

الكيمياء السريرية Clinical chemistry

الكيمياء السريرية هي كيمياء تطبيقية لفهم الحالة الصحية والمرضية للإنسان , حيث تعطي معلومات مفيدة مستحصلة من علوم شتى كالكيمياء الحياتية , والكيمياء الفيزيائية , وتعمل على تطبيق هذه المعلومات لغرض تحديد وتشخيص ومعالجة أو منع حدوث الأمراض لدى الإنسان .

يتم فحص المريض سريريا من خلال فحص عينة مأخوذة من السوائل الحياتية في جسمه ومن أهمها :
 الدم Blood , الإدرار Urine , السائل النخاعي الشوكي Cerebra Spinal , السائل المعدي Gastric juice , السائل المفصلي Synovial fluid , السائل المعوي الاثني عشري Duodenum fluid , السائل الرحمي Amniotic fluid , اللعاب Saliva , الغائط Feces , العرق Sweat ... الخ من المواد .

يعتبر الدم هو الأساس في تحليلات الكيمياء السريرية (لكون اغلب مكونات الخلايا تنتقل بواسطته) , ويأتي بعده الإدرار وعلى هذا الأساس سوف نتناول دراسة الدم ومكوناته أولا ودراسة الإدرار ومكوناته في فصل تحليل الإدرار العام الذي سيأتي لاحقا .

الدم ومكوناته The blood composition

الدم عبارة عن خلايا عالقة في قالب بروتيني ملحي وينتمي إلى نوع متخصص من الأنسجة تسمى بالأنسجة الوعائية . يتكون الدم من جزء خارجي extra cellular ويسمى البلازما ويشكل 55 % من حجم الدم وجزء خلوي cellular يشكل 45 % من حجم الدم ويضم الخلايا التي تسبح في سائل البلازما والتي تسمى بخلايا الدم blood cells , والتي تكون على ثلاثة أنواع :

1- كريات الدم الحمراء (Erythrocytes) Red Blood Cells (R.B.C)

وهي خلايا صغيرة الحجم يبلغ قطرها 7.5 مايكروميتر وسمكها 2 مايكروميتر لا تحتوي على نواة أو مايتوكوندرريا , لها مساحة سطحية واسعة تسمح بتبادل الغازات وتسهل حركتها عند انتقالها في أوعية ضيقة. والمصدر الرئيسي لإنتاجها في أجنة اللبائن هو الكبد والطحال أما بعد الولادة فيكون نخاع العظم هو المصدر الرئيسي .
 تحتوي كريات الدم الحمراء على صبغة الهيموكلوبين التي يعزى لها اللون الأحمر ويكون عمر الكرية قصيرا لا يتعدى (120) يوم حيث تنكسر إلى قطع صغيرة تلتهم بواسطة الجهاز الطلائي الداخلي بتحليلها إلى جزء بروتيني هو globin وجزء آخر هو الهيم heme الذي يحتوي على الحديد ومركب proto porphyrine .

1- الدم الكلي Whole blood : وهو عينة الدم التي نحصل عليها بعد إضافة مادة مضادة للتخثر ولا تحتاج لعملية الفصل بجهاز الطرد المركزي (Centrifuge) .

2- المصل (Serum) : السائل الأصفر الذي نحصل عليه من فصل عينة الدم بجهاز الطرد المركزي بعد تركها فترة من الزمن لتكوين الخثرة Fibrin وهي بذلك لا تحتاج إلى مضاد للتخثر .

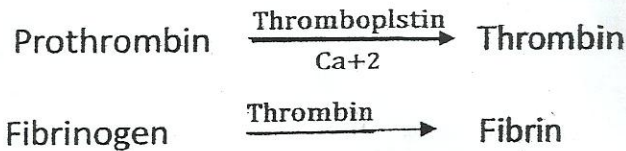
3- البلازما (Plasma) سائل أصفر نحصل عليه عند إضافة مضاد تخثر لعينة الدم ثم فصلها بجهاز الطرد المركزي وذلك لأنه يحوي على الفايبرينوجين المشارك بعملية التخثر . حيث تذوب في البلازما جميع مكونات الدم الكيماوية التي تشمل الماء , البروتينات , الحوامض الامينية , الدهون , الأملاح اللاعضوية , الهورمونات , الفيتامينات , والانزيمات والكثير من فضلات التمثيل الغذائي .

ميكانيكية تخثر الدم The clotting process

تتكون خثرة الدم blood clot من خلال تحويل بروتين الفايبرينوجين Fibrinogen الموجود بهيئة ذائبة بالبلازما إلى كتلة بروتينية غير ذائبة هي الفايبرين Fibrin والتي سرعان ما تعمل على إيقاع خلايا الدم في شركها مكونة الخثرة التي تمنع تسرب الدم من الوعاء الدموي , ويمكن توضيح الميكانيكية كالآتي :

أ- عند حدوث جرح أو تمزق بالوعاء الدموي فإن الدم (الذي هو نسيج متحرك في نظام مغلق يعرف بنظام الدورة الدموية) ينساب من الوعاء الدموي ويختلط بالنسيج وتبدأ مادة ثرموبلاستين thromboplastin بالتححرر من الصفائح الدموية السابحة في بلازما الدم وخلايا الأنسجة الوعائية

ب- تتحول مادة برثرومبين Prothrombin الموجودة بالدم بمساعدة ثرموبلاستين وايونات الكالسيوم Ca^{+2} إلى مادة الثرومبين Thrombin وهي المادة الرئيسية بعملية التخثر :



من خلال هذه الميكانيكية نلاحظ أهمية ايونات Ca^{+2} بعملية التخثر .

مضادات التخثر Anticoagulants

عندما يستلزم التحليل استعمال الدم الكلي أو البلازما يمكن اللجوء إلى احد مضادات التخثر التالية التي تعمل على الحيلولة دون تكوين الخثرة :

1- الهيبارين Heparin : وهي مادة موجودة أصلا في معظم أنسجة الجسم ولكن بنسبة اقل من النسبة اللازمة لمنع التخثر ومصدره في الكبد والخلايا الرئوية ويعتبر من السكريات المتعددة . ويعزى عمله إلى تصديه لمادة الثرومبين لذلك يسمى Anti thrombin حيث يقف حائلا دون تحول برثرومبين الى ثرومبين وبذلك يمنع تكون الخثرة Fibrin , يضاف بنسبة 20 وحدة لكل ملم من الدم .

2- الأوكزالات ($C_2O_4^{-2}$): وتشمل أوكزالات الصوديوم $Na_2C_2O_4$ أو البوتاسيوم $K_2C_2O_4$ أو الامونيوم $(NH_4)_2C_2O_4$ او الليثيوم $Li_2C_2O_4$ وتعمل على ترسيب ايونات Ca^{+2} التي يحتويها الدم . ومن الجدير بالذكر إن هذا الملح لا يمكن استخدامه بتحليل تعيين Ca^{+2} بالدم لأنه سوف يزيل كل ما تحتويه العينة من Ca^{+2} بترسيبه بشكل CaC_2O_4 وبذلك يفشل التحليل .

3- أثلين ثنائي الأمين رباعي حامض الخليك EDTA : يعتبر EDTA عاملا مخلبيا Chelating agent يعمل على منع تخثر الدم من خلال ارتباطه مع Ca^{+2} وعزله عن القيام بعمله ويستخدم بشكل Na_2EDTA أو K_2EDTA . يعمل على المحافظة على المكونات الخلوية من التلف ولذلك يفضل استعماله باختبارات علم الدم Hematological Exams , إلا انه لا يفضل استخدامه عند قياس الصوديوم والكلورايد لأنه يكون مركبات ملحية معها .

4- فلوريد الصوديوم NaF : مادة مضادة لانحلال سكر الدم إضافة إلى فعاليته الضعيفة كمضاد للتخثر ويستعمل مخلوطا مع $K_2C_2O_4$ لحفظ السكر من عملية التحلل Glycolysis بتركيز 2 ملغم/ مل من الدم . حيث يبدي تأثيره عن طريق تثبيط النظام الأنزيمي (تثبيط أنزيم الإينوليز الذي يشطر 1-6 ثنائي فوسفات الفركتور الى 3- فوسفات ثنائي هيدروكسي أسيتون و 3- فوسفات الكليسرالدهايد وهو تفاعل يحدث في مسار التحلل الكلوكوزي Glycolysis pathway) أما إذا استعمل لوحدة كمانع للتخثر فيجب أن تكون نسبته 6-10 ملغم / مل من الدم . و كقاعدة عامة يجب منع استخدام الفلورايد عند جمع عينات الدم لتقدير النشاط الأنزيمي أو عند استخدام أنزيم في التجربة مثل طريقة تقدير اليوريا باستخدام أنزيم اليوريز .

Blood collecting and handling جمع ومعاملة عينات الدم

الأماكن التي يتم السحب منها :

1- السحب من الأوردة : يمكن الحصول على عينات الدم عن طريق سحب الدم مباشرة من الوريد ويسمى عندئذ بالدم الوريدي (حيث يتم سحبه لأغلب الفحوصات المختبرية مثل إيجاد تركيز السكر , الكولسترول , اليوريا , الأيونات , وغيرها) حيث يكون السحب من الأوردة بالنسبة للكبار عادة من الوجه الأمامي من كوع اليد ويفضل السحب من الوريد الرأسي الوسطي وذلك لالتصاقه بالأنسجة وعدم تحركه أثناء عملية سحب الدم .

2- السحب من الشرايين : وهي نادرة , وتستخدم لتحديد غازات الدم مثل PCO_2 , PO_2 أو تعيين pH , HCO_3 وعادة يتم السحب من الشريان الفخذي .

3- السحب من الشعيرات الدموية : يتم السحب عادة بوخز الإصبع وتدفق الدم من الأوعية الدموية الشعرية المنتشرة في المنطقة . أما في الأطفال حديثي الولادة فيتم السحب من الكاغل (عقب الرجل) أو من لب إصبع القدم الكبير ولكن يفضل عادة السحب من أصابع اليد لتقاربه من دم الوريد.

يستخدم الرباط الضاغط Tourniquet على ذراع المريض عادة لغرض ظهور الوريد بصورة واضحة ويستحسن استخدام محقنة من النوع الذي يهمل بعد الاستعمال مباشرة disposable syringe . ويمكن توضيح مراحل جمع العينة بحيث تعطي نتائج تحليل دقيقة كالآتي :

1- مرحلة ما قبل جمع العينة .

أ- تغذية المريض : هناك فحوصات مثل فحص السكر , قياس تحمل السكر G.T.T تتطلب أن يكون المريض بحالة صوم لمدة 8-12 ساعة على الأقل مع مراعاة نوعية الغذاء المتناول خلال الأيام القليلة التي تسبق التحليل.

ب- الأدوية التي يتناولها المريض : بعض الأدوية تؤثر في التركيب الكيميائي للدم مثل الأدوية التي تحتوي على السالسليت Salicylate تعمل على خفض نسبة حامض اليورك uric acid بدرجة ملحوظة لذلك يوصى بإيقاف العلاج لبعض الأمراض التي يعاني منها المريض مؤقتا لحين إكمال الفحص .

ت- عدم سحب الدم من مريض تم حقنه وريديا بسوائل مغذية أو ما شابه ذلك , لان هذه السوائل من شأنها ان تؤثر على نتيجة الفحص .

2- مرحلة جمع العينة :

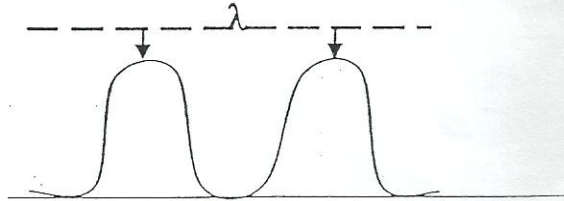
أ- وضعية المريض : عند تغيير وضعية المريض من الاستلقاء إلى الوقوف فان تركيز بعض مكونات الدم تزداد بنسبة 5-15 % بسبب حركة الماء خارج وداخل الأوعية الدموية الداخلية عند الوقوف وإزالة هذا التأثير ينصح سحب العينة من وضعية الجلوس .

التحاليل اللونية Calorimetric analysis

معظم التجارب الكيميائية تتضمن قياس نسبة مركب أو مجموعة مركبات في مزيج معقد والطريقة الأوسع انتشاراً لتعيين التركيز هي الطريقة اللونية (Colorimetry method) حيث أن الفائدة الكبيرة من هذه الطريقة هي عدم الحاجة إلى عزل تام للمركبات لذلك فتعيين نسب مركبات معينة في مزيج من مركبات معقدة مثل الدم يكون ممكناً بعد معاملة بسيطة. ولكي نفهم مبدأ العمل بجهاز المطياف Spectrophotometer المعتمد بالتحاليل اللونية علينا فهم بعض المصطلحات التي لها علاقة مباشرة بالموضوع وهي:

الضوء light : طاقة إشعاعية ذات أطوال موجية مرئية من قبل العين البشرية.

الطول الموجي wave length (λ) : المسافة المحصورة بين منحنى مسار الضوء الموجي وتقاس بالنانوميتر (nm) أو ملي مايكرون (m μ) أو الأنكستروم (A°).



شكل (1) : الطول الموجي λ هو

المسافة المحصورة بين قمتين موجية

الطيف Spectrum :

إنَّ العين البشرية لها القدرة على مشاهدة الطاقة الإشعاعية (الضوء) في المنطقة المرئية المحصورة بين (400-750) نانوميتر ولكن أجهزة التحليل اللوني الحديثة تتمكن من تحسس أطوال موجية أقصر (فوق البنفسجية UV 180-400 نانوميتر) وأطوال موجية أطول (تحت الحمراء IR 750-2000 نانوميتر).

إنَّ ضوء الشمس أو الضوء المنبعث من مصباح كهربائي اعتيادي هو خليط من عدة طاقات إشعاعية تعرف بالطيف وتكون ذات أطوال موجية مختلفة تميزها العين البشرية بشكل ضوء أبيض وما هو في الحقيقة إلا مجموعة أطيف. والجدول التالي يوضح العلاقة بين الأطوال الموجية وطبيعة لونها الملحوظ لمناطق الطيف (فوق البنفسجي والمرئي وتحت الأحمر).

| اللون الملحوظ | اسم المنطقة | الاصطلاح | الطول الموجي بالنانوميتر |
|---------------|----------------------------|----------------|--------------------------|
| لا يشاهد | فوق البنفسجية القصيرة جداً | Ultra short UV | 220-180 |
| لا يشاهد | فوق البنفسجية القصيرة | Short UV | 320-220 |
| لا يشاهد | فوق البنفسجية الطويلة | Long UV | 400-320 |
| بنفسجي | المرئية | Visible | 440-400 |
| أزرق | المرئية | Visible | 500-440 |
| أخضر | المرئية | Visible | 580-500 |
| اصفر | المرئية | Visible | 600-580 |
| برتقالي | المرئية | Visible | 620-600 |
| أحمر | المرئية | Visible | 750-620 |
| لا يشاهد | تحت الحمراء القصيرة | Short IR | 2000-750 |

ويمكن تحليل الضوء الأبيض إلى مكوناته من الأطياف اللونية المختلفة وذلك بإسقاط حزمة ضوئية من مصدر ضوئي - كمصباح تنكستن - على موشر زجاجي فيفرقها إلى حزم ضوئية مختلفة (اشعة فوق بنفسجية UV + ألوان الطيف الشمسي + اشعة تحت الحمراء IR) يعرف كل منها بحزمة ضوئية أحادية اللون (Monochromatic light).

كثافة الضوء وقانون بير لامبرت Light intensity and Beer's law

إن الأطوال، الموجبة الضوئية لها طاقات مختلفة يمكن للمواد أن تمتص قسم منها وتعكس الآخر. (هذه الظاهرة تنطبق على المحاليل الملونة فقط لأن غير الملونة ليست لها قابلية امتصاص وتسمح لنفوذ الضوء الساقط 100% تقريباً)، لذلك فإن شدة الضوء الساقط على محلول ملون تتخفض انخفاض ملحوظ نتيجة امتصاص قسم من الحزم الضوئية المكونة له كما إن كمية الضوء الممتص (A) تعتمد على تركيز المادة المذابة (C) بالمول/لتر وعمق المحلول الذي اخترقه الضوء خلال مساره في المحلول (b)، لاحظ الشكل:

$$A = a \cdot b \cdot c \quad (1)$$

قانون بير:

$$I_2 = I_1 e^{-K_1 C} \quad (2)$$

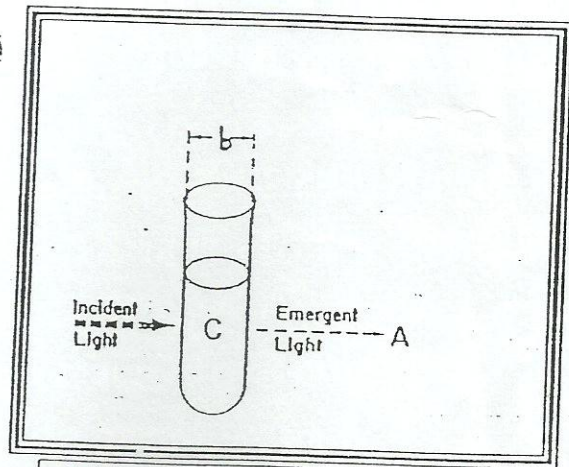
حيث أن: I_2 هو الضوء النافذ و I_1 هو الضوء الساقط.

قانون لامبرت:

$$I_2 = I_1 e^{-K_2 b} \quad (3)$$

قانون بير - لامبرت:

$$I_2 = I_1 e^{-KCb} \quad (4)$$



شكل (2) علاقة تركيز المحلول بالضوء المار

العلاقة (4) توضح انه كلما ازداد تركيز المحلول او ازداد طول المسار الضوئي داخل المحلول فهناك فرصة لان يمتص الضوء بنسبة اكبر، طالما ان عدد الجزيئات الماصة الموضوعه في مسار الضوء اكثر. ان التطبيق الكمي لقانون بير يمكن عرضه بالشكل التالي:

التالي:

وعند تطبيق المعادلة (1) في (4):

$$I_2 = I_1 e^{-A} \quad (5)$$

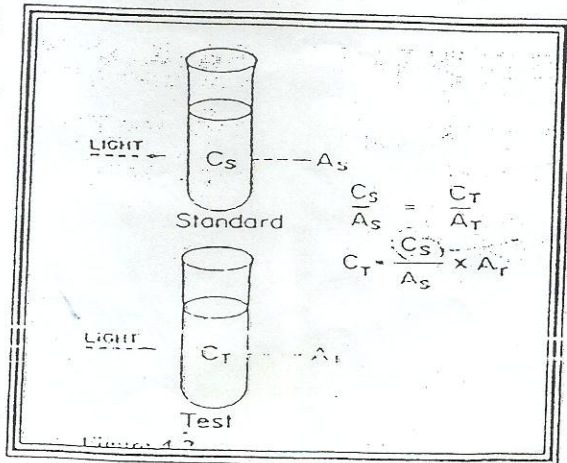
هناك قياس اخر للتغير بكثافة

الضوء وهو النفاذية (T)

(Transmittance) وهي مقياس لكمية

الضوء النافذ من المحلول:

$$T = \frac{I_2}{I_1} \quad (6)$$



شكل (3) تطبيق قانون بير

$$\therefore T = e^{-A} \rightarrow A = -\log T \quad \text{---- (7)}$$

بما إنَّ معظم أجهزة التحليل اللوني تستخدم النفاذية المئوية %T وحيث أن

$$\therefore A = -\log \frac{T\%}{100} \quad :T\% = T \times 100$$

$$A = -(\log T\% - \log 100)$$

$$A = -\log T\% + \log 100$$

$$\therefore A = 2 - \log T\% \quad \text{----- (8)}$$

تمثل المعادلة (8) العلاقة الجبرية للعلاقة بين الامتصاصية (A) والنفاذية (T).

❖ هناك محددات معينة يجب اتباعها عند استخدام قانون بير - لامبرت لقياس

تركيز المحاليل بأجهزة التحليل اللوني وهي:

1. يجب أن تكون المحاليل المستعملة للقياس ملونة حتى يتم الامتصاص والنفاذ وإذا لم تكن كذلك فتعامل كمادة لإنتاج لون معين لأن شدة اللون المحلول تتناسب طردياً مع تركيز المحلول.
2. يجب أن تكون المحاليل ذات مدى من التركيز (ليس بعالي جداً ولا واطئ جداً) حتى يمكن قراءة قيمة الامتصاصية ضمن مدى الطول الموجي الذي يسمح به الجهاز.
3. يجب أن يكون جهاز التحليل له قدرة جيدة على توليد حرارة ضوئية أحادية اللون على درجة كثيرة من النقارة لإسقاطها على المحلول الملون.
4. يجب أن يكون المحلول الملون المراد قياسه شفافاً وخالياً من الرواسب أو العكورة أو الصبابة.

ملاحظة:

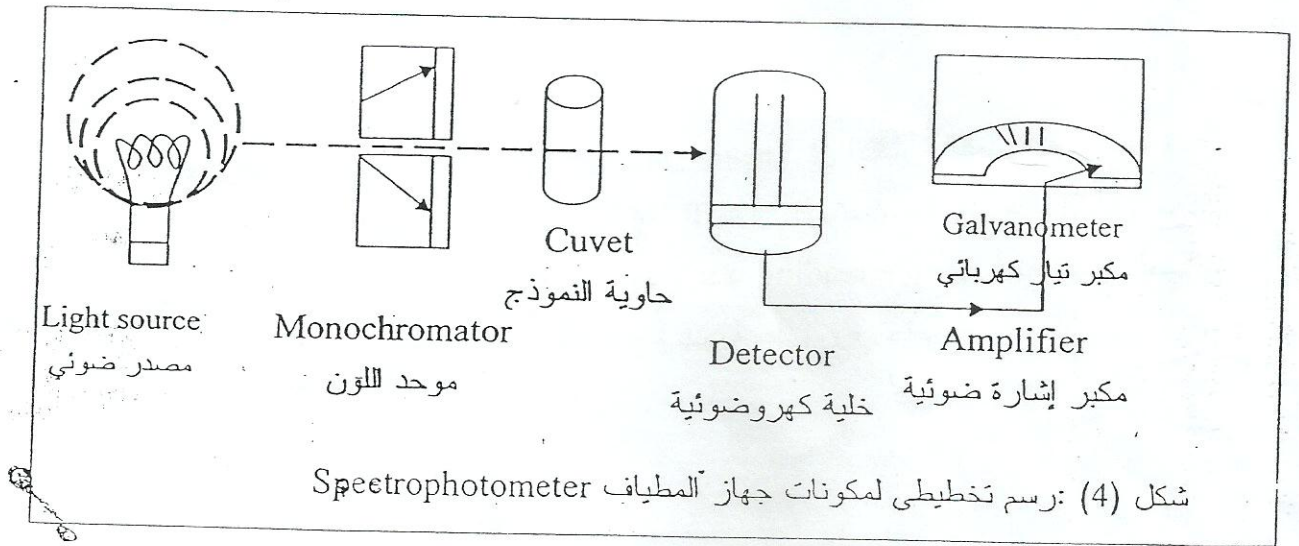
المحلول الأغمق لوناً تكون له قابلية امتصاص أكبر بينما قابلية النفاذ تكون أقل.

استناداً لما سبق يمكن القول أن معرفة تركيز المحلول المجهول تتطلب معرفة شدة

لونه وبالتالي قياس كمية الضوء الممتص أو النفاذ في المحلول بواسطة جهاز المطياف .

Spectrophotometer المطياف

هو جهاز قياس قابليه امتصاص المحاليل الملونة (أو قابلية النفاذية) بطول موجي واحد أو اكثر ، حيث ان له القابلية على انتقاء حزمة ضوئية أحادية اللون والطول الموجي Monochromatic beam للتدخل مع النموذج (هذا النوع من الضوء يجعل قانون بير اسهل بالتطبيق) باستخدامه مواشير زجاجية Prisms أو مشبكات الانكسار Diffraction grating لذلك الغرض من أجل. يتكون الجهاز من الأجزاء التالية:



1- مصدر ضوئي Light source: المصدر الشائع هو لهب مصباح التنكستن W (في حالة

استخدام المنطقة المرئية 400-750 نانوميتر) أو لهب مصباح الديتيريوم (في حالة

استخدام المنطقة فوق البنفسجية 200-400 نانوميتر).

2- جهاز توحيد الطول الموجي Wave length selector: جهاز يعمل على انتقاء طول

موجي محدد من المصدر الضوئي ليتم إسقاطه على المحلول. يتكون هذا الجهاز اما من

موحد اللون monochromator ، لاحظ الشكل ، ويتكون من مجموعة شرائح أو عدسات

وعناصر مثبتة مثل الموشور أو مشبكات انكسار.

النظير
3- خلية النموذج (cuvet) Sample container: وهي عبارة عن حاوية متنقلة يوضع فيها المحلول المراد قياسه، يمكن أن تكون أنابيب زجاجية مربعة أو دائرية مصنوعة من البلاستيك (للقياس الذي يتضمن الأطوال الموجية من 320-1000 nm) أو خلايا كوارتز (للقياسات دون 320 nm) لأن الزجاج الاعتيادي تكون له امتصاصية على طول منطقة UV.

4- المحسس Detector: وهي خلية تقيس شدة الضوء بتحويله من إشارة ضوئية إلى إشارة كهربائية (كلما كانت الشدة عالية كلما كانت الإشارة الضوئية أعلى). تستخدم أجهزة متنوعة بهذا المجال وأهمها الطبقات الحاجزة barrier layers والخلايا المضغفة الضوئية photomultiplier tubes. وتستخدم أيضا الخلايا الضوئية الخلية الكهروضوئية .

5- جهاز قياس التيار الكهربائي read out device: إن الإشارة الكهربائية الصادرة من المحسس يمكن تقرأ بدلالة النفوذية المئوية % T أو الامتصاصية A. هذا القياس ممكن إن يتم بأجهزة الكترونية ، قراءة أبرية على عداد needle reading ، مقياس كلفاني galvanometer scale أو بواسطة إشارة حيرية على ورق خاص.

الأجهزة والأدوات المستخدمة في المختبرات الطبية:

- 1- مطياف ضوئي
- 2- جهاز طرد مركزي
- 3- حاضنة أو حمام مائي
- 4- سرنجات (استخدام لمرة واحدة)
- 5- قطن طبي
- 6- كحول ايثيلي بتركيز 70% للتعقيم
- 7- أنابيب اختبار نظيفة
- 8- ماصات مايكروية

تحليل الإدرار العام General analysis of the urine

1. اختبارات وظيفة الكلية Kidney function tests

2. اختبارات وظيفة الكبد Liver function tests

3. اختبارات وظيفة البنكرياس Pancrease function tests

ان عمل العضيات الداخلية بالجسم ينظم بواسطة جزئين رئيسيين هما :

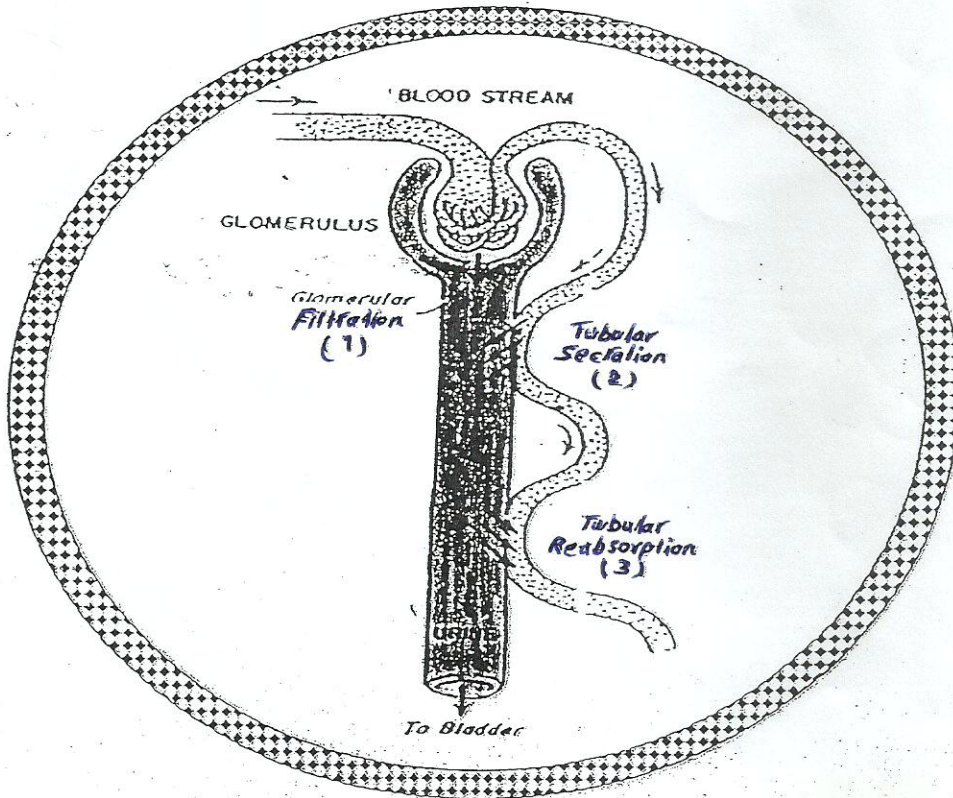
a. الرئتين : تنظم تركيز O_2 ، CO_2 .

b. الكليتين : تنظم وتحافظ على التركيب الكيميائي لسوائل الجسم المختلفة لذلك ستعرض

هنا فسلجة عامة عن الكلية. كل كلية تحتوي على مليون وحدة عاملة تقريبا تدعى النفرون

nephrons ويتكون كل نفرون من الكبيبات الكلوية glumerulus لمرتبطة مع قناة

انبوبية صغيرة تدعى الانبيب الكلوي tubule ، لاحظ الشكل -5- .



تركيب النفرون

تطرح نواتج التايض من خلال 3 عمليات رئيسية تحدث داخل النفرون nephron وينتج الادراج عن هذه العمليات مجتمعة ، والتي يمكن تلخيصها كما يلي :

1. الترشيح الكلوي *Glumerular filtration* :

عند جريان الدم خلال الانابيب الشعريه للكبيبات giumeruius ستجري عليه عملية ترشيح ، ثم يمر الراشح الناتج إلى الانيب tubule من خلال أغشية الكبيبات. إن الراشح الكبيبي يحتوي على معظم مكونات الدم الداخلة ما عدا البروتين الذي لا يمر عبر الاغشية الكبيبية الطبيعية بأي كمية كانت .

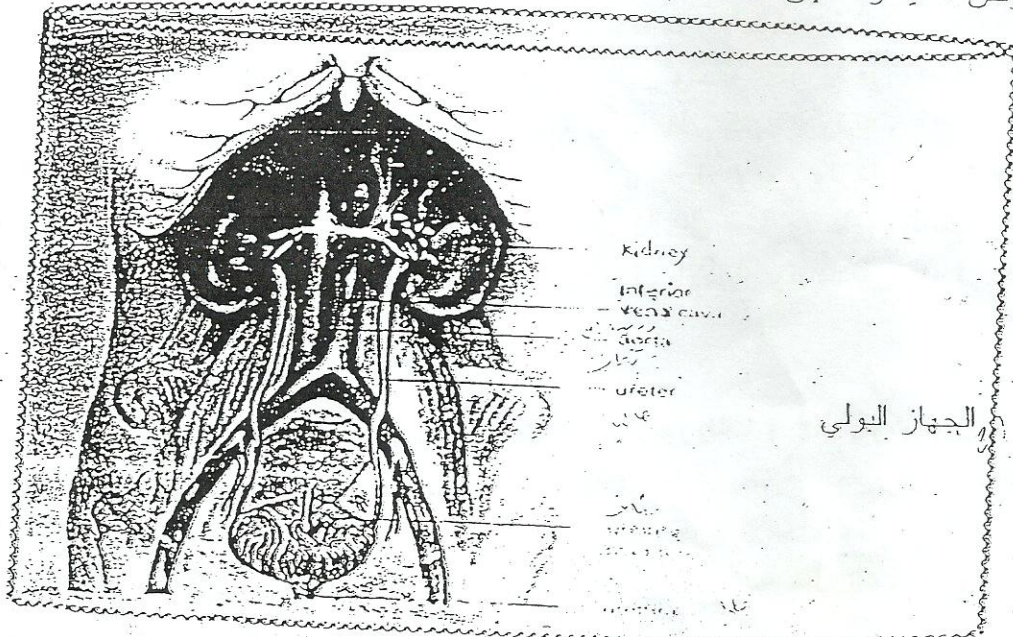
2. إعادة امتصاص الانيب *Tubular reabsorption* :

إعادة امتصاص مواد معينة بواسطة الإنيب الكلوي tubular بحيث تحافظ على عمل العضيات الداخلية . هناك مواد يعاد امتصاصها بنسبة عالية مثل الأحماض الأمينية ، الكلوكوز ، الاكتروليات ، وهناك مواد لايعاد امتصاصها جزئيا مثل اليوريا ، حامض اليوريك كما ان هناك مواد لايعاد امتصاصها نهائيا مثل الكرياتينين .

3. افرازات الانيب *Tubular secretion* :

تفرز بعض المواد من الانيب الكلوي لاضافتها الى الادراج مثال ذلك : قد تطرح بعض المواد التي ترتفع نسبتها بالدم عن الحد الطبيعي . كما يحدث تبادل بايونات الهيدروجين لانتاج الامونيا .

بعد اتمام العمليات المذكورة يتكون سائل شفاف ذو لون اصفر فاتح وتركيز هيدروجيني واطئ قليلا وله كثافة نوعية اكبر من الكثافة النوعية للماء ، هذا السائل هو الادراج . يتجمع الادراج بعد تكونه بواسطة الانيب الجامع *collecting tubules* الذي يأخذه إلى حوض الكلية ومنه إلى الحالب ثم إلى المثانة واخيرا إلى الاطيل



المكونات غير الطبيعية في الإدرار

تظهر في عدد من الحالات المرضية بعض المركبات التي لا وجود لها في الحالة الطبيعية . إن تحديد وجود هذه المواد له أهمية سريرية بالغة بحيث يمكن تشخيص الحالة المرضية وبدقة من خلال التقدير الكمي لأحد المكونات تلك . والتي تشمل :

أولا : فحص السكر في الإدرار Glycosuria test

وجود السكر بالإدرار يحدث عند الإصابة بمرض البول السكري Diabetes M. الذي يتميز بعجز الجسم عن الانتفاع من السكر فيطرح خارجا مع الإدرار على شكل كلوكوز . ومن الجدير بالذكر إن الكلوكوز يبدأ ظهوره في الإدرار عندما ترتفع نسبته بالدم عن 180 ملغم / 100 مل عندئذ يسعبر سكر الكلوكوز الحاجز الكلوي Renal threshold ويخرج مع الإدرار ويطلق عليه Glycosuria الذي يمكن الكشف عنه باستخدام كاشف فهلنك أو كاشف بندكت . ومن أهم أعراض المرض :

- زيادة العطش وجفاف الفم .
 - الإجهاد السريع .
 - الشعور بالجوع والضعف العام .
 - زيادة السكر وظهوره في الإدرار .
 - التهاب اللثة واللسان وغيرها .
- وهناك حالات يظهر بها السكر بالإدرار وهي لا تتعلق بالبول السكري مثل :
- ظهور سكر اللاكتوز بالإدرار Lactosuria أثناء الحمل والرضاعة .
 - ظهور السكر الكبدى Hepaturia نتيجة لعدم قدرة الكبد على تخزين السكر .

علما بأن كل من الوراثة والبدانة ونقص الأنسولين تعتبر من أهم الأسباب المساعدة على الإصابة بالبول السكري .

ثانيا : فحص البروتين

توجد البروتينات في إدرار الإنسان في الحالة الطبيعية بكميات ضئيلة جدا , إلا أنه في حالة التهاب الكليتين يظهر بروتين الألبومين في الإدرار وتوصف هذه الحالة بالتيبول الألبوميني Albuminuria . حيث يغادر بروتين الألبومين المجرى الدموي ليتسرب من خلال المرشحات الكلوية التي حل بها التلغ وينزل مع الإدرار . أن النسبة الطبيعية للبروتين بالإدرار تبلغ 150 ملغم / لتر / 24 ساعة أو 20 ملغم / لتر عشوائيا .

تحليل الإدرار الروتيني Routine urinalysss

إن التحليل النموذجي للإدرار يتطلب جمع العينات صباحاً ويفضل قبل الإفطار لأنها تكون عينات مركزة بالمحتويات وذات تركيز هيدروجيني حامضي ، ويفضل إجراء فحوصات الإدرار حال جمعه من المريض freshly specimen.. لان الكلوكوز (إن وجد) يتضاعف تحطه بفعل البكتيريا طالما بقيت العينة ، كما إن تحليل اليوريا بواسطة البكتيريا يجعل الإدرار قاعياً . أما إذا تعذر تحليله بنفس وقت جمع العينات فيفضل عندئذ حفظه في الثلجة في عيوات نظيفة لحين التحليل .

هناك بعض التحليلات تتطلب حساب حجم البول المتركم في 24 ساعة مثل حسابات فحص تصفية الكرياتين لذلك يجب مراعاة مايلي :

يحفظ وعاء جمع الإدرار في الثلجة أثناء فترة الجمع ويحسب حجم الإدرار المتركم في 24 ساعة باستخدام اسطوانة خاصة لهذا الغرض أو يقاس الفرق بين وزن قنينة الإدرار وهي مملوءة بعينات 24 ساعة ووزنها وهي فارغة والفرق يكون مساوي لوزن الإدرار المتجمع والذي يضرب في الوزن النوعي للإدرار للحصول على حجم الإدرار الكلي .
 لإغراض التحليل العام الروتيني فيمكن استخدام عينة الإدرار في أي وقت من اليوم وهذا ما تقوم به معظم مختبراتنا .

إن التحليل النموذجي للإدرار يتضمن :

1. فحوصات فيزيائية *physical tests* : الكمية، فحص اللون و الشفافية ، ، الكثافة النوعية ، التركيز الهيدروجيني ، واختبار الرواسب الظاهرة للعين .
2. فحوصات كيميائية *chemical tests* : السكر، البروتين ، الأجسام الكيتونية ، الكرياتين ، الأجسام الصفراء .
3. فحوصات حصى الإدرار *urincalculi tests*: وتشمل فحص أنواع الحصوات التي تظهر بالإدرار ومكوناتها .
4. فحوصات تحت مجهرية *microscopic tests* : ويتم فيها ملاحظة الرواسب التي تظهر بالإدرار وتشخيصها .
5. تحضير أوساط بكتيرية خاصة *bacteriological tests*

Kidney function tests اختبارات وظيفة الكلية

الفحوصات الفيزيائية Physical tests

أ- الحجم أو الكمية Volume or Quantity:

- حجم وكمية الإدرار يعتمد على كمية السوائل ونوع الطعام المأخوذ. تتراوح الكمية الطبيعية بين 1200-1500 مل/ 24 ساعة. وتكون الكمية المطروحة أثناء النهار أكبر منها ليلا.
- تحدث حالة زيادة الإفراز *Increased excretion* نتيجة شرب السوائل بكثرة أو في حالة مرض البول السكري (poly urea) . أو في حالة التهاب الغدة اليرقية .
 - قلة إفراز الإدرار *Diminished excretion* تحدث نتيجة قلة تناول السوائل أو بسبب الإسهال *diarrhea*، القيء *vomiting* والحمى *fever* .
 - أما احتباس الإدرار *Unuria*: فيحصل نتيجة فشل بإنتاج اليوريا أو توقف الإدرار الكامل نتيجة وجود حصي بالمجاري البولية.

ب- اللون والشفافية Color & Clarity:

يكون الإدرار الطبيعي شفاف ذو لون أصفر فاتح ويوصف بأنه Clear ، أما إذا كان الإدرار مضرب cloudy فيكون السبب وجود قيح أو أملاح متبلورة مثل اليوريت أو الفوسفات (للتأكد من سبب الضبابية يرشح الإدرار فإذا بقي نقي بعد الترشيح فهذا يعني وجود أملاح فوسفاتية أو أملاح اليوريت *urate* أو الأوكزالات) . أما إذا كان الإدرار عكرا بشكل غير طبيعي ، فقد يرجع السبب إما لوجود كميات كبيرة من الخلايا (حمراء ، بيضاء أو مخاطية) ، أو لوجود البكتريا . ان المصطلحات الدارجة لوصف مدى شفافية الإدرار هي "شفاف clear " ، "مضرب cloudy" أو "عكر turbid " . ان لون الإدرار الطبيعي لشخص سليم يعود سببه الي وجود صبغات *urochrome* ، ويتراوح لونها من عديمة اللون - اصفر غامق ، تبعاً لتركيز عينة الإدرار ، اذ كلما كانت اكثر تركيزا ، ماليت الي الاصفر الغامق وبالعكس.

الجدول التالي يوضح العلاقة ما بين لون الإدرار والسبب المعتاد لذلك اللون :

| السبب الاعتيادي | اللون |
|--|----------------------|
| وجود عيشة اليوز Urochrome | أصفر (فاتح - غامق) |
| انخفاض بتركيز الإدرار | عديم اللون |
| وجود دم قد يكون بسبب نزف بأحد أجزاء الجهاز البولي | بني داخن |
| وجود تقيحات ، بكتيريا بأحد أجزاء الجهاز البولي، خلايا جراحية | فضي لامع أو حليبي |
| مرض الملاريا | اسود |
| وجود مادة الصفراء | أصفر نورغوة |
| نتيجة تناول عقاقير مختلفة مثل الانتراسين، المثيلين الأثرق، أو أقراص الحديد على التوالي، حسب ترتيب الالوان المذكورة | برتقالي، أخضر، رمادي |
| وجود مادة بورفرين | وردي فاتح |

ج- الوزن النوعي (sp.gr.) : Specific gravity

يعتمد الوزن النوعي على كثافة ، ووزن المواد المذابة في الادرار . (بالنسبة للادرار فان الوزن النوعي له هو النسبة بين وزن حجم معين من البول ووزن نفس الحجم من الماء .

الوزن النوعي أو الكثافة النوعية للإدرار الطبيعي تكون متغيرة على مدى اليوم . ولكن عادة يكون الوزن النوعي ما بين 1.008-1.025 اما اذا حدث اختلاف فيرجع سببه الى :

• **يزداد الوزن النوعي للإدرار بحالات:** التهابات الكلية Nephritis، قلة تناول السوائل و

ظهور الكلوكونز (البول السكري Diabet. M) أو اليروتين .

• **يقال الوزن النوعي للإدرار بحالات:** التهاب الكلية المزمن Chronic nephritis ، كثرة

تناول السوائل، . غالباً ما يستخدم جهاز urinometer الموضب لقياس الوزن النوعي أو

تستخدم الشرائط strips والحبوب tablets المعدة لاختبارات الادرار والتي تكون بيئية

شريط بلاستيكي له طرف يشبه الوسادة يحمل مزيج المواد الكيماوية أو حبوب تخلق فيها

المواد الكيماوية ، ان النتيجة الايجابية في هذه الحالة تتميز بظهور الوان محددة تسمية التي

الوان مرجعية .

