

# **OpenLAB CDS 2.x** Thai Manual for 8890 GC



Rev. CDS 2.4

# สารบัญ

	หน้า
แก๊สโครมาโทกราฟี	
องค์ประกอบเครื่องแก๊ส โครมาโทกราฟี (GC)	3
ขั้นตอนการใช้งานเครื่องแก๊ส โครมาโทกราฟี (GC)	15
1. ระบบแก๊ส	15
2. ตัวเกรื่อง GC	15
2.1 ระบบฉีคตัวอย่าง	15
2.1.1 การเปลี่ยน Septum	16
2.1.2 การเปลี่ยน Liner	16
2.2 Oven	17
2.2.1 การเตรียม Capillary Column	17
2.2.2 การติดตั้ง Capillary Column ฝั่ง Split/Splitless Inlet	18
2.2.3 การติดตั้ง Capillary Column ฝั่ง Detector	18
2.3 หน้าจอสัมผัส (Touchscreen)	20
ขั้นตอนการเปิดใช้งานเครื่อง GC8890 และ Software CDS 2.x	34
ขั้นตอนการสร้าง Method เพื่อควบคุมระบบ GC	38
ขั้นตอนการนำ Method เคิมมาใช้งาน หรือเพื่อแก้ไข	47
การสั่ง Run Chromatogram	48
การสั่ง Run Chromatogram แบบ Single Run	49
การสั่ง Run Chromatogram แบบ Sequence Run	50
การเรียกโครมาโทแกรมออกมาวิเคราะห์	51
การตั้งก่า Processing Method เพื่อรายงานผลการวิเกราะห์	55
Integrate	58
การสร้างกราฟมาตรฐาน	60
การวิเคราะห์คำนวณปริมาณของสารตัวอย่างและการรายงานผล	63

# สารบัญ

	หน้า
ขั้นตอนการปิดเครื่อง 8890GC	67
การสร้าง Project เพื่อกำหนด Path Folder เก็บข้อมูล	69
การสร้าง User Name Password สำหรับเข้า Software CDS 2.x	70
วิธีการเชื่อมต่อเครื่อง GC ผ่านเว็บบราวเซอร์	74
ตารางการบำรุงรักษาเครื่อง GC	76

# แก๊สโครมาโทกราฟี

### Gas Chromatography

แก๊สโครมาโทกราฟี เป็นเทคนิคหนึ่งของโครมาโทกราฟีที่ใช้สำหรับแยกสารผสม โดยใช้เฟส เคลื่อนที่เป็นแก๊ส นิยมใช้กันอย่างกว้างขวาง ทั้งในวงการอุตสาหกรรม การศึกษา และการวิจัย เนื่องจากมี ความสามารถในการแยก สามารถวิเคราะห์องค์ประกอบที่ซับซ้อน อีกทั้งยังมีความเฉพาะเจาะจง และความ ไวสูง ให้ผลเที่ยงตรง รวดเร็ว สามารถแบ่งเทคนิกในการวิเคราะห์ได้ 2 วิธี คือ

การใช้เฟสอยู่กับที่เป็นของแข็ง เรียกว่า Gas-Solid Chromatography (GSC)

การใช้เฟสอยู่กับที่เป็นของเหลว เรียกว่า Gas-Liquid Chromatography (GLC)

เทคนิคของ GLC เป็นที่นิยมมากกว่า GSC

แก๊สโครมาโทกราฟีใช้ได้กับสารประกอบอินทรีย์ที่สามารถระเหยกลายเป็นไอได้ง่าย โดยเมื่อสาร ตัวอย่างถูกทำให้เป็นไอที่บริเวณ Inlet จะถูกแก๊สตัวพา (Carrier gas) ซึ่งเป็นแก๊สเฉื่อยที่ไม่ทำปฏิกิริยากับ ตัวอย่างพาเข้าไปในคอลัมน์ โดยสารตัวอย่างผสมจะแยกออกจากกันได้โดยอาศัยหลักการ "Likes dissolve Likes" ของตัวอย่างกับเฟสอยู่กับที่หรือคอลัมน์ ดังนั้นการแยกจะเกิดขึ้นดีหรือไม่ขึ้นอยู่กับชนิดของคอลัมน์ และคุณสมบัติของสารตัวอย่าง

เทคนิคแก๊ส โครมาโทกราฟีสามารถใช้ในการวิเคราะห์ทั้งเชิงคุณภาพ และเชิงปริมาณ โดยหลักการ ของการวิเคราะห์เชิงคุณภาพในโครมาโทกราฟีทั่ว ๆ ไป สามารถพิสูจน์เอกลักษณ์ของตัวอย่างได้โดยการ เทียบค่ารีเทนชันไทม์ (Retention time) ของสารตัวอย่างกับสารมาตรฐานภายใต้สภาวะเดียวกัน

# องค์ประกอบเครื่องแก๊สโครมาโทกราฟี (GC)

องค์ประกอบเครื่อง GC ประกอบด้วย

- 1. แก๊สตัวพา (Carrier gas)
- 2. ส่วนฉีดสาร (Injection System)
- 3. คอลัมน์ (Column)
- 4. ตู้อบให้ความร้อน (Oven)
- 5. ตัวตรวจวัด (Detector)
- 6. ส่วนประมวลผล และบันทึกข้อมูล (Data Processing and Recorder)



รูปที่ 1 ส่วนประกอบของเกรื่อง Gas Chromatography

้ส่วนประกอบเครื่อง GC มีคุณลักษณะ และรายละเอียดดังนี้

### 1. แก๊สตัวพา (Carrier Gas)

แก๊สตัวพาเป็นแก๊สเฉื่อย ไม่ทำปฏิกิริยาเคมิกับ โมเลกุลของสารตัวอย่าง หน้าที่หลักของแก๊สตัวพา คือพาโมเลกุลของสารตัวอย่างจาก Injection port ไปจนถึง Detector การหน่วงเหนี่ยวเกิดขึ้นเนื่องจากการ เกิดอันตรกิริยา (Interaction) ระหว่างตัวอย่างกับเฟสอยู่กับที่ การเลือกแก๊สตัวพาเป็นสิ่งสำคัญ เนื่องจากมีผล ต่อกระบวนการแยก และสมรรถนะของตัวตรวจวัด แก๊สที่มีค่าสัมประสิทธิ์ของการแพร่กระจายต่ำ (Distribution Coefficient) เช่น H<sub>2</sub> และ He จะให้ผลของการแยกดีกว่าแก๊สที่มีน้ำหนัก โมเลกุลสูง เช่น N<sub>2</sub>, CO<sub>2</sub>, และ Ar อัตราส่วนของความหนืด และสัมประสิทธิ์การแพร่กระจาย (ขึ้นอยู่กับขนาด โมเลกุล หาก น้ำหนัก โมเลกุลน้อยจะมีค่าสัมประสิทธิ์ของการแพร่กระจายมาก) ที่มีค่าน้อยจะให้ผลการวิเคราะห์ได้เร็ว ดังนั้น H<sub>2</sub> และ He จึงเหมาะสมที่จะเป็นแก๊สตัวพา

มลทิน ความชื้น ออกซิเจน และ Hydrocarbon gases ที่มีปะปนมาปริมาณน้อย ๆ ในแก๊สตัวพาอาจ ทำปฏิกิริยากับตัวอย่างหรือทำให้คอลัมน์เกิด Deterioration และมีผลต่อสมรรถนะของตัวตรวจวัด ดังนั้น แก๊สที่นำมาใช้ต้องบริสุทธิ์ถึง 99.9995% ซึ่งทำได้โดยให้แก๊สตัวพาผ่านชุดอนุกรมของการดักจับ Moisture, Oxygen และ Hydrocarbon ก่อนผ่านเข้าเครื่อง GC ดังแสดงในรูปที่ 2



รูปที่ 2 ส่วนประกอบที่ใช้ในการควบคุมแก๊สตัวพาก่อนเข้าเครื่อง GC

### 2. ส่วนฉีดสาร (Injection System)

เมื่อตัวอย่างของเหลวเข้าเครื่อง GC ลงสู่บริเวณ Inlet ที่มีความร้อนสูงพอที่จะทำให้ตัวอย่างเปลี่ยน สถานะกลายเป็น ไอแล้วจะถูกพาเข้าสู่คอลัมน์ด้วยแก๊สตัวพา ซึ่งเรียกระบบของการพาว่า Sample Inlet System ระบบของการพาตัวอย่างเข้าคอลัมน์มีหลายแบบ เช่น

Inlet Type	Gas Control
Split/Split less	EPC and Non EPC
Purged Packed	EPC and Non EPC
Cool on- Column	EPC Only
Programmed Temperature Vaporization	EPC Only

การเลือกระบบของการพาขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายอย่าง เช่น ปริมาณสารตัวอย่างที่ต้องการฉีด, ความ เข้มข้นของสารตัวอย่าง, Matrix ในตัวอย่าง, ขนาด และชนิดของกอลัมน์ โดยระบบการพาตัวอย่างเข้าสู่ กอลัมน์ โดยแก๊สตัวพาถูกกวบกุมด้วย Electronic Pneumatic Control (EPC) ทำให้อัตราการใหลของแก๊สตัว พากงที่ และสม่ำเสมอ ระบบการพาตัวอย่างเข้ากอลัมน์แต่ละชนิดมีรายละเอียด ดังนี้

### 2.1 Split/ Splitless Inlet

### 2.1.1 Split injection mode

เทคนิคการฉีดสารตัวอย่างชนิดนี้ นิยมใช้กับสารตัวอย่างที่มีปริมาณความเข้มข้น สูง สารตัวอย่างจำนวนเพียงเล็กน้อยเท่านั้นที่แก๊สพาผ่านเข้าไปในคอลัมน์ ส่วนใหญ่ของสารจะถูก ปล่อยออกทาง Spit vent เนื่องจากหากสารตัวอย่างที่ฉีดเข้าคอลัมน์มีปริมาณมาก หรือความเข้มข้น สูง อาจทำให้คอลัมน์ over load ทำให้การแยกไม่คี รูปร่างของพีคไม่สมมาตร โดยสามารถปรับปรุง การวิเคราะห์ได้โดยการเลือก split mode



รูปที่ 3 ลักษณะพีกของตัวทำละลายที่เกิดขึ้นในการฉีดแบบ Split mode

การคำนวณหา Spilt ratio เพื่อต้องการทราบปริมาณของสารที่ผ่านเข้าไปใน

### คอลัมน์ แสดงดังสมการ

Split ratio = <u>Split vent flow</u> + <u>Column flow</u>

Column flow

<u>ตัวอย่าง</u>



รูปที่ 4 การคำนวณ Spit ratio ใน Split mode

#### 2.1.2 Splitless injection mode

เป็นเทคนิคการฉีดสารตัวอย่างให้เข้าคอลัมน์ทั้งหมด นิยมใช้เทคนิคนี้เมื่อสารที่ ต้องการวิเคราะห์มีปริมาณน้อย ๆ (trace analysis)



รูปที่ 5 ลักษณะการควบคุมการไหลของแก๊สตัวพาที่เกิดขึ้นในการฉีดแบบ Splitless mode

นอกจากการใช้ Split mode หรือ Splitless mode แล้ว ในการควบคุมการฉีดยังสามารถทำ ให้เกิดระบบของ pulsed split และ pulsed Split less ได้ด้วย ซึ่งสามารถสรุปการเลือกใช้ Mode ต่าง ๆ ในการ ฉีดสารตัวอย่างได้ดังนี้

Split mode for	 Major component Analysis
Pulsed Split	 Allows for larger injection volume
Split less mode for	 Trace component Analysis
Pulsed Split less	 Allows for larger injection volume

#### 2.3 Purged packed Inlet

การฉีดสารตัวอย่างด้วยระบบ Purged packed ใช้กับ Pack column และสามารถใช้กับ Wide-bore capillary column ได้เมื่ออัตราการไหลของแก๊สตัวพามากกว่า 10 ml/min

#### 2.4 Cool on-Column Inlet

Cool on-Column เป็นวิธีการฉีคสารตัวอย่างที่เป็นของเหลวเข้าสู่ Capillary column โดยตรง ซึ่งวิธีการนี้ส่วนของ Inlet และ Oven ต้องมีอุณหภูมิต่ำกว่าจุดเดือดของตัวทำละลาย เพื่อไม่ให้ตัวอย่างเกิด การเปลี่ยนแปลง หรือถูกแบ่งแยกก่อนเข้าสู่กอลัมน์ ด้วยเงื่อนไข และวิธีการที่เหมาะสมพบว่า การฉีดแบบ Cool on-Column Inlet เป็นวิธีหนึ่งที่ให้ความถูกต้องและเที่ยงตรงสูง แต่ข้อจำกัดของเทคนิค ได้แก่ คอลัมน์ ควรมีขนาด ≥ 0.20 mm คอลัมน์อาจเกิดการเสียหายได้เนื่องจาก non-volatile sample และเข็มที่ฉีดเข้าไปใน Capillary column อาจถูกยึดติดได้ง่าย จำเป็นต้องมีการตรวจสอบขนาดของเข็มกับขนาดคอลัมน์ว่าสามารถ สอดเข้าไปได้

### 2.5 Programmable Temperature Vaporization Inlet (PTV)

ด้วยวิธีการฉีดตัวอย่างที่เป็นของเหลวเข้าคอลัมน์โดยตรงพบว่า สารที่ non-volatile ที่ติดมา กับตัวอย่าง สามารถเข้าไปติดแน่นในคอลัมน์ วิธีการของ PTV จึงได้พัฒนาขึ้นมาเพื่อให้สามารถทำงานได้ หลาย ๆ mode เมื่อใช้อุณหภูมิคงที่สามารถเลือกระบบเป็นแบบ Split/Splitless ถ้าใช้ในการทำโปรแกรม อุณหภูมิให้มีอุณหภูมิ เริ่มต้นต่ำ และใช้กับ wide-bore column จะสามารถเลือกใช้ on-column Injection ได้ และนอกจากนี้ยังสามารถใช้กับ การฉีดสารตัวอย่างที่มีตัวทำละลายมาก ๆ ซึ่งเรียกว่า Solvent vent mode โดยใช้การฉีด Large volume Injection ในระบบการฉีดแบบ PTV Inlet สามารถทำได้ทั้งแบบ Manual และ Automatic Injection

### 3. คอลัมน์ (Column)

คอลัมน์คือหัวใจของการทำงานด้วยระบบโครมาโทกราฟี ทั้งนี้เพราะการแยกองค์ประกอบใน ตัวอย่าง จะมีความจำเพาะเจาะจงสูง และมีประสิทธิภาพดีได้นั้นขึ้นอยู่กับคอลัมน์ คอลัมน์ที่ใช้ใน GC แบ่งเป็น 2 ชนิดคือ

#### 3.1 Packed Column

ทำด้วยแก้วหรือ Stainless Steel ปกติมีเส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 1/8 นิ้ว หรือ 2-6 มม. ความยาว 1-3 เมตร บรรจุด้วยเฟสอยู่กับที่ (Packing material)

เฟสอยู่กับที่ต้องมีลักษณะสม่ำเสมอ (Uniform) มีหลายขนาด เช่น 100-200 mesh หรือ 60-80 mesh โดย หลอดกอลัมน์ ต้องถูกขดเป็นรูปทรงที่สามารถบรรจุได้ใน Oven ของเกรื่อง GC และต่อเข้ากับส่วนฉีด สารตัวอย่าง ได้อย่างสนิท (Fitting) ไม่เกิดการรั่ว

### 3.2 Open Tubular columns หรือ Capillary column

คอลัมน์ชนิดนี้มีลักษณะเป็นหลอด Capillary ที่ทำด้วย Fused Silica ที่มีความยาว 10-100 เมตร เส้น ผ่านศูนย์กลาง 0.1-0.7 มม. งดเป็นวงกลมซ้อน ๆ กันให้มีงนาดพอดีที่บรรจุในเตางองเครื่อง GC

#### Glass Packed Stainless Steel Packed Open Tubular Capillary



### รูปที่ 6 คอลัมน์ที่นิยมใช้ใน GC

### 4. ตู้อบให้ความร้อน (Oven)

อุณหภูมิของคอลัมน์เป็นสิ่งที่สำคัญที่สุดในการทำงาน GC ดังนั้นคอลัมน์ด้องติดตั้งอยู่ในดู้อบ (oven) ที่ควบคุมอุณหภูมิได้อย่างถูกต้อง และแม่นยำด้วยตัวควบคุมอุณหภูมิ (Thermostat) ปกติอุณหภูมิของ ดู้อบที่ใช้จะต่ำกว่า อุณหภูมิ Injector ประมาณ 10-20 °C อุณหภูมิของคอลัมน์จะมีผลต่อค่ารีเทนชัน และการ แขกอย่างมาก อุณหภูมิคงที่จะให้รีเทนชันไทม์คงที่ ที่อุณหภูมิสูงจะมีผลทำให้ไอของสารตัวอย่างส่วนใหญ่ อยู่ในเฟสของแก๊ส เพราะการเพิ่มอุณหภูมิจะทำให้การละลายของสารตัวอย่างในเฟสอยู่กับที่ลดลง จึงทำให้ สารตัวอย่างถูกชะได้อย่างรวดเร็ว ถ้ามีสารผสมอยู่หลายตัวจะทำให้สารเหล่านั้นถูกชะออกจากคอลัมน์ได้ใน เวลาไล่เลี่ยกัน การแยกจะเกิดขึ้นไม่ดี แต่ถ้าใช้อุณหภูมิต่ำ สารตัวอย่างก็จะใช้เวลาส่วนใหญ่อยู่ในเฟสอยู่กับ ที่ ทำให้การชะเกิดขึ้นช้า Retention time มีค่ามากแต่การแยกดีขึ้น

การโปรแกรมอุณหภูมิ (Temperature programming) มีประโยชน์มากในการแยกสารผสมที่ซับซ้อน ที่มีค่า Retention time ทั้งสูง และต่ำปนกัน สารประกอบที่มี Retention time ต่ำ จะออกจากคอลัมน์ก่อนเมื่อ ใช้อุณหภูมิต่ำ ต่อจากนั้นถ้าต้องการให้สารประกอบที่มี Retention time สูงออกจากคอลัมน์สามารถทำได้ โดยเพิ่มอุณหภูมิ ของคอลัมน์อย่างเป็นระบบ

ในการทคลองสามารถจัดทำโปรแกรมอุณหภูมิได้หลายแบบ เพื่อความเหมาะสมกับตัวอย่างแต่ละ ชนิด ซึ่งโปรแกรมอุณหภูมิที่เหมาะสมจะหาได้จากการทคลอง โดยการฉีดสารตัวอย่าง 2–3 ครั้ง ที่อุณหภูมิ ต่าง ๆ แล้วศึกษาหาผลของอุณหภูมิ เพื่อจัดทำโปรแกรมอุณหภูมิ

#### 5. ตัวตรวจวัด (Detectors)

เมื่อสารประกอบในตัวอย่างถูกทำให้แยกออกจากกันภายในคอลัมน์แล้วถูกพาออกมายังคีเทคเตอร์ โดยคีเทคเตอร์จะทำหน้าที่วัดขนาดสารตัวอย่างว่ามีปริมาณมากน้อยเท่าไร ดังนั้นดีเทคเตอร์ที่เลือกใช้ต้อง สามารถวัดขนาดตัวอย่างนั้น ๆ ได้ มีความไวต่อตัวอย่าง และมี Reproducibility สูง

การเลือกใช้ดีเทคเตอร์ต้องคำนึงถึงคุณสมบัติต่อไปนี้ คือ

- Sensitivity
- Stability
- Linearity
- Universality
- Selectivity
- Ease of use
- Cost

### ชนิดของดีเทกเตอร์ที่ใช้โดยทั่วไปในแก๊สโครมาโทกราฟีปัจจุบัน ได้แก่

- 1. Thermal Conductivity Detector (TCD)
- 2. Flame Ionization Detector (FID)
- 3. Electron Capture Detector (ECD)
- 4. Nitrogen Phosphorous Detector (NPD)
- 5. Flame Photometric Detector (FPD)
- 6. Mass Selective Detector (MSD)

ในที่นี้จะขอกล่าวถึงรายละเอียดของดีเทกเตอร์ไว้ 4 ชนิดคือ TCD , FID , ECD และ MSD

### • Thermal conductivity detector (TCD)

ดีเทคเตอร์ชนิดนี้จัดเป็น Universal detector สามารถตรวจหาสารได้ทุกชนิดที่ให้การนำ ความร้อนแตกต่างจากแก๊สตัวพา มีราคาถูก และใช้กันอย่างกว้างขวาง

หลักการของ Thermal conductivity detector คือการวัดการลดขนาดความร้อนจากการ สูญเสียความร้อนของใยเส้นลวดในดีเทคเตอร์ เนื่องจากมีโมเลกุลของตัวอย่างเข้ามาสัมผัส โดย TCD ประกอบด้วยใยเส้นลวด (filament) ที่ทนความร้อนสอดไว้อยู่กลางหลอดของแท่งโลหะ ใยเส้นลวดทำจาก Platinum หรือ Tungsten หรือ Tungsten rhenium มีเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.02 mm ถูกให้ความร้อนโดยผ่าน กระแสไฟฟ้าเข้าไป อุณหภูมิที่ต่างกันของเส้นลวดกับหลอดของแท่งโลหะ (Cell) จะมีผลต่อสภาพไวของ ดีเทกเตอร์ เมื่อแก๊สตัวพาผ่านเข้าไปในหลอดของแท่งโลหะสม่ำเสมอ และคงที่ มีผลทำให้ใยเส้นลวดร้อน ด้วยอุณหภูมิกงที่ เมื่อแก๊สตัวพาพาสารที่ต้องการวิเคราะห์ออกจากกอลัมน์เข้าสู่ดีเทกเตอร์ จะทำให้มีการ 10 เปลี่ยนแปลงค่าการนำความร้อน (Thermal conductivity) ซึ่งเป็นสาเหตุทำให้อุณหภูมิของใยเส้นลวด เปลี่ยนแปลง ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงความต้านทานของเส้นลวดที่ต่อเป็นวงจรไฟฟ้า Wheatstone bridge เมื่อทำการปรับความต้านทานเข้าสู่สมดุล กระแสที่เปลี่ยนไปจากการเปลี่ยนแปลงความต้านทานใน Wheatstone bridge จะถูกส่งไปยังส่วนขยาย (Amplifier) และต่อไปยังส่วนบันทึกผลในที่สุด ซึ่งขนาดของ สัญญาณจะสัมพันธ์ โดยตรงกับปริมาณของสารตัวอย่างนั่นเอง



รูปที่ 7 Thermal conductivity detector

เนื่องจากเส้นลวคจะถูกเผาที่อุณหภูมิสูงตลอคเวลา อาจทำให้เส้นลวคเกิคการขาคได้ง่าย ซึ่งต้องระวังในการใช้ โดยก่อนเปิดสวิทซ์ให้กวามร้อนแก่ดีเทกเตอร์ต้องผ่านแก๊สตัวพาไปก่อนสักกรู่หนึ่ง เพื่อป้องกันไม่ให้เส้นลวคไหม้ เนื่องจากมีอากาศอยู่

### • Flame ionization detector (FID)

FID เป็นดีเทกเตอร์มาตรฐานที่ถูกใช้งานอย่างกว้างขวางในแก๊สโครมาโทกราฟี เนื่องจาก สารประกอบอินทรีย์ทุก ๆ ชนิดสามารถเกิดไอออไนซ์ (Ionization) ได้ในเปลวไฟ ทำให้เกิดกระแสของ ไอออนที่สามารถสะสม อยู่ระหว่าง ขั้วที่มีประจุตรงข้าม 2 ขั้วได้ตามปริมาณของไอออน กระแสที่เกิดขึ้นยัง มีปริมาณน้อยต้องใช้วงจรอิเล็กทรอนิกส์ เพื่อขยายให้มีปริมาณกระแสไฟฟ้ามากขึ้น ลักษณะของ ดีเทกเตอร์ชนิดนี้ มีรูปร่างดังแสดงใน **รูปที่ 6.2** เปลวไฟที่ใช้ในการทำให้สารอินทรีย์เกิดการไอออไนซ์ คือ เปลวไฟจากแก๊สไฮโครเจน ปริมาณหรือจำนวนอะตอม ของการ์บอนที่เกิดการไอออไนซ์หรือถูกออกซิไดซ์ ด้วยนั่นเอง ดีเทกเตอร์ FID สามารถวิเกราะห์สารประกอบ ที่มีความเข้มข้นน้อย ๆ ได้ดีกว่า TCD ถึง 1,000 เท่า



รูปที่ 8 Flame ionization detector (FID)

เหตุผลของการนิยมใช้ FID ในการวิเคราะห์ทั่ว ๆ ไป คือ

- 1. ให้ความไวสูงกับสารประกอบอินทรีย์ทุกชนิด
- 2. ไม่ตอบสนองต่อน้ำ คาร์บอนไดออกไซด์ และมลทินในแก๊สตัวพา
- ให้เส้นฐาน (base line) ที่นิ่ง และ ไม่แกว่งเมื่อมีการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิ ความคัน และ อัตราการไหลของแก๊สตัวพา
- 4. มีความสัมพันธ์เชิงเส้นที่ดี (Good linearity) และมี linearity range (LDR) ในช่วง ของความเข้มข้นที่กว้าง

ในระบบ FID การใช้ประกอบด้วยแก๊ส 3 ชนิดคือ แก๊สตัวพารวมกับไฮโดรเจนและอากาศ แก๊สไฮโดรเจน จะทำหน้าที่เป็นเชื้อเพลิงในการจุดเปลวไฟด้วย heater อากาศเป็นตัวช่วยทำให้เกิดการ สันดาป (combustion) อัตราการไหลของแก๊สไฮโดรเจนและอากาศต้องปรับให้ถูกต้องและเป็นสัดส่วนที่ เหมาะสมกับแก๊สตัวพา ถ้าสัดส่วนไม่เหมาะสมการจุดเปลวไฟที่ดีเทกเตอร์จะจุดยาก อัตราส่วนที่เหมาะสม ของแก๊สตัวพา: ไฮโดรเจน ประมาณ 1.2: 1 และอัตราการไหลของอากาศคือ 300-600 ml/min เปลวไฟของ ไฮโดรเจน-อากาศจะถูกจุดที่หัว jet โดยมีตำแหน่งของขั้ว (electrode) วางอยู่เหนือเปลวไฟเพื่อเป็นที่สะสม ของไอออนตัวอย่าง (Analyze ion) แก๊สตัวพาและไอของตัวอย่างจะเข้าสู่เปลวไฟแล้วทำให้สารตัวอย่างซึ่ง เป็นสารประกอบอินทรีย์เกิดการไอออไนซ์ ได้อิเลีกตรอนและไอออนบวก ซึ่งปริมาณของไอออนไนซ์ โมเลกุลจะขึ้นอยู่กับจำนวนการ์บอนในโมเลกุลของ สารตัวอย่างอินทรีย์ และปริมาณของสาร เนื่องจากการ สันดาปของแก๊สไฮโดรเจนที่ดีเทกเตอร์จะมีไอน้ำเกิดขึ้น เพื่อป้องกันไม่ให้เกิดการกลั่นตัวของไอน้ำ ควรตั้ง อุณหภูมิของดีเทกเตอร์ไว้สูงกว่า 100 °C สำหรับสารประกอบที่มีโมเลกุลใหญ่ ๆ มักเกิดการเผาไหม้ ที่ไม่ สมบูรณ์ ทำให้มีเขม่าอุดตันที่หัว jet จึงต้องใช้อุณหภูมิให้สูงและต้องมีการถอดหัว jet มาล้างให้สะอาด เมื่อ โกรมาโทแกรมมีสัญญาณรบกวนมาก หรือสภาพไวของดีเทกเตอร์ลดลง ถ้าตัวอย่างเป็นสารประกอบที่มี กลอรีน ผลของการเผาใหม้จะทำให้เกิด HCI ที่ก่อให้เกิดการผุกร่อนของ jet ได้ง่ายจึงกวรระวัง

### • Electron capture detector (ECD)

ECD จัดเป็นดีเทกเตอร์ที่มีความเฉพาะเจาะจงชนิดหนึ่งที่ใช้กันอย่างกว้างขวาง ใช้มาก ที่สุดในงาน วิเคราะห์ทาง Trace environmental pollutants เช่นการวิเคราะห์สารจำพวกยาฆ่าแมลง ยาปราบ วัชพืช เป็นด้น เพราะสารประกอบเหล่านี้มีธาตุที่มี electro negativity สูง เป็นองค์ประกอบซึ่งไวด่อ ดีเทกเตอร์ ECD จะตอบสนองต่อการเปลี่ยนแปลงการนำไฟฟ้าของแก๊สใน ionization chamber ที่มี radioactive source 63Ni ซึ่งสามารถให้รังสีเบด้า ที่ทำให้แก๊สตัวพาเกิดไอออในซ์ให้อิเล็กตรอน และ อิเล็กตรอนที่เกิดขึ้นจะวิ่งไปสะสมที่ขั้ว (collector electrode) ทำให้เกิดความต่าง ศักย์ ระหว่างขั้วทั้งสอง และยังมีอิเล็กตรอนเหลืออยู่อีกจำนวนหนึ่งเป็น electron cloud ทำให้เกิดกระแสไฟฟ้าขึ้น เมื่อมีสารตัวอย่าง ออกจากคอลัมน์เข้าไปในดีเทกเตอร์โมเลกุลของสารตัวอย่างจะดูดกลีนอิเล็กตรอนไว้ได้ จำนวนหนึ่งตาม ปริมาณของสารตัวอย่างทำให้กระแสไฟฟ้าที่เกิดขึ้นจากอิเล็กตรอนลดลง ซึ่งการเปลี่ยนแปลงนี้จะทำให้เกิด เป็นสัญญาณส่งไปยังเครื่องบันทึก แก๊สตัวพาที่เหมาะสมสำหรับ ECD คือ อีเลียม ในโตรเจน หรือ อาร์กอน + 10% มีเทน ความไวของเครื่องขึ้นอยู่กับอัตราการไหลของแก๊สตัวตาซึ่งจะทำให้เกิด electron cloud และ อุณหภูมิของดีเทกเตอร์ เนื่องจากแก๊สออกซิเจนและน้ำเป็นสารที่ดูดกลืนอิเล็กตรอนได้ ดังนั้น ถ้าแก๊สตัวพา มีน้ำหรือออกซิเจนปนอยู่ จะทำให้กวามไวของดีเทกเตอร์ลดลง ลักษณะของดีเทกเตอร์ ECD แสดงไว้ในรูป ที่ 9



รูปที่ 9 Electron Capture detector

ปัจจุบันมีความก้าวหน้าทางเทคโนโลยีของการผลิต ECD ทำให้เซลล์ของดีเทคเตอร์มี ขนาดเล็กลงอีก 10 เท่า µECD มีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางภายในของ active part 6 mm และสูง 4.2 mm ทำให้ สามารถวิเคราะห์สารตัวอย่าง ที่มีปริมาณ น้อย ๆ เนื่องจาก ECD จำเป็นต้องมีแหล่งกำเนิดรังสีเบต้า คือ 63Ni หรือ 3H หรือ 55Fe (ส่วนใหญ่นิยม 63Ni) ซึ่งเป็นสารกัมมันตรังสี ต้องมีการควบคุมการใช้และรายงานการ ตรวจสอบการรั่วไหลของรังสีทุก 6 เดือนด้วย

### • Mass selective detector (MSD)

Mass spectrometer สามารถนำมาใช้เชื่อมต่อกับการแยกโดยวิธีแก๊สโครมาโทกราฟี เพื่อ การตรวจสอบชนิดของสารประกอบได้อย่างเฉพาะเจาะจง (selective) จึงมีชื่อเรียกเป็น Mass selective detector (MSD) ทำให้ได้ชุดของเครื่องมือที่เรียกว่า GC-MS (Gas Chromatography-Mass Spectrometry) ที่มี ความสามารถสูง ในการพิสูจน์เอกลักษณ์ของสารประกอบต่าง ๆ และสารผสมที่ซับซ้อน



รูปที่ 10 แผนภาพของเครื่อง GC-MS

### 6. ส่วนประมวลผล (Data processing)

ปัจจุบันการบันทึกข้อมูล และประมวลผลต่าง ๆ ทำโดยใช้ Software computer ระบบการทำงาน ของเครื่องมือทั้งหมดถูกควบคุมได้ด้วยคอมพิวเตอร์ ทำให้ผลการวิเคราะห์ มีความถูกต้อง และเที่ยงตรง ข้อมูลที่ถูกบันทึกใว้ในหน่วยความจำของเครื่องกอมพิวเตอร์ทำให้ผู้วิเคราะห์ มีความ สะดวก และง่ายใน การนำข้อมูลมาประมวลผล

# ขั้นตอนการใช้งานเครื่องแก๊สโครมาโทกราฟี (GC)

### 1.ระบบแก๊ส

แก๊สที่ต่อเข้ากับเครื่อง GC อาจมีหลายชนิค ขึ้นอยู่กับระบบการทำงานที่ติดตั้ง

1.1 แก๊ส ไฮ โครเจน (H<sub>2</sub>) ถังแก๊สจะทาไว้ด้วยสีแดง แก๊ส ไฮ โครเจนทำหน้าที่เป็นเชื้อเพลิง ข้อควร ระวังอย่างยิ่งคือวาล์วปรับความดัน (regulator) ที่ใช้ประจำกับแก๊สชนิดนี้ ไม่ควรนำไปใช้กับแก๊สชนิดอื่น หรือนำวาล์วปรับความดันของแก๊สชนิดอื่นมาใช้กับแก๊สชนิดนี้ เนื่องจากไฮ โครเจนเป็นแก๊สที่ไวไฟ โดยเฉพาะเมื่อรวมกับออกซิเจน อาจมีการติดไฟและระเบิดได้

1.2 อากาศ (Air Zero) ถังแก๊สที่เป็นอากาศที่บริสุทธิ์ส่วนใหญ่ทาไว้ด้วยสีขาว มีหน้าที่ช่วยทำให้ เชื้อเพลิงไฮโครเจนติคไฟ ต่อเข้ากับเครื่องคีเทกเตอร์เช่นกัน

1.3 แก๊ส ในโตรเจน (N<sub>2</sub>) ถังแก๊ส ในโตรเจนที่บริสุทธิ์ (OFN) จะทาไว้เป็นสีเทา ในโตรเจนจะทำ หน้าที่เป็น make up gas ช่วยให้ความดันของแก๊สตัวพาที่พาสารตัวอย่างออกจากคอลัมน์มีค่าสูงขึ้น เหมาะสมกับการทำงานของดีเทคเตอร์ ดังนั้นแก๊ส ในโตรเจนต้องมีความบริสุทธิ์ และปราศจากความชื้น ที่ ท่อส่งแก๊ส จึงต้องต่อไว้ด้วย moisture trap และ hydrocarbon trap

1.4 แก๊สฮีเลียม (He) ถังบรรจุทาด้วยสีน้ำตาล แก๊สฮีเลียมทำหน้าที่เป็นแก๊สตัวพาควรมีความ บริสุทธิ์สูง ปราศจาก ความชื้นและออกซิเจน แก๊สนี้ต้องผ่านเข้าคอลัมน์ตลอดเวลา คอลัมน์บางชนิดไม่ชอบ ความชื้น บางชนิดอาจเกิดปฏิกิริยากับออกซิเจน ดังนั้นแก๊สฮีเลียมเมื่อออกจากถังจะถูกส่งผ่านตามท่อไปยัง moisture trap และ oxygen trap ตามลำดับ ที่ oxygen trap ซึ่งติดอยู่ด้านหลังของเครื่อง GC จะต้องมีตัวชี้บอก เวลาหมดอายุการใช้งาน ถ้าไม่มี ตัวชี้บอก (indicator) ติดไว้ สามารถจะประมาณอายุการใช้งานได้ คือใช้กับ แก๊สตัวพาประมาณ 3 ถัง หรือสังเกตจาก ความผิดปกติของโครมาโทแกรม

1.5 คาร์บอนใดออกไซด์ (CO<sub>2</sub>) ถังบรรจุส่วนใหญ่จะทาด้วยสีดำ แก๊สนี้จะใช้งานเมื่อต้องการให้ oven เย็นลงอย่าง รวดเร็ว เมื่อต้องการ cool down ระบบ หรือต้องการเปลี่ยน method ใหม่ ที่เปลี่ยนจาก อุณหภูมิสูงมาเป็นต่ำ เพื่อเป็นการประหยัดเวลา หรือเมื่อต้องการ run สารตัวอย่างที่อุณหภูมิต่ำกว่า อุณหภูมิห้อง เรียกว่า Cryogenic

# 2. ตัวเครื่อง GC

้ ตัวเครื่อง GC มีสิ่งที่ต้องทราบและต้องเรียนรู้ ดังนี้

### 2.1 ระบบฉีดตัวอย่าง (Injection system)

ระบบของ Injection system ที่มีใช้โดยทั่วไปอยู่คือ split/splitless การฉีดสารตัวอย่างทำได้ ทั้งแบบ manual และใช้ Auto injector ปัญหาที่มักพบในการใช้งานบริเวณ injection system ได้แก่ septum leak ซึ่งจะทำให้ความดันของเครื่องลดต่ำลงกว่าปกติ และการปนเปื้อนบริเวณ liner ทำให้ได้โครมาโทแกรม ที่ไม่ต้องการรบกวนการวิเคราะห์ได้ จึงทำให้ต้องทำการเปลี่ยน septum และ liner ตามลำดับ โดยมีวิธีการ เปลี่ยน ดังนี้

### 2.1.1 การเปลี่ยน Septum

ใช้มือหมุน septum retainer nut ที่ส่วนฉีคตัวอย่าง ทำการหมุน คังแสคงในรูปที่ 11 ใช้คืมคืบ (forsep) ปลายแหลม หรือที่เขี่ย septum เพื่อคึง septum ออก พยายามอย่าให้ที่ใส่ septum เป็นรอย ขีคข่วน เพราะจะทำให้เกิคการ leak ได้ถ้าเป็นรอยลึก



รูปที่ 11 วิธีการเปลี่ยน Septum

ใส่ septum แล้วหมุม septum retainer nut ให้ c-ring สูงขึ้นเหนือแป้นของ septum retainer nut ประมาณ 1 มิลลิเมตร ดังรูปที่ 12



รูปที่ 12 ระยะของ c-ring เหนือแป้น septum retainer nut

### 2.1.2 การเปลี่ยน Liner

ในระบบของการฉีดสารแบบ Split/Splitless จะมีส่วนประกอบที่สำคัญอีกชนิด หนึ่งที่เป็นหลอดแก้วภายใน inlet ที่เรียกว่า Liner ซึ่งมีอยู่หลายแบบขึ้นอยู่กับการใช้งาน ภายในหลอด Liner จะบรรจุด้วยใยแก้ว (Glass wool) บาง ๆ ซึ่งจะเป็นตัวกรองเศษผงอีกชั้นหนึ่ง เพื่อไม่ให้ตกเข้าไปในคอลัมน์ ทำให้คอลัมน์อุดตันได้ เศษผงนี้อาจเกิดจากเศษของ Septum ที่ฉีกขาดเมื่อทำการฉีดสาร หรือจากมลทินใน สารตัวอย่าง ถ้าหาก Liner สกปรกอาจได้โครมาโทแกรม ที่ไม่ต้องการ รบกวนการวิเคราะห์ได้ วิธีการเปลี่ยน Glass liner ให้ผลักแกนล็อก (สีเหลือง) เข้าหาตัว (ทวนเข็มนาฬิกา) เพื่อปลดล็อคจากนั้นค่อย ๆ ยกขึ้น ระวังอย่าให้กระทบกับหลอด liner อาจทำให้แตกได้ นำ liner ออกแล้ว ก่อย ๆ ถอดยางวงกลม (rubber seal O-ring) ที่หุ้ม liner ออก ถ้ายาง วงกลมมีลักษณะเปื้อยยุ่ย และเสียรูปทรง ให้เปลี่ยนใหม่ด้วย ดังแสดงในรูปที่ 13



(1) ผลักแกนล็อคเข้าหาตัว (ทวนเข็มนาฬิกา)

(2) น้ำ liner ออก

รูปที่ 13 แสดงวิธีการเปลี่ยน Glass liner

เมื่อเปลี่ยน Glass Liner พร้อม O-ring ของ liner นำฝาลีอคลงมา โดยแกนลีอคอยู่ใน ตำแหน่ง Unlocked แล้วค่อยหมุนไป ตำแหน่ง Locked เมื่อฝาปิดลงตำแหน่งถูกต้องแล้ว

### 2.2 Oven

ในส่วนของ Oven ซึ่งเป็นที่ติดตั้งคอลัมน์ คอลัมน์มี 2 ชนิดคือ แบบ packed column และ แบบ capillary column คอลัมน์ที่นิยมใช้ในการวิเคราะห์ทั่วไปคือ capillary column ในที่นี้จึงขอกล่าวเฉพาะ การติดตั้งคอลัมน์ ชนิด capillary เท่านั้น

### การเตรียม capillary column

 ใส่ Nut และ Ferrule ลงในคอลัมน์ ดังรูป โดยเลือก Ferrule ให้เหมาะสมกับคอลัมน์ที่ ใช้งาน



รูปที่ 14 การใส่ Nut และ Ferrule

 ตัดปลายคอลัมน์ด้วย Glass scribing tool แล้วหัก โดยปลายคอลัมน์ที่ถูกตัดต้องมีขอบ ที่เรียบ ไม่หักเป็นแบบปากฉลาม เช็ดปลายคอลัมน์ด้วย isopropanol เพื่อขจัดรอยนิ้ว มือ และฝุ่นผงที่ติดอยู่



รูปที่ 15 วิธีการตัดปลายคอลัมน์

# การติดตั้ง capillary column ฝั่ง Split/Splitless inlet

 ดึงคอลัมน์ให้มีปลายโผล่เหนือ ferrule 4 – 6 mm จากนั้นเมื่อใส่ใน Inlet base แล้วหมุน nut ให้แน่นด้วยมือ แล้วใช้ประแจงันอีก 1/4 - 1/2 รอบ เพื่อให้แน่นพอดี



รูปที่ 16 วิธีการติดตั้งกอลัมน์ฝั่ง Split/Splitless inlet

การติดตั้ง capillary column ฝั่ง Detector

การติดตั้ง capillary column ฝั่ง FID Detector

วัคระยะคอลัมน์จากปลาย ferrule ถึงปลายคอลัมน์ 48 มิลลิเมตร สอคเข้าตรง ๆ ใน ฐานของคีเทกเตอร์ ใช้มือหมุน nut ให้แน่น แล้วใช้ประแจหมุนอีก 1/4 รอบ แต่หากมี Adaptable fitting ให้ ใช้ระยะของกอลัมน์จากปลาย ferrule ถึงปลายกอลัมน์ 68 มิลลิเมตร



รูปที่ 17 การติดตั้ง capillary column ฝั่ง FID Detector

อีกวิธีหนึ่งสามารถใช้วิธีใส่คอลัมน์เข้าไปช้า ๆ เลื่อนเข้าไปจนสุด (จนมีความรู้สึก ว่าเหมือนชนอะไร) หลังจากนั้นให้ใช้มือหมุน nut ให้พอยึดคอลัมน์ได้ แล้วดึงคอลัมน์ลงมาประมาณ 1 มิลลิเมตร แล้วจึงใช้ประแจขันให้แน่นอีก 1/2 รอบ

# • การติดตั้ง capillary column ฝั่ง µECD Detector

วัดเช็กระยะระหว่างฐานของ Adapter กับ 1/4 นิ้วของ Nut จะห่างกัน 19 ± 1 มิลลิเมตร จากนั้นเตรียมกอลัมน์ใส่ nut แล้วตามด้วย ferrule วัดระยะกอลัมน์จากฐาน Nut ถึงปลายกอลัมน์ 70 ± 1 มิลลิเมตร จากนั้นใส่กอลัมน์เข้า adapter ขันให้แน่นด้วยมือ แล้วตามประแจขันอีก 1/4 รอบ



รูปที่ 18 การติดตั้ง capillary column ฝั่ง µECD Detector

# • การติดตั้ง capillary column ฝั่ง TCD Detector

วัคระยะคอลัมน์จากปลาย ferrule ถึงปลายคอลัมน์ 48 มิลลิเมตร สอดเข้าตรง ๆ ใน ฐานของดีเทกเตอร์ ใช้มือหมุน nut ให้แน่น แล้วใช้ประแจหมุนอีก 1/4 รอบ



รูปที่ 19 การติดตั้ง capillary column ฝั่ง TCD Detector

หลังจากติดตั้งกอลัมน์ทั้งฝั่ง inlet และ detector เรียบร้อย กวรจัดกอลัมน์ซึ่งอยู่ ภายใน Oven ไม่บิดงอเป็นเกลียว หรือส่วนใดส่วนหนึ่งของกอลัมน์ติดหรือสัมผัสผนังของ oven โดยตรง

### 2.3 หน้าจอสัมผัส (Touchscreen)

บริเวณด้านหน้าเกรื่อง GC มีหน้าจอสัมผัส ซึ่งสามารถใช้ควบคุม และสั่งงานได้โดยไม่ ต้องผ่านกอมพิวเตอร์ โดยหน้าต่างเริ่มต้นแสดง ดังรูป



รูปที่ 20 แสคงหน้าต่างเริ่มจ้นของหน้าจอสัมผัส

### ้ โดยแต่ละแถบเมนูมีรายละเอียด และวิธีการใช้งาน ดังต่อไปนี้

2.3.1 หน้าต่างโฮม (Home View) หน้าต่าง โฮม แบ่งออกเป็น 3 แถบเมนู ดังนี้



หน้าต่างflow path จะแสดงเส้นทางของตัวอย่างตั้งแต่บริเวณ Inlet, column oven และ Detector GC หากกดแต่ละองค์ประกอบจะนำเข้าไปสู่รายละเอียดขององค์ประกอบนั้น ๆ ซึ่งสามารถ กดแก้ไขหรือปรับตั้งก่า method ที่โหลดใช้งานอยู่ได้





หน้าต่างนี้สำหรับแสดงค่า Setpoint และ Actual ของ GC พารามิเตอร์ หากต้องการ แสดงค่า Setpoint และ Actual ของ GC พารามิเตอร์บนหน้าจอ Touchscreen สามารถทำได้โดย

1. กด+Add

 เมื่อหน้าต่าง Actual Selection ปรากฏขึ้น สามารถเลือกพารามิเตอร์ GC ที่ ต้องการแสดงในหน้าต่าง Status แล้วกด Add

Ġ	Method	Diagnostics 🚺	Maintenance	Logs	Settings	?
	Parameter		Setpoint	Actual	1	Add
	Detector 1 T	emperature	275.00 °C	57.11 °C	-	x
	Detector 1 O	utpu Actual S	election (2)	×		×
	Aux EPC 1 C	hanne Detec	tor 1 Makeup Flo	w 🔻		×
i.	Detector 3 O	)utpur				×
		Cancel		Add		
STATUS: N	IORMAL — RE	ADY	^			1
Sequenc	e	Method	Es 5	t. Remaining 0:16		

หมายเหตุ: กรณีที่ไม่ต้องการแสดงค่าของพารามิเตอร์ที่ปรากฏในรายการบนหน้าต่างสถานะ สามารถกด X ฝั่งขวา



หน้าต่างสำหรับแสดงสัญญาณขณะปัจจุบัน หากต้องการให้หน้าจอ Touchscreen แสดงสัญญาณ สามารถทำได้โดย

1. กด Detector Signal บนหน้าจอ Touchscreen จะปรากฏหน้าต่าง ดังรูป โดยใส่

รายละเอียดของสัญญาณที่ต้องการ

- Signal Name: ทำการเลือกสัญญาณที่ต้องการ
  - X-Axis: ตั้งค่าแกนเวลา
- Y-Axis: ตั้งค่าแกนสัญญาณ Response

â	Method	Diagnostics	Maintenance	Logs	Settings	?
Ē	Front De	tector Signal (pA)	Back Detecto	r Signal (pA)	:	Zoom: 1x
	75.0- 67.5- 60.0-	Plot Options			>	< ∃
	52.5 45.0 37.5 30.0	Detector 1 Signal	Signal Name	•		
	22.5 15.0 7.5 0.0	X-Axi	s	Y-Axis R	ange	
STATUS: F	RUN - NOT	Start Plot	^			
Sequence	2	Method	Est. <b>01:</b>	Remaining <b>16</b>		

### 2. กด start Plot จะปรากฏสัญญาณบนหน้าจอ Touchscreen ดังรูป



### 2.3.2 หน้าต่าง Method (Method View)

สามารถใช้แถบ Method บนหน้าจอ Touchscreen เข้าตรวจสอบหรือแก้ไขพารามิเตอร์ ของ Method ที่กำลังโหลดใช้งาน

۵	Method	Diagnostics 2	Maintenance	Logs	Settings	?
ALS		Other ALS 1				
Valves		Injection				
Inlets						
Oven		Syringe S	Size (uL)	Injection	n Volume	
Thermal Zo	nes	.5 🔻 0				
Detectors						
Analog Out		Large Volume In	iection			
Collision Ce	sll					
Events		Number of	Injections	Iniectio	n Delav	_
		0			D	

### 2.3.3 หน้าต่าง Diagnostics (Diagnostics View)

หน้าต่าง Diagnostics ประกอบด้วยการทดสอบข้อสงสัยหรือข้อผิดพลาดที่เกิดขึ้น สำหรับ inlet, detector และองค์ประกอบอื่น ๆ ขึ้นอยู่กับ Configuration ของเครื่อง นอกจากนั้นยังประกอบด้วยการ ทดสอบเพื่อตรวจเช็กสมรรถภาพของเครื่อง และรายการแจ้งเตือน แสดงตัวอย่าง ดังรูป



้โดยหน้าต่าง Diagnostics มีวิธีการใช้งานดังนี้

1. เลือก Diagnostic Tests จะปรากฏหน้าการทดสอบสำหรับ inlet หรือ Detector เลือก

< Diagnostics	Diagnostic Tests	<b>;</b> ?	Advanced Options
	Inlets		>
	Detectors		
STATUS: NORMAL	- READY		1
Sequence	Method	Est. Remaining 00:31	

ส่วนที่ต้องการทำการทคสอบ เช่น Diagnostic Tests > inlets

2. จะปรากฏรายการการทดสอบต่าง ๆ เกี่ยวกับ inlet ดังรูป หลังจากนั้นกดเลือกรายการ

ทคสอบที่ต้องการ เช่น กคเลือก Leak & Restriction Test

< Diagnostic Tests	Inlets	Diagnostic	Tests	?	Close
Inlet	1		Inlet	2	
Gas Supply Pressure Chec	k				
Leak & Restriction Test					
Pressure Decay Test					
Septum Purge Test					
Split Vent Restriction Test					
STATUS: NORMAL READ	(	^			1
Sequence	Method		Est. Remaining 50:16		

 หลังเลือกรายการทดสอบ หน้าจอจะปรากฏรายละเอียด และขั้นตอนของการทดสอบ จากนั้นเลือก Start Test เพื่อเริ่มการทดสอบ



4. หลังจากจบการทดสอบจะแสดงผลบนหน้าจอสัมผัส เมื่อจบการทดสอบให้กด Close

Test ดังรูป



# 2.3.4 หน้าต่าง Maintenance (Maintenance View)

หน้าต่าง Maintenance แสดงเมนูเกี่ยวกับการบำรุงรักษาองค์ประกอบต่าง ๆ ดังรูป

	Method	Diagnostics	Maintenance	Logs	Settings	?	
Maintenance View Logs							
	AL	s	Inlets	Col	umns		
		Detectors		nstrument	0		
STATUS: I	NORMAL — R	EADY	^			1	
Sequence	9	Method	Est. 00:	Remaining <b>31</b>			

วิธีการใช้งานหน้าต่าง Maintenance

 เลือกองค์ประกอบของ GC ที่ต้องการทำการบำรุงรักษา เช่น กดเลือก Inlet แล้วกด Perform Maintenance ดังรูป

< Overview	Inlets Mainter	nance ?	Perform Maintenance
Front Inl	et - SS	Back	Inlet - MMI
Part	Sta	tus	
🥝 Gold seal age	5 w	/k 9 h	
Sold seal injections	0 ir	njections	
💙 Liner age	3 h	35 min	
S Liner injections	0 ir	njections	
STATUS: NORMAL - REA	NDY -	<b>N</b>	1
Sequence	Method	Est. Remaini <b>00:31</b>	

 จะปรากฏรายการการบำรุงรักษาเครื่องของ inlet เลือกรายการที่ต้องการทำการบำรุงรักษา โดย กดเลือกช่อง Replace Liner แล้วกด Start Maintenance ดังตัวอย่าง

Front Inlet : Maintenance	?	Close
Provide Inputs:		
Replace Liner		
Replace Split Vent Trap		
Self guided procedures for performing inlet	Start Mair	ntenance

 หลังจากนั้นจะปรากฏรายการของอุปกรณ์ และเครื่องมือที่ใช้ คำเตือนหรือข้อควรระวัง และ รายละเอียดขั้นตอนการเปลี่ยนทีละขั้นตอนบนหน้าจอสัมผัส



4. หลังจากทำการบำรุงรักษา หรือเปลี่ยนตามขั้นตอนเสร็จเรียบร้อยแล้ว กคเลือก Close Test



### 2.3.5 หน้าต่าง Logs (Logs View)

หน้าต่าง Log จะแสดงรายละเอียดที่เกิดขึ้นกับ GC ซึ่งจะประกอบด้วย 3 ส่วนหลัก ได้แก่

- Maintenance logs แสดงรายการ และวันเดือนปีที่ทำการบำรุงรักษา
- Run log แสดงรายการที่เกิดขึ้นในการฉีดแต่ละครั้ง โดยจะลบข้อมูล และเริ่มใหม่

### ทุก ๆ การฉีด



- System log บันทึกเหตุการณ์สำคัญที่เกิดขึ้นขณะใช้งานเครื่อง

โดยเมื่อกดแต่ละหน้าต่างจะปรากฏรายละเอียด ตัวอย่างดังรูป

Maintenance Logs			?	Cancel	
Date/Time 🕶	Notes				
2017-01-11 16:54:12	inlet 1 , Liner age	e serviced			
2017-01-11 16:54:12	Inlet 1 , Liner injections serviced				
2017-01-11 16:50:48	User Cleared Shu	-			
2017-01-05 17:53:16	Detector 1 shutd	own			
STATUS: IDLE		^		1	
Sequence	Method	Est. Remaining 999:59			

### 2.3.6หน้าต่าง Settings (Settings View)

หน้าต่าง Settings สามารถเข้าถึงการตั้งก่าต่าง ๆ ของเครื่อง GC ประกอบด้วย



- Configuration แสดง และปรับตั้งค่าเกี่ยวกับ Configuration ต่าง ๆ ของเครื่อง

- Calibration ปรับตั้งค่าเกี่ยวกับ ALS, Inlets, Oven, Detectors และ EPC modules

## - Scheduler สามารถเข้าไปตั้งค่าเกี่ยวกับ Resource Conservation ของเครื่องได้

- System Settings ประกอบด้วยการตั้งก่าเกี่ยวกับข้อมูลเกรือข่าย, IP Address, วันเวลา, ภาษา, การประหยัดพลังงานการใช้หน้าจอสัมผัส และการตั้งรหัสการเข้าใช้งานสำหรับเว็บ บราวเซอร์

- Service Mode สามารถเข้ามาดูรายละเอียดเกี่ยวกับองค์ประกอบของเครื่องที่ติดตั้ง

- Tools สามารถเข้ามาทคสอบเกี่ยวกับ Column compensation
- About แสดงรายละเอียดของ GC Maufacturing Date, serial number, firmware

revision

- Power การปิดหน้าจอสัมผัส และ restart เครื่อง GC

### 2.3.7 แถบแสดงสถานะ (Status) บนหน้าจอสัมผัส

STATUS: NOT READY		^		1
Sequence	Method		Est. Remaining	

- บริเวณหน้าจอสัมผัสมีแถบสีบ่งบอกถึงสถานะของเครื่อง GC โคยแต่ละสี่จะแสดงสถานะของ GC แตกต่างกันไป ดังนี้

> สีเขียว – Ready for a run สีเหลือง – Not ready สีน้ำเงิน – Run in progress สีแดง – Error

กรณีสีสถานะแสดง Not ready สามารถกดบริเวณลูกศรบนแถบสถานะ เพื่อดูรายละเอียดของ พารามิเตอร์ที่ยังไม่สามารถทำได้ตามที่ตั้งค่าไว้ใน method ดังรูป



โดยบนแถบแสดงสถานะของเครื่องมีปุ่มควบคุมเกี่ยวกับการฉีด (Run Controls) ซึ่งใช้สำหรับสั่งเริ่ม หยุด และเตรียมการฉีด ดังสัญลักณ์ต่อไปนี้



วิธีการใช้เครื่อง GC 8890 และ Software CDS 2.x



### โปรแกรม Agilent CDS แบ่งเป็น 2 ชนิด คือ

Online ใช้เมื่อต้องการควบคุมการทำงานของ GC Hardware โดยสื่อสารผ่านสาย LAN (ต้อง Turn On เครื่องGC ไว้แล้ว)

Data Analysis ใช้เมื่อต้องการวิเคราะห์ โครมาโตแกรม (Data Analysis)



GC8890

(online)

หมายเหตุ : สามารถใช้ Online และ Data Analysis พร้อมกันได้

# ขั้นตอนการเปิดใช้งาน GC8890 และการเปิดใช้งาน software CDS 2.x

1. เปิดวาวล์ GAS ทุกท่อที่ต้องใช้ (ความคัน Gas โดยประมาณ H<sub>2</sub>, N<sub>2</sub> ~ 50 - 60 psi / Air ~ 60 - 80 psi / He

~ 60 - 80 psi)

 เปิดสวิทช์ Stabilizer (หรือ UPS) และ Computer และTurn On เครื่อง GC รองนหน้างอสัมผัสปรากฏ หน้างอ ดังรูป



3. Double Click ที่ 'Online icon' บนจอคอมพิวเตอร์



หมายเหตุ: หากต้องการทำเฉพาะวิเคราะห์ข้อมูล **ไม่ต้องใช้ Gas**, **ไม่ต้องเปิดเครื่อง GC**, แต่ Double Click ที่

'Start Data Analysis'



4. เลือกหัวข้อ Status เพื่อตรวจสอบเครื่องอยู่ในสถานะพร้อมใช้งานหรือไม่

Ađ	File Home	GC88 GC Plugins Contro	390 - Acquisition			? – 🗆 🗙		
E C Ins	Take Release Status Method	Single Sample Sequence Layouts	<ul> <li>A Delete</li> <li>★ Delete</li> <li>★ Delete</li> <li>★ Reset ↓</li> </ul>	Activity Log Status Run Queue Online Signals Windows				
×	Dashboard Agilent 7890B							
	GC ALS	Agilent 7890B	1.41-					
	Idle Idle Front Injector Synge Skr. 10 µL Hejection Type: Skndard Method Injection Volume: 1 µL	Online           Front Inlet Flow Path           Front Silet         Colume #1           0.3 ppl [25]. ppl]         40°C [40°C]           40°C [40°C]         0°T/(min	Front FID 50.1 °C (50°C)					
	Run 0.00 / 9.33 min	* One or more heated somes are off. This can result in large differences between actuals and setpoints for flow and pu	ie essure.		Instrument Idle 🗊	① On 👝 Off		
	Online Signals ×							
	Test Plot							
	1 0.75 0.5							
- Idle	0.25 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0							
3890	-0./5 -1	40 20 20 24 20 24						
С Э Э		2 -40 -30 -30 -30 -34 -32	7 -20 -20 -24 -22 Time (minu	es)	-0 -0 -4 -2 0	2 4 0		
Ağ				GC8890 - Acquisitio	'n			
	File Hor	ne GC Plu	gins	Control	I			
ć		<u>е</u> п	8		y Activity Lo	g Status		
	T Release Status	Method Sing	rle Sample S	equence	et	nals		

Online Signals

5. เลือก Method สำหรับสร้าง Method หรือ Load Method เพื่อวิเคราะห์ตัวอย่าง

Layouts

6. เลือก Single Sample สำหรับการวิเคราะห์ตัวอย่าง 1 ตัวอย่าง
- 7. เลือก Sequence สำหรับการวิเคราะห์ตัวอย่างหลาย ๆ ตัวอย่าง
- 8. เลือกหัวข้อค้านมุมขวาบน เพื่อแสดงหน้าต่างตามต้องการ เช่น Status หรือ Online Signals

ข้อแนะนำ : เมื่อเปิดเครื่อง GC แล้ว อาจพบว่าสัญญาณ Chromatogram มีค่าสูง เนื่องมาจากมีสารปนเปื้อน ติดค้างอยู่ใน ระบบ ดังนั้นควร ไล่มลทินต่าง ๆ ที่มีหลงเหลืออยู่ออก ไปให้หมด โดยใช้ความร้อนสูงที่ Oven และ Detector แต่ไม่เกินค่าที่กำหนด ไว้ใน Specification ของอุปกรณ์นั้น ๆ ขั้นตอนนี้เรียกว่า การ Condition เครื่อง GC ให้เวลานานพอจนเห็นว่า ไม่มีสัญญาณรบกวน คือ Base Line เรียบสม่ำเสมอจึงคำเนินการทดลอง ต่อ ไป



### Training

Properties	CDS Settings				
⊿ File Lo	cations				
Me	thods:	C:\CDSProjects\Training\Methods			
Sequences:		C:\CDSProjects\Training\Sequences			
Res	ults:	C:\CDSProjects\Training\Results			
Sequence Templates:		C:\CDSProjects\Training\Sequence Templates			
Report Templates:		C:\CDSProjects\Training\Report Templates			

## ขั้นตอนการสร้าง Method เพื่อควบคุมระบบ GC

Ađ	File	Home	GC	Plugins	GC889 Control	0 - Acquis	sition				?	-		×
A A Inst	Take Release trument	Status	Method S	Single Sample	<b>F</b> Sequence	• ⊕ • × • ♪	Copy Delete Reset ↓	Activity Log Instrument Status Run Queue	Online Signals Status Single Sample Analysis Windows					
×	Acquis	sition Me	thod – Ul L L Front Inlet Flow From St. Ind 1 pt [23:1p 1 pt [23:2p C 50*C] * One or more heate differences between	Path fil Column #1 al Column	Front F1 50°C [50 n result in large for flow and pressure	<b>p</b> *c]	150 ♀ 100 50 ℃	lons Run Tir	30 20 g 10 6 8 ne, min	mL/min タ 3 そ ? 0	Oven: °C Column a	* :1 N2: p :1 N2: r	si nL/min	

เลือกหัวข้อ Method > (New Method) จะปรากฎหน้าต่างดังรูป

Create a new Acquisition method							
Method has been modif Save before continuing?	ied.						
Yes	No	Cancel					

- 2. ถ้าถามว่าต้องการ save method เดิมหรือไม่ ควรกด NO
- 3. เลือก Instrument setup ด้านซ้ายมือ > เลือกเครื่อง GC จะปรากฏหน้า Instrument set up ดังรูป

		-						
<ul> <li>General Properties</li> <li>Instrument Setup</li> </ul>	Front Inlet Flow Path Front SS Inlet 0.1 psi [29.1 psi] 50 °C [50 °C]	Column #1         Front FID           40 tc [40 tc]         50 tc [50 tc]           0 mL/min         50 tc	150 V 100 50			30 タ 20 ps: - シ 10 マ	mL/min	PC* n #1 N2: psi n #1 N2: mL/min
Agilent 7890B	* One or more heated zone differences between actual	es are off. This can result in large Is and setpoints for flow and pressure.	0 +	2 4	6 8	0 0		
			✤ Options	Run Time	e, min			
	Select	Actual 🗸 Opti	ons					
	- ALS	🗌 Oven Temp On	_		Rate	Value	Hold Time	Run Time
	Front Injector	40 °C 40 °C	_		°C/min	°C	min	min
	Tray / Other			▶ (Initial)		40	0	0
	- Inlets	Equilibration Time		Ramp 1	25	90	0	2
	SSL - Front	1 min		Ramp 2	15	170	2	9.3333
	SSL - Back	Maximum Oven Temperature						
	Columns	Maximum Over remperature						
	Oven	325 °C						
	Detectors	Override Column Max: 350 °C			Post Run:	0°C		
	Events	_		Post Ru	ın Time: <mark>0 min</mark>			
	Signals							

#### Acquisition Method – Untitled

### 4. เลือก Oven icon เพื่อตั้งค่าใช้งานตามต้องการ

#### Acquisition Method - Untitled ⊥⊥ ⊈-▲ General Oven: ºC\* 150 <sup>20</sup> ps. Ш Properties Front Inlet Flow Path دى -Column #1 N2: psi Y 100 ./min 2 10 ----- Column #1 N2: mL/min Front SS Inlet Instrument Setup 50 z Column #1 40 °C [40 °C] 0 mL/min Front FID 0 °C [50 °C] 0 0 Agilent 7890B 0.1 psi [29.1 psi] 50 °C [50 °C] 0 8 n 4 6 Options Run Time, min Select... Actual 👽 Options 🕑 Oven Temp On ALS Rate Value Hold Time Run Time 40 °C 40 °C Front Injector °C/min °C min min Tray / Other (Initial) 40 0 0 Equilibration Time Inlets Ramp 1 25 90 0 SSL - Front 1 min Ramp 2 15 170 2 9.3333 SSL - Back Maximum Oven Temperature Columns 325 °C Oven Post Run: 0 °C Detectors □ Override Column Max: 350 °C Post Run Time: 0 min Events Signals Configuration Miscellaneous Columns Modules ALS

- 🗹 Oven temp on เพื่อให้ Oven ทำอุณภูมิ ตามที่ได้ตั้งก่าไว้
- ในตาราง แถวแรก (Initial) ช่อง Value °C ให้ระบุอุณหภูมิเริ่มต้น
- ในช่อง Hold Time min ให้ระบุเวลาที่ต้องการให้คงอุณหภูมิตามที่ตั้งไว้
- หากต้องการทำ Temperature Program ให้ระบุอัตราเร็วในการเพิ่มอุณหภูมิ ที่แถว
   Ramp 1, 2, 3,... ช่อง Rate °C/min
- หากต้องการใช้ Post Run ให้ตั้งค่าอุณหภูมิ และ เวลา ที่หัวข้อ Post Run และ Post Run Time

\*\*ในช่อง Equilibration Time ควรกำหนดค่าเวลาระหว่าง 1-3 min เพื่อคงอุณหภูมิ ให้คงที่ก่อนเริ่มการฉีดตัวอย่างถัดไป และ Maximum oven temperature คือ อุณหภูมิสูงสุดที่ Column เราสามารถทนได้

## 5. Column Icon เลือก Column #1 หรือ #2 ที่ต้องการ (หน้าต่างค้านซ้าย) จากนั้นเลือก Set up ค่า Flow หรือ Pressure ตามต้องการที่หน้าต่างค้านขวา

Acquisition M	ethod – Untitled 🕆 止 🖉 –			
<ul> <li>General Properties</li> <li>Instrument Setup Agilent 7890B</li> </ul>	Front Iniet Flow Path Front Solide 0.507 (50 °C] Back Iniet Flow Path Column #1 0.507 (50 °C] Back Iniet Flow Path Column #2 0.507 (50 °C] 0.0000 mL/min 0.555 (50 °C] 0.0000 mL/min 0.0000 mL/min	Pont Ho sorc(sorc)	20 10 4 6 8 n Time, min	Oven: °C* Oven: °C* → Column #2 He: psl → D → D → Column #2 He: mL/min
	Select     #     Selection          ← ALS Front Injector Tray / Other Inlets SSL - Front SSL - Back Columns Oven Detectors Events Signals Configuration Miscellaneous Columns Modules ALS      Front S Inl Agilent 130 100 °C-325 0.25 µm > Front D Back SS Inle -60 °C-325 -0.25 µm > Front D HP-5 -0.25 µm > Front D > Front D > Front D > Front D		Actual 0 mL/min .54 psi y re re Change Column	Setpoint 7.7184 mL/mir 25 psi 85.075 cm/sec 0.58772 min Son Calibrate Column Lock Column

5.1 อย่าลืมเลือกโหมดในการวิเคราะห์ว่าเป็นแบบ Constant Pressure หรือ Constant Flow

5.2 สังเกตุรายละเอียด Column ที่หน้าต่าง Selection ด้านซ้ายมือถูกต้องหรือไม่

5.3 หากรายละเอียด Column ไม่ถูกต้อง ให้กด Change Column ด้านล่างขวา จะปรากฏหน้าต่างดังรูป

Length: <mark>30.00 m</mark>	Diameter: 320 µm	Film Thickness: 0.25 μm
Column Type		Max Temperature: 325 °C
O Composite		Max Program Temperatur 350 °C
		Min Temperature: -60 °C
Additional Informa Manufacturer:	ation (Optional) Part Number	
Agilent 🔹	19091J-413	
Description: HP-5		
Select from Catalog	ОК Са	incel Help

5.4 ทำการใส่รายละเอียด Column ให้ถูกต้องตามรายละเอียดข้างกล่อง Column

### 5.5 หรือกด Select from Catalog เพื่อกรอก Part number ให้ software กรอกข้อมูล Column ให้เองดังรูป

GC Column Catalog

Inventory	Create	Layout U	pdate											
Find Clear														
Drag a column h		re to group by th	at colu											/ /
Part Number	M 🔺	Description	Fav	Len m	Dia µm	Film Thi	Phase Ratio	Min Temp,	Max Temp,	Max Prog	Form Factor	Key	Comments	Time Stamp
E CP7527	Agilent	CP-Carbowax		50	320	0.2	400	60	80	80	7-inch	CP-C		01/11/19
E CP7494	Agilent	CP-Chirasil-D		25	250	0.08	781	-1	200	200	7-inch	CP-C		01/11/19
E CP7495	Agilent	CP-Chirasil-L		25	250	0.12	521	-1	200	200	7-inch	CP-C		01/11/19
CP7495I5	Agilent	CP-Chirasil-L		25	250	0.12	521	-1	281	281	5-inch	CP-C		01/11/19
007500	Anilent	CP-Chirasil-D		25	250	0.25	250	-1	200	200	7-inch	CP-C		01/11/19

cc	Cal		Cata	
GC	CO	umn	Cala	юg

	Inventory	Create	Layout Up	odate											
-	100011-412 Tind Clear														
	190913-413					•	Find		Clear					🗌 Only S	how Colum
Di	rag a column he		e to group by tha	it colum											
	Part Number	Ma 🔺	Description	Fav	Len m	Dia µm	Film Thi	Phase Ratio	Min Temp,	Max Temp,	Max Prog	Form Factor	Keyw	Comments	Time Stamp
۲	19091J-413	Agilent	HP-5	$\checkmark$	30	320	0.25	320	-60	325	350	7-inch	HP-5		01/11/19
	🗄 <mark>19091J-4</mark>	Agilent	HP-5		30	320	0.25	320	-60	325	350	5-inch	HP-5		01/11/19
	🗄 <mark>19091J-4</mark>	Agilent	HP-5		30	320	0.25	320	-60	325	350	LTM	HP-5		01/11/19
	⊞ <mark>19091J-4</mark>	Agilent	HP-5		30	320	0.25	320	-1	281	281	Intuvo	Polys		01/11/19

H4 44 4 <b>#1/4</b>	→			F
Print	]	Install	Done	Help

5.6 กด Install > Use This จากนั้น Software จะทำการอัพเดต Column ให้ตาม Part Number ที่ได้กรอกไป

×

×

### 5.7 จากนั้น กด Lock Column

Acquisition Mo	ethod – Until	tled •				
<ul> <li>General Properties</li> <li>Instrument Setup Agilent 7890B</li> </ul>	Front Inlet Flow Path From 55 Inlet 0 1 pi [28:1 pi] 50 c [50 c] Back Inlet Flow Path Rock 55 Inlet 0 5 pi [25 pi] 50 c [70 c]	Column #1 Font FD 40 tr (40 tr) 0 mU/mn Column #2 40 tr (40 tr) 0 mU/min	150     100     50     0     0     2     2     2     Options     Run T	4 6 8 Time, min	20 psi 0 0	Oven: °C* Column #2 He: psi Column #2 He: mL/min
	Select ALS Front Injector Tray / Other Inlets SSL - Front SSL - Back Columns Oven Detectors Events Signals Configuration Miscellaneous Columns	#         Selection         ● Option           Front SS Inlet N2>         Agilent 190915-433UI: <not< td="">           Inventoried&gt;         Inventoried&gt;           1         HP-Sms Ultra Inert         -00 °C325 °C (350 °C): 30 m x 250 µm x)           -0.25 µm        &gt;&gt; Front Detector FID           Back SS Inlet He&gt;         Agilent 190911-413: <not inventoried="">           HP-5         -60 °C325 °C (350 °C): 30 m x 320 µm x)           0.25 µm        &gt; Front Detector FID</not></not<>	Columns Control Mode On Flow Pressure Average Velocity Holdup Time Constant Pressure	Actual 0 mL/min .559 psi • Post Run: 0 psi Column #2 Configu Change Column	Setpoint 7.7184 mL/mir 25 psi 85.075 cm/sec 0.58772 min uration Calibrate Column	(Initial): 0 min He @ 40 °C Oven Out: Ambient Pressure 30 m x 320 μm x 0.25 μm
	Modules					

5.8 หากต้องการเปลี่ยน Inlet หรือ Outlet Column ให้เลือก **Configuration** > **Column** จะปรากฏหน้าต่างดัง รูปด้านล่าง

#### Acquisition Method – Untitled



 6. เลือก ALS Icon แล้วเลือกตำแหน่ง Front หรือ Back เพื่อตั้งค่าใช้งานตามต้องการ (หากเป็นการ ฉีดแบบ Manual ให้รอจน System Status READY จึงฉีดสารตัวอย่าง เข้าทาง Inlet พร้อมทั้งกดปุ่ม START ที่เครื่อง GC อย่างรวดเร็ว)

Acquisition M	ethod – Untit	tled	
	<u>}</u> ⊥ ⊥ 1⊞	•	
<ul> <li>General Properties</li> <li>Instrument Setup Agilent 7890B</li> </ul>	Front Inlet Flow P. Front St Inlet 0 1 pt [29 1 pt] 50 °C [30 °C] Back Inlet How P. Back St Inlet 0.6 pt [25 pt] 50 °C [70 °C]	ath Column #1 40 °C [40 °C] o mulmin th Column #2 column #2 colu	U 150 U 100 50 0 0 0 2 4 6 8 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0
	Select	Injection	✓ Options
	<ul> <li>ALS</li> <li>Front Injector</li> <li>Tray / Other</li> <li>Inlets</li> <li>SSL - Front</li> <li>SSL - Back</li> <li>Columns</li> </ul>	Syringe Size: 10 μL	
	Detectors	Washes and Pumps	
	Signals	Preinj Pr Solvent A Washes: 2 2	ostinj Volume (µL) Max (8) •
	Miscellaneous Columns	Solvent B Washes: 2 2	Max (8) •
	Modules ALS	Sample Washes: 2	Max (8) •
	Readiness GC Calculators	Sample Pumps: 3	

### 6.1 เลือกปริมาตรสารตัวอย่างที่ต้องการฉีดเข้าระบบในช่อง Injection Volume (µl)

- PreInj Solvent A Washes กำหนดจำนวนครั้งการล้างเข็มด้วยสารในขวด A ก่อนการฉีดตัวอย่าง Solvent B Washes กำหนดจำนวนครั้งการล้างเข็มด้วยสารในขวด B ก่อนการฉีดตัวอย่าง Sample Washes กำหนดจำนวนครั้งการล้างเข็มด้วยสารตัวอย่างเอง ก่อนการฉีดตัวอย่าง Sample Pumps กำหนดจำนวนครั้งการไล่ฟองอากาศด้วยการดูด-ปล่อยสารตัวอย่างก่อน การฉีดตัวอย่าง
- PostInj Solvent A Washes กำหนดจำนวนครั้งการถ้างเข็มด้วยสารในขวด A หลังการฉีดตัวอย่าง Solvent B Washes กำหนดจำนวนครั้งการถ้างเข็มด้วยสารในขวด B หลังการฉีดตัวอย่าง

6.2 กำหนดปริมาตร Solvent A, B ในการถ้างเข็มก่อน และ หลังการฉีดในช่อง Volume (µl)

### 7. เลือก Inlets Icon แล้วเลือกตำแหน่ง Front หรือ Back เพื่อตั้งค่าใช้งานตามต้องการ

<ul> <li>General Properties</li> <li>Instrument Setup Agilent 78908</li> </ul>	Front Inlet Flow P Front S inlet 0.1 pt [29.1 pt] 50 °C [30 °C] Back Inlet Flow P Back S3 inlet 0.6 pt [25 pt] 50 °C [70 °C]	ath Column #1 40 'c [40 'c] 0 m/min column #2 column #2 column #2 column #2 column #2	10 *C]	0 150 0 100 50 0 0 2 ♥ Options	4 e Run Time, r	nin	- 20 <b>ps</b> - 10 <b>s</b>	mL/min	— Oven: °C* — Column #2 He: psi … Column #2 He: mL/
	Select	Split-Splitless Inlet	Select Liner 🔦	Options not bee	n selected.				
	- ALS								
	Front Injector								
	Tray / Otner	V Heater:	Actual 50 °C	Setpoint					
	SSL - Front			50 °C					
	SSL - Back								
	Columns	Pressure:	.091 psi	29.063 psi					
	Oven Detectors	Total Flow:	-0.1172 mL/miı	85.236 mL/mir					
	Events Signals	Septum Purge Flow:	0.3712 mL/min	3 mL/min					
	<ul> <li>Configuration</li> </ul>	Inlat Mada (Split 20 )	1)						^
	Miscellaneous	cality	1)	- Solit Ratio:					
	Columns	spire	· · · · · · · · · · · · · · · · · · ·				0.00 ml (min		
	ALS			20	:1	Split Flow	8.32 mL/min		
	Readiness								

1

Heater: ระบุอุณหภูมิที่ต้องการ (ไม่เกิน 400°C)

Pressure: จะแสดงค่าตัวเลขซึ่งสัมพันธ์กันกับค่าที่ตั้งไว้ในหน้า Set up Column

Total Flow: จะแสดงค่าตัวเลขซึ่งสัมพันธ์กันกับค่าที่ตั้งไว้ในหน้า Set up Column

Septum Purge Flow: ควรตั้งไว้ที่ค่ามาตรฐาน 3 ml/min

Mode: มีอยู่ 4 mode ให้เลือกใช้ตามต้องการ

Split: ใช้เมื่อสารที่นำมาวิเคราะห์มีความเข้มข้นมาก ต้องใส้ Split ratio เช่น 50:1, 100:1, 200:1 เป็นต้น โดยค่านี้จะสัมพันธ์กับ Split flow และ Total flow หากเลือก Split ratio สูงเกินไป เมื่อ running อาจเกิด Peaks ไม่ก่อยสูง ให้แก้ไขด้วยการลดอัตราส่วน Split ให้น้อยลง Splitless: ใช้เมื่อสารที่นำมาวิเคราะห์มีความเข้มข้นต่ำ ๆ purge time ควรมีการค่า 0.75 min เมื่อ

ครบเวลาที่กำหนด ระบบจะกลับไปทำงานที่ Mode Split ดังเดิม

Pulsed split: และ Pulsed splitless: สามารถ Set pressure ของ Inlet ให้ Split หรือ Splitless เป็น จังหวะ ได้ตามต้องการ

Gas Saver: หากเลือกจะใช้ควรตั้งไว้ที่ค่ามาตรฐาน 20 ml/min After 2 min เพื่อประหยัด Carrier Gas

## 8. เลือก Detectors Icon แล้วเลือกตำแหน่ง Front หรือ Back เพื่อตั้งค่าใช้งานตามต้องการ

	Front Inlet F	low Path			_
Properties	Front SS	iniet Column #1 Front FID	ų	20 g o D	
roperaes	0.1 psi (2) 50 °C (5	9.1 psi) 40 °C (40 °C) 50 °C (50 °C) 0 °C) 0 mL/min	0	8 10 9. 3 3 Column #2 He: mL	min
Instrument Setup	Back Inlet Fi	Column #2 40 °C (40 °C)			
Agilent 7890B	Back SS 0.5 pt [2 50 °C [7	Inlet 0 mL/min IS psi) 0 °C	~	Options Pun Time min	
	-				
	Select	FID		✓ Options	
	- ALS		Actual	Setpoint	
	Front Injector	Hester:	50 °C	250 °C	
	Tray / Other	V Heater.			
	- Inlets		1.001	400 ml /min	
	SSL - Front	Air Flow:	1.321 mL/min	400 mL/ mm	
	SSL - Back		-0.09/12 ml/m	30 ml /min	
	Columns	H2 Fuel Flow:	-0.05415 110/11		
	Oven	Makoun Flour (N2)	-0.08142 ml/m	25 mL/min	
	Detectors				
	Events	Carrier Gas Flow Correction	n (None)		
	<ul> <li>Signals</li> <li>Configuration</li> </ul>	Column Flow: (N2)	0.006121 mL/m	3.916 mL/min	
	Miscellaneous	O Column + Fuel = Constant	nt		
	Modules	○ Column + Makeup = Cor	nstant		
	ALS	Constant Makeun and E	uel Flow		
	Readiness		active		
	GC Calculators				
		🗹 Flame	0 pA		

Acquisition Method – Untitled

Heater: ระบุอุณหภูมิที่ต้องการ (ห้ามต่ำกว่า 150°C)

 $\mathbf{H}_2$  Flow: ระบุอัตราเร็วของ  $\mathbf{H}_2$  ที่เหมาะต่อ Detector นั้น เช่น FID 30 - 50 ml/min

Air Flow: ระบุอัตราเร็วของ Air ที่เหมาะต่อ Detector นั้น เช่น FID 400 - 450 ml/min

Makeup Flow: ระบุอัตราเร็วของ Makeup Gas ที่ต้องการ (5 - 60 ml/min) ขึ้นอยู่กับ ID ของ Column

Const Col + Makeup: กำหนดให้อัตราเร็ว Carrier Gas ที่ออกจาก Column + อัตราเร็วของ Makeup Gas ดงที่

Flame: Mark ไว้เพื่อทำการ Activate Detector

#### 9. เลือก Signals Icon

Acquisition M	ethod – Untit	iled •									
▲ General	Front Inlet F	ow Path			5				20	∃ — Oven: °C*	
Properties	Front 55 0.1 psi (2)	Inlet Column #1 (1 psi) 40 °C (40 °C)	Front 50 °C (2	FID 150 °C]	S 3				10 Si	Column #2 He: psi	
Instrument Setup	Back Inlet Fi	ow Path Column #2			:-		-			∃" Column #2 He: mL/min	
Agilent 7890B	Bock SS 0.6 pti	40 °C (40 °C) Inlet 0 mL/min 5 psi)			n An Ontions	1 2 3 4 5	6 7	8 9			
	50.61	nd.			♥ Options Run Lime, min						
	Select				✓ Option	s					
	- ALS		Dural	0		Data Data (Mila Dash)					
	Front Injector		Dual	Signal Sou	rce	Data Rate / Min Peak V	Nidth	Zero	Save		
	Tray / Other	•	F	#1: Front Signal (FID)		▼ 50 Hz / 0.004 min	→ Hz	?	<ul><li>✓</li></ul>		
	<ul> <li>Inlets</li> </ul>		В	#2: None		<ul> <li>50 Hz / 0.004 min</li> </ul>	+ Hz	?			
	SSL - Front		В	#3: None		50 Hz / 0.004 min	→ Hz	?			
	SSL - Back		В	#4: None		<ul> <li>50 Hz / 0.004 min</li> </ul>	→ Hz	?			
	Columns		Hide Du	ual Iniection Signal Assig	nments						
	Oven										
	Detectors		Signal Ev	rent Table							
	Events	Delete	s	ignal Source	Time,	Signal Event			]		
	Signals	Events		ightar boarce	min	Signarevent					
	<ul> <li>Configuration</li> </ul>		b#								
	Miscellaneous										
	Columns										
	Modules										
	ALS										

- เลือกรับสัญญาณ โครมา โตแกรมจาก Detector ที่ต้องการที่ตาราง Signal Source (Front Signal, Back Signal)
- เลือกความถิ่ของสัญญาณที่ตาราง Data Rate / Min Peak width
   (ควรเลือกที่ความถี่ 20 Hz หรือ 50 Hz)
- อย่าลืม ทำเครื่องหมายในช่อง Save ให้ตรงกับสัญญาณ Detector ที่ต้องการเก็บโครมาโต แกรม ไม่เช่นนั้นจะไม่มีโครมาโตแกรมเก็บไว้เลย

10. กด 🖳 เพื่อ Save as จากนั้นตั้งชื่อ Method ตามต้องการ

	Save As		×
Save As			
C:\CDSProjects\Training\N	lethods	•	
t			
🖽 Training.pmx			
File name		Acquisition method (*.amx) 🔹	
New folder	File name cannot be empty	Save Cancel	

## ขั้นตอนการนำ Method เดิม มาใช้งาน หรือ เพื่อแก้ไข

File Home GC Plugins	GC8890 - Acquisition Control		? — 🗆 🗙
Take     Take     Release     Status     Method     Single Samp     Layouts     Layouts	Activi	ty Log Online Signals iment Status <mark>Status</mark> ueue Single Sample Analysi: Windows	5
<ul> <li>Acquisition Method – Untitled</li> <li>Acquisition Method Method – Untitled</li> <li>Acquisition Method Method – Untitled</li> <li>Acquisition Method Met</li></ul>	me#1 Front FID [40 °C] 50 °C [50 °C] //min This can result in large points for flow and pressure. ♥ Options	2 4 6 8 Run Time, min	y         →           y         →           -Column #1 N2: psi           -Column #1 N2: mL/min
<ol> <li>เลือกหัวข้อ Method &gt;</li> </ol>	(Open Method) จะปราศ Open File	ฎหน้าต่างดังรูป	~
Open File	opennie		
Project Training	•		
C:\CDSProjects\Training\Methods			•
1			
ELI Training.pmx			
		Open	Cancel

- 2. กด Open จากนั้นทำการแก้ไข Method ที่ Instrument set up ตามต้องการ
- 3. กด 🖳 เพื่อ Save as แล้วตั้งชื่อใหม่ตามต้องการ หรือ กด 凹 เพื่อ Save Method ในชื่อเดิม

### การสั่ง Run Chromatogram

้ก่อนทำการวิเคราะห์ตัวอย่าง ต้องทำการตรวจสอบ Status ว่าเครื่อง GC อยู่ในสถานะพร้อมใช้งาน



- Status ต้องเป็นสีเขียว
- Baseline ต้องเรียบ
- สามารถเลือก Signal ใน window online signal โดยกด



## งั้นตอนการ Run Chromatogram แบบ Single Run

#### 1. Click Single Sample

Ađ	File	GC8890 - Acquisition Iome GC Plugins Control	? — 🗆 🗙
A A Ins	Take Release trument	Image: Method     Image: Sample     Imag	
×	Single Samp	le Analysis Run Queue	×
	Run Inform	ation 🗎 🔳 🔻 🗉 🞼 🕅 🔁 🕶	
	Sample name	> State Type Result Name User	Acquisition Met Details
	Acq. method	C;\CDSProject\Training\Method\Training.amx	
	Proc. method		
	Result path	C;\CDSProject\Training\Result	
	Result name	>	
	Autosample	Shutdown Method	
		Priority Sample Run C:\CDSProjects\Police\Results	
	Online Sign	als ▼ ② ◎ Pont Signal	×
28890 - Idle	v v v v v v v v v v v v v v	at 0.5 0.25 0 -0.25 -0.5 -0.5 -0.75 -1 186 188 190 192 194 196 198 200 202 204 206 208 210 212 214 216 218 220 222 224 226 228 230 232 23	4 236 238 240 242 244

### ทำการใส่ข้อมูลและรายละเอียด

Sample Name	-	เป็นการระบุชื่อของตัวอย่างที่อยู่ใน vial นั้น
Acq. Method	-	Method ใช้สั่ง Run เพื่อเก็บผลการวิเคราะห์
Proc. Method	-	Method ใช้ออกผลการวิเคราะห์ (หากไม่ทราบ ไม่ใส่ก็ได้)
<b>Result Path</b>	-	การเก็บข้อมูลที่ Project
Result Name	-	การตั้งชื่อ Folder เพื่อเก็บผล Chromatogram ในแต่ละการวิเคราะห์

2. กด Run เพื่อ Start Single run

### ขั้นตอนการ Run Chromatogram แบบ Sequence Run

### การสร้าง Sequence

#### 1. Click Sequence

2.	กด 💾 (N	ew	Sequ	ence)												
A₫						_	GC8890 - A	cquisition						?	- 0	1 X
	File Home		GC P	lugins												
₿	Take	சா		<b>P</b>	F67 ^ [	🕄 Сору	Activity Log	g Online Sig	nals							
ß	Release			ш	<u>Ц</u> Ц <sub>У </sub> )		Instrumen	t Status Status								
	Status	Met	hod Si	ngle Sample	Sequence 😵	⊃ Reset 🕶	Run Queue	e Sequence	Creation Templa	te						
Ins	trument			Layouts				Windows								
$\times$	Sequence – Ur	ntitle	h													
		TCTCIC	.ч ч		RP											
	╘╽╝╚┼╘╴				LO Apply lem	plate P										
	▲ General	1 2	Action	Vial 101	Sample type	Run type	+ Level	Acq. methor#     Troining only	Proc. metho #	Inj/Vial	Volume 1 Use Method	Injection sol 4	Sample amo #	Sample nam P	Data file	-12
	Properties Bun Options	2 2	I Inject	101	Cal Std			1 Training.amx			1 Use Method	GC Injector	0.00000			
	Kun Options	3 🗸	I Inject	101	Cal. Std.			1 Training amx			1 Use Method	GC Injector	0.00000			
	▲ Injections	4 🗸	] Inject	101	Sample			Training amx			1 Use Method	GC Injector	0.00000			
	Table	5 🗹	] Inject	101	Sample			Training.amx			1 Use Method	GC Injector	0.00000			
		6 🗹	Inject	101	Blank			Training.amx			1 Use Method	GC Injector	0.00000			
		7 🗹	] Inject	101	😑 Sam 🔻			Training.amx			1 Use Method	GC Injector	0.00000	>		>
		<														>
					omnound sustam pa	rameters C	ompound amo	unte Description	Create repor							
		26	imple custon	i parameters	ompound custom pa	rameters C	ompound anto	unis Description	create repor							
		**Indi	icates Manda	tory Entry												
		Paran	neter	Value												
υ																
P																
6																
88	Result path C;\CD	SProje	ct\Trainin	g\Result												
- iii	Result name	-				>								R	un	

### ทำการใส่ข้อมูลและรายละเอียด

Vial	-	หมายเลขขวด
Sample Type	-	Cal. Std สำหรับ Standard และ Sample สำหรับสารตัวอย่าง
Acq. Method	-	Method ใช้สั่ง Run เพื่อเก็บผลการวิเคราะห์
Proc. Method	-	Method ใช้ออกผลการวิเคราะห์ (หากไม่ทราบ ไม่ใส่ก็ได้)
Inj/Vial	-	จำนวนครั้งที่จะฉีดสำหรับ vial นั้นๆ

2. หากต้องการเพิ่มจำนวนบรรทัด สามารถ Click ขวา Copy และ Paste ได้เลย

3. กด 🕮 เพื่อ Save as แล้วตั้งชื่อใหม่ตามต้องการ

	<b>Result Path</b>	-	การเก็บข้อมูลที่ Project
	Result Name	-	การตั้งชื่อ Folder เพื่อเก็บผล Chromatogram ในแต่ละการวิเคราะห์
4. กด	Run	เพื่อ Star	rt Sequence Run

## การเรียกโครมาโทแกรมที่ต้องการออกมาวิเคราะห์

1. Double Click OpenLab Control Panel



2. เลือก Project ด้านซ้ายล่าง > เลือก Project ที่ต้องการ > Start Data Analysis

Create Edit Delete Refresh Project Project All	Data     Create Desktop       Analysis     Create Desktop       Data Analysis     Data Analysis
Projects 《 Agilent PT Training	Training         Properties       CDS Settings         Name:       Training         Project folder path:       C:\CDSProjects\Training         Description:
Instruments	
Projects	
Administration	

## 3. เลือก Data ที่จะวิเคราะห์ด้านซ้ายมือแล้ว Double Click จะปรากฏต่างดังรูป

Difference File Home Import/Export	Classroom - Data Analysis	? —
Load Data Nijections Load Projects		
Data Selection «	Injection List	
	Drder No A Inj. # A Sample name Data file Description	Sample type
	✓ 1 1 Calbration 1.1 _001_008-0101.D	Cal. Std.
囧 Example_Data_for_ESTD	2 1 Calibration 1.2 _002_008-0201.D	Cal. Std.
[] Example_Data_for_ISTD	3 1 Calibration 2.1 _003_008-0501.D	Cal. Std.
D Isoccratic Stds-Samples-Stds	4 1 Calibration 2.2 _004_008-0701.D	Cal. Std.
印 LCMS_PeakPuritySulfa	5 1 Calibration 3.1 _005_008-1001.D	Cal. Std.
節 LIR-2007-1-2007-02-27_13-43-28	6 1 Calibration 3.2 _006_008-1101.D	Cal. Std.
T LIR-2007-2-2007-02-28_09-54-30	7 1 Sample 1 _007_008-0301.D	Sample
DIR-2008-1-2007-02-28_14-25-40	8 1 Sample 2 _008_008-0401.D	Sample
印 neu_SulfaDrugs_DAD_ESIposneg 2018-02-23 16-	9 1 Sample 3 _009_008-0801.D	Sample
	✓ 10 1 Sample 4 _010_008-0901.D	Sample
	Classroom - Data Analysis	? — [
File Home Processing	Audit/E-Sign	
Open     Close	Calibration Curve Injection List Peak Details Calibration Curve Injection Results Sample Information Calibration Curve Processing Method Peak Explorer	UV Spectrum
injections   Methods   Processing   Reports	Layouts Windows	
Injections         Methods         Processing         Reports           Data Processing	Layouts     Windows       Chromatograms       Q     Image: Imag	e Separate 🔻 👸
Injections     Methods     Processing     Reports       Data Processing     ≪       ↓■     by Sequence     ▼	Layouts     Windows       Chromatograms       P     Image: Calibration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   001 008.0101.D	e Separate 🔻 👸
Impections     Methods     Processing     Reports       Data Processing     ≪       ↓■     by Sequence     ↓       ↓■     Example_Data_for_ESTD	Layouts         Windows           Chromatograms         Image: Chromatograms           Image: Chromatograms         Image: Chromatogram <th>e Separate 🔻 👸</th>	e Separate 🔻 👸
Impediods         Indexides         Processing         Kepons           Data Processing	Chromatograms Chromatograms Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D	e Separate   Separate Separate Sep
Impediods         Indexides         Processing         Kepons           Data Processing	Layouts Windows Chromatograms $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$ $\bigcirc$	e Separate
Impediods         Indexides         Processing         Kepons           Data Processing         (*           Impediods         by Sequence         (*           Impediods         Impediods         (*           Impediods         Calibration 1.1001_008-0101.D         (*)           Impediods         (*)         Calibration 1.1001_008-0101.D         (*)           Impediods         (*)         Calibration 1.2002_008-0201.D         (*)           Impediods         (*)         Calibration 1.2002_008-0201.D         (*)           Impediods         (*)         Calibration 1.2002_008-0201.D         (*)           Impediods         (*)         Calibration 1.2002_008-001.D         (*)           Impediods         (*)         Calibration 1.2002_008-003.D         (*)           Impediods         (*)         (*)         (*)         (*)           Impediods         (*)	Chromatograms Chromatograms Chromatograms Chromatograms Chromatograms Chromatograms Chromatograms Calibration 1.1   DADI A, Sig=254.4 Ref=360,100   _001_008-0101.D Calibration 1.1   DADI A, Sig=254.4 Ref=360,100   _001_008-0101.D Chromatograms Chromatogram Chromatograms Chromatograms Chromatograms Chromato	e Separate
Injections         Methods         Processing         Kepons           Data Processing	Chromatograms Chromatograms Chromatograms Calbration 1.1   DADI A, Sig=254,4 Ref=360,100  _001_008.0101.D Calbration 1.1   DADI A, Sig=254,4 Ref=360,100  _001_008.010.D Calbration 1.1   DADI A, Sig=26,100  _001	e Separate
Impedious       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (*         Impedious       by Sequence       (*)         Impedious       Impedious       (*)         Impedious       Calibration 1.1001_008-0101.D       (*)         Impedious       (*)       Calibration 1.1001_008-0201.D       (*)         Impedious       (*)       Calibration 1.2002_008-0201.D       (*)         Impedious       (*)       Calibration 1.2003_008-0501.D       (*)         Impedious       (*)       Calibration 2.2004_008-0701.D       (*)         Impedious       (*)       Calibration 3.1005_008-1001.D       (*)         Impedious       (*)       Calibration 3.2006_008-1101.D       (*)         Impedious       (*)       Sample 1007_008-0301.D       (*)         Impedious       (*)       Sample 2008_008-0401.D       (*)         Impedious       (*)       Sample 4010_008-0901.D       (*)         Impedious       (*)       (*)       (*)         Impedious       (*)       (*)       (*)         Impedious       (*)       (*)       (*)         Impedious       (*)       (*)       (*)	Chromatograms Chromatograms Chromatograms Cabration 1.1   DADI A, Sig=254,4 Ref=360,100  _001_008.0101.D Cabration 1.1   DADI A, Sig=254,4 Ref=360,100  _001_008.010.D Cabration 1.1   DADI A, Sig=25,3 3,5 4 4,5 5,5 5,6 6,6 5,7 7,5 8 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 3,5 4 4,5 5,5 5,6 6,6 5,7 7,5 8 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 3,5 4 4,5 5,5 5,6 6,6 5,7 7,5 8 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 3,5 4 4,5 5,5 5,6 6,6 5,7 7,5 8 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 3,5 4 4,5 5,5 5,5 6,6 5,7 7,5 8 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 3,5 4 4,5 5,5 5,5 6,6 5,7 7,5 8 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 8,5 8 Cabration 1.1   Sig=25,3 8,5 8 Cabration 1.1	e Separate
Impediations       Internology       Processing       Impediator         Data Processing       Impediator       Impediator       Impediator         Impediator       Impediator       Impediator       Impediator       Impediator         Impediator       Impediator       Impediator       Impediator       Impediator       Impediator         Impediator       Impediator       Impediator       Impediator       Impediator       Impediator         Impediator <th>Layouts     Windows       Chromatograms     Image: Chromatograms       Image: Chromatograms     Image: Chromatograms</th> <th>e Separate</th>	Layouts     Windows       Chromatograms     Image: Chromatograms       Image: Chromatograms     Image: Chromatograms	e Separate
Impedious       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (*         Implement       (*)       (*)         Implement       (*)	Layouts     Windows       Chromatograms     Image: Chromatograms       Image: Chromatograms     Image: Chromatograms	e Separate   Separate Separate Separ
Injections       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (*         IF       by Sequence       (*)         IC-Calibration 1.1001_008-0101.D       (*)         IC-Calibration 1.2002_008-0201.D       (*)         IC-Calibration 1.2002_008-0201.D       (*)         IC-Calibration 1.2003_008-0501.D       (*)         IC-Calibration 1.2004_008-0701.D       (*)         IC-Calibration 3.1005_008-0701.D       (*)         IC-Calibration 3.2006_008-0101.D       (*)         IC-Calibration 3.2006_008-1001.D       (*)         IC-Calibration 3.2006_008-001.D       (*)         IC-Sample 2008_008-001.D       (*)         IC-Sample 3009_008-0001.D       (*)         IC-Sample 4010_008-0901.D       (*)         IC-	Windows         Chromatograms         Period       Period <th>e Separate   Separate Separate Sep</th>	e Separate   Separate Separate Sep
Injections       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (*         IF       by Sequence       (*)         IC       Calibration 1.1001_008-0101.D       (*)         IC       Calibration 1.2002_008-0201.D       (*)         IC       Calibration 1.2003_008-0501.D       (*)         IC       Calibration 2.2004_008-0701.D       (*)         IC       Calibration 3.1005_008-1001.D       (*)         IC       Calibration 3.2006_008-101.D       (*)         IC       Calibration 3.2006_008-101.D       (*)         IC       Calibration 3.2006_008-101.D       (*)         IC       Calibration 3.2006_008-101.D       (*)         IC       Calibration 3.2006_008-001.D       (*)         IC       Sample 1007_008-0301.D       (*)         IC       Sample 3009_008-0801.D       (*)         IC       Sample 4010_008-0901.D       (*)         IC       Signals       (*)         ID       DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100       (*)         INStrument Traces       (*)       Methods	Windows         Chromatograms         Period       Period <td>e Separate</td>	e Separate
Injections       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (         IF       by Sequence       (         ICalibration 1.1001_008-0101.D       (       (         ICalibration 1.2002_008-0201.D       (       (         ICalibration 1.2003_008-0501.D       (       (         ICalibration 1.2004_008-0701.D       (       (         ICalibration 3.1005_008-0701.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-1001.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-1001.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-1001.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-1001.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-001.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-001.D       (       (         ICCalibration 3.2006_008-001.D       (       (         ICCalibration 3.20008_008-001.D       (       (         ICCalibration 3.20008_008-001.D       (       (         ICCCalibration 3.20009_008-0901.D       (       (         ICCCalibration 3.10010_008-0901.D       (       (         ICCCAlibration 3.10010_008-0901.D       (       (	Layouts     Windows       Chromatograms     Image: Chromatograms       Image: Chromatograms     Image: Chromatograms	e Separate   Separate Separate Separate  Separate Se
Injections       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (         IF       by Sequence       (         ICalibration 1.1001_008-0101.D       (       (         ICalibration 1.2002_008-0201.D       (       (         ICAlibration 1.2004_008-0701.D       (       (         ICAlibration 3.1005_008-0101.D       (       (         ICAlibration 3.2006_008-1101.D       (       (         ICAlibration 3.2006_008-0301.D       (       (         ICAlibration 3.2006_008-0401.D       (       (         ICA Sample 3009_008-0801.D       (       (         ICAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100       (       (         Instrument Traces       (       Methods       (         ICAL Asig=254,4 Ref=360,100       (       (       (         Instrument Traces       (       Methods       (       ( <td>Windows         Chromatograms         Display mode         Chromatograms         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Colspan="2"&gt;Display mode         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Total paraben         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Total paraben         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Total paraben         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Output colspan="2"&gt;Total paraben         Output colspan="2"&gt;Display mode         Output colspan="2"&gt;Colspan="2"&gt;Display mode         Output colspan="2"&gt;Colspan="2"&gt;Display mode         Output colspan="2"&gt;Display mode         Sample       Display mode</td> <td>e Separate   Separate Separate Sep</td>	Windows         Chromatograms         Display mode         Chromatograms         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Colspan="2">Display mode         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Total paraben         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Total paraben         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Total paraben         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Output colspan="2">Total paraben         Output colspan="2">Display mode         Output colspan="2">Colspan="2">Display mode         Output colspan="2">Colspan="2">Display mode         Output colspan="2">Display mode         Sample       Display mode	e Separate   Separate Separate Sep
Injections       Methods       Processing       Kepons         Data Processing       (         IF       by Sequence       (         ICalibration 1.1001_008-0101.D       (       (         ICalibration 1.2002_008-0201.D       (       (         ICALIBRATION 1.2002_008-0201.D       (       (         ICALIBRATION 1.2002_008-0201.D       (       (         ICALIBRATION 1.2002_008-0201.D       (       (         ICALIBRATION 2.1003_008-0201.D       (       (         ICALIBRATION 2.2004_008-0701.D       (       (         ICALIBRATION 3.1005_008-1001.D       (       (         ICALIBRATION 3.2006_008-1101.D       (       (         ICALIBRATION 3.2006_008-1001.D       (       (         ICALIBRATION 3.2006_008-0401.D       (       (         ICALIBRATION 3.20009_008-0801.D       (       (         ICALIBRATION 3.10010_008-0901.D       (       (         ICALIBRATION 4. Sig=254,4 Ref=360,100       (       (         IDAD1 A. Sig=254,4 Ref=360,100       (       (         IDAD1 A. Sig=254,4 Ref=360,100       (       (         IDAD1 A. Sig=254,4 Ref=360,100       (       (       (	Windows         Chromatograms         P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   _001_008.0101.D         Y10 1       P Calbration 1.5 2 2.5 3 3.5 4 4.5 5 5.5 6 6.5 7 7.5 8 8.5         Sample Information         X       Sequence         Name       Example_D         Description       Self assem         Created by       SYSTEM         Modification date (yyy-MM-dd)       P Sample         Name       Calbration       Sample         Name       Calbration       Sample <t< td=""><td>e Separate   Separate Separate Sep</td></t<>	e Separate   Separate Separate Sep
Injections         Methods         Processing         Kepons           Data Processing	Layouts       Windows         Chromatograms       Image: Chromatograms       Image: Chromatograms       Image: Chromatograms       Display mode         Pealbration 1.1   DAD1 A, Sig=254,4 Ref=360,100   001 008.0101.D       Image: Chromatograms        Modification date<	e Separate

หมายเหตุ: หากต้องการ Overlay Chromatogram ให้ Click

📬 หน้า Data ที่ต้องการ

4. หากเปิด Data ผิด สามารถเปิดใหม่ได้ตามรูปด้านล่าง

Di Cl	assroom - Data Analysis		
	Processing		
Open Close Open	Save Close	Reprocess Save All	Print View
	Method Viethod	All V Results	
	Methods	Processing	Reports
Data Processing	<	Chromatog	rams
by Sequence			
⊿ ¤- Example_Data_for_ISTD		►ISTD-sample	DAD1 A, Sig=235,10 F
ぱ- ISTD-level1001_IST	D-LV-000001.D	x10 2	
≍- ISTD-level2 - 002 IST	D-LV-000002.D	4.5	
		A A A A A A A A A A A A A A A A A A A	
R- ISTD-sample004_IS	ID-SAMPLE-001.D		
		n n n 1.5	1.446
Da	_	_	Classroom - Dat
File Home	Processing	Audit/E-Sign	
	LT LTX	🔍 📖	
Open Close Open	Save Close	Reprocess Save All	Print View
Data Data Method	Method 🗸 Method	All <b>∨</b> Results	All♥ PDF♥
Injections	Methods	Processing	Reports
Data Processing		« Chromatog	grams
by Sequence			
		x10 <sup>2</sup>	
	Classroom - Data Ana	lvsis	? -
File Home Import/Export	ben ben bendring		
Load Refresh Select Data Project 🗸			
Injections Projects			
Data Selection	/ Injection List		
	□ Order No Inj.#	Sample name Data file	Description Sample type
Classroom	✓ 1 1	Calbration 1.1 _001_008-0101.D	Cal. Std.
前 Example_Data_for_ESTD	2 1	Calibration 1.2 _002_008-0201.D	Cal. Std.
町 Example_Data_tor_ISTD	✓     3     1       ✓     4     1	Calibration 2.1 _003_008-0501.D	Cal. Std. Cal. Std.
ISOCIATE Stus-samples-stas     In LCMS PeakPuritySulfa	✓ 1	Calibration 3.1 _005_008-1001.D	Cal. Std.
1 LIR-2007-1-2007-02-27_13-43-28	✓ 6 1	Calibration 3.2 _006_008-1101.D	Cal. Std.
- [1] LIR-2007-2-2007-02-28_09-54-30	7 1	Sample 1 _007_008-0301.D	Sample
D LIR-2008-1-2007-02-28_14-25-40	✓         8         1           ✓         9         1	Sample 2008_008-0401.D	Sample
ញ្ញ៊ែ neu_SulfaDrugs_DAD_ESIposneg 2018-02-23 1	.6-1 10 1	Sample 4 010 008-0901.D	Sample

#### การเลือกหน้าต่างแสดงผลการวิเคราะห์

แนะนำให้เลือกหน้าต่างแสดงผลดังนี้									
Chromatogram	-	เพื่อแสดงกราฟผลการวิเคราะห์							
<b>Processing Method</b>	-	เพื่อตั้งค่า Method รายงานผลการวิเคราะห์							
Injection List	-	เพื่อตั้งค่าการคำนวณผลตัวอย่าง							



### การตั้งค่า Processing Method เพื่อรายงายผลการวิเคราะห์

#### 1. Start Data Analysis > Data selection > Load data > Data Processing

2. เลือก Tab Processing > New Method



#### Create New Processing Method

Select method configuration



### 3. จะปรากฏหน้าต่าง Processing Method Set up ดังรูป และทำการ Linked Method



4. ทำการตั้งชื่อ Processing Method ตามต้องการแล้วกด Save

 Method file (*.pmx)	
	Method file (*.pmx)

Difference     Classroom - Data Anal       File     Home     Processing       Open     Close     Open     Save       Data     Data     Method     Close       Injections     Methods     Methods	ysis 3	Audit/E-Sign       Injection Tree         Audit/E-Sign       Injection Tree         Normation       Print       Pick       Pick       Acquisition Setpoints       Injection List         Reprocess       Save All Results       Print       View All V       Posesing       Reset       Copy Calibration Curve       Acquisition Setpoints       Injection List         Processing       Reports       Layouts       Reset       Chromatograms       Processing Method
Data Processing		Processing Method         Police       0 <sup>C</sup> Info       Global         Location       C:\CDSPrPolice.pmx         Properties       Signals         Integration Events ChemStation       Description         Standard       Advanced         Manual Integration       Created at (yyyy-MM-dd)         2019-10-10 21:41:37+07:00       Created at (yyyy-MM-dd)         Created at (yyyy-MM-dd)       2019-10-10 21:41:37+07:00       Created at (yyyy-MM-dd)         Chromatograms       Chromatograms       Display mode       Separate         x10 2       Display mode       Separate       Content
<ul> <li>▷ Signals</li> <li>▷ Instrument Traces</li> <li>▲ Methods</li> <li>Training01</li> </ul>	節	4.5 4.5 3.5 2.5 1.5

# 5. หาก Processing Method Linked เรียบร้อยจะปรากฏหน้าต่างดังรูป **ถ้าไม่ Linked กลับไปข้อ 3**

#### Integration

- 1. Start Data Analysis > Data selection > Load data > Data Processing
- 2. เลือก Tab Home > Open Method > Linked Method
- 3. เลือกหน้าต่าง Processing Method > เลือกหัวข้อ Integration Events ด้านซ้าย > Standard >

Global

Classroom - Data Analysis File Home Processing	Audit/E-Sign Processing Method
Open Data     Close Data     Open Data     Save Method     Close Method       Injections     Methods	Image: Construction Constru
Data Processing «	Processing Method ×
JF by Sequence	Police $\mathscr{O}$ Signals Global parameters are used for all not specific signals
ELE Example Data for ISTD	▲ General Global Use Time (min) ▲ Event Value
	Properties DAD1A DAD1A Slope sensitivity <b>v</b> 1.00000
	Signals DAD1B O.000 Peak width 0.02000
∂ <sup>®</sup> ≒- ISTD-Ievel2002_ISTD-LV-000002.D  √	▲ Integration Events ChemStation DADIC DADIC DADIC
de ⊭ ISTD-level3003_ISTD-LV-000003.D  √	Standard 0.000 Height reject V 1.70000
𝔗 ≒- ISTD-sample004_ISTD-SAMPLE-001.D 🗸 🕨	Advanced
	Compounds     Identification     Calibration     Chromatograms
	▶ISTD-level1   DAD1 A, Sig=235,10 Ref=550,60   _001_ISTD-LV-000001.D
▷ Signals	5
▷ Instrument Traces	
Methods	
Training01	
Data Selection	
Data Processing	
Reporting	02 04 06 08 1 12 14 16 18 2 22 24 26 28 3 32 34 36 38 4 42 44 46 48 5 52 54 56 58 6 62 64 66 68 7 72 74 76 78 Retention time [min]

### **Processing Method**

Police	P	^	Signals	Global parameters are used for all not specific signals							
∠ General			Global		Use	Time (min) 🔹	Event		Value		
Properties			DAD1A		<b>~</b>	0.000	Slope sensitivity	•	1.00000		
Signals			DAD1B		<b>~</b>	0.000	Peak width	•	0.02000		
Integration Events ChemStation			DAD1C		<b>v</b>	0.000	Area reject	-	1.00000		
					~	0.000	Height reject	•	1.70000		
Standard		U			-	0.000	Shoulders mode	•	Off 🔻		
Advanced Manual Integration						0.000	Area% reject	•	0.00000		
<ul> <li>Compounds</li> </ul>											
Identification											
Calibration		~									

### ตั้งค่าตัวแปรตามต้องการ

<b>Slope Sensitivity</b>	ความชั่นของ Base line
Peak Width	ความกว้างของ peak (ที่ความสูงครึ่งหนึ่ง)
Area Reject	พื้นที่ peak ที่ไม่ต้องการให้ Integrate
Height Reject	ความสูงของ peak ที่ไม่ต้องการให้ Integrate
Shoulder	Peak ที่มีลักษณะเหมือนมีไหล่ คล้ายเป็น 2 peaks 35

#### ข้อแนะนำ

- Peak ที่มีค่าต่าง ๆ ในแต่ละตัวแปรน้อยกว่าค่าที่กำหนดไว้จะไม่ถูกนำมากำหนดเป็น peak
- การกำหนดค่าตัวแปรต่างๆ นี้ขึ้นอยู่กับความชำนาญของผู้วิเคราะห์ในการพิจารณา
- หากสามารถทำการวิเคราะห์ที่ให้โครมาโทแกรมที่ดีแล้ว การ Integrate ก็จะไม่ยาก



### กด Reprocess > Reprocess All - Clear corrections ทุกครั้งที่มีการแก้ไขค่า Integrate

4. หากต้องการเพิ่ม Integrate Event ใน Integration event table ให้กด

Integration Events ChemStation > Standard > Global, right-click next to table > Add integration

A General	^	Signals	Global par	Global parameters are used for all not specific signals									
Properties		Global	Use	Time (min)	Event	Value							
Signals		DAD1A		0.000	Slope sensitivity	▼ 1.00000							
<ul> <li>Extraction</li> </ul>			<b>V</b>	0.000	Peak width	• 0.02000							
Chromatogram			<b></b>	0.000	Area reject	- 1.00000							
<ul> <li>Integration Events ChemStation</li> </ul>			2	0.000	Height reject	• 1.70000							
Standard				0.000	Shoulders mode	▼ Off ▼							
Advanced Manual Integration		(		0.000 Add integration event	Area% reject	▼ 0.00000							
Identification				Delete integration eve	ent								

#### 5. NO Reprocess > Reprocess All - Clear corrections

### 6. หากทำการตั้งค่า Integrate เสร็จเรียบร้อยแล้วให้ทำการ กด Save all result และ Save method



### การสร้างกราฟเทียบมาตรฐาน (Calibration Curve)

ก่อนที่จะทำการสร้างกราฟมาตรฐาน ต้องทำการ run สารมาตรฐานทุกความเข้มข้นก่อน โดยทำการ Run จากความเข้มข้นต่ำไปจนถึงความเข้มข้นสูงสุดตามถำดับ

- 1. Start Data Analysis > Data selection > Load data > Data Processing
- 2. เลือก Tab Home > Open Method > Linked Method
- เลือกหน้าต่าง Processing Method > เลือกหัวข้อ Compounds > Identification > Compound Table
- 4. ใช้ mouse Click ซ้าย + Shift เพื่อเลือก Peak ตามต้องเพื่อระบุชื่อ > Add multiple peaks as

Dâ	Classroom - I File Home	Data Analysis Processing	Audit/E-Sign P	rocessing Method			
Or Da	Impen     Close     Open     Save       Data     Open     Method     Method       Injections     Methods     Methods	Close Method P	Save All Results rocessing	rrint View NII PDF V Reports	Layouts	Acquisition Setpoints Calibration Curve Chromatograms	Injection List Pe Injection Results Sa Processing Method Pe Windows
Dat ⊫⊡ ⊿ ¤	ta Processing by Sequence + Example_Data_for_ISTD	« P	Integration Events C Standard Advanced	ethod ChemStation	Compound Table	Qualifier Setup Gene e	ral Signal
		01.D    1    02.D    1    03.D    1    1	Compounds Identification Calibration				
Ch ⊖	iromatograms	&× &Y 🔛	Display	mode Separate	▼ 503		×
x10 <sup>2</sup>	Extract spectrum		01.D				
4.5 [NAm] 3.5	Add multiple peaks as comp	pounds to method					
Besbouse 2.5 2.5 2.5 2.5	5 - Extract Chromatograms 5 - 2 - 2 - 2 - 5 - Copy to clipboard			14.190		5.701	
1 0.5 (	Export to file			Ň		Ň	
	0.2 0.4 0.6 0.8 1 1.2 1.4 1.6 1.8	2 2.2 2.4 2.6 2.8	3 3.2 3.4 3.6 3.8 Retention	4 4.2 4.4 4.6 4.1	8 5 5.2 5.4 5.6 5.8	6 6.2 6.4 6.6 6.8	7 7.2 7.4 7.6 7.8 8

compounds to method

Classroom - Data Analysis File Home Processing	Audit/E-Sign Processing Method		
Open Data     Close Data     Open Data     Save Method     Close Method       Injections     Methods	Non-state     Non-state       Reprocess     Save All Results       All ↓     Print Results       Processing     Reports	Copy → Delete Layouts → Copy → Delete → Reset → Layouts	Acquisition Setpoints Injection List Calibration Curve Injection Results Chromatograms Processing Method Windo
Data Processing ≪ ↓ by Sequence ▲ ▷ Example_Data_for_ISTD ▷ ISTD-level1001_ISTD-LV-000001.D ↓ ♥ Chromatograms ▷ Data A Size235.10 Ref=550.60	<ul> <li>Processing Method</li> <li>Integration Events ChemStation Standard Advanced Manual Integration</li> <li>Compounds </li> </ul>	Compound Table       IP     #     Type     Nam       2     ♀     peak@       3     ♀     peak@       1     ♀     peak@	Qualifier Setup General e Signal 25.684min DAD1A 26.701min DAD1A 24.190min DAD1A
□ DAD1 B, Sig=254,10 Ref=500,60         □ DAD1 C, Sig=350,20 Ref=500,60         □ Fistic - Level2002_ISTD-LV-000002.D         □ ISTD-level3003_ISTD-LV-000003.D         □ ISTD-level3003_ISTD-LV-000003.D         □ ISTD-sample004_ISTD-SAMPLE-00	Identification Calibration Spectra System Suitability Properties Column		

- 5. ทำการตั้งชื่อ Compounds ในช่อง Name ได้ตามต้องการ
- 6. NO Reprocess > Reprocess All Clear corrections
- 7. ใส่ความเข้มข้นแต่ละ Compounds โดย เลือกหน้าต่าง Processing Method > เลือกหัวข้อ

Compounds > Calibration > Compound Table > Level 1, ..., Level xx

Dia Classroom - Data	Classroom - Data Analysis													? - 🗆
File Home Proce		Aud		Process	sing Method									
רָהָ רָ <i>י</i> ָן אָזוֹז אַזהּ א	πJ	<b>^</b> )		മ	£		Ð	Сору		Acquisition Setpoints	Injecti	on List	Peak Details	UV Spectrum
	Lî	$\sim$								Calibration Curve	Injecti	on Results	Sample Information	Isoabsorbance Plot
Open Close Open Save C Data Data Method Method V Me	ose thod	Reprocess All 🗸	Save All Results	All 🗸	PDF 🗸	Layout	°	) Reset	~			ising Method	Peak Explorer	
Injections Methods		Proce	essing	Rep	ports		Layo	uts				Wind	ows	
Data Processing	~	Pro	cessing gration Eve	g Meth	nod Station	^	Con	npound	Table	General				;
by sequence	•	St	andard			Ð	#*	Туре	Name	2	er	Level 1	Level 2	Level 3
▲ K- Example_Data_for_ISTD		Ac	dvanced				1	ଚ	Α		00000			
& ≒- ISTD-level1001_ISTD-LV-000001.D	ſ× –	M	anual Integrat	tion			2	ଚ	ISTD		00000			
Chromatograms		▲ Con	npounds 🛽	ß			3	ଚ	в		00000			
DAD1 A, Sig=235,10 Ref=550,60		Id	entification	_										
DADI C. Sig=350.20 Ref=500.60		Ca	libration											
	<i>a</i> ,	Sp	ectra											
∂ <sup>e</sup> ₩ ISTD-IeVel2002_ISTD-LV-000002.D	L×	▲ Syst	tem Suitabil	ity										
& ¤- ISTD-level3003_ISTD-LV-000003.D	Ľ× ►	Pr	operties											
& ¤- ISTD-sample004_ISTD-SAMPLE-001	.D 🚼 🕨		lumn											

8. หากมีการใช้ ISTD ให้ เลือกหน้าต่าง Processing Method > เลือกหัวข้อ

Compounds > Calibration > Compound Table > 🗹 ISTD และใส่ความเข้มข้นของ ISTD ดังรูปด้านล่าง



#### 9. ทำการต้องการค่าของ Calibration โดย เลือกหน้าต่าง Processing Method > เลือกหัวข้อ

#### **Compounds > Calibration > General**

Processing N	leth	od			×
Integration Eve	^	Compound Table General			
Standard			_		
Advanced		<ul> <li>External standard</li> </ul>	Internal standard		
Manual Integration		Number of levels	3		
Compounds		Curve calculation	From average per level	•	
Identification		RF definition	Response per amount	•	
Calibration		▲ If you change the RF definition, yo	u need to clear your calibration curve otherwise your	results v	vill be wrong.
Spectra		Use the "Clear all calibration" Run	Type for the 1st standard in the injection list to remov	e the old	calibration curve.
System Suitabil					
Properties		Normalize to	100.00 %		Include ISTD amount
Column		Concentration calculation	Amount * Multipliers * Dil. factor	•	Calculate mass %

- 9.1 เลือกประเภท Calibration curve ว่าแบบ External standard หรือ Internal standard
- 9.2 Number of Levels คือจำนวนความเข้มข้มข้นของ Standard ที่ Inject
- 9.3 Curve calculation คือการกำหนดการเฉลี่ย ในกรณีมีการฉีด Standard ซ้ำ
- 9.5 **RF definition** คือการกำหนดลักษณะการ Plot calibration curve ว่าเป็นแบบ Response per Amount หรือ Amount per response
- 9.6 Concentration Calculation คืกการกำหนด Factor ในการคำนวณ

Amount \* Multipliers \* Dil.Factor หรือ Amount \* Multipliers / Dil.Factor

10. เลือก Tab Home > เลือกหน้าต่าง Injection list เพื่อระบุ Data ให้ตรงกับ Calibration curve ที่ กำหนดไว้

Dâ	Cla	assroom - Dat	a Analysis												
File	Home	Pro			Audit/E-	Sign	Injed	tion Tree							
	l etîi	ണ്ട	<b>₽</b> ¬∿	*	С	<u></u>	ட	E		Сору	Ao	quisition Setpoints	Injection List		Pea
		ت تل ا		_ `				Ľα			Ca	ibration Curve	Injection Resul	ts :	Sam
Open Close Data Data	Open Method	Save Method∨ №	Close Method	Repro	ocess Sa I <b>∨</b> Re	esults	Print All ✔	View PDF 🗸	Layouts 🔶	)Reset 🗸	Ch	romatograms	Processing Met	hod I	Pea
Injections		Methods			Processin	g	Rep	oorts	Lay	outs				Window	ws
Data Process	sing		*	Bra	Inject	ode No	List	ne Dat	afila	Sample	lahel	Sample type	Runtyne	Lovel	
⊿ ¤- Example_Data	_for_ISTD				1	1	ISTD-level1	001	ISTD-LV-000001	D		Cal. Std.	nun oppe	Lever	1
& ¤- ISTD-lev	el1001_ISTC	D-LV-000001.[	D 🗸 🕨		2	1	ISTD-level2	_002	- _ISTD-LV-000002	D		Cal. Std.			2
ଅ− ISTD-lev	el2002_ISTE	D-LV-000002.[	D 🗸 🕨		3	1	ISTD-level3	_003_	ISTD-LV-000003	D		Cal. Std.			3
& ¤- ISTD-lev	el3003_ISTE	D-LV-000003.[	D V		4	1	ISTD-sample	_004	ISTD-SAMPLE-0			Sample			
& ¤- ISTD-san	nple004_IST	D-SAMPLE-0	01.D 🗸 🕨												

- 11. กด Reprocess > Reprocess All Clear corrections
- 12. หากทำการตั้งค่า Calibration เสร็จเรียบร้อยแล้วให้ทำการ กด Save all result และ Save

#### method

Dâ		Cla	ssroom - Data Analysis								
File		Home	Processing	Aud	it/E-Sign	Process	ing Methoo				
C <sup>‡</sup>		யி		<mark>?</mark> し	Ð	1		Copy	e	Acquisition Setpoints Calibration Curve	Injection List Injection Results
Open Data	Close Data	Open Method	Save Close Method ✓ Method	Reprocess	Save All Results	Print All✔	View PDF 🗸	Layouts	•	Chromatograms	Processing Method
Inject	tions		Save Method	Proce	essing	Rep	orts	Layouts			Winde
Data Pr	ocessi	ng	Tre Save Method As	Pro	cessing	g Meth	od	Signals	Glob	al parameters are used fo	or all not specific signal

### การวิเคราะห์คำนวณปริมาณของสารตัวอย่างและการรายงานผล (Calculate & Report)

- 1. Start Data Analysis > Data selection > Load data > Data Processing
- 2. เลือก Tab Home > Open Method > Linked Method
- 3. เลือกหน้าต่าง Processing Method > เลือกหัวข้อ Reports > Injection report > General

Processing Method							
Integration Eve	▲ General Scaling						
Standard	First report						
Advanced							
Manual Integration	Report template	Sample_Summary.rdl	<ul> <li>Browse</li> </ul>				
Compounds							
Identification	Report destination	None Printer	✓ File				
Calibration							
Spectra	File format	✓ PDF (*.pdf)	Excel workbook (*.xlsx)				
System Suitabil		Word document (*.docx)	Plain text (*.txt)				
Properties		CSV (Comma delimited) (*.csv)					
Column							
Reports	Conv report to folder		Windows file system				
Injection Report	copy report to roider	O Nolle O Stolage	• Wildows me system				
Tools	Destination folder		Desuus				
Custom Calculation	Uesurlation folder		Browse				

<b>Report Template</b>	- Browse report template ตามต้องการ
<b>Report Destination</b>	- 🗹 Printer ออกเป็นกระดาษ 🗹 File ออกเป็น PDF
File Format	- ระบุนามสกุลไฟล์ที่ต้องการ
Copy report Folder	- แนะนำให้เลือก Window file system
<b>Destination Folder</b>	- ระบุ Path Folder ที่ต้องการ Save file

4. NO Reprocess > Reprocess All - Clear corrections

### 5. หากทำการตั้งค่า Reports เสร็จเรียบร้อยแล้วให้ทำการ กด Save all result และ Save method

#### 6. กด Print All > View PDF



#### **Single Injection Report**

Agilent Technologies

Sample name:	ISTD-sample		
Data file:	_004_ISTD-SAMPLE-001.D	Operator:	Marketing
Instrument:	Instrument 1	Injection date:	2005-10-14 15:34:53+07:00
Inj. volume:	2.000	Location:	Vial 4
Acq. method:		Туре:	Sample
Processing method:	Example_Method_for_ISTD.pmx	Calib Level:	
		Sample amount:	0.00
Manually modified:	None		



Signal:	DAD1 A, Sig=235,10 Ref=550,60							
Name	RT [min]	RF	Area	Amount D	Concentration	ISTD Name	Group	
А	4.203	0.015	1011.979	14.629	14.629	ISTD		
ISTD	5.699	1.000	2349.167	0.500	0.500	** ISTD ***		
В	6.716	0.013	829.032	13.535	13.535	ISTD		

#### ้วิ**ธี ESTD** : การคำนวณแบบ External Standard มีสูตรการคำนวณดังนี้

#### Absolute Amt of x = Responsex \* RFx \* M \* D

Responsex is the response of peak X
RFx is the response factor for component X, (= Amountx / Responsex)
M is the multiplier
D is the dilution factor

#### ี วิชี ESTD% : มีสูตรการคำนวณดังนี้

Relative Amt of x = {(Absolute Amt of x) \* 100} / Sample Amount

Responsex is the response of peak X

*RFx* is the response factor for component X, (= Amountx / Responsex)

M is the multiplier

 $\boldsymbol{D}$  is the dilution factor

\*\*\*จะเห็นว่าปริมาณสารตัวอย่างที่กำหนดใส่ค่าไว้ใน sample info นั้นจะถูกนำมาใช้ในสูตรด้วย

#### วิชี Norm% : มีสูตรการคำนวณดังนี้

### Norm% of x = {(Responsex \* RFx \* 100 \* M \* D) / $\Sigma$ (Response \* RF)}

Responsex is the area (or height) of peak X

*RFx* is the response factor

M is the multiplier

 $\boldsymbol{D}$  is the dilution factor

 $\Sigma$ (*Response* \* *RF*)} is the total of all the (RESPONSE)(RF) products for all peaks including peak x

\*\*\*จะเห็นว่าปริมาณสารตัวอย่างที่กำหนดใส่ก่าไว้ใน sample info นั้นจะถูกนำมาใช้ในสูตรด้วย

### ี ว**ิธี ISTD** : การคำนวณแบบ Internal Standard มีสูตรการคำนวนคังนี้

#### Actual Amt of x = (Response Ratio \* RFx) \* (Actual Amount of ISTD) \* M \* D

Response Ratiois Responsex / ResponseISTDRFx is the response factor for component XM is the multiplierD is the dilution factor

ว**ิชี ISTD%** : มีสูตรการคำนวณดังนี้

#### Relative Amt of x = {(Actual Amount of x) \* 100} / Sample Amount

\*\*\*จะเห็นว่าปริมาณสารตัวอย่างที่กำหนดใส่ค่าไว้ใน sample info นั้นจะถูกนำมาใช้ในสูตรด้วย

## ขั้นตอนการปิดเครื่อง 8890GC

- 1. ลดอุณหภูมิตำแหน่งที่มีการให้อุณหภูมิ ดังนี้
  - 1.1 อุณหภูมิ Inlet 50 °C
  - 1.2 อุณหภูมิ Oven 50 °C
  - 1.3 อุณหภูมิ Detector 50 °C
- 2. ปิด Software
- 3. ไปที่หน้าจอ Touchscreen
  - 3.1 กดแถบเมนู Settings
  - 3.2 NO Power

ŵ	Methods	Diagnostics	Maintenance	e 🥚 Logs	Settings	7	•1
	Configu	ration		Calibr	ation		
	Sched	luler		System	Settings		
	Service	Mode		То	ols		
	Abo	ut		Pov	ver		•2
STATUS:	NOT READ		^			1	
Sequence	e	Method		Est. Remaining			

4. เมื่อปรากฏหน้าต่าง Power Options แล้วจึงกด Shut Down

Power Options	×
Restart	Shut Down

- 5. ปิดเครื่อง 8890GC
- ปิดคอมพิวเตอร์ และปิดระบบไฟ หรือ UPS
- 7. ปีควาวล์ท่อแก๊สทุกถัง

ข้อแนะนำ: เพื่อความสะควกในการใช้งาน สามารถสร้างเป็น Method สำหรับ Cool down เพื่อลคอุณหภูมิ ของ GC

### การสร้าง Project เพื่อกำหนด Path Folder เก็บข้อมูล

1. Double Click OpenLab Control Panel



2. เถือก Project มุมซ้ายถ่าง > Create มุมซ้ายบน > Create Project ดังรูป



### Create Project

Properties	CDS Setti	ngs		
Name:		Create	te Project Name	
Project fo	older path:	C:\CDSProjects	Select your project path	Browse
	h.	Include projec	ct groups in project path	
Descriptio	on:			
Applicatio	ons:	✓ OpenLAB CDS	S Don't unmark	

### การสร้าง User Name Password สำหรับเข้า Software CDS 2.x

- 1. Double Click OpenLab Control Panel
- Cp Control Panel
- 2. กด Administration มุมซ้ายล่าง > System Configuration มุมช้ายบน > Edit System setting

Сў	
MANAGEMENT	
Edit System Settings System Configuration	Enable Projects Projects Settings
Administration	on « . uration iguration
<ul> <li>System Activ</li> <li>Licenses</li> <li>Instrument</li> <li>Diagnostics</li> <li>Instrument</li> <li>Administrat</li> </ul>	Edit System Settings       ×         Current configuration:       The authentication provider is None         Please select another option from the list if you wish to use a different provider.       Internal         Internal       •         The storage is File System located at:       C:\CDSProjects         Please select another option from the list if you wish to use a different storage type.       Keep current configuration
Instruments	
Projects	
Administration	
	Previous Next Cancel

#### 3. NO Next > Create Account

	Edit System Settings	×
Additional par	rameters:	
You have chosen <b>Intern</b> Please specify the follow	al as the authentication provider. wing additional parameters.	
Authentication	Parameters	
Create an account	that will be used to administer the system.	Create Account
	Create Administrator Account	×
Name:	Create User Name	
Full Name:	Name for Reporting	
Password:	Create your Password	
Confirm password:	Confirm your password	
	ОК	Cancel
	Previous Next	Cancel

- 4. กด Ok > Next > Apply > Ok
- 5. Log in software ตาม User name ที่ได้กำหนดก่อนหน้า
## การเพิ่ม User Name Password สำหรับเข้า Software CDS 2.x

1. Double Click OpenLab Control Panel



2. กด Administration มุมซ้ายล่าง > User ซ้ายบน > Create User มุมซ้ายบน ดังรูป



3. เลือก Tal	o Role me	mbership >	Everything >	กด (	Ok ดังรูป

		Create User		×		
Name (ID):	SP					
Description	n: I Group Membership	Role Membership				
Member	of:					
N	lame	Description		^		
✓ E	verything	All privileges				
S	ystem Administrator	Manage users and security settings				
	nstrument Administrator	Manage instruments and locations				
P	roject Administrator	Manage projects and project groups				
	nstrument User	View and run instruments				
<u>    т</u>	echnician	Laboratory technician				
	Chemist	Analytical chemist				
a	dmin_project					
a	dmin_instrument			~		
			OK Canc	el		

MANAGEMENT	Users - Contro	l Panel	
Create Edit Remove User User Users			
Administration «	Users		
	Name	Description	Full name
	🔒 admin		admin
System Configuration	🔒 SP		Agilent
Security Policy			
🔒 Users			

## วิธีการเชื่อมต่อเครื่อง GC ผ่านเว็บบราวเซอร์

8890GC สามารถสั่งการใช้งานผ่านเว็บบราวเซอร์ โดยมีวิธีการเชื่อมต่อ ดังนี้

1. เช็ก IP Address ของเครื่อง GC โดยไปที่หน้าจอสัมผัส กดเลือก Settings > System Settings

С Ш	Method	Diagnostics 1	Maintenance Logs		Settings	?	
Configuration				Calil	bration		
	Sched	uler	<	System	n Settings	>	
	Service Mode			Tools			
	Abo	ut		Pe	ower		
STATUS: N	ORMAL — RE	ADY	^			1	
Sequence	2	Method		Est. Remaining 50:16			

## 2. เลือก Network และทำการจคบันทึก IP Address ของเครื่อง GC ไว้

< Settings	System Settings	? Close Apply					
Network	Network Configuration						
Date and Time		MAC Address					
Locale	Enable DHCP	00:30:D3:30:C3:06					
Power Saving	Host Name	Gateway					
Access	8890 GC	10.1.1.100 (Automatic)					
Local Data Storage	IP Address	Net Mask					
Remote Advisor	10.1.1.101 (Automatic)	255,255,252,0 (Automatic)					
Miscellaneous							
System Setup							

 ทำการเข้าหน้าเว็บบราวเซอร์ โดยสามารถเลือกใช้ได้ทั้ง Internet Explorer, Firefox และ Google Chrome จากนั้นพิมพ์ IP Address ของเครื่อง GC แล้ว Enter จะปรากฎหน้าต่างดังรูป



หมายเหตุ: การเชื่อมต่อผ่านการใช้เว็บบราวเซอร์นั้น GC และอุปกรณ์ที่ใช้ในการเข้าถึง GC (อุปกรณ์มือถือ แท็บเล็ต หรือคอมพิวเตอร์) จะต้องอยู่ในวงเครือข่ายเดียวกัน

## ตารางการบำรุงรักษาเครื่อง GC

รายการบำรุงรักษา	ทุกวัน	ทุก สัปดาห์	ทุก เดือน	ทุกหก เดือน	ทุก หนึ่งปี	ตามการ ใช้งาน	หมายเหตุ
Auto Liquid Sampler							
ทำความสะอาค Syringe	V						
ทำความสะอาค Turret				V			
เปลี่ยน Solvent สำหรับล้าง	V						
Syringe							
ทำกวามสะอาคขวค Solvent		V					
wash							
Inlet (Split/Splitless)							
เปลี่ยน Septum							หรือทุก 100 injects
เปลี่ยน Liner							
เปลี่ยน O-ring Liner							
เปลี่ยน Gold plate							
เปลี่ยน Split vent Trap					٧		
Column							
ตัดปลายกอลัมน์						V	
เปลี่ยน Ferrule						V	
FID Detector							
ทำความสะอาค Jet				٧			
เช็ก Igniter plug				V			
ทำความสะอาค Collector					V		