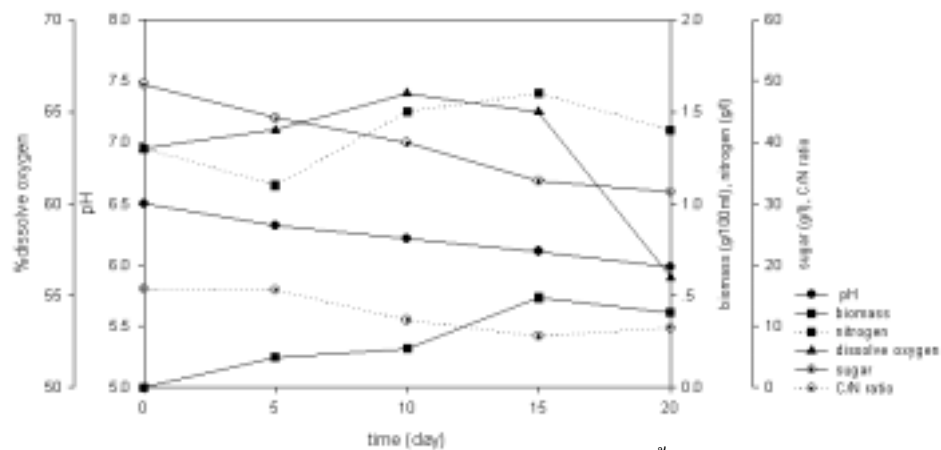
เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	Sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	Red pigment (Unit/ml)	Citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.00 ^b	83.00±4.24	49.26 ^a ±3.47	1.30 ^a ±0.01	13.78 ^{bc} ±1.04	-	-
5	6.22 ^b ±0.01	0.27 ^b ±0.00	83.50±2.12	31.45 ^b ±1.23	0.20±0.00	57.18 ^a ±7.11	-	-
10	6.01 ^c ±0.03	1.84 ^a ±0.24	80.50±0.71	29.04 ^b ±2.53	0.30±0.01	48.12 ^a ±19.78	-	-
15	6.26 ^b ±0.01	1.55 ^a ±0.09	85.50±2.12	27.71 ^b ±1.43	0.20±0.00	29.25 ^{bc} ±24.65	-	-
20	6.24 ^b ±0.01	1.61 ^a ±0.07	80.00±2.83	0.00 ^c ±0.00	0.20±0.00	0.00 ^c ±0.00	-	-

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P≤0.05)

4.1.6 อาหารเหลวสูตร 6 ใช้กลูโคส 20 กรัม/ลิตร, แลคโตส 20 กรัม/ลิตร และ ฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.6 และตารางที่ 4.6 พบว่าค่าพีเอชของอาหารมีแนวโน้มลดลงตลอดการทดลอง โดยลดลงจาก 6.50 เหลือ 5.98 สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนไม่เปลี่ยนแปลงตลอดการหมัก อยู่ในช่วง 56.00-66.00% ส่วนมวลชีวภาพเพิ่มขึ้นอย่างช้าๆ และมีค่าเท่ากับ 0.41 กรัม/100 มิลลิลิตร ในวันสุดท้ายของการหมัก ปริมาณน้ำตาลมีแนวโน้มลดลงเรื่อยๆ จากเริ่มต้น 49.43 กรัม/ลิตร เหลือ 31.89 กรัม/ลิตร ส่วนปริมาณไนโตรเจนเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้นเล็กน้อย อยู่ในช่วง 1.1-1.6 กรัม/ลิตร สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลงช้าๆ ตลอดการหมัก จาก 16.13 เหลือ 9.73 ปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดได้เพราะไม่มีการสร้างรงควัตถุสีแดงในอาหาร รวมทั้งปริมาณซีทรินินให้ผลเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1-5

ผลของการหมักพบว่าค่าพีเอชของอาหารมีค่าลดลงเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลง อาหารสูตรนี้ใช้กลูโคสร่วมกับแลคโตสเป็นแหล่งคาร์บอน เชื้อ *M. purpureus* FTCMU สามารถใช้น้ำตาลกลูโคสได้เร็วทำให้พีเอชต่ำลง และปริมาณไนโตรเจนเปลี่ยนแปลงน้อยมาก เพราะใช้ฮีสติดีนเป็นแหล่งไนโตรเจน เช่นเดียวกับสูตร 2 และ 4 จึงให้ผลคล้ายกัน เมื่อพิจารณาสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน มีแนวโน้มลดลงเพียงเล็กน้อยตลอดการหมัก แสดงว่ามีอัตราการใช้คาร์บอนเร็วกว่าไนโตรเจน



รูปที่ 4.6 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซีทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคสและแลคโตส ชนิดละ 20 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.6 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ ที่มีกลูโคสและแลคโตส ชนิดละ 20 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	Sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	Red pigment (Unit/ml)	Citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.00 ^c	62.50±0.71	49.43 ^a ±1.16	1.30 ^c ±0.01	16.13 ^a ±0.92	-	-
5	6.32 ^b ±0.11	0.16 ^b ±0.01	63.50±0.71	43.93 ^b ±0.49	1.10 ^d ±0.00	15.92 ^a ±0.06	-	-
10	6.21 ^{bc} ±0.01	0.21 ^b ±0.02	66.00±1.41	39.89 ^c ±0.17	1.50 ^b ±0.01	11.00 ^b ±0.71	-	-
15	6.11 ^c ±0.01	0.49 ^a ±0.04	65.00±2.83	33.62 ^d ±0.30	1.60 ^a ±0.00	8.37 ^c ±0.16	-	-
20	5.98 ^d ±0.03	0.41 ^a ±0.07	56.00 ^a ±2.83	31.89 ^c ±0.39	1.40 ^{bc} ±0.01	9.73 ^{bc} ±0.35	-	-

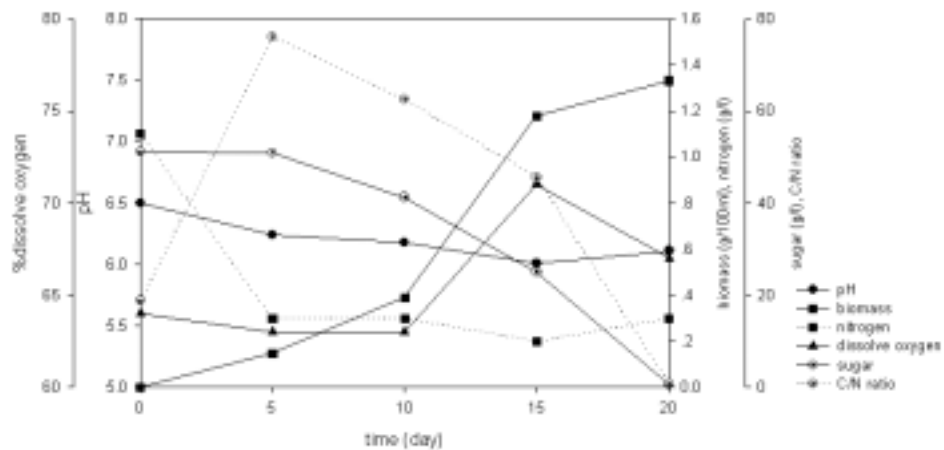
หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสดมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.1.7 อาหารเหลวสูตร 7 ใช้กลูโคส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ใช้เป็นชุดเปรียบเทียบการสร้างซิทรินิน จากรูปที่ 4.7 และตารางที่ 4.7 พบว่าค่าพีเอชของอาหารมีแนวโน้มลดลง จาก 6.50 เหลือ 6.01 ในวันที่ 15 จากนั้นเพิ่มขึ้นเป็น 6.11 ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับค่าการละลายของออกซิเจนมีค่าไม่คงที่ อยู่ในช่วง 62.50-70.50% มวลชีวภาพเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 15 ของการหมัก โดยมีค่าเท่ากับ 1.18 กรัม/100 มิลลิลิตร และเพิ่มขึ้นเล็กน้อยเท่ากับ 1.33 กรัม/100 มิลลิลิตร ในวันสุดท้ายของการหมัก ปริมาณน้ำตาลมีแนวโน้มลดลงเรื่อยๆ จากเริ่มต้น 51.02 กรัม/ลิตร เหลือ 0.62 กรัม/ลิตร ส่วนปริมาณไนโตรเจนลดลงจาก 1.1 กรัม/ลิตร เหลือ 0.3 กรัม/ลิตร ในวันที่ 5 จากนั้นไม่เปลี่ยนแปลงตลอดการหมัก สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลงแบบเดียวกับปริมาณน้ำตาลและไนโตรเจน ส่วนปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดได้ และปริมาณซิทรินินให้ผลเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1-6

จากการทดลองพบว่า ค่าพีเอชของอาหารมีค่าลดลงเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลง เพราะเชื้อราสามารถใช้น้ำตาลในการเจริญ พร้อมกับอาหารมีกรดอินทรีย์ที่เกิดจากกระบวนการเมตาโบไลต์ (Lumyong และคณะ, (1990), Lumyong และ Tomita (1992,1993); (อ้างในบุญบา, 2542) และเมื่อปริมาณน้ำตาลในอาหารลดลงต่ำมาก เชื้อราเริ่มมีการใช้โมโนโซเดียมกลูตาเมต ทำให้ปริมาณไนโตรเจนในอาหารลดลง ส่งผลให้ค่าพีเอชเพิ่มขึ้น (Carel และ Shepherd (1997); Shepherd (1997); อ้างอิงในบุญบา, 2542) สำหรับมวลชีวภาพที่เพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 15 ของการหมัก เพราะ

ปริมาณน้ำตาลลดลงเร็วมาก สอดคล้องกับ Hajjaj และคณะ (1999) พบว่ามวลชีวภาพของเชื้อ *Mnascus ruber* มากที่สุดเมื่อกลูโคสในอาหารหมด เมื่อพิจารณาสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นแสดงว่าอัตราการใช้ในโตรเจนเร็วกว่าคาร์บอน ปริมาณรงควัตถุสีแดงและซิทรินินไม่สามารถวัดค่าได้เช่นเดียวกับอาหารสูตรที่ 1-6 และอาหารสูตรนี้เป็นชุดเปรียบเทียบการสร้างซิทรินิน โดย Blanc และคณะ (1995a) ซึ่งได้ศึกษาการสร้างซิทรินินโดยเชื้อรา *M. ruber* (wild) เลี้ยงในอาหารเหลวที่มีองค์ประกอบของอาหารต่างกัน



รูปที่ 4.7 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

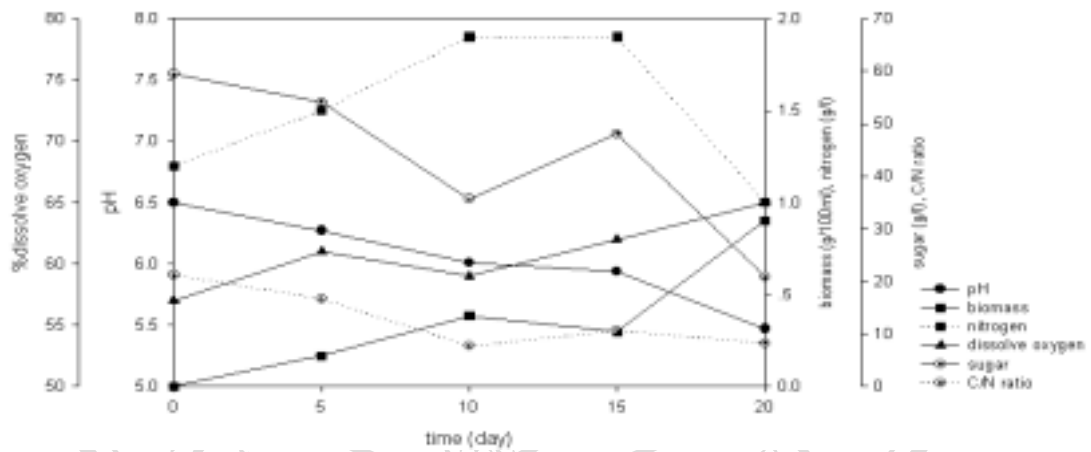
ตารางที่ 4.7 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	red pigment (Unit/ml)	citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.00 ^c	64.00 ^b ±1.41	51.02 ^a ±0.61	1.10 ^a ±0.00	18.78 ^c ±0.22	-	-
5	6.24 ^b ±0.01	0.158 ^c ±0.01	63.00 ^b ±1.41	50.90 ^a ±1.41	0.30±0.01	76.07 ^a ±8.80	-	-
10	6.18 ^{bc} ±0.08	0.39 ^b ±0.05	62.50 ^b ±2.12	41.22 ^b ±0.35	0.30±0.00	62.47 ^b ±0.92	-	-
15	6.01 ^d ±0.01	1.18 ^a ±0.01	70.50 ^a ±2.12	25.03 ^c ±3.47	0.20±0.08	10.42 ^{cd} ±5.47	-	-
20	6.11 ^c ±0.00	1.33 ^a ±0.15	67.00 ^{ab} ±2.83	0.62 ^d ±0.01	0.30±0.00	0.36 ^d ±0.04	-	-

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสดมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.1.8 อาหารเหลวสูตร 8 ใช้กลูโคส 45 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *Mnuber* TISTR 3006 เป็นชุดเปรียบเทียบการสร้างซิทรีนินเช่นกันกับสูตร 7 จากรูปที่ 4.8 และตารางที่ 4.8 พบว่าค่าพีเอชของอาหารมีแนวโน้มลดลงตลอดการทดลอง โดยลดลงจาก 6.50 เหลือ 5.47 ค่าการละลายของออกซิเจนไม่เปลี่ยนแปลงตลอดการทดลอง อยู่ในช่วง 57.00-64.50% มวลชีวภาพเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ จนมีค่าสูงสุดเท่ากับ 0.90 กรัม/100 มิลลิลิตร ในวันสุดท้ายของการหมัก ปริมาณน้ำตาลมีแนวโน้มลดลงเรื่อยๆ โดยลดลงจาก 59.42 กรัม/ลิตร เหลือ 20.75 กรัม/ลิตร ส่วนปริมาณไนโตรเจนไม่มีการเปลี่ยนแปลงตลอดการทดลอง อยู่ในช่วง 1.0-1.9 กรัม/ลิตร สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลงในทำนองเดียวกับปริมาณน้ำตาล สำหรับปริมาณรงควัตถุสีแดงไม่สามารถวัดได้และตรวจพบปริมาณซิทรีนินเช่นเดียวกับอาหารสูตร 1-7



รูปที่ 4.8 แสดงค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรีนิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคส 45 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *Mnuber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ผลของการหมักพบว่าค่าพีเอชของอาหารลดลงเมื่อปริมาณน้ำตาลลดลง พร้อมกับมวลชีวภาพมีค่าเพิ่มขึ้น ซึ่งยืนยันผลเช่นเดียวกับข้อ 4.1.1, 4.1.5, 4.1.6 และ 4.1.7 ส่วนปริมาณไนโตรเจนไม่เปลี่ยนแปลงคล้ายๆ กับอาหารสูตรอื่นที่ใช้ฮีสติดีนเป็นแหล่งไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มลดลงเพราะน้ำตาลมีแนวโน้มลดลงนั่นเอง

ตารางที่ 4.8 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช มวลชีวภาพ ค่าการละลายของออกซิเจน ปริมาณน้ำตาล ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของอาหารเหลวสังเคราะห์ที่มีกลูโคส 45 กรัม/ลิตร และฮีสติดีน 12.5 กรัม/ลิตร หมักโดย *M. ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

เวลา (วัน)	pH	biomass (g/100ml)	%dissolve oxygen	Sugar (g/l)	nitrogen (g/l)	C/N ratio	Red pigment (Unit/ml)	Citrinin (ppm)
0	6.50 ^a	0.00 ^d	57.00±1.41	59.42 ^a ±2.23	1.20±0.01	21.21 ^a ±1.74	-	-
5	6.27 ^b ±0.01	0.16 ^c ±0.01	61.00±1.41	54.10 ^b ±0.06	1.50±0.06	16.67 ^{ab} ±7.50	-	-
10	6.01 ^c ±0.01	0.38 ^b ±0.02	59.00±2.83	35.66 ^d ±0.23	1.90±0.03	7.68 ^b ±1.29	-	-
15	5.94 ^d ±0.01	0.30 ^b ±0.07	62.00±4.24	48.09 ^c ±0.01	1.90±0.02	10.59 ^b ±1.12	-	-
20	5.47 ^c ±0.03	0.90 ^a ±0.06	64.50±0.71	20.75 ^c ±0.96	1.00±0.00	8.24 ^b ±0.33	-	-

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

อภิปรายผลการทดลองเลี้ยงเชื้อ *Morascus purpureus* FTCMU และ *Morascus ruber* TISTR 3006 ในอาหารเหลวสังเคราะห์

ปริมาณรงควัตถุสีแดงจากการวัดด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ พบว่าอาหารเหลวทั้ง 8 สูตร ไม่สามารถสร้างรงควัตถุสีแดง เพราะมีการเจริญของเชื้อราโมแนสคัสน้อยมากมีลักษณะเป็นก้อนกลมๆ (pellet) เพราะปกติเชื้อราสร้างรงควัตถุขึ้นภายในเส้นใยไมซีเลียม ทั้งนี้อาจเพราะสูตรอาหารเหลวสังเคราะห์ไม่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อราโมแนสคัส เพราะการทดลองนี้คัดแปลงมาจากสูตรอาหารเหลวสังเคราะห์สำหรับเชื้อรา *A. terreus* (Hajjaj และคณะ, 2001) ซึ่งมีสารประกอบที่แตกต่างไปจากอาหารเหลวพื้นฐานสำหรับเชื้อราโมแนสคัส ได้แก่ แคลเซียมคลอไรด์ ($\text{CuCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$), กรดบอริก (H_3BO_3) และ แอมโมเนียมโพลิบเดท [$(\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}$] สันนิษฐานได้ว่าสารตัวใดตัวหนึ่ง อาจมีผลยับยั้งการเจริญของเชื้อราโมแนสคัส นอกจากนั้นสูตรอาหารพื้นฐานในการเลี้ยง *Morascus* sp. เพื่อสร้างรงควัตถุมีกลูโคสเพียง 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมตเพียง 5 กรัม/ลิตร เท่านั้น สภาวะการเลี้ยงเชื้อได้ทดลองที่อุณหภูมิห้อง (ไม่มีการควบคุมอุณหภูมิให้คงที่) โดยทดลองที่อุณหภูมิประมาณ 18-20^oซ (เดือนธันวาคม 2545-มกราคม 2546) ซึ่งไม่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อราโมแนสคัส เพราะปกติจะเจริญที่อุณหภูมิ 25-28^oซ สอดคล้องกับ Mannandhar และ Apinis (1971) (อ้างจาก บุญบา, 2542) พบว่าที่อุณหภูมิ 18^oซ การเจริญของเชื้อราโมแนสคัสจะช้ามาก

ปริมาณซิทรีนินในอาหารเหลวสังเคราะห์ จากผลการวิเคราะห์ปริมาณซิทรีนินในอาหารเหลวสังเคราะห์ทั้ง 8 สูตร ได้แก่ อาหารสูตร 1-6 โดย *M. purpureus* FTCMU และอาหารสูตร 7 และ 8 โดย *M. ruber* TISTR 3006 ปรากฏว่าซิทรีนินน้อยกว่า 50 ส่วนในล้านส่วน ในอาหารเหลวทุกสูตร ตลอดระยะเวลาการหมัก จากผลการวิเคราะห์ด้วย TLC พบแถบสีฟ้าเรืองแสงภายใต้แสงยูวี ที่ความยาวคลื่น 365 นาโนเมตร ณ ตำแหน่ง relative retention time แตกต่างกับซิทรีนินมาตรฐานที่เรืองแสงสีเหลือง (รูปที่ ก-11 ภาคผนวก ก) จึงมั่นใจว่าแถบสีที่สามารถแยกออกมาจากตัวอย่างที่สกัดจากอาหารเหลวสังเคราะห์ไม่ใช่ซิทรีนิน สำหรับขั้นตอนและวิธีการสกัดซิทรีนินอ้างอิงจาก Blanc และคณะ (1995b) อาจมีส่วนทำให้ซิทรีนินที่มีในอาหารเหลวสังเคราะห์สลายไปได้ แต่ Blanc และคณะ (1995b) ตรวจสอบซิทรีนินแบบพบหรือไม่พบ (qualitative) เท่านั้นไม่ได้หาปริมาณ การทดลองนี้ได้วิเคราะห์ปริมาณซิทรีนินแบบ recovery โดยเติมซิทรีนินมาตรฐานที่ทราบความเข้มข้นที่แน่นอนลงในตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์ (ก่อนการสกัด) จากนั้นทำการเตรียมตัวอย่างและทำการสกัดเช่นเดียวกัน เมื่อวิเคราะห์ปริมาณซิทรีนินไม่พบในปริมาณที่ใกล้เคียงกับซิทรีนินมาตรฐานที่เติมลงในตัวอย่าง พบ %recovery ของซิทรีนินน้อยมาก ดังนั้นวิธีการสกัดอาจไม่เหมาะสม ทั้งขั้นตอนการสกัด รวมทั้งชนิดและปริมาณของตัวทำละลาย และปริมาณตัวอย่างอาหารเหลวที่นำมาสกัด จึงควรมีการศึกษาสภาวะที่เหมาะสมทั้งการสกัด สัดส่วนตัวทำละลายที่เหมาะสมต่อไป

การทดลองนี้สามารถศึกษาผลของกลูโคส แลคโตส โมโนโซเดียมกลูตาเมต และฮีสติดีนในอาหารเหลวสังเคราะห์ต่อการเพิ่มปริมาณมวลชีวภาพได้ กล่าวคือ อาหารเหลวที่มีกลูโคส 20 กรัม/ลิตร และแลคโตส 20 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร ให้ค่ามวลชีวภาพมากที่สุดภายในระยะเวลาการหมักเพียง 10 วัน จากนั้นมีค่าคงที่ตลอดการหมัก รองลงมาได้แก่อาหารเหลวที่ใช้แลคโตส 45 กรัม/ลิตร และโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/ลิตร ส่วนอาหารสูตรที่เหลือจะเพิ่มอัตรามวลชีวภาพน้อยกว่า อาหารที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตจะให้ปริมาณมวลชีวภาพสูงกว่าอาหารที่เติมฮีสติดีน ดังนั้นจะเห็นได้ว่าอาหารเหลวที่ใช้กลูโคสร่วมกับแลคโตส จะทำให้เชื้อรามีมวลชีวภาพได้มากกว่าอาหารเหลวที่ใช้แลคโตส หรือ กลูโคสเพียงชนิดเดียวในปริมาณสูงๆ เพราะความเข้มข้นที่มากเกินไปอาจไปยับยั้งการเจริญของเชื้อราได้ แต่เมื่อเราใช้กลูโคสร่วมกับแลคโตสเชื้อสามารถใช้กลูโคสจนหมดจากนั้นจึงย่อยแลคโตสที่เหลือต่อไป สำหรับแหล่งไนโตรเจนที่เติมในอาหารก็เช่นเดียวกัน โดยอาหารที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต พบว่าเชื้อสามารถใช้โมโนโซเดียมกลูตาเมตได้ดีกว่าฮีสติดีน โดยสังเกตจากปริมาณไนโตรเจนในอาหารเหลวที่ลดลงนั่นเอง

4.2 ผลของโมโนโซเดียมกลูตาเมต (monosodium glutamate) หรือฮิสติดีน (L-histidine) ในข้าวต่อการผลิตตรงควัตถุสีแดงและซีทรินิน โดยเชื้อรา *Muscospurpureus*FTCMU และ *Muscosuber*TISTR 3006

การทดลองนี้เพื่อศึกษาการผลิตตรงควัตถุสีแดงและซีทรินินโดยเชื้อรา *M. purpureus* FTCMU และ *M. ruber* TISTR 3006 โดยใช้แหล่งไนโตรเจน 2 ชนิด คือโมโนโซเดียมกลูตาเมต และ ฮิสติดีนเติมลงในข้าว วัดค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน จำนวนสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณสี (สีแดงที่ 500 นาโนเมตร, สีส้มที่ 470 นาโนเมตร และ สีเหลืองที่ 400 นาโนเมตร) ค่าสีโดยระบบ Hunter Lab และปริมาณซีทรินิน ทุกๆ 5 วัน ตลอดเวลาการหมัก 20 วัน

จากการเปรียบเทียบข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตและฮิสติดีน ดังตารางที่ 4.9 พบว่าปริมาณไนโตรเจนของข้าวเพิ่มสูงขึ้น จากเริ่มต้น 1.39% โดยข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตมีปริมาณไนโตรเจนเพิ่มขึ้นเป็น 1.49% และข้าวที่เติมฮิสติดีนมีไนโตรเจนเพิ่มขึ้นเป็น 1.98% เนื่องจากสูตรโครงสร้างของโมโนโซเดียมกลูตาเมตแตกต่างกับฮิสติดีน (ตารางที่ ค-2 ภาคผนวก ค) โมโนโซเดียมกลูตาเมต มีมวลโมเลกุล = 187 กรัม (คาร์บอน = 60.06 กรัม, ไนโตรเจน = 28.01 กรัม) ในขณะที่ฮิสติดีน มีมวลโมเลกุล = 155.156 กรัม (คาร์บอน = 72.07 กรัม, ไนโตรเจน = 42.02 กรัม) เมื่อทำการเติมแหล่งไนโตรเจนทั้ง 2 ชนิดลงในข้าว ในปริมาณที่เท่ากันคือ 12.5 กรัม/กิโลกรัม ดังนั้นข้าวที่เติมฮิสติดีนจึงมีปริมาณไนโตรเจนมากกว่าข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต และเมื่อปริมาณไนโตรเจนเพิ่มมากขึ้น ทำให้สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลง

ตารางที่ 4.9 เปรียบเทียบคุณภาพของข้าว 3 สูตร ก่อนใช้ในการหมัก

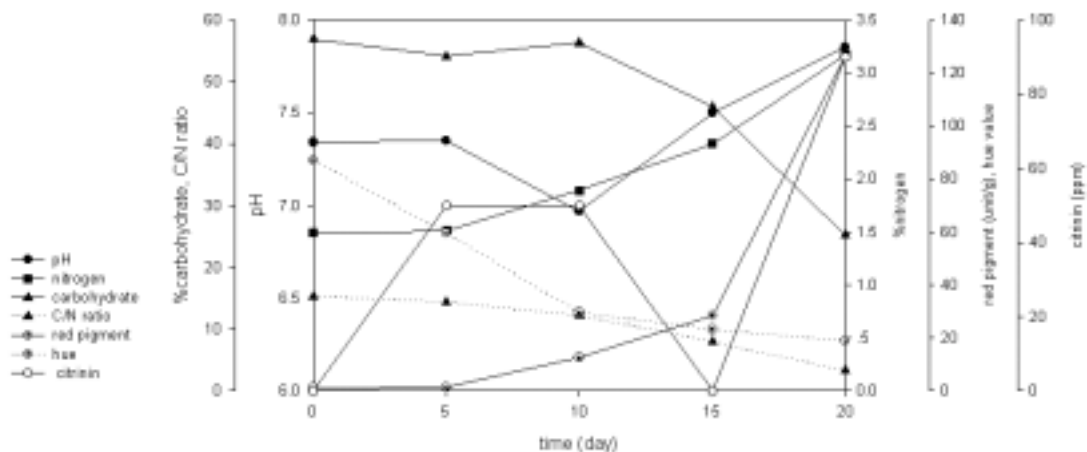
สูตรข้าว	คาร์โบไฮเดรต (%)	คาร์บอน (%)	ไนโตรเจน (%)	สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน
ข้าว	62.23 ^b ±0.04	22.63	1.39 ^b ±0.01	16.28 ^a ±0.01
ข้าว เติม โมโนโซเดียมกลูตาเมต	56.89 ^c ±1.99	20.69	1.49 ^b ±0.01	13.89 ^b ±0.56
ข้าว เติม ฮิสติดีน	76.79 ^a ±0.16	27.93	1.98 ^a ±0.11	14.10 ^b ±1.05

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสดมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.2.1 ข้าวสูตร 1 คือข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M. purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.9 และตารางที่ 4.10 พบว่าค่าพีเอชของข้าวมีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อยตลอดการทดลอง อยู่ในช่วง 6.97-7.85 สำหรับปริมาณคาร์โบไฮเดรต (เทียบเท่ากลูโคส) ก่อน

ข้างคงที่ใน 10 วันแรก อยู่ในช่วง 54.10-56.89% จากนั้นค่อยๆ ลดลงเหลือ 25.19% ส่วนปริมาณไนโตรเจนค่อยๆ เพิ่มขึ้นจาก 1.49% จนมีค่าสูงสุดเท่ากับ 3.17% ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มลดลงอย่างช้าๆ จาก 15.32 เหลือ 12.23 ในช่วง 15 วันแรก จากนั้นลดลงอย่างรวดเร็วเหลือ 3.28 ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับรงควัตถุสีแดงที่ได้จากการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 500 นาโนเมตร เริ่มวัดได้ในวันที่ 10 เท่ากับ 20.52 ยูนิต/กรัม และมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นจนมีค่าสูงสุดในวันสุดท้ายของการหมักเท่ากับ 126.51 ยูนิต/กรัม ค่า hue ของข้าวลดลงจาก 87.07 องศา เป็น 59.54 องศา ในวันที่ 5 แสดงว่าข้าวเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม จากนั้นค่า hue ลดลงเรื่อยๆ จนเท่ากับ 18.86 องศา ตรวจพบซิทรีนินในวันที่ 5 เท่ากับ 50 ส่วนในล้านส่วน และมีปริมาณสูงสุดเท่ากับ 90 ส่วนในล้านส่วน ในวันสุดท้ายของการหมัก



รูปที่ 4.9 แสดงค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรีนิน ของข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ผลจากการหมักทำให้ได้ค่าพีเอชลดลง เนื่องจากเชื้อราโมแนสคัสสามารถย่อยแป้งให้เป็นน้ำตาล จากนั้นย่อยถูกต่อได้ผลผลิตเป็นกรดอินทรีย์ (บุษบา, 2542) ได้มวลชีวภาพเพิ่มขึ้น ในระหว่างการหมักมีการใช้โปรตีนในข้าวพร้อมกับการเจริญของโมแนสคัส จึงทำให้ค่าโปรตีนรวมหรือปริมาณไนโตรเจนเพิ่มสูงขึ้น (Teng และ Feldeim, 2001) ส่วนอัตราส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีค่าลดลงช้าๆ ในช่วงแรกและลดลงอย่างรวดเร็วในวันที่ 15 และลดลงในสัดส่วนน้อยที่สุดในวันสุดท้ายของการหมัก แสดงให้เห็นว่ามีการเจริญของเชื้อราเพิ่มขึ้น และใช้ส่วนประกอบคาร์บอนได้เร็วกว่าส่วนประกอบไนโตรเจน ทำให้สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลง สำหรับปริมาณรงควัตถุสีแดงที่วัดด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ มีค่าเพิ่มมากขึ้นไปในแนวทางเดียวกับปริมาณไนโตรเจนที่เพิ่มขึ้น ค่า hue ของข้าวสุตนี้ค่อยๆ ลดลงตลอดการหมักเนื่องจากค่า hue ลดลงต่ำกว่า 30 องศา และเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองตั้งแต่วันที่ 5 และแดงขึ้นจนวันสุดท้ายของการหมัก

สำหรับปริมาณซิทรินินเริ่มตรวจพบตั้งแต่วันที่ 5 ของการหมัก เท่ากับ 50 ส่วนในล้านส่วน จากนั้นเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อยเมื่อสิ้นสุดการหมัก

ตารางที่ 4.10 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรินิน ของข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ระยะเวลา (วัน)	pH	%carbohydrate (as glucose)	%nitrogen	C/N ratio	Red Pigment (unit/g)	ค่า hue (องศา)	Citrinin (ppm)
0	7.34±0.07	56.89 ^a ±1.99	1.49 ^c ±0.01	15.32 ^a ±0.56	1.19 ^d ±3.49	87.07 ^a ±0.16	ไม่พบ
5	7.35±0.13	54.10 ^{ab} ±3.66	1.51 ^c ±0.10	14.41 ^a ±1.95	1.29 ^d ±1.16	59.54 ^b ±9.43	50
10	6.97±0.10	56.26 ^a ±1.05	1.89 ^{bc} ±0.40	12.23 ^{ab} ±2.81	20.52 ^c ±0.26	29.49 ^c ±3.94	50
15	7.50±0.30	45.91 ^b ±1.90	2.33 ^b ±0.09	7.92 ^b ±0.65	28.51 ^b ±1.92	23.20 ^d ±0.16	ไม่พบ
20	7.85±0.35	25.19 ^c ±6.94	3.17 ^a ±0.46	3.28 ^c ±1.36	126.51 ^a ±1.18	18.86 ^c ±0.14	90

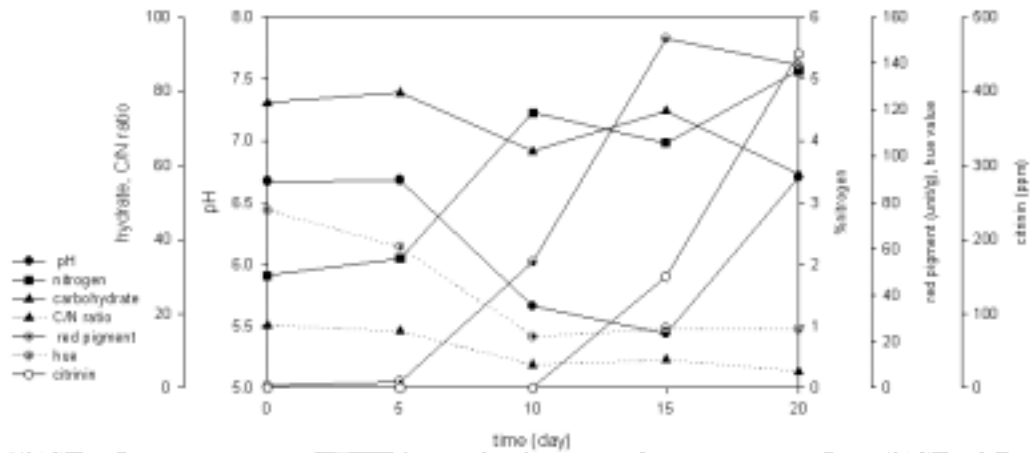
หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P≤0.05)

4.2.2 ข้าวสูตร 2 คือข้าวที่เติมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M. purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.10 และตารางที่ 4.11 พบว่าค่าพีเอชของข้าวมีการเปลี่ยนแปลงโดยลดลง จากเริ่มต้น 6.67 เหลือ 5.44 ในวันที่ 15 และจากนั้นเพิ่มขึ้นในวันสุดท้ายของการหมัก มีค่าเท่ากับ 6.70 สำหรับปริมาณคาร์โบไฮเดรต (เทียบเท่ากับกลูโคส) มีการเปลี่ยนแปลง โดยลดลงจาก 76.79% เหลือ 57.60% ในวันสุดท้ายของการหมัก ส่วนปริมาณไนโตรเจนมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นจาก 1.98% จนถึง 5.13% ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน มีค่าอยู่ในช่วง 14.10-15.27 และลดอย่างรวดเร็วในวันที่ 10 เหลือ 6.29 และลดต่ำสุดเท่ากับ 4.50 ในวันสุดท้าย สำหรับรงควัตถุสีแดง มีแนวโน้มเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 15 ของการหมักและมีปริมาณสูงสุด เท่ากับ 150.45 หน่วย/กรัม เมื่อสิ้นสุดการหมักลดลงเล็กน้อยเหลือ 139.33 หน่วย/กรัม ค่า hue ลดลงจาก 76.69 องศา เป็น 60.71 องศา ในวันที่ 5 แสดงว่าข้าวเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม จากนั้นค่า hue ลดลงเรื่อยๆ เท่ากับ 25.17 องศา สำหรับซิทรินินตรวจพบในวันที่ 15 มีปริมาณ 150 ส่วนในล้านส่วน และสูงสุดเท่ากับ 450 ส่วนในล้านส่วน ในวันสุดท้ายของการหมัก

ผลจากการหมักข้าวสูตรนี้คล้ายกับข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต โดยค่าพีเอชของข้าวต่ำลง เมื่อปริมาณแหล่งคาร์บอนใกล้เคียงหมด เมื่อเชื้อราเริ่มมีการใช้แหล่งไนโตรเจน ทำให้ค่าพีเอชเพิ่มขึ้น สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลงอย่างรวดเร็ว เนื่องจากอัตราการใช้แหล่งคาร์บอนสูงกว่าอัตราการใช้แหล่งไนโตรเจน สำหรับปริมาณรงควัตถุสีแดงมีมากที่สุด ในวันที่ 15 ซึ่งเร็วกว่าข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต ค่า hue ของข้าวสูตรนี้ค่อยๆ ลดลงตลอดการหมัก โดยเปลี่ยน

เป็นสีเหลืองส้มในวันที่ 5 และแดงขึ้นจนวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับปริมาณซิทรีนินตรวจพบในวันที่ 15 ของการหมักและเพิ่มขึ้นสูงสุดเมื่อสิ้นสุดการหมัก ดังนั้นข้าวที่เติมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M purpureus* FTCMU มีการผลิตซิทรีนินและรงควัตถุสีแดงมากกว่าข้าวสูตร 1 ซึ่งเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต



รูปที่ 4.10 แสดงค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรีนิน ของข้าวที่เติมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.11 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรีนิน ของข้าวที่เติมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ระยะเวลา (วัน)	pH	%carbohydrate (as glucose)	%nitrogen	C/N ratio	Red Pigment (unit/g)	ค่า hue (องศา)	Citrinin (ppm)
0	6.67 ^a ±0.00	76.79 ^a ±0.16	1.98 ^b ±0.11	14.10 ^a ±1.05	1.18 ^c ±3.46	76.69 ^a ±0.33	ไม่พบ
5	6.68 ^a ±0.01	79.53 ^a ±3.92	2.09 ^b ±0.16	15.27 ^a ±0.39	2.74 ^c ±0.88	60.71 ^b ±3.97	ไม่พบ
10	5.66 ^b ±0.01	63.72 ^b ±1.49	4.45 ^a ±1.92	6.29 ^b ±2.58	54.05 ^b ±1.19	22.11 ^c ±0.33	ไม่พบ
15	5.44 ^c ±0.01	74.55 ^a ±4.30	3.96 ^{ab} ±0.19	7.56 ^b ±0.80	150.45 ^a ±6.70	25.51 ^c ±0.07	150
20	6.70 ^a ±0.01	57.60 ^b ±0.10	5.13 ^a ±0.28	4.50 ^b ±0.25	139.33 ^a ±11.26	25.17 ^c ±2.65	450

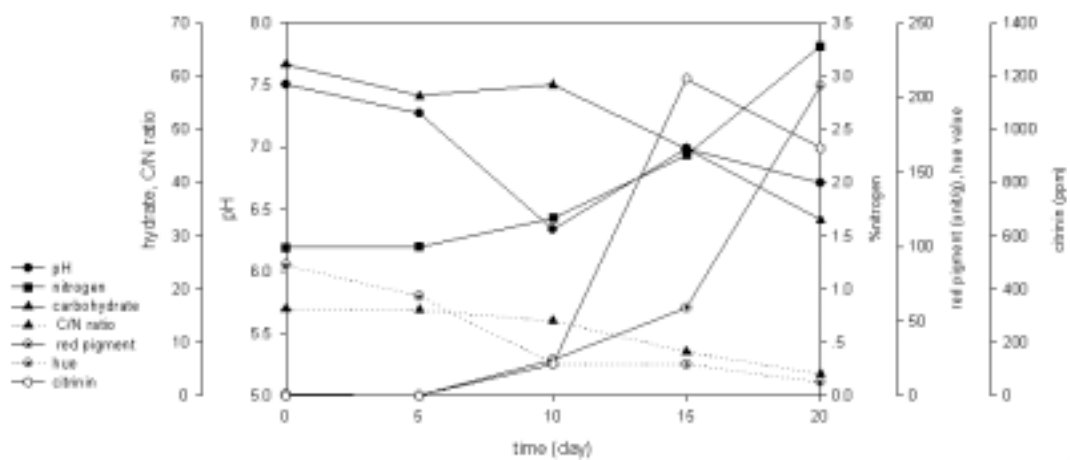
หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสดมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.2.3 ข้าวสูตร 3 คือข้าวที่ไม่มีการเติมแหล่งไนโตรเจน หมักโดย *M purpureus* FTCMU จากรูปที่ 4.11 และตารางที่ 4.12 พบว่าค่าพีเอชของข้าวมีการเปลี่ยนแปลงตลอดระยะเวลาการหมัก อยู่ในช่วง 6.34-7.50 สำหรับปริมาณคาร์โบไฮเดรต (เทียบเท่ากับกลูโคส) มีปริมาณลดลง

จาก 62.23% เหลือ 33.05% ในวันสุดท้ายของการหมัก ส่วนปริมาณไนโตรเจนมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นอย่างช้าๆ จาก 1.34% จนถึง 3.28% ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนมีแนวโน้มลดลงตลอดการทดลอง ปริมาณรงควัตถุสีแดงมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นอย่างช้าๆ และมีค่าสูงสุดในวันสุดท้าย เท่ากับ 207.85 หน่วย/กรัม ค่า hue ลดลงจาก 87.52 องศา เป็น 66.59 องศา ในวันที่ 5 แสดงว่าข้าวเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม จากนั้นลดลงเรื่อยๆ จนเท่ากับ 9.06 องศา ในวันสุดท้าย สำหรับชิตรินินตรวจพบในวันที่ 10, 15 และ 20 เท่ากับ 120, 1190 และ 930 ส่วนในล้านส่วน ตามลำดับ

ผลของการหมักข้าวซึ่งไม่มีการเติมแหล่งไนโตรเจนเพิ่ม เมื่อปริมาณคาร์โบไฮเดรตลดต่ำลงและปริมาณไนโตรเจนเพิ่มมากขึ้น รวมทั้งสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนลดลงอย่างรวดเร็ว ปริมาณรงควัตถุสีแดงมีค่ามากกว่าข้าวที่เติมแหล่งไนโตรเจน (ข้าวสูตร 1 และ 2) ค่า hue ของข้าวสูตรนี้ค่อยๆ ลดลงตลอดการหมัก โดยเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม ในวันที่ 5 และแดงมากขึ้นจนวันสุดท้ายของการหมัก เริ่มตรวจพบชิตรินินตั้งแต่วันที่ 10 ของการหมัก จากนั้นเพิ่มขึ้นเมื่อสิ้นสุดการหมัก ข้าวสูตร 3 เชื้อรา *M. purpureus* FTCMU ผลิตรงควัตถุสีแดงและชิตรินินมากกว่าข้าวสูตรอื่น



รูปที่ 4.11 แสดงค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณชิตรินิน ของข้าว หมักโดย *M. purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.12 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ค่าสี hue ปริมาณรงควัตถุสีแดง และปริมาณซิทรินิน ของข้าว หมักโดย *M purpureus* FTCMU ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

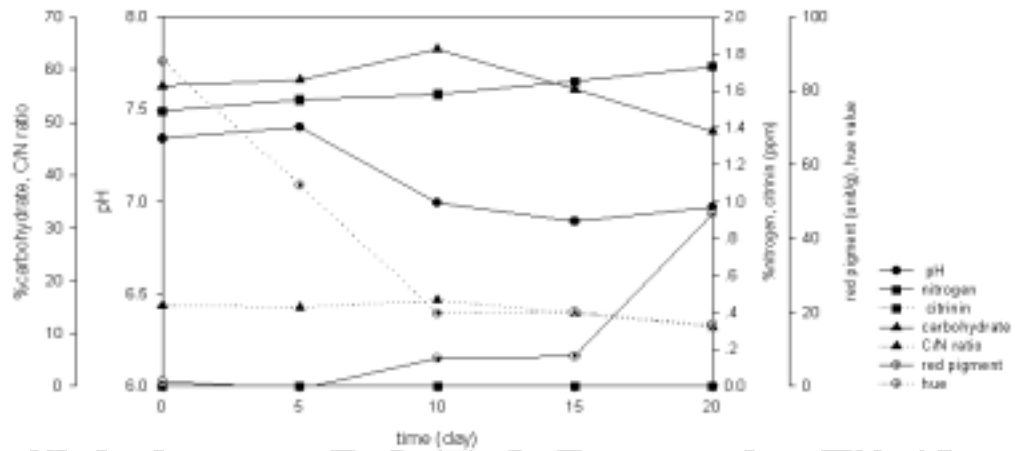
ระยะเวลา (วัน)	pH	%carbohydrate (as glucose)	%nitrogen	C/N ratio	Red Pigment (unit/g)	ค่า hue (องศา)	Citrinin (ppm)
0	7.50±0.01	62.23 ^a ±0.04	1.39 ^d ±0.01	16.28 ^a ±0.01	1.17 ^d ±3.38	87.52 ^a ±0.36	ไม่พบ
5	7.27±0.04	56.26 ^a ±4.18	1.40 ^d ±0.01	16.06 ^a ±1.34	0.33 ^d ±2.02	66.59 ^b ±0.71	ไม่พบ
10	6.34±0.39	58.36 ^a ±5.07	1.67 ^c ±0.11	14.03 ^b ±2.14	23.91 ^c ±5.42	21.36 ^c ±1.90	120
15	6.99±0.55	46.31 ^b ±0.64	2.26 ^b ±0.07	8.20 ^c ±0.14	58.95 ^b ±0.59	20.98 ^c ±0.01	1190
20	6.71±0.01	33.05 ^c ±0.07	3.28 ^a ±0.00	4.03 ^d ±0.01	207.85 ^a ±1.41	9.06 ^d ±0.78	930

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.2.4 ข้าวสูตร 4 คือข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 จากรูปที่ 4.12 และตารางที่ 4.13 พบว่าค่าพีเอชของข้าวมีการเปลี่ยนแปลงอยู่ในช่วง 6.89-7.40 สำหรับปริมาณคาร์โบไฮเดรต (เทียบเท่ากลูโคส) ลดลงจาก 56.89% เหลือ 48.26% ปริมาณไนโตรเจนค่อยๆ เพิ่มขึ้นเล็กน้อยจาก 1.49% เป็น 1.73% และสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน มีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อยตลอดระยะเวลาการหมัก อยู่ในช่วง 11.18-16.25 ปริมาณรงควัตถุสีแดงมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นอย่างช้าๆ และมีค่าสูงสุดในวันสุดท้าย เท่ากับ 46.71 หน่วย/กรัม ส่วนค่า hue ลดลงจาก 87.92 องศา เป็น 54.44 องศา ในวันที่ 5 แสดงว่าข้าวเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม จากนั้นลดลงเรื่อยๆ จนเท่ากับ 16.55 องศา สำหรับซิทรินินมีน้อยกว่า 50 ส่วนต่อล้านส่วน ทุกช่วงระยะเวลาการเก็บตัวอย่าง

จากการหมัก พบว่าค่าพีเอชมีแนวโน้มลดลงพร้อมกับปริมาณคาร์โบไฮเดรตลดลงอย่างช้าๆ ในขณะที่ปริมาณไนโตรเจนค่อยๆ เพิ่มขึ้น รวมทั้งสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนเปลี่ยนแปลงอย่างช้าๆ ปริมาณรงควัตถุสีแดงที่ได้จากข้าวสูตรนี้มีค่าที่วัดได้จากเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์น้อยกว่า เมื่อเปรียบเทียบกับข้าวสูตร 1-3 ที่หมักโดย *M purpureus* FTCMU สำหรับค่า hue คล้ายกับข้าวสูตรอื่น ได้บ่งบอกว่าผลิตสีแดงภายในวันที่ 10 ของการหมัก สำหรับปริมาณซิทรินินตรวจไม่พบในข้าวสูตรนี้ อาจเพราะว่ามีน้อยกว่า 50 ส่วนในล้านส่วน เนื่องจากการวิเคราะห์มี %recovery น้อยกว่า 80% เพราะใช้ *M ruber* TISTR 3006 เป็นเชื้อสายพันธุ์เปรียบเทียบการสร้างซิทรินิน โดย Blanc และคณะ (1995a) ได้ศึกษาการสร้างซิทรินิน โดยเชื้อ *M ruber* (wild)



รูปที่ 4.12 แสดงค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิตรีนิน ของข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.13 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิตรีนิน ของข้าวที่เติมโมโนโซเดียมกลูตาเมต 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

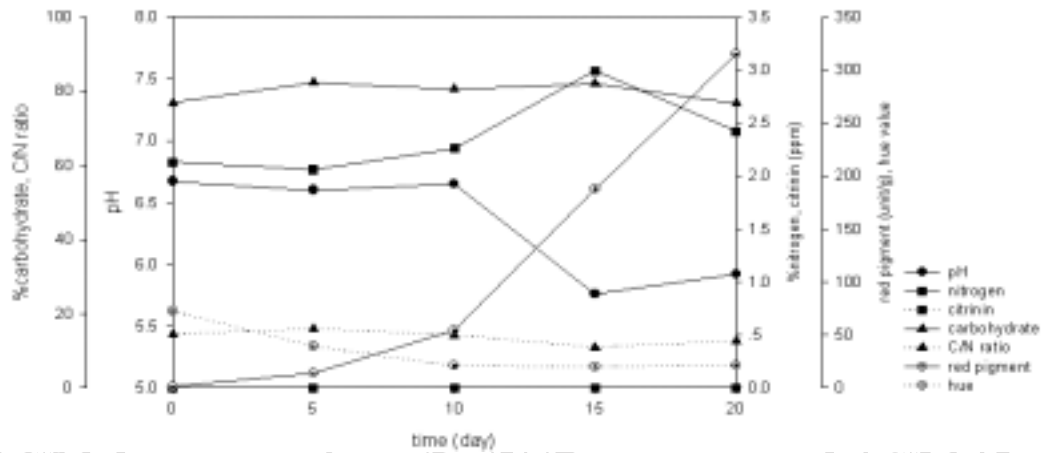
ระยะเวลา (วัน)	pH	%carbohydrate (as glucose)	%nitrogen	C/N ratio	Red Pigment (unit/g)	ค่า hue (องศา)	Citrinin (ppm)
0	7.34 ^b ±0.07	56.89±1.99	1.49±0.01	13.89±0.56	1.15 ^c ±3.37	87.92 ^a ±0.21	ไม่พบ
5	7.40 ^b ±0.07	58.01±5.54	1.55±0.04	14.97±1.05	-0.82 ^c ±0.28	54.44 ^b ±4.41	ไม่พบ
10	6.99 ^a ±0.01	63.83±4.83	1.58±0.02	16.25±1.43	4.99 ^{cb} ±3.06	19.77 ^c ±2.31	ไม่พบ
15	6.89 ^a ±0.05	56.25±11.26	1.65±0.12	13.83±3.75	10.60 ^b ±1.97	20.14 ^c ±0.93	ไม่พบ
20	6.97 ^a ±0.04	48.26±0.68	1.73±0.04	11.18±0.39	46.71 ^a ±3.99	16.55 ^d ±0.45	ไม่พบ

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสดมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

4.2.5 ข้าวสูตร 5 คือข้าวที่เติมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 จากรูปที่ 4.13 และตารางที่ 4.14 พบว่าค่าพีเอชของข้าวมีค่าเปลี่ยนแปลงลดลงเล็กน้อย จาก 6.67 เหลือ 5.92 ในวันสิ้นสุดการหมัก ปริมาณคาร์โบไฮเดรต (เทียบเท่ากับกลูโคส) ไม่มีการเปลี่ยนแปลงตลอดระยะเวลาการหมัก อยู่ในช่วง 76.68-82.36% สำหรับปริมาณไนโตรเจนมีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อย มีค่าเพิ่มขึ้นจนมีค่ามากสุดในวันสุดท้าย จากเริ่มต้น 1.98% เป็น 2.42% สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนไม่เปลี่ยนแปลงอยู่ในช่วง 10.99-16.01 ตลอดการหมัก สำหรับรงควัตถุสีแดงมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นและให้ค่าสูงสุดในวันสุดท้าย เท่ากับ 314.76 ยูนิต/กรัม ค่า hue ลดลงจาก 72.48

องศา เป็น 39.25 องศา ในวันที่ 5 แสดงว่าข้าวเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม จากนั้นค่า hue ลดลงเท่ากับ 21.11 องศา ในวันที่ 10 และไม่เปลี่ยนแปลงจนถึงสุดการหมัก สำหรับซิทรินินตรวจไม่พบทุกช่วงระยะเวลาการเก็บตัวอย่างเช่นเดียวกับข้าวสุตร 4



รูปที่ 4.13 แสดงค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรินิน ของข้าวที่เดิมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ตารางที่ 4.14 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรินิน ของข้าวที่เดิมฮีสติดีน 12.5 กรัม/กิโลกรัม หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ระยะเวลา (วัน)	pH	%carbohydrate (as glucose)	%nitrogen	C/N ratio	Red Pigment (unit/g)	ค่า hue (องศา)	Citrinin (ppm)
0	6.67 ^a ±0.00	76.79±0.16	1.98 ^c ±0.13	14.10 ^{ab} ±1.05	1.38 ^d ±4.04	72.48 ^a ±0.10	ไม่พบ
5	6.60 ^b ±0.01	82.36±0.97	2.06 ^c ±0.06	16.01 ^a ±0.25	13.84 ^d ±0.63	39.25 ^b ±0.36	ไม่พบ
10	6.65 ^a ±0.01	80.62±1.49	2.26 ^{bc} ±0.06	14.28 ^{ab} ±0.11	54.05 ^c ±1.19	21.00 ^c ±0.82	ไม่พบ
15	5.76 ^d ±0.01	82.04±3.51	2.99 ^a ±0.11	10.99 ^c ±0.88	187.65 ^b ±10.43	20.03 ^c ±0.19	ไม่พบ
20	5.92 ^c ±0.02	76.68±0.42	2.42 ^b ±0.16	12.74 ^b ±0.77	314.76 ^a ±5.22	21.42 ^c ±1.23	ไม่พบ

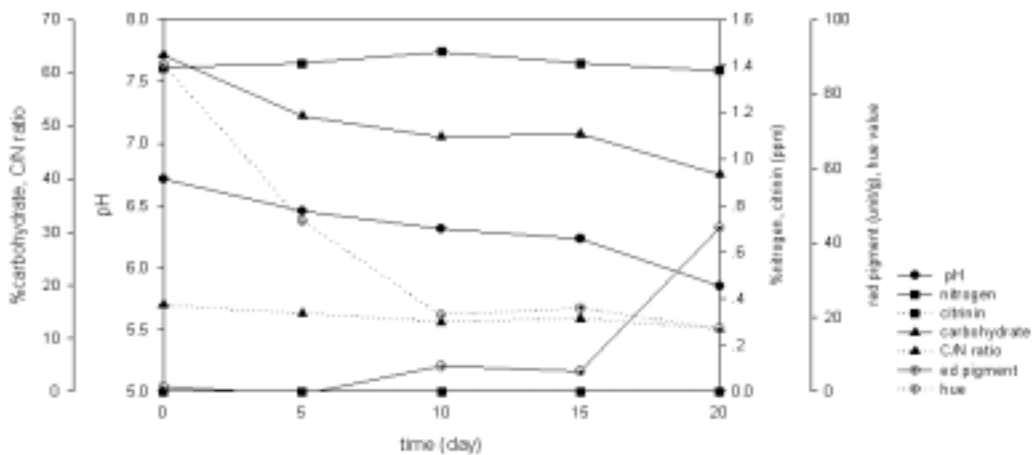
หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสดมภ์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ผลของการหมักพบว่า ค่าพีเอชลดลง แสดงว่ามีการใช้คาร์โบไฮเดรต ถึงแม้ว่าปริมาณคาร์โบไฮเดรตไม่มีการเปลี่ยนแปลง เนื่องจากเชื้อราไม่สามารถย่อยแป้งให้เป็นน้ำตาลได้นัก ซึ่งข้าวแดงที่ได้จากสูตรนี้ มีลักษณะข้าวแข็ง สีแดงเข้ม ดังรูปที่ ก-4 (ภาคผนวก ก) ในขณะที่ปริมาณไนโตรเจนเพิ่มขึ้นเล็กน้อย รวมทั้งสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนเปลี่ยนแปลงไม่มากนักเช่นเดียวกับ

การทดลองที่ 4.2.4 ปริมาณรงควัตถุสีแดงที่ได้จากข้าวสุตครั้งนี้มีค่าสูงมาก เมื่อเปรียบเทียบกับ ข้าวสุต 1-3 ที่หมักโดย *M purpureus* FTCMU สำหรับค่า hue ของข้าวคั่วๆ ลดลงตลอดการหมัก คล้ายกับผลการหมักข้าวสุตอื่น โดยแดงมากที่สุดในวันที่ 10 จากนั้นไม่เปลี่ยนแปลงจนวันสุดท้ายของการหมัก ตรวจไม่พบซิติรีนินในข้าวสุตนี้ ให้ผลเช่นเดียวกับข้าวสุต 4

4.2.6 ข้าวสุต 6 คือข้าวที่ไม่มีการเติมแหล่งไนโตรเจน หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 จากรูปที่ 4.14 และตารางที่ 4.15 พบว่าค่าพีเอชของข้าวมีแนวโน้มลดลง จาก 6.71 เป็น 5.85 สำหรับปริมาณคาร์โบไฮเดรต (เทียบเท่ากับกลูโคส) อยู่ในช่วง 40.78-62.23% ปริมาณไนโตรเจน อยู่ในช่วง 1.38-1.46% สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน อยู่ในช่วง 11.25-14.75 สำหรับปริมาณรงควัตถุสีแดงมีค่าเพิ่มขึ้นเล็กน้อยและให้ค่าสูงสุดในวันสุดท้าย เท่ากับ 43.98 ยูนิต/กรัม พบว่าค่า hue ลดลงจาก 87.90 องศา เป็น 45.77 องศา ในวันที่ 5 แสดงว่าข้าวเริ่มเปลี่ยนเป็นสีเหลืองส้ม จากนั้นลดลงเท่ากับ 16.93 องศา เมื่อสิ้นสุดการหมัก สำหรับซิติรีนินตรวจไม่พบทุกช่วงเวลาการเก็บตัวอย่างเช่นเดียวกับข้าวสุต 4 และ 5



รูปที่ 4.14 แสดงค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิติรีนิน ของข้าว หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

จากการทดลอง พบว่า ค่าพีเอชมีการเปลี่ยนแปลงต่ำลง ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน และสัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจนเปลี่ยนแปลงเพียงเล็กน้อย ผลิตรงควัตถุสีแดงในวันที่ 10 ผลการหมักของข้าวสุตนี้ซึ่งไม่เติมแหล่งไนโตรเจนได้ผลสอดคล้องกับสูตรที่ 4 และ 5 ซึ่งเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตและฮีสติดีน ตามลำดับ ดังนั้นการหมักข้าวเพื่อให้สีแดง โดยเชื้อรา *M ruber* TISTR 3006 ไม่จำเป็นต้องเติมแหล่งของไนโตรเจน เนื่องจากให้ผลต่อสีแดงและซิติรีนินเช่นเดียวกัน

ตารางที่ 4.15 การเปลี่ยนแปลงของค่าพีเอช ปริมาณคาร์โบไฮเดรต ปริมาณไนโตรเจน สัดส่วนคาร์บอน/ไนโตรเจน ปริมาณรงควัตถุสีแดง ค่าสี hue และปริมาณซิทรินิน ของข้าว หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 20 วัน

ระยะเวลา (วัน)	pH	%carbohydrate (as glucose)	%nitrogen	C/N ratio	Red Pigment (unit/g)	ค่า hue (องศา)	Citrinin (ppm)
0	6.71 ^a ±0.02	62.23±0.04	1.39±0.01	16.28±0.01	1.18±3.39	87.90 ^a ±0.34	ไม่พบ
5	6.45 ^b ±0.02	51.76±8.15	1.41±0.01	14.75±2.41	-0.86±0.94	45.77 ^b ±0.42	ไม่พบ
10	6.31 ^c ±0.04	47.81±4.29	1.46±0.02	13.13±0.96	6.79±1.55	20.60 ^c ±0.12	ไม่พบ
15	6.23 ^c ±0.08	48.40±10.07	1.41±0.00	13.76±2.85	5.33±0.59	22.43 ^c ±0.01	ไม่พบ
20	5.85 ^d ±0.06	40.78±2.08	1.38±0.07	11.84±1.16	43.98 ^a ±9.94	16.93 ^d ±0.40	ไม่พบ

หมายเหตุ 1. ตัวเลขที่แสดงเป็น ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน

2. ตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละสัปดาห์ แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

อภิปรายผลการหมักข้าว โดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU และ *M ruber* TISTR

3006

ค่าสีแดงที่ได้จากการวัดด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (ยูนิต/กรัม) พบว่าปริมาณรงควัตถุสีแดงมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นตามระยะเวลาหมัก สำหรับข้าวสูตร 1-3 หมักโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU ให้ปริมาณรงควัตถุสีแดงสูงสุด เท่ากับ 126.5, 139.33 และ 207.846 ยูนิต/กรัม ตามลำดับ ส่วนข้าวสูตร 4-6 หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ให้ปริมาณรงควัตถุสีแดงสูงสุด เท่ากับ 46.71, 314.76 และ 43.98 ยูนิต/กรัม ตามลำดับ ปริมาณรงควัตถุสีแดงของข้าวชุดแรก (สูตร 1-3) พบว่าข้าวสูตร 3 ให้รงควัตถุสีแดงสูงสุด ซึ่งเป็นข้าวที่ไม่มีการเติมไนโตรเจนลงไป เปรียบเทียบกับสูตร 1 และ 2 ให้ปริมาณรงควัตถุสีแดงน้อยกว่า ดังนั้นการเติมแหล่งไนโตรเจนเพิ่มลงในข้าวไม่มีอิทธิพลต่อการสร้างรงควัตถุสีแดงโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU ส่วนปริมาณรงควัตถุสีแดงของข้าวชุดที่สอง (สูตร 4-6) พบว่าข้าวสูตร 5 (ข้าวที่เติมฮีสติดีน) ให้รงควัตถุสีแดงสูงสุด เปรียบเทียบกับสูตร 4 และ 6 ให้ปริมาณรงควัตถุสีแดงน้อยกว่า ดังนั้นการเติมฮีสติดีนมีอิทธิพลต่อการสร้างรงควัตถุสีแดงโดยเชื้อรา *M ruber* TISTR 3006

การเตรียมข้าวก่อนการหมัก พบว่าการเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตทำให้ค่าพีเอชของข้าวแดงเพิ่มขึ้น (ค่าพีเอชของโมโนโซเดียมกลูตาเมต 6.7-7.2) แต่เมื่อเติมฮีสติดีนซึ่งเป็นกรดอะมิโน ทำให้ค่าพีเอชของข้าวลดลง เมื่อเปรียบเทียบกับข้าวที่ไม่มีการเติมไนโตรเจน ผลจากการหมักพบว่าค่าพีเอชที่เปลี่ยนแปลง เมื่อเปรียบเทียบระหว่างข้าวที่หมักโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU กับ *M ruber* TISTR 3006 พบว่าสายพันธุ์มีอิทธิพลต่อการเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชของข้าวตลอดการหมัก

โดยเชื้อรา โดยข้าวที่หมักโดย *M purpureus* FTCMU มีการเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชลดลงและเพิ่มขึ้น ส่วนข้าวที่หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 มีการเปลี่ยนแปลงพีเอชลดลงตลอดการหมัก เนื่องจากระบวนการเมตาโบลิซึมของเชื้อรา และโมแนสคัสมีเอนไซม์ที่สามารถย่อยแป้งในข้าวเป็นน้ำตาล และย่อยต่อได้ผลผลิตเป็นกรดอินทรีย์ (Teng และ Feldheim, 2001) ทำให้ค่าพีเอชของข้าวในกระบวนการหมักโดย *M ruber* TISTR 3006 มีแนวโน้มลดลง เนื่องจากมีการใช้ในโตรเจนได้ช้ากว่า *M purpureus* FTCMU

ปริมาณไนโตรเจนที่เปลี่ยนแปลง โดยปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดในข้าวมาจากไนโตรเจนที่เหลืออยู่ในข้าวกับเซลล์ของเชื้อรา ผลการหมักข้าวโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU และ *M ruber* TISTR 3006 พบว่าข้าวทุกสูตรที่หมักโดย *M purpureus* FTCMU มีอัตราการเพิ่มไนโตรเจนหรือโปรตีนมากกว่าข้าวทุกสูตรที่หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ดังนั้นเชื้อรา *M purpureus* FTCMU สามารถเจริญในข้าวได้ดีกว่า *M ruber* TISTR 3006 แต่เชื้อราทั้ง 2 ชนิดจะให้สีแดงภายในวันที่ 10 ของการหมัก เนื่องจากมีค่า hue น้อยกว่า 30 องศา

ปริมาณซิทรีนินในข้าวแดง 6 สูตร ที่หมักโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU และเชื้อรา *M ruber* TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 20 วัน จากการวิเคราะห์ปริมาณซิทรีนินในข้าวทั้ง 6 สูตร คือ สูตร 1-3 หมักโดยเชื้อรา *M purpureus* FTCMU และ สูตร 4-6 หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ผลการหมักพบซิทรีนินในข้าวสูตร 1-3 โดยข้าวสูตร 1 ตรวจพบซิทรีนินในวันที่ 5 เท่ากับ 50 ส่วนในล้านส่วน และมีปริมาณคงที่จนสูงสุดวันสุดท้ายของการหมัก เท่ากับ 90 ส่วนในล้านส่วน สำหรับข้าวสูตร 2 ตรวจพบซิทรีนินในวันที่ 15 ของการหมัก เท่ากับ 150 ส่วนในล้านส่วน และสูงสุดในวันสุดท้ายคือ 450 ส่วนในล้านส่วน ส่วนข้าวสูตร 3 ตรวจพบซิทรีนินในวันที่ 10 เท่ากับ 120 ส่วนในล้านส่วน ต่อมาเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วในวันที่ 15 เท่ากับ 1190 ส่วนในล้านส่วน และในวันสุดท้ายมีปริมาณเท่ากับ 930 ส่วนในล้านส่วน ดังนั้นการเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตและฮีสติดีนในข้าวจะช่วยลดการสร้างซิทรีนิน สำหรับข้าวสูตร 4-6 ที่หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 (สายพันธุ์เปรียบเทียบ) โดย Blanc และคณะ (1995a) ได้ศึกษาการสร้างซิทรีนิน โดยเชื้อรา *M ruber* (wild) จากการทดลองตรวจไม่พบซิทรีนินในทุกตัวอย่างตลอดการหมัก สัญญาณวิธีวิเคราะห์หมีเปอร์เซ็นต์ recovery น้อย คือน้อยกว่า 80%

สำหรับขั้นตอนและวิธีการสกัดซิทรีนิน อ้างอิงจาก Blanc และคณะ (1995b) อาจมีส่วนทำให้ซิทรีนินที่มีในข้าวสลายไปได้ ทำให้ปริมาณซิทรีนินที่วัดได้ในตัวอย่างค่อนข้างน้อย เนื่องจากซิทรีนินสลายตัวได้ง่ายเมื่อสัมผัสแสง หรือความร้อน สูญหายไปในระหว่างกระบวนการสกัด เพราะเมื่อทำการวิเคราะห์ปริมาณซิทรีนินแบบ recovery ที่ทดลองโดยการเติมซิทรีนินมาตรฐานที่ทราบความเข้มข้นที่แน่นอนลงในตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์ปริมาณซิทรีนิน (ก่อนการสกัด) จาก

นั้นการเตรียมตัวอย่างและการสกัดทำเช่นเดียวกับวิธีวิเคราะห์ซีทรินิน เมื่อวิเคราะห์ปริมาณซีทรินิน ควรตรวจพบในปริมาณที่ใกล้เคียงกับที่เติมลงในตัวอย่าง ซึ่งวิธีนี้เป็นการยืนยันว่าไม่มีการสลายของซีทรินินระหว่างขั้นตอนการเตรียมและสกัดตัวอย่าง การทดลองครั้งนี้พบ %recovery ของซีทรินินน้อยมากเช่นเดียวกัน ดังนั้นวิธีการสกัดอาจไม่เหมาะสม ทั้งขั้นตอน ชนิดและปริมาณของตัวทำละลาย รวมทั้งปริมาณตัวอย่างข้าวที่นำมาสกัด จึงควรมีการศึกษาสภาวะที่เหมาะสมทั้งการสกัด สกัดส่วนตัวทำลายที่เหมาะสมต่อไป

เนื่องจากผลของรูปแบบกระบวนการหมักของเชื้อรา *M. purpureus* FTCMU และเชื้อรา *M. ruber* TISTR 3006 แตกต่างกันดังได้อธิบายไว้ข้างต้น อาจทำให้ *M. ruber* TISTR 3006 ไม่สร้างซีทรินินจริงก็ได้

4.2.7 ผลการวิเคราะห์ค่ารงควัตถุสีแดง สีส้ม และสีเหลือง ของข้าวแดงทั้ง 6 สูตร

เชื้อราโมแนสค์สนอกจากสามารถผลิตรงควัตถุสีแดงแล้ว ยังสามารถผลิตรงควัตถุสีส้ม และรงควัตถุสีเหลืองได้ การทดลองนี้ได้วัดปริมาณสีแดง สีส้ม และสีเหลือง ที่ 500, 470 และ 400 นาโนเมตร ตามลำดับ ตารางที่ 4.16 แสดงการเปรียบเทียบสัดส่วนการสร้างรงควัตถุสีทั้ง 3 ชนิด พบว่าข้าวสูตร 1 มีสัดส่วนสีเหลืองมากกว่าสีอื่นในช่วงแรกของการหมัก จนถึงวันสุดท้ายของการหมัก มีสัดส่วนสีเหลืองและสีแดงใกล้เคียงกัน และมากกว่าสีส้ม คือ สีเหลือง:สีส้ม:แดง 36:30:35% ส่วนข้าวสูตร 2 มีปริมาณสีแดงมากกว่าสีอื่นตลอดช่วงระยะเวลาการหมัก โดยสร้างสีเหลือง:สีส้ม:แดง 32:30:38% ในวันสุดท้ายของการหมัก สำหรับข้าวสูตร 3 พบว่ามีปริมาณสีเหลืองมากกว่าสีอื่นตลอดช่วงระยะเวลาการหมัก โดยสร้างสีเหลือง:สีส้ม:แดง 43:24:32% เมื่อเปรียบเทียบปริมาณรงควัตถุ 3 ชนิดของข้าวสูตร 1-3 ที่ได้จาก *M. purpureus* FTCMU พบว่าเมื่อสิ้นสุดการทดลอง ข้าวสูตร 1 ให้สีเหลืองใกล้เคียงกับสีแดง ข้าวสูตร 2 ให้สีแดงมากกว่าสีอื่น และข้าวที่ไม่มีการเติมไนโตรเจนลงไป (สูตร 3) ให้มีปริมาณสีเหลืองมากกว่าอีก 2 สูตร และเมื่อเปรียบเทียบปริมาณรงควัตถุ 3 ชนิดของข้าวสูตร 4-6 ที่ได้จาก *M. ruber* TISTR 3006 พบว่าข้าวสูตร 4 และ 6 มีปริมาณสีเหลืองมากกว่าสีอื่นตลอดช่วงระยะเวลาการหมัก โดยสร้างรงควัตถุในวันสุดท้าย สีเหลือง:สีส้ม:แดง เท่ากับ 47:23:30 และ 65:17:19 % ตามลำดับ ส่วนข้าวสูตร 5 มีปริมาณสีแดงมากกว่าสีอื่นตลอดช่วงระยะเวลาการหมัก โดยสร้างสีเหลือง:สีส้ม:สีแดง เท่ากับ 32:33:36 % เมื่อเปรียบเทียบข้าวสูตร 2 และ 5 ที่เติมฮีสติดีนเพื่อเพิ่มแหล่งไนโตรเจน ให้ผลการทดลองคล้ายกันคือ มีการสังเคราะห์รงควัตถุสีแดงมากกว่าสีอื่นๆ ส่วนการเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตในข้าวสูตร 1 และ 4 มีผลช่วยลดสัดส่วนการสังเคราะห์สีเหลืองให้น้อยลง เมื่อเปรียบเทียบกับข้าวสูตรที่ไม่มีการเติมแหล่งไนโตรเจน ดังนั้นการเติมฮีสติดีนช่วยปรับปรุงสัดส่วนการผลิตรงควัตถุสีแดงให้มากขึ้น ขณะที่การเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตช่วยลดสัดส่วนการผลิตรงควัตถุสีเหลือง

ตารางที่ 4.16 การเปรียบเทียบการสร้างสีแดง ส้ม และเหลืองของข้าวแดง 6 สูตร ที่หมักโดยเชื้อรา *M. purpureus*FTCMU และ *M. ruber*TISTR 3006 ที่อุณหภูมิห้อง ระยะเวลา 20 วัน

ข้าว	ระยะเวลา (วัน)	ค่าสี (ยูนิต/กรัม)			อัตราส่วนการสร้างสี		
		สีเหลือง (400 นาโน เมตร)	สีส้ม (470 นาโน เมตร)	สีแดง (500 นาโน เมตร)	เหลือง : ส้ม : แดง		
สูตร 1 ข้าวเดิมโมโนโซเดียมกลูตาเมท <i>M. purpureus</i> FTCMU	5	-0.76	-0.10	1.29	0.49	0.29	0.22
	10	26.75	18.43	22.52	0.40	0.27	0.33
	15	32.01	21.20	28.51	0.39	0.26	0.35
	20	128.52	106.24	125.00	0.36	0.30	0.35
สูตร 2 ข้าวเดิมฮีสติดีน <i>M. purpureus</i> FTCMU	5	-2.16	2.11	2.74	0.30	0.30	0.40
	10	51.33	41.48	54.05	0.35	0.28	0.37
	15	140.00	114.19	150.45	0.35	0.28	0.37
	20	119.29	109.92	139.33	0.32	0.30	0.38
สูตร 3 ข้าว <i>M. purpureus</i> FTCMU	5	-2.51	-0.91	0.33	-0.09	0.22	0.87
	10	34.47	17.58	23.91	0.46	0.23	0.31
	15	69.15	42.15	58.95	0.41	0.25	0.35
	20	276.73	156.64	207.85	0.43	0.24	0.32
สูตร 4 ข้าวเดิมโมโนโซเดียมกลูตาเมท <i>M. ruber</i> TISTR 3006	5	-2.98	-1.49	-0.82	0.54	0.29	0.16
	10	10.36	9.03	8.18	0.38	0.33	0.30
	15	11.20	10.85	12.41	0.33	0.31	0.36
	20	74.31	35.53	46.71	0.47	0.23	0.30
สูตร 5 ข้าวเดิมฮีสติดีน <i>M. ruber</i> TISTR 3006	5	8.93	12.41	13.84	0.25	0.35	0.39
	10	88.84	96.70	107.66	0.30	0.33	0.37
	15	159.80	168.59	187.65	0.31	0.33	0.36
	20	279.18	287.88	314.76	0.32	0.33	0.36
สูตร 6 ข้าว <i>M. ruber</i> TISTR 3006	5	-3.82	-1.89	-0.86	0.60	0.29	0.11
	10	10.35	3.65	6.79	0.49	0.18	0.33
	15	18.02	4.92	5.33	0.63	0.17	0.19
	20	151.16	38.69	43.98	0.65	0.17	0.19

ค่าสีแดงที่ได้จากการวัดด้วยเครื่องวัดสีระบบ Hunter Lab การเปลี่ยนแปลงค่าสี L (ความสว่าง) ของข้าวแดง ตลอดระยะเวลาการหมัก แสดงดังตารางที่ ก-21 (ภาคผนวก ก) ในวันเริ่มต้นการหมักข้าวสุตร 2 และ 4 ที่มีการเติมฮีสติดีนทำให้ค่าสี L ต่ำลง แสดงว่าข้าวมีความสว่างน้อย เมื่อวัดค่าสี L ตลอดการหมัก สำหรับข้าวทุกสุตร พบว่าค่าสี L มีแนวโน้มลดลงหมายความว่าข้าวมีสีเข้มขึ้น โดยในวันสุดท้ายของการหมักได้ค่าสี L อยู่ในช่วง 31.14-36.45 ค่าสี L ที่ได้จากข้าวสุตร 1, 3, 4 และ 6 ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ส่วนข้าวสุตร 5 ให้ค่าสี L ต่ำสุด (ให้สีแดงสูงสุด) สำหรับข้าวสุตร 2 ให้ค่าสี L สูงสุด ให้สีแดงที่มีความสว่างมากกว่าข้าวแดงสุตรอื่น

การเปลี่ยนแปลงค่าสี a (สีแดง-เขียว) ของข้าวแดงทั้ง 6 สุตร ตลอดระยะเวลาการหมัก 20 วัน แสดงดังตารางที่ ก-22 (ภาคผนวก ก) ในวันแรกของการหมักข้าวทุกสุตรให้ค่าสี a น้อยแต่ค่อยๆ เพิ่มขึ้นตลอดเวลาการหมัก ค่าสี a ของข้าวสุตร 1-6 ภายหลังจากการหมัก 20 วัน เท่ากับ 13.06, 11.42, 11.88, 6.72, 6.69 และ 6.52 ตามลำดับ ค่าสี a ของข้าวสุตร 1-3 ที่หมักโดย *M purpureus* FTCMU ไม่มีความแตกต่างกัน แต่ให้ค่า a สูงกว่าข้าวสุตร 4-6 ที่หมักโดย *M ruber* TISTR 3006 ดังนั้นสายพันธุ์โมแนสคัส จึงมีอิทธิพลต่อค่าสี a ของข้าวแดง อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ส่วนการเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตหรือฮีสติดีน ไม่มีผลต่อการค่าสี a ของข้าวแดงเลย

การเปลี่ยนแปลงค่าสี b (เหลือง-น้ำเงิน) ของข้าว ดังตารางที่ ก-23 (ภาคผนวก ก) ในวันแรกของการหมักข้าวสุตร 1-6 มีค่าสี b อยู่ในช่วง 10.75-14.86 เมื่อวัดการเปลี่ยนแปลงค่าสี b ค่อยๆ ลดลงตลอดช่วงการหมัก วันสุดท้ายของการหมักข้าวสุตร 1-6 มีค่าสี b ดังนี้ 3.57, 5.36, 1.90, 2.00, 2.63, และ 1.99 ตามลำดับ ซึ่งข้าวสุตร 2 ให้ค่า b สูงที่สุดแสดงว่าให้สีเหลืองที่สุด ส่วนข้าวสุตรอื่นๆ ให้ค่าสี b ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

ค่าสี Hue เป็นค่าที่บอกถึงสีของตัวอย่างนั้นๆ โดยมีค่าตั้งแต่ 0 องศา ถึง 360 องศา โดยในช่วง 0 ถึง 30 องศา (สีแดง-สีแดงส้ม) ช่วง 30 ถึง 60 องศา (สีแดงส้ม-สีเหลืองส้ม) และช่วง 60-90 องศา (สีเหลืองส้ม-สีเหลือง) แสดงดังรูปที่ ก-5 (ภาคผนวก ก) และตารางที่ ก-24 (ภาคผนวก ก) ในวันแรกของการหมักค่าสี Hue อยู่ในช่วง 72.48 – 270.52 องศา เป็นช่วงที่ข้าวมีสีเหลืองส้ม-เหลือง จากนั้นข้าวจะเริ่มเปลี่ยนเป็นสีแดงส้ม-เหลืองในวันที่ 5 (ค่าสี hue ระหว่าง 39.25-66.59 องศา) และจะเปลี่ยนเป็นสีแดงส้ม-แดง ตั้งแต่วันที่ 10 (ค่าสี hue ระหว่าง 19.77-29.49 องศา) จากนั้นลดลงเรื่อยๆ ในวันสุดท้ายของการหมักได้ค่าสี hue ต่ำสุด เท่ากับ 9.06 องศา (ข้าวสุตร 3) ซึ่งหมายความว่าให้สีแดงมากที่สุด เมื่อเติมโมโนโซเดียมกลูตาเมตหรือฮีสติดีนลงในข้าว พบว่าทำให้งานวิจัยของ Hee Young Jung และคณะ (2003) ศึกษาผลของการผลิตรงควัตถุโดยโมแนสคัส ในอาหารเหลวที่เติมกรดอะมิโน 20 ชนิด พบว่าการเติมกรด

อะมิโนที่แตกต่างกัน ซึ่งเป็นสารตั้งต้นในการเกิดอนุพันธ์ของรงควัตถุสีแดงทำให้รงควัตถุสีแดงจากโมแนสค์สีแตกต่างกัน

ค่าสี Chroma แสดงค่าความสดของสี ถ้าตัวอย่างมีค่านี้ต่ำแสดงว่าความสว่างของสีลดลง แสดงดังตารางที่ ค-25 (ภาคผนวก ค) เปรียบเทียบค่าสี Chroma ของข้าว ในวันแรกของการหมักมีค่าสี Chroma อยู่ในช่วง 10.75-15.27 และการเปลี่ยนแปลงของค่าสี Chroma ตลอดช่วงระยะเวลาการหมักข้าวแดงมีค่าลดลงในวันที่ 5 สำหรับข้าวสูตรที่ 1, 2 และ 4 ส่วนข้าวสูตรที่เหลือมีค่า Chroma เพิ่มสูงขึ้นเล็กน้อย จากนั้นมีแนวโน้มเพิ่มขึ้น จนถึงวันที่ 15 และลดลงอย่างรวดเร็วจนวันสุดท้ายของการหมัก (สูตร 1-4) ส่วนข้าวสูตร 5 มีค่าสี Chroma ลดลงเรื่อยๆ จนวันสุดท้ายของการหมัก และสำหรับสูตร 6 ค่าสี Chroma ลดลงในวันที่ 10 และสูงขึ้นในวันที่ 15 และลดลงอย่างรวดเร็วในวันสุดท้ายของการหมัก ค่าสี Chroma ของข้าวแดงทั้ง 6 สูตร ในวันที่ 20 ของการหมักเท่ากับ 6.40, 12.63, 12.03, 7.00, 7.13 และ 6.81 ผลการเปรียบเทียบค่าสี Chroma ของข้าวแต่ละสูตรทางสถิติ พบว่าข้าวสูตร 2 และ 3 มีค่าสี Chroma สูงสุดและไม่แตกต่างกัน แสดงว่ามีสีโทนสว่างกว่า ข้าวสูตรที่เหลืออีก 4 สูตร

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved