

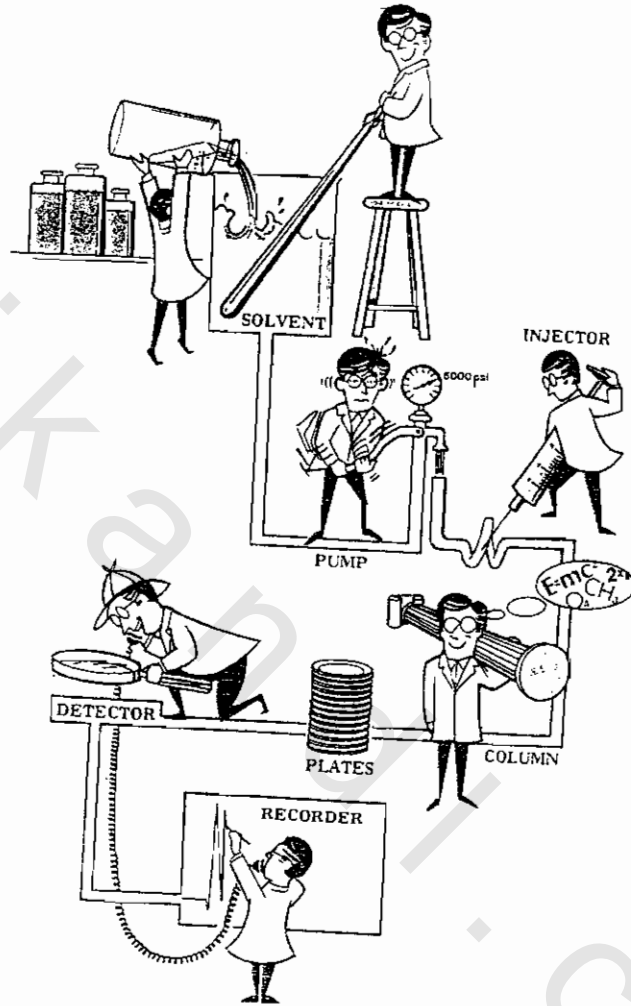
سادساً: التحليل الكروماتوجرافي السائل Liquid Chromatography

يرجع تاريخ الكروماتوجرافى الى عام ١٩٠٣ حين أجرى العالم الروسى M.Tswell تجاربه على فصل صبغات الكلوروفيل باستخدام عمود يحتوى على مسحوق الطباشير. ومضت حقبة من الزمن تم خلالها التغلب على مشكلتى: السرعة وكفاءة الفصل حيث تمكن العالمان Martin & Syngé الحاصلان على جائزة نوبل عام ١٩٤٠ من وضع الأساس النظرى لميكانيكية الفصل الكروماتوجرافى الغازى وبذلك مهدا الطريق الى حدوث تطورات كبيرة من جهة الأجهزة والنظريات الخاصة بالتحليل الكروماتوجرافى الغازى ونتيجة لذلك ظهرت أجهزة التحليل الكروماتوجرافى السائل والتي تعتمد على استخدام طور متحرك سائل بدلا من الغاز- وفى البداية كانت أجهزة التحليل الكروماتوجرافى السائل غير دقيقة ثم تبع ذلك تحسينات تكنولوجية سواء فى المضخات ذات الضغط العالى -المواد المعبأة- الكشف عن مكونات العينة.

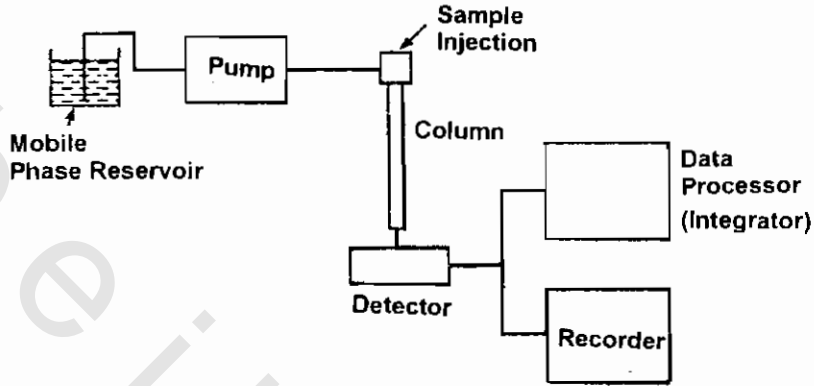
يعتبر HPLC أحد الطرق الأساسية لتحليل العديد من المواد العضوية. وهو يمتاز مثل طرق التحليل الكروماتوجرافى الأخرى بالدقة والحساسية العالية كما أن مدى استخداماته لا تعتمد على تطاير العينة أو تأثرها بدرجة الحرارة كما هو الحال فى GLC ويمتاز جهاز HPLC بكفاءته العالية جدا بالإضافة إلى إستخدامه فى فصل العديد من المركبات المختلفة.

٦-١-١ أساسيات: Principles of HPLC

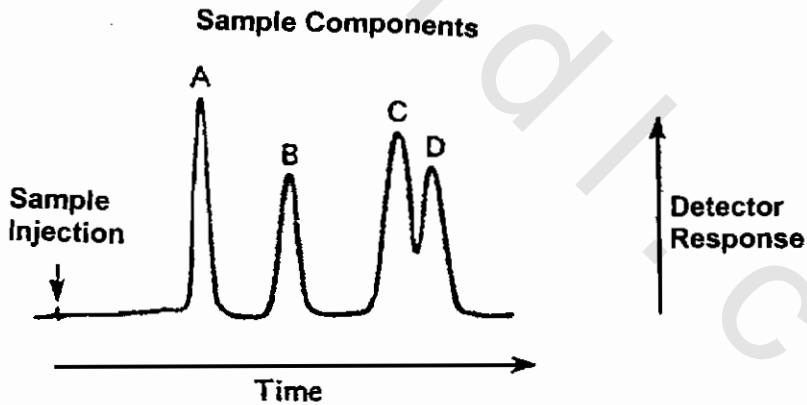
يتكون جهاز الكروماتوجرافى السائل من: مضخة- الحقن- العمود- الكاشف- المسجل. ويعتبر العمود هو قلب النظام. ويتكون الطور الثابت من جزيئات ذات حجم ميكرونى (10^{-6} M micron size) لذلك يحتاج الفصل الى مضخة ذات ضغط عال لدفع الطور المتحرك داخل العمود.



التحليل الكروماتوجرافي السائل
Liquid Chromatography



الأجزاء الرئيسية لجهاز التحليل الكروماتوجرافي السائل



كروماتوجرام يبين فصل مكونات العينة

يقوم جهاز HPLC بفصل مكونات العينة ثم التعرف عليها وتقديرها كميًا. ويتم الفصل عن طريق توزيع العينة ما بين طورين أحدهما طور متحرك والآخر طور ثابت سائل أو صلب. وعادة يكون الطور الثابت في عمود طوله حوالي ٢٥ سم وقطره الداخلي ٤ مم وتعتمد كفاءة الفصل على مواصفات العمود وبصفة خاصة على قطر جزيئات المادة المعبأة ويلاحظ أن خفض قطر الجزيئات يؤدي إلى تحسين أداء العمود ومن ناحية أخرى يرفع الضغط للحصول على معدل سريان مناسب للطور المتحرك خلال العمود ولهذا السبب فإن أجهزة HPLC الحديثة يعبر عنها بالضغط العالي للكروماتوجرافى السائل.

وبغض النظر إذا كانت المادة المعبأة ذات حجوم واحدة Uniform فإنه يتطلب ضغط عالي نسبيا لتعطي معدل السريان المطلوب وهو ٣ مل/ دقيقة فإذا كان العمود أبعاده ٢٥ × ٤ مم ومعبأة بجزيئات قطرها ١٥ ميكرومتر فإنه يتطلب حوالي ٣٠ ضغط جوى للحصول على معدل سريان ١ مل/ دقيقة من الهكسان والى ضغط جوى مقداره ٥٠ للحصول على معدل سريان مشابه للمذيبات الأكثر لزوجة مثل الماء والشكل فى صفحة (٧٠) يبين الأجزاء الرئيسية لجهاز HPLC. تدفع المضخة الطور المتحرك داخل عمود الفصل ثم يمر خلال الـ Detector فإنه يحدث تغير فى الإشارات الكهربائية حيث تسجل على خريطة متحركة لتعطي كروماتوجرام (صفحة ٧٠).

وبصفة عامة تبدأ العملية الكروماتوجرافية بحقن مكونات المخلوط Solutes فى قمة العمود- يحدث الفصل بعد دفع المخلوط والطور المتحرك داخل العمود وأخيرا ينفصل كل مكون من مكونات المخلوط على حدة من العمود- يكشف عن المركبات المفصولة سواء بكاشف عام universal أو خاص specific معتمدا على خواص مكونات العينة التى يجرى تقديرها. تظهر إستجابة الكاشف -Detec tor response نتيجة لوجود أى مكون على ورقة المسجل Chart recorder

والذى يسمى بالكروماتوجرام. ولجمع وتخزين وتحليل النتائج الكروماتوجرافية فإنه يلزم وجود حاسب آلى Computer مرتبطا مع المسجل. والجدير بالذكر أن كاشف الكروماتوجراف يعطى إشارات Signals تظهر على شكل Peaks ذو شكل ناقوسى Bell shaped والذى يمثل تركيز المكون المفصول.

يمتاز الكروماتوجرام بالآتى :-

١- الوقت الذى يأخذه أى مركب يمر خلال العمود تحت ظروف موحدة يكون ثابتا ويسمى Retention time ومقارنة أرقام الـ Retention times مع المواد القياسية يعطى وسيلة للتحليل الوصفى.

٢- تتناسب المساحة تحت كل Peak فى الكروماتوجرام تناسباً طردياً مع تركيز المكون فى العينة وبالتالي فإن التحليل الكروماتوجرافى السائل يمكن استخدامه فى التقدير الكمى.

٦-٢ تركيب جهاز التحليل الكروماتوجرافى السائل:-

(١) المضخة Pump

الشروط الواجب توافرها فى جهاز ضخ المذيبات كما يلى :-

أ - تعطى مقدرة على ضخ المذيب بمعدل صفر- ١٠ مل/ دقيقة.

ب - الحجم الداخلى أقل ما يمكن بحيث يعطى معدل سريان للطور السائل ثابتاً سواء عند مقدمة المضخة أو عند بداية العمود.

ج - يجب أن تكون النبضات (معدل السريان/ الضغط) أقل ما يمكن حيث أن ثبات معظم أنواع الـ Detectors يتناسب عكسياً مع النبضات -Pulsation.

د- ذات قوة ضغط عالية تعطي سريان عالي للطور المتحرك خلال الأعمدة والضغط المطلوب يعتمد على لزوجة المذيب وحجم جزيئات المادة المعبأة بالإضافة إلى أبعاد العمود.

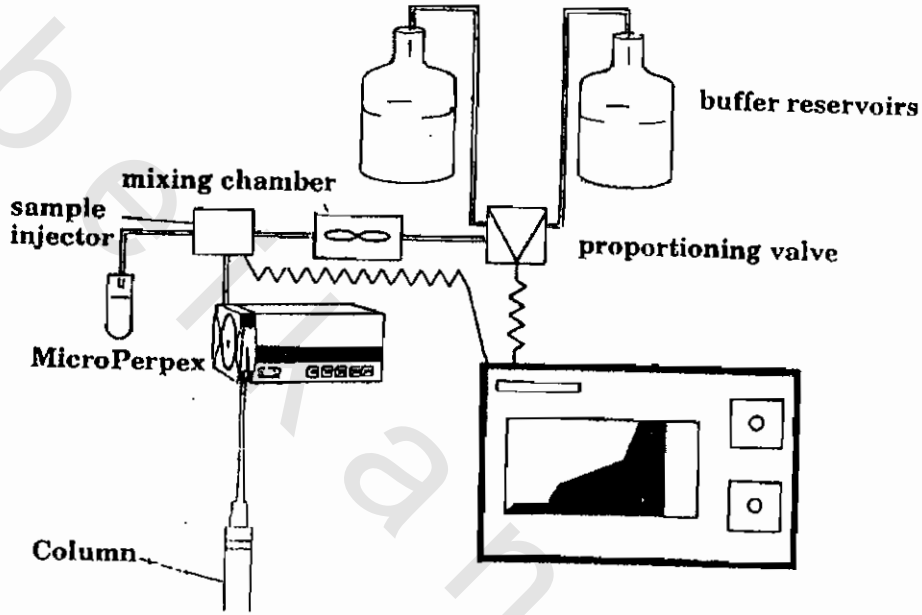
ولمنع نبضات الضغط فإنه يستعمل مضخة ذات مكبسين Dual Pistons بحيث يكون أحدهم دائما في مرحلة الضغط والآخر في مرحلة الملاء Refill.

الإستخلاص التدريجي: Gradient Elution

في بعض تطبيقات التحليل الكروماتوجرافي السائل HPLC يجب تغيير تركيب الطور المتحرك بطريقة محكمة ويسمى هذا التكنيك بالإستخلاص التدريجي ويبدأ الإستخلاص التدريجي بإستعمال طور متحرك معين واحد ثم يضاف إليه تدريجيا كميات متزايدة من المذيب الثاني خلال التحليل والتغيير المطلوب في التركيب إما أن يكون زيادة خطية في تركيز المذيب الثاني مع الوقت أو تركيب معقد (انظر صفحة ٧٤) توجد طرق متعددة لتغيير تركيب المذيب خلال عملية الاستخلاص التدريجي فباستخدام مضخة لها مكبس ذو حركة ترددية Reciprocating Piston Pump تخلط المذيبات بعد خروجها من المضخة Down Stream بواسطة صمام توزيع Proportioning Valve ويوجد صمام تحكم Controller يعطي البروجرام المطلوب في تغيير المذيب أثناء الفصل (انظر صفحة ٧٤).

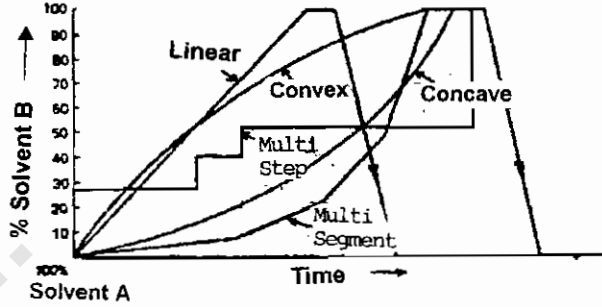
حقن العينات: Sampling

توضع العينة داخل العمود إما بواسطة محقن Syringe أو بواسطة صمام حقن والمحاقن المستخدمة عادة في GLC لا تصلح في حالة الضغط العالي للتحليل الكروماتوجرافي السائل وتوجد محاقن خاصة لـ HPLC وصمامات



جهاز يبين الاستخلاص التدريجي

الحقن لها القدرة على الحقن عند الضغط العالي وهي أيضا تحقق حجوم مضبوطة
. Reproducible



برامج الاستخلاص التدريجي

الأعمدة: Columns

إن أبعاد العمود في جهاز HPLC هي ٢٥ x ٤ مم وتصنع الأعمدة أحيانا من الزجاج وعادة تستعمل أعمدة مصنوعة من الصلب Steel نظرا لضغط الطور المتحرك العالي ويجب أن يكون الجدار الدخلى للأنبوية المكونة للعمود ناعمة Smooth ويجب أن تكون المسافة ما بين العمود والـ Detector أقل ما يمكن لمنع استعراض الـ Peak ويتم التحليل بواسطة HPLC في درجة حرارة الغرفة ولكن في بعض الحالات فإنه من المرغوب أن تكون حرارة العمود مرتفعة ولذلك تستخدم أعمدة ساخنة حيث يجرى الفصل عند درجة حرارة تقع ما بين ٦٠-٨٠ °م وأعمدة الـ HPLC غالية الثمن ولذلك يجب العناية بها لمنع تلف أداؤها.

يوضع قرص Disc مسامي عند بداية العمود لمنع مرور أى مادة صلبة داخل العمود. ويلاحظ أن عدد n لهذه الأعمدة يتراوح بين ٥٠٠٠٠ إلى ٢٥٠٠٠٠.

الكواشف Detectors

بعد مرور الطور السائل داخل العمود يمر خلال الكاشف حيث يعطى خط Base Line ثابت ويجب أن يستجيب لمكونات العينة حيث يعطى إشارات كهربائية تظهر على هيئة كروماتوجرام ويجب أن تكون الإستجابة الكهربائية للكاشف متناسب خطيا مع تركيز كل مكون في العينة المراد تحليلها وهذا يؤدي الى تقدير مكونات العينة كميا. (انظر صفحة ٧٧).

وعادة تكون إستجابة معظم الكواشف خطية حتى حد معين وعلى ذلك وجب التأكد من أن الكاشف يعمل حتى مدى التركيز الخطي.

والكواشف المستخدمة في حالة HPLC تقع تحت قسمين رئيسيين:

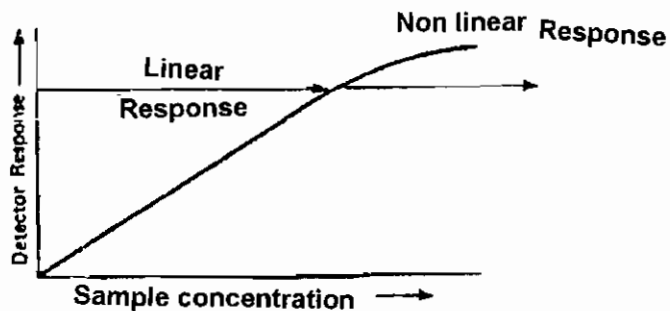
١- كواشف تقدر بعض خصائص الطور المتحرك مثل التوصيل أو معامل الإنكسار والكواشف من هذا النوع ذات حساسية منخفضة ولكنها تكشف عن أغلب إن لم يكن كل مكونات العينة.

٢- كواشف تقدر بعض خصائص معينة لمكونات العينة مثل الإمتصاص عند أطوال موجية معينة والكواشف من هذا النوع لها حساسية عالية وليس من الضروري أن تستجيب لكل مكونات العينة.

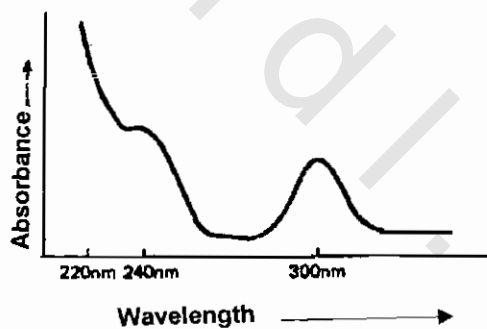
أولا: كاشف امتصاص الأشعة فوق البنفسجية:

Ultraviolet absorbance detector.

يعتبر هذا الكاشف أكثر أنواع الكواشف انتشارا في التحليل الكروماتوجرافي السائل ولا تحدث تكسير لمكونات العينة ويكشف عن تركيزات قليلة جدا تصل الى ١٠^{-٩} جم من العينة (نانوجرام) وطريقة عمله تعتمد على أساس أن العديد من المركبات العضوية تمتص إشعاعات في منطقة UV والشكل في صفحة (٧٧)



العلاقة بين استجابة الكاشف وتركيز العينة



العلاقة بين الإمتصاص عند أطوال موجية مختلفة وتركيز مكون العينة

يبين منحني الإمتصاص الطيفي ويلاحظ أن أقصى إمتصاص يحدث عند طول موجة واحدة.

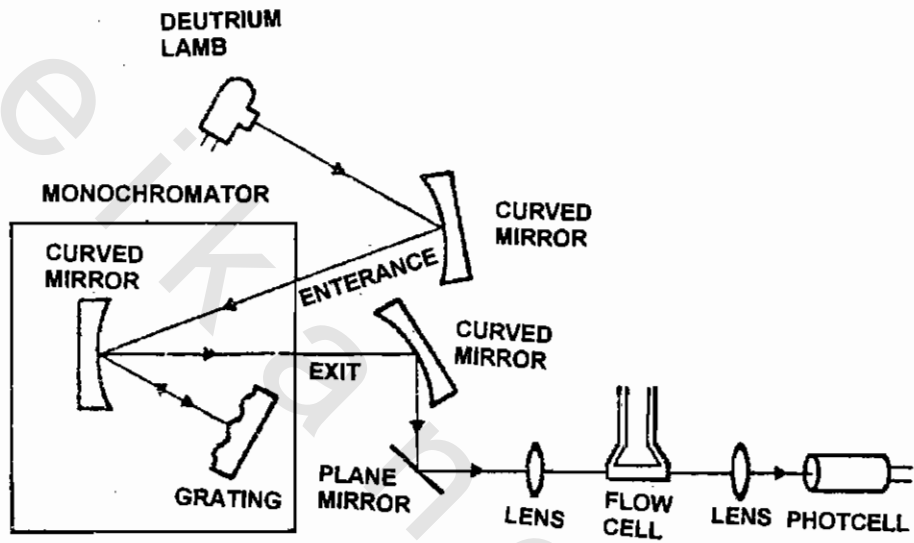
ويحدث نتيجة لإمتصاص أشعة UV تغير في الطاقة الداخلية للجزيء وبالتالي تغير في تركيبة الإلكترونات فالمرکبات التي تحتوى على روابط مشبعة تمتص كمية قليلة من أشعة UV بالمقارنة بالمرکبات غير المشبعة.

وفي الحقيقة أن الإمتصاص لوجود رابطة زوجية واحدة يكون نسبيا ضعيفا وتظهر أقصى إمتصاص عند طول موجة من ۱۹۰ - ۲۰۰ وفي حالة الروابط غير المشبعة المتبادلة Conjugated لمركب فإنه يمتص مقدار كبير وأن أقصى إمتصاص يتحرك نحو طول الموجة الأطول.

تسمى المجموعة الفعالة في الجزيء والتي تسبب امتصاص في UV مجموعة كروموفورية وتوجد مجاميع لا تمتص في منطقة UV في الجزيء ولكن تؤثر في الـ Spectrum عن طريق انتقال أقصى امتصاص أو زيادة أو خفض قيمة الإمتصاص وبصفة عامة فإن المجاميع غير القطبية مثل الميثايل لها تأثير قليل في حين أن المجاميع القطبية مثل الأمين أو النيترو تستطيع أن تغير جوهريا في Spectrum الخاص بالمركب. والامتصاص في منطقة الـ UV يحكمه قانون Beer- Lambert، الذي يربط ما بين نسبة الضوء الساقط الى الضوء الناقد مع تركيز المركبات في محلول العينة وطول الخلية التي بها العينة وعند أى طول موجي فإن:

$$\text{Log } I_0 / I = KCL \dots \dots \dots (1)$$

ويعرف الإصطلاح $\text{Log } I_0 / I$ باسم Absorbance والثابت K يسمى معامل الإمتصاص Extension Coefficient، ومن المعادلة (1) يتضح أنه



رسم تخطيطي يبين مكونات كاشف امتصاص الأشعة فوق البنفسجية

عندما يمر شعاع في منطقة الـ UV خلال محلول العينة في خلية Cell ذات أبعاد ثابتة فإن الإمتصاص يتناسب خطيا مع تركيز العينة.

ومصدر إشعاعات UV في حالة الكاشف UV لجهاز HPLC هو لمبة زئبق أو لمبة الديتريم ولمبة الزئبق تبعث دائما إشعاع ذو طول موجي واحد وهو ٢٥٤ نانومتر والكواشف التي تعمل بمصدر الإشعاع هذا تعمل فقط عند هذا الطول الموجي وللقياس عند أطوال موجية أخرى فإنه لابد من تغيير الللمبة ثم يخرج إشعاعات ذات أطوال موجية في المدى من ١٩٠ - ٣٨٠ وباستخدامها مع موحد الموجات Monochromator فإنه يمكن إجراء التقدير الكمي على المدى ١٩٠ - ٣٨٠.

والكواشف التي تعمل على أطوال موجية مختلفة تتميز عن الكواشف التي تعمل عند طول موجة واحدة بالآتي:-

١- يمكن ضبط طول الموجة التي تحدث عندها أقصى امتصاص للمادة المراد تقديرها للوصول الى أقصى حساسية.

٢- في بعض التحليلات يكون لها الصفة الإختيارية Sensitivity فمثلا في حالة التحليلات الدقيقة جدا Trace analysis فإنه يمكن التحكم في اختيار طول الموجة التي عندها فقط تمتص المركبات الموجودة على هيئة آثار وبالتالي تمنع مشاكل التداخل من وجود مكونات ذات تركيز عالي بالعينة.

ثانيا: كاشف معامل الإنكسار (RI) Refractive index

يعتمد عمل هذا الكاشف على تقدير معامل الإنكسار للطور المتحرك حاملا المركبات المفصولة. يجب أن تكون درجة حرارة خلية العينة Sample cell

وخلية البلاנק Blank Cell ثابتة وإن الإختلاف فى درجة الحرارة يكون فى حدود 0.001 م. وحساسية هذه الكواشف أقل من حساسية كواشف UV فهى تكشف فى حدود 10^{-6} جم من العينة (ميكروجرام). تستخدم هذه الكواشف فى حالة المركبات التى ليس لها خواص الإمتصاص.

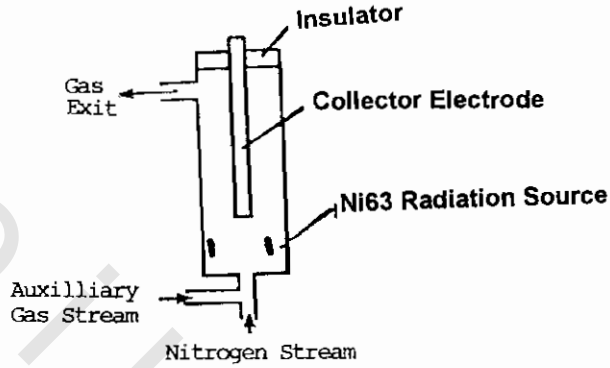
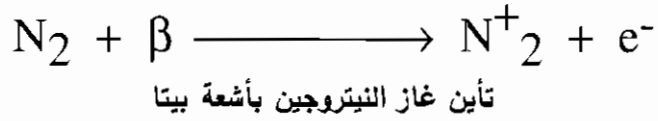
ثالثا: الكواشف الفلورية: Fluorimetric

يعرض محلول المركبات المفصولة من العمود إلى أشعة فوق البنفسجية من هذه الكواشف عند طول موجة معينة Excitation wavelength (أشعة تؤدى الى تهيج مكونات العينة) وتخرج الطاقة الفلورية من محلول العينة عند طول موجى أطول Emission wavelength (طاقة انبعاث) وهى التى يجرى قياسها. تستخدم هذه الكواشف فى تقدير المركبات التى لها خاصية الفلورة أو مع المركبات التى تتحول الى مشتقات فلورية. تمتاز هذه الكواشف بأن لها حساسية أعلى من كواشف الأشعة فوق البنفسجية ولذلك تستخدم فى تقدير المركبات التى توجد على هيئة آثار.

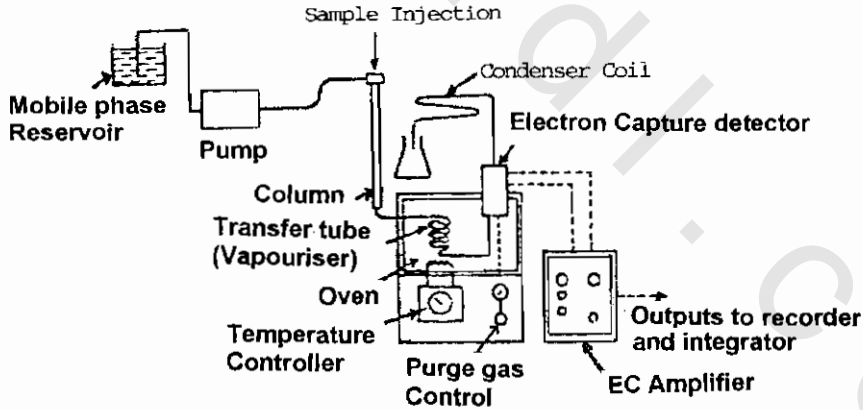
رابعا: Electron Capture detector (ECD)

يمتاز هذا الكاشف بحساسية عالية وله الصفة الإختيارية ويتكون من مصدر إشعاع Ni^{63} وزوج من الإلكتروودات يمر خلالهما فولت قطبى Polarizing Voltage. يمر غاز حامل مثل النيتروجين خلال الكاشف الذى يحدث له تأين بواسطة الإشعاع Radiation. ونتيجة لهذا التأين يمر تيار ما بين الإلكتروودين الذى يكبر ويسجل. والشكل فى صفحة (٨٢) يبين تركيب الكاشف ECD.

تظهر بعض المركبات تآلف للإلكترونات فإذا دخلت مادة من هذا النوع خلال ECD فتكون النتيجة هى خفض عدد الإلكترونات فى الحجرة وبالتالي يقل



أجزاء كاشف ECD



رسم تخطيطي يبين مكونات جهاز التحليل الكروماتوجرافي المزود بكاشف ECD

التيار المار ما بين الإلكترودين ومن ناحية أخرى نجد أن المركبات التي ليس لها تآلف للإلكترونات عند مرورها خلال الكاشف تحدث تأثير قليل أو ليس لها تأثير على Standing current وعلى ذلك فإن ECD له الصفة الإختيارية ويستجيب فقط للمركبات التي ترتبط بالإلكترونات مثل الهالوجينات ومركبات النيترو وبعض المواد الأخرى ذات الأنوية العطرية المتعددة.

يمر Column eluent خلال أنبوبة من الحديد الغير القابل للصدأ حيث يسخن الى درجة حرارة كافية لتطير المذيب ومكونات العينة. ثم تمرر الأبخرة الى ECD عن طريق تيار من النيتروجين. وهناك أنبوبة متصلة بالـ ECD من الحديد الغير قابل للصدأ تعمل كمكثف حيث يجمع الطور المتحرك السائل.

وأن أفضل مذيب كطور متحرك في نظام EC/LC هو الذي يظهر أقل تآلف ممكن بالنسبة للإلكترونات مثل الهكسان أو الأيزوأوكتان ولكن يفضل كروماتوجرافيا استخدام طور متحرك أكثر قطبية. ويمكن استخدام طور متحرك يتكون من هكسان أو أيزوبروبانول مضافا اليه مذيبات مثل الميثانول- أيزوبروبانول- الخ.. وهذا يؤدي الى رفع قطبية الطور المتحرك وتسمى المذيبات التي ترفع من قطبية الطور المتحرك باسم Modifiers وتعتمد الكمية التي تضاف من هذه المذيبات على نوع الـ Modifier ومعدل السريران، فيما يلي أنواع الـ Modifier المعتاد إضافتها لرفع قطبية الطور المتحرك وهي: ٣٪ ميثانول- ٧,٥٪ أيزوبروبانول- ١٥٪ تتراهيدروفوران- ١٠٪ Dioxin- ١٥٪ بنزين.

ويجب عدم استخدام مذيبات تحتوى على أكسجين حيث تعمل على الارتباط مع الإلكترونات ولذلك يجب إمرار غاز النيتروجين خلال الطور المتحرك للتخلص من الأكسجين. أيضا يجب تخلص المذيبات من الشوائب التي ترتبط مع الإلكترونات.

٦-٣- الطور المتحرك: Mobile phase

يقوم الكروماتوجرافى السائل بتحليل العينات التى تختلف فى درجة ذوبانها ويتم فصل مكونات العينة نظرا لوجود تداخل Interaction ما بين مكونات العينة والمادة المعبأة والطور المتحرك- ويجب أن تذوب العينة فى الطور المتحرك كما يجب أن يلائم الطور المتحرك نظام الكشف Detection system فإذا كان الكاشف من نوع UV مثلا فإنه يجب على الطور المتحرك ألا يظهر أى امتصاص على طول الموجة التى يجرى عليها التقدير.

القطبية: Polarity

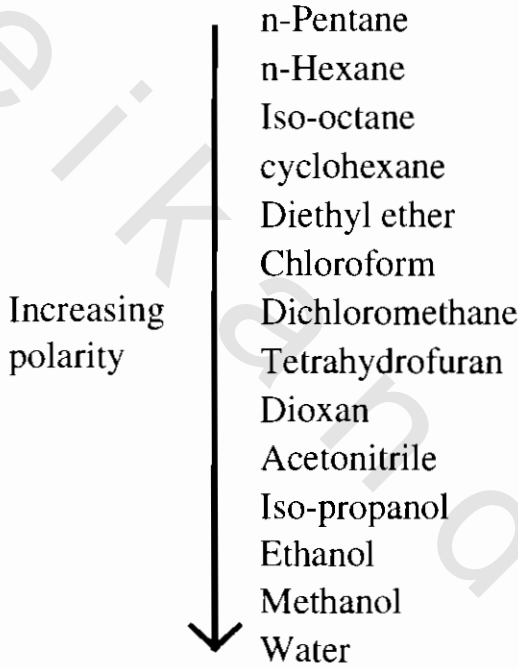
يستخدم لفظ القطبية بكثرة فى التحليل الكروماتوجرافى لوصف خصائص المواد المعبأة داخل العمود -الأطوار المتحركة- والمواد عديمة القطبية هى التى لا تحتوى فى تركيبها الجزئى على مجاميع فعالة تكون روابط ايدروجينية مثل الهيدروكربونات المشبعة (هكسان مثلا) والمواد القطبية هى التى تحتوى على مجاميع فعالة مثل هيدروكسيل- أمين- كربوكسيل.... الخ.

وتقسم المذيبات المستخدمة فى جهاز HPLC كطور متحرك تبعا لقطبيتها ويختلف الى حد ما سلوك المذيب تبعا لنوع المواد المعبأة داخل العمود والشكل فى صفحة (٨٥) يبين عدة مذيبات مرتبة تبعا لقطبيتها باستخدام عمود معبأ بمادة السليكاجيل. ويمكن تحضير طور متحرك ذو قطبية معينة عن طريق خلط مذيبين أو أكثر يختلفان فى القطبية.

والجدير بالذكر أن الفصل الجيد فى حالة GLC يعتمد على اختيار العمود حيث توجد أعمدة معبأة بأطوار ثابتة عديدة وفى حالة HPLC فإن الفصل الجيد يعتمد على نوع وظروف الطور المتحرك وعلى ذلك:

تعتمد كفاءة الفصل على إتباع النقاط التالية:

- ١- نوع الطور المتحرك سواء كان عضوي أو مائي.
- ٢- تركيب الطور المتحرك سواء أكان مذيب واحد أو أكثر من مذيب.
- ٣- درجة حموضة pH الطور المتحرك.
- ٤- المواد التي تضاف الى الطور المتحرك مثل الأمينات- الأحماض- محاليل منظمة- منظفات.



* المذيبات شائعة الاستخدام في جهاز التحليل الكروماتوجرافي السائل مرتبة تبعا لقطبيتها

ويشترط في الطور المتحرك ما يلي:-

- ١- نقي
- ٢- رخيص الثمن وسهل الحصول عليه
- ٣- تذوب فيه مكونات العينة

- ٤- لا يغير في طبيعة العمود.
- ٥- يلائم الكاشف.
- ٦- له لزوجة منخفضة.
- ٧- يمكن استرجاعه من العينة بسهولة وإعادة استخدامه مرة أخرى إذا أمكن ذلك.

يجب قبل استخدام الطور المتحرك إتباع ما يلي:

- ١- يرشح قبل دخوله المضخة لمنع انسداد الصمامات Valves.
- ٢- يجرى إزالة الهواء من الطور المتحرك لأن الهواء يؤدي عند دخوله الى الكاشف الى تكوين noise بجانب الإشارات Signals.

تخلص الطور المتحرك من الهواء. Solvent degassing

يذوب الهواء في كل المذيبات المستخدمة كطور متحرك في HPLC ومع ذلك فإن درجة ذوبان الهواء تختلف اختلافا كبيرا فالمذيبات القطبية وبصفة خاصة الماء لها درجة ذوبان عالية بينما المذيبات الغير القطبية مثل الهكسان لها درجة ذوبان منخفضة. ويؤدي الهواء المذاب في المذيب الى تقليل كفاءة صمامات المضخة وأيضا عند استخدام كاشف UV تتكون فقاعات في الخلية Flow cell مما يؤدي الى عدم ثبات Base line ولهذا يجب التخلص من الهواء في المذيب قبل استخدامه.

وهذا يتم بعدة طرق منها:-

- ١- غليان المذيب تحت مكثف عاكس يتبعه التبريد قبل الإستعمال.
- ٢- استخدام تفريغ.

٣- امرار غاز الهيليوم خلال المذيب حيث يحل الهيليوم محل الهواء الذي له درجة ذوبان منخفضة جدا.

٤- استخدام جهاز Ultrasonic لطرد الهواء.

توجد ثلاث طرق لإمرار الطور المتحرك خلال الطور الثابت وهي:

١- استخلاص متدرج Gradient elution.

٢- تدرج حرارى Temperature programming.

٣- تدرج فى معدل السريان Flow programming.

والتكنيك الأول هو الأكثر كفاءة حيث يعطى فصل واضح بالمقارنة بالطريقتين الأخيرتين.

يختلف الإستخلاص المتدرج عن الاستخلاص الثابت Isocratic elution

(استخلاص بطور متحرك ذو تركيب ثابت) فى أنه:

١- يقلل من حدوث Tailing لل Peak.

٣- يقلل من مقدار عرض قاعدة ال Peaks أى تزيد من حساسية وكفاءة الفصل.

التوزيع Distribution

عند إضافة مادة ما الى نظام مكون من سائلين لا يمتزجان فإنه تختلف قابلية هذه المادة للذوبان فى كلا السائلين وأن تركيز المادة فى الطورين تكون ثابتة عند درجة حرارة معينة وتعرف نسبة التوزيع بمعامل التوزيع Partition coefficient وفى حالة التوزيع الكروماتوجرافى يتم فصل مكونات العينة عن طريق استخدام التوزيع المنافس للعينة ما بين الطورين السائلين إحداهما الطور

الثابت داخل العمود والآخـر الطور المتحرك. ويعتمد هذا التوزيع على الذوبان النسبي Relative solubility للمكونات في كل الطورين. ونظرا لإختلاف الذوبان النسبي لمكونات المخروط فإنها تمضى Spent أوقات مختلفة في الطور الثابت وفي النهاية يخرج من العمود كل مكون على حده وعلى مدى التداخلات مع الطور الثابت فإنها تتحكم في درجات الإرتباط (المركبات ذات الإرتباط المنخفض تخرج Elute من العمود قبل المكونات الأكثر ارتباطا). وتبعاً لطبيعة خاصية التوزيع فإنه يوجد نوعان وهما الفصل العادي Normal phase والفصل المعاكس Reverse phase وفي حالة الفصل العادي يستخدم طور ثابت قطبي لفصل مكونات العينة القطبية وطور متحرك غير قطبي أما طريقة الفصل المعاكس فإنه يستخدم طور ثابت غير قطبي وطور متحرك قطبي لفصل المركبات غير القطبية.

Normal phase chromatogram

طور ثابت: قطبي
طور متحرك: غير قطبي
قطبية المخروط: قطبي

Reverse phase chromatogram

طور ثابت: غير قطبي
طور متحرك: قطبي
قطبية المخروط: غير قطبي

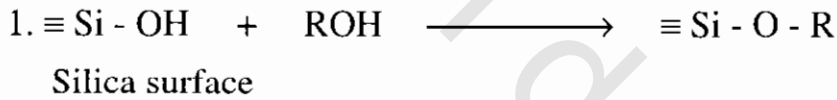
٦-٤- الأطور الثابتة المرتبطة كيمائياً

Chemical bounded stationary phases

يلاحظ في الأعمدة المستخدمة في أجهزة HPLC أن الطور الثابت يغطي مادة دعامية مثل السليكا ويرتبط فقط بقوى طبيعية Physical forces ويجب أن يظل تركيز الطور الثابت داخل العمود ثابتاً ولهذا فإنه من الضروري استخدام طور متحرك لا يذيب الطور الثابت وأنه من الصعوبة عملياً وجود نظام يشتمل على طور ثابت/ طور متحرك لا يفقد من العمود باستمرار كميات من الطور الثابت نظراً لذوبانه في الطور المتحرك وللتغلب على هذه المشكلة فإنه من

الممكن تشبييع الطور المتحرك بواسطة الطور الثابت قبل مروره داخل العمود وحيث أن الذوبان يعتمد على درجة الحرارة فإنه يجب أن يظل المتشبع Satura-tor والعمود عند نفس درجة الحرارة.

وهناك حل أفضل لهذه المشكلة وهو أن يرتبط الطور الثابت كيمائياً على سطح المادة الدعامية وهذا يجعله غير ذائب في الطور المتحرك وهناك العديد من التفاعلات المختلفة التي تستخدم لربط الجزيء العضوي إلى سطح السيليكا كما في المعادلات التالية (انظر صفحة ٨٩). الرابطة Si-O-R يمكن تحليلها مائياً وعلى ذلك يمكن استخدام مذيبات مائية كطور متحرك في هذا النوع من الأعمدة والرابطة Si-R & Si-O-Si-R₃ شديدة الثبات ويمكن إستخدام هذه الأطوار الثابتة مع جميع المذيبات الشائعة في أجهزة HPLC ونتيجة إختلاف التركيب الكيمائى للأكليل (R) فإنه يمكن الحصول على أطوار ثابتة مرتبطة كيمائياً ذات مدى واسع من القطبية. والجدول في صفحة (٩٠) يبين الرموز الكيمائية لأهم الأطوار الثابتة المرتبطة كيمائياً على سطح مادة السيليكاجيل.



3. (a)



4. (b)



تكوين الأطوار الثابتة المرتبطة كيمائياً على مادة السليكا

المواد المعبأه شائعة الاستعمال المحتويه على روابط كيميائية

stationary phase	Type	PELLICULAR	MICROPOROUS
octadecyl (C ₁₈)	non polar (aliphatic)	CO:PELL ODS PERMAPHASE ODS BONDAPAK C ₁₈ -CORASIL PERISORB RP BONDAPAK PHENYL/CORASIL CO:PELLPAC	PATISIL 10 ODS
phenyl	non polar (aromatic)		ODS-HYPERSIL LICHROSORB C ₁₈
alkyl nitrate (cyano)	medium polarity		PARTISIL 10 PAC LICHROSORB-CN
ether alkyl amine (-NH ₂)	medium polarity medium polarity	PERMAPHASE ETH	LICHROSORB-NH ₂
diol	high polarity		μ-BONDAPAK NH ₂ LICHROSORB DIOL

يوجد نوعان من الأطوار الثابتة وهما:

النوع الأول:

يعبأ العمود بمادة ذات محيط دائري قطره حوالي ٤٠ ميكرون وسمك الطور الثابت حوالي ١-٢ ميكرومتر ويسمى Pellicular وهو سهل التعبئة وذو كفاءة فصل جيد.

النوع الثاني:

تستخدم جزيئات صغيرة جدا من مادة السيليكا مسامية (5-10 um) وهذه الجزيئات Micro particulate phase chromatography صعبة في تعبئتها بالمقارنة بالنوع الأول ولكنها تعطى فصل أفضل بكثير.

وعموما توجد ثلاثة أنواع من الأطوار الثابتة وهي:

١- جزيئات شديدة الصلابة Solid particles

٢- جزيئات مسامية بدرجة بسيطة Pellicular resin

٣- جزيئات مسامية بدرجة عالية Porous resin

يتكون النوع الأول من مادة شديدة الصلابة Rigid وذات تركيب خارجي غير منفذ ونتيجة لسطحه الصلب فإنه يكتسب خاصية الفصل السريع ونظرا لصغر مساحة سطحه الخارجي فإنه تستخدم حجوم صغيرة من العينة ونقل كفاءة الفصل بزيادة حجم المخلوط المراد فصل مكوناته وعندما تكون مساحة السطح الخارجي للطور الثابت كبيرة كما في حالة النوع الثاني فإنها تزيد من كفاءة الفصل وأيضا يزداد حجم المخلوط المحقون. وفي النوع الثالث ذو المسامية العالية فإنها تعطى فصل عالي جدا ولكن قد تزيد من وقت التحليل. ويوجد عامل آخر

هام يؤثر على الفصل وهو حجم الجزيئات. فالجزيئات ذات القطر الصغير تؤدي الى تحسين كفاءة الفصل وعلى ذلك يجب استخدام الجزيئات الصغيرة كلما أمكن ذلك. ووجد أن القطر المثالي وهو ٣ ميكرون كما أن قطر الجزيئات حتى ١٠ ميكرون تعطي فصل جيد وعند زيادة القطر عن ذلك تنخفض كفاءة الفصل- وهناك نقطة أخرى هامة وهي يجب أن تكون أقطار الجزيئات متجانسة وأن أي اختلاف في القطر يؤدي إلى سلوك مكونات المخلوط مسارات متعددة وهذا يقلل من كفاءة الفصل.

والجدول التالي (صفحة ٩٣) يبين بعض المواد المعبأة المحتوية على روابط كيميائية وشائعة الإستعمال.

اختيار المادة المعبأة والطور المتحرك:-

عند اختيار المادة المعبأة والطور المتحرك لفصل مكونات العينة بواسطة جهاز HPLC يجب الأخذ في الاعتبار بالنقاط التالية:

١- التركيب الكيماوي لمكونات العينة أو بمعنى آخر نوعية المجاميع الفعالة (حامضية، قاعدية، ألدهيدية... الخ).

٢- ذوبان مكونات العينة هل تذوب في مذيب عضوي، تذوب في ماء، تذوب في قلوي، تذوب في حمض.

٣- توافق استجابة مكونات العينة مع الكاشف.

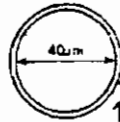
٥-٦- التقدير الكمي Quantitative analysis

تختلف إستجابة الكاشف في HPLC من مركب الى آخر فمثلا إستجابة UV تعتمد على معامل الإمتصاص لمكونات العينة وإستجابة الكاشف ECD يعتمد على تآلف إلكترونات العينة وأن أفضل طريقة للتقدير الكمي هي عمل Calibra-

POROUS RESIN



Pellicles



1.2 µm surface
Adsorbent layer
e. g. SiO_2 , Al_2O_3

Micro particulate
porous silica particles



INERT CORE



SOLID PARTICLE

INERT CORE



PELLICULAR RESIN



POROUS RESIN

* الاطوار الثابتة

* التركيب الكيماوى لبعض أنواع الأطوار الثابتة المرتبطة كيماويا على سطح مادة السيليكا

MODE	FUNCTIONALITY	STRUCTURE OF BONDED GROUP
	AMINO	$-NH_2$
	CYANO (NITRILE)	$-CN$
NORMAL PHASE	DIOI	$\begin{array}{c} \\ -Si-O-CH_2-CH-CH_2OH \\ \quad \\ O \quad OH \end{array}$
		$\begin{array}{c} \\ -Si-O-CH_2-CH-CH_2OH \\ \quad \\ O \quad OH \end{array}$
		$\begin{array}{c} \\ -Si-O-CH_2-CH-CH_2OH \\ \quad \\ \quad \quad OH \end{array}$
	DIMETHYLSILYL	$\begin{array}{c} CH_3 \\ \diagup \\ =Si \\ \diagdown \\ CH_3 \end{array}$
REVERSED PHASE	OCTYLSILYL	$\equiv Si-CH_2-(CH_2)_6-CH_3$
	OCTADECYLSILYL	$\equiv Si-CH_2-(CH_2)_{16}-CH_3$
	PHENYSILYL	$\begin{array}{c} \diagup \\ Si \\ \diagdown \end{array} - \text{C}_6\text{H}_4 - OH$

tion لإستجابة الكاشف بإستخدام مركب قياسي Reference يضاف إلى محلول العينة أى طريقة Internal standardization وهى تشمل الخطوات التالية:-

١- يجرى تحليل للعينة للحصول على كروماتوجرام لمعرفة عدد ونوع مكوناتها. تختار مادة لا توجد ضمن مكونات العينة ولها وقت ظهور يقع ما بين Two peaks للعينة على الكروماتوجرام.

٢- تقدر إستجابة الكاشف لكل مكون من مكونات العينة منسوبا الى المادة الداخلية وذلك بإجراء التحليل للعينة المحتوى على المادة القياسية ويجب معرفة تركيز كل مكون من مكونات العينة بالضبط ويلاحظ أن:

مساحة ال Peak لأى مكون تتناسب طرديا مع تركيزه فى العينة.

.. مساحة ال Peak = K x تركيزه فى العينة

حيث أن K هو معامل إستجابة الكاشف لمركب معين

وبالنسبة الى المكون A (انظر صفحة ٩٦) فإن:

$$\text{Peak area (A)} = K_A \times \text{Concentration (A)} \dots\dots (1)$$

وبالنسبة للمادة القياسية الداخلية (IS) فإن

$$\text{Peak area (IS)} = K_{IS} \times \text{Concentration (IS)} \dots\dots (2)$$

بقسمة المعادلة (١) على المعادلة (٢) نستنتج ما يلى:

$$\text{Peak area (A)} / \text{Peak area (IS)} = (K_A / K_{IS}) \times \text{Concentration (A)} / \text{Concentration (IS)} (3)$$

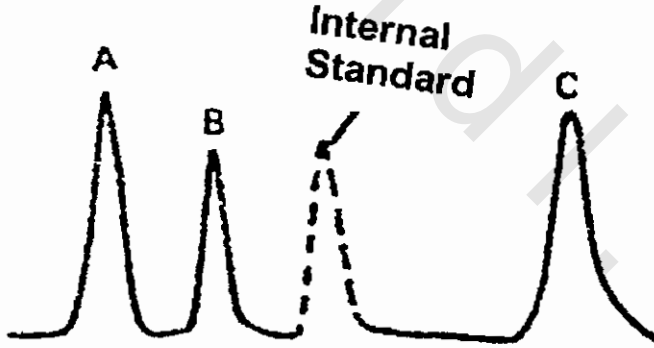
تعرف النسبة K_A / K_{IS} بمعامل إستجابة الكاشف للمركب A منسوبا الى المادة القياسية أو K_I بالنسبة للمكون الأول وتجرى نفس العملية بالنسبة لباقي مكونات العينة لإستنتاج قيم معاملات الإستجابة لها (k_2, k_3, k_4, \dots etc).

وعملياً تضاف كمية معروفة بالضبط من المادة القياسية إلى العينة المراد تحليلها ثم يجرى التحليل بواسطة جهاز الكروماتوجرافى ومن المعادلة (٣) نستنتج المعادلة (٤).

$$\text{Concen. (A)} = \frac{\text{Peak area (A)}}{\text{Peak area (IS)}} \cdot \text{Concen. (IS)} / K_1 \quad (٤)$$

بوضع قيم مساحات الـ Peaks من الكروماتوجرام ومعاملات الإستجابة النسبية من التحليل Calibration analysis وتركيز المادة القياسية المضاف فى المعادلة (٤) فإنه يمكن حساب تركيز كل مكونات العينة.

وحيث أن هذه الطريقة تعتمد على نسبة مساحات الـ Peaks وليس على وزنة العينة فإن دقة القياس فى هذه الطريقة لا تعتمد على الكمية المحقونة بالضبط ولكن تعتمد على دقة حساب مساحات الـ Peaks.



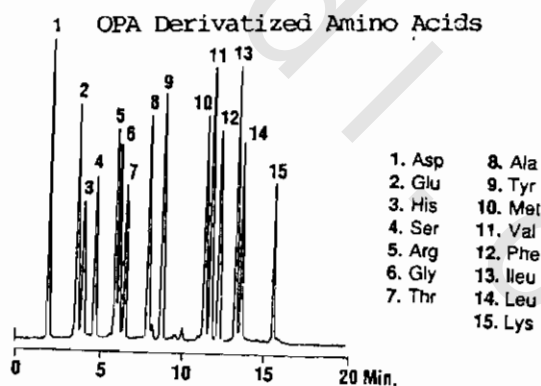
* كروماتوجرام يبين فصل مكونات عينة ما بالإضافة إلى مادة قياسية داخلية

٦-٦- ظروف الفصل المختلفة لبعض مشتقات الأحماض الأمينية:

١- مشتقات OPA للأحماض الأمينية:-

Altima C18	نوع العمود
٢٥٠ X ٤ سم	أبعاد العمود
A: 50 mM Na Ac buffer, pH 5.7, 5% THF THF = Tetra Hydro furan	تركيب الطور المتحرك
الزمن (دقيقة): صفر ١٥ ٥ ١٠ ٦٥ ١٠ : %B	برنامج الاستخلاص التدريجي
٢ مل / دقيقة	معدل سريان الطور المتحرك
Fluorescence	الكاشف

الكروماتوجرام التالي يبين تتابع ظهور مشتقات OPA للأحماض الأمينية.

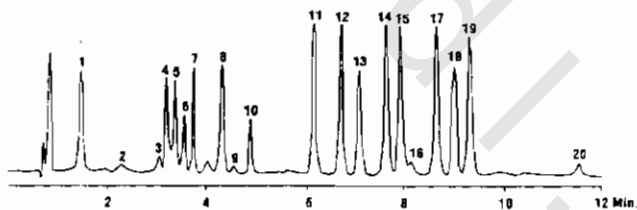


٢- مشتقات Dansyl للأحماض الأمينية:-

Aquapore RP- 300 C8	نوع العمود
٢٢٠ X ٤,٦ مم	أبعاد العمود
٥٥ م	درجة حرارة العمود
A: 0.05 M Formic acid, 0.06 M Acetic Acid, to pH 2.6 with Na OH B: A with 35% V/V isopropanol	تركيب الطور المتحرك
الزمن (دقيقة): صفر ٣٠ ١,٥ ٨,٥ ١٠ ٨٥ صفر ٣٥ :B%	برنامج الاستخلاص التدريجي
٤ مل/ دقيقة	معدل سريان الطور المتحرك
UV عند طول موجة ٢٥٤	الكاشف

والكروماتوجرام التالي يبين تتابع ظهور مشتقات Dansyl للأحماض الأمينية.

Dansylated Amino Acids

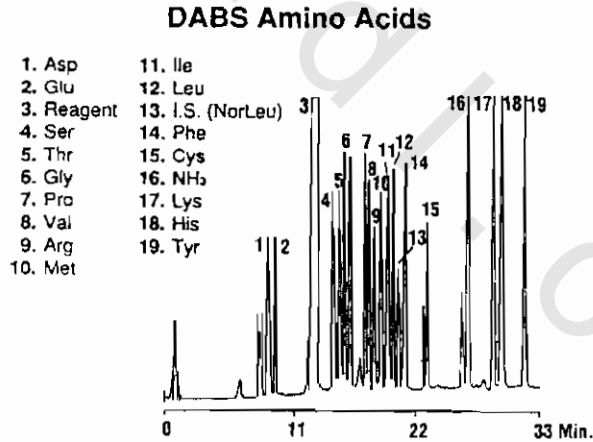


- | | |
|------------------|-------------------|
| 1. Cysteic acid | 11. Proline |
| 2. Histidine | 12. Methionine |
| 3. Ammonia | 13. Valine |
| 4. Arginine | 14. Norvaline |
| 5. Serine | 15. Phenylalanine |
| 6. Aspartic acid | 16. Cystine |
| 7. Glutamic acid | 17. Isoleucine |
| 8. Threonine | 18. Leucine |
| 9. Glycine | 19. Lysine |
| 10. Alanine | 20. Tyrosine |

٣- مشتقات DABS للأحماض الأمينية:-

نوع العمود	Spheri-RP-18
أبعاد العمود	٢٢٠ x ٤,٦ مم
تركيب الطور المتحرك	A: Na O Ac with 5% DMF, pH 6.5 B: Acetonitrile DMF: Dimethyl Formamide
برنامج الاستخلاص التدريجي	الزمن (دقيقة): صفر ٣٠ ٤٢ ٤٤ ٤٦ :B% ١٠ ٣٥ ٥٥ ٥٥ ٨٥
معدل سريان الطور المتحرك	١ مل/ دقيقة
الكاشف	UV/VIS عند طول موجة ٤٣٦

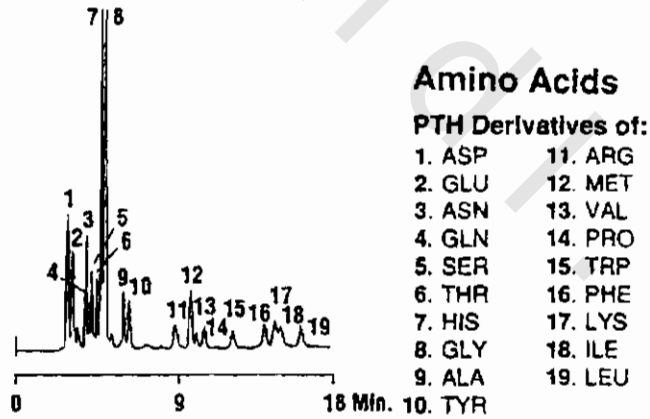
والكروماتوجرام التالي يبين تتابع ظهور مشتقات DABS للأحماض الأمينية .



٤- مشتقات ال PTH للأحماض الأمينية:-

Ultrasphere C18	نوع العمود
٢٥٠ x ٤,٦ مم	أبعاد العمود
٥٥ م	درجة حرارة العمود
A: 0.1 M Na OAc: Acetonitrile, pH4.9	تركيب الطور المتحرك
١ مل / دقيقة	معدل سريان الطور المتحرك
UV عند طول موجة ٢٥٤	الكاشف

والكروماتوجرام التالي يبين تتابع ظهور مشتقات ال PTH للأحماض الأمينية .

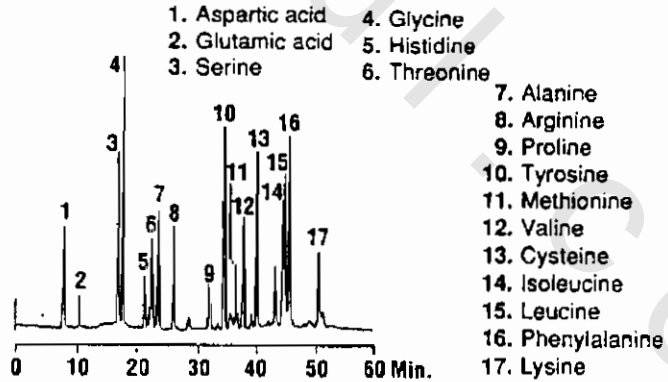


٥- مشتقات الـ PTH للأحماض الأمينية:-

Econosphere- C8	نوع العمود
٢٥٠ × ٤,٦ مم	أبعاد العمود
A: 50 mM ammonium acetate, pH 4.6 B: 100 m M ammonium acetate, pH 6.8 Methanol (20: 80)	تركيب الطور المتحرك
الزمن (دقيقة) : صفر ٣٠ ١٢ ٣٠ B% : صفر ٣٥ ٢٠ ٣٠	برنامج الاستخلاص التدريجي
١ مل / دقيقة	معدل سريان الطور المتحرك
UV عند طول موجة ٢٥٤	الكاشف

والكروماتوجرام التالي يبين تتابع ظهور مشتقات الـ PTC للأحماض الأمينية .

Phenylisothiocyanate (PTC)
Amino Acids



مميزات طرق HPLC

وقت الفصل يكون قصيراً، أكثر حساسية، ولا يحتاج الفصل إلى درجة حرارة عالية No elevated temperature، ومع ذلك فإن طرق الـ HPLC لها عيوب.

عيوب طرق HPLC

تعتمد غالبية طرق فصل مشتقات الأحماض الأمينية على جزيئات السيليكاجيل الكروية Spherical silica gel المغطاة بطبقة من جزيئات عضوية ومرتبطة بروابط تساهمية. وهذه الطبقة تمثل الطور المعاكس Reversed phase وهي عبارة عن سلاسل هيدروكربونية تحتوي على 18 ذرة كربون (C18 alkyl chain).

المشكلة الأولى

تتمثل المشكلة الأولى في محدودية Limited نماذج النتائج باستخدام أعمدة HPLC خاصة في فصل الأحماض الأمينية. فمثلاً تختلف كفاءة الفصل من عمود لآخر نظراً لاختلاف طريقة تحضير العمود بالمصنع. هذا يعني أنه عند تغيير العمود لابد من الضروري إجراء التجارب على العمود الجديد ليعطى الفصل المناسب. وتظهر هذه المشكلة بوضوح لانخفاض فترة صلاحية Life time استخدام أعمدة الطور المخالف. ويلاحظ أنه تنتهي صلاحية استخدام أعمدة الـ HPLC بعد حقن عدة مئات قليلة من العينات وبالتالي لابد من إهمالها Dis- carde أو إعادة تنشيطها Regenerate. ويلاحظ أنه عند تكوين مشتقات للأحماض الأمينية تصبح أكثر كرها للماء Hydrophobic عما كانت عليه، وهذا يؤدي إلى فصل بواسطة الطور الكروماتوجرافي المعاكس Reversed phase ولكن من ناحية أخرى فإن الخاصية الكارهة للماء تقلل بدرجة كبيرة الاختلافات

بين الأحماض الأمينية. بالإضافة إلى ذلك إذا احتاجت مشتقات الأحماض الأمينية إلى خطوة استخلاص فإن بعض الأحماض الأمينية يمكن فقدتها جزئياً. وهذا يؤدي إلى تغيير في تركيب محتوى الأحماض الأمينية وبالتالي الحصول على نتائج غير صحيحة.

المشكلة الثانية

تتمثل في المجاميع الفعالة الأخرى الموجودة في السلاسل الجانبية للأحماض الأمينية فتكون الاستجابة قليلة لأحماض السيستئين، الليسين والهيدروكسي ليسين. أيضا يمكن للحمض الأميني الواحد أن يعطي أكثر من Peak بدلا من Peak واحد بسبب تكون مشتقات مختلفة.

المشكلة الثالثة

تتمثل في العينة نفسها Matrix of the sample. فمن النادر ما توجد عينة تحتوى فقط على أحماض أمينية ماعدا المخلوط القياسي للأحماض الأمينية. وقد تتداخل مكونات العينة مع الجواهر المستخدمة لتقدير مشتقات الأحماض الأمينية، وبالتالي نحصل على نتائج غير دقيقة.

سابعاً: آلية فصل الأحماض الأمينية باستخدام المبادلات الأيونية

ان استخدام المبادل الكاتيوني Cation exchanger (طور ثابت) مع تغيير في درجة حموضة pH المحلول المنظم (طور متحرك) فإنه يمكن فصل مدى واسع من الأحماض الأمينية، وهذه هي الفكرة الأساسية التي يعتمد عليها جهاز تحليل الأحماض الأمينية.

وفيما يلي توضيح أكثر لكروماتوجرافيا التبادل الأيوني:-