

الفصل السابع

هستوكيمياء الإنزيمات

Enzymes Histochemistry

7

obeikandi.com

الفصل السابع

هستوكيميائية الإنزيمات

Enzymes Histochemistry

مقدمة :

من المعروف ان التفاعلات الكيميائية التي تحدث في الخلايا تتم بواسطة الإنزيمات أو الخمائر ENZYMES ، ففي عمليات الابيض المختلفة - من بناء أو هدم . تقوم هذه الأنزيمات بدور المحرك او المحفز للتفاعلات الكيميائية أو تعمل على إسراع واتمام هذه التفاعلات . وبعد اتمام هذه التفاعلات تبقى هذه الانزيمات على صورتها الأصلية التي كانت عليها قبل دخولها هذه التفاعلات دون ان تستهلك اثناء ذلك او تكون جزءا من نواتج تلك التفاعلات ، ولذلك تعتبر الإنزيمات عوامل مساعدة في التفاعلات البيولوجية

ويقدر انه يعرف حوالى ٢٠٠٠ انزيم في الكائنات الحية المختلفة ، يوجد منها حوالى اربعمائة انزيم في خلايا وأنسجة الفقاريات ، وان كان عدد الانزيمات التي يمكن الكشف عنها هستوكيميائيا او سيتوكيميائيا في الوقت الحالى لا يتجاوز المائة .

والانزيمات عبارة عن مواد عضوية ذات تركيب كيميائي محدد يتم تخليقها في الثبات والحيوان وفي الكائنات الدقيقة . ولا تتواجد هذه الانزيمات بطريقة عشوائية داخل الخلايا ولكنها تستقر في حيزات خلوية معينة Compartments او في بعض العضيات الخلوية . وهي مترتبة بطريقة معينة داخل اطار التنظيم الجزيئى للخلية والعضيات الخلوية . فعلى سبيل المثال توجد انزيمات " السيتوكروم المؤكسد (سيتوكروم اكسيديز) (Cytochrome oxidase) و"نازع الهيدروجين السكسينى" (سكسينيك دى هيدروجينيز Succinic dehydrogenase) مرتبطة باغشية الميتوكوندريا . وهناك العديد من الانزيمات تقع داخل تراكيب خلوية معينة مثل الاغشية البلازمية والكروموسومات والنويات - وبصورة عامة ، فإن الانزيمات هى اكبر واكثر البروتينات تخصصا ، وقد امكن الحصول على العديد منها بصورة نقية متبلرة ، ومن المتعارف عليه أن الانزيمات تعتبر من اهم منتجات الجينات .

تسمية الانزيمات : Nomenclature of Enzymes

تجرى تسمية معظم الانزيمات باضافة المقطع العجزي أو النهائي Suffix (إيزيم) إلى اسم المادة الخاضعة Substrate التي يعمل عليها هذا الانزيم . من امثلة ذلك انزيمات الفوسفاتيز Phosphatases وانزيم ارجينيز Arginase وانزيم يوريز Urease " وهى تعمل على استيرات الفوسفات Phosphate Esters والارجنين Arginine واليوريا Urea على التوالي . وفي حالات اخري اعطيت الانزيمات اسماء لا تتبع هذا النظام ومن امثلة ذلك انزيم "بيبسين Pepsin" وانزيم "تربسين Trypsin" .

وقد زاد الموقف تعقيدا تزايد عدد الانزيمات التي يتم الكشف عنها بصورة مستمرة . وقد دفع هذا الموقف اللجنة العلمية العالمية المختصة بتسمية الانزيمات "Commission on Enzyme Nomenclature" عام ١٩٧٢ الي اقتراح نظام جديد لتسمية الانزيمات ثم نشره عام ١٩٧٣ ويقضي هذا النظام باعطاء كل انزيم اربعة ارقام تدل عليه وعلى طبيعته .

TABLE INTERNATIONAL CLASSIFICATION

OF ENZYMES (CLASS NAMES, CODE NUMBERS, AND TYPES OF REACTIONS CATALYZED)

1. OXIDI - REDUCTASES (OXIDATION, REDUCTION REACTIONS)

- | | |
|---------------|--------------------------|
| 1.1 ACTING ON | CH ---- OH |
| 1.2 ACTING ON | C ----- O |
| 1.3 ACTING ON | C ----- CH |
| 1.4 ACTING ON | CH ----- NH ₂ |
| 1.5 ACTING ON | CH----- NH |
| 1.6 ACTING ON | NADH ; NADPH |

2. TRANSFERASES (TRANSFER OF FUNCTION GROUPS)

- 2.1 ONE - CARBON GROUPS
- 2.2 ALDEHYDIC OR KETONIC GROUPS
- 2.3 ACYL GROUPS
- 2.4 GLYCOSYL GROUPS
- 2.7 PHOSPHATE GROUPS
- 2.8 S-CONTAINING GROUPS

3. HYDROLASES (HYDROLYSIS REACTION)

- 3.1 ESTERS

3.2 GLYOSIDIC BONDS

3.2 PEPTIDE BONDS

3.5 OTHER C ---- N BONDS

3.6 ACID ANHYDRIDES

4. LXXSES (ADDITION TO DOUBLE BONDS)

4.1 $>C=C<$

4.2 $>C=O<$

4.3 $>C=N-$

5. LSOMERASES (ISOMERIZATION REACTIONS)

5. IRACEMASES

6. LIGASES (FORMATION OF BONDS WITH ATP CLEAVAGE)

6.1 C ----O

6.2 C ---- S

6.3 C ---- N

6.4 C ---- C

وعلي هذا . ووفقا لهذا النظام تقسم الإنزيمات الي ست مجموعات رئيسية Classes تعطي الارقام من " ١-٦ " (انظر القائمة المرفقة) ويدل الرقم الاول من هذه الارقام علي كل مجموعة من المجموعات الرئيسية التي تحت مجموعات Subclasses ، يدل الرقم الثاني علي كل واحد منها ، وذلك حسب طبيعة التفاعل الذي يتم تخفيره . ثم تقسم كل تحت مجموعة الي تحت تحت مجاميع Sub - subclasses يدل الرقم الثالث علي كل واحدة منها ويشير الرقم الرابع الي الرقم المسلسل الدال على اسم الإنزيم في كل تحت مجموعة .

وكمثال ذلك فإنه يرمز لإنزيم كرياتين كايبيز Creatine kinase بالارقام EC,2,7,3,2

ويدل الحرفان EC على أن هذا الرقم معتمد وفقاً لنظام الإنزيمات سابقة الذكر .

الكشف عن الإنزيمات هستوكيميائياً:

Histochemical Detection of Enzymes

يعتمد الكشف عن نشاطات الإنزيمات هستوكيمياوياً اعتماداً كبيراً علي تفهم وظيفة تلك الإنزيمات كعوامل مساعدة لتفاعل كيميائي معين . ويتخذ ناتج النشاط الإنزيمي كعلامة أو دليل علي تحديد اماكن Sites ومدى نشاط تلك الإنزيمات . على انه يتعين أن يكون ذلك الناتج

مركبا ملونا لكي يمكن مشاهدته بالميكروسكوب الضوئي . واذا لم يتيسر ذلك ، فإنه يلزم تحويل هذا المركب عديم اللون الي مركب ملون ولكي يتم الكشف عن هذه الانزيمات وتوضيحها هستوكيميائيا في الخلايا والانسجة يجب توفير العوامل التالية :

أولاً : مراعاة عدم احدث اية تأثيرات في تركيب وتوزيع ونشاطات الانزيمات اثناء اعداد التحضيرات الميكروسكوبية الخاصة بها .

ثانياً : يتعين ضمان نفاذ المادة الخاضعة Substrate (اي التي تؤثر عليها الانزيمات وتعتبر طعاما لها) والمواد المساعدة داخل كل الخلايا بسرعة متساوية.

ثالثاً : توفر درجة الحرارة المناسبة لنشاطات الانزيمات وذلك في حدود ٢٧ °م .

رابعاً : يراعى توفير الأس الهيدروجيني pH المناسب للانزيمات المختلفة .

خامساً : يجب ان تنشق Split المادة الخاضعة بانزيم واحد هو الانزيم المستهدف الكشف عنه وذلك عند درجة حرارة معينة وأس هيدروجيني محدد

سادساً : يجب الانتدخال الكواشف المساعدة Auxiliary Reagents مع التفاعلات الانزيمية أو أن تعوق تخلل المادة الخاضعة .

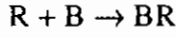
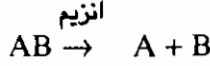
سابعاً : لا بد من ضمان الحصول علي ناتج التفاعلات الانزيمي بسرعة فائقة والا يترسب هذا المنتج النهائي سريعا وهذا يعني انه يجب أن يكون غير قابل

للنويان في المحاليل المائية وفي الدهون وان يكون غير متبلور Amorphous وثابتا في طبيعته .

ثامناً : يجب الا ترتبط أو تلتصق او يحدث ادمصاص Adsorption للمواد المشتركة في التفاعل بمركبات اخري .

أسس التفاعلات فى الطرق الخاصة بالكشف عن الإنزيمات هستوكيميائيا

يمكن تمثيل التفاعلات الانزيمية بالمعادلات التالية :



حيث تمثل AB المادة الخاضعة Substrate التي تتفاعل مع هذا الانزيم ، A+B هي نواتج هذا التفاعل ويمثل R الكاشف المستخدم ، BR المنتج النهائي الذي يكون عادة ملونا لكي يمكن مشاهدته بالميكروسكوب واذا لم يكن هذا المنتج ملونا فيتعين العمل علي تحويله الي مركب ملون بوسائل معينة .

ومن الظواهر الهامة في الكشف عن النشاطات الانزيمية خصوصية المادة الخاضعة Substrate Specifity وهذا يعني ان انزيما معيناً يعمل علي مادة خاضعة محددة.

والبعض الانزيمات تخصصية مطلقة لمادة خاضعة شديدة التحديد ، بمعنى انها لاتعمل حتي مع الجزيئات المتشابهة مثل ستريوايزومر Sterioisomer لنفس الجزيء الاساسي.

- وما سبق يتضح أن أسس الكشف الهستوكيميائى للانزيمات بصورة خاصة التفاعلات الترسيبيه ، ومنها:

١ - التفاعلات الترسيبيه بالأيونات المعدنية الموجبه . ومن أمثلتها طرق خومورى Gomori وهى تعتمد على تفلق المادة الخاضعة Splitting of the substrate

٢ - التفاعل الترسيبى فى التفلق ويتم الترسيب فى نفس الوسط . وترسيب النواتج فى التفاعل الانزيمى يضاف أيونات Ca^{++} , Bb^{2+} , Cu^{2+} , Ba^{+2}

وكقاعدة عامة فإن تلك الرواسب لاترى بالمجهر العادى ولكن يمكن رؤيتها بميكروسوب التباين Phase Contrast Microscope أو ميكروسكوب الضوء المستقطب Polarizing Microscope

ملحوظة : المشاهدة لنواتج التفاعل الملون ممكن رؤيته بالمجهر الضوئى باستخدام تفاعل آخر بعد تفاعل الترسيب

أنواع الانزيمات

الانزيمات المميئة HYDROLASES

وهي الانزيمات التي تعمل كعامل مساعد في اتمام التفاعلات الكيميائية في عمليات الهضم او التحلل مع وجود الماء وذلك علي النحو التالي : $AB+H_2O \rightleftharpoons AH + BOH$ وفي معظم الحالات يسود التفاعل الانشقاعي ويحدث العكس في بعض التفاعلات العكسية ويتكون الماء .

أنواع الإنزيمات المميئة

تشتمل الانزيمات المميئة علي عدة مجموعات حسب نوع المادة الخاضعة Substrate التي تعمل عليها وأهمها :

ESTERASES

١ - انزيمات الاستيريز

GLYCOSIDASES

٢ - انزيمات جليكوسيديز

PEPTIDASES

٣ - انزيمات ببتيديز

وتعتبر مجموعة الاستيريز " أكبر هذه المجموعات الانزيمية وهي تنقسم بدورها الي انواع متباينة منها :

PHOSPHOMONOESTERASES

أ - فوسفو مونو استيريز

PHOSPHODIESTERASES

ب - فوسفو داي استيريز

CARBOXYLIC ESTERASES

ج- كاربو كسيليك استيريز

SULFATASES

د- سالفاتيز

انزيمات الفوسفاتيز PHOSPHATASES

ويعتمد الكشف الهستوكيمياري عن انزيمات "الفوسفاتيز" وكذلك انزيمات سلفاتيز ،

وكولين استيريز علي استخدام طريقة جوموري GOMORI

وفيما يلي بعض الامثلة لهذه الانزيمات :

الفوسفاتيزات القلوية ALKALINE PHOSPHATASES

هذه الانزيمات المميئة هي المسئولة عن تكسير استيريات ESTERS أو املاح الفوسفات وتشتمل هذه الانزيمات بدورها علي الانواع التالية :

MONOPHOSPHATASES - الفوسفاتيز الاحادي

DIPHOSPHATASES - الفوسفاتيز الثنائي

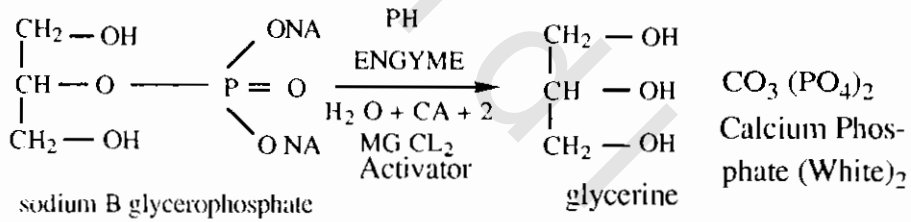
TRIPOSPHATASES - الفوسفاتيز الثلاثي

والفوسفاتيز الاحادي :

غير محدد أو مقيد عادة بنوع الكحول الجذري RADICAL الذي يكون متحدا بحمض الفوسفوريك للمادة الخاضعة . ولذلك فإن له القدرة علي تمييق HYDROLYSE انواع كثيرة من المركبات الفوسفاتية العضوية ويتم الكشف عن هذا الانزيم بالوسائل التالية :

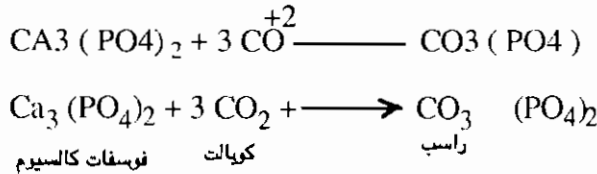
أولا : الانشقاق والترسيب

SPLITTING AND PRECIPITATION REACTION PH_9



وينتهي بتكوين أو ترسيب مادة بيضاء هي فوسفات الكالسيوم

ثانيا : التفاعل الاول للتحويل : FIRST TRANSFORMATION REACTION :

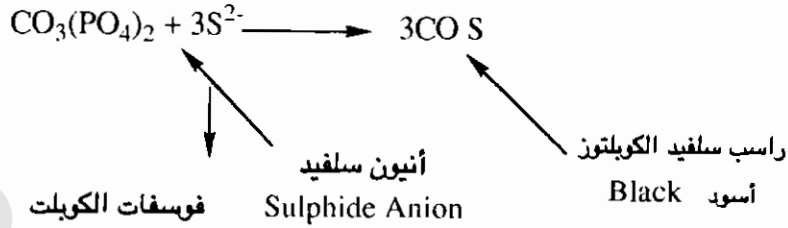


COBALTOUS PHOSPHATE

راسب فوسفات الكوبالت

ثالثا : التفاعل الثاني للتحويل (وسط طازج)

SECOND TRANSFORMATION REACTION



وواضح ان ذلك يؤدي الي تكوين راسب سلفيدكوبالتوز الاسود .

وجدير بالذكر ان التفاعلات السابقة هي التي تحدث عند الكشف عن الفوسفاتيز القاعدي بطريقة جوموري . وقد كان جوموري ١٩٣٩ وتاكاماسو TAKAMATSU ١٩٣٩ أول علماء يكشفون عن الفوسفاتيز القاعدي (القلوي) هستوكيمانيا ، وتعتمد هذه الطريقة علي ترسيب فوسفات الكالسيوم في اماكن نشاطات ذلك الانزيم وذلك عند تحضين IN-CUBATION+ القطاعات مع ملح فوسفاتي عضوي (كمادة خاضعة) في وجود ايونات الكالسيوم CA عند الاس الهيدروجيني PH₉

ويلزم جميع تفاعلات املاح الفوسفات العضوية تواجد ايونات المغنسيوم كمنشط للانزيمات التي تعمل علي مواد خاضعة فوسفاتية ولذلك يجب اضافة تركيزات قليلة من كبريتات المغنسيوم أو كلوريد المغنسيوم .

والمعتقد ان هذا المعدن قد يقوم بتنشيط الانزيم وذلك عن طريق تغيير الشحنة السطحية علي السطح البروتيني ، وبالتالي تغير الجهد الكهربائي الحركي ELECTRO INETIC POTENTIAL في تلك المجالات "كذلك يستخدم مركب" بيتاجليسبيروفوسفات" β-GLYCEROPHOSPHATE كمادة خاضعة في الكثير من الاحوال ، وذلك لانه من السهل ان تنمى في الوسط القلوي وكذلك في الوسط الحامضي وفي هذه الحالة يتم تحضين القطاعات التي سبق تجهيزها بواسطة التجميد اي القطاعات الثلجية او المجمدة FROZEN

SECTIONS في خليط يحتوي علي ملح الفوسفات العضوي وايونات الكالسيوم Ca^{++} وكذا
ايونات المغنسيوم Mg^{+} وذلك عند الاس الهيدروجيني PH9 وعند درجة حرارة ٢٧م وعندئذ
يقوم الانزيم بشق ذلك الملح وفصل مجموعة الفوسفات عنه ، ثم يترسب الفوسفات في
القطاعات ويلي ذلك تحضين القطاعات في محلول طازج من ١٪ نترات الكوبلت COBALT
NITRATE الذي يعمل بدوره علي تحويل فوسفات الكالسيوم الي فوسفات الكوبلت.

وبعد غسل القطاعات جيدا بالماء المقطر لازالة الزائد من نترات الكوبلت توضع في
محلول كبريتيد الامونيوم AMMONIUM SULPHIDE الذي يحول فوسفات
الكوبلت الي كبريتيد الكوبلت COBALT SUOLPHIDE وهو راسب اسود يدل علي
مواقع الانزيم ونشاطاته في الخلايا والانسجة.

طريقة كالسيوم - كوبلت للفوسفاتيز القلوي (طريقة جوموري) :

THE CALCIUM - COBALT METHOD FOR ADKALINE PHOSPHATASE (GOMORI)

وهي تصلح للقطاعات الشمعية والقطاعات المجمدة .

أولا : بالنسبة للقطاعات الشمعية :

- ١- ازالة الشمع من القطاعات بواسطة الزيلول .
- ٢- تمرر في سلسلة هابطة من الكحولات حتي الماء المقطر.
- ٣- يتم تحضين القطاعات لمدة تتراوح بين نصف الي ١٦ ساعة عند درجة ٢٧ م في
الوسط التالي :

- ١٠ مليلتر من محلول ٢٪ صوديوم بيتاجليسروفوسفات

+ ١٠ مليلتر من محلول ٢٪ داي ايثيل باربيتيوريت الصوديوم NA DIETHYL
BARBITURATE

- ٢٠ مليلتر ٢٪ كلوريد الكالسيوم .

- ١ مليلتر ٥٪ كبريتات المغنسيوم.

٤- تغسل القطاعات في الماء الجاري .

٥- توضع القطاعات في ٢٪ نترات الكوبلت (٢-٥ دقائق) .

- ٦- تغسل في ماء مقطر .
- ٧- تنتقل القطاعات الي محلول مخفف من الكبريتيد الامونيوم لمدة دقيقة - دقيقتين .
- ٨- تغسل القطاعات بالماء ويتم صباغتها بالايوسين (إذا أريد ذلك) لمدة ٥ دقائق .
- ٩- ينزع الماء بالكحول ويتم الترويق بالزليول ويوضع علي القطاعات الكندا بلسم ويتم تغطيتها بأغطية زجاجية نظيفة .

النتيجة :

تظهر اماكن نشاطات انزيم الفوسفاتيز القلوي باللون الاسود أو البني الداكن .

ثانيا : القطاعات المجمدة : FROZEN SECTIONS

- ١- تنتقل قطاعات سمكها (١٠ - ١٥ ميكرون) علي شرائح زجاجية نظيفة بدون مادة لاصقة .
- ٢- تجفف في الهواء عند درجة حرارة الغرفة لمدة ١-٢ ساعة .
- ٣- يتم تحضين القطاعات في المادة الخاضعة لمدة ٤ ساعة .
- ٤- تغسل بالماء ثم توضع في ٢٪ محلول الكوبلت وتعامل بمحلول كبريتيد الامونيوم الاصفر .
- ٥- تصبغ - عند اللزوم - في ١٪ ايوسين مائي لمدة ٥ دقائق .
- ٦- تغسل القطاعات بالماء .
- ٧- تعطي القطاعات بالمحلول اللاصق "جيلي الجلسرين GLYCERINE GELLY" توضع عليها اغطية زجاجية نظيفة ويتم فحصها في الحال .

النتيجة : تتخذ اماكن نشاطات الانزيمات ايضا اللون الاسود ، البني الداكن .

طريقة التترازوليوم :

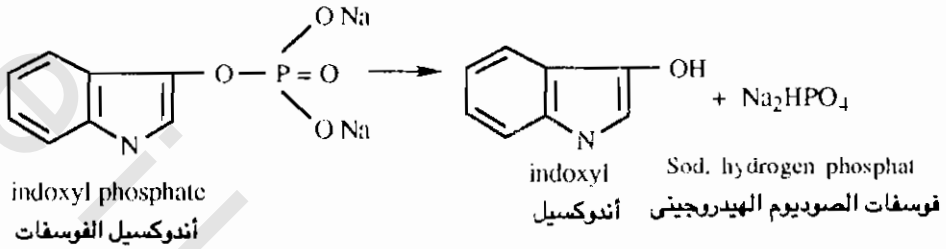
TETRAZOLIUM METHOD CMC GADEY (1970)

في هذه الحالة تستخدم مادة الاندوكسيل " INDOXYL " أو الاندوكسيل امين INDOXYL AMINE او مادة فينازين مثيوسلفيت phenazine metho sulphate كمادة

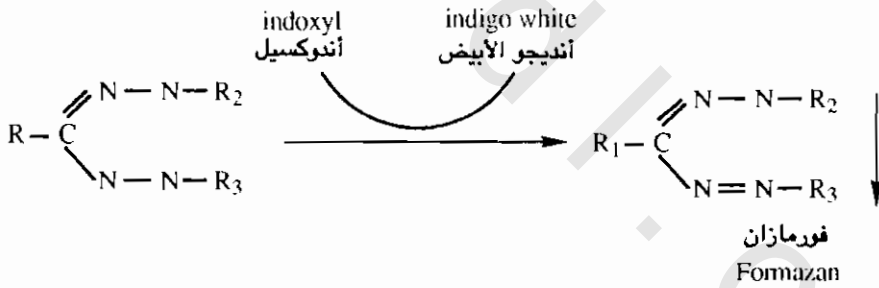
خاضعة للكشف عن إنزيمات الفوسفاتيز والجلوكوسيديز وكاربوكسيليك استيريز وكذلك البيبتيز

الفوسفاتيز القلوي :

1- التفاعل الابتدائي (تفاعل التفسير الانزيمي) Enzyme splitting reaction



2- التفاعل الثاني (اختزال ملح التترازوليوم)



الطريقة : الوسط الحاضن : INCUBATION MEDIUM

أ- ٥ برومو - ٤ كلورو - ٣ أندوكسيل الفوسفات - ملح التولويدين (١-٣)

BROMO-4 CHLORO3 INDOXYL PHOSPHATE - TOLUIDENE SALT

ب - النيتروترانزوليوم الازرق BT, NT

ج - يذاب في داي ميثل فورماميد N,N DIMETHYL FORMAMIDE ٢-٨

(مليلتر)

د - أو في ٢.٢ ترس HCL المولاري (العياري)

او خللات الفيرونال VERONAL ACETATE BUFFER, PH 4-2-9.4

هـ - اخلط جيدا ثم رشح حوالي ١٠ ml3

٢- التحضين INCUBATION

لمدة ٥-٣٠ دقيقة عند درجة حرارة ٣٧° م

٣- اسكب الوسط الحامض :

٤- اغمس القطاعات في ماء مقطر ثم شعها في ٤٪ فورمالدهيد لبضع ساعات ثم

تغمس في ماء صنبور ، ثم الماء المقطر وبعد ذلك تقمر في محلول الطمر الجلوسرين

جيلي " او محلول اباثي " APATHY SYRUP

النتيجة :

تعتمد نتيجة التفاعل علي نوع الترانزوليوم ، فاللون الازرق يدل علي نشاط الانزيم في

حالة استخدام نيترو BT - BT - NITRO بينما لكون اللون اسود في حالة استخدام

الترانزوليوم الرباعي .

وبالمقارنة بطريقة جوموري ، فإن طريقة الترانزوليوم تعطي نتيجة افضل وذلك لانها

توضح نشاط الفوسفاتيز القاعدي بوضوح وثبات ولا توجد شوائب تتداخل في الفورمازان

المتكون في اماكن نشاطات الانزيم كما انها تصلح في القطاعات المجمدة وقطاعات الفورملين

المطمورة في الشمع .

الطريقة الثالثة : ازدواج الازو : AZO COUPLING (SIMULTANEOUS)

وهي تصلح للقطاعات الشمعية والقطاعات المجمدة .

الطريقة :

يتم اعداد وسط التحضين كالاتي :

- ملح ألفا نافتثيل فوسفات الصوديوم α -NAPHTHYL PHOSPHATE &
SODIUM أو نافتثيل حامض الفسفوريك NAPHTHYL PHOSPHORIC ACID

- اذب في او - ٢ ومحلول مولاري فيرونال الخليل أو المحلول المنظم " ترس " TRIS
HCL BUFFER ٥٠ مليلتر عند ٩.٢ - ٩.٤ pH

- ازرق السريع FAST BLUE أو احمر السريع FAST RED ٥٠ مليلتر .

- يتم تحضين القطاعات لمدة ٣-٦ دقائق عند ٣٧ °م

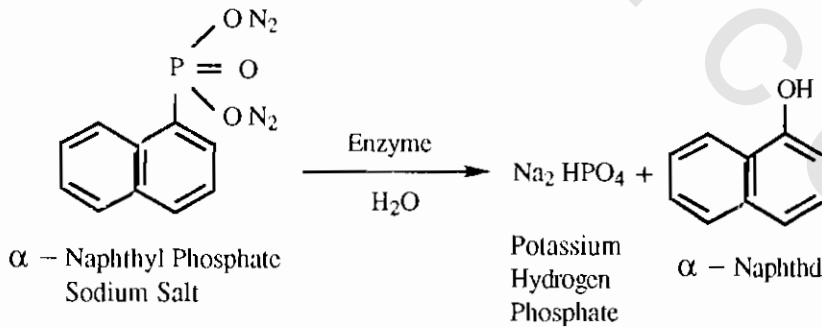
- ازح محلول التحضين واغمس القطاعات في الماء المقطر ثم توضع في ٤٪ فورمالين
لعدة ساعات عند درجة حرارة الحجرة مع تقليل فقاعات الغازات في القطاعات .

- تغمس القطاعات في ماء الصنبور ثم تصبغ بصباغة خلفية COUNETR
STAINING مثل الهيماتوكسيلين وذلك لتوضيح الانوية .

النتيجة : تظهر اماكن نشاطات الانزيمات كما يلي :

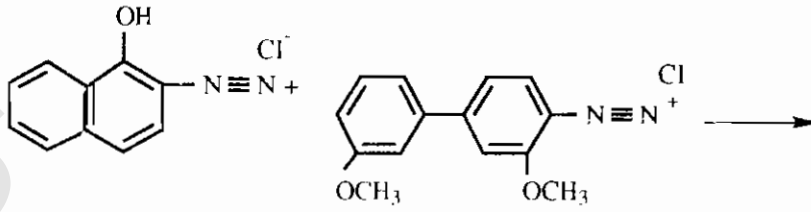
- باللون الاسود عند استخدام ازرق السريع

- اسود بني مع احمر السريع .



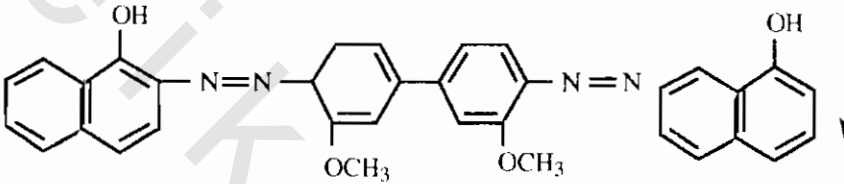
١ - التفاعل الابتدائي (التأكسيري الانزيمي)

٢ - التفاعل الثنائي (التفاعل الازدواجي)



α - Rophthol

β - Fast blue



أماكن تواجد انزيم الفوسفاتير القلوي :

يتواجد انزيم الفوسفاتير القلوي بصورة خاصة في أغشية الخلايا في مناطق الحواف الفرغونية brush borders في الانبيبات الكلوية وفي الطلائية الداخلية للشرايين الصغيرة وكذلك الخلايا الكبدية وخلايا البروستاتا والطحال بالإضافة الي موجبة الخلايا والانسجة الاخرى .

الفوسفاتيز الحامضي

ACID PHOSPHATASE

يلعب هذا الانزيم دورا اساسيا كعامل مساعد في التحليل او التأكسير المائي للمح حامض الارثوفوسفوريك مع انواع مختلفة من الكحولات او الفينولات ، طبقا للمعادلات الاتية.

Monoester of phosphoric acid + H₂O → Alcohol (phenol) + orthophosphate

ملح احادي الارثوفوسفوريك + ماء $\xrightarrow{\text{الإنزيم}}$ وسط حامضي (كحولات أو فينولات) + ارثوفوسفات

أو تنتقل الفوسفات من كحول الي اخر .

ويوجد هذا الانزيم بكثرة في الليسوسومات والشبكة الاندوبلازمية في العديد من انواع الخلايا الجسمية .

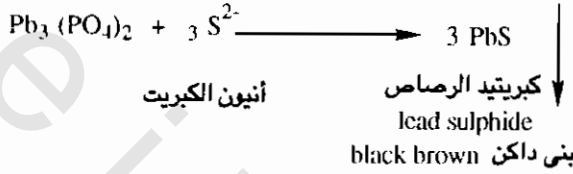
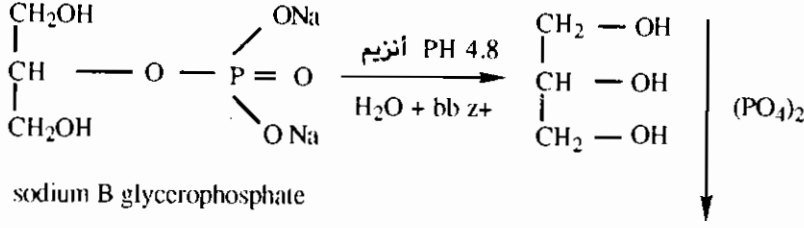
طرق الكشف عن الفوسفاتيز الحامضي :

المعروف أن هذا الانزيم يعمل بفاعلية في الوسط الحامضي عند PH_5 وان كانت توجد منه عدة انواع تعمل عند درجات متفاوتة من الاس الهيدروجيني (في وسط حامضي) ويشبه هذا الانزيم انزيم الفوسفاتيز القلوي في تفاعلاته .

ويفضل الان استخدام الفورمالين المتعادل البارد (٤٪) كمثبت لفترة قصيرة ثم استخدام القطاعات مباشرة .

وتعتبر طريقة جوموري (١٩٥٠) Gomeri هي الطريقة الشائعة الآن للكشف عن هذا الانزيم هستوكيميائيا وتعتمد هذه الطريقة علي ترسيب فوسفات الرصاص Lead phosphate .

وفي هذه الحالة تستخدم ذرات الرصاص Lead nitrate مع المادة الخاضعة "فوسفات الجلسرول β - Glycerophosphate وذلك لان فوسفات الرصاص تترسب ولا تنوب في الوسط الحامضي عند $PH_{4.8}$ أو PH_5 كما أن فوسفات الكالسيوم تنوب ولا تترسب في الوسط الحامضي ولهذا لاتصلح في ترسيب الفوسفات . وفي هذا التفاعل يتحول راسب فوسفات الرصاص بواسطة كبريتيد الامونيوم الاصفر الي كبريتيد الرصاص LEAD SULPHIDE وهو راسب بني داكن .



طريقة الكشف :

الوسط الحاضن :

١- أدنيوزين أو أدنيوزين O ٢٠ ملليجرام ملح الصوديوم

التحضير :

١٠٠ - ١٢٠ دقيقة عند درجة حرارة الحجرة ، أو ٢٧°م وذلك بعد تثبيت الانسجة في

الايديهيدي

ما بعد التحضين :

- اسكب سائل التحضين .
- اغمس مرة أو مرتين في ماء مقطر .
- ضع القطاعات في ٠,٥% أو ١% كبريتيد الالومنيوم (النوشادر) لمدة دقيقتين .
- اغمس في ماء مقطر .
- يغطي القطاع بواسطة جيلي جليسرين او صمغ الاباثي (عملية نزع الماء غير مستحبة لكي لا يتغير كبريتيد الرصاص) .

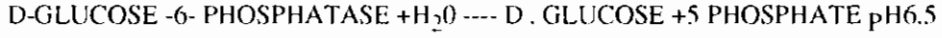
النتيجة :

تظهر اماكن نشاطات الانزيمات باللون البني القاتم

٢- انزيم جلوكوز ٦- فوسفاتيز

pH 6.5 GLUCOSE -6- PHOSPHATASE

يقوم هذا الانزيم بدور فعال في التفاعل الاتي :-



القطاعات المستخدمة مثبتة في الاسيتون المبرد وقطاعات شمعية أو فورمالية في

فوسفات متعادل مبرد أو فورمالين وقطاعات مجمدة .

الطريقة :

١- يتم تحضير القطاعات بالطريقة المختارة .

٢- تحضن القطاعات عند ٣٧° م لمدة ١٥-٢٠ دقيقة في محلول طازج من (٠,٠١

مولار صوديوم بيتا جليسر فوسفات في ١٠٥ مولار خلات ACETATE محايد

pH5.0 وخلات الرصاص LEAD ACETATE محتويات علي ٠,٠٠٤ مولار

نترات الرصاص).

٣- تغسل القطاعات لمدة دقيقتين ثم تغمس في محلول مخفف من كبريتيد الامونيوم

الاصفر لمدة ١-٢ دقيقة .

٤- تغسل وتصبغ صباغة خلفية في محلول ١٪ ايوسين مائي .

٥- تغسل مرة ثانية ويوضع عليها الجلسرين وتغطي بغطاء نظيف .

النتيجة :

تظهر مناطق نشاطات انزيم الفوسفاتيز الحامض علي هيئة راسب كبريتيد الرصاص

طريقة نترات الرصاص المحورة للفوسفاتيز الحامض :

(تاكوشي وتانو)

الطريقة :

١- تحضن القطاعات لمدة ١/٢ - ٢ ساعة في المحلول التالي :
(حجمين من ٢٪ محلول بيتا جليسر فوسفات) .

١ جم او مولار خلاات الحديد pH5.0

١ جم ٢٪ خلاات الرصاص Lead acetate

٢ ملليجرام ١-٣ ٪ كلوريد المغنسيوم Mg cl2

٢- اغمس في ماء مقطر .

٣- تنقل القطاعات الي محلول نترات الفضة النشاردي Ammoniel Agno3 لمدة ٣ دقائق (وذلك باضافة ٢٨٪ من أو نشادر نقطة بنقطة الي ٥٪ محلول مائي نترات الفضة حيث يتم نوبان الراسب) .

٤- اغمس في ٥٪ ميثوسلفات الصوديوم لمدة ٥ دقائق .

٥- يتم نزع الماء ويتم ترويق القطاعات ثم تغمس في محلول الطمر المناسب مثل الجليسرين .

النتيجة :

تظهر مناطق نشاطات هذا الإنزيم علي هيئة راسب بني .

الطريقة الثانية :

ازدواج الأزو للكشف عن الفوسفاتيز الحامضي

AZO COUPLING FOR ACID PHOSPHATASE

(يتم تحضير القطاعات بواسطة الميكروتوم منخفض الحرارة أو فورمالينمبرد . ويمكن

استخدام القطاعات دون تحميلها علي شرائح .

توضع القطاعات في المحلول الخاص لمدة ٢-٥ دقيقة . ويتكون هذا المحلول من ثلاث

مجاميع من المحاليل :

أ - صوديوم الفنافثيل حامض الفوسفات ٤ مجم / مل

SODIUM α - NAPHTHYI ACID PHOSPHATE

في خلات / الفيرونال Veronal Acetate متعادل الأس الهيدروجيني (٩.٧١٤ جم) خلات الصوديوم + ٣ ماء مقطر + ١٤.٧١٤ نترات الصوديوم في ماء مقطر خالٍ من ثاني أكسيد الكربون حتى تصل الي ٥٠٠ مل 2N HEL وتسخن بهدوء ، ويتم الترشيح بعد أن يبرد المحلول .

ب - ٢ جم كلوريد بارا روزانلين تضاف الي ٥٠ مل حامض هيدروكلوريك عياري .

ج - ٤٪ نترتيت الصوديوم SODIUM NITRITE

والمحلول المستخدم كمحلول خاص هو كما يلي :

٥ مل من المحلول "أ" يضاف الي ١٣ مل ماء مقطر .

وتبع ١.٦ مل من محلول ملح زونيم Zonium Salt Sol ويحضر المحلول الاخير طازجا بخلط كمية متساوية (٨مل) من المحلول في أنبوبة اختبار ، ويكون الأس الهيدروجيني للوسط pH5 بواسطة هيدروكسيد الصوديوم ويرشح المحلول في أنبوبة الصبغة .

٣- اغمس القطاعات في ماء مقطر ويتم نزع الماء ثم الترويق بواسطة الزيول والتغطية ببلم كندا .

النتيجة : تبدو اماكن نشاط الانزيم مصبوغة باللون الأحمر .

طريقة انتاج الازو داى بعد حدوث التفاعل

للكشف عن الفوسفاتيز الحمضى

POST COUPLING METHOD For ACID PHOSPHATASE

عن دوتنبرج وسلجمان (AFTER DUTENBURG & SELIGMA)

تحضير المحلول الخاضع SUBSTRTE SOLUTION

اذب ٢٥ ملجم من مادة Sodium-6-Benzoyl - 2 -Naphthy Phosphate في ٨٠

سم^٢ من الماء المقطر ثم اضع ٢٠ سم^٣ من ٠.٥ عياري منظم خلايا أسه الهيدروجيني (٠.٥) اضع ٢٪ من كلوريد الصوديوم الصلب لجعل المحلول زائد التركيز Hypertonic والقطاعات المثبتة في الجلونارلاهديد يمكن تعويمها حره Free Floating .

٣- ما بعد التحضين :

- يزاح الوسط الحاضن .
- يغمس القطاع لمدة دقيقة في ماء مقطر .
- توضع القطاعات في ١/٢-١٪ كبريتيد الامونيوم الاصفر لمدة دقيقتين ثم تغمر القطاعات في جيلي جلسرين او الاباتني

النتيجة :

يكون دليل نشاط الانزيم بنياً قاتماً .
ملحوظة : عملية نزع الماء والترويق غير مستحبة حتى لاتؤثر علي كبريتيد الرصاص.

الكشف عن الفوسفاتيز الحمضي باستخدام NAPHTHOLA B

طريقة برستون BriSTONE لعام ١٩٥٨

التي طورها باركا BAARKA عام ١٩٦٠

تحضير المحاليل :

١- محلول المادة الخاضعة : Substrate Solution

- فوسفات نافثول Naphthol A2-B1 Phosphate ٥٠ ميللجرام

- دايميثيل فورماميد Dimsthyl Formamid ٥ سم^٣

٢- المحلول المنظم : BUFFER SOLUTION

- خلات صوديوم Sodium Acetate ١.١٧ جم
- باربيتون الصوديوم Sodium Barbitons ٢.٩٤ جم
- ماء مقطر Distilled - Water ١٠٠ سم^٢

٣- محلول نيتريت الصوديوم (يحضر قبل الاستعمال مباشرة) :

- نيتريت الصوديوم Sodium Nitrite ٤٠٠ ميليجرام
- ماء مقطر Distilled - Water ١٠ سم^٢

٤- محلول باراروز انيلين - يدكل :

- هايدروكلوريد باراروزنيتين Pararosanilin Hydrochloride ٢ جم
- ٢ عيارية حمض يد كل 2N-Tydr Chloric Acid ٥٠ سم^٢

سخن علي لهب هادئ ثم برد الي درجة حرارة الغرفة ورشح .

تحضير محلول التحضين : INCUBATING MEDIUM

- محلول (١) ٠.٥ سم^٢
- محلول (٢) ١.٥ سم^٢
- محلول (٣) ٠.٤ سم^٢ يخلطان معا قبل الاستعمال مباشرة.
- محلول (٤) ٠.٤ سم^٢ ثم يضاف الخليط الي محلول التحضين .
- ماء مقطر ٦.٥ سم^٢ بعد دقيقتين من اجراء الخلط .

ويراعي ان تكون درجة الاس الهيدروجيني لمحلول الحضن بين ٤.٧ - ٥ وان لم يكن ، فيستعمل محلول او عياري هايدروكسيد صوديوم لضبط درجة الاس الهيدروجيني ،

وفي جميع الحالات رشح المحلول .

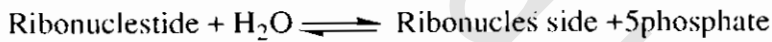
خطوات العمل :

- ١ - يتم الحصول علي قطاعات بالكريوستات لعينات مثبتة .
- ٢ - ضغ القطاعات في محلول التحصين عند درجة ٣٧ م لمدة ١٥-٦٠ دقيقة .
- ٣ - اغسل القطاعات في ماء مقطر .
- ٤ - اصبغ أنوية الخلايا في محلول ٢٪ أخضر المثليل .
- ٥ - اغسل القطاعات في ماء جارٍ .
- ٦ - غط القطاعات في الجلسرين جيللي ويمكنك ايضا ان تنزع الماء بسلسلة متصاعدة من الكحول ثم تروق في الزيلول ثم تغطي بصمغ .

النتائج :

تظهر اماكن نشاط انزيم الفوسفاتير الحمضي - مصبوغة باللون الاحمر وتضع الانوية باللون الاخضر .

نيوكليوتيديز NUCLETIDASE



ويعمل هذا الإنزيم كوسيط في التحلل المائي لفوسفات ريبونيوكلوتيد والكثير من دي أكسي ريبونيوكتيدات من الانزيمات المتماثلة Isozymes .

يوجد هذا الانزيم مرتبطا بأغشية الخلايا ، ويعزى اليه القيام بدور معين في تكسير الأحماض النووية وفي انتقال النيوكليوتيدات خلال غشاء الخلية .

طريقة الكشف عن الانزيم :

الوسط الحامض

- أدينوزين أحادي الفوسفات ملح الصوديوم ٢٠ ملج (أذب في ماء مقطر واضبط عند

الأس الهيدروجيني ٧.٢) .

- ٥.٢ م (مولاري) ترس ماليت pH7,2 ٢٠ مليلتر .

- ٢٪ نيترات الرصاص ٢ مليلتر .

- ٢.٥٪ كبريتات مغنسيوم ٥ مليلتر .

- ماء مقطر ٢ مليلتر .

اخلط جيدا واترك المحلول بعض الوقت ثم رشح .

التحضين : Incubation

وذلك لمدة ١٠٠-١٢٠ دقيقة عند درجة حرارة الحجرة أو عند ٣٧°م

مابعد التحضين :

- اسكب سائل التحضين .

- أغمس مرة أو مرتين في ماء مقطر .

- ضع القطاع في ٠.٥٪ أو ١٪ كبريتيد الأمونيوم لمدة دقيقتين .

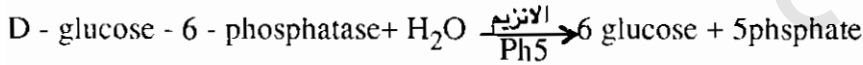
- ضع القطاع في جيلي الجلوسيرين أو صمغ الأباثي (عملية نزع الماء غير مستحبة حتي لايتغير لون الرصاص) .

النتيجة : تعرف اماكن نشاطات الانزيم باللون البنى الداكن .

انزيم جلوكوز-٦- فوسفات

GLUCOSE - 6 - PHOSPHATASE

يقوم هذا الانزيم بدور أساسى فى التفاعل التالى :



وبجانب هذا يقوم الانزيم بنقل مجاميع الفوسفات من النيوكليوتيد ثنائى الفوسفات وثلاثى الفوسفات إلى الجلوكوز أو سكريات أخرى ويوجد هذا الانزيم فى الشبكة الاندوبلازمية فى خلايا الكبد والكليه والأمعاء بصورة خاصة .

المثبتات : فورمالديهيد متعادل - فورمالديهيد كالسيوم .

طريقة المعدن الثقيل Heavy Metal

(شيكوين Chiquoine ١٩٥٢)

المحورة بواسطة واشستين وميسيل ١٩٥٦

Wachstein & Meisel, 1956

للجلوكوز سداسي الفوسفات

الوسط الحاضن :

١٢٥٪ صوديوم دي جلوكوز -٦- فوسفات D-oglucose -6-phosphate sodium أو بوتاسيوم ٢٠ مل .

٢-، مولاري M ترس ماليت المحايد

٢٠ مل

0.2 Mtris malite buffer Ph. 6.5

٣٪ نترات الرصاص

٣ مل

3% Lead nitrate

٧ مل

ماء مقطر

بعد مزج هذه المكونات تترك لكي تستقر في اثناء مغلقة لمدة ٥ -١٠ دقائق عند درجة حرارة محلول التحضين .

التحضين :

يتم التحضين لمدة ٥-١٠ دقائق عند درجة حرارة الحجرة أو درجة حرارة ٣٧°م. (وتستخدم لذلك قطاعات مثبتة في محلول جلوتارلديهيد ويمكن تعويمها علي سطح محلول التحضين) .

مابعد التحضين :

- يزاح الوسط الحاضن

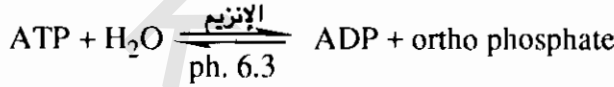
- تغمس القطاعات في ماء مقطر لمدة دقيقة تقريبا .

- ينقل القطاع الي 0.5% - 1% محلول كبريتيد الأمونيوم الأصفر لمدة دقيقتين .
- يغمس في ماء مقطر .
- يغمر في محلول جيلي الجلسرين أو الاباثي .
- النتيجة :** دليل نشاط الإنزيم عبارة عن راسب بني داكن .
- ملحوظة :** عملية نزع الماء والترويق غير مستحبة لكي لا تؤثر علي لون كبريتيد الرصاص .

أدينوزين ثلاثي الفوسفات

Adenosine triphosphatase (ATPase) pH.7.5-9

يعمل هذا الانزيم كوسيط في التفاعل التالي :



والمعروف أنه يوجد العديد من الأدينوزين ثلاثي الفوسفات ، أهمها :

أ - ميوسين أدينوزين ثلاثي الفوسفاتيز Myosin ATPase وهو يتم تنشيطه بواسطة أيونات الكالسيوم ويعمل عند الأس الهيدروجيني . pH9

ب - أدينوزين ثلاثي الفوسفاتيز في أغشية الخلايا ويتم تنشيطه بواسطة أيونات الصوديوم أو البوتاسيوم كما يتطلب وجود أيونات المغنسيوم ، وهو يعمل عند الأس الهيدروجيني pH.7.5

وهذه الانزيمات مستولة عن تكسير الأدينوزين ثلاثي الفوسفات ATP . ويعني هذا أنهما يميئان الروابط الفوسفاتية الغنية بالطاقة بما ينتج عنه إطلاق هذه الطاقة ، كما يلعب فيوسين أدينوزيم ثلاثي الفوسفاتيز دورا هاما في انقباض العضلات كما يلعب الأدينوزين ثلاثي الفوسفاتيز المتواجد في أغشية الخلايا دورا أساسيا في عملية انتقال أيونات الصوديوم والبوتاسيوم خلال أغشية الخلايا .

ج - أدينوزين ثلاثي الفوسفاتيز المتواجد في الميتوكوندريا وهو يعمل عند معدلات مختلفة للأس الهيدروجيني ، ويلزم تكسير الميتوكوندريا للكشف عن هذا الإنزيم وذلك بواسطة عمليات التجميد ومعاملة الخلايا بمحاليل منخفضة التركيز .

طريقة الكالسيوم - كويالت :

(باديكيولا وهرمان 1955 pH.9 Padykula and Herman)

لأدينوزين ثلاثي الفوسفات المتواجد في العضلات

الوسط الحاضن :

٧٥ مجم	- ملح صوديوم أدينوزين ثلاثي الفوسفات
٢٠ مل	أذب في ماء مقطر
NaOH	ثم اضبط الأس الهيدروجيني عند pH9.2 بواسطة هيدروكسيد الصوديوم
١٠ مل	- ٢٪ باربيتال الصوديوم
٥ مل	- ٢٪ كلوريد الكالسيوم الخالي من الماء (Anhydrous Ca Cl ₂)
١٥ مل	- ماء مقطر
الكمية الكلية ٥٠ مل	ثم رشح

التحضير : لمدة ١٥-٦٠ دقيقة عند درجة حرارة الحجرة أو ٣٧°م

مابعد التحضير :

- اسكب الوسط الحاضن .
- اغمس القطاع جيدا في ماء مقطر لمدة دقيقة .
- ضع القطاع في ١-٢٪ كلورايد أو خلات الكوبالت Cabalt chloride or cobalt acetate وذلك لمدة خمس دقائق .
- اغسل في ماء جار لمدة دقيقة - دقيقتين .
- ضع القطاع في ١-١٪ محلول كبريتيد النشادر الأصفر .
- اغسل في ماء جاري لمدة ١٠ دقائق .

- اغمس القطاع في جيلي الجليسرين أو محلول أباتي .

النتيجة : يدل ظهور الراسب الأسود علي أماكن نشاط الإنزيم .

طريقة ثانية : (طريقة ملح الرصاص)

Washstein and Meisel, 1957 واشستين وميسل

(pH.7.2)

تستخدم هذه الطريقة للكشف عن الأدينوزين ثلاثي الفوسفات في بعض الأعضاء والأنسجة الجسمية (بخلاف العضلات)

الوسط الحاضن :

- ملح الصوديوم للأدينوزين ثلاثي الفوسفات
- ٢٠ مجم
- أذب في ماء مقطر
- ٢٠ مل
- ٢,٠ مولار (0.2M) ترس ماليت المحايد أو المنتظم (pH.7.2)
- ٢٠ مل
- ٢٪ نترات الرصاص
- ٣ مل
- ٢.٥ ٪ كبريتات المغنسيوم أو ٢٪ كلوريد المغنسيوم
- ٥ مل
- ماء مقطر
- ٢ مل
- ٥٠ مل

اخلط ثم رشح

التحضير :

من ١٠-١٢٠ دقيقة عند درجة حرارة الحجرة أو ٣٧° م

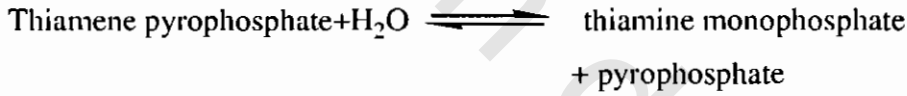
مابعد التحضين :

- اسكب الوسط الحاضن
 - اغمس لمدة دقيقة في ماء مقطر .
 - ضع القطاع في ٨٪ محلول كبريتيد النشادر الأصفر لمدة دقيقة .
 - اغمس في ماء مقطر .
 - اغمر في محلول جيلي الجليسرين أو محلول أباتي .
- النتيجة :** ظهور اللون البني الداكن دلالة علي وجود الإنزيم .

ثيامين بيروفوسفاتيز

Thiamine Pyrophosphatase

يقوم هذا الإنزيم بدور العامل الوسيط المساعد في التفاعل الآتي :



يستفاد بطريقة الكشف عن هذا الإنزيم توضح جهاز جولجي في الخلايا دون الحاجة إلي استخدام طرق الفضة والأوزيوم المعتادة في تلك الحالات بما يوفر النفقات والجهد والصعوبات وذلك لأن جهاز جولجي له علاقة وثيقة بهذا الإنزيم ، ويشاهد نشاط هذا الإنزيم بصورة خاصة في الخلايا العصبية والطلائية والبربخ والغدد الصماء .

طريقة الكشف عن الإنزيم :**طريقة الرصاص (نوفيكوف وجولد فيشر)**

Novikoff and Goldfischer, 1961

(pH.7.2)

الوسط الحاضن :

- ثيامين بيروفوسفيت (تتراهيدريت) تذاب في ماء مقطر ويضبط عند pH 7.2 ٢٤
مجم بواسطة هيدروكسيد الصوديوم NaOH ٢.٥ مل
- ٠.٢ ترس ماليت المحايد pH 7.2 ١٤ مل
- ١٪ نترات الرصاص ٣ مل
- ١٪ كلوريد ماغنسيوم خالي من الماء MgCl₂ ٥ مل

اخلط ورشح

التحضين :

من ١٠-١٢٠ دقيقة عند درجة حرارة الحجرة ٢٧° م .

مابعد التحضين :

- أسكب الوسط الحاضن .
- اغمس مرتين لمدة دقيقة في ماء مقطر .
- ضع في ٥-٠.١٪ كبريتيد النوشادر الأصفر .
- اغمس في ماء مقطر .
- اغمر في جيلي الجلوسرين .

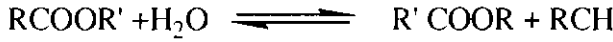
النتيجة :

يستدل علي مكان ونشاط الانزيم باللون البني الداكن .

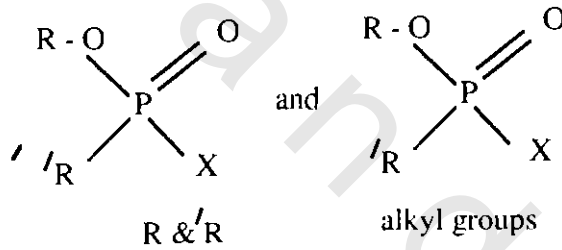
الإنزيمات المميئة الكربوكسيلية

CARBOXYLIC HYDROLASES

تساعد هذه الإنزيمات وتقوم بدور الوسيط في بعض التفاعلات مثل النموذج التالي :



ويحدث هذا التفاعل في اتجاهين ، علي أن هذه الانزيمات تعمل علي التميؤ والتكسير في اتجاه ، كما تساعد في البناء في الاتجاه الآخر. والملاحظ أن تقسيم هذه الإنزيمات أمر بالغ الصعوبة لكثرة أنواعها واختلاف ميكانيكيتهها حسب العضو الذي توجد به ، وكذا حسب حساسيتها بالنسبة للمثبطات . وبعض الإنزيمات المميئة الكربوكسيلية يتم تثبيطها بواسطة التركيزات المنخفضة نسبيا للفوسفات العضوية تبعا للمعادلة الآتية :



وكذلك الأمر بالنسبة للسيانيد Cyanide والفلوريد Fluoride وتعرف مثل هذه

الإستيريزات بأنها : إستيريزات غير نوعية . وتشمل هذه الإستيريزات الانواع التالية :

الإستيريز غير النوعية Non specific esterases وهي تتضمن بنورها الانواع الآتية :

١- الاستيريزيس الكريوكسيلية Carboxy esterases

وهي :

أ- أرييل استيريز Aryl esterase

A - esterase

وتشتمل :

Aromesterase

Aryl esterase hydrolase

ب - أسيتيل استيريز

C-esterase

وتشتمل علي :

Acetic acidesterhydrolase

وتوجد هذه الإنزيمات في الشبكة الاندوبلازمية - الليسوسومات ، واحتمالا في الميتوكوندريا والهابالوبلازم خاصة في الكبد والكلية والفانفي .

وتعمل معظم هذه الإنزيمات غير النوعية عند pH.5-8 ، وإن كان دورها في النشاطات الخلوية غير معروف بدقة .

طريقة الكشف عن الاستيريزات غير النوعية :

طريقة الازدواج المتزامن للأزومع خلاات الفانافثيل

Azo Coupling with α - naphthyl acetate

Davis and Ornstein (1959).

- يتم إعداد القطاعات المجمدة بالكربوستات .

- الوسط الحاضن Incabation medim

٢.٨٪ فوسفات الصويوم الثنائي ٥٠ مل

هسكازونيم ب - روزانلين

hexazonium P- rosaniline ١,٥ - ٤,٥ مل

امزج جيداً واضبط الاس الهيدروجيني عند ٦,٥ - ٧,٤

١٪ الفانافثيل استيت مذاب في الاستون ١-٥ مل

امزج جيداً ورشح

مابعد التحضين :

- اسكب الوسط الحاضن ثم اغمس في ماء مقطر .
- ضع القطاعات في ٤٪ فورمالديهيد لبضعه ساعات عند درجة حرارة الحجرة
- اغمس في ماء الصنبور ثم أضع بالهياتوكسلين أو أحمر السريع
- تتم التغطية بمحلول أباتي .

النتيجة : يستدل على نشاط الانزيم باللون البنى

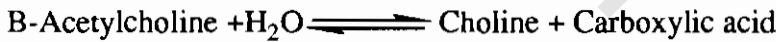
الكولين استيريزات

Cholinesterases

تقوم هذه الإنزيمات بدور الوسيط في التفاعلات التالية :



وأيضاً :



وكقاعدة عامة تنقسم الكولين استيريزات الى :

A-Acetylcholinesterase(acetylcholine hydrolase) which is a specific cholinesterase.

إسيتيل الكولين استيريز المحدد

B-Pseudo cholinertease (non specific cholinerterase)

وهو يعرف بأنه كولين استيريز غير الحقيقي أو الكاذب .
 - ويوجد هذا الإنزيم في خلايا الدم الحمراء وأجسام الخلايا العصبية وكذلك في التشابكات العصبية والنهايات الحركية للأعصاب في العضلات الإرادية .
 ويعمل الأسيتيل كولين استيريز عند الأس الهيدروجيني 7-8 pH والكولين استيريز عند 8-8.5 pH .

ويستخدم لهذه التحضيرات قطاعات الكريوستات المثبتة في الفورماليهيد .

طريقة "ثيوكولين للكشف عن الكولين استيريز"

Thiocholine method for choline esterase

(Kamnovsky and Roots, 1964)

النوسط الحاضن :

١٢.٥ مجم	- بيوتيل أو أسيتيل نيوكولين أيوديد Butyl thiocholine iodide
٢.٥ مل	- تذاب في ماء مقطر
١٥.٨ مل	- ٠.٨٢٪ خلات الصوديوم (Sod. acetate)
٠.٥ مل	- ٠.٦٪ حامض (Acetic acid)
١.٥ مل	- ٢.٩٤٪ سترات الصوديوم Sod. citrate
٢.٥ مل	- ٠.٧٥٪ كبريتات النحاس Copper sulphate
٢.٥ مل	- ٠.١٦٥٪ سيانيد حديدك البوتاسيوم K Ferricyanide
about 25 ml	

ويكون لون المحلول أخضر باهتاً والأس الهيدروجيني 5-5.5 pH

التحضير :

ضع القطاعات في المحلول لمدة ١٠-١٨٠ دقيقة عند ٣٧° م .

مابعد التحضير :

- يسكب الوسط الحاضن .
- تغمس القطاعات في الماء المقطر .
- يتم تغطيتها بمحلول جيلي الجليسرين أو آبائي .

النتيجة : يدل اللون الاحمر البني علي أماكن وجود الإنزيم .

الكشف عن الأسيتيل كولين استيريز**بطريقة ثيوكولين الرصاص - سيانيد الحديدوز**

Thiocholine - Lead Ferrocyanide method

(Eranko, Käoelle and kaisanen1957)

تحضير المثبت :

٥٠٠٠ مل فورمالين (٤٠٪ فورمالديهيد) في ٥٠ مل كريس - رنجر - كالسيوم) ويتم

تحضيره كمايلي :

- ١٠٠ مل ٠.٩٪ كلوريد صوديوم Nacl

- ٤ مل ١.١٥٪ كلوريد بوتاسيوم Kcl

- ١.٢٧ مل ١.٢٢٪ كلوريد كالسيوم Ca cl₂

- ١.٠٠ مل ٢.١١ فوسفات بوتاسيوم KH₂PO₄

- ١.٠٠ مل ٣.١٣ كلوريد ماغنسيوم Mg cl₂.6H₁₀

- ٢.٠٠ مل N . HCL

- يتم تثبيت قطع النسيج في المحلول عند درجة ٤° م لمدة ٢-٤ ساعات ويتم التقطيع بالكريوستات .

الوسط الحاضن :

- يجب أن يكون الماء المقطر المستخدم مغليا لمدة ساعة قبل الاستعمال .
- أضف المواد المذكورة بالترتيب الموضح بين المزج بدقة بعد كل إضافة .
- ترس الخلات المحايد Tris-acetate buffer عند pH6.00 وذلك بإضافة ٢ مل M-acetic acid الي ١٠ مل ٢ M.tris ، ويجب ترشيح محلول خلات الرصاص قبل الاستعمال .
- ويتم ٢٣ مجم اسيتيل كولين أيوديد في ١.٢ مل ماء وإضافة ٤ ، مل من ١ M.lead acetate

ويؤخذ المحلول الرائق بعد عملية الطرد المركزي .

- ماء مقطر ٤.٩ مل
- Tris acetate buffer (0.17M) ٤ مل
- خلات الرصاص (0.1M) lead acetate ٠.٥ مل
- (0.01M) Potassium ferricyanide ٠.٥ مل
- (0.05M) Acetyl thiocholine ٠.٦ مل
- (0.05 M) Potassium feirricyanide ٠.٠١ مل

تضاف المادة الاخيرة لتشبيح الوسط بسيانيد حديدوز الرصاص مكونا راسباً أبيض مصفراً وبعد الترشيح يبرد المحلول في الملح .

التحضير :

- إغمس القطاعات في ٣ تغييرات في ١٧, Mtris acetate buffer لتر أيونات الفوسفات .

- ضع القطاعات في الوسط الحاضن لمدة ١٠-٦٠ دقيقة عند درجة الصفر .

- اغمس في ٣ تغييرات في الماء المقطر عند درجة الصفر .

- انزع الماء وضع في وسط صناعي Synthetic resin .

- عامل بمحلول مخفف من كبريتيد النوشادر المضاف اليه أو M.lead acetate

النتيجة : ظهور راسب أصفر أو بني في أماكن نشاط الإنزيم .

الطريقة المباشرة للكشف عن الاسيتيل كولين استيريز

(Karnovsky and Roots, 1964)

المثبت : فورمول كالسيوم المبرد وتعد القطاعات بالكربوستات (٥-١٠ ميكرون)

التحضير : توضع القطاعات لمدة ٦٠-١٢٠ دقيقة في المحلول التالي : ٥ مجم أسيتيل

كولين أيوديد أو بيوتيل أسيتيل ثيوكولين أيوديد Acetyl thiocholine iodide or butyl thiocholine iodide

- 0.1 M acetate buffer pH.6 أضف مع التقليب ٠.٥ مل .

- ٠.٥ مل أو مولار سترات الصوديوم Sodium citrate

- ١.٠ 30M cuso4

- ١.٠ ماء مقطر

- ١.٠ 5 mmM Potssium ferricyanide

يلاحظ أن المحلول الحاضن النهائي يكون رائقا مائلاً للخضرة ، ويظل ثابتاً لبضعة

ساعات .

مابعد التحضين :

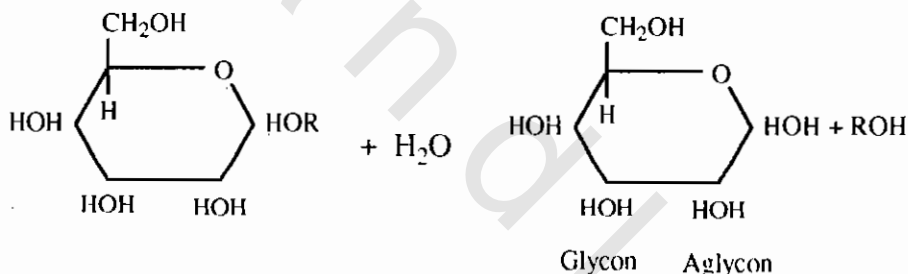
- اغمس في ماء مقطر .
- اصبغ صبغة خلفية بالهيماتوكسلين
- انزع الماء ثم اظهر القطاعات في كندا بلسم

النتيجة : ظهور راسب أحمر يدل علي أماكن نشاط انزيم كولين استيريز .

الجليكوسيدات

Glycosidases (Glycoside hydrolases)

تقوم هذه الإنزيمات ببور العامل الوسيط في تميؤ الأربطة الجليكوسيدية



وتنقسم الجليكوسيدات الي :

- Polysaccharidase Polysaccharidase - عديد السكريديز
- Oligo saccharidase - أوليجو سكريديز
- Disachari dase - ثنائي السكريديز

الكشف عن الجليكوسيدات

المثبت : فورمول كالسيوم مبرد وتعد القطاعات بالكربوستات

الوسط الحاضن :

٢ مجم	Indoxyl glucoside	- اندوكسيل الجلوكوسيد
٠.٢ مل		- داي ميثيل تورثورمايد
٧ مل	0.1M Citrate phosphate buffer	-
	(pH.3.5-5.5)	

قلب مع التحريك بانتظام ، ثم أضف :

٠.٥ مل	50 mM K ferricyanide (1.6y)
٠.٥ مل	50 mM ferrscyanide (2.11J)

قلب ثم رشح

- ضع القطاعات في المحلول ٣٠ دقيقة - ٢٤ ساعة عند درجة ٢٧° م .

ما بعد التحضين :

- اغسل بالماء

- اطمر في محلول جيلي جيلسرين أو آبائي

النتيجة : اللون الازرق يدل علي أماكن نشاط الإنزيم .

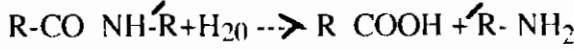
الببتيدازيس

Peptidases (Proteolytic Enzymes)

(Peptide hydrolases-hydro lytic enzymes)

تقوم هذه الإنزيمات بدور العامل المساعد والوسيط في التأكسير المائي لأربطة

الببتيدات كمايلي :



وتشتمل هذه الإنزيمات علي :

أ- الببتيديزات الداخلية : Endopeptidases

وتعمل علي تميؤ الرباط الببتيدي الموجود وسط الجزيء

ب - الببتيديزات الخارجية :- Exopeptidases

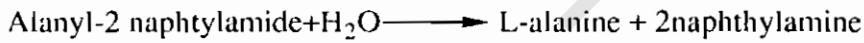
وهي التي تسمى الرباط الببتيدي الموجود في طرف الجزيء . ويشتمل النوع الاول علي الإنزيمات المميئة البروتينية في القناة الهضمية مثل الببسين والتربسينوالكيموتريسين بينما يشتمل النوع الثاني علي الكاتيبسين Cathepsin الموجود في الليسوسومات .

مثال للببتيديزات :

الببتيديز الأمينى

Amino Peptidase

يوجد هذا الإنزيم في أغشية الخلايا ، ويقوم بتميئة الببتيديات المختلفة والأريل اميدات مثل : leucyl and alanyl 2naphthyl amide



♦ طريقة الكشف :

(طريقة الأزو المزوجة المتزامنة) (Nachales, 1960) Simltaneous azo-coupling

الوسط الحاضن : L-alanyl or L-leucyl-4 methoxy 2- naphthylamide

- أذب في N,N dimethyl formamide 0.5 مل

- أو M فوسفات وخلات وكاكودييلات أو حامض ستريك فوسفات المنظف 0.5 مل

ويضبط عند pH.6.5-7.5

- أزرق السريع fast blue

١٠ مجم

امزج ثم رشح

- يتم التحضين لمدة ٥-٤٥ دقيقة عند ٣٧° م

مابعد التحضين :

- اسكب الوسط الحاضن

- اغمس في ماء مقطر .

- ضع القطاع في ٢٪ كبريتات الحديد لمدة ٥ دقائق .

- اغمس في ماء مقطر .

- ضع القطاعات في ٤٪ فورمالدهيد لمدة ساعتين .

- اغمس في ماء مقطر .

- اظهر في جبلي الجليسرين أو الآبائي .

النتيجة :

أماكن نشاط الانزيم تأخذ اللون الأزرق البنفسجي

إنزيمات سلفاتيزيس

Sulfatases

يشار لهذه الانزيمات عادة بأنها "Aryl sulphatase" أرييل سلفاتيز، وتقوم بتميئي

التفاعل :



ومنها :

أرييل سلفاتيز A ويعمل عند pH4.5-5.2

أرييل سلفاتيز B pH5.5-5.9

أرييل سلفاتيز C pH8-8.5

ويتواجد كل من أرييل سلفاتيز B,A في الليسوسومات فقط ، أما أرييل سلفاتيز C

فيتواجد في الشبكة الاندوبلازمية .

طريقة الكشف :

طريقة استخدام ملح P-nitro catechol sulphate

تستخدم قطاعات الكريوستات الطازجة .

الوسط الحاضن :

P-Nitro pyrocatechol sulphate

١٦٠ مل 1,2dihydrox 5-nitro benzene sulphate

٤٠ مل أذب في ماء مقطر .

١٢ مل -أو M مولار خلاات المنتظم pH5.5 0.1 M acetate buffer

٤ مل - ٨٪ نترات الرصاص lead ntrate

يتم ضبط pH عند ٥.٥ بواسطة M,2 حامض الخليك وخلات الصوديوم . يترك لمدة ١٥-٣٠ دقيقة عند درجة ٣٧ °م ثم يرشح .

- يتم التحضين لمدة ٣٠-٦٠ دقيقة عند ٣٧ °م .

ما بعد التحضين :

- اسكب الوسط الحاضن

- أغمس في ماء مقطر .

- ضع القطاعات في ٥٠-١٠٪ محلول كبريتيد النوشادر الأصفر لمدة دقيقة - دقيقتين

- اغمس في ماء مقطر .

- طمر في جيلي الجليسرين أو محلول اباتي .

النتيجة : تصبغ أماكن نشاط الإنزيم باللون الاسود البني .

الترانسفيريزيس

Transferases

(الإنزيمات الناقلة)

تقوم هذه المجموعة الكبيرة كعامل مساعد ووسيط لنقل مجموعات معينة من مركب المعطي "donor" الي المركب الآخر المستقبل "receptor" كما توضح المعادلة التالية :



ومن هذه الانزيمات :

Carbon transferase

- كاربون ترانسفيريز

- اسبارتيت كارباميل ترانسفيريز Aspartate carbamyl
- أورنثين كاربوميل ترانسفيريز Ornithine Carbomyl transferase
- اسباريت امينو ترانسفيريز Aspartate amino transferase
- كولين اسيتيل ترانسفيريز Choline acetyl transferase

ويمكن الكشف عن هذه المجموعة بطريقة بالطريقة الآتية :

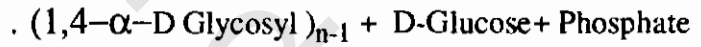
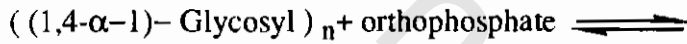
مثال لهذه المجموعة :

جليكوجين فوسفوريليز

Glycogen phosphorylase

لعل هذا الانزيم كعامل مساعد في تكسير أو يميؤ انواع الاميلوز حسب المعادلة

التالية :



وبفضل الكشف عن هذا الانزيم في الكبد والقلب والعضلات الارادية وتستخدم لهذا

الغرض قطاعات كربوستات غير مثبتة أو معاملة بالاسيتون

طريقة تاكوشي ومارياكو (جولدوسكى ١٩٥٨)

Goldwisky (1968)

للكشف عن هذه الانزيمات

الوسط الحاضن :

١٥ مل

- ماء مقطر

ويضاف بالترتيب التالي

- صوديوم - جلوكوز ١ فوسفات ٥ مجم
- صوديوم أدينو مونوفوسفات ١٠ مجم
- Sodium adeno monophosphate
- صوديوم إيثيلين ديامين تترأسيستيك (EDTA) ٢٠ مجم
- فلوريد صوديوم Sodium fluoride ٢٠ مجم
- جليكوجين (مذاب في الماء) ١٠-٥ مجم
- انسولين Insulin ٢-١ وحدة
- 0.1M acetate buffer pH: 5-7 ١٠ مل
- بوليفينيل بيروليدين Polyvinyl Pyrrolidone ٢-١ مجم

اخلط جيدا واضبط عند pH 5.8 .

التحضين : لمدة ٣٠-٦٠ دقيقة عند ٣٧ °م

مابعد التحضين :

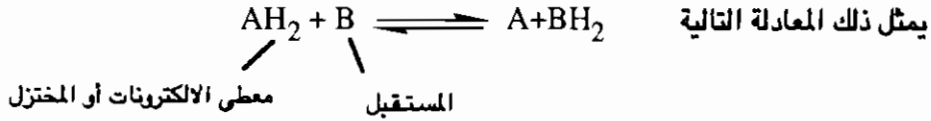
- اغمس في ماء مقطر .
- ضع في ٩٦٪ كحول إيثيلي لمدة ٣ دقائق .
- ضع في محلول . (2gm iodine makeup300) lugol and dil 1:9 before use .
- ضع القطاعات في ٤٪ فورمالدهيد لمدة ٥ دقائق .
- اغمس في ماء مقطر .
- ضع القطاع في جيلي جليسرين .

النتيجة : اللون الازرق يدل علي الجليكوجين فوسفوريلايز (جلوكاجون غير متفرع)

أما اللون البني فيدل علي الجليكوجين فوسفوريلايز جلوكان متفرع

أكسى ريدكتيز Oxyreductases

وهى تشتمل على مجموعة كبيرة من الإنزيمات التى تقوم وتساعد فى أكسده مختلف المواد الخاضعة substrates وتعتبر الطاقة المنطلقة ضرورية وأساسية فى أيض الخلايا والأنسجة .



وتنقسم الأكسى ريدكتيز الى الأنواع التالية :

١ - الإنزيمات المؤكسدة Oxidases والتي يكون فيها الأكسجين هو المستقبل كما فى المعادلة السابقة .

٢ - الذى هيدروجينيز Dehydrogenases والتي يكون فيها المستقبل مادة غير الأكسجين ولا يمكن أن يكون الأكسجين .

طريقة الكشف عن الإنزيم

Oxidative Coupling Method

بريستون 1959, Burstone

تستخدم قطاعات طازجة من الكريوستات

الوسط الحاضن :

- بارافينيل - بارا - فينيلين ديامين
p-phenyl-p-phenylenediamine
(p-amino diphenyl amine)

- نفتوك AS-LG

(1hydrox-2-naphthoc acid) ١٠ - ١٥ مجم

(naphthol AS-LG) ١٠ - ١٥ مجم

0.05 M phosphate or Tris Hcl buffer pH.7.2-7.4 ٠.٠٥ مولار فوسفات أو ترس Hcl منظم ٠.٠٥ مل

0.05 M phosphate or Tris Hcl buffer pH 7.2-7.4 or : polution of 1.48 gm Soduim phosphte ($N_2PO_4 \cdot 12 H_2O$) and 0.43 gm Potassium phosphate (KH_2PO_4) in 110.7 Soduim chloride (adjust pH to 7.2) .

التحضير : يتم تحضير القطاعات لمدة ٦٠-١٢٠ دقيقة عند ٢٧°م

بعد التحضير :

- تنتقل القطاعات الي ١٪ نترات الكوبالت cobalt nitrate لمدة دقيقة .

- اغسل في ماء مقطر .

- طمر القطاعات في جيلي الجليسرين أو محلول أباتي .

النتيجة :

يستدل علي نشاط الانزيم باللون الازرق البني أو البني الاسود .

الإنزيمات المؤكسدة اكسيديزس

Oxidases

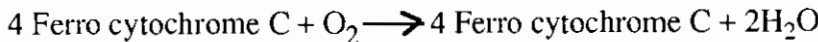
وهي تشتمل على :

Cytochrome oxidase - سيتوكروم أكسيديز

Ferro Cytochrome - فيرو سيتوكروم

Oxygen oxido reductare - أكسجين اكسيو ريدكتير

وتقوم هذه الانزيمات بدور العامل المساعد في التفاعل التالي :



والسيتوكروم عبارة عن هيموبروتين يقوم بنقل الالكترونات في السلسلة التنفسية .

وتنقسم السيتوكرومات الى ثلاثة مجاميع اساسية هي : a,b,c وتحتوى كل مجموعة على عدد وأخر من السيتوكرومات هي : a_1, a_2, a_3 والخلايا الحيوانية بها . a, a_3, b, b_5, c, c_1 والسيتوكروم C_1, C, b, a, a_3 متواجد في الغشاء الداخلى للميتوكوندريا ويعرف السيتوكروم a, a_3 باسم اسيتوكروم اكسيديز cyto chrome oxrdase ويتواجد b_5 في الغشاء الخارجى للميتوكوندريا أو أغشية الشبكة الاندوبلازمية .

ويعتبر السيتوكروم أكسيديز الانزيم المميز لاغشية الميتوكوندريا التى يرتبط بها ارتباطا وثيقا . ويتواجد الانزيم بكثرة فى الخلايا التى تحتوى على كمية كبيرة من الميتوكوندريا حيث توجد بها العديد من الأنشطة الأيضية . ولهذا فإن هذا الأنزيم يعتبر مقياسا حقيقيا لعمليات الإيض التاكسدى فى الخلايا وذلك واضح بصورة خاصة فى العضلات القلبية والانابيب الكلوية

ويحدث تثبيط السيتوكروم اكسيديز بواسطة السيفيد cyanide والأزيد azide

انزيمات ديهيدروجينيز (النازعة للهيدروجين)

Dehydrogenases

تعمل هذه الإنزيمات كإنزيمات مؤكسدة وذلك عن طريق نقل أو نزع الهيدروجين H^+ (أكسدة مختزلة oxidoreduction) وذلك مثل : سكسينيك ديهيدروجينيز - Ssuccinic dehydrogenase

سكسينيك ديهيدروجينيز (SDH)

Succinic Dehydrogenase

يقوم هذا الانزيم بدور العامل المساعد في التفاعل التالي :



وينتمي هذا الانزيم الي مايسمي نظام انزيمات السكسينيك المؤكسد وهي وحدات

مفردة من مجموعة انزيمات منتظمة في سلسلة داخل الميتوكوندريا ، وبعد السكسينيك ديهيدروجينيز أول هذه السلسلة والأخير هو السيتوكروم أكسيديز . وانزيم (SDH) عبارة عن انزيم فلافو بروتين Flavoprotein ، ويرتبط الفلائين بالبروتين وكل مجموعة فلاشية بها ٤ ذرات من الحديد ، كما يحتوي الإنزيم علي مجموعة "SH" التي يعتمد عليها نشاط الإنزيم .

ويعمل السكسينيك ديهيدروجينيز عند pH.7.6-8.5 ويشترك هذا الانزيم في دائرة كريس Krebs Cycle ويعطي نشاط هذا الإنزيم دلالة علي نشاط دورة كريس .

وهذا الانزيم عالي الحساسية بالنسبة للمثبتات ، ويتم تثبيط نشاطه بواسطة الجلوتار لدهيد ويعتبر التثبيت في الفورمالدهيد لمدة ٥-١٥ دقيقة أنسب المثبتات .

طريقة الكشف عن الإنزيم :

- تستخدم قطاعات كريس في أقطاعات مبينة في الفورمالين لمدة ٥-١٥ دقيقة .

طريقة ملح التترازوليوم (لوجد ١-١٩٦٥)

Tetrazolium Salt procedure (Logda,1965) .

0.1	M phosphate or 0.2 m.Tris buffer	: محلول التحضين
١٠ مل	pH.7.2 - 7.4	
0.1	[-0.4] nitro BT	- محلول نترازوليوم
١٠ مل	or tetranitro BT (Dissolve in 0.5 ml add 9.5 ml dist. H ₂ O)	
٤ مل	0.05/ Na cyanide	- ٠.٠٥٪ سيانيد الصوديوم
0.01	M, adjust pH vuth Hcl to 7.2).	

- ٠.٤٧٪ كلوريد المغنسيوم

0.47/ anhydrous or 1/ Crystalline magnesium chloride (0.05 M,
٤ مل when Tris Hcl buffer is used 0.6 magnesium sulphae)

٨ مل - ماء مقطر
٣٦ مل ويمكن اختزان هذا المحلول في ثلاجة عند ٤ °م .

مخزون محلول السكسينيك Stock Sol. of succint

١ مولار سكسينات الصوديوم سداسي الماء ٢٧٠ مجم/ل مل ماء مقطر

اضبط الـ pH عند ٧.٤ أو ٧.٢ ويخزن في ثلاجة عميقة التجميد .

1 M Succinate , disodium salt hexahydrate- (270 m/l mol adjust H₂O) . -

Adjust pH 7.2-7.4 - store in deep freeze.

التحضير وما بعد التحضير :

٢ مل التحضير : محلول التحضير المائي :

٠.٢ - ٠.١ مل او مولار سكسينات

٣-٢ فقط Memadeion ٠.٠٠٥ ٪ ماديون

2methyl-1,4 naphtho quinoremeniphthore

Vitamine K₃ dissolved in acetone

أو

فينازين ميثوسلفات

٠.٣ - ٠.١ مجم phenazinemetho suphate (pH₅)

٢ مل Mix check pH 7.2 - 7.6

تحضير القطاعات :

من ٥-٤٥ دقيقة عند درجة حرارة الحجرة في الظلام أو الضوء الأحمر .

وبعد التحضير :

- اسكب الوسط الحاضن .

- اغمس في ماء مقطر .

- ضع النطاق في ٤٪ فورمالين لمدة ١٠ دقائق - ساعة .
- اغمس في ماء مقطر .
- استخدم صبغ حلقي مثل الأحمر السريع .
- يغمز القطاع في جيلي جليسرين أو آبائي .

النتيجة :

يظهر نشاط الانزيم باللون الأزرق أو الأزرق المحمر .

لاكتك ديهيدروجينز

LACTIC DEHYDROGENASE

المعروف ان نظام نقل الالكترونات لا يحدث في عمليات تكسير الجلوكوز لاهوانيا ANAEROBIC GLYCOLYSIS وذلك بسبب غياب الاكسجين ، وعوضا عن ذلك يعمل نظام آخر لتوليد مادة DPN اللازمة في هذه العمليات باستخدام البيروفيت . وفي هذه الحالة يعمل انزيم لاکتک ديهيدروجينز كوسيط في هذا التفاعل :

وتلجأ الخلايا العضلية التي تحتاج لمزيد من الاكسجين اثناء نشاطها الي حمض البيروفيك الذي يقوم باكسدة مادة NADH2 CO-ENZYME1-REDUCED وينتج حمض اللبنيك ومادة DPN .

ويأخذ حمض اللبنيك طريقه الي الكبد - عن طريق الدم - حيث يتم الاستفادة به في بناء جزئيات الجلوكوز .

وتجدر الاشارة الي أن انزيم لاکتک ديهيدروجينز من الانزيمات الذائبة.

ويتكون هذا الانزيم من طرازين من سلاسل عديد الببتيديز ويرمز لهما بالرمزين A.B، ويرجعان الي اثنين من الجينات ويتواجد هذا الانزيم علي صورة خمسة «متشابهات

انزيمية» ISOZYMES ، يتكون كل «متشابه انزيم» من اربع وحدات من سلاسل عديد الببتيد - فالمتشابه الانزيمي السائد في العضلات الهيكلية يرمز له بالرمز A_4 حيث يتكون من اربع سلاسل متشابهة طراز A ، بينما يشارك في العضلات القلبية B_4 والمتشابهات الانزيمية الثلاث الاخرى ، رموزها A_3B , A_2B_2 , AB_3 .

ومن الجدير بالذكر ان لكل نسيج متشابهاً انزيمياً خاصاً به يتواجد بمعدل عال في الدم في حالات الخلل التي تصيب النسيج ، مما يجعل لتحليل الفصل الكهربيائي -ELECTRO-PHORESIS للمصل SERUM أهمية في تشخيص العضو المصاب بالضرر .

وعادة مايرتفع معدل انزيم لكتك ديهيدروجينيز في الخلايا السرطانية . ومن المعروف ان هذه الخلايا تستهلك كمية كبيرة من الجلوكوز وتحولها في وجود الاوكسجين الي لاكتيك مع انتاج كمية محدودة من الطاقة .

طريقة الكشف عن الانزيم :

المحلول الاساسي (محلول التخزين) STOCK SOLUTION

٦٥ سم ^٢	0.2M TRIS-HCL BUFFER	٠,٢ مولار منظم ترس
٢٠٠ ملليجرام	$MgCl_2 \cdot 6H_2O$	كلوريد ماغنسيوم
١٥ ملليجرام	SODIUM AZIDE (NaN_3)	ازيد الصوديوم
٨٥ سم ^٢	WATER	ماء

ثم أضف :

٤٠ جم	(PVA) POLYVINY ALCOHOL (M.W-30.000)	بولي فينيلي الكحول
١٥ جم	(PVP) POLY VINYL PYROLLIDON	او بولي فينيل بروايبون

ويلاحظ ان مادة «أزيد الصوديوم» توقف التنفس الهوائي للخلايا كما ان اضافة مادة PVP أو مادة PVA اللتان تتميزان بانهما غرويتان تلزم وجود احدهما لكون الانزيم ذاتيا .
وزراعي وضع مقلب مغناطيسي Magnetic Stirrer في قاع وعاء تحضير المحلول لضمان بقاء المادة الغروية طافية علي السطح حتي تنوب دون رسوبها علي القاع مما يؤدي الي صعوبة نوباتها .

محلول التحضين : INCUBATION MEDEUM :

يحضر محلول التحضين قبل الاستعمال مباشرة ، وهو يتكون من :

المحلول الاساسي : ٥ سم^٢

لاكتات الصوديوم SODIUM DL-LACTATE (NAC3 H503) 5×10^{-4} MOLE

٥٦ ميلليجرام

١ ميلليجرام

– نيتروبلونترازوليم NITRO - BLUE TETRAZOLIUM

١ ميلليجرام

نيكوتين اميد ادنين داينوكليوتيد NICCTINAMIDE ADENINE
DINUCLEOTIDE

خطوات العمل :

١- يتم الحصول علي قطاعات ثلجية (مجمدة) سمكها ٤-١٠ ميكرونات من عينة طازجة ويثث القطاعات لمدة (٥-١٠) دقائق في اسيتون بارد (٤م) أو فورمالين متعادل بمنظم الفوسفات .

٢- حمل القطاعات علي اغطية شرائح أو شرائح زجاجية .

٣- اغسل القطاعات بالماء لمدة حوالي ١٥ ثانية مع الرج .

٤- احضر طبق بتري وضع في قاعه ورقة ترشيع مبللة بالماء ثم ضع اغطية الشرائح او الشرائح (والقطاعات ملصقة علي سطحها العلوي) علي ورقة الترشيع المبللة +

ضع كل قطاع من محلول التحضين الطازج . غط طبق بترى ثم ضعه في حضانه عند درجة ٣٧° م .

٥- اختبر تكون راسب ملون داخل الخلايا ، وذلك كل عشر دقائق مع ملاحظة ألا يزيد وقت التحضين عن ساعة واحدة .

٦- امسك الشرائح أو الاغطية بملقاط مع تصفية قطرة محلول التحضين .

٧- ضع الشرائح او الاغطية وعليها القطاعات في فورمالين متعادل بمنظم الفوسفات لمدة عشر دقائق في درجة حرارة الغرفة - هذه الخطوة تضمن ايقاف التفاعل الهستوكيميائي مع مزيد من التثبيت لنسيج القطاع .

٨- اغسل الشرائح او الاغطية في الماء ، انزع الماء بسلسلة متصاعدة التركيز من الكحول ثم روق وغط بأحد الأصماغ .

النتائج :

يتكون راسب فورمازان FORMAZAN احمر او ازرق اللون في اماكن نشاطات الانزيم

ميكانيكية طريقة الكشف :

يقوم انزيم NADH₂- DIAPHORASE باكسدة NADH₂ الي NAD ويسلم الهيدروجين الي مادة TETRAZOLE التي تترسب عندئذ في صورة مادة فورمازان ملونة .