

الفصل الأول

اللبييدات Lipids

تعتبر الليبييدات أحد المركبات العضوية الثلاث الأساسية المكونة للكائنات الحية وتحتوي تقريبا كل الكائنات الحية على البروتينات - الكربوهيدرات والليبييدات وتختلف نسب هذه المكونات تبعا لنوع الكائن الحي .

ويصفه عامة تستعمل كلمة الدهن Fat للدلالة على المادة التي لا تنوب في الماء ولها خواص شمعية الملمس - وكلمة زيت Oil تدل على الحالة الطبيعية فقط التي توجد عليها المادة أي سائبة على درجة حرارة الغرفة وهي لا تدل مطلقا على التركيب الكيماوي لها ويجب التفرق ما بين كلمة زيت وزيوت عطرية Essential Oils وزيوت معdenية Mineral oils وزيوت مصهورة Fused oils ولذلك يطلق على كلمة زيت في بعض الأحيان الزيوت الدهنية أو الزيوت الثابتة . Fixed oils

وتجد عدة إختبارات للتعرف على وجود الليبييدات منها : -

- ١ - تكون الليبييدات بقع شمعية Greasy ولا تنوب في الماء وتطفو على سطح الماء حيث أن كثافتها النوعية تقع ما بين ٠.٨٧ - ٠.٩٧ .
- ٢ - توجد عدة تفاعلات لونية للتعرف على الليبييدات منها أن المواد الدهنية تصبغ بواسطة صبغة سودان III (تذاب ٠٠١ جم صبغة في ٥ سم^٣ كحول (٪٩٥) + ٥ سم^٣ جلسول) وهذا التفاعل يعطي أيضا نتيجة موجبة مع البروتين .
- ٣ - عند تسخين كمية قليلة من المواد الدهنية مع ضعف وزنها بيكربيتيت الصوديوم فانه يتتصاعد غاز الاكرولين ذو الرائحة المميزة - كما أنه عند تسخين الزيت مع الرمل Sand فانه تتتصاعد غازات محتوية على اكرولين الذي يعطي اختبار موجب مع جوهر كشاف شيف ويختزل محلول نترات الفضة الامونيومي .

٣ - عند وضع كمية قليلة من المواد الدهنية على شريحة ميكروسكوب ثم يضاف اليها نقطة من مخلوط مركز من البوتاسي الكاويا والامونيا أو محلول إيثيلات الصوديوم ثم تغطي بغطاء الشريحة Cover فانه تظهر بلورات ابرية بعد يوم في حالة المواد الدهنية .

تعريف الليبيادات : Definition

تعرف الليبيادات بانها المركبات التي لا تنوب في الماء وتنوب في مذيبات الدهون العضوية والمذيبات المستخدمة في إستخلاص الليبيادات تشمل - الاثير - إيثير البترول - الاسيتون - الكلوروفورم - البنزين - الكحول - البيوتانول المشبع بالماء وتحتوي علي احماض دهنية كجزء من مكوناتها .

وهذا التعريف ليس مطلق ويوضح ذلك من خلال الامثلة التالية :-

* الاستيروولات والاسكرالين والكاروتينات تنوب في مذيبات الدهون ولا تحتوي علي احماض دهنية .

* الجانجليوسيدات Gangliosides تنوب في الماء وخليط الماء والكحول ولا تنوب في كثير من المذيبات العضوية المستخدمة في إستخلاص الليبيادات وتحتوي علي احماض دهنية.

ومن هنا يتضح ان تقسيم الليبيادات أمر صعب وذلك لطبيعتها الغير متجانسة .
والنظام الأكثر استخداما لتجنب تلك الصعوبات هو النظام المقترن بواسطة العالم

.Bloor

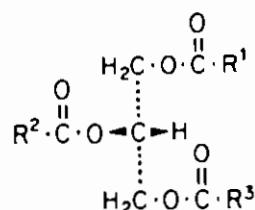
تقسيم البييدات

أولاً : البييدات البسيطة Simple Lipids

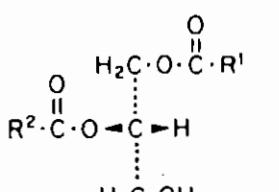
مركبات تتكون فقط من نوعين من التركيبات الكيماوية المختلفة مثل :

ا - استرات الجليسروول Glyceral esters

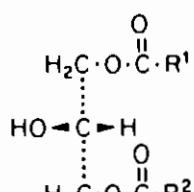
هي استرات جليسروول مع حامض دهني وتشتمل على الجليسيريدات الثلاثية والثنائية والحادية .



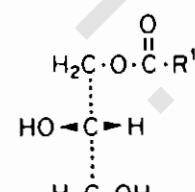
(a) 1,2,3-triacyl-
sn-glycerol



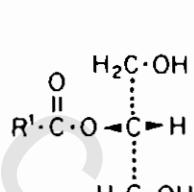
(b) 1,2-diacyl-
sn-glycerol



(c) 1,3-diacyl-
sn-glycerol



(d) 1-monoacyl-
sn-glycerol



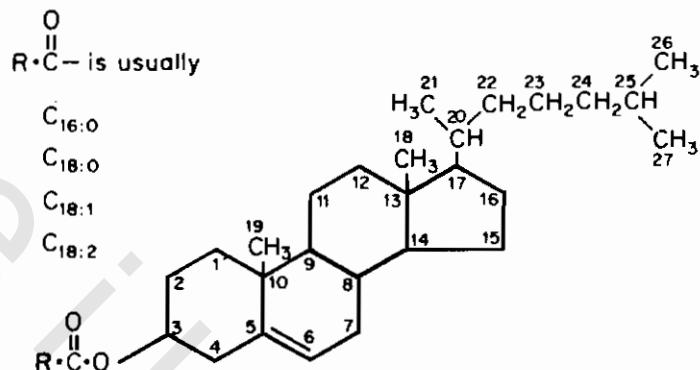
(e) 2-monoacyl-
sn-glycerol

Diglycerides

Monoglycerides

٢ - استرات الكوليستيرول

ت تكون من الكوليستيرول والاحماس الدهنية .

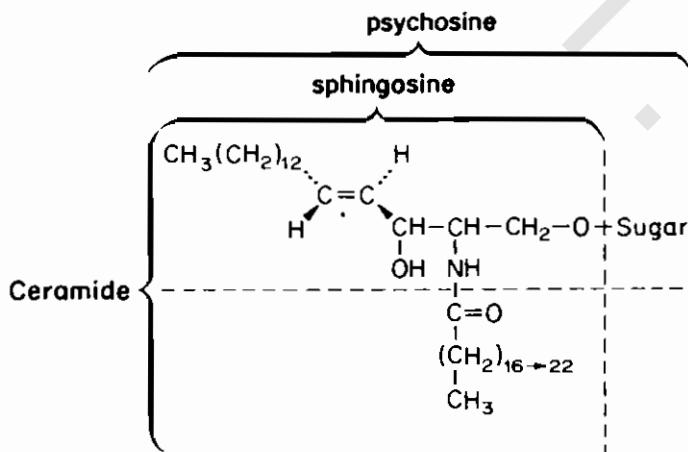


٣ - الشموع : Waxes

عبارة عن إسترات الكحولات طويلة السلسلة مع الاحماس الدهنية .

٤ - السيراميدات : Ceramides

عبارة عن أميد يتكون من اتحاد قاعدة إسفنجوزين أو مشتقاتها مع حامض دهني مرتبطين بروابط أميدية .
والمركبات المكونة من الإسفنجوزين هي الأكثر شيوعا .



ثانياً : الليبيات المركبة :

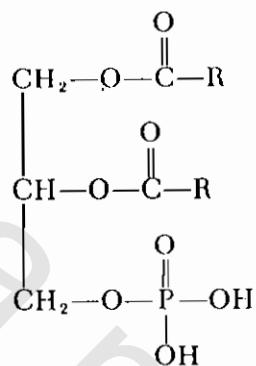
عبارة عن مركبات تتكون من أكثر من نوعين من التركيبات الكيماوية المختلفة .

أ - فوسفاتيدات الجليسروول :

مركبات مشتقة من حامض الفوسفاتيديك .

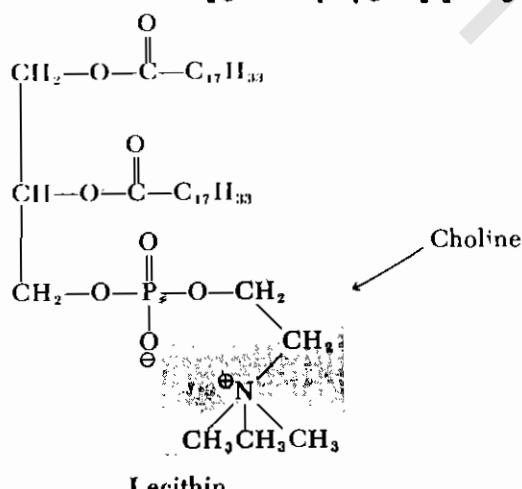
ـ حامض الفوسفاتيديك :

عبارة عن جليسريد ثانوي متعدد مع حامض الفسفوريك .



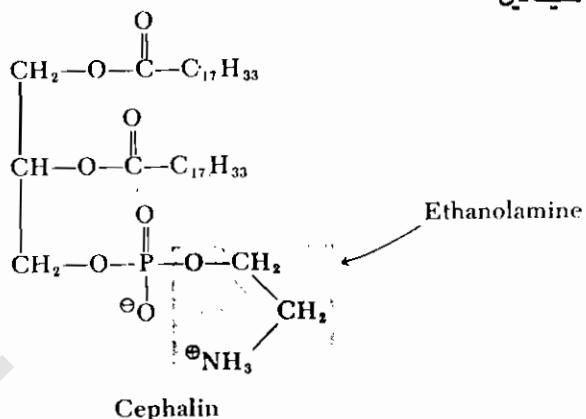
ـ فوسفاتيديل كولين :

يتكون من حامض فوسفاتيديك مرتبط بقاعدة كولين .



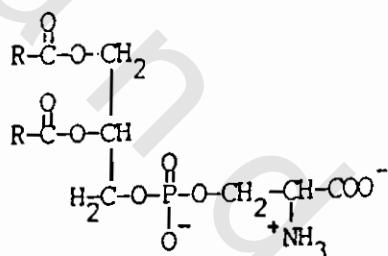
٣ - فوسفاتيديل ايثانول اmine :

ويسمى خطأ سيفالين



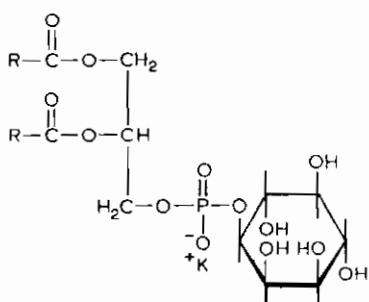
٤ - فوسفاتيديل سيرين :

يسمى خطأ ايضا سيفالين - وهي عبارة عن جلسريد ثانوي متعدد مع حامض فوسفوريك وحامض أميني سيرين .



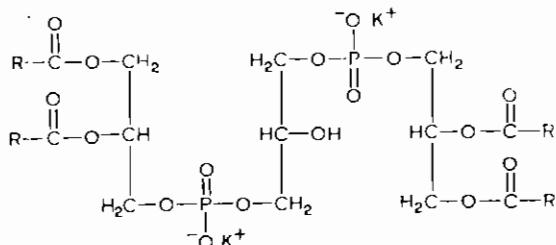
٥ - فوسفاتيديل اينوزيتول :

قسم أساسى من مركبات الفوسفاتيدات المعقدة المحتوية إينوزيتول ومجموعة أو أكثر من الفوسفات .



٦ - ثنائي فوسفاتيديل جليسروول : Diphosphatidyl glycerol

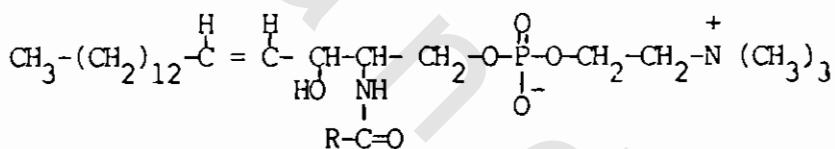
ويطلق عليه أيضاً كارديوليبين



ب - سفنجوليبيدات : Sphingolipids :

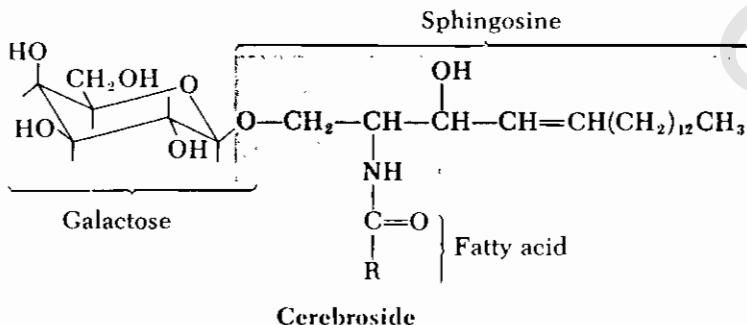
هي مشتقات السيراميد

١ - سفنجوميلين : Sphingomyelin :



٢ - سربوروسيدات : Cerebrosides :

سيراميد مرتبط مع سكر أحادي ويعرف بسيراميد أحادي السكر



٣ - سيراميد ثنائي السكر : Ceramide dihexoside

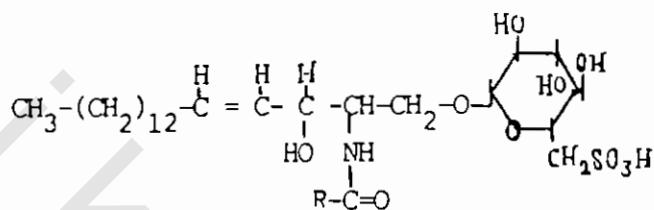
نفس التركيب السابق ولكن يرتبط السيراميد مع سكر ثانوي .

٤ - سيراميد عديد السكريات : Ceramide poly hexoside

نفس التركيب السابق ولكن مرتبطة مع أكثر من ٣ وحدات سكر أحادي .

٥ - كبوبيات السيربروسيد : Cerebroside sulphate

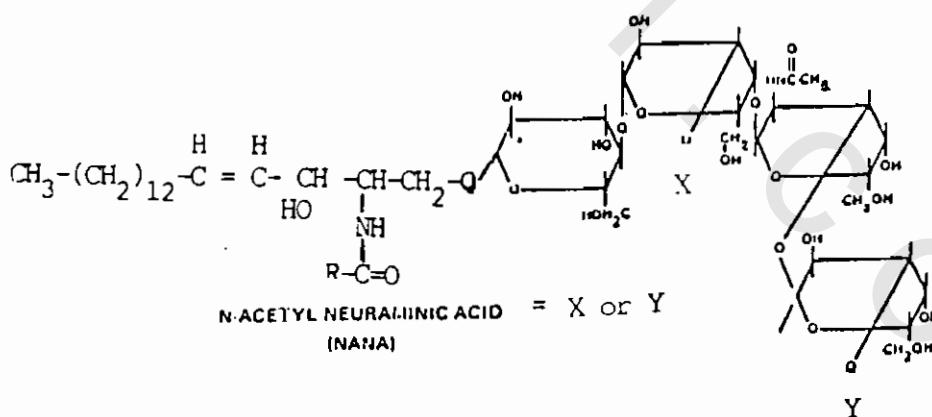
سيراميد مرتبط مع سكر أحادي مرتبطة برابطة إستر بمجموعة كبريت .

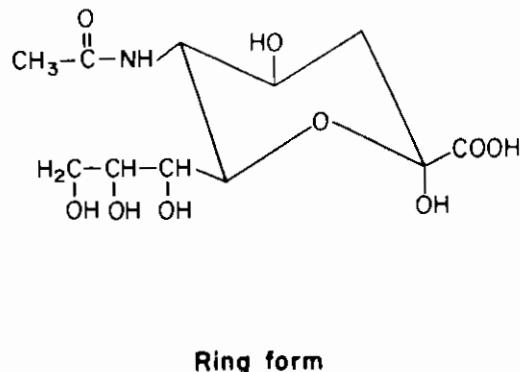
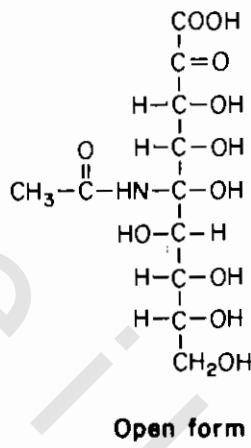


٦ - الجانجليو سيدات : Gangliosides

لبيادات سكرية معقدة تشبه السيراميد عديد السكريات ولكن تحتوي أيضا على حامض السialiك .

ومعظمها يحتوي على سكر أميني بالإضافة إلى سكريات أخرى ولكن ليس معنى ذلك أن كل الجانجليوسيدات تحتوى على سكريات أمينية .





ثالثاً : الليبيات المشتقه : Derived Lipids :

هي مركبات تحتوى على تركيب كيماوي واحد من الليبيات كجزء في تكوينها .

" أي هي المركبات التي توجد مكونة للأنواع المختلفة من الليبيات "

المذيبات والأجهزة الشائعة في تحليل الليبيادات

المذيبات : Solvents

نظراً للحساسية الشديدة لطبيعة الليبيادات للأكسدة والتحليل المائي فانه لا بد من استخدام مذيبات عضوية عالية في النقاوة وخلالية تماماً من الشوائب فإذا إحتوى مذيب ما على ١٠٠٪ شوائب من المواد الغير الطيارة الضارة واستخدم في استخلاص الليبيادات فان كميات كبيرة من هذه المذيبات عند تبخيرها يصبح تركيز هذه المواد الضارة محسوساً وتتضخم المشكلة بدرجة كبيرة عند تحليل الليبيادات باستخدام GLC أو TLC أو IR أو Mass spec-rometry التي تمتاز بحساسيتها العالية .

ولتغلب على الصعوبات يجب إتباع الآتي :

١ - استخدام مذيبات ذات درجة عالية من النقاوة .

٢ - تقطير كل المذيبات قبل الاستخدام مع إستبعاد ١٠٪ في بداية ونهاية عملية التقطير .

٣ - تخزين المذيبات المقطرة في عبوات زجاجية بنية اللون .

ومالمذيبات الآتية لا يتطلب منها الا التقطير البسيط قبل الاستعمال وتظل ثابتة لعدة أشهر :

البنزين - التولوين - رابع كلوريد الكربون - خلات الإيثايل - الاسيتون .

أما المذيبات الأخرى فانها تحتوي على مواد ضارة تظهر أثناء التخزين ومن أمثلة ذلك :

١ - الألدهيدات :

توجد في الكحولات وهي تتفاعل مع مجاميع الأمين ، الهيدروكسيل أو مجاميع المثيلين النشطة في جزء الليبيادات .

٢ - الفرسجين COCl_2

يظهر في الكلوروформ وثنائي كلوروميثان وهو يتفاعل مع مجاميع الأمين والهيدروكسيل في جزء الليبيادات .

٣ - البيروكسيدات :

وتظهر في الإثير وأثير البترول وهي تعمل على أكسدة الرابطة الزوجية في الليبيادات .

والطرق التالية تبين كيفية إزالة الشوائب الضارة السابقة ذكرها من أهم المذيبات المستخدمة في مجال تحليل البييدات .

أولاً : الكحولات

يتم التخلص من الألدهيدات التي تتكون في كل من الإيثانول والميثانول (٩٥ - ٩٩٪) . وتحول البروبيايل العادي ، كذلك الأيزوبروبيانول عن طريق التقطير في وجود إيدروكسيد بوتاسيوم KOH ويتم تخزين المذيبات في زجاجات بنية لمدة ١ - ٢ شهر .

ثانياً : المذيبات التي تحتوي على كلور Chlorinated solvents

يتم التخلص من الفوسجين COCl_2 من المذيبات التي تحتوي على كلور مثل الكلوروформ عن طريق الغسل بالماء ثم التجفيف فوق كلوريد الكالسيوم ثم التقطير ولمنع تكوين الفوسجين مرة أخرى يضاف ١٪ كحول ميثايل أو إيثانول ثم التخزين في زجاجات بنية ومن المعروف أن الكلوروform العالي النقاوة وكذلك التجاري والمحضر حديثاً يكون خالي من الفوسجين لذلك يمكن تقطيره مباشرة دون الغسل بالماء .

ثالثاً : الإيثير والهيدروكربونات وأثير البترول

Alkyl ether and hydrocarbons or petroleum ether

يمكن استخدام هذه المذيبات بعد إجراء عملية تقطير بسيطة خاصة إذا كانت لا تحتوي على بيروكسیدات ، ويمكن إجراء اختبار بسيط للكشف عن البيروكسیدات في تلك المذيبات كالتالي : يدرج ٢ سم^٣ من المذيب مع ١ سم^٣ محلول يوديد بوتاسيوم ١٠٪ "محضر حديثاً" وعن طريق إضافة محلول النشا كدليل فإذا تكون اللون الأزرق دل ذلك على وجود البيروكسیدات (نتيجة لاكتسدة البيروكسیدات محلول يوديد البوتاسيوم ينفرد يود يعطي لون أزرق مع النشا) .

وتوجد طريقة بديلة Alternal method للكشف عن البيروكسیدات وهي :

- ١ - يذاب ١ ملجم ثاني كرومات البوتاسيوم في ١ سم^٣ ماء في أنبوبة اختبار .
- ٢ - يضاف نقطة أو نقطتين من حمض كبريتيك مخفف .
- ٣ - تكمل أنبوبة الاختبار بالاثير وترج الأنبوة .

٤ - يتكون لون أزرق في طبقة ثاني كرومات البوتاسيوم والتي لا تمتزج مع الاثير دليل على وجود البيروكسيدات.

يتم التخلص من البيروكسيدات عمليا برج ١ لتر مذيب مع ١٠٠ سم^٣ محلول كبريتات حديلوز تركيزه ٢٠٪ في حمض كبريتيك ١٤ ثم يتبع ذلك الغسيل بـ ١٠٠ سم^٣ ماء ثم التجفيف فوق كلوريد كالسيوم ثم التقطير.

أما بالنسبة لمذيب إيثايل إثير فيضاف الي المذيب ببطء وبحذر شديد ليثيوم الومنيوم هيدريد Li Al H_4 في حدود ٥ - ١٠ جم لكل ١٠٠ سم^٣ مذيب ثم يسخن في وجود مكثف عاكس Reflux لمدة ١ - ٢ ساعة ويقطر.

إثيو البترول Petroleum ether

عادة يحتوي إثيو البترول علي هيدروكربونات غير مشبعة والتي تكون غير مرغوبة بسبب نشاطها . ويمكن التخلص من هذه الهيدروكربونات الغير المشبعة عن طريق الرج مع حامض كبريتيك مركز ويمكن استخدام محلول برمجنات بوتاسيوم وحامض كبريتيك والرج حتى يتم كسر المواد القابلة للأكسدة " الهيدروكربونات الغير مشبعة " ثم يجري بعد ذلك الغسيل بالماء ثم التجفيف فوق كلوريد كالسيوم والتقطير .

البنزين أو التولوين Benzene or toluene

يرج البنزين أو التولوين مع حامض الكبريتيك المركز (٨٠ سم^٣ حامض كبريتيك مركز / لتر بنزين) في قمع فصل وعلى درجة حرارة الغرفة لمدة تتراوح من نصف - ١ ساعة ثم يتم سحب الجزء الحامضي المسود من أسفل القمع وتكرر هذه العملية مرتين باضافة جزء جديد من حامض الكبريتيك والرج حتى تصبح طبقة الحامض عديمة اللون ثم يغسل بالماء المقطر للتخلص من الحموضه ثم بعد ذلك ينقل البنزين الى دورق نظيف ويقطر .

والجدول (١) يبين أهم خصائص المذيبات الشائعة الاستخدام في تحليل الليبيات :

الاسم	الرمز الجزئي	الوزن الجزئي	الكتافة	درجة الغليان (°C)
أسيتون	C ₃ H ₆ O	٥٨.١	٠٠٧٩٦ على ١٥ °م	٥٧
بنزين	C ₆ H ₆	٧٨.٠٥	٠٠٨٧٨ على ٢٠ °م	٨٠.٢
رابع كلوريد الكربون	CCl ₄	١٥٣.٨	١٤٨٣ على ٢٥ °م	٧٦.٧
ثنائي كبريتيد الكربون	CS ₂	٧٦.١٢	١٢٩٢٧ على ٢٠ °م	٤٦
كلوروفورم	CHCl ₃	١١٩.٢٨	١٠٥٢٦ على ٢٠ °م	٦١.٢
ثنائي كلوروايثان	C ₂ H ₄ Cl ₂	٩٨.٩٥	١٠٢٥٧ على ٢٠ °م	٨٢.٨٤
هكسان	C ₆ H ₁₄	٢٦.١	٠٠٦٦٢ على ١٧ °م	٧١

الأواني الزجاجية Glassware

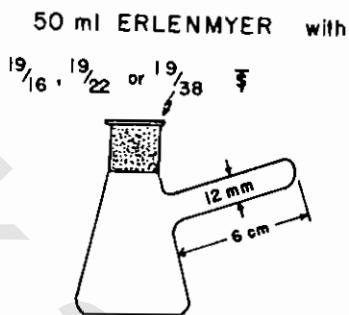
يجب إبعاد وتقادي أي مصدر للتلويث أثناء إجراء التجارب العملية على الليبيات وهذا المصدر ربما يكون متمثلاً في الأجهزة المستعملة أو الأدوات مثل الصنابير أو السدادات أو الوصلات . لذلك يجب عدم استعمال الشحوم ، البلاستيك أو اللدائن Plasticisers .

ويجب أن تتم جميع العمليات في أواني من الزجاج ويجب أن تكون جميع الوصلات والسدادات من الزجاج مع إحكام القفل وعدم استخدام الشحوم أو وصلات الكاوتشوك كذلك لا يستخدم سدادات من الفلين ، ويجب استخدام صنابير مصنوعة من التفلون Teflon بعد اختبارها بالذيب بحكة جزء منها مع الذيب وملحوظة حدوث تأكل من عدمه لذلك يجب عدم استخدام سدادات من الفلين أو المطاط أو البولي إثيلين للدوارق أو الانابيب بل يجب أن تكون من الزجاج فأن كان ذلك غير متاح فيستعاض عن ذلك بأغطية من شرائح الألمنيوم .

دوريق الاستخلاص والتحليل :

Combination hydrolysis and extraction flask

هذا الورق مهم خاصة في عمليات التحليل المائي والميثئ حيث يتم الفصل والاستخلاص لنتائج التحليل كميا في نفس الورق . ويصنع الورق (٥٠ سم ^٢) من الزجاج المقاوم للحرارة وله عنق بمقاس (١٩/١٩ ، ٢٢/١٩ ، ٢٨/١٩) وله أنبوبة جانبية سعة ٥ سم ^٣ (١.٢ × ٦ سم) تقع عموديا على جانب الورق أسفل فوهة الورق بحوالي ١ سم .



ويستخدم هذا الورق اذا كانت العينة في حدود ١ - ١٠٠ ملجم أما بالنسبة للعينات الكبيرة فان الورق يمكن أن يدرج في أبعاده ليكون مناسبا مثال ذلك دوريق سعته ١٢٥ سم ^٣ له أنبوبة جانبية ١٠ - ١٥ سم ^٣ يمكن استخدامه لعينات أكثر من ٥ جم .

ولقد صمم هذا الورق لاستعماله مع أي زوج من المذيبات الغير قابلة للامتزاج فإذا كان المطلوب إستخلاص الطبقة السفلية عدة مرات بواسطة الطبقة الاعلى . يضاف كمية من المذيب الأعلى كثافة (الجزء السفلي) تكفي مليء الانبوبة الجانبية ثم يضاف بعد ذلك المذيب الأخف كثافة (الجزء العلوي) في حدود ٥ - ١٠ سم ^٣ ثم يرج الخليط ثم تترك فترة لكي ينفصل عن بعضهما ثم يميل الورق ببطء للوضع الافقى حيث تدخل الطبقة السفلية في الانبوبة الجانبية وفي نفس الوقت تخرج الطبقة العليا من الورق حيث يجمع في كأس مناسب .

ثم يفسل فوهة الورق بالمذيب ثم يرجع الورق لوضعه الرأس ثم تضاف كمية أخرى من المذيب العلوي ويكرر ما سبق أكثر من مرتين كلما دعت الضرورة وبذلك يمكن استخلاص كمي وسريع لكل من الطبقة العليا والطبقة السفلية .

طرق تبخير المذيبات Evaporatorion

توجد ثلاث طرق لتبخير المذيب في الليبيات تعتمد على كمية المذيب المطلوب تبخيره .

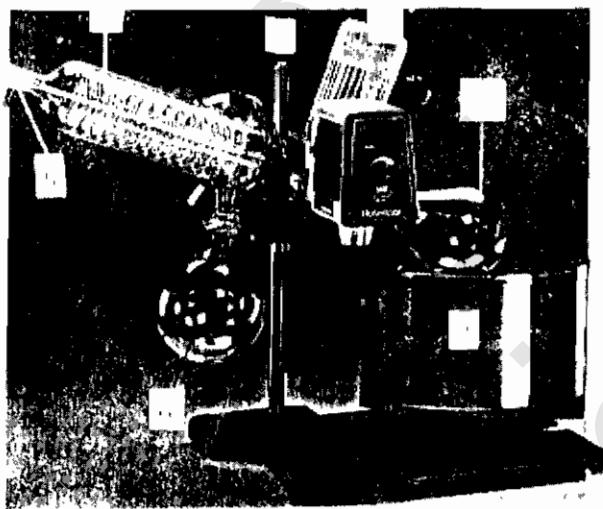
التبخير في وجود تيار من النتروجين Evaporation in a stream of N₂

تستخدم هذه الطريقة لتبخير أحجام صغيرة من المذيب (١٠ - ١٥ سم^٣ أو أقل) الموجودة في أنبوبة صغيرة أو دوارق والطريقة الملائمة هو توجيه تيار من النيتروجين (N₂) فوق سطح محلول الموجودة في حمام مائي درجة حرارته ٣٠ درجة مئوية .

المبخرات الدورانية Rotary evaporators

يعتبر التبخير باستخدام المبخرات الدورانية هو الاجراء الاكثر كفاءة الي جانب انه يستخدم لتركيز حجم كبير او صغير من محليل الليبيات بسرعة علي درجة حرارة منخفضة وبدون حدوث تلوث للعينة بالشحوم او الدهون ويتم عملية التبخير للمذيبات تحت تفريغ مع إستعمال مضخة مائية قادرة علي اعطاء تفريغ ١٠ - ٢٠ مم زئبق .

ويجب ان تكون درجة الحرارة في حدود ٣٠ - ٣٥ درجة مئوية او أقل باستخدام حمام مائي ومنظم حراري .



ويتكون الجهاز من :

- ١ - بورق المبخر وسعته ٥٠٠ سم^٣
- ٢ - حامل معدني .
- ٣ - موتور .
- ٤ - مكثف قياسي .
- ٥ - أنبوبة مليء يضاف خلالها باستمرار محلول العينة أثناء عملية التبخير .
- ٦ - قابلة للجزاء المقطر
- ٧ - حمام مائي مزود بثرموموستات .

إحلال المذيب Solvent replacement

ويستخدم ذلك عند التخلص من أثأر الماء في الكلوروформ عن طريق إضافة البنزين إلى الكلوروформ . كذلك عند التخلص من الميثانول ، والماء ، AcOH عن طريق إضافة كميات صغيرة من الكلوروформ ثم التبخير حتى الجفاف بين كل إضافة وأخرى من الكلوروформ .

استخلاص الليبيدات Lipid extraction

الخطوة الأولى في تحليل الليبيدات هي فصل كل الجلسريdes الثلاثة من العينة الأصلية ودراسة الاحماس الدهنية الداخلية في تركيبها والتعرف عليها .

وتعتمد الدراسات الحيوية على الطرق المتاحة لاستخلاص الليبيدات كمياً من مصادرها بأقل قدر ممكن من التغير في تركيبها - والتغير الحادث في التركيب نتيجة للهدم والتكسير ربما يحدث أثناء تخزين العينة وكذلك أثناء الاستخلاص ويرجع ذلك Degradation لنشاط إنزيمات الليبارز : والفوسفوليبارز ، والاكسيديز حيث أن بعضها يكون نشط تحت الصفر المئوي وأما التغيرات الكيماوية فتشمل التحليل المائي والأكسدة - لذلك فإن الطريقة المثلية لاستخلاص الليبيدات هي التي تعمل على إستخلاص كلّي للنبيدات وأن تخلو من المواد المصاحبة مثل السكريات الحرة والاحماس الامينية وتعتمد الكفاءة العالية في الاستخلاص على طبيعة التركيب الكيماوي Kind of مكونات النبيد ونوع الارتباط complex or association بتصورها أنها في الماء وقابليتها العالية للذوبان في المذيبات العضوية ومع ذلك وجد مدى واسع في خاصية ذوبان النبيدات وذلك لاختلافها في التركيب الكيماوي مما جعل من المستحيل اختيار مذيب واحد شامل لاستخلاص النبيدات والاستخلاص الناجح يعتمد على إمكانية كسر الروابط بين النبيدات والمركبات الأخرى المصاحبة لها وبذلك يصبح النبيد في صورة حره يسهل ذوبانها بعد ذلك وعموماً هذه الدرجة من الإذابة يمكن أن تتحقق عندما تتشابه كل من قطبية النبيد مع قطبية المذيب وبالتالي فإن الجلسريdes الثلاثة الغير قطبية تنوب في المذيبات الغير قطبية مثل الهكسان وإثير البنزول أما المركبات القطبية مثل الجليكوليبيدات فإنها تنوب في الكحول .

أنواع الروابط التي تشتهر فيها الليبدات مع المواد المصاحبة في الخلايا .

توجد ثلاثة أنواع رئيسية من الروابط في النبيدات .

١ - إنحدار Van der Waals أو الارتباط الكاره للماء

Van der Waals or hydrophobic association

ترتبط الليبدات المتعادلة أو الغير قطبية مثل إسترات الاستيرولات - الجلسريdes - الهييدروكربونات والكاروتينات بواسطة روابط ضعيفة نسبياً غير تساهمية تسمى فان در

فالس أو إرتباط كاره للماء من خلال الارتباط مع السلسل الهيدروكربونية الجانبية للأحماض الأمينية . ومن أمثلة ذلك الارتباط الذي يحدث في أنسجة تخزين الدهون- adipose tissue وكذلك الليبوبروتين من نوع Chylomicrons والمعقد المكون من الالبيومين مع الحامض الدهني .

٢- الروابط الهيدروجينية ، الارتباط الالكتروستاتكي أو الانحدار المحب للماء :

Hydrogen bonding, electrostatic and hydrophilic association

ترتبط الليبيات القطبية والفوسفاتيدات ، والجليكوليبيات مع البروتين بواسطة رابطة هيدروجينية أو الكتروستاتيكية أو هيدروفيلية ومن أمثلة ذلك كما في أغشية البلازما :

المستوكندرية ، النسيج الانتربلازمي ومعدن السيرم والليبوبروتين.

٣ - الماء المتساهمة Covalent association

ترتبط الاحماس الدهنية ، الاحماس الهيدروكسيلية ، الاحماس المترقبة برابطة تساهمية في صورة إستر أو رابطة أميدية أو رابطة جليكوسيدية مع مركبات السكريات العديدة ومن أمثلة ذلك السكريات المحتوية على سكر عديد في جبirs أغشية خلايا البكتيريا .

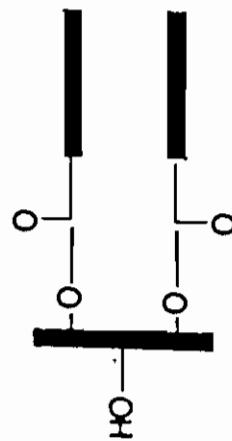
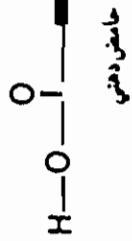
و عند الاستخلاص الكامل للبيدات يجب الاخذ في الاعتبار الثالث أنواع من الارتباط ولذلك:

١ - في حالة الليبيات التي ترتبط برابطة ضعيفة وهي الكارهة للماء أو رابطة فان در فالس "غير قطبية" فإنه يمكن إستخلاصها بمذيبات غير قطبية مثل الأثير - البنزين - الكلوروفورم:

٢- في حالة الليبيات التي ترتبط برابطة هيدروجينية كما في الليبيات المرتبطة بالأغشية فإنه يمكن إستخلاصها بمذيبات قطبية مثل الایثانول والميثانول وذلك بكسر الروابط الهيدروجينية أو القوى الالكتروستاتيكية الموجودة بين الليبيات والبروتين.

٣ - في حالة اللبيادات التي ترتبط برابطة تساهمية فإنه لا يمكن استخلاصها مباشرة بأي مذيب ولكي يتم إستخلاصها لا بد أولاً من فصلها من المعدن وذلك بالتحليل المائي بالحامض أو القلوي .

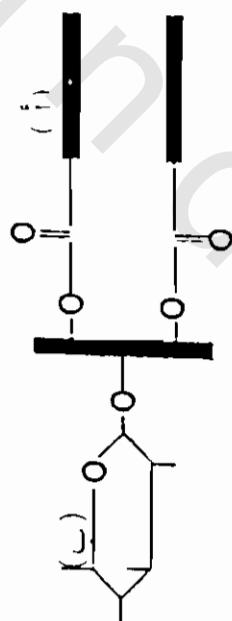
تستخلص هذه الأنواع من اللبيدات
كملاً بالدهنيات المضمنة



ثنائي إسبي أحاديسلول

لبيدات حرة

هذه الأنواع من اللبيدات لا تستخلص
كملاً بأسدة الدهنيات المضمنة



ثنائي جليسول ((+) مرتبطة مع
سكر (ب) دهونين (-))

الرسم التخطيطي السابق بين انفراد الاحماس الدهنية المرتبطة كيماوياً مع مكونات الملايا
بالتحليل المائي باستخدام حامض معدني .

ويجب مراعاة ما يلي عند استخلاص الليبيدات :

- ١ - تحدد طبيعة التركيب الكيميائي للبيبيدات طريقة إستخلاصها .
- ٢ - لمنع أكسدة الروابط الزوجية يجب أن تكون كل المذيبات مقطره حديثاً وخالية من البيروكسيدات قبل إستخدامها .
- ٣ - بالنسبة للزيوت العالية في درجة عدم التشبع يجب أن تستخدم لها مذيبات خالية من الهواء وذلك بأمرار تيار من النيتروجين خلال المذيب وكذلك فإن عملية الاستخلاص والعمليات التالية لها يجب أن تتم في جو خامل خالي من الأكسجين (أي في وجود تيار من التروجين) .
- ٤ - بعد عملية الاستخلاص يجب عدم تخمير المذيب إلى الجفاف التام كما لا يجب أن يترك المستخلص على هذه الحالة لفترة طويلة ، بل يجب أن ينوب بأسرع ما يمكن في مذيب مناسب .
- ٥ - يجب حفظ الليبيدات على صورة محلول وعادة يستخدم الكلوروفورم الذي يحتوي على ميثانول الذي يعمل كمضاد للأكسدة .
- ٦ - يجب أن تكون درجة حرارة عملية الاستخلاص في حدود درجة حرارة الغرفة أو أقل إذا كان ذلك ضرورياً وذلك لمنع تكوين البيروكسيدات أو حدوث تفاعل التحلل المائي . وتلعب درجة الحرارة دوراً أساسياً في عملية الاستخلاص فتؤدي درجة الحرارة المنخفضة إلى خفض أو قلة ذوبان بعض الليبيدات بينما إذا تمت عملية الاستخلاص على درجة حرارة مرتفعة فإن ذلك يؤدي إلى تنشيط الإنزيمات مما يؤدي إلى تغير وكسر في التركيب الكيميائي للبيبيدات خاصة وأن الليبار ينشط عند درجة حرارة أعلى من 45°C بينما إنزيم الفوسفوريليز ينشط باستخدام مذيبات معينة . لذلك فإن طريقة سوكسلت الخاصة باستخلاص الليبيدات من الانسجة يجب تجنبها وعدم إستخدامها وذلك لأنها تستخدم حرارة مرتفعة لعدة ساعات .
- ٧ - يحدث للعينات النباتية تحلل إنزيمي أثناء عملية الاستخلاص ولايقاف ذلك يفضل استخدام الكحول ضمن مخلوط المذيبات المستخدم حيث أن الكحول كاف لايقاف نشاط كل من الفوسفوريليز والليبار أما الإنزيمات الأكثر ثباتاً عادة يوقف نشاطها بغمر النسيج لمدة ٢ دققة في الكحول الساخن أو الماء المغلي .

مما سبق يتضح أهمية الكحول كمعاون لذيب الاستخلاص وضروري للأسباب الآتية :

- ١ - يعمل على كسر Disruption المعد أو الرابطه بين الليبيبات والبروتين (الرابطه الايدروجينية).
- ٢ - يعمل على إذابة Dissolution الدهون (ذات القطبية العالية مثل الجليكوليبيبات) .
- ٣ - يعمل على وقف النشاط Inactivation الانزيمي (أو منع التحلل الانزيمي) .
- ٤ - تعتبر الكحولات مضادات للأكسدة Antioxidants .

لكن هناك عيب عند استخدام الكحول كمذيب معاون في إستخلاص الليبيبات من الأنسجة وهو أن يعمل الكحول علي استخلاص مواد مصاحبة اخرى غير دهنية Water soluble contaminants مثل السكريات والاحماض الامينية والأملاح ولذلك يجب تخلص الزيت أو الدهون الخام المتحصل عليه بهذه الطريقة من المواد المصاحبة (الشوائب) والتي تنوب في الماء .

إعداد العينة لاستخلاص الليبيبات

Preparation of sample for lipid extraction

ليست هناك طريقة واحدة قياسية لاستخلاص الليبيبات والطريقة المستعملة تعتمد على نوع الليبيد ومصدره وطبيعة الطرق التحليلية المراد القيام بها لذلك فان طريقة استخلاص الدهون من اللبن تعتبر بسيطة نسبياً بالمقارنة باستخلاص الدهون من الأنسجة النباتية أو الحيوانية حيث أن الأنسجة النباتية والحيوانية تحتاج إلى بعض عمليات من الاعداد والتجهيز (تسخير الأنسجة) مثل الطحن الميكانيكي ، التكسير بواسطة الموجات فوق الصوتية العالية – التجفيف ، الضغط وغيرها .

ومن أكثر الطرق كفاءة في إستخلاص الليبيبات والتي تتغلب على كل العقبات السابق ذكرها هي طريقة Bligh and Dyer (1959)

وفيها يتم مزج العينة مع مخلوط من الكلوروفورم والميثanol بنسبة ٢ : ١ جم / جم . وهذا النظام قابل الامتزاج بالماء الموجود بالعينة التي سبق معاملتها بالكلوروفورم – ميثanol وأن أضافة كمية ملحوظة من الماء تعمل على فصل مخلوط المذيب إلى طبقتين (طبقة الكلوروفورم وهي تحتوي على كل الليبيبات والطبقة الثانية هي طبقة الميثanol والتي تحتوي على

كل المركبات الغير دهنية) . يتم فصل طبقة الكلوروفورم للحصول على الليبيد النقي عن المواد الغير ليبيدية والذائبة في الماء (مثل الكربوهيدرات - الاملاح - الاحماض الامينية التي تستخلص من الانسجة مع الليبيات) . أحيانا يتكون مستحلب عند السطح الفاصل بين الطبقتين وبذلك قد تهرب بعض الليبيات وتظل في منطقة الاستحلاب لذلك يجب كسر هذا المستحلب ويتم ذلك بواسطة إضافة كميات من مخلوط الاملاح الذي يحتوي علي كلوريد كالسيوم (٢٠٪) ، كلوريد ماغنسيوم (١٧٪) كلوريد صوديوم (٢٩٪) أو كلوريد بوتاسيوم (٣٧٪) في ماء مشبع بالكلوروفورم والرسم في صفحة ٣٦ يبين طريقة استخلاص وتقدير الليبيات عمليا .

تقدير الليبيات

Lipid determination

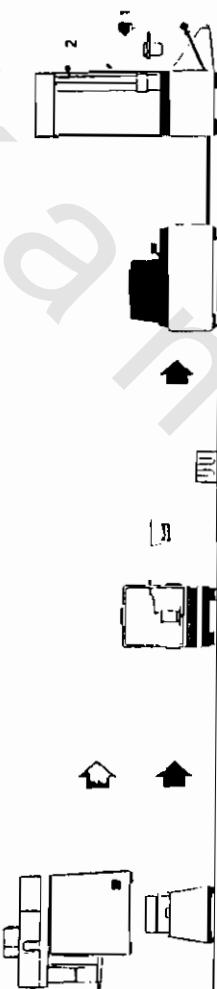
هناك العديد من الوسائل والاساليب المختلفة المتاحة لتقدير محتوى الليبيات بسرعة ويستخدم جهاز التردد النووي المغناطيسي (NMR) Nuclear Magnetic Resonance spec. في تحليل الزيوت في البنور وهذا فتح الطريق وأعطى فرصة عظيمة لعلماء الوراثة والتهجن في النبات حيث لا يحدث بهذه الطريقة أي تكسير في العينات أو هدم وهي طريقة سريعة ويمكن استخدامها لتقدير محتوى الزيت لبنة واحدة أو لكمية من البنور والقراءة المقاسة بجهاز NMR ترجع الى الهيدروجين الكلى للجزء الزيتي في البذرة ولا تتأثر بالهيدروجين الموجود في الجزء الغير زيتى ويتم حساب كمية الزيت عن طريق جداول أو منحنيات معايرة .

وتوجد طرق لونية لتقدير الزيت حيث يعامل مستخلص الليبيات بواسطة محلول قلوي لحامض الهيدروكساميك Hydroxamic acid وبعد ذلك تترك فترة للتفاعل ثم تحمض بحامض HCl ويضاف كلوريد الحديديك فيتكون لون ثابت نسبيا له أقصى إمتصاص عند طول موجي ٥٤٠ nm .

ومن التفاعلات اللونية التي تستخدم لتقدير الليبيات الكلية كميا سواء في السيرم أو أي مستخلص يحتوي على المواد الليبية هو تفاعل سلفو فوسفوفانيلين - Sulfo - phospho vanillin (Knight et al, 1972) ويشرط لنجاح هذا التفاعل وجود مركب يحتوي على رابطة زوجية بين ذرتين كربون - وفيما يلي خطوات هذا التفاعل :-

استخلاص الليبيات بالنيهات المضوية

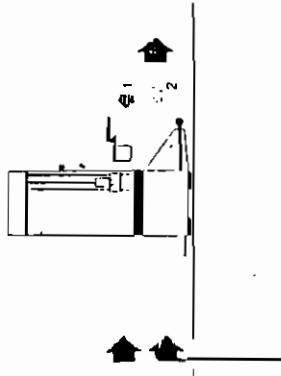
(العنبر - العنبر) (العنبر)



وتن العبة داخل الكستان (١)

موضع الکتیبات داخل الاستخلاص

موضع ٦ أكماب الاستخلاص في مقدمة الاستخلاص

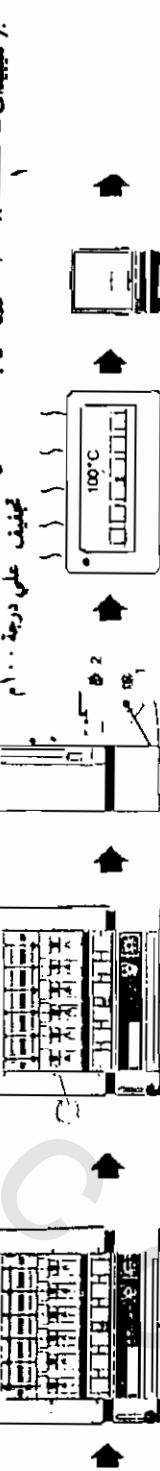


دُنْـاـكـاـبـ الـاستـخـلاـصـ (ـبـ)



تمهيد عملية الاستغلال في وضع

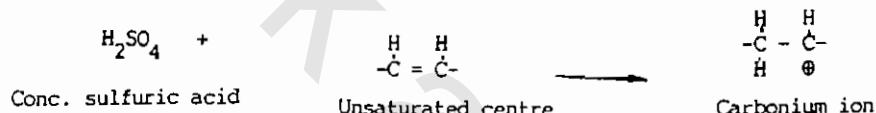
نسبة الماء باستهلاك الماء = $\frac{\text{مقدار الماء}}{\text{مقدار الماء} + \text{مقدار الماء}} \times 100$



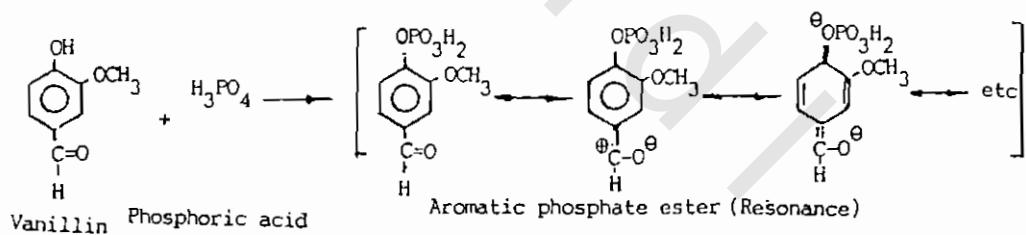
التحاليل الطبيعية والكيمائية للزيوت والدهون

- ١ - يتفاعل حامض الكبريتيك المركب مع الليبيات غير المشبعة لتكوين أيون الكاربونيوم.
 - ٢ - يتفاعل حامض الفوسفوريك مع الفانيلين ليعطي إستر فوسفات عطري وهذا يؤدي إلى زيادة نشاط مجموعة الكاربونييل للفانيلين.
 - ٣ - يتفاعل أيون الكاربونيوم Carbonium مع مجموعة الكاربونييل النشطة للفوسفوفانيلين ليكون المركب الملون الثابت نتيجة لعملية التردد Resonance.
 - ٤ - تتفاعل أيضاً المركبات غير المشبعة المحتوية على أكثر من رابطة زوجيه بنفس الطريقة ولكن تختلف طبيعة هذا التفاعل طبقاً للإعاقه الفراغيه Steric hindrance.
- تبين المعادلات التالية كيفية تتبع هذا التفاعل :

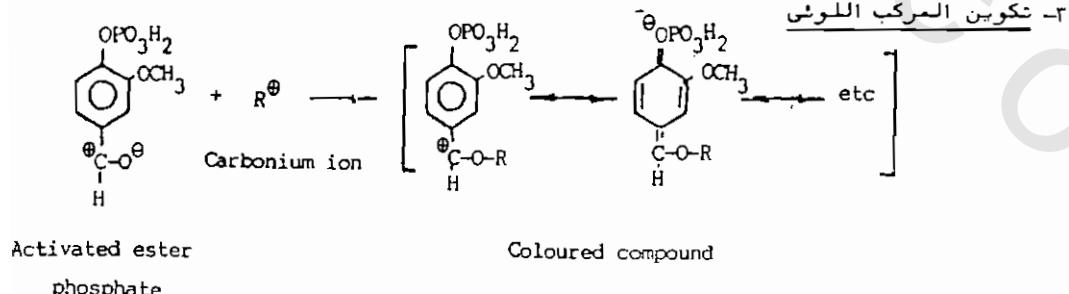
١- تكوين أيون الكاربونيوم



٢- تكوين استرفوسفات عطري



٣- تكوين المركب اللوحي



الجواهر الكشافة Reagents**١ - الفوسفوقانيلين**

يذاب الفانيلين (٦٠ جم) في كحول إيثايل مطلق (٨ - ١٠ سم٢) ثم يكمل الحجم بالماء المقطر الي ١٠٠ سم٢ - يضاف إلى هذا محلول حامض فوسفوريك مركز (٤٠٠ سم٢) مع الرج المستمر - يحفظ المخلوط في زجاجة بنية على درجة حرارة الغرفة .

١ - المخلوط القياسي من الليبيات

يتكون هذا المخلوط من ٧٠٪ حامض أوليك ، ٣٠٪ حامض باليتيك أو حامض إستياريك ويحضر بنسبة ١٪ باستعمال كحول إيثايل مطلق .

طريقة العمل Procedure

- ١ - يضاف ٥ سم٢ حامض باليتيك مركز إلى أنبوبة اختبار تحتوي على ١٠ سم٢ سيرم أو مستخلص ليبيدي .
- ٢ - تسخن الأنبوة ١٠ دقائق باستخدام حمام مائي يغلى - تبرد الأنبوة ثم يؤخذ منها ٤ سم٢ وتوضع في أنبوبة نظيفة وتعرف بالـ Unknown .
- ٣ - يجري عمل بلانك Blank بوضع ٤ سم٢ حامض باليتيك مركز في أنبوبة اختبار .
- ٤ - يضاف ٦ سم٢ من الجوهر الكشاف الفوسفوقانيلين لكل أنبوبة وترك الأنابيب في الظلام لمدة ٤٥ دقيقة ثم تسجل قراءات الامتصاص عن طول موجة ٥٢٥ .
- ٥ - يجرى عمل منحني قياسي الذي يدل على العلاقة بين الامتصاص عند طول موجة ٥٢٥ وتركيزات مختلفة من المخلوط القياسي للبيبات ومنه تستنتج تركيز الليبيات في العينات .

تخزين الليبيات المستخلصة Storage of lipid extraction

نتيجة لعرض الليبيات للتحليل المائي أو تكون البيروكسيدات نتيجة للأكسدة لذلك يفضل أو ينصح بعدم تخزينها لفترات طويلة أكثر ١ - ٢ سنة لإجراء الدراسات التحليلية عليها . لذلك فإنه من الأفضل إجراء تلك الدراسات التحليلية على الليبيات المستخلصة حديثاً أو على الأقل المخزنة لفترات قصيرة وذلك لأنه في هذه الحالة تكون النتائج أفضل .

في حالة تخزين الليبيدات على فترات قصيرة عدة أسباب عانه :

١ - يفضل نوبان الليبيدات في مخلوط من الكلوروформ والميثanol بنسبة ٢ : ١ حجم / حجم بحيث يكون المذيب حديث التقطير ويُخزن على درجة تتراوح من صفر إلى - ١٥ درجة مئوية .

٢ - يجب وضعها في عبوات زجاجية لها غطاء مصنفر .

٣ - تملأ هذه العبوات حتى النهاية (أي مملوءة حتى العنق) بالمذيب .

وفي حالة التخزين لفترات طويلة (١ - ٢ سنة) يجب إضافة مضادات للأكسدة مثل التوكوفيرول أو (BHT) Butylated hydroxytoluene بنسبة ٠٠٥٪ ويُخزن المحلول على درجة حرارة - ٤٠ درجة مئوية أو أقل إن أمكن .

ويجبأخذ الحيطة والحذر اللازم لمنع التلوث أو التغير الكيميائي للعينة سواء قبل أو أثناء الاستخلاص ولإجراء ذلك يتبع الآتي :

لمنع التلوث بالشوائب to avoid contamination

١ - يجب تقطير كل المذيبات قبل الاستعمال .

٢ - يجب غسل جميع الأواني الزجاجية قبل الاستخدام مباشرة بالمخلوط كلوروформ - ميثanol بنسبة ٢ : ١ ، حجم / حجم .

٣ - تجنب ملامسة العينة مع أي من المطاط أو البلاستيك وإستخدام سدادات من التفلون .

٤ - يجب أن تحفظ العينة في أوعية من الزجاج ذات غطاء من الزجاج أو التفلون ونفس الإجراء يجري على المذيبات .

لمنع أكسدة الأحماض عديدة التشبع

to prevent oxidation of poly unsaturated acids.

١ - تتم كل عمليات التحليل في جو غني من النيتروجين .

٢ - طرد الأكسجين من المذيبات عن طريق إمرار غاز النيتروجين خلال المذيب .

٣ - تخمير المذيبات تحت درجة حرارة أقل من ٤٠ درجة مئوية وتحت ضغط منخفض .

٤ - إضافة مادة مضادة للأكسدة بتركيز ٠٠٥٪ (وزن / حجم) لمحلول العينة المخزنة ويجب

الاهتمام باختيار هذه المادة "المضاده للأكسدة" وذلك حتى لا يحدث لها تداخل مع عمليات التحليل الكروماتوجرافي وغالبا ما يستخدم BHT لأنها لا تتدخل مع الأحماض الدهنية قصيرة أو طويلة السلسلة حيث أن الدا Peak الخاص بالـ BHT يظهر قريب من أو مع الدا Peak الخاص بالذيب وذلك عند تحليل إسترات الميثايل للأحماض الدهنية بواسطة جهاز التحليل الكروماتوجرافي الغازى .

- ٥ - تجنب تعريض العينة للهواء لتقليل فرص حدوث عمليات الاكسدة الذاتية ولحماية المركبات الحساسة للضوء مثل الكينونات .
- ٦ - تخزين العينات في صورة محلول وفي جو غني بالنитروجين وعلى درجة حرارة الصفر المنوى أو أقل .

لمنع حدوث التغير الكيماوي to avoid chemical alteration

- ١ - يجب أن يتم الاستخلاص للبييات مباشرة بعد قطع النسيج والهرس .
- ٢ - تجنب إطالة ملامسة العينات للكحولات خاصة في وجود وسط حامضي أو قلوي لمنع حدوث عملية تبادل تكوين الأستر .