

### ภาคผนวก ก

#### การทดสอบหาค่าการหดตัวของเชื้อเซรามิก

นำเชื้อเซรามิกวัดความยาวของเส้นผ่านศูนย์กลางและปริมาตรสารก่อนเผาผนึก (Green body) วัดความยาวของเส้นผ่านศูนย์กลางและปริมาตรสารหลังเผาผนึก คำนวณหาค่าร้อยละการหดตัวตามยาว และการหดตัวตามปริมาตรดังสมการ 2.1 และ 2.2

ตารางที่ 1 แสดงการหดตัวตามยาวและเชิงปริมาตรของเชื้อเซรามิกที่เผาอุณหภูมิแตกต่าง

| ชนิดของเชื้อเซรามิก | % การหดตัวตามยาว | % การหดตัวเชิงปริมาตร |
|---------------------|------------------|-----------------------|
| 1200° C             | 11.06±0.75       | 40.27±2.56            |
| 1250° C             | 11.91±1.25       | 37.93±3.25            |
| 1280° C             | 12.34±0.52       | 38.53±3.22            |

### ภาคผนวก ข

#### การเตรียมกลูตาราลดีไฮด์เพื่อทำการเชื่อมขวางไคโตแซน

การเตรียมสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ 0.2 M

- 1 ละลาย  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  3.12 กรัม ในน้ำกลั่น 100 ml.
- 2 ละลาย  $\text{NaHPO}_4$  0.566 กรัม ในน้ำกลั่น 100 ml.
- 3 ผสม  $\text{NaH}_2\text{PO}_4$  0.02 M 380 ml. กับ  $\text{NaHPO}_4$  0.02 M 162.0 ml. แล้วเติมน้ำกลั่นครบ 400 ml. ได้สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ตามคำนวณ
- 4 เตรียมสารละลาย 0.4 % กลูตาราลดีไฮด์  
ละลายกลูตาราลดีไฮด์ 0.4 ml. ในสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่เตรียมได้ในข้อ 3 จำนวน 100 ml.  
ได้สารละลายกลูตาราลดีไฮด์ 0.4 %

## ภาคผนวก ก

## การวิเคราะห์ความเข้มข้นของสารละลาย PEG

## 1. เตรียมสารละลาย Reagent

1.1 5% (w/v) BaCl<sub>2</sub> in 1 N HCl 100 ml

- เตรียม 1 N HCl ปริมาตร 250 ml

คำนวณหาจำนวน โมลของกรด HCl

$$M = \frac{10(\%(g/g)HCl) * d}{MW}$$

เมื่อ d = ความหนาแน่นของกรด HCl

M.W. = น้ำหนักโมเลกุลของกรด HCl

$$\text{จะได้ } M = \frac{10 * 35.4 * 1.18}{36.46} = 11.45N$$

นำกรด HCl 11.45 โมล ปริมาตร 21.8 ml ปรับปริมาตรโดยเติมน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 250 ml จะได้กรด HCl 1N และชั่ง BaCl<sub>2</sub> 5 กรัม ละลายในกรด HCl จนได้ปริมาตร 100 ml

1.2 2% (w/v) KI diluted 10 times + 1.27 g I<sub>2</sub>ชั่ง BaCl<sub>2</sub> 5 กรัม ละลายในกรด HCl จนได้ปริมาตร 100 ml

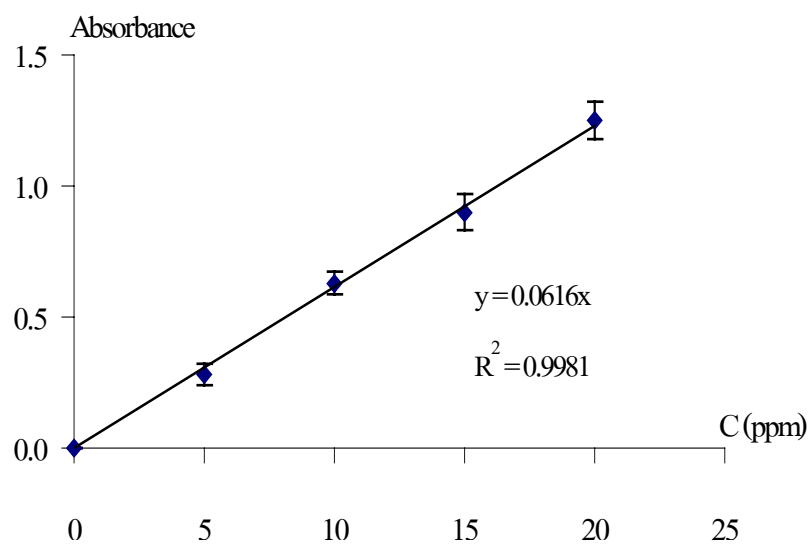
2. นำสารละลาย PEG เข้มข้น 5 , 10 , 15 , 20 ppm และน้ำกลั่น ปริมาตร 4 ml ใส่ในหลอดทดลองขนาด 10 ml เติมสารละลาย Reagent ข้อ 1.1 และ ข้อ 1.2 อย่างละ 1 ml ผสมให้เข้ากันแล้วทิ้งไว้ 15 นาที

1. นำไปวัดค่าการดูดกลืนของแสงด้วยเครื่อง Spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 535 นาโนเมตร. โดยวัดเทียบกับชุดควบคุม(bank) ซึ่งใช้น้ำแทนสารตัวอย่าง

2. นำค่าการดูดกลืนแสงที่อ่านได้ไปเขียนกราฟมาตรฐานระหว่างความเข้มข้นของสารละลาย PEG กับค่าการดูดกลืนแสง

3. นำสารละลายตัวอย่างที่ต้องการหาความเข้มข้น PEG มาวัดค่าการดูดกลืนแสง

4. นำค่าการดูดกลืนของแสงที่ได้ไปคำนวณหาค่าความเข้มข้นของสารละลาย PEG ได้ จากกราฟมาตรฐาน



รูปที่ 1 การดูดกลืนแสง (Absorbance) กับความเข้มข้นของสารละลาย PEG ( mg/ml)

## ภาคผนวก ง

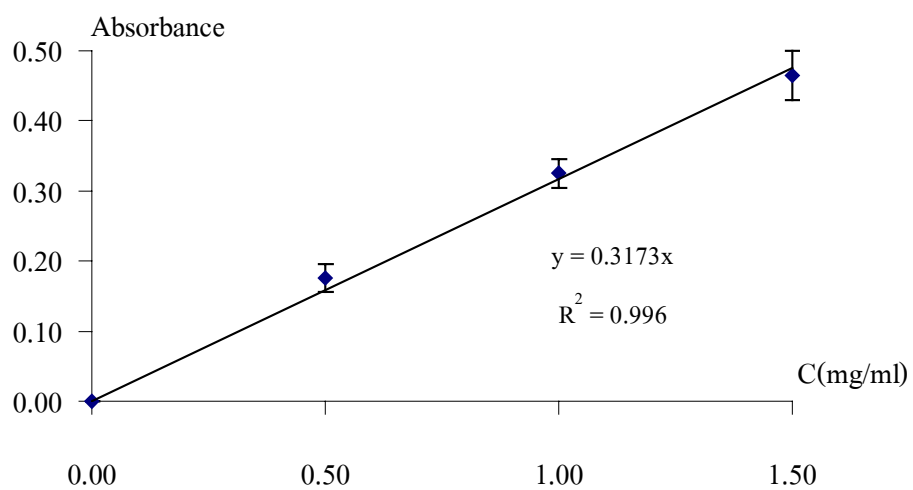
### การวิเคราะห์ความเข้มข้นของ BSA

วิเคราะห์หาความเข้มข้นของ BSA โดยใช้ชุดทดสอบของ DC Protein Assay ประกอบด้วยสาร REAGENT ดังต่อไปนี้

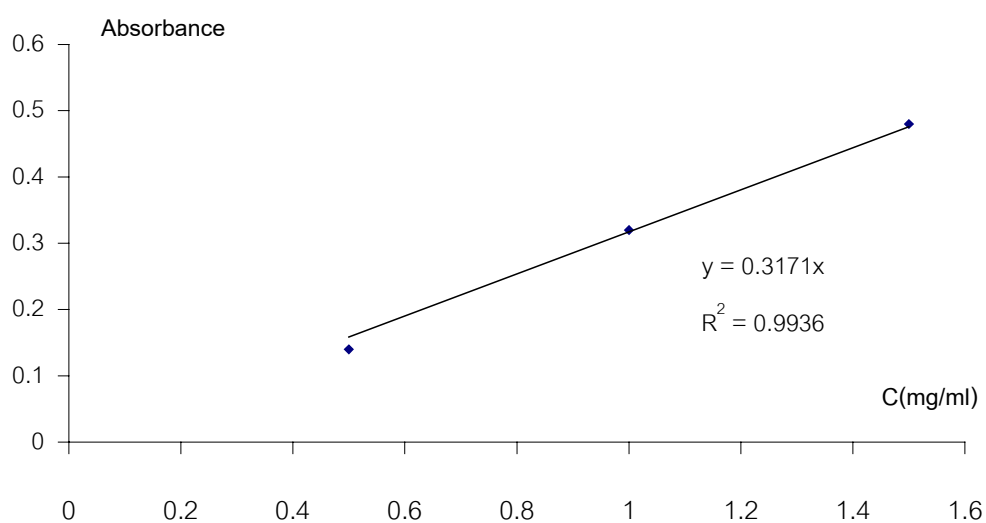
- 1 REAGENT A , an alkaline copper tartrate solution
- 2 REAGENT B , a dilute Folin Reagent

#### วิธีการวิเคราะห์

- 1 นำสารละลาย BSA เข้มข้น 0.2 , 0.5 , 1 และ 1.5 mg/ml ปริมาตร 100  $\mu$ l ใส่ในหลอดทดลองขนาด 10 ml
- 2 เติม Reagent A 500  $\mu$ l และ Reagent B 4 ml ผสมให้เข้ากันแล้วทิ้งไว้ 15 นาที
- 3 นำไปวัดค่าการดูดกลืนของแสงด้วยเครื่อง Spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 750 นาโนเมตร. โดยวัดเทียบกับชุดควบคุม (bank) ซึ่งใช้น้ำแทนสารตัวอย่าง
- 4 นำค่าการดูดกลืนแสงที่อ่านได้ไปเขียนกราฟมาตรฐานระหว่างความเข้มข้นของสารละลาย BSA กับค่าการดูดกลืนแสง
- 5 นำสารละลายตัวอย่างที่ต้องการหาความเข้มข้น BSA มาวัดค่าการดูดกลืนแสง
- 6 นำค่าการดูดกลืนของแสงที่ได้ไปคำนวณหาความเข้มข้นของสารละลาย BSA ได้ จากกราฟมาตรฐาน



รูปที่ 2 การดูดกลืนแสง (Absorbance) กับความเข้มข้นของสารละลาย BSA ( mg/ml)  
pH 7.1



รูปที่ 3 การดูดกลืนแสง (Absorbance) กับความเข้มข้นของสารละลาย BSA ( mg/ml)  
pH 3.6