

บทที่ 3

ผลการทดลองและวิจารณ์

1. ผลของการใช้แป้งสาคุเป็นสารตั้งต้นในการผลิตคีเฟอร์ัน โดยเชื้อ *L. kefiranofaciens*

1.1 ผลของการให้ความร้อนแก่แป้งสาคุ

จากการเลี้ยงเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในอาหาร MRS-sago starch (ความเข้มข้นแป้งสาคุร้อยละ 2) ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้ง ที่พีเอชเริ่มต้น 5.5 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที และทำการเปรียบเทียบระหว่างการใช้แป้งที่ผ่านและไม่ผ่านการให้ความร้อน พบว่าแป้งสาคุที่ผ่านการให้ความร้อนจะให้การเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อได้ดีกว่าแป้งสาคุที่ไม่ผ่านการให้ความร้อน (ดังแสดงในภาพที่ 7a และ 7b) โดยจะพบว่าแป้งสาคุที่ผ่านการให้ความร้อนจะสามารถผลิตคีเฟอร์ันได้ 0.63 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในขณะที่แป้งที่ไม่ผ่านการให้ความร้อนผลิตได้ 0.12 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร การผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งที่ผ่านการให้ความร้อนจะมีลักษณะเพิ่มขึ้นเรื่อยๆเป็นเส้นตรง ในขณะที่การผลิตคีเฟอร์ันของแป้งที่ไม่ผ่านการให้ความร้อนจะมีลักษณะคงที่และเพิ่มปริมาณขึ้นเพียงเล็กน้อยในช่วงปลายของการเลี้ยงเชื้อ

ผลจากการวิเคราะห์ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จากการย่อยแป้งสาคุ (ภาพที่ 7c) พบว่าชุดการทดลองของแป้งที่ผ่านการให้ความร้อนจะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ซึ่งเป็นสารตั้งต้นสำหรับการเจริญเติบโตของเชื้อสูงกว่าแป้งที่ไม่ผ่านความร้อน (6.66 และ 4.07 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) โดยการให้ความร้อนแก่แป้งสาคุ (121 องศาเซลเซียส 15 นาที) เป็นการ pretreat แป้งก่อนนำมาทำการย่อย ซึ่งเม็ดแป้งจะเกิดการแตกตัว ทำให้เอนไซม์สามารถเข้าไปจับและเกิดปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสได้เร็วและง่ายขึ้น ในขณะที่แป้งที่ไม่ผ่านการให้ความร้อนจะอาศัยการย่อยจากภายนอกเม็ดแป้งเพียงอย่างเดียว ซึ่งปฏิกิริยาการย่อยจะเกิดขึ้นได้ช้ากว่าแป้งที่ผ่านการให้ความร้อน หรือผ่านกระบวนการเจลาติไนซ์ (Gelatinization) มาแล้ว (Maaruf *et al.*, 2001)

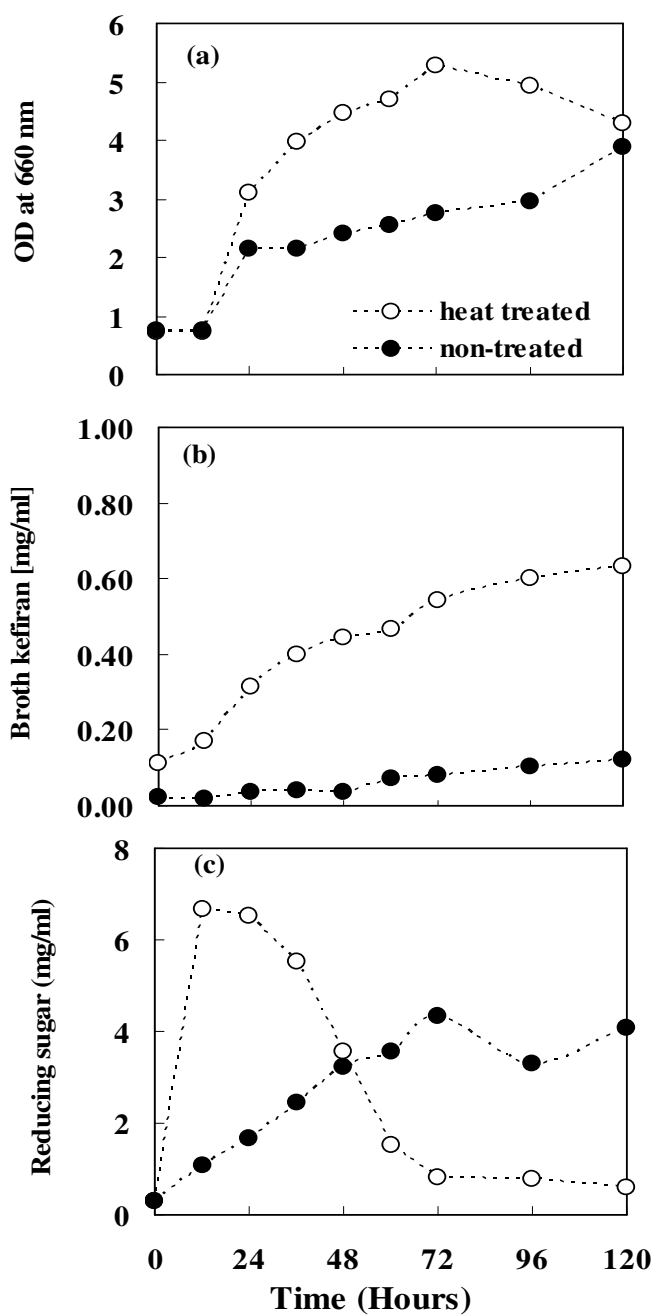
โดยผลผลิตที่ได้จากการย่อยแป้งที่ผ่านการให้ความร้อนด้วยเอนไซม์และยังไม่มี การเลี้ยงเชื้อ มีปริมาณเท่ากับ 9 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร คิดเป็นร้อยละ 45 ของแป้งสาคุทั้งหมด สำหรับชุดการทดลองเลี้ยงเชื้อของแป้งที่ผ่านการให้ความร้อนจะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์สูงสุดที่ 6.66 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 12 ของการเพาะเลี้ยง ซึ่งจะน้อยกว่าผลผลิตจากการย่อยแป้งเพียงอย่างเดียว เนื่องจากเชื้อมีการเจริญเติบโตเพิ่มขึ้น และมีการใช้ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์เพิ่มขึ้น ทำให้น้ำตาลรีดิวซ์ในระบบลดลง ในขณะที่ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ของแป้งที่ไม่ผ่านการให้ความร้อนจะค่อยๆ เพิ่มขึ้นที่

ละน้อยและมีปริมาณน้อยกว่าแป้งที่ผ่านการให้ความร้อน (ภาพที่ 7c) ซึ่งปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จากการย่อยแป้งจะมีผลต่อการเจริญเติบโตของเชื้อ โดยเชื้อในชุดการทดลองของแป้งที่ผ่านการให้ความร้อนจะมีอัตราการเจริญเติบโตสูงกว่า และมีการผลิตคีเฟอร์ันที่สูงกว่าตามมา เพราะเอนไซม์อะไมเลสสามารถย่อยแป้งที่ผ่านการให้ความร้อน ให้กลายเป็นแหล่งคาร์บอนได้ดีกว่า และเชื้อจะสามารถนำน้ำตาลที่ได้ไปใช้ผลิตผลิตภัณฑ์ได้ต่อไป เช่นเดียวกันกับผลการทดลองของ Hofvendahl และ Hahn-Hagerdal (2000) และ Roy และคณะ (2001)

Roy และคณะ (2001) ศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากเชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* NCIM 2365 โดยใช้แป้งมันฝรั่งเป็นสารตั้งต้น พบว่าเมื่อใช้แป้งที่ความเข้มข้นร้อยละ 30 และนำไปผ่านการให้ความร้อนด้วยหม้อนึ่งความดันที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 psi เป็นเวลา 15 นาที ร่วมกับเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลส ก่อนนำไปเลี้ยงเชื้อด้วยกระบวนการ SSF พบว่าจะมีน้ำตาลรีดิวซ์ในระบบที่เชื้อสามารถนำไปใช้ได้ทันทีและสามารถผลิตกรดแลคติกได้ 163 กรัมต่อลิตร โดยมีอัตราเร็วในการผลิตสูงขึ้นร้อยละ 20

นอกจากการนี้ Choteborska และคณะ (2002) ศึกษาผลของการ pretreat แป้งสาลีด้วยกรดซัลฟิวริก (ที่ความเข้มข้นของกรดร้อยละ 1-4 ต่อปริมาตรสารละลายแป้ง) และการให้ความร้อนสูง (110-180 องศาเซลเซียส) ก่อนนำไปย่อยด้วยเอนไซม์ทางการค้า พบว่าการให้ความร้อนแก่สารละลายแป้งที่อุณหภูมิ 130 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 40 นาที ร่วมกับกรดซัลฟิวริกร้อยละ 1 จะให้ปริมาณน้ำตาลที่ได้จากการย่อยต่อด้วยเอนไซม์อะไมเลสในปริมาณที่สูงสุด 52.1 กรัมต่อ 100 กรัมแป้ง

Mohamad และคณะ (2002) ศึกษาการผลิต Kojic acid โดยใช้เชื้อ *Aspergillus flavus* Link 44-1 และใช้แป้งสาเกที่ผ่านกระบวนการเจลาติไนเซชัน โดยการให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส ร่วมกับการปรับพีเอชของสารละลายแป้งให้เท่ากับ 3 ด้วยกรดไฮโดรคลอริก เป็นแหล่งคาร์บอน ทำการหมักแบบกะในถังหมักขนาด 8 ลิตร มีการกวนตลอดเวลา ใช้ความเข้มข้นของแป้งสาเกเริ่มต้น 140 กรัมต่อลิตร พบว่าสามารถผลิต Kojic acid ได้เข้มข้นสูง 16.43 กรัมต่อลิตร ภายในเวลา 2 วันหลังการหมัก



ภาพที่ 7 การผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาหร่ายที่ผ่านและไม่ผ่านการให้ความร้อน โดยเชื้อ

L. kefiranofaciens ในกระบวนการ SSF

(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ัน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure7 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from heat treated and non-treated sago starch in SSF mode

(a) cell growth

(b) total kefiran

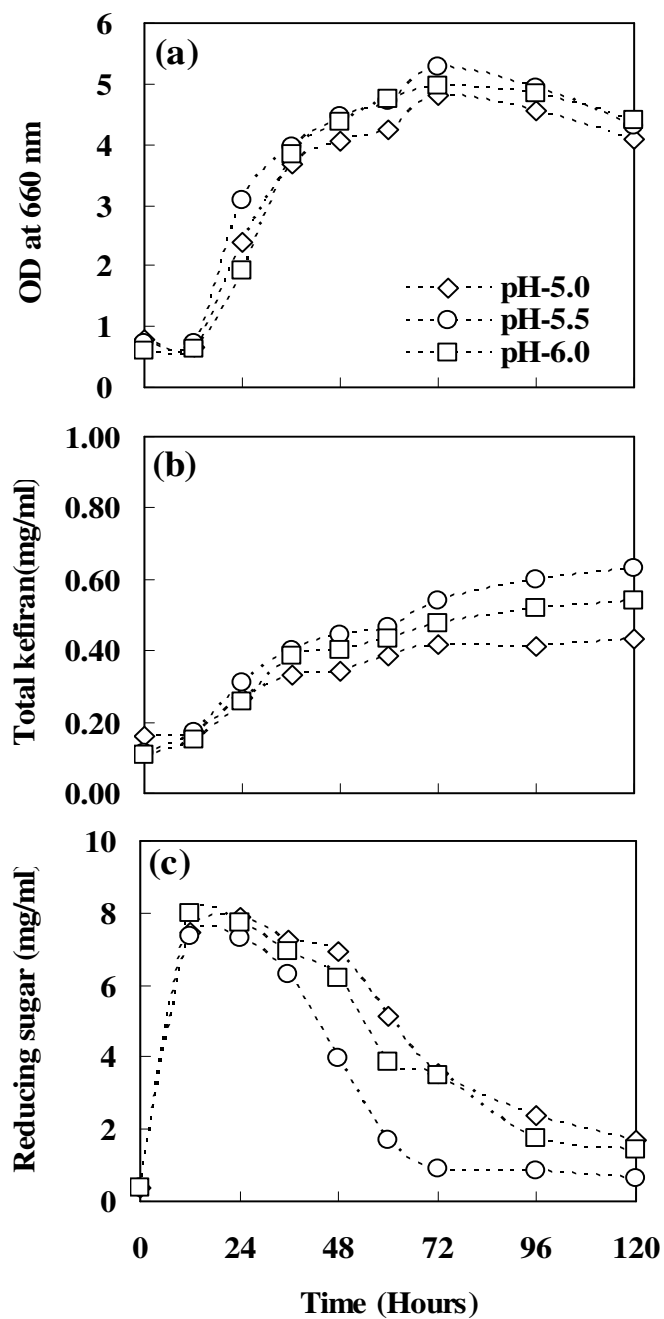
(c) reducing sugar

1.2 ผลของค่าพีเอชเริ่มต้น

จากการทดลองเพื่อศึกษาค่าพีเอชเริ่มต้นที่เหมาะสมทั้งต่อการย่อยแป้งและการผลิตคีเฟอร์ันด้วยกระบวนการ SSF จากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในอาหาร MRS-sago starch ที่ใช้แป้งที่ผ่านการให้ความร้อน(ความเข้มข้นแป้งสาคร้อยละ 2) ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้ง ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที โดยมีค่าพีเอชเริ่มต้นต่างกัน (5.0, 5.5 และ 6.0) ในภาพที่ 8(a, b และ c) แสดงค่าการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณคีเฟอร์ัน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์จากการเลี้ยงเชื้อ พบว่าที่ค่าพีเอชเริ่มต้นทั้ง 3 ระดับ (5.0, 5.5 และ 6.0) ให้การเจริญเติบโตของเชื้อไปในทิศทางเดียวกัน สำหรับปริมาณคีเฟอร์ันที่เชื้อผลิตได้ พบว่าที่พีเอชเริ่มต้น 5.5 เชื้อจะสามารถผลิตคีเฟอร์ันได้สูงสุด รองลงมาคือที่พีเอชเริ่มต้น 6.0 และ 5.0 (0.63, 0.54 และ 0.43 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) โดยที่พีเอชเริ่มต้น 5.5 เชื้อจะมีการผลิตคีเฟอร์ันอย่างรวดเร็วตั้งแต่ชั่วโมงที่ 24 เป็นต้นไป ซึ่งจะสอดคล้องกับปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ (พีเอชเริ่มต้น 5.5) ที่เริ่มลดลงอย่างเห็นได้ชัดตั้งแต่ชั่วโมงที่ 24 เช่นกัน (ดังแสดงในภาพที่ 8b และ 8c)

คีเฟอร์ันที่ได้จากการผลิตที่พีเอชเริ่มต้น 5.5 ให้ปริมาณคีเฟอร์ันสูงสุด เนื่องจากที่พีเอชดังกล่าวเป็นสภาวะที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อ *L. kefiranofaciens* มากที่สุด (Cheirsilp *et al.*, 2001) ที่พีเอชเริ่มต้นต่ำกว่า 5.0 แบคทีเรียแลคติกจะเจริญเติบโตได้เพียงเล็กน้อย และจะผลิตสารในกลุ่มพอลิแซคคาไรด์ได้น้อย เช่นเดียวกับแบคทีเรียแลคติกสายพันธุ์ *Lactobacillus lactis* subsp. *lactis* C2 (Yokota *et al.*, 1995; Gasseem *et al.*, 1997)

ในภาพที่ 9 แสดงการเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชระหว่างการเลี้ยงเชื้อของทั้ง 3 ชุดการทดลอง ซึ่งพบว่า ชุดทดลองที่มีพีเอชเริ่มต้นเท่ากับ 5.0 จะมีการเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชที่ลดลงต่ำกว่า 4.0 เร็วกว่าชุดการทดลองอื่นๆ ซึ่งพีเอชที่ลดลงนี้ จะส่งผลต่อการเจริญเติบโตของเชื้อ และทำให้เชื้อผลิตคีเฟอร์ันได้น้อยกว่าชุดการทดลองอื่น (ภาพที่ 8a และ b) นอกจากนี้ระหว่างการเจริญเติบโตเชื้อ *L. kefiranofaciens* ซึ่งเป็นแบคทีเรียในกลุ่มแบคทีเรียแลคติกจะมีการผลิตกรดแลคติกออกมาเป็นผลผลิตพลอยได้ ซึ่งกรดแลคติกที่เกิดขึ้นจะเป็นตัวลดค่าพีเอชของสภาวะการเลี้ยงเชื้อ และจะเป็นตัวยับยั้งการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของตัวเชื้อเองด้วย (Vancanneyt *et al.*, 2004)



ภาพที่ 8 การผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาकुโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในกระบวนการSSF ที่พีเอชเริ่มต้นต่างกัน

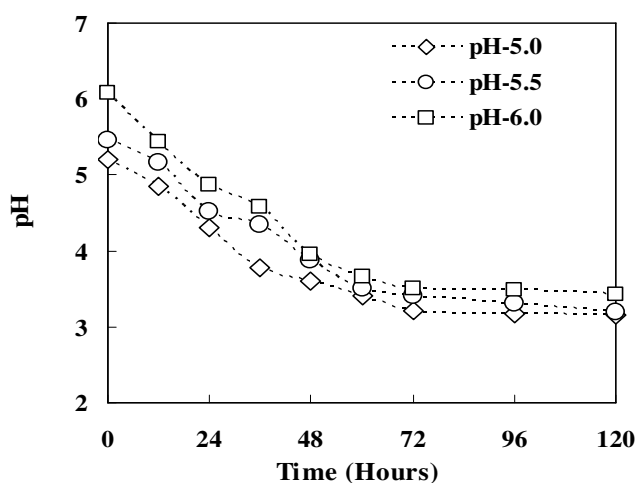
(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ัน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure 8 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch at various initial pH in SSF mode

(a) cell growth

(b) total kefiran

(c) reducing sugar



ภาพที่ 9 การลดลงของค่าพีเอชในการเลี้ยงเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในอาหาร MRS-sago starch ที่พีเอชเริ่มต้นต่างกัน

Figure 9 Reduction of pH in the cultivation of *L. kefiranofaciens* in MRS-sago starch at various initial pH

ในการเลี้ยงเชื้อโดยการรวมกระบวนการย่อยแป้งและการเลี้ยงเชื้อเข้าด้วยกัน (SSF) หากพีเอชที่เหมาะสมต่อการย่อยแป้งและการเลี้ยงเชื้อเป็นพีเอชที่แตกต่างกัน จำเป็นต้องศึกษาพีเอชที่เหมาะสมของกระบวนการ SSF ในการทดลองนั้นๆ จากการทดลองของ Ohkouchi และ Inoue (2006) ที่ศึกษาการผลิตกรดแลคติก (L+) จากแป้งและวัสดุเศษเหลือจากอาหารด้วยกระบวนการ SSF โดยใช้เชื้อ *Lactobacillus manihotivorans* LMG 18011 ผลการทดลองที่ได้พบว่า พีเอชสูงกว่า 6.0 หรือ ต่ำกว่า 4.0 เชื้อจะไม่สามารถใช้แป้งเพื่อผลิตกรดแลคติกได้ เนื่องจากที่พีเอชสูงกว่า 6.0 เอนไซม์อะไมเลสจะเกิดปฏิกิริยาได้ต่ำ ในขณะที่พีเอชต่ำกว่า 4.0 เชื้อจะไม่สามารถเจริญเติบโตได้ โดยพีเอชที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดแลคติกในการทดลองนี้อยู่ในช่วง 5.0-5.5 เช่นเดียวกับงานวิจัยในครั้งใหม่ที่พบว่า การเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์รินของเชื้อ *L. kefiranofaciens* เกิดได้สูงสุดที่พีเอชเริ่มต้น 5.5 ซึ่งเป็นช่วงพีเอชที่เหมาะสมต่อการเกิดกิจกรรมของเอนไซม์ย่อยแป้งด้วย

Anuradha และคณะ (1999) ศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากแป้งมันฝรั่ง โดยใช้เชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* NCIM 2365 และใช้เอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสและเอนไซม์กลูโคอะไมเลสในการย่อยแป้ง จากผลการทดลองพบว่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์อยู่ในช่วง 4.0-4.5 ในขณะที่พีเอชดังกล่าวเชื้อจะสามารถเจริญเติบโตได้เพียงเล็กน้อย ซึ่งพีเอชที่

เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อจะอยู่ในช่วง 5.0-6.0 เมื่อทำการเพาะเลี้ยงเชื้อด้วยกระบวนการ SSF พบว่าพีเอชที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดแลคติกดังกล่าวจะเท่ากับ 5.6 ซึ่งสามารถผลิตกรดแลคติกได้ร้อยละ 87 โดยมีอัตราการผลิตเท่ากับ 1.21 กรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง

ในตารางที่ 5 แสดงอัตราการผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้น (initial production rate) ที่พีเอชเริ่มต้นทั้ง 3 ค่า พบว่าที่พีเอชเริ่มต้น 5.5 จะให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ันสูงสุด เท่ากับ 8.50 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง ในขณะที่พีเอชเริ่มต้น 5.0 และ 6.0 ให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ันเท่ากับ 5.05 และ 6.60 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง ตามลำดับ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ ($p < 0.05$)

ตารางที่ 5 อัตราการผลิตคีเฟอร์ันจากเชื้อ *L.kefiranofaciens* ที่พีเอชเริ่มต้นต่างกัน

Table 5 Initial production rate of kefiran by *L.kefiranofaciens* at various initial pH

Initial pH	Initial production rate(mg/L/h)
5	5.05 ± 0.07 ^a
5.5	8.50 ± 0.14 ^b
6	6.60 ± 0.28 ^c

a, b and c : Statistically significantly different ($p < 0.05$)

1.3 ผลของอุณหภูมิ

จากการทดลองเพื่อศึกษาอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการย่อยแป้งและการผลิตลิกเฟอรันด้วยกระบวนการ SSF จากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในอาหาร MRS-sago starch ที่ใช้แป้งที่ผ่านการให้ความร้อน (ความเข้มข้นแป้งสาครู้อยละ 2) ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้งพีเอชเริ่มต้น 5.5 อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที โดยมีอุณหภูมิต่างกัน (28, 30, 32 และ 35 องศาเซลเซียส) ในภาพที่ 10 a, b และ c แสดงการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณลิกเฟอรัน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ ตามลำดับ จากผลการทดลองที่ได้พบว่า การเจริญเติบโตและการผลิตลิกเฟอรันของเชื้อลดลง เมื่ออุณหภูมิที่ใช้ในการเพาะเลี้ยงเพิ่มสูงขึ้น โดยที่อุณหภูมิ 28 และ 30 องศาเซลเซียส เชื้อมีการเจริญเติบโตได้สูงสุดและมีค่าใกล้เคียงกัน ในขณะที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เชื้อมีการเจริญเติบโตต่ำสุด (ภาพที่ 10a) การผลิตลิกเฟอรันจะมีปริมาณสูงสุดที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส โดยมีค่าเท่ากับ 0.65 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และที่อุณหภูมิ 28, 32 และ 35 องศาเซลเซียส สามารถผลิตลิกเฟอรันได้เท่ากับ 0.52, 0.46 และ 0.32 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ

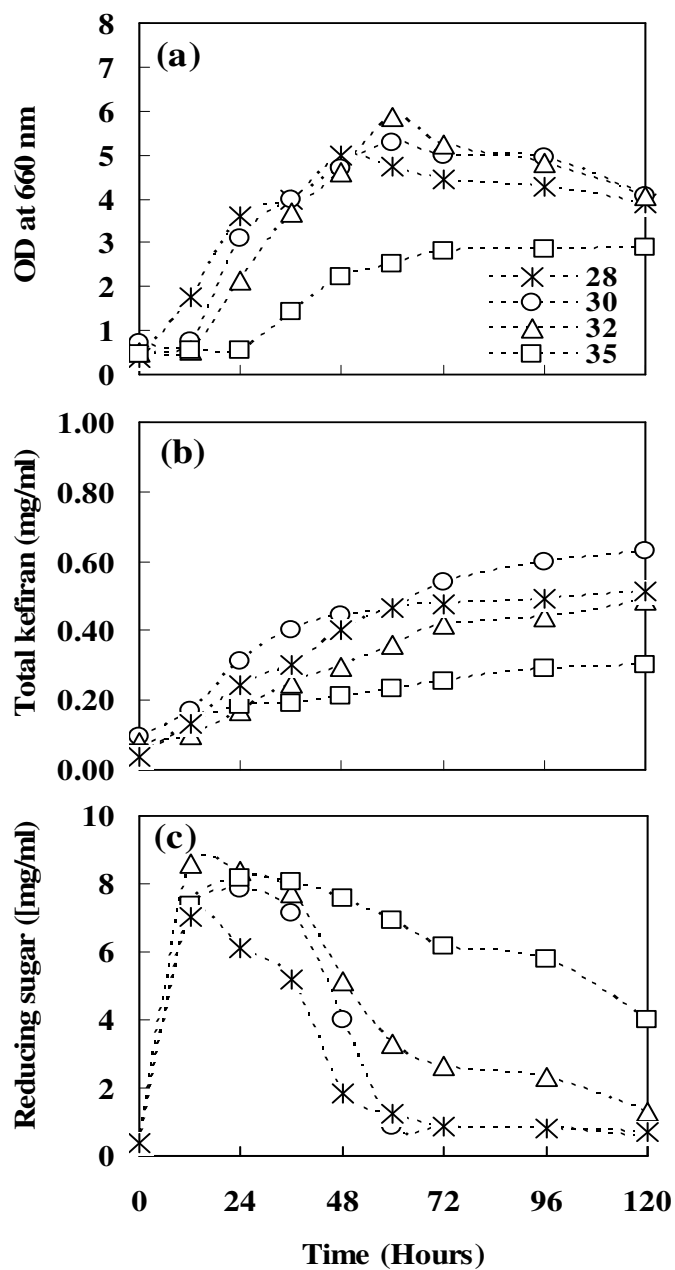
เมื่อพิจารณาปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ (ภาพที่ 10c) พบว่าปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์จะแปรผกผันกับการเจริญของเชื้อและการผลิตลิกเฟอรัน โดยพบว่าที่อุณหภูมิ 28 และ 30 องศาเซลเซียสมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์เหลือต่ำ โดยที่อุณหภูมิในการเลี้ยงเชื้อที่ 28 องศาเซลเซียสจะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ต่ำสุด เนื่องจากที่อุณหภูมิต่ำจะทำให้เอนไซม์อะไมเลสมีกิจกรรมน้อย และทำให้เกิดการย่อยแป้งได้น้อยกว่าที่อุณหภูมิสูง แต่ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียสจะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์เหลือมากที่สุดส่วนหนึ่งเนื่องจากที่อุณหภูมินี้ เชื้อมีการเจริญเติบโตน้อยที่สุด จึงมีการนำน้ำตาลรีดิวซ์ไปใช้น้อย ทำให้ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียสมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์คงเหลืออยู่ในระบบในปริมาณที่สูงกว่าที่อุณหภูมิอื่นๆ ทั้งนี้เกิดจากอุณหภูมิที่สูงจะเป็นตัวยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อ *L. kefiranofaciens* (Yokoi and Watanabe, 1992)

อย่างไรก็ตามมีรายงานการศึกษาการทำงานของเอนไซม์อะไมเลส พบว่าเอนไซม์ในกลุ่มดังกล่าวสามารถเกิดกิจกรรมได้ดีในช่วงอุณหภูมิที่สูงกว่า 60 องศาเซลเซียส (Soni *et al.*, 2003) แต่ที่อุณหภูมิดังกล่าวเชื้อ *L. kefiranofaciens* จะไม่สามารถเจริญเติบโตได้ ดังนั้นในการเลี้ยงเชื้อไปพร้อมกับการย่อยแป้งในกระบวนการ SSF เพื่อผลิตลิกเฟอรันจึงจำเป็นต้องอาศัยอุณหภูมิที่เหมาะสมกับการเจริญเติบโตของ *L. kefiranofaciens* (30 องศาเซลเซียส) เพื่อให้เชื้อสามารถผลิตลิกเฟอรันได้สูงสุด

จากรายงานการศึกษาผลของอุณหภูมิต่อการผลิตผลิตภัณฑ์ชีวภาพจากแบคทีเรียแลคติก พบว่าอุณหภูมิจะมีผลต่อการผลิตผลิตภัณฑ์ของเชื้อเป็นอย่างมาก โดยที่อุณหภูมิต่ำเชื้อมีอัตราการเจริญและการผลิตได้ดีกว่าที่อุณหภูมิสูง (Hofvendahl and Haha-Hagerdal, 2000; Yumoto and Ikeda, 1995)

Jyothi และคณะ (2005) ทำการศึกษาสภาวะที่เหมาะสมต่อการผลิตกรดกลูตามิกจากแป้งมันสำปะหลัง โดยเชื้อ *Brevibacterium divaricatum* ด้วยกระบวนการ SSF โดยทำการทดลองที่อุณหภูมิ 10-40 องศาเซลเซียส พบว่าที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เชื้อจะสามารถผลิตกรดกลูตามิกได้สูงสุดเท่ากับ 3.86 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในขณะที่อุณหภูมิที่ต่ำกว่า 30 องศาเซลเซียส เชื้อจะเจริญเติบโตได้น้อยเนื่องจากน้ำตาลรีดิวซ์ในระบบเกิดขึ้นได้น้อยที่อุณหภูมิต่ำ จึงทำให้การผลิตกรดกลูตามิกเกิดขึ้นได้น้อยตามไปด้วย ในทางกลับกันที่อุณหภูมิสูงกว่า 30 องศาเซลเซียส เชื้อไม่สามารถเจริญเติบโตได้ ทำให้การผลิตกรดกลูตามิกเกิดขึ้นได้น้อยเช่นกัน

John และคณะ (2006) ศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากเศษเหลือแป้งมันสำปะหลังและกากอ้อย โดยเชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* ด้วยกระบวนการ SSF และใช้เอนไซม์ทางการค้าในการย่อยสารตั้งต้น ทำการทดลองที่อุณหภูมิต่างกัน (25, 30, 37, 44, และ 51 องศาเซลเซียส) พบว่าที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของเชื้อ *L. delbrueckii* มากที่สุด เชื้อจะสามารถผลิตกรดแลคติกได้สูงสุด 249 มิลลิกรัมต่อกรัมน้ำตาลรีดิวซ์



ภาพที่ 10 การผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาธูดโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในกระบวนการ SSF ที่อุณหภูมิ
ต่างกัน

(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ัน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure10 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch in SSF mode at various
temperature

(a) cell growth

(b) total kefiran

(c) reducing sugar

สำหรับผลการทดลองที่ได้ในงานวิจัยนี้ พบว่าที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส นอกจากจะให้ปริมาณคีเฟอร์ันที่สูงสุดแล้ว เมื่อนำปริมาณคีเฟอร์ันที่ได้มาคำนวณเทียบกับหน่วยเวลา จะให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ันสูงที่สุดด้วยเช่นกัน โดยอัตราการผลิตจะลดลงตามอุณหภูมิที่เพิ่มสูงขึ้น ผลการวิเคราะห์ความแตกต่างทางสถิติ ($p < 0.05$) พบว่าทุกอุณหภูมิที่ใช้ในการเลี้ยงเชื้อ (28, 30, 32, และ 35 องศาเซลเซียส) จะมีอัตราการผลิตแตกต่างกันทางสถิติ ($p < 0.05$) โดยที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสมีอัตราการผลิตสูงสุด 8.50 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง รองลงมาคืออุณหภูมิ 28, 32, และ 35 องศาเซลเซียส มีอัตราการผลิตเท่ากับ 7.65, 5.70 และ 4.7 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 6

ตารางที่ 6 อัตราการผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้นจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ที่อุณหภูมิต่างกัน

Table 6 Initial production rate of kefiran by *L. kefiranofaciens* at various temperature

Temperature (°C)	Initial production rate (mg/L/h)
28	7.65 ± 0.70 ^a
30	8.50 ± 0.14 ^b
32	5.70 ± 1.27 ^c
35	4.70 ± 0.85 ^c

a, b and c : Statistically significantly different ($p < 0.05$)

1.4 ผลของความเข้มข้นของแป้งสาเกที่ใช้เป็นสารตั้งต้น

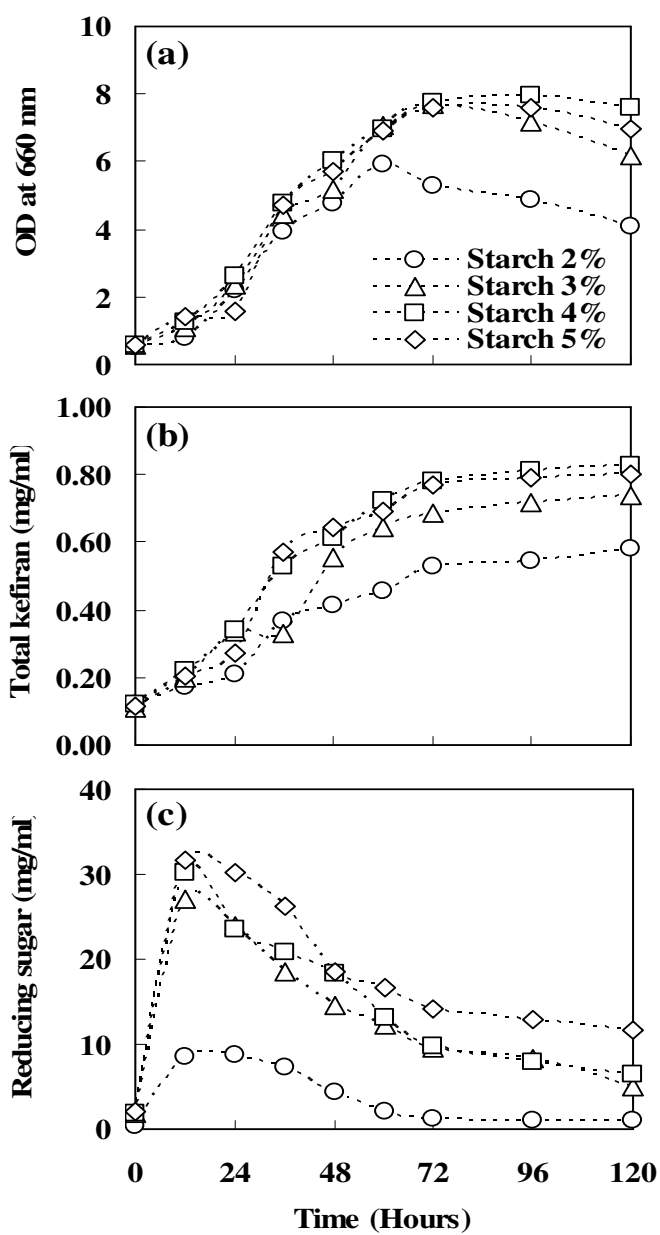
การทดลองเพื่อศึกษาความเข้มข้นของแป้งสาเกเริ่มต้นที่เหมาะสมในการใช้เป็นสารตั้งต้นเพื่อผลิตคีเฟอร์ินจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ด้วยกระบวนการ SSF ทำการทดลองในอาหาร MRS-sago starch โดยใช้แป้งที่ผ่านการให้ความร้อน (ความเข้มข้นแป้งสาเกร้อยละ 2, 3, 4 และ 5) ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 หน่วยต่อกรัมแป้ง พิเอชเริ่มต้น 5.5 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที ผลการทดลองที่ได้ดังแสดงในภาพที่ 11a, b และ c แสดงการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณคีเฟอร์ิน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ ตามลำดับ พบว่าที่ความเข้มข้นของแป้งสาเกต่ำสุดร้อยละ 2 จะให้การเจริญเติบโตของเชื้อต่ำที่สุด (ภาพ 11a) ในขณะที่การเจริญเติบโตของเชื้อที่ความเข้มข้นแป้งร้อยละ 3-5 ไม่มีความแตกต่างกันในช่วงแรกของการเพาะเลี้ยง (ชั่วโมงที่ 0-48) แต่จะมีความแตกต่างกันตั้งแต่ชั่วโมงที่ 60 เป็นต้นไป ทั้งนี้เนื่องมาจากปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จากการย่อยแป้งที่ความเข้มข้นต่างกันจะทำให้ได้แหล่งคาร์บอนสำหรับการเจริญของเชื้อในปริมาณที่ต่างกัน โดยแป้งที่ความเข้มข้นร้อยละ 2 จะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่น้อยและลดลงเร็วตั้งแต่ ชม.ที่ 36 (ดังแสดงในภาพที่ 11c) ซึ่งจะทำให้ในช่วงนั้นมีสารอาหารไม่เพียงพอต่อการเติบโตของเชื้อ ทำให้เชื้อเจริญเติบโตได้น้อยที่สุด ในขณะที่ความเข้มข้นของแป้งสาเกที่ร้อยละ 3, 4 และ 5 ยังมีปริมาณน้ำตาลซึ่งเป็นแหล่งคาร์บอนอยู่ในปริมาณที่สูง จึงทำให้เชื้อยังคงเจริญเติบโตต่อไปได้

สำหรับปริมาณคีเฟอร์ินที่เชื้อผลิตได้ พบว่าปริมาณคีเฟอร์ินจะเพิ่มขึ้นตามความเข้มข้นของแป้งสาเกที่เพิ่มขึ้น (ภาพที่ 11b) อย่างไรก็ตาม ถึงแม้ว่าที่ความเข้มข้นของแป้งสาเกร้อยละ 5 จะให้ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ในระบบสูงที่สุด (31.59 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) แต่จะพบว่าที่ความเข้มข้นของแป้งสาเกร้อยละ 4 จะให้ปริมาณคีเฟอร์ินสูงสุด (0.83 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) รองลงมาคือที่ความเข้มข้นแป้งสาเกร้อยละ 5 (0.80 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) ทั้งนี้เนื่องมาจากความเข้มข้นของน้ำตาลที่สูงเกินไปจะไปยับยั้งการผลิตผลิตภัณฑ์ของจุลินทรีย์ (Bebic *et al.*, 2000) จากผลการทดลองที่ได้ดังกล่าวแสดงให้เห็นว่าความสามารถของเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในการนำสารคาร์โบไฮเดรตไปใช้ มีข้อจำกัดอยู่ที่ความเข้มข้นแป้งร้อยละ 4 เช่นเดียวกับการทดลองของ Anuradha และคณะ (1999) ที่ทำการศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากเชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* โดยใช้แป้งมันฝรั่งเป็นสารตั้งต้นร่วมกับการทำงานของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสและกลูโคอะไมเลส ด้วยกระบวนการ SSF ทำการทดลองที่ความเข้มข้นแป้ง 10, 30, 100, 150 และ 250 กรัมต่อลิตร พบว่าที่ความเข้มข้นแป้งมันฝรั่ง 10 กรัมต่อลิตร จะให้ผลผลิตกรดแลคติกต่อสารตั้งต้นสูงที่สุดร้อยละ 82 นอกจากนี้แม้ว่าที่ความเข้มข้นแป้ง 100-250 กรัมต่อลิตร จะให้น้ำตาลรีดิวซ์ในปริมาณที่สูงในช่วงแรกของการทดลอง แต่เมื่อเข้าสู่ช่วง lag phase เชื้อจะไม่สามารถเจริญเติบโตได้เท่าที่ควรเนื่องจากมีความเข้มข้นที่สูงของน้ำตาลรีดิวซ์ในระบบเป็นตัวยับยั้ง

Roy และคณะ (2001) ศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากเชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* (NCIM 2365) ด้วยกระบวนการ SSF จากแป้งมันฝรั่งร่วมกับเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสและเอนไซม์กลูโคอะไมเลส ที่ความเข้มข้นแป้งต่างกัน 3 ระดับ (30-200 กรัมต่อลิตร) พบว่าที่ความเข้มข้นแป้ง 200 กรัมต่อลิตรจะให้ความเข้มข้นสุดท้ายของกรดแลคติกสูงที่สุด แต่เมื่อเทียบผลผลิตต่อหน่วยสารตั้งต้น พบว่าที่ความเข้มข้นแป้ง 30 กรัมต่อลิตรให้ผลผลิตต่อหน่วยสูงที่สุด (1.33 กรัมต่อกรัมแป้ง)

Saha (2006) ทำการศึกษาการผลิตแมนนิทอลจากเชื้อ *Lactobacillus intermedius* NRRL B-3693 ด้วยกระบวนการ SSF โดยมีอินนูลิน (ที่ความเข้มข้นร้อยละ 15-35) เป็นสารตั้งต้นร่วมกับการใช้เอนไซม์อินนูลินเนสเข้มข้น 8 หน่วยต่อกรัมสารตั้งต้น ผลการทดลองที่ได้พบว่าที่ความเข้มข้นของอินนูลินเริ่มต้นร้อยละ 30 จะให้ผลผลิตของแมนนิทอลสูงสุด 207.4 กรัมอินนูลินเริ่มต้น ภายในเวลา 72 ชั่วโมง

นอกจากนี้ยังมีรายงานการทดลองที่พบว่าความเข้มข้นของแป้งที่เป็นสารตั้งต้นจะส่งผลทั้งต่อการทำงานของเอนไซม์และการผลิตผลิตภัณฑ์ของเชื้อ (Mojovic *et al.*, 2006) และในปี 2005, Huang และคณะ ศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากแป้งมันฝรั่ง โดยใช้เชื้อราที่มีความสามารถในการย่อยแป้ง *Rhizopus oryzae* และ *Rhizopus arrhizus* ทำการเลี้ยงเชื้อและย่อยแป้ง ด้วยกระบวนการ SSF ที่พีเอช 6.0 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส โดยใช้ความเข้มข้นของแป้งเริ่มต้น 12.5-62.8 กรัมต่อลิตร พบว่าที่ความเข้มข้นแป้งมันฝรั่ง 20 กรัม สามารถผลิตกรดแลคติกได้สูงสุด 0.85-0.92 กรัมต่อลิตร โดยที่ความเข้มข้นของแป้ง 20-40 กรัมจะเป็นตัวบ่งชี้ความสามารถของเชื้อในการผลิตเอนไซม์ย่อยแป้ง และเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของแป้งให้สูงขึ้นมากกว่าร้อยละ 40 จะเป็นการยับยั้งการผลิตของเชื้อทั้ง 2 สายพันธุ์



ภาพที่ 11 การผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาคุโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในกระบวนการ SSF ที่ความเข้มข้นแป้งสาคุต่างกัน

(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ัน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure 11 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch in SSF mode with various sago starch concentrations

(a) cell growth (b) total kefiran (c) reducing sugar

สำหรับผลการทดลองที่ได้ในงานวิจัยนี้ ถึงแม้ที่ความเข้มข้นของแป้งสาหร่ายอะละ 4 และ 5 จะให้ปริมาณคีเฟอร์ันที่ใกล้เคียงกัน แต่เมื่อนำปริมาณผลิตภัณฑ์ที่ได้มาเทียบต่อหน่วยเวลา เพื่อหาอัตราการผลิต พบว่าที่ความเข้มข้นแป้งอะละ 4 ให้อัตราการผลิตสูงที่สุดเท่ากับ 11.25 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง (ดังตารางที่ 7) ซึ่งแสดงให้เห็นว่าอัตราการผลิตคีเฟอร์ันมีแนวโน้มที่เพิ่มสูงขึ้นตามความเข้มข้นของสารตั้งต้นที่สูงขึ้นก็จริง แต่เมื่อถึงจุดหนึ่ง (ความเข้มข้นแป้งอะละ 5) อัตราการผลิตจะลดลงเนื่องจากเกิดการยับยั้งจากสารตั้งต้น (substrate inhibition) โดยในการทดลองนี้ ความเข้มข้นของสารตั้งต้นนอกจากจะมีผลต่อกระบวนการย่อยแป้งแล้ว ยังมีผลต่อกระบวนการผลิตคีเฟอร์ันอีกด้วย ดังนั้นการเลือกความเข้มข้นของสารตั้งต้นให้เหมาะสม ควรพิจารณาจากความเข้มข้นต่ำสุดที่ให้อัตราการผลิตสูงสุดเพื่อหลีกเลี่ยงการเกิดการยับยั้งจากสารตั้งต้น

ตารางที่ 7 อัตราการผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้นจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ที่ความเข้มข้นแป้งสาหร่ายเริ่มต้นต่างกัน

Table 7 Initial production rate of kefiran by *L. kefiranofaciens* at various sago starch concentrations

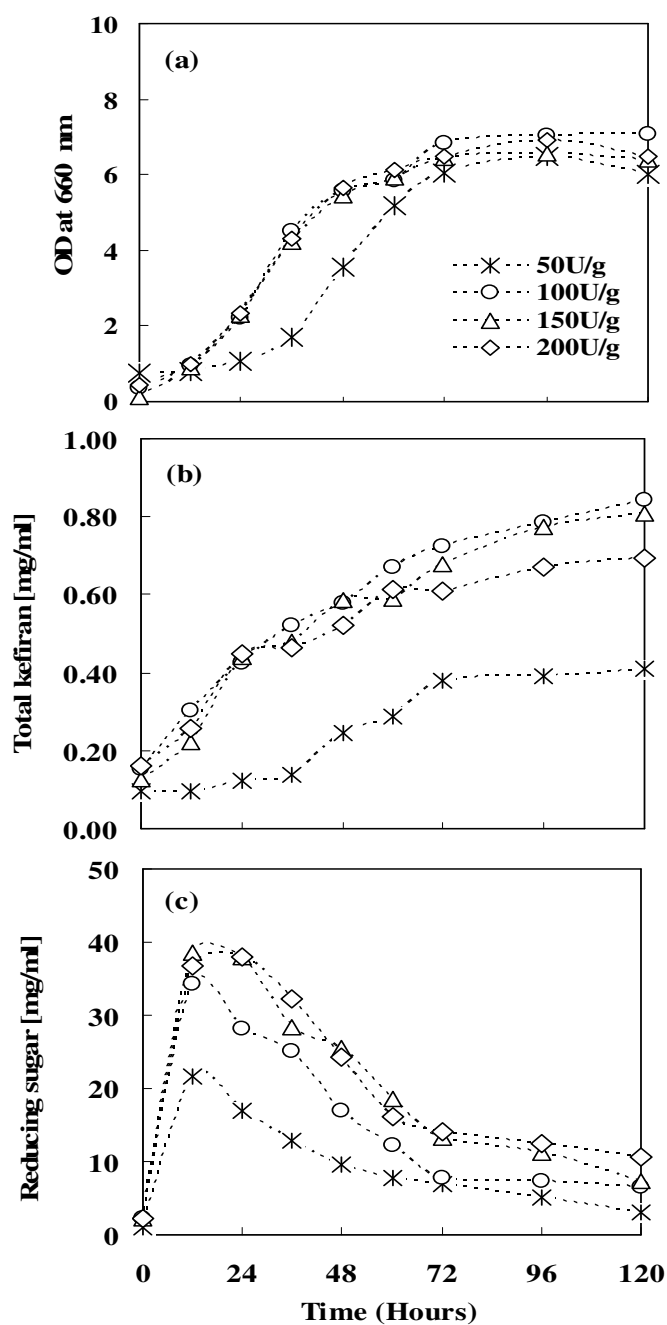
Sago starch (%)	Initial production rate (mg/L/h)
2	8.50 ± 0.14 ^a
3	9.35 ± 0.78 ^b
4	11.25 ± 0.78 ^c
5	10.10 ± 0.85 ^c

a, b and c : Statistically significantly different ($p < 0.05$)

1.5 ผลของอัตราส่วนกิจกรรมของเอนไซม์ผสมต่อกรัมแป้งสาธู

การทดลองเพื่อศึกษาอัตราส่วนกิจกรรมของเอนไซม์ผสมต่อกรัมแป้งที่เหมาะสมในการย่อยแป้งสาธูเพื่อใช้เป็นสารตั้งต้นในการผลิตคีเฟอร์ันจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ด้วยกระบวนการSSF ทำการทดลองในอาหาร MRS-sago starch ความเข้มข้นแป้งสาธูที่ผ่านการให้ความร้อนที่ความเข้มข้นร้อยละ 4 พีเอชเริ่มต้น 5.5 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที ที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสมต่างกัน (50, 100, 150 และ 200 ยูนิตต่อกรัมแป้ง) ผลการทดลองที่ได้แสดงในภาพที่ 12 a, b และ c แสดงการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณคีเฟอร์ัน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ ตามลำดับ

โดยจากผลการทดลองที่ได้พบว่าที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100, 150 และ 200 ยูนิตต่อกรัมแป้งจะให้การเจริญเติบโตของเชื้อที่ใกล้เคียงกัน ในขณะที่ชุดการทดลองที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ 50 ยูนิตของกรัมแป้ง จะมีอัตราการเจริญเติบโตต่ำสุด (ภาพที่ 12 a) เช่นเดียวกับปริมาณคีเฟอร์ันที่เชื้อผลิตได้ (ภาพที่ 12 b) พบว่าที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100, 150 และ 200 ยูนิตต่อกรัมแป้งจะให้ปริมาณคีเฟอร์ันใกล้เคียงกัน และที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 50 ยูนิตต่อกรัมแป้งจะให้ปริมาณคีเฟอร์ันต่ำสุด (0.84, 0.81, 0.70 และ 0.41 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ) ทั้งนี้เนื่องจากปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จากชุดการทดลองที่มีความเข้มข้นของเอนไซม์ 50 ยูนิตต่อกรัมแป้งจะมีปริมาณน้อยมากเมื่อเทียบกับชุดการทดลองอื่นๆ (ภาพที่ 12 c) เหตุผลเนื่องมาจากที่ชุดการทดลองดังกล่าวมีปริมาณเอนไซม์ผสมที่จะเข้าไปทำปฏิกิริยาย่อยแป้งสาธูให้กลายเป็นน้ำตาลรีดิวซ์ได้ปริมาณที่น้อย ทำให้มีปริมาณแป้งสาธูที่ยังไม่ถูกย่อยเหลืออยู่ในระบบมาก แต่มีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่เชื้อสามารถนำไปใช้เพื่อการเจริญเติบโตมีอยู่น้อย การเจริญเติบโตของเชื้อจึงเกิดขึ้นได้น้อย มีผลให้เกิดการผลิตคีเฟอร์ันได้ต่ำตามไปด้วย ในขณะที่ชุดการทดลองที่มีความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 150 และ 200 ยูนิตต่อกรัมแป้ง มีปริมาณเอนไซม์ที่จะเข้าไปทำปฏิกิริยากับแป้งสาธูในปริมาณมาก สามารถทำให้เกิดน้ำตาลรีดิวซ์ในระบบสูง อย่างไรก็ตามความเข้มข้นของน้ำตาลที่สูงเกินไปจะมีผลยับยั้งการเจริญและการผลิตผลิตภัณฑ์ของเชื้อ ทำให้ในชุดการทดลองที่มีความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 150 และ 200 ยูนิตต่อกรัมแป้ง มีปริมาณคีเฟอร์ันที่เชื้อ *L. kefiranofaciens* ผลิตได้น้อยกว่าในชุดการทดลองที่มีความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้ง เช่นเดียวกับผลการทดลองของ Anuradha และคณะ (1999) ที่พบว่าความเข้มข้นของเอนไซม์ต่อกรัมแป้งที่ต่ำหรือสูงเกินไป จะไม่เหมาะสมต่อการผลิตกรดแลคติกจากเชื้อ *Lactobacillus delbruckii*



ภาพที่ 12 การผลิตคีเฟอร์ินจากแป้งสาธูดโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในกระบวนการ SSF ที่ความเข้มข้นเอนไซม์ผสมต่อกรัมแป้งสาธูดต่างกัน

(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ิน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure 12 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch in SSF mode with different levels of mixed-enzymes per gram starch

(a) cell growth

(b) total kefiran

(c) reducing sugar

Charoenlap และคณะ (2004) ศึกษาการผลิตไซโคลเด็กซ์ทรินจากแป้งสาकुโดยใช้เอนไซม์ไซโคลเด็กซ์ทรินไกลโคซิลทรานสเฟอเรส (CGTase) ที่ผลิตจากเชื้อ *Bacillus circulans* ทำการศึกษาความเข้มข้นของเอนไซม์ (10, 30 และ 50 ยูนิต) ต่อกรัมแป้งสาकुที่เหมาะสม ผลการทดลองที่ได้พบว่า ที่อัตราส่วนเอนไซม์ไซโคลเด็กซ์ทรินไกลโคซิลทรานสเฟอเรส 50 ยูนิตต่อกรัมแป้งสาकुจะผลิตไซโคลเด็กซ์ทรินได้สูงสุด 25.97 กรัมต่อลิตร

Mojovic และคณะ (2006) รายงานการใช้เอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์ทางการค้า Termamyl และ Supersan ในการย่อยแป้งข้าวโพดเพื่อใช้เป็นสารตั้งต้นในการผลิตเอทานอลจากเชื้อ *Saccharomyces cerevisiae* พบว่าความเข้มข้นของเอนไซม์ต่อกรัมแป้งมีผลต่อปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จากการย่อยแป้ง ถ้าใช้เอนไซม์ผสมที่ความเข้มข้นต่ำ (240 AGUต่อกรัมแป้ง) จะให้ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ต่ำ ในทางกลับกันถ้าใช้เอนไซม์ผสมที่ความเข้มข้นสูง (480 AGUต่อกรัมแป้ง) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จะมีความเข้มข้นสูงและเป็นตัวบ่งชี้การเจริญเติบโตของเชื้อ *S. cerevisiae*

Tanaka และคณะ (2006) ศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากฟางข้าว โดยใช้เชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* IFO 3202 ด้วยกระบวนการ SSF ทำการย่อยฟางข้าวโดยใช้เอนไซม์อะไมเลสและเซลลูเลส และใช้เอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิดที่ความเข้มข้นของเอนไซม์เท่ากัน (10กรัมต่อลูกบาศก์เมตร) ผลการทดลองที่ได้พบว่าปริมาณน้ำตาลที่ได้จากการย่อยฟางข้าวเท่ากับ 22.5, 15.9 และ 28.5 กิโลกรัมต่อลูกบาศก์เมตร

เมื่อนำปริมาณคีเฟอร์ินที่ได้จากแต่ละความเข้มข้นของเอนไซม์ผสมต่อกรัมแป้งสาकुมาคำนวณเทียบต่อหน่วยเวลา พบว่าที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้ง จะให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ินสูงที่สุด 11.25 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง รองลงมาที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 150, 200 และ 50 ยูนิตต่อกรัมแป้ง ให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ิน 10.35, 8.70 และ 3.53 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง ตามลำดับ ผลการวิเคราะห์ความแตกต่างทางสถิติ ($p < 0.05$) ดังแสดงในตารางที่ 8 พบว่าที่ความเข้มข้นเอนไซม์ผสม 100 และ 150 ยูนิตต่อกรัมแป้งให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ินไม่แตกต่างกันทางสถิติ ($p < 0.05$) แต่ที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ 100 ยูนิต จะใช้ปริมาณเอนไซม์น้อยกว่าที่ 150 ยูนิต ทำให้มีค่าใช้จ่ายน้อยกว่า จึงมีความเหมาะสมในการนำไปใช้ต่อไป

ตารางที่ 8 อัตราการผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้นจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ที่ปริมาณเอนไซม์ผสมต่อกรัม แป้งสาकुต่างกัน

Table 8 Initial production rate of kefiran by *L. kefiranofaciens* at various levels of mixed-enzymes per gram starch

Mixed-enzymes(U/g starch)	Initial production rate(mg/L/h)
50	3.53 ± 0.32 ^a
100	11.25 ± 0.78 ^b
150	10.35 ± 0.78 ^b
200	8.70 ± 0.16 ^c

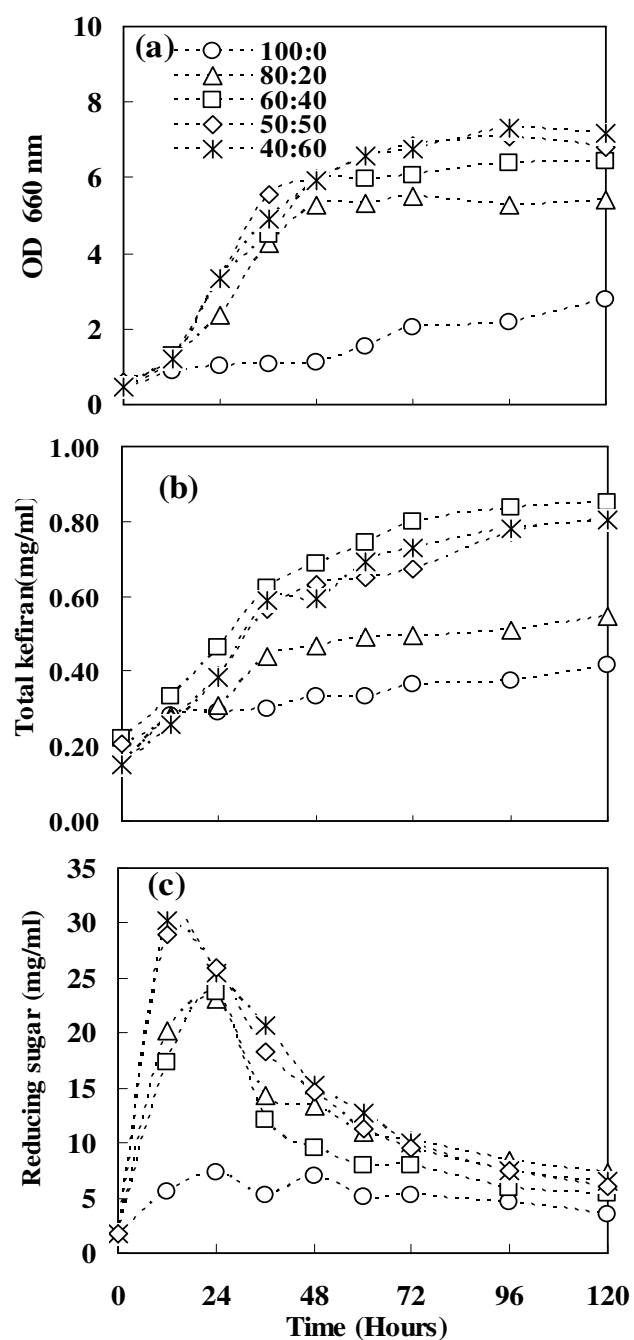
a, b and c : Statistically significantly different ($p < 0.05$)

1.6 ผลของอัตราส่วนของเอนไซม์ผสมระหว่างแอลฟา-อะไมเลสและเอนไซม์กลูโคอะไมเลส

การศึกษาอัตราส่วนของเอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสและเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่เหมาะสมในการย่อยแป้งสาकुเพื่อใช้เป็นสารตั้งต้นในการผลิตคีเฟอร์ันจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ทำการทดลองในอาหาร MRS-sago starch โดยใช้แป้งสาकुที่ผ่านการให้ความร้อนที่ความเข้มข้นร้อยละ 4 พิเศษเริ่มต้น 5.5 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที ที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 หน่วยต่อกรัมแป้ง ใช้อัตราส่วนของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส ที่ 100:0, 80:20, 60:40, 50:50 และ 40:60 ผลการทดลองที่ได้ดังแสดงในภาพที่ 13 a, b และ c แสดงการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณคีเฟอร์ัน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ ตามลำดับ จากผลการทดลองที่ได้พบว่าอัตราส่วนของเอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่ 60:40, 50:50 และ 40:60 ให้การเจริญเติบโตของเชื้อ *L. kefiranofaciens* ใกล้เคียงกัน ในขณะที่อัตราส่วน 80:20 มีอัตราการเจริญของเชื้อต่ำ และที่อัตราส่วน 100:0 ให้การเจริญเติบโตของเชื้อต่ำสุด (ภาพที่13a) เมื่อพิจารณาการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อที่อัตราส่วนของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส ทั้ง 5 อัตราส่วนพบว่าคล้ายกับการเจริญเติบโตของเชื้อ (ภาพที่13b) โดยที่อัตราส่วนของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่ 60:40, 50:50 และ 40:60 มีการผลิตคีเฟอร์ันได้สูงสุดใกล้เคียงกันประมาณ 0.80 มิลลิกรัม

ต่อมิลลิลิตร ที่อัตราส่วนเอนไซม์ผสมระหว่างแอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่ 80:20 และ 100:0 สามารถผลิตคีเฟอร์ันได้เพียง 0.56 และ 0.42 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ ทั้งนี้ เนื่องมาจากปริมาณน้ำตาลที่ได้จากอัตราส่วนของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส แต่ละอัตราส่วนนั้นแตกต่างกัน (ภาพที่ 13c) ซึ่งมีผลต่อการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อ *L. kefiranofaciens* เป็นอย่างมาก

ในการทดลองเพื่อผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาคูโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ด้วยกระบวนการ SSF การย่อยแป้งจัดเป็นขั้นตอนแรกในการทดลอง เพื่อให้ได้น้ำตาลรีดิคซ์สำหรับนำไปใช้ในการเจริญเติบโตของเชื้อ ในการเปลี่ยนแปลงให้กลายเป็นน้ำตาลจำเป็นต้องอาศัยการทำงานของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสที่จะเข้าไปสลายพันธะไกลโคซิลของแป้งที่ตำแหน่ง α -1,4 ได้เป็นพอลิเมอร์สายสั้นๆ และอาศัยการทำงานของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่จะตัดปลายสายพอลิเมอร์ที่มีหมูรีดิคซ์ซึ่งเข้าไปที่ละหน่วยได้เป็นน้ำตาลกลูโคสและน้ำตาลรีดิคซ์ที่เชื้อจะสามารถนำไปใช้สำหรับการเจริญเติบโตและการผลิตผลิตภัณฑ์ได้ (Nigam and Singh, 1995) ซึ่งในชุดการทดลองที่มีอัตราส่วนของเอนไซม์ผสมแอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส เท่ากับ 100:0 จะมีแต่เอนไซม์แอลฟา-อะไมเลส แต่ไม่มีเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่จะย่อยพอลิเมอร์ของแป้งสายสั้นให้กลายเป็นน้ำตาลรีดิคซ์โมเลกุลเดี่ยวได้ ในชุดการทดลองนี้จึงมีแหล่งคาร์บอนไม่เพียงพอต่อการนำไปใช้ของเชื้อ ส่งผลให้การเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อ *L. kefiranofaciens* เกิดขึ้นได้น้อยมากเมื่อเทียบกับชุดการทดลองอื่นๆ ในขณะที่ชุดการทดลองที่มีอัตราส่วนของเอนไซม์ผสม 80:20 ถึงแม้จะมีเอนไซม์ทั้ง 2 ชนิด แต่มีเอนไซม์กลูโคอะไมเลสในสัดส่วนที่น้อย การทำงานที่จะผลิตน้ำตาลรีดิคซ์จึงไม่ทันต่อความต้องการนำไปใช้ของเชื้อ จึงมีการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันเกิดขึ้นได้น้อยเช่นกัน และสำหรับในชุดการทดลองที่มีอัตราส่วนของเอนไซม์ผสมเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส เท่ากับ 60:40, 50:50 และ 40:60 พบว่ามีปริมาณน้ำตาลรีดิคซ์ที่ใกล้เคียงกัน เนื่องจากการตัดปลายหมูรีดิคซ์ของสายพอลิเมอร์ของแป้งให้ได้เป็นน้ำตาล เกิดจากการทำงานของเอนไซม์กลูโคอะไมเลส ดังนั้นเมื่ออัตราส่วนของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสเพิ่มขึ้นปริมาณน้ำตาลรีดิคซ์ในระบบจึงเพิ่มขึ้นตามไปด้วย ทำให้ในชุดการทดลองนี้มีอัตราการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันเพิ่มสูงขึ้น แต่อย่างไรก็ตามปริมาณน้ำตาลที่มากเกินไปจะเป็นตัวยับยั้งการเจริญเติบโตและการผลิตผลิตภัณฑ์ของเชื้อด้วยเช่นกัน (Bebic *et al.*, 2000; Huang *et al.*, 2005) ซึ่งในการทดลองนี้ที่อัตราส่วนเอนไซม์ผสมเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส เท่ากับ 60:40 มีการผลิตคีเฟอร์ันได้สูงสุด



ภาพที่ 13 การผลิตคีเฟอร์ินจากแป้งสาธูโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในกระบวนการ SSF ที่อัตราส่วนเอนไซม์ผสมแอลฟา-อะไมเลสต่อกลูโคอะไมเลสต่างกัน

(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ิน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure 13 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch in SSF mode with different ratios of mixed-enzymes (α -amylase to glucoamylase)

(a) cell growth

(b) total kefiran

(c) reducing sugar

Mojovic และคณะ (2006) รายงานการใช้เอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์ทางการค้า Termamyl และ Supersan ในการย่อยแป้งข้าวโพดเพื่อใช้เป็นสารตั้งต้นในการผลิตเอทานอลจากเชื้อ *Saccharomyces cerevisiae* ทำการศึกษาโดยใช้เอนไซม์ผสม Termamyl ต่อ Supersan ที่อัตราส่วน 1:2, 1:3 และ 1:4 ผลการทดลองที่ได้พบว่าปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่ได้จะเพิ่มขึ้นตามปริมาณของเอนไซม์ Supersan ที่เพิ่มขึ้น

นอกจากนี้เมื่อนำปริมาณคีเฟอร์ันที่ได้จากอัตราส่วนเอนไซม์ผสมแต่ละอัตราส่วนมาคำนวณเทียบต่อหน่วยเวลาเพื่อหาอัตราการผลิต พบว่าที่อัตราส่วนเอนไซม์ผสม 60:40 นอกจากจะให้ได้ปริมาณคีเฟอร์ันที่สูงสุดแล้ว ยังมีอัตราการผลิตคีเฟอร์ันสูงที่สุดด้วยเช่นกัน โดยอัตราเร็วในการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อ *L. kefiranofaciens* จะเพิ่มขึ้นตามสัดส่วนของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่เพิ่มขึ้นจากร้อยละ 0-40 แต่เมื่อเพิ่มขึ้นเป็นร้อยละ 50 อัตราเร็วของการผลิตจะเริ่มคงที่จนถึงลดลงเล็กน้อย ผลการวิเคราะห์ความแตกต่างทางสถิติ ($p < 0.05$) ดังแสดงในตารางที่ 9 พบว่าอัตราส่วนของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่ร้อยละ 40-60 จะไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ ($p < 0.05$) เมื่อคำนึงถึงต้นทุนของเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่มีราคาแพงกว่าเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลส ที่อัตราส่วนของเอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่ 60:40 จึงเป็นอัตราส่วนเอนไซม์ผสมที่เหมาะสมที่สุดในการนำไปใช้ต่อไป

ตารางที่ 9 อัตราการผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้นจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ที่อัตราส่วนเอนไซม์ผสมระหว่างเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลสต่างกัน

Table 9 Initial production rate of kefiran by *L.kefiranofaciens* at various ratios of α - amylase to glucoamylase

Ratio of α -amylase to glucoamylase	Initial production rate(mg/L/h)
100:0	3.70 \pm 0.14 ^a
80:20	7.00 \pm 0.10 ^b
60:40	11.83 \pm 1.87 ^c
50:50	11.25 \pm 0.78 ^c
40:60	9.95 \pm 0.78 ^c

a, b and c : Statistically significantly different ($p < 0.05$)

2. ผลของปริมาณเชื้อ *L. kefiranofaciens* เริ่มต้นที่เหมาะสม

การทดลองเพื่อศึกษาปริมาณของหัวเชื้อ *L. kefiranofaciens* ที่เหมาะสมต่อการผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาธู ด้วยกระบวนการ SSF ทำการทดลองในอาหาร MRS-sago starch ความเข้มข้นแป้งสาธูที่ผ่านการให้ความร้อนร้อยละ 4 พีเอชเริ่มต้น 5.5 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที ที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้ง ใช้อัตราส่วนของเอนไซม์แอลฟาอะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลสที่ 60:40 โดยให้ความเข้มข้นของเชื้อเริ่มต้นที่ร้อยละ 2, 5, 7 และ 10 ผลการทดลองที่ได้ดังแสดงในภาพที่ 14 a, b และ c แสดงการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณคีเฟอร์ัน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ตามลำดับ

พบว่าในช่วงแรกของการทดลองที่มีปริมาณเชื้อ *L. kefiranofaciens* เริ่มต้นสูง (ร้อยละ 7 และ 10) จะมีอัตราการเจริญเติบโต และการผลิตคีเฟอร์ันเป็นไปอย่างรวดเร็วกว่าชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่ำ (ตั้งแต่ชั่วโมงที่ 0-48) แต่หลังจากนั้นจะพบว่า การเจริญของเชื้อในชุดทดลองดังกล่าวจะเริ่มคงที่และลดลง ในขณะที่ในชุดทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่ำ (ร้อยละ 2 และ 5) จะพบว่าในช่วงแรกเชื้อจะมีอัตราการเจริญเติบโตต่ำ แต่จะค่อยๆมีการปรับตัวและท้ายสุดจะมีอัตราการเจริญเติบโตได้ใกล้เคียงกับชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นสูง (ร้อยละ 7 และ 10) ทั้งนี้เนื่องจากในขณะที่เชื้อ *L. kefiranofaciens* ซึ่งเป็นจุลินทรีย์ในกลุ่มแบคทีเรียแลคติกมีการเจริญเติบโต จะมีการผลิตกรดแลคติกออกมาด้วย (Narayanan *et al.*, 2004) ทำให้ค่าพีเอชในอาหารเลี้ยงเชื้อมีค่าลดลง (ภาพที่ 15) โดยชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นสูง ก็จะมีการเจริญเติบโตอย่างรวดเร็วในช่วงแรก พร้อมกันนั้นก็จะมีการสร้างกรดออกมา เมื่อค่าพีเอชในสภาวะการเลี้ยงเชื้อลดต่ำลง เชื้อก็จะมีการเจริญเติบโตที่ช้าลงตามไปด้วย ในขณะที่ในชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่ำ ก็จะมีการเจริญเติบโตที่ต่ำในช่วงแรก แต่จะมีกรดซึ่งเป็นตัวลดค่าพีเอชในปริมาณที่น้อยด้วยเช่นกัน เชื้อจึงยังสามารถเจริญเติบโตต่อไปได้

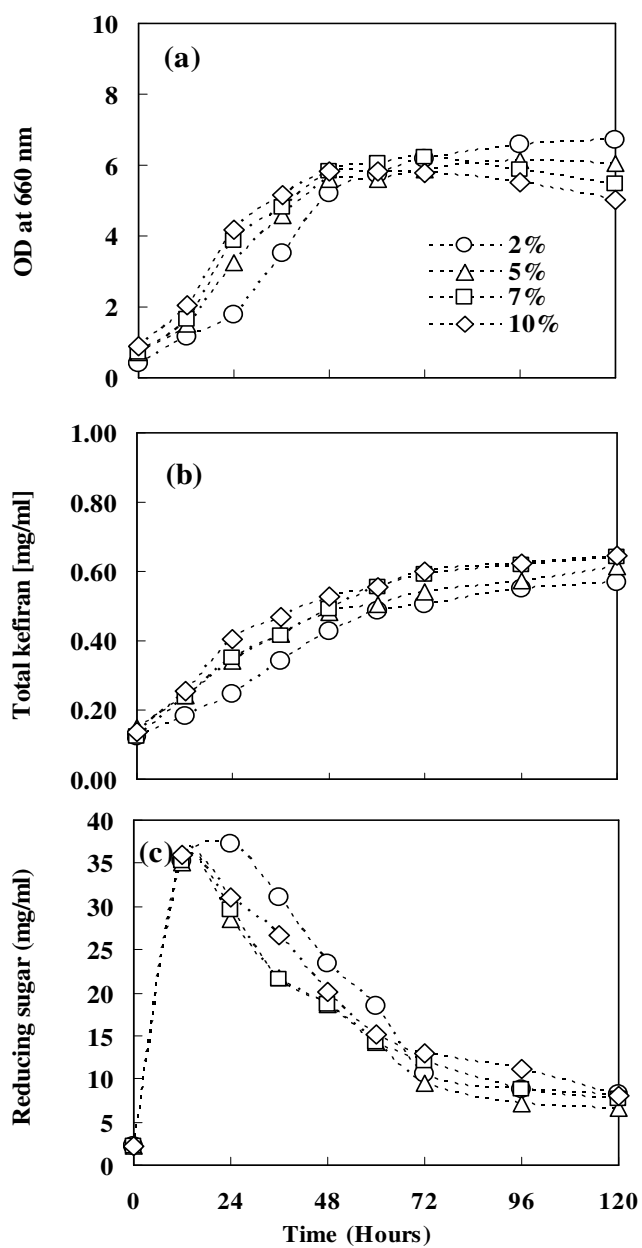
สำหรับการผลิตคีเฟอร์ันทั้ง 4 ชุดการทดลอง ที่มีปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้นต่างกัน (ร้อยละ 2, 5, 7 และ 10) พบว่ามีแนวโน้มการผลิตคีเฟอร์ันที่ใกล้เคียงกันทั้ง 4 ชุดการทดลอง (ภาพที่ 14 b) โดยจะพบว่าชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นสูงจะสามารถผลิตคีเฟอร์ันในช่วงแรกได้สูงกว่าชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่ำกว่า แต่เมื่อสิ้นสุดเวลาที่ใช้ในการเพาะเลี้ยงที่ 120 ชั่วโมง จะพบว่าปริมาณคีเฟอร์ันที่ได้จากทั้ง 4 ชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นร้อยละ 2, 5, 7 และ 10 จะมีค่าใกล้เคียงกัน (0.57, 0.61, 0.64 และ 0.65 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) และไม่มีมีความแตกต่างกันทางสถิติ เช่นเดียวกับการทดลองของ Mojovic และคณะ (2006) ที่พบว่าปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่เพิ่มขึ้นไม่มีผลต่อปริมาณผลผลิตที่ได้มากนัก

สำหรับปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ในระบบ พบว่าจะมีความสัมพันธ์กับการเจริญเติบโตของเชื้อ (ภาพที่ 14c) โดยในช่วงแรกชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อสูง (ร้อยละ 7 และ 10) น้ำตาลรีดิวซ์ในระบบจะลดลงอย่างรวดเร็ว เนื่องจากเชื้อมีการนำไปใช้สูงกว่าเมื่อเทียบกับชุดการทดลองที่มีปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่ำ (ร้อยละ 2 และ 5) แต่เมื่อเวลาในการเพาะเลี้ยงผ่านไป 60 ชั่วโมงจนถึง 120 ชั่วโมงพบว่าปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ที่เหลือในระบบไม่มีความแตกต่างกัน

Jyothi และคณะ (2005) ทำการศึกษาการผลิตกรดกลูตามิกจากเศษเหลือแป้งมันสำปะหลัง โดยเชื้อ *Brevibacterium divaricatum* ใช้ปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่ร้อยละ 3, 5, 7 และ 10 ผลการทดลองที่ได้พบว่า การผลิตกรดกลูตามิกจะเพิ่มขึ้นตามปริมาณหัวเชื้อที่เพิ่มขึ้นจากร้อยละ 3-7 แต่เมื่อเพิ่มเป็นร้อยละ 10 ปริมาณหัวเชื้อเริ่มต้นที่มากเกินไปจะเกิดการยับยั้งการผลิตได้ และที่ปริมาณเชื้อเริ่มต้นร้อยละ 7 จะให้ปริมาณกรดกลูตามิกสูงสุด 3.89 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร

สำหรับการทดลองของ Mojovic และคณะ (2006) ที่ทำการผลิตเอทานอลจากซังข้าวโพดที่ผ่านการย่อยแล้ว โดยเชื้อ *Saccharomyces cerevisiae* ทำการทดลองโดยใช้ปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่ร้อยละ 1, 1.35 และ 2 ผลการทดลองที่ได้พบว่าที่ปริมาณเชื้อเริ่มต้นทั้ง 3 ระดับให้ผลผลิตเอทานอลใกล้เคียงกันเท่ากับร้อยละ 78.5, 80.1 และ 81.6 ตามลำดับ แต่ที่ปริมาณเชื้อเริ่มต้นร้อยละ 2 จะใช้เวลาในการผลิตสั้นที่สุดเพียง 30 ชั่วโมงหลังการหมัก

จากผลการทดลองที่ได้ในงานวิจัยนี้ เมื่อนำปริมาณคีเฟอร์ันที่เชื้อผลิตได้มาคำนวณเทียบต่อหน่วยเวลาเพื่อหาอัตราการผลิต พบว่าถึงแม้ผลผลิตคีเฟอร์ันที่ชั่วโมงสุดท้ายของการผลิตจะมีค่าใกล้เคียงกัน (0.57-0.65 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) แต่อัตราการผลิตคีเฟอร์ันที่ได้จากปริมาณเชื้อเริ่มต้นแต่ละชุดการทดลองให้อัตราเร็วในการผลิตต่างกัน โดยอัตราเร็วในการผลิตคีเฟอร์ันจะเพิ่มขึ้นตามปริมาณเชื้อเริ่มต้นที่เพิ่มขึ้น และที่ปริมาณเชื้อเริ่มต้นร้อยละ 10 จะให้อัตราการผลิตคีเฟอร์ันสูงสุด รองลงมาคือที่ร้อยละ 7, 5 และ 2 โดยให้อัตราเร็วในการผลิตเท่ากับ 11.1, 9.4, 8.7 และ 6.7 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง ตามลำดับ ดังแสดงในภาพที่ 16



ภาพที่ 14 การผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้นจากแป้งสาอูโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ร่วมกับกระบวนการSSF ที่ปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่างกัน

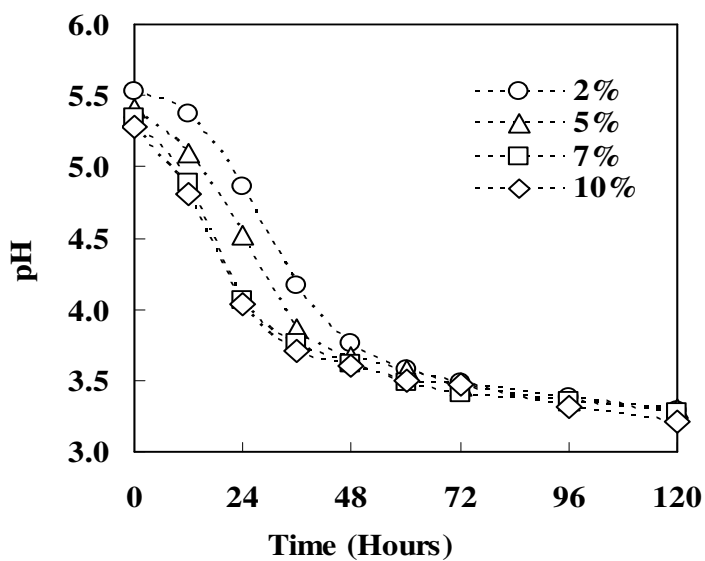
(a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ัน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure 14 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch with various amount of inoculum size

(a) cell growth

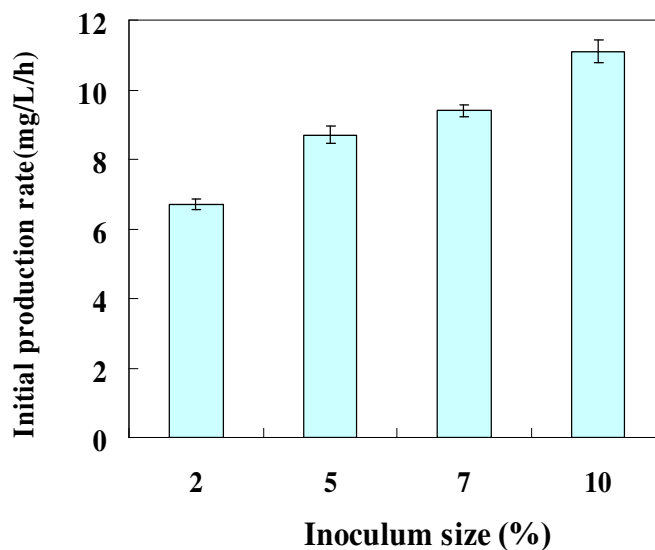
(b) total kefiran

(c) reducing sugar



ภาพที่ 15 การเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชในการเลี้ยงเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในอาหาร MRS-sago starch ที่ปริมาณเชื้อ เริ่มต้นต่างกัน

Figure 15 Time course of pH in MRS-sago starch at various inoculum sizes



ภาพที่ 16 อัตราการผลิตคีเฟอร์ันเริ่มต้นจากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ที่ปริมาณเชื้อเริ่มต้นต่างกัน

Figure 16 Initial production rate of kefiran by *L. kefiranofaciens* at various inoculum sizes

3. การขยายขนาดการทดลอง

จากผลการทดลองเพื่อศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาชู จากเชื้อ *L. kefiranofaciens* ด้วยกระบวนการ SSF โดยทำการทดลองในขวดคูแรนขนาด 100 มิลลิลิตร ใช้อาหาร MRS-sago starch ที่ผ่านการให้ความร้อน ปริมาณอาหาร 100 มิลลิลิตร พบว่าที่ความเข้มข้นแป้งสาชูร้อยละ 4 พีเอชเริ่มต้น 5.5 อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส อัตราการกวนที่ 120 รอบต่อนาที ที่ความเข้มข้นของเอนไซม์ผสม 100 ยูนิตต่อกรัมแป้ง ใช้อัตราส่วนของเอนไซม์แอลฟา-อะไมเลสต่อเอนไซม์กลูโคอะไมเลส ที่ 60:40 และใช้ความเข้มข้นของเชื้อเริ่มต้นที่ร้อยละ 10 จะเป็นสภาวะที่เหมาะสมต่อการผลิตคีเฟอร์ันมากที่สุด

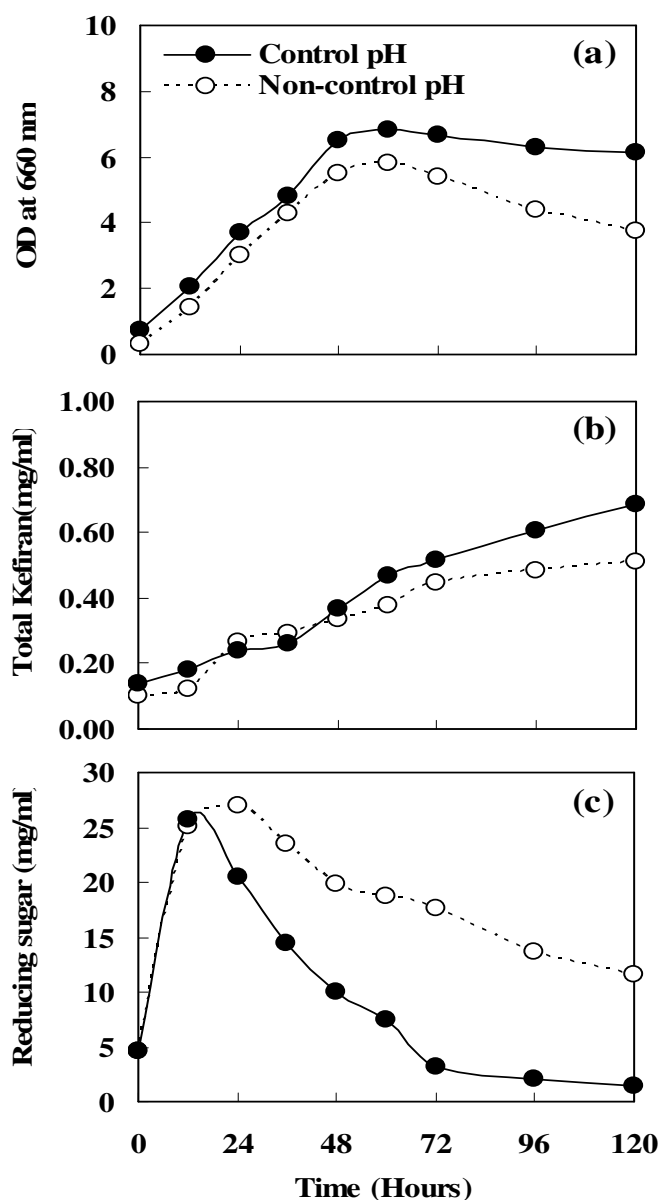
เมื่อนำสภาวะดังกล่าวมาขยายขนาดการทดลองในถังหมักขนาด 2 ลิตร ปริมาณการทำงาน 1.5 ลิตร ทำการเปรียบเทียบผลการทดลองระหว่างชุดการทดลองที่ไม่ควบคุมพีเอช และควบคุมพีเอช ให้เท่ากับ 5.5 ตลอดการทดลอง ผลการทดลองที่ได้ดังแสดงในภาพที่ 17 a, b และ c แสดงการเจริญเติบโตของเชื้อ ปริมาณคีเฟอร์ัน และปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ ตามลำดับ จากผลการทดลองที่ได้พบว่าในช่วงแรกของการทดลอง (ชั่วโมงที่ 0-48) เชื้อจะมีอัตราการเจริญเติบโตที่ใกล้เคียงกันทั้ง 2 ชุดการทดลอง แต่ในชั่วโมงที่ 60 เป็นต้นไปชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอชให้เท่ากับ 5.5 จะมีการเจริญเติบโตของเชื้อสูงกว่าชุดการทดลองที่ไม่ควบคุมพีเอช ทั้งนี้เนื่องจากในชุดที่ไม่ควบคุมพีเอช มีค่าพีเอชที่ลดลงจนไม่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของเชื้อ (ดังแสดงในภาพที่ 18) ในขณะที่ชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอชจะมีค่าพีเอชเท่ากับ 5.5 ซึ่งเป็นพีเอชที่เหมาะสมต่อการเจริญของเชื้อ *L. kefiranofaciens* (Cheirsilp *et al.*, 2001) ทำให้เชื้อมีการเจริญเติบโตได้ต่อเนื่องต่อไป สำหรับการผลิตคีเฟอร์ัน พบว่าจะเป็นไปได้ในทิศทางเดียวกับการเจริญเติบโต นั่นคือในช่วงแรกของการเพาะเลี้ยงเชื้อทั้ง 2 ชุดการทดลองจะมีการผลิตคีเฟอร์ันไม่แตกต่างกัน แต่เมื่อถึงชั่วโมงที่ 60 ชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอชจะมีการผลิตคีเฟอร์ันสูงกว่าชุดที่ไม่ควบคุมพีเอช (ภาพที่ 17b) เนื่องจากสภาวะที่มีความเป็นกรดจะเป็นตัวยับยั้งการผลิตผลิตภัณฑ์ของเชื้อ โดยชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอช จะสามารถผลิตคีเฟอร์ันได้เท่ากับ 0.69 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร สำหรับชุดการทดลองที่ไม่มีการควบคุมพีเอชผลิตได้เพียง 0.51 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จากผลการทดลองดังกล่าวสอดคล้องกับการทดลองของ Anuradha และคณะ (1999) ที่พบว่าเมื่อค่าพีเอชในอาหารเลี้ยงเชื้อลดลงอยู่ในช่วง 4.0-4.5 จะทำให้การผลิตรวดแลคติกของเชื้อ *Lactobacillus delbrueckii* ลดลง อย่างไรก็ตามในการปรับค่าพีเอชที่ ต้องทำการเติมสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ลงไป ทำให้ความเข้มข้นของคีเฟอร์ันเจือจาง ดังนั้นเมื่อคำนวณปริมาณคีเฟอร์ันต่อปริมาตรโดยไม่คิดการเติมสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ จะพบว่าสามารถผลิตคีเฟอร์ันภายใต้สภาวะที่มีการควบคุมพีเอชได้ 0.86 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร คิดเป็น

ผลผลิตร้อยละ 2.2 ของแป้งสาकुทั้งหมด ซึ่งใกล้เคียงกับการผลิตคีเฟอร์ันของ Cheirsilp และคณะ (2001) ที่ผลิตคีเฟอร์ันได้ร้อยละ 2.5 ของน้ำตาลแลคโตสทั้งหมด

นอกจากนี้ยังพบว่าเมื่อขยายขนาดการผลิตจากระดับขวดคูเรนเป็นระดับถังหมัก ปริมาณคีเฟอร์ันที่เชื้อผลิตได้จะลดลง เนื่องจากการนำแป้งปริมาณมากไปให้ความร้อนจะเกิดปัญหาความหนืดสูง เอนไซม์ผสมไม่สามารถเข้าไปทำปฏิกิริยาได้ทั่วถึง ทำให้มีผลต่อการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อลดลง รวมไปถึงอากาศในถังหมักซึ่งมีปริมาตรที่มากกว่าในขวดคูเรนก็ยังมีผลต่อการเจริญเติบโตและการผลิตคีเฟอร์ันของเชื้อ เนื่องจาก *L. kefiranofaciens* เป็นแบคทีเรียแลคติกในกลุ่มที่ไม่ต้องการอากาศในการเจริญเติบโต (Vancanneyt *et al.*, 2004) ดังนั้นปริมาตรอากาศในถังหมักจึงมีผลทำให้เชื้อมีการเจริญเติบโตและผลิตคีเฟอร์ันได้น้อยลง

ในภาพที่ 17c แสดงการเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์ในอาหารเลี้ยงเชื้อ พบว่าชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอชจะมีปริมาณน้ำตาลลดลงอย่างรวดเร็วและต่อเนื่อง จากการนำไปใช้ในการเจริญเติบโตของเชื้อ ในขณะที่ชุดการทดลองที่ไม่มีการควบคุมพีเอชจะมีปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์เหลืออยู่ในระบบสูงกว่าชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอช เนื่องจากเชื้อมีการเจริญเติบโตต่ำกว่า การนำแหล่งคาร์บอนไปใช้จึงน้อยกว่าตามไปด้วย

Ohkouchi และ Inoue (2006) ทำการศึกษาการผลิตกรดแลคติกจากวัสดุเศษเหลือทางอาหาร โดยเชื้อ *Lactobacillus manihotivorans* LMG18011 พบว่าการทดลองที่มีการควบคุมพีเอชตลอดการทดลองเท่ากับ 4.5, 5.0 และ 5.5 ให้ผลการผลิตสูงกว่าไม่ควบคุมพีเอชถึง 2.5 เท่า และชุดการทดลองที่มีการควบคุมพีเอชเท่ากับ 5.0 สามารถผลิตกรดแลคติกได้สูงสุด 48.7 กรัมต่อลิตร นอกจากนี้ชุดการทดลองที่ไม่มีการควบคุมพีเอช พบว่าค่าพีเอชในอาหารเลี้ยงเชื้อจะลดลงมาถึง 3.5



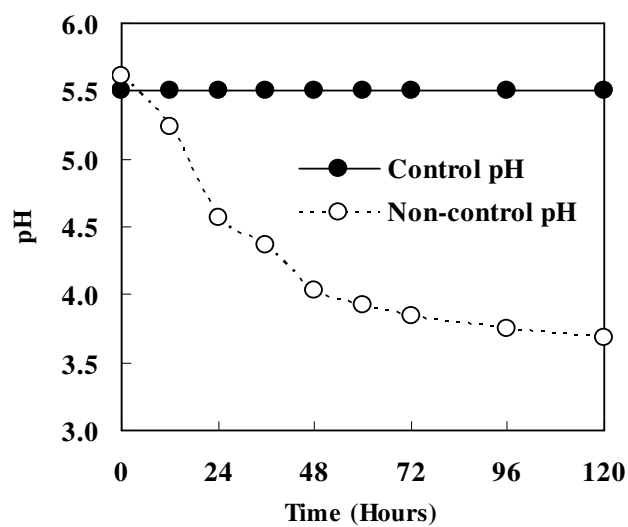
ภาพที่ 17 การผลิตคีเฟอร์ันจากแป้งสาธูดโดยเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในกระบวนการ SSF ในระดับ
 ถึงหมักที่มีการควบคุมพีเอชและไม่มีการควบคุมพีเอชเท่ากับ 5.5 ตลอดการทดลอง
 (a) การเจริญเติบโตของเชื้อ (b) ปริมาณคีเฟอร์ัน (c) ปริมาณน้ำตาลรีดิวซ์

Figure 17 Kefiran production by *L. kefiranofaciens* from sago starch in fermenter (working
 volume 1.5 liter with control pH at 5.5 and non-control pH)

(a) cell growth

(b) total kefiran

(c) reducing sugar



ภาพที่ 18 การเปลี่ยนแปลงค่าพีเอชในการเลี้ยงเชื้อ *L. kefiranofaciens* ในระดับถังหมักที่ควบคุมพีเอช และไม่ควบคุมพีเอชเท่ากับ 5.5 ตลอดการทดลอง

Figure 18 Time course of pH in fermenter (working volume 1.5 liter, control pH at 5.5 and non-control pH)