

## **วิธีクロมาตอกราฟี** **Chromatographic method**

## บทที่ 12

# วิธีโครโนตอกราฟี (Chromatographic Method)

### หลักการ (Principle)

โครโนตอกราฟีเป็นวิธีการแยกสารโดยให้องค์ประกอบที่ถูกแยกกระจายอยู่ระหว่างเฟส (phase) 2 เฟสที่แตกต่างกัน เฟสหนึ่งเป็นเฟสที่อยู่นิ่งเรียกว่า stationary phase อีกเฟสหนึ่งเป็นเฟสที่เคลื่อนที่ได้เรียกว่า mobile phase เมื่อมวลของสารที่ต้องการแยกเกิดการแบ่งส่วนกันระหว่าง stationary phase กับ mobile phase ที่เป็นของเหลวทั้งสองชนิดโดยมีตัวช่วยสนับสนุนที่เป็นของแข็ง (solid support) จะเรียกขบวนการนี้ว่า partition chromatography ถ้ามวลของสารที่ถูกแยกสามารถถูกดูดซับด้วยเฟสอีกเฟสหนึ่งที่เป็นของแข็งเรียกขบวนการนี้ว่า adsorption chromatography จะเห็นได้ว่าวิธีการโครโนตอกราฟีเป็นการแยกสารโดยอาศัยคุณสมบัติทางกายภาพเช่น การแบ่งส่วน partition และ การดูดซับ (adsorption) ของสารระหว่างเฟสทั้งสองซึ่งแตกต่างไปจากการแยกโดยวิธีตัดก่อนที่อาศัยการเกิดปฏิกิริยาเคมี วิธีการโครโนตอกราฟีถูกค้นพบโดยนักวิทยาศาสตร์ชื่อ Michael Tswett ในปี ค.ศ. 1906 ในการแยกสารเม็ด (pigment) ในพืชโดยให้สารเม็ดละลายในน้ำแล้วเลือดผ่านลงในคอลัมน์ที่บรรจุเคลือบมาร์บอเนตพบว่าสารเม็ดที่ถูกดูดซับได้จะเป็นแถบสีอยู่บนสุดของคอลัมน์และสารที่ถูกดูดซับได้เล็กว่าจะเป็นแถบสีต่ำลงมา เมื่อผ่านปิโตรเลียมลงในคอลัมน์เร้อiy ๆ พบร่วางๆ แต่สามารถเคลื่อนที่ต่ำลงมาได้ซึ่ง Tswett ได้เรียกวิธีการนี้ว่า โครโนตอกราฟี และชื่อนี้ก็ได้ถูกใช้มาโดยตลอดถึงแม้นว่าจะได้มีการพัฒนาวิธีการนี้ต่อมาอีกหลายแบบ

วิธีการของโครโนตอกราฟีได้พัฒนาต่อมาเรื่อย ๆ จนสามารถจัดแบ่งประเภทของวิธีการวิเคราะห์ได้หลายแบบตามชนิดของเฟสที่อยู่กับที่และเฟสที่เคลื่อนที่ได้ โดยปกติเฟสที่อยู่กับที่อาจเป็นได้ทั้งของแข็งหรือของเหลว ส่วนเฟสที่เคลื่อนที่ได้จะเป็นของเหลวหรือก๊าซ ดังนั้นวิธีการของโครโนตอกราฟีจึงแบ่งได้เป็น 4 วิธี คือ

1. **Liquid-Solid Chromatography** เช่นการแยกสารเม็ดผ่านคอลัมน์ที่มีตัวดูดซับ เช่น  $\text{CaCO}_3$  บรรจุอยู่โดยใช้ปิโตรเลียมเป็นเฟสที่เคลื่อนที่ได้

2. **Gas-Solid Chromatography** หรือเรียกย่อ ๆ ว่า GSC วิธีการนี้ใช้แก๊สเป็นตัวเคลื่อนที่เพื่อหาสารตัวอย่างที่เป็นแก๊สและถูกดูดซับไว้ด้วยของแข็งที่บรรจุในคอลัมน์แล้วใช้เครื่องมือวัดปริมาณสารที่ถูกพาออกมานะ (elute)

3. **Liquid - Liquid chromatography** การแยกโดยวิธีนี้ทำได้ทั้งในรูปของคอลัมน์ที่บรรจุซิลิกาเจลเป็นตัวชั้พพoth และแผ่นราบ (plane) เช่น paper chromatography และ Thin Layer chromatography

4. **Gas - Liquid chromatography** มีชื่อย่อว่า GLC วิธีการนี้ต้องอาศัยเครื่องมือในการวัดสารตัวอย่างที่ถูกแยกออกจากเช่นเดียวกับวิธีของ GSC สำหรับเฟสที่อยู่กับที่ซึ่งเป็นของเหลวบรรจุอยู่ในคอลัมน์ได้โดยใช้ของแข็งเป็นตัวชั้พพoth (Solid support)

นอกจากวิธีที่จัดแบ่งแล้วนี้วิธีการโครมาโทกราฟียังได้มีการพัฒนาต่อมาอีกจนพบวิธีการแยกสารที่เรียกว่า Electrochromatography or Electrophoresis และ ion exchange chromatography

### การเคลื่อนที่ของสารที่ต้องการแยก

สารที่ต้องการแยกต้องไม่เคลื่อนที่ได้เร็วกว่าเฟสที่เคลื่อนที่ซึ่งเป็นตัวพาบางที่เรียกว่า eluent ความเร็วของการเคลื่อนที่ของสารสามารถวัดได้ในเทอม R (คือ retention ratio หรือ retardation factor) สารแต่ละตัวจะมีค่า R ไม่เท่ากัน

$$R = \frac{t_m}{t_m + t_s} \quad \dots \dots (12.1)$$

$t_m$  คือ เวลาที่โมเลกุลของสารอยู่ในเฟสที่เคลื่อนที่

$t_s$  คือ เวลาที่โมเลกุลของสารอยู่ในเฟสที่อยู่กับที่

ในการนี้ค่า  $R = 0.25$  หมายความว่าสารใช้เวลา 25 เปอร์เซนต์อยู่ในเฟสที่เคลื่อนที่หรือสามารถเดินทางไปกับ eluent ได้ 25 เปอร์เซนต์ ให้สังเกตว่าถ้าค่า  $R = 1.0$  แสดงว่าสารนั้นเคลื่อนที่ไปกับ eluent ได้ด้วยความเร็วเท่า ๆ กัน

อัตราส่วนของความเข้มข้นของสารที่กระจายอยู่ในเฟสที่อยู่กับที่และเฟสที่เคลื่อนที่ได้ของสารแต่ละชนิดจะเป็นค่าคงที่ที่เรียกว่า partition coefficient (K)

$$K = \frac{C_s}{C_m} \quad \dots \dots (12.2)$$

$C_s$  = ความเข้มข้นของสารที่อยู่ในเฟสที่อยู่กับที่  
 $C_m$  = ความเข้มข้นของสารที่อยู่ในเฟสที่เคลื่อนที่

$$\left[ \begin{array}{l} \text{อัตราส่วนของเวลา} \\ \text{ที่สารกระจายในแต่ละเฟส} \end{array} \right] = \left[ \begin{array}{l} \text{อัตราส่วนของปริมาณ} \\ \text{ของสารในแต่ละเฟส} \end{array} \right] = \left[ \begin{array}{l} \text{partition coefficient } X \\ \text{อัตราส่วนของปริมาตรของแต่ละเฟส} \end{array} \right]$$

$$\frac{t_s}{t_m} = \frac{C_s V_s}{C_m V_m} = K \frac{V_s}{V_m} \quad \dots \dots (12.3)$$

#### จากสมการ 12.1

$$\begin{aligned} R &= \frac{1}{1 + \frac{t_s}{t_m}} \\ &= \frac{1}{1 + K \frac{V_s}{V_m}} \\ &= \frac{V_m}{V_m + K V_s} \quad \dots \dots (12.4) \end{aligned}$$

สมการที่ 12.4 เป็นสมการที่แสดง retention ratio ในเทอมของค่า partition coefficient และ column parameter การพิจารณาการแยกสารจากค่า Retention ratio ในทางปฏิบัติทำได้ยากมาก เพราะว่าค่า partition coefficient หาได้ยาก เนื่องจากการแยกต้องสมมุติว่า colum นีประกอบด้วยจำนวนชั้นของการแยกหลาย ๆ ชั้นเป็น theoretical plate และ plate สามารถแยกได้ 1 ครั้ง (batch separation)

ค่า partition coefficient สามารถเกิดขึ้นได้ในแต่ละชั้นของการแยก ดังนั้นการพิจารณาการแยกสารควรศึกษาจากค่า  $R_f$  - factor ซึ่งหมายถึงอัตราส่วนของระยทางการเคลื่อนที่ของสารต่อระยทางการเคลื่อนที่ของ eluent

กล่าวคือ

$$R_f = \frac{\text{ระยทางการเคลื่อนที่ของตัวถูกระลายน}}{\text{ระยทางการเคลื่อนที่ของตัวทำกระลายน}}$$

ตัวถูกระลายนหมายถึงสารที่ต้องการแยกและกระลายนในเฟสที่เคลื่อนที่ได้  
ตัวทำกระลายนหมายถึงเฟสที่เคลื่อนที่ได้หรือ eluent โดยปกติเคลื่อนที่เร็วกว่าตัวถูก

กระลายน

ในการทดลองที่ควบคุมสภาวะของการทดลองให้คงที่และเหมือนกันพบว่าค่า  $R_f$   
จะคงที่สำหรับตัวถูกระลายนชนิดหนึ่ง ๆ ซึ่งการวัดค่า  $R_f$  ของสารสามารถบอกได้ว่าสารนั้นคือสารใด  
ในແง່ງของคุณภาพวิเคราะห์เบื้องต้น

## การทดลองที่ 12.1

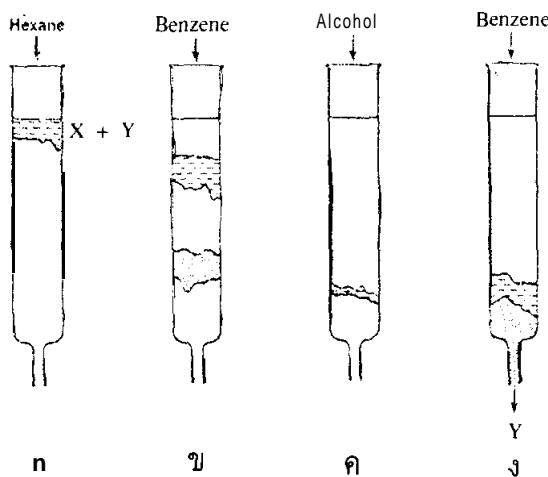
### การแยก Cis และ trans อะโซบีนชิน

#### จุดประสงค์ของการทดลอง

1. เพื่อศึกษาเทคนิคและวิธีการแยกสารโดยวิธีคอลัมน์โครมาโตกราฟีชนิด liquid - Solid Chromatography
2. แยกอะโซบีนชินที่อยู่ในรูปของ Cis ออกจาก trans
3. หาค่าคงที่ของสมดุลระหว่าง Cis และ trans isomer

#### พฤติกรรมที่เกี่ยวข้อง

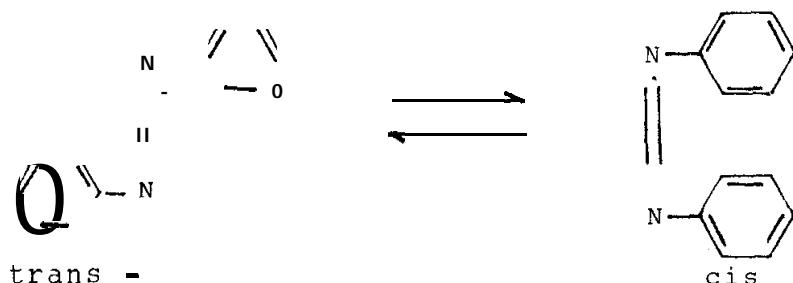
การแยกสาร 2 ตัวผสานอยู่โดยวิธีคอลัมน์โครมาโตกราฟีจะกระทำได้เมื่อโมเลกุลของสารสองตัวนี้มีความสามารถในการถูกดูดซับไว้ที่ของแข็งที่บรรจุอยู่ในคอลัมน์ได้แตกต่างกัน ถ้าสารสองชนิดนี้เป็นสารอินทรีย์ที่มีความเป็นโพลาร์เล็กน้อย เช่น โมเลกุล X และ Y ที่สามารถละลายได้ในตัวทำละลายอนโพลาร์ เช่น เอกเซน, สาร X และ Y สามารถถูกดูดซับไว้ที่ของแข็งที่เป็นโพลาร์ ดังแสดงในรูปที่ 12.1 (ก) เมื่อผ่านตัวทำละลายเอกเซนลงไปในคอลัมน์ต่อไปอีกเท่าไรก็ตาม X และ Y จะไม่เคลื่อนที่ เพราะว่าโมเลกุลของ X และ Y จะถูกดูดซับไว้ได้อย่างหนึ่งแน่น ถ้าเปลี่ยนตัว eluent มาเป็นベンซิน ซึ่งเป็นตัวทำละลายที่เป็นโพลาร์มากกว่าเอกเซน ผ่านลงในคอลัมน์พบว่า X และ Y สามารถเคลื่อนที่ผ่านลงในคอลัมน์ได้ เนื่องจาก X และ Y มีความสามารถในการถูกดูดซับและการละลายในตัวทำละลายได้แตกต่างกัน ดังนั้นสารทั้งสองจึงเคลื่อนที่ผ่านคอลัมน์ด้วยความเร็วที่แตกต่างกันทำให้แยก X และ Y ออกจากกันได้ ดังแสดงในรูปที่ 12.1 (ข) ถ้าเปลี่ยนตัว eluent ให้เป็นโพลาร์มากขึ้น เช่น แอลกอฮอล์ทั้ง X และ Y จะเคลื่อนที่ในคอลัมน์ลงมาพร้อมกันอย่างรวดเร็ว ดังแสดงในรูปที่ 12.1 (ค)



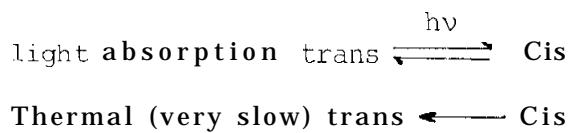
รูปที่ 12.1 การใช้ eluent ชนิดต่าง ๆ

สรุปได้ว่าวิธีการแยกโดยคอลัมน์โครมาตอกราฟิกทำได้โดยใช้ตัวทำละลาย ละลายสารผสมที่ต้องการแยกเมื่อใส่สารละลายผสมลงในคอลัมน์แล้วจะต้องเกิดการดูดซับได้ คือตัวทำละลายจะต้องไม่ช่วยพาให้สารผสมนั้นเคลื่อนที่ผ่านคอลัมน์ หลังจากนั้นเปลี่ยนตัวทำละลายใหม่ให้มีคุณสมบัติที่สามารถพาสารที่ถูกดูดซับไว้ในคอลัมน์เคลื่อนที่ผ่านคอลัมน์ลงมากได้ ตัวทำละลายนี้เรียกว่า eluent ขบวนการที่ตัวถูกละลายสามารถเคลื่อนที่ออกจากคอลัมน์ได้เรียกว่าการอีลูท (elution) ดังแสดงในรูปที่ 12.1 (g) นั้นคือสิ่งที่สำคัญที่สุดก็คือการศึกษาคุณสมบัติของสารต่าง ๆ ที่นำมาใช้เป็นตัวดูดซับ (absorbent), ตัวทำละลาย และตัวอีลูท (eluent) การแยกสารเคมีที่เราสนใจจะทำได้สมบูรณ์หรือไม่นั้นขึ้นอยู่กับคุณสมบัติของสารทั้ง 3 ชนิด ดังกล่าว

อะโซเบนซิน เป็นสารประกอบอินทรีย์ที่ประกอบด้วย 2 ไฮโซเมอร์ คือ cis และ trans ดังนี้



ทั้ง cis- และ trans-isomer มีจุดหลอมเหลวต่ำและมีค่าไดโอล莫เมนต์ (dipolemoment) สูง สามารถละลายได้ในตัวทำละลายโพลาร์ cis-form ไม่ค่อยเสถียร ส่วน trans-form เสถียรกว่า โดยปกติของแข็งอะโซเบนซินจะอยู่ในรูปของ trans-form เมื่อผ่านแสงที่อะโซเบนซินสามารถดูดกลืนพลังงาน ( $h\nu$ ) ได้ มันจะเปลี่ยนจาก trans-form เป็น cis-form ดังนี้



เมื่อบาบิวิริยาถึงสมดุลสารละลายจะประกอบด้วยอะโซเบนซินชนิด cis-form ประมาณ 15% ถึง 40% (ขึ้นอยู่กับตัวทำละลายที่ใช้)

สมดุลของบานิวิริยาคงที่ได้นานดังนี้เจํางานสามารถแยก cis-form และ trans-form ออกจากกันโดยวิธีคอกลมั่นโดยราฟี ตัวดูดซับ (absorbent) ที่ใช้ควรเป็นโพลาร์ เช่น อะลูมิเนียมออกไซด์ ( $\text{Al}_2\text{O}_3$ ) และใช้ปิโตรเลียมอีเกอร์เป็นตัวทำละลาย cis-form จะเป็นโพลาร์มากกว่าดังนี้เจํากลุ่มดูดซับได้ดีกว่า แต่ถ้าใช้คอกลมั่นเป็นผงถ่านและเมชาanol เป็นตัวทำละลาย trans-form จะกลุ่มดูดซับได้ดีกว่า

### อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

- แท่งแก้วคอกลมั่นขนาด  $0.5 \times 12''$  (อาจใช้บิวาร์ตขนาด 50 มล. แทนก็ได้)
- ไยแก้ว (glass wool)
- บีคเกอร์ขนาด 250 มล. 4 ใบ
- กระบอกตวงขนาด 10 และ 100 มล. 2 อัน
- ขวดวัดปริมาตรขนาด 100 มล. 3 ใบ
- เครื่องมือโพลาร์กราฟี 1 ชุด
- ขวดรูปกรวยขนาด 125 มล. 3 ใบ

## สารละลายน้ำในการทดลอง

- อะซูมิเนียมออกไซด์ ขนาด 100 เมช (mesh)
- บิโตรเลียมอีเทอร์
- อะโซบีนชินในบิโตรเลียมอีเทอร์ (เข้มข้น 3 - 4 กรัม/ลิตร)
- เอธิลอีเทอร์
- เมชานอล
- โซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.2 M จำนวน 250 มล.

## วิธีทดลอง

- 1) ใช้ไข้แก้วอุดที่ปลาย colloidal ใส่บิโตรเลียมอีเทอร์ไว้ให้สูงประมาณ 8 นิ้ว
- 2) นำอะซูมิเนียมออกไซด์ที่ต้องการทำละลายในบิโตรเลียมอีเทอร์แล้วค่อยๆ เทลงใน colloidal อย่างช้าๆ บรรจุอะซูมิเนียมออกไซด์ใน colloidal ให้สูงประมาณ 4 - 5 นิ้ว ปิดส่วนบนของ colloidal ด้วยไบแก้เน่นกัน ต้องระมัดระวังเป็นพิเศษไม่ให้บิโตรเลียมอีเทอร์ใน colloidal แห้ง ระดับของบิโตรเลียมอีเทอร์ต้องอยู่สูงกว่าอะซูมิเนียมออกไซด์เล็กน้อยตลอดเวลาที่ทำการทดลอง (ป้องกันไม่ให้เกิดฟองอากาศ)
- 3) ปีเปตสารละลายน้ำโซบีนชินในบิโตรเลียมอีเทอร์มา 5 มล. ใส่ลงใน colloidal ปล่อยให้ตัวทำละลายใน colloidal มีตราช้าให้ผ่าน colloidal อย่างช้าๆ ประมาณ 10 หยดต่อนาที จนเกือบถึงไข้แก้ว (ต้องระวังไม่ให้แห้ง)
- 4) ใช้บิโตรเลียมอีเทอร์ผ่านลงไปใน colloidal เรื่อยๆ จะปรากฏโซบีนชินแยกเป็น 2 แบบ อย่างรวดเร็ว วัดระยะทางของ trans-azobenzene ที่เคลื่อนที่ไปเมื่อผ่านปริมาตรของบิโตรเลียมอีเทอร์ไปจำนวน 20 มล. (ให้วัดระยะทางเป็น มล. ของ trans-azobenzene ที่เคลื่อนที่ได้ สำหรับบีเวริตเป็น colloidal ให้อ่านเป็นปริมาตรจากบีเวริตได้ทันที) คำนวนหาค่า  $R_f$  ของ trans-azobenzene
- 5) ถ้าต้องการให้ trans-azobenzene เคลื่อนที่เร็วขึ้นให้เปลี่ยนตัวทำละลายเป็น 20% เอธิลอีเทอร์ในบิโตรเลียมอีเทอร์ บันทึกการเคลื่อนที่ของ trans-azobenzene ในตัวทำละลายนี้ แล้วเปรียบเทียบกับตัวทำละลายบิโตรเลียมอีเทอร์
- 6) ให้อีลูท trans-azobenzene ออกจาก colloidal ให้หมดด้วยเอธิลอีเทอร์ในบิโตรเลียมอีเทอร์ และเก็บสารละลายน้ำอีลูทได้น้ำทึบหมดในขวดรูปกรวย

- 7) ทำการอีสูท cis-form โดยใช้ตัวทำละลายที่เป็นโพลาร์มากขึ้น คือ 5% เมทานอลใน ปิโตรเลียมอีเทอร์ เก็บสารละลายที่เป็น cis-form ทั้งหมดในขวดรูปกรวย
- 8) ทำการระเหยตัวทำละลายที่เก็บได้ในข้อ 6 และ 7 โดยใช้การกลั่นแบบลดความดัน
- 9) ให้แยกออกออล์จำนวนน้อย ๆ ละลายสารที่เหลือจากการระเหยถ่ายสารละลายที่ได้ลงในขวดปริมาตร ขนาด 100 มล. และเจือจางด้วย 0.2 M NaOH กับน้ำกลั่น จนพอดีชีด และให้มีความเข้มข้นของ NaOH ประมาณ 0.1M
- 10) นำสารละลายแต่ละส่วนมาทำโพลาโรแกรมทันทีที่เตรียมเสร็จ สมมุติว่าทั้ง cis- และ trans-isomer มีค่า diffusion coefficient เท่ากัน จงคำนวณหาค่าคงที่ของสมดุลระหว่าง cis- และ trans - isomer

## การทดลองที่ 12.2

การแยกองค์ประกอบของน้ำมีกสีด้วยวิธีการของ paper chromatography

### ทฤษฎีที่เกี่ยวข้อง

Paper chromatography เป็นเทคนิคและวิธีการหนึ่งของ liquid-liquid chromatography โดยอาศัยหลักของการแบ่งส่วนซึ่งเรียกว่า partition chromatography ที่ถูกค้นพบโดยนักวิทยาศาสตร์ชื่อ Martin และ syngel กระดาษกรอง (Filter paper) จะทำหน้าที่เป็นตัวซับพอก น้ำในกระดาษทำหน้าที่เป็นแฟลสที่อยู่กับตัวทำละลายยินทรีย์ที่ไม่รวมเป็นน้ำเดียวกับน้ำทำหน้าที่เป็นแฟลสที่เคลื่อนที่ซึ่งเรียกว่าสารละลายดีเวลลอป (developing solution) สารละลายดีเวลลอปจะเคลื่อนที่ผ่านกระดาษพร้อมกับพัตตันถูกละลายที่จุด (spot) ไว้บนกระดาษเคลื่อนที่ไปด้วย ถ้ามีตัวถูกละลายหลายตัวจะเคลื่อนที่ได้ด้วยความเร็วต่างกัน ตามค่า  $R_f$  value ของตัวถูกละลาย เพื่อป้องกันการระเหยของตัวทำละลายดีเวลลอป จะต้องจุ่มกระดาษในภาชนะที่มีฝาปิดมิดชิด เมื่อให้เวลาในการเคลื่อนที่ของตัวทำละลายและตัวถูกละลายเพียงพอแล้ว ให้ทำการเชิงประดิษฐ์ที่ตัวทำละลายดีเวลลอป เคลื่อนที่มาถึงระยะสุดท้าย ต่อจากนั้นระเหยตัวทำละลายดีเวลลอปออกจากกระดาษจนแห้งตัวถูกละลายจะไม่ระเหยไปด้วย แต่ยังคงอยู่บนกระดาษซึ่งอาจสังเกตไม่เห็นต้องใช้รีโอลน์ตือกตัวหนึ่งนิดพ่นบนกระดาษ รีโอลน์นี้จะทำปฏิกิริยากับตัวถูกละลายแล้วปรากฏเป็นสีขึ้น ทำให้เห็นตำแหน่งของตัวถูกละลายที่เคลื่อนที่ไป เมื่อวัดระยะทางที่ตัวทำละลายดีเวลลอปเคลื่อนที่กับระยะทางที่ตัวถูกละลายเคลื่อนที่บนกระดาษก็สามารถคำนวณหาค่า  $R_f$  ได้

$$R_f = \frac{\text{ระยะทางที่ตัวถูกละลายเคลื่อนที่}}{\text{ระยะทางที่ตัวทำละลายเคลื่อนที่}}$$

ค่า  $R_f$  สามารถช่วยบอกได้ว่าสารนั้นคือสารใดได้ เพราะสารแต่ละตัวมีค่า  $R_f$  ไม่เท่ากัน สำหรับวิธีของ paper chromatography สามารถใช้แยกสารผสมของกรดอะมิโน, น้ำตาล, โปรตีน และสารอินทรีย์ต่าง ๆ ฯลฯ ได้เป็นอย่างดี

## จุดประสงค์ของการทดลอง

- เพื่อศึกษาเทคนิคและวิธีการของ paper chromatography
- แยกส่วนประกอบของน้ำหมึกสีดำ (black ink)

## อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

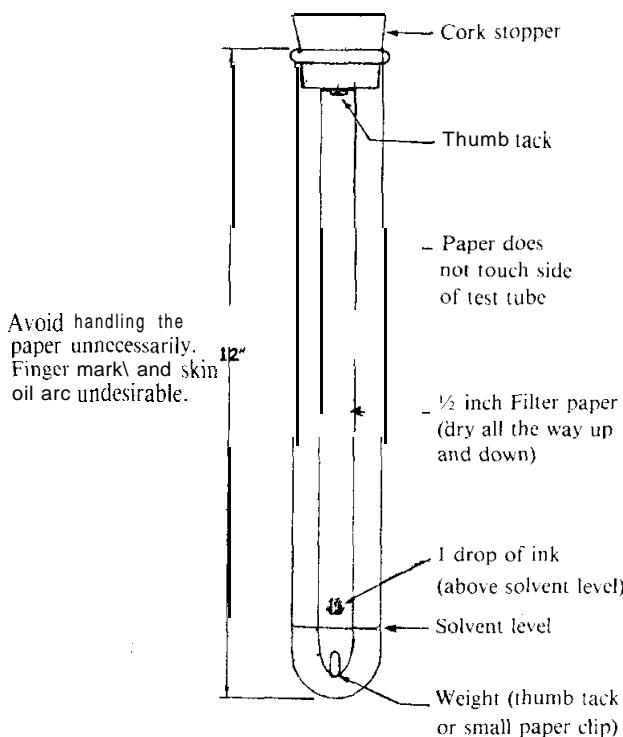
- หลอดแก้วทดลองยาว 12 นิ้ว
- ขวดน้ำพ่นสารละลาย 1 ใบ
- เข็มหมุดติดกระดาษ, คลิปติดกระดาษ
- กระดาษกรองเป็นแผ่นขนาด  $\frac{1}{2} \times 11''$

## สารละลายที่ใช้ในการทดลอง

- น้ำหมึกสีดำ
- เมซานอล
- เอทานอล
- HCl 0.1 M
- NH<sub>3</sub> เข้มข้น

## วิธีทดลอง

- หยดน้ำหมึกสีดำลงบนกระดาษกรองให้เห็นอุปalyสูตรของกระดาษมากว่าหนึ่งครั้งโดยทำเครื่องหมายไว้ด้วย
- ในหลอดทดลองให้บรรจุตัวทำละลายดีเวลลอปป์ไว้ 10 มล. ตัวทำละลายดีเวลลอปป์ได้แก่ เมธิลแอลกอฮอล, อะมโมเนียเข้มข้น, เอทานอล, 50 : 50 น้ำ : เมซานอล และ 0.1 M HCl ให้ทำการทดลองกับตัวทำละลายดีเวลลอปเป็นทุกตัว
- ให้ถ่วงน้ำหนักกระดาษกรองด้วยคลิปติดกระดาษ เพื่อให้กระดาษกรองเรียบและตรง
- ยืดกระดาษกรองให้ติดกับจุกคอร์กด้วยเข็มหมุดติดกระดาษ
- ใส่กระดาษกรองลงในหลอดทดลองให้ระดับของตัวทำละลายดีเวลลอปอยู่ต่ำกว่าจุดของหมึกสีดำ ดังแสดงในรูปที่ 12.2



รูปที่ 12.2 รูปนี้แสดงการห้ามทำ chromatography

6. ปล่อยให้บวนการโครมาโตกราฟดำเนินไปเรื่อยๆ จนกระทั่งตัวทำละลายดีเวลลอปเคลื่อนที่เกือบถึงจุดคอร์ก เหลืออีกประมาณ 1 นิ้ว หยุดการทำลดลง

7. นำเอาระดับกรองออกจากหลอดทดลองปล่อยทิ้งไว้ให้แห้ง จะปรากฏจุดสีต่างๆ ซึ่งเป็นส่วนประกอบของหมึกสีดำ เปรียบเทียบโครมาโตแกรมที่ทำได้จากการใช้ตัวทำละลายดีเวลลอปแต่ละชนิด

8. หาค่า  $R_f$

## การทดลองที่ 12.3

### การแยกสารประกอบไฮโดรคาร์บอนด้วยวิธีการห้องต้น (Gas Chromatography)

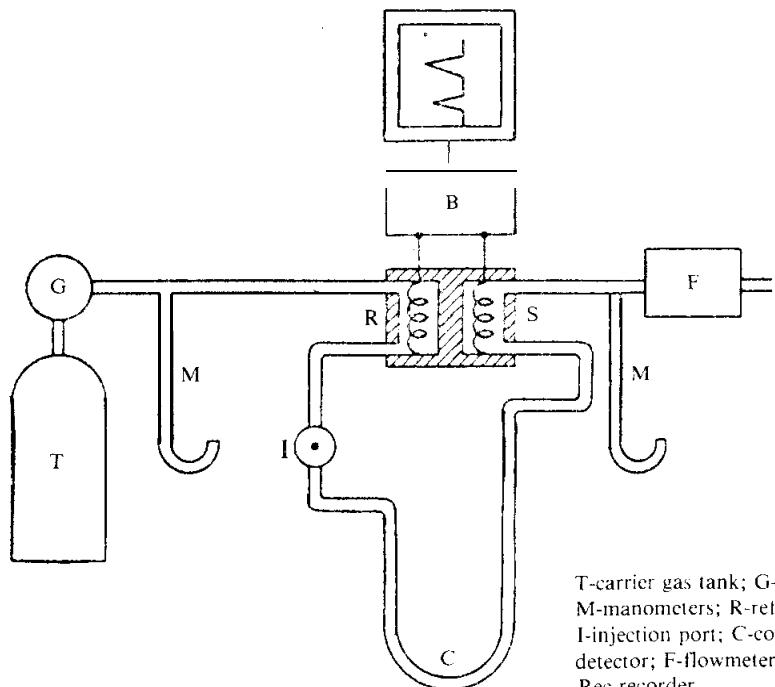
#### กฤษฎีที่เกี่ยวข้อง

การห้องต้น (Gas Chromatography) เป็นวิธีการแยกสารผสมที่สามารถระบุกลไกเป็นไอล์ฟานไปในคอลัมน์ที่มีเพสอยู่กับที่ที่เป็นของแข็งหรือของเหลว ก็ได้ ถ้าเพสอยู่กับที่เป็นของแข็งเรียกว่า Gas solid chromatography (GSC) ถ้าเป็นของเหลวเรียกว่า Gas liquid chromatography (GLC) การทดลองนี้ยังใช้วิธีการของ GLC มากกว่า ส่วนประกอบต่าง ๆ ของเครื่องมือในการทำการทดลองโดยวิธีการห้องต้นจะแสดงไว้ในรูปที่ 12.3 การซึ่งเป็นเฟสที่เคลื่อนที่หรือตัวพา (carrier) จะถูกปล่อยออกจากถังที่ควบคุมความดันให้ด้วยมาตรวัดความดัน (gauge) สารตัวอย่างในต่อนเริ่มต้นเป็นของเหลวจะถูกฉีดเข้าไปในเครื่องมือแล้วถูกแยกโดยการผ่านมาเข้า detector ซึ่งจะส่งสัญญาณเป็นกระแสไฟฟ้าให้มิเตอร์อ่านค่าได้ ถ้าปริมาณสารที่ออกมามาเข้า detector น้อย มิเตอร์จะอ่านค่าได้น้อย ถ้ามากจะอ่านค่าได้มาก นอกจากนี้อาจต้องเข้ากับเครื่องบันทึก (recorder) ก็ได้ เครื่องบันทึกจะบันทึกภาพของมาเป็น peak ซึ่งเป็นกราฟที่เขียนระหว่าง detector response กับเวลา กราฟที่ได้นี้เรียกว่าห้องต้น (Chromatogram) ตั้งแสดงในรูปที่ 12.4 ความสูงของ peak ที่ได้จะสัมพันธ์โดยตรงกับปริมาณของสาร

การแยกสารจะทำได้ดีหรือไม่ขึ้นอยู่กับประสิทธิภาพของคอลัมน์ (column efficiency) และ Resolution ประสิทธิภาพของคอลัมน์สามารถอธิบายได้ในเทอมของ Height equivalent to a theoretical plate (HETP) ซึ่งคำนวณได้จากค่าความยาวของคอลัมน์ (L) หารด้วยจำนวนของ theoretical plate (N)

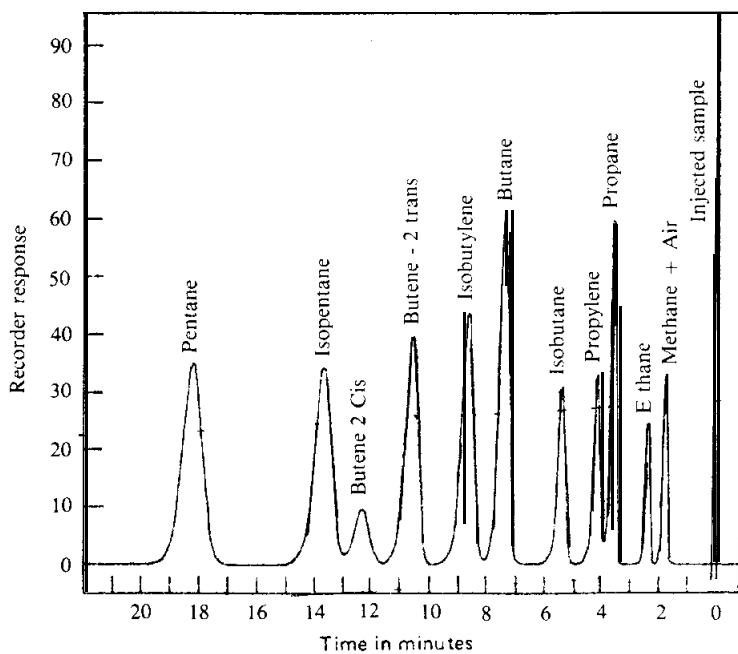
$$HETP = \frac{L}{N}$$

$$\text{ซึ่ง } N = 16 \left[ \frac{t}{W} \right]^2$$



T-carrier gas tank; G-reducing valve and gauge;  
M-manometers; R-reference side of detector;  
I-injection port; C-column; S-sample side of  
detector; F-flowmeter; B-Wheatstone bridge;  
Rec-recorder.

รูปที่ 12.3 ส่วนประกอบของเครื่องมือภาษาไทยมาใช้กราฟ

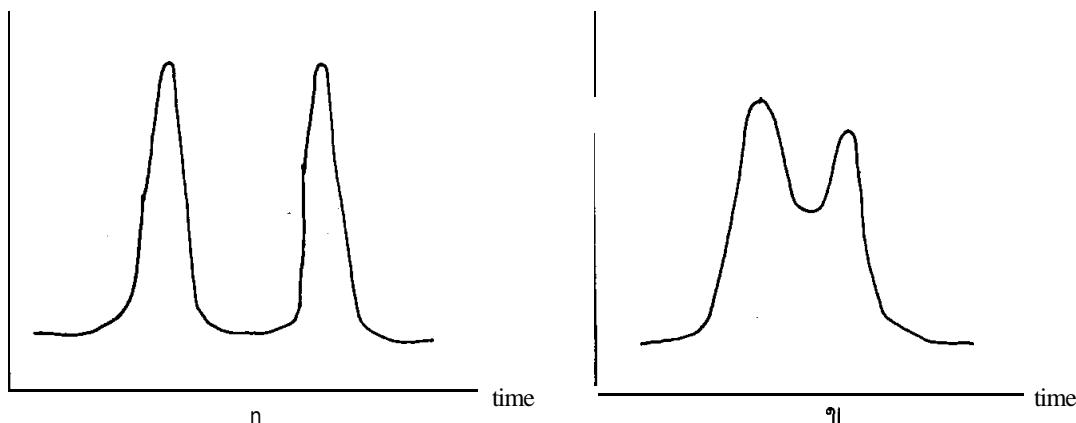


รูปที่ 12.4 โภคภัณฑ์

$t$  = retention time คือเวลาการเคลื่อนที่ของสารจาก injection port ผ่านคอลัมน์มาถึง detector

$W$  = ความกว้างของฐาน (peak)

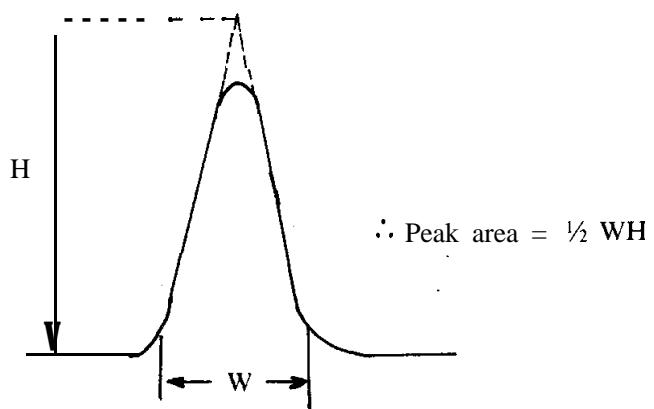
คอลัมน์ที่ดีนั้นค่า  $N$  ต้องมีค่าสูงมาก ซึ่งจะทำให้ peak ที่ได้แคบที่สุดเมื่อใช้เวลา Retention time นานที่สุด เนื่องจาก  $N$  ความค่ามากจะช่วยให้คอลัมน์ที่ดีความมีค่า HETP น้อยที่สุด ถ้ามีสารผสมที่ต้องการแยกออกจากกัน การแยกออกจากกันขึ้นอยู่กับประสิทธิภาพของคอลัมน์แล้ว ยังขึ้นอยู่กับสภาวะของการทำการทดลอง (operating condition) เช่น อุณหภูมิ และความเร็วของกําชนาพา (carrier gas) การทดลองที่ให้ resolution ที่ดีจะทำให้โครมาโตแกรมดังแสดงในรูปที่ 12.5 (a) การทดลองที่ให้ resolution ไม่ดีทำให้ได้โครมาโตแกรมดังแสดงในรูปที่ 12.5 (b)



รูปที่ 12.5 แสดง resolution ของโครมาโตแกรม

วิธีการของกําชนาพา สามารถใช้วิเคราะห์ทางคุณภาพ (Qualitative) และทางการหาปริมาณ (Quantitative) การวิเคราะห์ทางคุณภาพสามารถทำได้โดยทำโครมาโตแกรมของสารละลายน้ำที่ทราบว่าสารนั้น ๆ คือสารใด จากนั้นนำสารตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์ว่า คือสารอะไร ทำโครมาโตแกรมโดยใช้สภาวะของการทดลองแบบเดียวกันทุกอย่าง (identical condition) โดยการวัด retention time ของสารตัวอย่างแล้วเทียบกับสารมาตรฐาน ก็สามารถบอกได้ว่าสารนั้นคือสารใด เพราะสารชนิดเดียวกันเมื่อทำโครมาโตแกรมแล้วจะให้ค่า retention time ที่เท่ากัน วิธีการนี้ต้องใช้กับสารตัวอย่างที่พ่อจะทราบมาบ้างแล้วว่าเป็นสารพวกใด จึงจะทำ

ให้ทำโครมาโตแกรมของสารมาตรฐานได้ถูกต้อง เช่น ทราบมาว่าสารตัวอย่างเป็นพวกแอลกอฮอล์ แต่ไม่ทราบว่ามีcarbonบนกี่ตัวเราจึงเลือกทำโครมาโตแกรมของสารมาตรฐานแอลกอฮอล์ที่มีจำนวน carbon บนต่าง ๆ กัน เมื่อเทียบค่า Retention time ของสารมาตรฐานกับสารที่นักออกได้ว่าสารตัวอย่างเป็นแอลกอฮอลชนิดใดเป็นต้น ส่วนการวิเคราะห์หาปริมาณสามารถทำได้โดยการทำโครมาโตแกรมของสารละลายมาตรฐานที่ทราบความเข้มข้นที่แน่นอน จากการวัด peak height หรือ peak area ของสารตัวอย่างเทียบกับสารมาตรฐานจะทำให้หาความเข้มข้นของสารตัวอย่างได้ในกราฟลงที่สามารถควบคุมสภาวะของการทดลองได้คงที่ในการทำโครมาโตแกรมของสารมาตรฐานกับสารตัวอย่างและประสิทธิภาพของคลัมป์ให้ resolution ที่ดีมาก เราสามารถใช้ peak height สำหรับการเทียบหาปริมาณของสารตัวอย่างได้ แต่ในการทดลองทั่วไปการควบคุมสภาวะของการทดลองให้เหมือนกันทุกอย่างทำได้ยาก ตั้งนั้นการหาปริมาณควรหาจาก peak area พื้นที่ของ peak จะสัมพันธ์โดยตรงกับปริมาณความเข้มข้นเดียวกับ peak height การหา peak area สามารถคำนวณได้แบบเดียวกับการคำนวณพื้นที่สามเหลี่ยม



### จุดประสงค์ของการทดลอง

- เพื่อศึกษาเทคนิคและวิธีการใช้เครื่องมือทางชีวเคมี โครมาโตกราฟ สำหรับการทดลองเรื่อง gas-liquid chromatography (GLC)
- วิเคราะห์ว่าสารตัวอย่างที่ได้รับคือสารใด

## อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

1. เครื่องมือก้าช์โครมาโตกราฟี 1 ชุด
2. เข็มฉีดสารตัวอย่างขนาดไม่ Gorsilic

## สารที่ใช้ในการทดลอง

1. toluene
2. p-Xylene
3. methyl acetate
4. สารตัวอย่างที่เป็นตัวได้ตัวหนึ่งของสารที่ใช้เป็นมาตรฐาน

## วิธีทดลอง

1. เปิดเครื่องมือก้าช์โครมาโตกราฟีทิ้งไว้ก่อนทำการทดลองอย่างน้อย 30 นาที
2. ผ่านกากน้ำพานในโตรเจนไปในคอลัมน์ก่อนฉีดสารตัวอย่าง
3. ใช้เข็มฉีดคุณสาร toluene มาก 0.05 มล.
4. ฉีดสาร toluene ลงในคอลัมน์ การฉีดต้องจับเข็มให้แน่ด้วยมือทั้งสองข้าง ใช้มือซ้ายจับที่หัวเข็ม และมือขวากดที่ฉีดให้สารตัวอย่างเข้าไปในคอลัมน์ ต้องระวังก้านฉีดกระเด็นหลุด เพราะความดันภายในคอลัมน์สูง และระวังปลายเข็มชนกับขอบโลหะของคอลัมน์ทำให้เข็มหักได้ด้วย
5. ทำเครื่องหมายลงบนกราฟในตำแหน่งที่ฉีดสารลงในคอลัมน์ พร้อมกับบันทึกโครมาโตแกรม
6. ทำโครมาโตแกรมของ p-Xylene และ methyl acdtate ด้วยวิธีเดียวกันกับ toluene ในข้อ 3 - 5
7. นำสารตัวอย่างที่อาจารย์ผู้ควบคุมแจกให้ทำการหาโครมาโตแกรมเช่นเดียวกันกับข้อ 3-5
8. เมื่อทำการทดลองเสร็จแล้วต้องรอให้อุณหภูมิของคอลัมน์ injection port และ detector ลดลงเท่ากับอุณหภูมิห้องเสียก่อน จากนั้นจึงปิดเครื่องมือ

9. ใช้อะซิโตนทำความสะอาดเข็มฉีดสารตัวอย่าง โดยดูดเอาอะซิโตนเข้าออกจาก  
เข็มฉีดสารตัวอย่าง 2 - 3 ครั้ง แล้วเอาก้านฉีดออกทิ้งไว้ให้แห้ง

10. จากโครมาโตแกรมของสารตัวอย่างวัดค่า retention time เทียบกับของ toluene,  
p-Xylene และ methylacetate เพื่อหาว่าสารตัวอย่างที่ได้รับนั้นคือสารชนิดใด

## การทดลองที่ 12.4 การหาปริมาณเอธิลแอลกอฮอล์ในสุราโดยวิธีกําชโครมาโดยสาร

### จุดประสงค์ของการทดลอง

- เพื่อศึกษาประสิทธิภาพของคอลัมน์
- เพื่อหาชนิดของแอลกอฮอล์ในสุรา
- เพื่อหาปริมาณของแอลกอฮอล์ในสุรา
- เพื่อหาความสามารถในการแยกของคอลัมน์

### อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

- ขวดวัดปริมาตร
- บีเป็ต
- Syringe ขนาด 10  $\mu\text{l}$
- เครื่องมือกําชโครมาโดยสาร “Bendix”
- คอลัมน์ 10% **Carbowax** ยาว 20 เมตร (66.67 พุต)
- Flame ionization detector

### สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

- แอลกอฮอล์ชนิดต่าง ๆ : MeOH, EtOH, 1-propanol, n-butanol, 3 pentanol, ฯลฯ
- สุราตัวอย่างชนิดต่าง ๆ
- กําชตัวพา  $\text{N}_2$
- กําชเชื้อเพลิง  $\text{H}_2$  + อากาศ

### วิธีทดลอง

- เปิดเครื่องมือกําชโครมาโดยสารเพื่ออุ่นไว้อย่างน้อย 1 ชั่วโมง
- ตั้งเงื่อนไขของเครื่องมือตั้งนี้ (ตั้งเมื่อพร้อมที่จะฉีดสาร)

กําชตัวพา : flowrate = 0.5

กําชเชื้อเพลิง :  $\text{H}_2$ , flowrate = 4.0

: Air, flowrate = 4.0

อุณหภูมิของคอลัมน์ : 68°C

อุณหภูมิของ injector : 130°C

อุณหภูมิของดีเทกเตอร์ : 150°C

3. เตรียมสารละลายของเอธิลแอลกอฮอล์ในน้ำให้มีความเข้มข้นต่าง ๆ กัน โดยปีเปตเอธิลแอลกอฮอล์มา 0, 1.0, 3.0, 5.0, 7.0, 9.0 และ 10.0 มล. ใส่ลงในขวดวัดปริมาตรของ 10 มล. ตามลำดับ แล้วเจือจากด้วยน้ำกลั่นจนถึงชีด

4. ฉีดสารต่อไปนี้จำนวน  $1.0 \mu\text{l}$  เข้าไปในเครื่องก้าซ์โครมาโตกราฟี ตามลำดับ โดยต้องกดปุ่ม “reverse” ของเครื่อง recorder ไปพร้อม ๆ กับการฉีดสารตัวอย่าง

- Methyl alcohol
- Ethyl alcohol
- 1-propanol
- n-butanol
- 3-pentanol

ให้วัดค่ารีเทนชันใหม่จากพิกของสารแต่ละตัว และสังเกตลักษณะพิกของแต่ละสาร

5. ฉีดสารผสมของสารทั้ง 5 ชนิด ในข้อ 4 ขนาด  $1.0 \mu\text{l}$  แล้วบันทึกโครมาโตแกรมให้วัดค่ารีเทนชันใหม่จากพิกที่ได้ของสารแต่ละตัว และสังเกตลักษณะพิกที่เกิดขึ้นเทียบกับข้อ 4

6. ฉีดสารตัวอย่างสุรา  $1.0 \mu\text{l}$  แล้วบันทึกโครมาโตแกรม พิจารณาเทียบรีเทนชันใหม่ของสารตัวอย่างกับรีเทนชันใหม่ของสารทั้งห้าชนิด สรุปให้ได้ว่าแอลกอฮอล์ในสารตัวอย่างสุรา คือ แอลกอฮอล์ชนิดใด

7. ฉีดสารละลายของเอธิลแอลกอฮอล์ที่มีความเข้มข้นต่าง ๆ กันจากการเตรียมในข้อ 3 แล้วบันทึกโครมาโตแกรม

8. นำสุรายึดหัวต่าง ๆ ฉีดเข้าเครื่องก้าซ์ แล้วบันทึกโครมาโตแกรม

### การวิเคราะห์ข้อมูล

1. จากสารละลายน้ำของเอธิลแอลกอฮอล์ที่มีความเข้มข้นต่าง ๆ จากวิธีทดลองข้อ 3 ให้นำมาคำนวณหาเบอร์เซ็นต์ของเอธิลแอลกอฮอล์

2. จากโครมาโตแกรมที่ได้จากการทดลองข้อ 7 ให้นำมาวัดความสูงของพิกแล้วสร้างกราฟมาตราฐานระหว่างเบอร์เซ็นต์ของเอธิลแอลกอฮอล์เทียบกับความสูงของพิก

3. จากความสูงของพิกสุราชนิดต่าง ๆ ให้หาเบอร์เซ็นต์ของเอธิลแอลกอฮอล์ในสุราจากการมาตราฐานที่สร้างได้

4. จากโครมาโตแกรมของสารผสมทั้ง 5 ชนิด ที่ได้จากการทดลองในข้อ 5 ให้วัดค่ารีเทนชันไกเมล์และความกว้างของพิก เพื่อนำมาคำนวณหาประสิทธิภาพของคอลัมน์ซึ่งอธิบายได้ในเทอมของ HETP (H)

$$H = \frac{L}{N}$$

$$N = \left( \frac{4t_R}{W} \right)^2$$

เมื่อหาจำนวนเพลต N จาก  $t_R$  และ W ของสารแต่ละชนิดได้แล้ว ให้นำมาหาจำนวนเพลต N เนลี่ยของคอลัมน์ จากนั้นจึงหาค่า H เมื่อทราบความยาวของคอลัมน์เท่ากับ 20.0 เมตร

5. จากโครมาโตแกรมของสารผสมทั้ง 5 ชนิด ที่ได้จากการทดลองในข้อ 5 ให้วัดค่ารีเทนชันไกเมล์และความกว้างของพิก เพื่อนำมาคำนวณหากำลังแยก (resolution) ของคอลัมน์โดยเทียบกับพิกที่ 1 จากสูตร

$$R = \frac{2(t_{R_2} - t_{R_1})}{w_1 + w_2}$$

## คำถาม

1. ท่านคิดว่าการวิเคราะห์วิธีก้าวโครมาโตกราฟ เป็นเทคนิคที่ใช้วิเคราะห์หาความแร้ง (degree) ของเหลวได้หรือไม่ จงอธิบาย
2. เหตุใดจึงต้องใช้คอลัมน์ 10% carbowax ในการทดลองนี้ จะใช้คอลัมน์ชนิดอื่นได้หรือไม่
3. ค่า  $t_R$  ใช้บอกเอกลักษณ์ของสารที่แยกออกจากกันได้ดีเพียงใด
4. อุณหภูมิที่ใช้ในการทำก้าวโครมาโตกราฟควรมีค่าสูงขนาดใด