## บทคัดย่อ

## การเพิ่มประสิทธิภาพการผลิตแอลกอฮอล์ด้วยยีสต์ทนร้อน

การผลิตแอลกอฮอล์ / กระบวนการหมัก / ยีสต์ทนร้อน / Issatchenkia orientalis

ในปัจจุบัน เอทานอลเป็นอุตสากรรมที่มีความสำคัญเป็นอย่างมาก ซึ่งโคยหลักจะใช่เป็น แหล่งของพลังงานทดแทนน้ำมันที่มาจากพ่อสซิล เนื่องจากยีสต์ทนร้อนสามารถเจริญและทำให้เกิด กระบวนการหมักได้ดีในประเทศเขตร้อน วัตถุประสงค์ของการศึกษาครั้งนี้ เพื่อคัดแยกยีสต์ทนร้อน เพื่อผลิตเอทานอลและจัดจำแนกชนิคของยีสต์ที่คัคแยกได้ โดยสามารถคัดแยกยีสต์ทนร้อน  $\it I.$ orientalis S1 ได้จากหญ้าหมักจากฟาร์มมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี เมื่อศึกษาลักษณะทางสัณฐาน วิทยาและสมบัติทางชีวเคมี จากการเลี้ยงเซลล์บนอาหาร yeast extract peptone dextrose (YPD) ที่ อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3 วัน พบว่าเซลล์มีรูปร่างเป็นรูปใช่จนถึงรูปท่อนปลายมน ขนาค เซลล์ประมาณ 2.7-4.2 x 5.6-10.1 ใมโครเมตร การเรียงตัวของเซลล์ทั้งเดี่ยวและคู่ พบการแตกหน่อ ของเซลล์ และมีการพัฒนาของเส้นใยเทียม สำหรับลักษณะการเจริญในอาหารเหลว เป็นแผ่นแห้งและ หนาสีขาวเกาะอยู่บนบริเวณผิวหน้าของอาหารเหลว การเจริญบนอาหารแข็ง โค โลนีมีความหนืคคล้าย เนยเหลว และมีสีครีม ยีสต์ทนร้อนที่คัดเลือกได้นี้ไม่สามารถสร้างสารพิษต้านทานต่อยีสต์สายพันธ์ Saccharomyces cerevisiae EC 1118 แบคทีเรีย Escherichia coli ATCC 25922 และ Bacillus subtilis ATCC 6633 จากการวิเคราะห์สารพันธุกรรม โดยศึกษา 18S rDNA พบว่ายีสต์ทนร้อนสายพันธุ์  $\it L$ orientalis S1 มีความใกล้เคียงกับ I. orientalis 98% จากการศึกษาเพื่อหาสภาวะที่เหมาะสมต่อการ เจริญและการผลิตเอทานอลของยีสต์ I. orientalis S1 ในอาหาร enrich medium การใช้แหล่งการ์บอน โดยยีสต์ I. orientalis S1 ซึ่งทำการเปรียบเทียบชนิดของแหล่งการ์บอนในอาหารเลี้ยงเชื้อ YM พบว่า L orientalis S1 เจริญได้น้อยในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ซูโครส แลคโตส กลีเซอรอล แมนนิทอล มอลโตส ้แป้งมันสำปะหลังและแป้งมันฝรั่ง เป็นแหล่งคาร์บอน แต่เมื่อใช้น้ำตาลกลูโคสหรือฟรุกโตสเป็น แหล่งการ์บอนในอาหารเลี้ยงเชื้อ YM พบว่ายีสต์สามารถเจริญได้ดี และใช้แหล่งการ์บอนทั้งสองชนิด พื่อหาความเข้มข้นที่เหมาะสมต่อการเจริญและการผลิตเอทานอลสำหรับการทคลองใน flask จาก ทคลองการเลี้ยงยืสต์ I. orientalis S1 ใน flask พบว่าการผลิตเอทานอลสูงสุคเมื่อทำการการเลี้ยงยืสต์ โดยใช้ความเข้มข้นของกลูโคสที่ 100 กรัมต่อลิตรในอาหารเลี้ยงเชื้อ YM ที่ทำการเติม 2 กรัมต่อลิตร ้เอมโมเนียมซัลเฟต ทำการเขย่าที่ความเร็วรอบ 200 รอบต่อนาที และบ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 40 องสา .ซลเซียส ( $\mu$  = 0.205  $\pm$  0.008 ต่อชั่วโมง  $Q_p$  = 2.328  $\pm$  0.040 กรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง,  $Y_{ps}$  = 0.511  $\pm$ 

0.009 กรัมต่อกรัม และความเข้มข้นของเอทานอลสูงสุด =  $55.877 \pm 0.962$  กรัมต่อถิตร) จากนั้นศึกษา การผลิตเอทานอลในถังหมักขนาด 2 ลิตร ซึ่งทำการศึกษาอัตราการให้อากาศและความเร็วในการกวน พบว่า การกวนที่ความเร็ว 500 รอบต่อนาทีและไม่มีการให้อากาศ โดยใช้อาหารเลี้ยงเชื้อ YM ที่มี น้ำตาลกลูโคส 100 กรัมต่อถิตรและทำการเติม 2 กรัมต่อถิตร แอมโมเนียมซัลเฟต ที่ 40 องศา เซลเซียส ให้ผลสูงสุดของ  $\mu$  (0.370  $\pm$  0.009 ต่อชั่วโมง)  $Q_{\mu}$  (1.886  $\pm$  0.056 กรัมต่อถิตรต่อชั่วโมง)  $Y_{\mu}$  (0.516  $\pm$  0.026 กรัมต่อกรัม) และความเข้มข้นของเอทานอลสูงสุดที่ 49.991  $\pm$  1.495 กรัมต่อถิตรจากนั้นใค้ทำการผลิตเอทานอลในถึงหมักขนาด 10 ลิตร ซึ่งพบว่าผลิตใค้น้อยกว่าในถึงขนาด 2 ลิตร ( $\mu$  = 0.355  $\pm$  0.012 ต่อชั่วโมง  $Q_{\mu}$  = 1.335  $\pm$  0.104 กรัมต่อถิตรต่อชั่วโมง  $Y_{\mu}$  = 0.431  $\pm$  0.005 กรัมต่อ กรัม และความเข้มข้นของเอทานอลสูงสุด = 42.434  $\pm$  1.699 กรัมต่อลิตร) นอกจากนี้ ได้ทำการพัฒนาการผลิตเอทานอลในถึงหมักขนาด 10 ลิตร โดยใช้ระบบแบบ ted-batch โดยทำการเดิมน้ำตาลกลูโกสเพื่อเพิ่มการผลิตเอทานอล พบว่าการเดิมน้ำเชื่อมที่มีน้ำตาลกลูโกส 350 กรัม ปริมาตร 1 ลิตร ที่เวลา 12 ชั่วโมงและ 400 กรัม ปริมาตร 1 ลิตร ที่เวลา 24 ชั่วโมงหลังจากเริ่มต้นการหมัก ให้ผลสูงสุด ของการผลิตเอทานอล ( $Q_{\mu}$  = 1.716  $\pm$  0.150 กรัมต่อลิตรต่อชั่วโมง  $Y_{\mu}$  = 0.506  $\pm$  0.011 กรัมต่อกรัม เละความเข้มขึ้นของเอทานอลสูงสุด =  $77.810 \pm 1.879$  กรัมต่อลิตร)

## **ABSTRACT**

## Increasing Efficiency of Alcoholic Production by Thermotolerant Yeasts

Ethanol production / fermentation / thermotolerant yeast / Issatchenkia orientalis

Now a day, ethanol is important industrial chemical mainly using in biofuel replaces vanish fossil fuels. Because of the thermotolerant yeast are capable of growth and fermentation during the summer months in non-tropical countries as well as under tropical climate. Therefore, this study focuses on isolation and characterization thermotolerant yeast to produce ethanol. Thermotolerant yeast strain I. orientalis S1 was isolated from silage sample in Suranee University of Technology According to the morphological and biochemical characterization, morphology of the thermotolerant yeast strain I. orientalis S1 cells is ovoidal to elongate, 2.7-4.2 x 5.6-10.1 µm, single or in pair, budding cell are present and pseudomycelium are developed. The features of the appearance of cultures when cells grown in liquid medium after 3 days at 40 °C, heavy, dry climbing pellicles are formed on the surface of liquid medium and the growth is butyrous and light cream colored on agar medium. It can grow and ferment when glucose was used as a carbon source. This yeast did not produce killer toxin against with Saccharomyces cerevisiae EC 1118, Escherichia coli ATCC 25922 and Bacillus subtilis ATCC 6633. Genetic analysis was determined on the basis of 18S rDNA analysis, the results showed the I. orientalis S1 strain has 99% similarity to I. orientalis The optimum conditions for growth and ethanol production of thermotolerant I. orientalis S1 was determined in enrich medium. The utilization of carbon sources by Issatchenkia sp. S1 was varied with sort of carbons supplemented in YM medium. I. orientalis S1 showed weakly grown in YM medium with sucrose, lactose, glycerol, manitol, maltose, cassava starch or potato starch as carbon source. When either glucose or fructose was used as carbon source in YM medium, the better growth of I. orientalis S1 was performed. Glucose and fructose were used for determining the optimal concentration for growth and ethanol production in flask experiments. The cultivation of I. orientalis S1 in flask experiment found that when cultured I. orientalis S1 in YM medium supplemented with 100 g/L of glucose and 2 g/L (NH<sub>4</sub>), SO<sub>4</sub> under shaking condition at 200 rpm and incubation at 40 °C showed the highest ethanol production ( $\mu$  = 0.205 ± 0.008 h<sup>-1</sup>, Q<sub>p</sub> = 2.328 ±

0.040 g/L/h,  $Y_{ps} = 0.511 \pm 0.009$  g/g and maximum ethanol concentration = 55.877  $\pm$  0.962 g/L). In 2 L fermenter experiment, aeration rate and agitation speed were varied. The agitation speed at 500 rpm with no aeration in YM medium with 100 g/L and 2 g/L (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> at 40 °C showed the highest of  $\mu$  (0.370  $\pm$  0.009 h<sup>-1</sup>),  $Q_p$  (1.886  $\pm$  0.056 g/L/h),  $Y_{ps}$  (0.516  $\pm$  0.026 g/g) and ethanol concentration (49.991  $\pm$  1.495 g/L). The ethanol production by *I. orientalis* S1 was scale up to 10 L fermenter. The results in 10 L batch culture were lower than that of 2 L fermenter ( $\mu$  = 0.355  $\pm$  0.012 h<sup>-1</sup>,  $Q_p$  = 1.335  $\pm$  0.104 g/L/h,  $Y_{ps}$  = 0.431  $\pm$  0.005 g/g and maximum ethanol concentration = 42.434  $\pm$  1.699 g/L). Furthermore, the ethanol production by *I. orientalis* S1 in 10 L fermenter was improved by fed-batch operation by adding glucose for increasing the production of ethanol. A liter of both glucose syrup at 350 g and 400 g were added at 12 h and 24 h after fermentation showed the highest ethanol production ( $Q_p$  = 1.716  $\pm$  0.150 g/L/h,  $Y_{ps}$  = 0.506  $\pm$  0.011 g/g and maximum ethanol concentration = 77.810  $\pm$  1.879 g/L). Additionally, the production of some organic acids detected by using HPLC technique was investigated in 10 L batch fermentation. Oxaloacetic acid (OAA) is major organic acid produced during log phase and reduced when glucose depleted. The highest concentration of OAA was 3.035  $\pm$  0.252 g/L at 30 h after fermentation.