

บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. HP^{3D} Capillary Electrophoresis System (Hewlett-Packard, Germany)
2. แคปิลารีฟิวส์ซิลิกา เส้นผ่านศูนย์กลางภายนอก 365 ไมโครเมตร และเส้นผ่านศูนย์กลางภายใน 75 ไมโครเมตร ความยาวทั้งหมด 34 เซนติเมตร (Polymicro Technologies, USA)
3. เครื่องอัลตราโซนิก (Ultrasonic bath, Model 690D, Crest, Germany)
4. เครื่องชั่งไฟฟ้าแบบละเอียดตุนิยม 4 ตำแหน่ง (AG 204, Mettler Toledo, Switzerland)
5. เครื่องพีเอชมิเตอร์ (ϕ 34 pH Meter, Beckman, USA)
6. ตัวกรองที่ใช้กับเข็มฉีดยา ขนาดรู 0.45 ไมโครเมตร (Nalgene, USA)
7. เครื่องปั่นแยกตะกอน (Centrifuge, Sorvall TC, Du Pont, USA)
8. เครื่องเขย่า (Shaker, B.Bram Biotech international)
9. คอลัมน์ SPE t-C18 ขนาด 500 มิลลิกรัม (Waters, USA)
10. ไมโครปิเปต (Micropipet, Gilson, France)

สารเคมี

1. ไรโบฟลาวิน (Riboflavin, $C_{17}H_{20}N_4O_6$) เกรดไบโอเคมี จาก Fluka (Switzerland)
2. ฟลาวินอะดีนีนไดนิวคลีโอไทด์ (Flavin adenine dinucleotide, $C_{27}H_{31}N_9Na_2O_{13}P_2 \cdot 2H_2O$) เกรดไบโอเคมี จาก Fluka (Switzerland)
3. ฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ (Flavin mononucleotide, $C_{17}H_{20}N_4NaO_9P \cdot 2H_2O$) เกรดไบโอเคมี จาก Fluka (Switzerland)
4. คลีนบูเทอรอล (Clenbuterol, $C_{12}H_{18}Cl_2N_2O \cdot HCl$) สำหรับ HPLC จาก Sigma-Aldrich (Germany)
5. ซาลบูตามอล (Salbutamol, $C_{13}H_{21}NO_3$) สำหรับ HPLC จาก Sigma-Aldrich (Germany)
6. ไดโซเดียมเตตระโบเรตเดคาไฮเดรต (Disodium tetraborate decahydrate, $Na_2B_4O_7 \cdot 10H_2O$) เกรดวิเคราะห์ จาก Merck (Germany)

7. ไดโซเดียมไฮโดรเจนฟอสเฟต (Disodium hydrogen phosphate, Na_2HPO_4)
เกรดวิเคราะห์ จาก Merck (Germany)
8. สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ (Sodium hydroxide solution, NaOH) สำหรับ HPCE
ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ จาก Hewlett Packard (Germany)
9. โซเดียมไฮดรอกไซด์ เกรดวิเคราะห์ จาก APS Ajax Finechem (Australia)
10. กรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 36% (Hydrochloric acid, HCl) เกรดวิเคราะห์ จาก Ajax
Chemical (Australia)
11. น้ำกลั่น 2 ครั้งและผ่านระบบ Milli-Q water purification (Barnstead, USA)
12. เมทานอล (Methanol, CH_3OH) เกรดวิเคราะห์ จาก Merck (Germany)
13. อะซิโตนไทรล์ (Acetonitrile, CH_3CN) เกรดวิเคราะห์ จาก BDH Chemical
(England)

วิธีดำเนินการ

1. การเตรียมสารละลายเคมี

1.1 สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 100.0 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 100 มิลลิลิตร

ชั่งสารไดโซเดียมเตตระบอเรตเคอะไฮเดรต น้ำหนัก 3.8137 กรัม ใส่ในบีกเกอร์และละลายด้วยน้ำกลั่น แล้วถ่ายสารละลายใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่น

1.2 สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 100.0 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 10 มิลลิลิตร

ชั่งโซเดียมฟอสเฟต น้ำหนัก 1.4200 กรัม ใส่ในบีกเกอร์ และละลายด้วยน้ำกลั่น แล้วถ่ายสารละลายใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.3 สารละลายกรดไฮโดรคลอริก ความเข้มข้นประมาณ 1.0 โมลาร์ ปริมาตร 50 มิลลิลิตร

ตวงกรดไฮโดรคลอริก ความเข้มข้น 36% ปริมาตร 4.3 มิลลิลิตรใส่ในบีกเกอร์ขนาด 100 มิลลิลิตร ที่มีน้ำกลั่นอยู่ประมาณ 40 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดปริมาตร 50 มิลลิลิตร

1.4 สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 1.0 โมลาร์ ปริมาตร 50 มิลลิลิตร
ซึ่งสารโซเดียมไฮดรอกไซด์ น้ำหนัก 2.00 กรัม ใส่ในบีกเกอร์ และละลายด้วยน้ำกลั่น
50 มิลลิลิตร

1.5 สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 30 มิลลิโมลาร์ พีเอช 6.5, 7.5, 8.5, 9.5
และ 10.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปีเปต 7.50 มิลลิลิตร สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงใน
บีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่นให้ได้ประมาณ 20 มิลลิลิตร
จากนั้นนำสารละลายที่ได้ไปปรับพีเอชให้ได้ค่าพีเอช 6.5, 7.5, 8.5, 9.5 และ 10.5 ที่พีเอช 6.5-8.5
ปรับค่าพีเอชด้วยสารละลายกรดไฮโดรคลอริก ส่วนพีเอช 9.5 และ 10.5 ปรับค่าพีเอชด้วย
สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ แล้วถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร
ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.6 สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 10, 15, 20, 25, 30 และ 40 มิลลิโมลาร์
ค่าพีเอช 8.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปีเปต 2.50, 3.75, 5.00, 6.25, 7.50 และ 10.00 มิลลิลิตร สารละลายบอเรต
บัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลาย
ด้วยน้ำกลั่นให้ได้ประมาณ 20 มิลลิลิตร จากนั้นนำสารละลายที่ได้ไปปรับพีเอชให้ได้ค่าพีเอช 8.5
ด้วยสารละลายกรดไฮโดรคลอริกถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร
ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.7 สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 30 มิลลิโมลาร์ พีเอช 8.5 ปริมาตร
25 มิลลิลิตร

ปีเปต 7.50 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์
ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่นให้ได้ประมาณ 20 มิลลิลิตร
จากนั้นนำสารละลายที่ได้ไปปรับพีเอชให้ได้ค่าพีเอช 8.5 ด้วยสารละลายกรดไฮโดรคลอริก
ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วย
น้ำกลั่น

1.8 สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 20 มิลลิโมลาร์ พีเอช 6.5, 7.5, 8.5
และ 9.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปีเปต 5.0 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงใน
บีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่นให้ได้ประมาณ 20 มิลลิลิตร
จากนั้นนำสารละลายที่ได้ไปปรับพีเอชให้ได้ค่าพีเอช 6.5, 7.5, 8.5 และ 9.5 ที่ค่าพีเอช 6.5-8.5

ปรับค่าพีเอชด้วยกรดไฮโดรคลอริก ค่าพีเอช 9.5 ปรับค่าพีเอชด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.9 สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 5, 10, 20 และ 30 มิลลิโมลาร์ ค่าพีเอช 9.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปิเปต 1.25, 2.50, 5.00 และ 7.50 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรสารละลายด้วยน้ำกลั่นให้ได้ประมาณ 20 มิลลิลิตร จากนั้นนำสารละลายที่ได้ไปปรับพีเอชให้ได้ค่าพีเอช 9.5 ด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.10 สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 25 มิลลิโมลาร์ ที่มี 10% และ 20% เมทานอล พีเอช 8.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปิเปต 6.25 มิลลิลิตร สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร จำนวน 2 ใบ และปิเปตเมทานอลปริมาตร 2.50 และ 5.00 มิลลิลิตร ตามลำดับ ลงในบีกเกอร์แต่ละใบ ผสมให้เข้ากัน ปรับพีเอชด้วยสารละลายกรดไฮโดรคลอริกให้ได้พีเอช 8.5 ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.11 สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 25 มิลลิโมลาร์ ที่มี 10% และ 20% อะซิโตนไนไตรล์ พีเอช 8.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปิเปต 6.25 มิลลิลิตร สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร จำนวน 2 ใบ และปิเปตอะซิโตนไนไตรล์ ปริมาตร 2.50 และ 5.00 มิลลิลิตร ตามลำดับ ลงในบีกเกอร์แต่ละใบ ผสมให้เข้ากัน ปรับพีเอชด้วยสารละลายกรดไฮโดรคลอริกให้ได้พีเอช 8.5 ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.12 สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 10 มิลลิโมลาร์ ที่มี 10% และ 20% เมทานอล พีเอช 9.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปิเปต 2.50 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร จำนวน 2 ใบ และปิเปตเมทานอลปริมาตร 2.50 และ 5.00 มิลลิลิตร ตามลำดับ ลงในบีกเกอร์แต่ละใบ ผสมให้เข้ากัน ปรับพีเอชด้วยสารละลายโซเดียม

ไฮดรอกไซด์ให้ได้พีเอช 9.5 ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.13 สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 10 มิลลิโมลาร์ ที่มี 10% และ 20% อะซิโตนไทรล์ พีเอช 9.5 ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปิเปต 2.50 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 100 มิลลิโมลาร์ ลงในบีกเกอร์ขนาด 50 มิลลิลิตร จำนวน 2 ใบ และปิเปตอะซิโตนไทรล์ ปริมาตร 2.50 และ 5.00 มิลลิลิตร ตามลำดับ ลงในบีกเกอร์แต่ละใบ ผสมให้เข้ากัน ปรับพีเอชด้วยสารละลายไฮเดียมไฮดรอกไซด์ให้ได้พีเอช 9.5 ถ่ายสารละลายลงในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.14 สารละลายมาตรฐานไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ชั่ง RF 0.0025 กรัม, FAD 0.0025 กรัม และ FMN 0.0025 กรัม ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร 3 ใบ ละลายสารแต่ละชนิดในขวดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.15 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์ และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ 3 ความเข้มข้น (1.0, 3.0 และ 5.0 ppm) ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปิเปต สารละลายมาตรฐานไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ 100.0 ppm ปริมาตร 50 ไมโครลิตรสำหรับความเข้มข้น 1.0 ppm, 150 ไมโครลิตร สำหรับความเข้มข้น 3.0 ppm และ 250 ไมโครลิตร สำหรับความเข้มข้น 5.0 ppm ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตรแต่ละใบ แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.16 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 0.8-1.0 ppm ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปิเปต สารละลายมาตรฐานไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ 100.0 ppm ปริมาตร 200 ไมโครลิตร ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์ และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ 100.0 ppm 250 ไมโครลิตรใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 25 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.17 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์และ ฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 0.5-0.8 ppm ปริมาตร 25 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานไรโบฟลาวิน 100.0 ppm 125 ไมโครลิตร, ปีเปต ฟลาวิน อะดิซีน ไดนิวคลีโอไทด์ 100.0 ppm 200 ไมโครลิตรและ ฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ 100.0 ppm 200 ไมโครลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึง จีดวัดปริมาตร

1.18 ไดนิวคลีโอไทด์และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 10.0 ppm
ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปิดสารละลายมาตรฐานไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะดิซีน ไดนิวคลีโอไทด์และ
ฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 0.50 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตร
ขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.19 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะดิซีน
โคนิวคัลไอโธด์และฟลาวิน โมโนนิวคัลไอโธด์ ความเข้มข้น 20.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานไรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะดีนีน ไดนิวคลีโอไทด์และ
ฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 1.00 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตร
ขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.20 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสม ไบโอฟลาวิน, ฟลาวิน อะดิซีน
ไดนิวคลีโอไทด์ และฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 30.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปิดสารละลายมาตรฐานโรโบฟลาวิน, ฟลาวิน อะดิซีน ไดนิวคลีโอไทด์และ
ฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 1.50 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตร
ขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.21 การเตรียมสารละลายมาตรฐานไนโตรโพลวีน ความเข้มข้น 50.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปิดสารละลายมาตรฐานโรโบฟลาวิน ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 2.50 มิลลิลิตรใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึง จี๊ดวัดปริมาตร

1.22 การเตรียมสารละลายมาตรฐานฟลาวิน อะคินีน ไดนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 50.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปิดสารละลายมาตรฐานฟลาวิน อะดิซีน ไดนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 2.50 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำ กลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.23 การเตรียมสารละลายมาตรฐานฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 50.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานฟลาวิน โมโนนิวคลีโอไทด์ ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 2.50 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.24 การเตรียมสารละลายมาตรฐานเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล ความเข้มข้น 100.0 ppm ปริมาตร 10 มิลลิลิตร

ชั่งสารเกลนบูเทอรอล 0.0010 กรัม และซาลบูตามอล 0.0010 กรัม ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 10 มิลลิลิตร 2 ใบ ละลายสารแต่ละชนิดในขวดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น และปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.25 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล ความเข้มข้น 0.1-0.2 ppm ปริมาตร 100 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานเกลนบูเทอรอล 100.0 ppm ปริมาตร 50 ไมโครลิตรและซาลบูตามอล 100.0 ppm ปริมาตร 100 ไมโครลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.26 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล ความเข้มข้น 0.05 ppm ปริมาตร 100 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล 100.0 ppm ปริมาตร 50 ไมโครลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 100 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.27 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล 3 ความเข้มข้น (1.0, 3.0 และ 5.0 ppm) ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล 100.0 ppm ปริมาตร 50 ไมโครลิตรสำหรับความเข้มข้น 1.0 ppm, 150 ไมโครลิตร สำหรับความเข้มข้น 3.0 ppm และ 250 ไมโครลิตร สำหรับความเข้มข้น 5.0 ppm ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แต่ละใบ แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.28 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมเกลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล ความเข้มข้น 10.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานแคลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล 100.0 ppm ปริมาตร 0.50 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.29 การเตรียมสารละลายมาตรฐานผสมแคลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล ความเข้มข้น 20.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร

ปีเปตสารละลายมาตรฐานแคลนบูเทอรอลและซาลบูตามอล 100.0 ppm ปริมาตร 1.00 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 5 มิลลิลิตร แล้วทำการปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนถึงขีดวัดปริมาตร

1.30 ตัวอย่างเบียร์

เบียร์ที่นำมาศึกษา 5 ชนิด ได้แก่ เบียร์ช้าง เบียร์สิงห์ เบียร์ไฮเนเก้นท์ เบียร์ลิโอ และเบียร์คาร์ลสเบิร์ก เตรียมสารละลายตัวอย่างโดยปีเปตสารตัวอย่างเบียร์ปริมาตร 5.00 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปผ่านคอลัมน์ t-C_{18} ตามสภาวะที่เหมาะสมในการเตรียมตัวอย่างด้วย Solid-phase extraction ในข้อ 4 นำสารละลายที่ผ่านคอลัมน์มาทำการระเหยตัวทำละลายออกด้วยการผ่านก๊าซไนโตรเจน แล้วละลายสารที่เหลือจากการระเหยด้วยน้ำกลั่น 1 มิลลิลิตร

1.31 ตัวอย่างยาพ่นจมูก (Ventolin)

ปีเปตตัวอย่างยาพ่นจมูก 0.50 มิลลิลิตร ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 50 มิลลิลิตร แล้วปรับปริมาตรจนถึงขีดวัดปริมาตรด้วยน้ำกลั่น

1.32 การเตรียมตัวอย่างเนื้อแดง (Lawrence & Menard, 1997)

นำตัวอย่าง 500 กรัม โดยตัดส่วนไขมันออก แล้วหั่นให้เป็นชิ้นเล็ก ๆ และบดให้ละเอียดด้วยเครื่องบดเนื้อ ชั่งตัวอย่าง 12 กรัม นำตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์ใส่ในขวดที่ใส่สารปั่นแยกตะกอนขนาด 200 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นกรดไฮโดรคลอริก 0.01 โมลาร์ ปริมาตร 15 มิลลิลิตร เขย่าเป็นเวลา 20 วินาที แล้วนำไปใส่ในเครื่องอัลตราโซนิก 15 นาที เขย่าอีกครั้ง นำไปใส่ในอ่างน้ำร้อนที่อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที จากนั้นทำให้เย็นโดยนำไปแช่ตู้เย็นในชั้นน้ำแข็งเป็นเวลา 10 นาที ปั่นแยกตะกอนที่ความเร็ว 5000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 20 นาที เก็บส่วนใสไว้ในหลอดที่ใช้ปั่นแยกตะกอนที่สะอาด ปรับค่าพีเอชให้เท่ากับ 6 ด้วย 1.0 โมลาร์ โซเดียมไฮดรอกไซด์ ตรวจสอบค่าพีเอชด้วยกระดาษวัดพีเอช กรณีเกิดตะกอน ให้นำไปปั่นแยกตะกอนอีกครั้ง จากนั้นนำสารละลายส่วนใสที่ได้ไปผ่านขั้นตอนการเตรียมตัวอย่างด้วย Solid-phase extraction คอลัมน์ชนิด t-C_{18} ตามสภาวะที่เหมาะสมจากข้อ 4

1.33 การเตรียมสารละลายเข้าสู่ขวดบรรจุสาร

สารละลายที่เตรียมก่อนจะใส่ในขวดบรรจุสาร ต้องกรองโดยผ่านตัวกรองขนาดของรู 0.45 ไมโครเมตร

2. สภาพของเครื่องแคปิลาริโอเลคโตรโฟรีซิส

การตั้งสภาพของเครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง มีดังนี้ นำสารเข้าสู่แคปิลารีโดยใช้ความดัน กำหนดความดัน 50 มิลลิบาร์ เวลาในการนำสารเข้าสู่แคปิลารี 5 วินาที ศักย์ไฟฟ้าที่ใช้ 10 กิโลโวลต์ อุณหภูมิของแคปิลารีสำหรับสารกลุ่มไรโบฟลาวินและอนุพันธ์คือ 20 องศาเซลเซียส สารกลุ่มเบต้าอะโกนิสดีเท่ากับ 25 องศาเซลเซียส ความยาวคลื่นที่ใช้ในการตรวจวัดสารกลุ่มไรโบฟลาวินและอนุพันธ์ คือ 267 นาโนเมตร สำหรับสารกลุ่มเบต้าอะโกนิสดีคือ 205 นาโนเมตร และการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารี เริ่มต้นการทดลองในแต่ละวัน ทำการชะล้างแคปิลารีด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ เป็นเวลา 10 นาที น้ำกลั่น เป็นเวลา 10 นาที และสารละลายบัฟเฟอร์ เป็นเวลา 10 นาที และระหว่างการทดลองซ้ำแต่ละครั้ง ชะล้างด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ เป็นเวลา 2 นาที น้ำกลั่น 2 นาที และสารละลายบัฟเฟอร์ เป็นเวลา 2 นาที เมื่อมีการเปลี่ยนสถานะการทดลองจะชะล้างด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ เป็นเวลา 5 นาที น้ำกลั่น 5 นาที และสารละลายบัฟเฟอร์ เป็นเวลา 5 นาที และเมื่อสิ้นสุดการทดลองในแต่ละวัน ชะล้างด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ เป็นเวลา 10 นาที และน้ำกลั่น เป็นเวลา 10 นาที

3. การศึกษาผลของตัวแปรที่มีผลต่อการทดลอง

3.1 สารกลุ่มไรโบฟลาวินและอนุพันธ์

3.1.1 ศึกษาผลของชนิดของสารละลายบัฟเฟอร์ ที่มีผลต่อการแยก (Resolution) สภาพไว (Sensitivity) และไมเกรชันไทม์ (Migration time) ของสารละลายมาตรฐาน ในการศึกษาหัวข้อนี้ใช้สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 30 มิลลิโมลาร์ ค่าพีเอช 8.5 และสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 30 มิลลิโมลาร์ ค่าพีเอช 8.5

3.1.2 ศึกษาผลของค่าพีเอชของสารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ที่มีผลต่อการแยกสภาพไวและไมเกรชันไทม์ของสารละลายมาตรฐาน ในการศึกษาหัวข้อนี้ใช้สารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 30 มิลลิโมลาร์ ค่าพีเอชของสารละลายบัฟเฟอร์ ที่ทำการศึกษาคือ 6.5, 7.5, 8.5, 9.5 และ 10.5

3.1.3 ศึกษาผลของความเข้มข้นของสารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ที่มีผลต่อการแยกสภาพไวและไมเกรชันไทม์ของสารละลายมาตรฐาน ในการศึกษาหัวข้อนี้ใช้สารละลายบอเรต

บัฟเฟอร์ กำหนดค่าพีเอชคงที่ (ผลจากข้อ 3.1.2) ความเข้มข้นของสารละลาย บัฟเฟอร์ที่ทำการศึกษา คือ 10, 20, 25, 30 และ 40 มิลลิโมลาร์

3.1.4 ศึกษาผลของตัวทำละลายเมทานอลและอะซิโตนในไตรล์ที่เติมลงในสารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ โดยเลือกใช้พีเอช ความเข้มข้นของสารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ที่เหมาะสมในการแยก ที่ได้จากการทดลอง 3.1.2 และ 3.1.3 เปอร์เซ็นต์ที่ทำการศึกษาได้แก่ 10 และ 20 เปอร์เซ็นต์ นำไปวิเคราะห์สารผสมโรโบฟลาวินและอนุพันธ์ ความเข้มข้น 20 ppm

3.1.5 ศึกษาผลของอุณหภูมิของแคปิลารีที่มีผลต่อการแยก สภาพไวและไมเกรชันโคม์สารละลายมาตรฐานผสม โดยกำหนดสถานะของสารละลายบัฟเฟอร์ที่ได้จากการทดลองข้อ 3.1.1-3.1.4 กำหนดเวลาที่ใช้ในการนำสารเข้าสู่แคปิลารี 5 วินาที โดยอุณหภูมิของแคปิลารีที่ทำการศึกษา คือ 20, 25, 30, 35 และ 40 องศาเซลเซียส

3.1.6 ศึกษาผลของเวลาที่ใช้ในการนำสารเข้าสู่แคปิลารีที่มีผลต่อการแยกของสารละลายมาตรฐานผสม ทำการทดลองโดยกำหนดสถานะของสารละลายบัฟเฟอร์ที่ได้จากการทดลองข้อ 3.1.1-3.1.4 กำหนดอุณหภูมิที่ใช้ในการแยกที่เหมาะสม จากผลการทดลองข้อ 3.1.5 และ ศักย์ไฟฟ้า 10 กิโลโวลต์ ใช้ความดันในการนำสารเข้าสู่แคปิลารีคงที่ 50 มิลลิบาร์ โดยทำการเปลี่ยนแปลงเวลาในการนำสารเข้าแคปิลารี คือ 3, 5, 7 และ 10 วินาที

3.1.7 ศึกษาผลของการปรับสภาพผิวภายในของแคปิลารี ที่มีผลต่อค่า Reproducibility ของไมเกรชันโคม์และพื้นที่พิคสารมาตรฐานแต่ละชนิด ซึ่งในระหว่างทำการทดลองหามีสันตอนการชะล้างแคปิลารี 5 สภาวะ ซึ่งชะล้างด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ น้ำกลั่น และสารละลายบัฟเฟอร์ที่ใช้ในการทดลองดังตารางที่ 1 แสดงสภาวะในการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารีทั้ง 5 สภาวะ โดยทำการทดลองซ้ำ 5 ครั้ง ในแต่ละสภาวะการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารี

ตารางที่ 1 สภาวะการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารีสารกลุ่มไโรโบฟลาวันและอนุพันธ์

สภาวะที่	เวลาที่ใช้ในการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารี (นาที)		
	0.1 M NaOH	น้ำกลั่น	บัฟเฟอร์
1	2	2	2
2	2	0	2
3	1	1	1
4	1	0	1
5	0	0	2

3.2 สารกลุ่มเบต้าอะโกนิสท์

3.2.1 ศึกษาผลของค่าพีเอชของสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ที่มีผลต่อการแยก สภาพไวและไมเกรชันโทม์ของสารละลายมาตรฐาน ในการศึกษาหัวข้อนี้จะใช้สารละลาย ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 20 มิลลิโมลาร์ ค่าพีเอชของสารละลายบัฟเฟอร์ที่ทำการศึกษาคือ 6.5, 7.5, 8.5 และ 9.5

3.2.2 ศึกษาผลของความเข้มข้นของสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ที่มีผลต่อ การแยก สภาพไว และไมเกรชันโทม์ของสารละลายมาตรฐาน ในการศึกษาหัวข้อนี้จะใช้ สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ กำหนดค่าพีเอชคงที่ (ผลจากข้อ 3.2.1) ความเข้มข้นของสารละลาย บัฟเฟอร์ที่ทำการศึกษาคือ 5, 10, 20 และ 30 มิลลิโมลาร์

3.2.3 ศึกษาผลของตัวทำละลายเมทานอลและอะซิโตนในไตรล์ที่เติมลงใน สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ โดยเลือกใช้พีเอช ความเข้มข้นของสารละลายบอเรตบัฟเฟอร์ ที่เหมาะสมในการแยกที่ได้จากผลการทดลอง 3.2.1 และ 3.2.2 เปรอร์เซ็นต์ที่ทำการศึกษาได้แก่ 10 และ 20 เปรอร์เซ็นต์ นำไปวิเคราะห์สารผสมเบต้าอะโกนิสท์ ความเข้มข้น 10 ppm

3.2.4 ศึกษาผลของอุณหภูมิของแคปิลารีที่มีผลต่อการแยก สภาพไว และ ไมเกรชันโทม์ของสารละลายมาตรฐานผสม โดยกำหนดสภาวะของสารละลายบัฟเฟอร์ที่ได้ จากการทดลองข้อ 3.2.1-3.2.3 กำหนดเวลาที่ใช้ในการนำสารเข้าสู่แคปิลารี 5 วินาที โดยอุณหภูมิ ของแคปิลารีที่ทำการศึกษา คือ 25, 30, 35 และ 40 องศาเซลเซียส

3.2.5 ศึกษาผลของเวลาที่ใช้ในการนำสารเข้าสู่แคปิลารีที่มีผลต่อการแยกของ สารละลายมาตรฐานผสม ทำการทดลองโดยกำหนดสภาวะของสารละลายบัฟเฟอร์ที่ได้จากการ ทดลองข้อ 3.2.1-3.2.3 กำหนดอุณหภูมิที่ใช้ในการแยกที่เหมาะสมจากผลการทดลอง ข้อ 3.2.4 และ

ศักย์ไฟฟ้า 10 กิโลโวลต์ ใช้ความดันในการนำสารเข้าสู่แคปิลารีคงที่ 50 มิลลิบาร์ โดยทำการเปลี่ยนแปลงเวลาในการนำสารเข้าแคปิลารี คือ 3, 5, 7 และ 10 วินาที

3.2.6 ศึกษาผลของการปรับสภาพผิวภายในของแคปิลารี ที่มีผลต่อค่า

Reproducibility ของไมเกรชันไทม์และพื้นที่ฟีกของสารมาตรฐานแต่ละชนิด ในระหว่างทำการทดลองซ้ำจะมีขั้นตอนการชะล้างแคปิลารี 4 สถานะ ซึ่งชะล้างด้วยสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ ความเข้มข้น 0.1 โมลาร์ น้ำกลั่น และสารละลายบัฟเฟอร์ที่ใช้ในการทดลองดังตารางที่ 2 แสดงสถานะในการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารีทั้ง 4 สถานะ โดยทำการทดลองซ้ำ 5 ครั้ง ในแต่ละสถานะการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารี

ตารางที่ 2 สถานะการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารีสารกลุ่มเบต้าอะโกนิสต์

สถานะที่	เวลาที่ใช้ในการปรับสภาพผิวภายในแคปิลารี (นาท)		
	0.1 M NaOH	น้ำกลั่น	บัฟเฟอร์
1	2	2	2
2	2	0	2
3	1	1	1
4	1	0	1

4. การหาสถานะที่เหมาะสมในการเตรียมตัวอย่างโดยวิธี Solid-phase extraction

4.1 ผลของเปอร์เซ็นต์เมทานอลที่เหมาะสมในการชะ

ปรับสถานะคอลัมน์ด้วยเมทานอล 3 มิลลิลิตร แล้วตามด้วยน้ำกลั่น 3 มิลลิลิตร ตามลำดับ ผ่านสารละลายมาตรฐานผสมความเข้มข้น 1.0 ppm ปริมาตร 5 มิลลิลิตร ลงในคอลัมน์ หลังจากสารละลายมาตรฐานผสมผ่านคอลัมน์หมดแล้ว ทำการชะสารในคอลัมน์ด้วย 5% เมทานอล 3 มิลลิลิตร ตามด้วย 50% เมทานอล 5 มิลลิลิตร ทำการเก็บสารละลายทุกขั้นตอน ไประเหยตัวทำละลายด้วยแก๊สไนโตรเจน และละลายส่วนที่เหลือจากการระเหยด้วยน้ำกลั่น 1.0 มิลลิลิตร นำไปวิเคราะห์ด้วยสถานะที่เหมาะสมจากผลการทดลองข้อ 3 แล้วเปลี่ยนเปอร์เซ็นต์เมทานอลจาก 50% เป็น 100% และทำการทดลองเหมือนการทดลองในส่วนของ 50% เมทานอล

4.2 ผลของปริมาณเมทานอลที่เหมาะสมในการชะ

เลือกเปอร์เซ็นต์ของเมทานอลจากผลการทดลอง ข้อ 5.1 และ ทำการทดลองเหมือน ข้อ 5.1 โดยเปรียบเทียบผลของปริมาณตัวทำละลายอินทรีย์ที่เหมาะสมในการชะคอลัมน์ 5 มิลลิลิตร และ 7 มิลลิลิตร

5. การศึกษาความถูกต้องของวิธีการวิเคราะห์ (Method Validation)

5.1 ความเป็นเส้นตรงและช่วงของการวิเคราะห์ (Linearity)

ทดสอบโดยการเตรียมสารละลายมาตรฐานแต่ละชนิด 5 ความเข้มข้น โดยเตรียมความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานครอบคลุมในช่วง 80-120% ของความเข้มข้นสารที่ต้องการวิเคราะห์ในตัวอย่าง ทำการวิเคราะห์ด้วยเครื่องแคปิลารี อิเล็กโทร โฟรีซิสตามสภาวะที่เหมาะสมของเครื่อง (จากข้อ 3) ทำการตรวจวัดซ้ำที่ระดับความเข้มข้นละ 5 ครั้ง แล้วนำผลการทดลองที่ได้มาสร้างกราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างพื้นที่ใต้พีคของสารกับค่าความเข้มข้น หาค่าสัมประสิทธิ์ความสัมพันธ์ (Correlation coefficient, r^2)

5.2 ขีดจำกัดต่ำสุดของการตรวจวัด (Limit of detection, LOD)

เป็นการวิเคราะห์หาปริมาณสารน้อยสุดที่สามารถตรวจวัดได้ แต่ไม่สามารถรายงานว่าตรวจวัดเป็นปริมาณเท่าใด ทำการทดลองโดยการนำสารละลายมาตรฐานผสมมาทำการเจือจางและทำการวิเคราะห์ด้วยเครื่องแคปิลารีอิเล็กโทร โฟรีซิสตามสภาวะที่เหมาะสมของเครื่อง (จากข้อ 3) ทำการทดลองจนกระทั่งได้ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานที่ให้ค่าอัตราส่วนของสัญญาณต่อสัญญาณรบกวน (Signal to noise ratio) มีค่าเท่ากับ 3 แสดงว่าที่ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานนั้นเป็นค่าขีดจำกัดต่ำสุดของการตรวจวัด (Huber, 1998)

5.3 ขีดจำกัดต่ำสุดของการวิเคราะห์ปริมาณ (Limit of quantitation, LOQ)

ปริมาณต่ำสุดของสารที่ต้องการวิเคราะห์ที่ตรวจวัดได้ โดยสามารถรายงานเป็นปริมาณที่แน่นอนได้ ทำการทดลองโดยการนำสารละลายมาตรฐานผสมมาทำการเจือจางและทำการวิเคราะห์ด้วยเครื่องวิเคราะห์ด้วยเครื่องแคปิลารีอิเล็กโทร โฟรีซิสตามสภาวะที่เหมาะสมของเครื่อง (จากข้อ 3) ทำการทดลองจนกระทั่งได้ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานที่ให้ค่าอัตราส่วนของสัญญาณต่อสัญญาณรบกวนมีค่าเท่ากับ 10 แสดงว่าที่ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานนั้นเป็นค่าขีดจำกัดต่ำสุดของการวิเคราะห์ปริมาณ (Huber, 1998)

5.4 ความแม่นยำของการวิเคราะห์ (Accuracy)

ผลที่ได้จากการวิเคราะห์ควรมีค่าเท่ากับค่าจริง (True value) หรือมีค่าใกล้เคียงค่าจริงที่สุด ทำการทดลองโดยเติมสารละลายมาตรฐานลงในสารตัวอย่าง 3 ระดับความเข้มข้น ซึ่งอยู่ในช่วงความเป็นเส้นตรงของการวิเคราะห์ ดังนี้ ตัวอย่างเบียร์เติมสารละลายมาตรฐาน

ความเข้มข้น 20 ppm ปริมาตร 150, 250 และ 500 ไมโครลิตรลงในสารตัวอย่างเบียร์ปริมาตร 5 มิลลิลิตร นำไปผ่านคอลัมน์ C-18 ตามสภาวะที่เหมาะสมตามหัวข้อที่ 4 ทำการระเหยด้วยไนโตรเจนจนแห้ง แล้วเติมน้ำกลั่น 1.0 มิลลิลิตร ความเข้มข้นสุดท้ายเท่ากับ 3.0, 5.0 และ 10.0 ppm ตัวอย่างเนื้อแดงสุกเติมสารละลายมาตรฐานผสมแคลนบูเทอรอลและซาลูตามอล ความเข้มข้น 20 ppm ปริมาตร 150, 250 และ 500 ไมโครลิตร ลงในสารตัวอย่าง 6 กรัม นำไปผ่านขั้นตอนการเตรียมตัวอย่างจากหัวข้อ 1.32 นำไปผ่านคอลัมน์ C-18 ตามสภาวะที่เหมาะสมตามหัวข้อที่ 4 ทำการระเหยด้วยไนโตรเจนจนแห้ง แล้วเติมน้ำกลั่น 1.0 มิลลิลิตร ความเข้มข้นสุดท้ายเท่ากับ 3.0, 5.0 และ 10.0 ppm ในตัวอย่างเนื้อแดงสุก ทำการวิเคราะห์ซ้ำระดับความเข้มข้นละ 5 ครั้ง ด้วยเครื่องแคปิลารีอิเล็กโตรโฟรีซิสตามสภาวะที่เหมาะสม (ผลจากข้อ 3) แล้วทำการคำนวณหาร้อยละการกลับคืนของแต่ละระดับความเข้มข้น โดยค่าที่คำนวณได้ควรอยู่ในช่วง 90-107% สำหรับสารที่มีช่วงความเข้มข้น 100 ppm 80-110% สำหรับสารที่มีความเข้มข้นในช่วง 0.1-10 ppm (Huber, 1998)

5.5 ความเที่ยงของการวิเคราะห์ (Precision)

เป็นค่าที่แสดงถึงความแม่นยำของการวิเคราะห์เมื่อทำการวิเคราะห์สารมาตรฐานผสม 3 ระดับความเข้มข้น โดยทำการวิเคราะห์ที่ความเข้มข้น 1.0, 3.0 และ 5.0 ppm สารที่นำมาวิเคราะห์ต้องมีลักษณะที่เป็นเนื้อเดียวกันโดยแสดงความเที่ยง โดยการทำการวิเคราะห์ซ้ำ โดยวิเคราะห์ตัวอย่างซ้ำในคราวเดียวกัน 6 ครั้ง ด้วยเครื่องแคปิลารีอิเล็กโตรโฟรีซิสตามสภาวะที่เหมาะสมของเครื่อง (จากข้อ 3) ทำการทดลองซ้ำด้วยสภาวะเดียวกัน ภายในห้องปฏิบัติการเดียวกัน แล้วทำการคำนวณหาค่าเฉลี่ยและค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ของไมเกรชันไทม์และ พื้นที่ใต้พีกสาร ซึ่งค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ควรมีค่า น้อยกว่า 5.3% สำหรับสารที่มีความเข้มข้นในช่วง 100 ppm และ ไม่เกิน 7.3% สำหรับสารที่มีความเข้มข้น 10 ppm ไม่เกิน 11% สำหรับสารที่มีความเข้มข้น 1 ppm และค่าไม่เกิน 15% สำหรับสารที่มีความเข้มข้น 0.1 ppm (Huber, 1998)

6. การวิเคราะห์สารละลายตัวอย่าง

6.1 ในการวิเคราะห์สารไรโบฟลาวินและอนุพันธ์ ตัวอย่างเบียร์ 5 ชนิด ที่นำมาวิเคราะห์ คือ เบียร์ช้าง เบียร์สิงห์ เบียร์ไฮเนเก้นท์ เบียร์ลิโอ และเบียร์ไท่ ทำการวิเคราะห์ด้วยเครื่องแคปิลารีอิเล็กโตรโฟรีซิส โดยกำหนดสภาวะที่เหมาะสมจากผลการทดลองหัวข้อที่ 3.1 แล้วทำการวิเคราะห์สารตัวอย่างซ้ำ ตัวอย่างละ 5 ครั้ง

6.2 การวิเคราะห์สารกลุ่มเบต้าอะโกนิสต์ ตัวอย่างที่นำมาวิเคราะห์คือ เนื้อแดงสุกและยาพ่นจมูก ทำการวิเคราะห์ด้วยเครื่องแคปิลารีอิเล็กโตรโฟรีซิส โดยกำหนดสภาวะที่เหมาะสมจากผลการทดลอง หัวข้อที่ 3.2 แล้วทำการวิเคราะห์สารตัวอย่างซ้ำ ตัวอย่างละ 5 ครั้ง

7. การคำนวณ

7.1 ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (Standard deviation, SD)

$$SD = \sqrt{\frac{\sum (x_i - \bar{x})^2}{n - 1}}$$

เมื่อ SD	คือ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
X_i	คือ ค่าที่วัดได้ในแต่ละครั้งที่ทดลอง
$\bar{X}$	คือ ค่าเฉลี่ยของค่าที่ได้จากการทดลอง n ครั้ง
n	คือ จำนวนครั้งของการทดลอง

7.2 ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (Relative standard deviation, RSD)

$$RSD = \frac{SD}{\bar{X}} \times 100$$

เมื่อ RSD	คือ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์
SD	คือ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน
$\bar{X}$	คือ ค่าเฉลี่ยของค่าที่ได้จากการทดลอง

7.3 ร้อยละการกลับคืน (%Recovery)

$$\%Recovery = \frac{[C_{(std+sample)} - C_{sample}]}{C_{std}} \times 100$$

เมื่อ $\%Recovery$	คือ ค่าร้อยละการกลับคืน
C_{std}	คือ ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐานที่เติมลงไปในตัวอย่าง
C_{sample}	คือ ความเข้มข้นของสารละลายตัวอย่าง
$C_{std + sample}$	คือ ความเข้มข้นของสารละลายตัวอย่างที่เติมสารละลายมาตรฐาน

7.4 ความสามารถในการแยก (Resolution, R_s)

$$R_s = 2 \left(\frac{t_{R2} - t_{R1}}{W_2 + W_1} \right)$$

เมื่อ R_s คือ ความสามารถในการแยกของพีคสาร

t_{R1} คือ ค่า Retention time ของพีคที่ 1

t_{R2} คือ ค่า Retention time ของพีคที่ 2

W_1 คือ ค่าความกว้างของฐานพีคที่ 1

W_2 คือ ค่าความกว้างของฐานพีคที่ 2