

# تضمین کیفیت در بخش خون شناسی

مظفر جباري

دکتر حسين غلامي

# هنر خون‌گیری

یادگیری تکنیک‌های مورد استفاده  
برخورد مناسب و ابراز درک متقابل بیمار  
مهارت بردباری  
برخورد ویژه در مقابل کودک

# هنر خون گیری

كودك زیر يك سال

خونگیری از قسمت داخلی خارجی کف پا عمق سوراخ در پا

۴/۲

در دست- سوراخ در ناحیه دیستال انگشت عمق آن کمتر از ۳/۱

عمق سوراخ انگشت تا ۱/۳ میلیمتر، فاصله بین سطح پوست

واستخوان

حدود ۳/۱ میلیمتر در کودکان این فاصله برابر ۲/۲- ۱ /۲

میلیمتر، خونگیری از این محل ممنوع است .

محل خونگیری نباید متورم باشد ، قبلا خونگیری نشده باشد .

# آماده کردن محل خونگیری

گرم کردن محل باینبه مرطوب بادمای کمتر از ۴۲ درجه (۳-۵ دقیقه)

تمیز کردن محل با الکل ۷۰٪

بالارفتن مقادیر شیمیایی به طور کاذب) ← (بتادین استفاده نشود

خشک کردن کامل محل خونگیری با گاز استریل

# آماده کردن محل خونگیری

ایجاد سوراخ در سطح پوست به وسیله لانت است اختصاصی

خشک نمودن قطره اول خون با گاز استریل

وارد کردن یک فشار ملایم در ۱ سانتیمتر

عقب تر از محل خونگیری کمک به برقراری جریان خون

برداشتن فوری فشار برای برقراری جریان خون دوباره

# خونگیری

جمع آوری نمونه به وسیله لوله

تکرار مراحل برای جمع آوری نمونه مورد نیاز

در پایان نمونه گیری : قراردادن پاییانگشت کمی بالاتر از سطح بدن

وفشار آن بایک گاز استریل

فشار زیاد سبب مخلوط شدن مایع میان بافتی باخون ورقیق شدن آن می

شود.

برای نمونه های هماتولوژی

جلوگیری از تجمع توده های پلاکتی در محل ← انگشت تمیز و خشک  
خونگیری

لوله اول جهت شمارش پلاکت و گسترش ← در موارد چند آزمایشی  
خون محیطی

# اختلاف خون وریدی و موئینه

عروق موئینه کمتر از عروق وریدی Hct, Hb, RBC ۱- شمارش بیشتری نسبت به Hb ۲- در نوزادان در جمع آوری نمونه از پاشنه پا خون وریدی

۵/۲ می g/dl ۵/۳ اختلاف تا روز پنجم به g/dl در ساعت اول زندگی رسد.

۳- شمارش پلاکتی پایین تر به دلیل چسبندگی پلاکت به محل نمونه برداری در عروق موئینه

در عروق موئینه WBC ۴- در نمونه گیری از لب گوش شمارش بالای



# تهیه خون وریدی

۱- حالت آرامش در بیمار و تکنسین

۲- انتخاب بهترین ورید با بازرسی هر دو دست

۳- درچین آرنج وریدها درشت تر واضح تر و ثابت تر

۴- عدم استفاده از رگهای شبیه طناب که بر اثر تزریق یا نمونه برداری

غلط دارای نسوج خراب هستند

۵- پشت مچ و پشت دست جریان خون فقیر منجر به خونمردگی

و دردناک

## تدابیر لازم برای افزایش خون وریدی

ایجاد انبساط در ورید به وسیله بستن تورنیکه در بالای بازو

مشت نمودن دست توسط بیمار، برجستگی ورید

ضربه زدن به سطح قدامی بازو برای کمک به جریان

خون ورید انتخابی Median cephalic به خوبی دریافت لنگر

می اندازد و در حین کار حرکت نمی کند.

## ماساژ دست از سمت مچ به طرف بازو

قرار دادن ورید در وضعیت عمودی برا پر شدن کل ظرفیت آن از خون  
در صورت بستن فشار سنج، فشار خون بین ۶۰-۴۰ میلیمتر جیوه  
در بیمار مبتلا به پلی سیتمی، بستن تورنیکه تا زمان  
ورود سوزن و سایر موارد کمتر از یک دقیقه  
تمیز کردن پوست بالکل ۷۰٪  
خشک شدن الکل روی پوست، جلوگیری از  
همولیز و احساس سوزش در بیمار

## نکته مهم در خونگیری

ثابت نمودن ورید با شست دست چپ

سوزن از آن طرف ورید عبور نکند

اجتناب از آسیب‌رسان کردن شدید

سبب کلاپس ورید همولیز خون

خون سریع تر از آنچه که وارد ورید میشود آسیبیره نشود زیرا باعث کلاپس رگ و قطع جریان خون می شود .

نمونه گیری در بچه ها و بزرگسالان با ورید های کوچک

سوزن ۲۱یا۲۳

نمونه گیری در بزرگسالان با سوزن ۱۹ یا ۲۰

تخلیه پر فشار خون  
تکان های شدید نمونه

**همولیز**

لیبل زدن به شیشه در ابتدای کار

فشار ندادن محل خونگیری سبب ایجاد هماتوم

تورم در حین خونگیری به علت عبور سوزن از ورید

در خونگیری وریدی در بچه های کوچک  
باید به محض ورود به داخل سرنگ  
تورنیکت آزاد شود

جلوگیری از کلاپس و اصلاح جریان خون



# Evacuated Tube

مناسب جهت نمونه گيري هاي متعدد  
استفاده از لوله خلا كوچك در بچه ها و افراد با  
وريدهاي ضعيف ( جلوگيري از كلاپس وريدي )

# Isolation Techniques

اهداف اصلي :

۱- بیمار دچار عفونت مسري است.

۲- روش هاي اختصاصي براي حفاظت بیمار از پاتوژن ها.

## بیمار مبتلا به بیماری مسری

- ۱- استفاده تکنولوژیست از گان ماسک و دستکش پس از نمونه گیری تمام وسایل یکبار مصرف در يك ظرف اختصاصی در اتاق بیمار قرار داده شود
- ۲- در ایزوله حفاظتی در بیمار ان لوسمی ، سوختگی ، پیوند
- ۳- شستن دست ها قبل و بعد از خونگیری در هر دو نوع در انتقال توسط مایعات بدن علامت گذاری همه لوله ها

# Packed cell volume

نسبت حجم گلبولهای قرمز به حجم خون کامل میباشد.  
PCV

# اصول آزمایش

خطای این روش ۱٪ میباشد

K2EDTA ضد انعقاد مناسب جهت کالیبراسیون

K3EDTA به علت ایجاد چروکیدگی در گلبول های قرمز

MCV را ۲٪ کاهش و MCHC را به همین میزان افزایش میدهند.

آزمایش حد اکثر ۶ ساعت پس از نمونه گیری انجام شود.

خونگیری مویرگی؛ وریدی و شریانی و نگهداری در دمای ۱۸-۲۶

# مشخصات لوله

جنس از شیشه مخصوص

طول لوله  $75 \pm 0.5$  میلیمتر

ضخامت جداره  $2.0$  میلیمتر

قطر داخلی  $0.85 \pm 0.05$

دارای باند آبی در یک انتها

# مشخصات دستگاه میکروسانتریفوز

شعاع چرخش بیشتر از ۸ سانتیمتر

در عرض ۳۰ ثانیه به حداکثر سرعت برسد

RCF حدود ۱۰-۱۵ هزار g در محیط بمدت حداقل ۵ دقیقه بدون

افزایش دما از ۴۵ درجه رادار باشد.

دارای زمان سنج اتوماتیک باشد. (با قابلیت تنظیم حداقل

۳۰ ثانیه)

روش آزمایش



# میانگین و دامنه مرجع

۰.۴۷ (۰.۴-۰.۵۴) مردان

(۰.۳۷-۰.۴۷) زنان

۰.۴۲

# منابع خطا

خطاهای نمونه گیری

خطاهای لوله

خطای خواندن

خطای بدام افتادن پلاسما

افزایش کاذب: هیپوناترمی - بدام افتادن پلاسما

کاهش کاذب: ضد انعقاد اضافی - همولیز - هیپرناترمی

كالبير اسبون

# روش كاليبراسيون

صحت سرعت

صحت زمان سنج

صحت حداكثر توان تجمع سلولي

بررسي صحت خط كش

## کا لیبراسیون سمپلر

استفاده از روش رنگ سنجی به کمک محلول رنگی با جذب پایدار در طول زمان

کاربرد رنگ سبز خوراکی در طول موج ۶۲۰-۶۳۰  
تقسیم سمپلرها به دو گروه

۱۰-۱۰۰  $\mu$  و ۱۰۰۰-۱۰۰۰  $\mu$

تهیه يك محلول ذخیره سبز خوراکی برای هر گروه.

# گروه $10-100 \mu$ ا

155 mg رنگ سبز در 100ml آب مقطر

رقت نهایی 1/101

جذب حدود 0.4

# ۱ μ 100-1000 گروه

15.5 mg پودر رنگ در آب 100ml

رقت نهایی 1/11

جذبی حدود 0.4

اسپکتروفتو مترها در محدوده جذب 0.4 کمترین

خطای عملکردی را دارند.

# کنترل دقت

۱- ۱۰ لوله چیده.

۲- انتخاب محلول ذخیره رنگی متناسب با حجم سمپلر.

۳- ریختن آب مقطر با دقت بسیار زیاد به داخل لوله ها.

۴- ریختن محلول ذخیره رنگی با سمپلر مورد کنترل به لوله ها

۵- قرائت جذب نوری ۱۰ لوله در مقابل آب مقطر

۶- در صورت انتقال صحیح حجم آب ،

اختلاف در جذب نوری لوله ها مربوط به اختلاف در حجم رنگ

انتقالي توسط سمپلر است.



# روش کنترل دقت سمپلرهای ۱۰۰-۱۰

آب مقطر ( کلاس A ) سبز ( ۱۰۱/۱ )  
نوع سمپلر

۱۰ μl	۱ cc
	۱۰ μl
۲۰ μl	۲ cc
	۲۰ μl
۲۵ μl	۵/۲ cc
	۲۵ μl
	۵ cc
	۵۰ μl
	۵۰ μl
۱۰۰ μl	۱۰ cc

# روش کنترل دقت سمپلر هاي ۱۰۰-۱۰۰۰

نوع سمپلر	سبز ( ۱۱/۱ )	آب مقطر کلاس A
۱۰۰ μl	۱۰۰ μl	۱ cc
۲۰۰ μl	۲۰۰ μl	۲ cc
۲۵۰ μl	۲۵۰ μl	۵/۲ cc
۵۰۰ μl	۵۰۰ μl	۵ cc
۱۰۰۰ μl	۱۰۰۰ μl	۱۰ cc

محاسبه CV بین ۱۰ خواننده معرف

مقدار عدم تکرار پذیری در سمپلر

حداکثر خطای عدم دقت قابل قبول ۳٪

# کنترل صحت

باید بتوان به درستی محلول رنگی ذخیره را با ضریب مربوطه رقیق نمود.

تجهیزات: پی پت کلاس A

بالن ژوژه کلاس A

سمپلر مورد کنترل

**روش کار:**

مقداری از محلول رنگی ( بر حسب ضریب رقت مورد نظر) بعلاوه بالن ژوژه محتوی آب مقطر

# کنترل صحت سمپلر هاي ۱۰۰-۱۰

بالن ژوژه کلاس A محتوي ۱۰۰ cc آب مقطر

۱ cc از ماده رنگي با غلظت ۱۵۵ mg-dl

رقت به دست آمده ۱ به ۱۰۱ است

اندازه گيري OD

# کنترل صحت سمپلر هاي ۱۰۰-۱۰۰۰

بالن ژوژه کلاس A محتوي cc ۱۰۰ آب مقطر

cc ۱۰ از ماده رنگي باغلظت mg/dl ۱۵.۵

رقت به دست آمده ۱ به ۱۱

اندازه گيري OD

$$\text{Bias\%} = \frac{\text{جذب لوله ها ( جذب به دست آمده ) - جذب در با لون (جذب واقعي)}}{\text{جذب لوله ها ( جذب به دست آمده )}} \times 100$$

جذب نوري با لون ژوژه

در صورت عدم صحت غير قابل قبول با مراجعه به راهنما  
تصحيح حجم صورت مي گيرد.  
کنترل درستي تنظيم با کنترل مجدد سمپلر.

# ایمینی

- ۱- ضربه به سمپلر ← خروج از کالیبر اسیون
- ۲- انتخاب سر سمپلر مناسب ← انتخاب حجم مناسب
- ۳- عدم تماس دست با نوک سمپلر آلوده
- ۴- در مکش محلول های با خاصیت خوردندگی (اسیدی) بخش نگهدارنده سر سمپلر Tip-holder باز و شسته شود
- ۵- قرار ندادن سمپلر پر به پهلو زمین
- ۶- سمپلر های متغییر بر روی حجم خارج از محدوده ادعایی تنظیم نشوند



**Measurement of Blood  
Hemoglobin using  
Hemoglobinocyanide(HiCN) Method**

ابتدا آهن هموگلوبین توسط فری سیانید پتاسیم اکسیده شده (همی گلوبین) سپس همی گلوبین توسط سیانید پتاسیم تبدیل به همی گلوبین سیانید میشود.

واکنش در حرارت اتاق

زمان لازم برای ایجاد واکنش ۵ دقیقه یا کمتر

pH=7-7.5

# مواد ، وسایل و تجهیزات

کلیه وسایل شیشه ای مثل پی پتھاولوله ها استاندارد وکالیبره از لحاظ شیمیایی تمیز باشند.

معرف حاوی فری سیانید پتاسیم و سیانید پتاسیم دترژانها لیز گلیول های زمان واکنش را کم میکنند.

اسپکتروفتومتر کالیبره

استاندارد هموگلوبین

# معرفة

KCN	0.05g
K <sub>3</sub> Fe(CN) <sub>6</sub>	0.2g
KH <sub>2</sub> PO <sub>4</sub> (Anhydrous)	0.140g
Detergent	0.5-1ml
Reagent water(Type 1)	1000ml

# مشخصات معرف

معرف حاوي فري سيانيد پتاسيم و سيانيد پتاسيم

شفاف و زرد رنگ

زمان لازم براي ايجاد واکنش ۵ دقيقه يا کمتر

دترژانها ليز گلبول هاي قرمز و رسوب پروتئين ها را افزايش مي دهند.

در طول موج بيشتر از ۴۸۰ نانومتر جذب نوري ندارد.

در صورت کدورت دور ريخته شود.

هر ماه بصورت تازه تهيه شود.

## Reference Method Macrodilution

۱۰۰ میکرو لیتر خون با ۲۵ میلی لیتر معرف

۴/۰ یا ۵/۰ میلی لیتر خون با ۱۰۰ میلی لیتر

معرف

۰۴/۰ میلی لیتر خون با ۱۰ میلی لیتر معرف

غلظت هموگلوبین نمونه با استفاده از جذب نوری نمونه در طول موج ۵۴۰ نانومتر در مقابل بلانک با کمک جذب نوری و غلظت استاندارد دو یا با کمک منحنی استاندارد محاسبه میشود.

واحد اندازه گیری گرم در لیتر

# تداخلات

Lipoproteinemia

Lipemia

WBC >  $20 \times 10^9$

Plt >  $700 \times 10^9$

Hb S



# خطا ها

خطا هاي نمونه گيري

خطا هاي روش انجام آزمايش

خطا هاي مربوط به مواد و تجهيزات

خطا هاي آزمايشگر

# اسپکتر و فتومتر

اساس اندازه گيري

سنجش شدت نور عبور کرده از يك محلول در طول موج مشخص .

**اسپکتر و فتومتر**: انتخاب طول موج با منشور يا grating

**فیلتر فتومتر**: انتخاب طول موج با فیلتر

قانون بیر لامبرت

غلظت محلول نسبت **مستقیم** با مقدار نور جذب شده

نسبت **معکوس** با لگا ریتم نور عبور کرده بر حسب درصد

## کاربرد قانون بیر-لامبرت

- ۱- نور منتشره بر روی ماده مورد نظر **منوکروماتیک** باشد
- ۲- غلظت ماده حل شده در محدوده خطی باشد.
- ۳- جذب حلال (بلانک) در مقایسه با ماده حل شده ناچیز باشد.
- ۴- واکنش شیمیایی دیگری بین ماده مورد نظر و سایر مواد موجود در محلول صورت نگیرد.
- ۵- محدوده ای از طول موج انتخاب گردد که در آن بیشترین جذب حاصل شود.

# اجزاء اسپیکٹروفتومتر

- ۱- منبع نور
- ۲- شیار ورودی ( entrance slit )
- ۳- منو کروماتور
- ۴- شکاف خروجی
- ۵- کووت (Analytical cell)
- ۶- دتکتور (Detector)
- ۷- صفحه نمایشگر

## ویژگیهای منبع نور

داشتن انرژی تابشی با ثباتی در طیف مرئی و غیر مرئی  
ایجاد طیف نور مرئی با استفاده از لامپ تنگستن (ترجیحا هالوژنه)  
ایجاد طیف ماوراء بنفش به وسیله لامپ هیدروژنی ، دوتریوم ،

لامپ قوس جیوه و گزنون

کنترل لامپ ها در فواصل زمانی مشخص

تعویض لامپ در صورت ناپایداری میزان جذب ( به علت اشکال  
لامپ )

تنظیم سیستم نوری بعد از هر تعویض لامپ ( برای رسیدن

حداکثر میزان نور پس از عبور از کووت به فتوسل )

## ویژگیهای شیار ورودی

کاهش دهنده نور مزاحم و پراکنده (Stray light)  
جلوگیری از پخش نور وارد شده به منوکروماتور

نکته:

Stray light نباید وارد کویوت شود زیرا در آن صورت قانون  
بیر- لامبرت صدق نمی کند.

# منوکر و ماتور

وسیله ای برای جدا کردن طول موج دلخواه از امواج تابیده شده توسط منبع نور و هدایت آنها به سوی کووت

۱- منوکر و ماتور در فتومتر: استفاده از فیلترهای تداخل خاص

۲- منوکر و ماتور در اسپکتروفتومتر: استفاده از منشور و یا grating

# کووت

مفظه شفاقي براي ريختن محلول مورد اندازه گيري

در محل ثابت

در مسیر طیف جدا شده

داراي شکل و حجم متغير بنا بر نوع مصرف

در انواع چهار گوش و استوانه



# Analytical Cell

- ۱- براي محلول هاي اسيدي : استفاده از شیشه نرم
- ۲- براي محلول هاي قلیایی : استفاده از بوروسیلیکات
- ۳- براي طول موج زیر ۳۲۰ : استفاده از لوله هاي کوارتز يا پلاستيك
- ۴- عموما استفاده از SOG

# نورسنج يا Detector

وسيله اي براي تبديل انرژي نوراني عبور کرده از محلول به  
انرژي الكتريكي

تقويت کننده نور عبوري به ميزان قابل توجه

# صفحه نمایشگر

نشان دهنده مقدار نور عبور کرده از محلول

میزان جذب متناسب با نور عبوری

نتیجه نهایی

دارای انواع مختلف عقربه ای ، دیجیتالی ، صفحه تلویزیونی

# S B W – Spectral Band Width

نور ساطع شده از اسپكترو فتومتر كاملا منوكرماتيك نمي باشد.

SBW: ميزان منوكرماتيك بودن را نشان مي دهد.

SBW : طيفي از طول موج منتخب است كه از شيار خروجي

سيستم به كووت تابيده ميشود.

توسط كارخانه سازنده تعيين مي شود.

بهتر است در آزمايشگاه حدود ۱۰-۸ نانومتر انتخاب شود

# طول موج اسمي Nominal

۱- داراي حداکثر شدت تابش نور

۲- در مرکز طیف همان طول موج انتخابي و تنظيم شده در هنگام کار بادستگاه

مثال:

SBW=10 اسپکتروفتومتر

در صورت انتخاب طول موج 520 nm

طیف نوري ساطع شده در محدوده  $520 \pm 5$  يعني - 515  
525nm



# کنترل کیفی اسپکتر و فتومتر

۱- خطی بودن Linearity

۲- صحت فتو متریک

۳- صحت طول موج

۴- آزمون پایداری یا رانش فتو متری

۵- انوار ناخواسته Stray Lights

## خطي بودن

- ۱- تعیین محدوده ای از جذب که متناسب با غلظت است.
- ۲- نمایش قابلیت دستگاه در تبعیت از قانون بیر و لامبرت.
- ۳- به موازات افزایش غلظت محلول جذب نوری نیز باید به همان نسبت افزایش یابد.

# محلول هاي كنترل خطي بودن

۱- سولفات آمونيوم كبات - ۵۱۲

۲- پارا نيترو فنل ۴۰۵

۳-سولفات مس ۶۵۰

۴- سيان مت هموگلوبين ۵۴۰

۵-سبز خوراكي ۴۱۰، ۶۳۰، ۲۵۷

۶- دي كرومات پتاسيم ۳۵۰

- داراي رنگ پايدار و عملکرد خطي در محدوده جذبي مورد كنترل



# محلول دي کرومات پتاسيم

قرار دادن پودر دي کرومات در ۱۱۰ - Oven به مدت 1h

اسيد سولفوريك ۰.۰۱ نرمال + پودر 100-mg

حجم نهايي ۱ ليتر

محلول استوك در شيشه تيره نگهداري شود.

دستگاه بايد قبل از كار با اسيد 0.01 نرمال 350nm صفر شود.

از محلول استوك رقت هاي 10-100 mg تهيه کرده.

جذب نوري محلول ها را با جذب نوري مورد انتظار مقایسه مي  
کنيم.

با توجه به OD غلظت 50mg /L جذب مورد انتظار  
سایر غلظت ها محاسبه مي شود.

$$\text{Bias} = \frac{\text{expected} - \text{Observed}}{\text{expected}} \times 100$$

## (کنترل ماهیانه) صحت فتو متریک

بررسی حد اکثر جذب نوری به مقدار مشخص در طول موج خاص

وابسته به:

- توانایی لامپ اسپکتروفتومتر در ارائه حداکثر تابش فتو الکتریک

- SBW

- نوع و کیفیت منو کروماتور

## سنجش صحت فتو متریک با دي کرومات پتاسیم

بیش از 50mg دي کرومات – ۱ ساعت در ۱۱۰ درجه

50mg دي کرومات خشک + 1lit اسید سولفوریک 0.01N

صفر کردن اسپکتروفتومتر با اسید 0.01N در 350nm

در صورت صحت فتو متریک نمایش جذب

$$0.536 \pm 0.005$$

سنجش صحت فتو متریک با محلول سولفات آمو نیوم کبالت

14.481 g از این ماده + 10 cc اسید سولفوریک غلیظ  
تا حجم 1 Lit آب مقطر

جذب نوری در طول موج های مختلف

400nm -0.012

450nm -0.077

500nm -0.163

550nm -0.077

# صحت طول موج

به منظور اثبات ادعای سیستم در تاباندن طول موجی است که دستگاہ برای آن تنظیم شده.

## روش هاي كنترل صحت طول موج

۱- صحيح ترين راه جاگزيني منبع نوري معمولي با منبع نوري ديگري با حداكثر تابش نوري در طول موج هاي مشخص .

لامپ جيوه باتابش قوي در 365nm-313-405-436-546

لامپ دو تريوم داراي خطوط تابشي در 656-686nm

استفاده از فيلتر هاي شيشه اي

Didymium ,Oxide, Holmium داراي قله هاي جذبي مشخص در طول موج خاص (اکثراً فاقد چنين امكاناتي)

محلول های رنگی دارای حداکثر جذب نوری در طول موج های مشخص

دی کرومات پتاسیم: با غلظت 50mg-L در اسید سولفوریک 0.01N  
حداکثر جذب در 350-270nm

پارا نیترو فنل : با غلظت 0.04mM-L در 0.01 N NaOH –  
حداکثر جذب در 405 nm

سیان مت همو گلو بین : 20 µl خون و 5cc در ابکین حد اکثر  
جذب در 540nm



# روش سیان مت همو گلوبین

محلول در ابکین به عنوان بلانک

قرائت جذب نوري محلول در 530-535-540-545 550nm

صفر کردن دستگاه پس از هر تغییر طول موج.

رسم منحنی بر اساس طول موج و میزان جذب.

در صورت صحت طول موج در طیف مرئی منحنی زنگوله

ای با حداکثر جذب در 540nm

کنترل صحت طول موج در طیف ماوراء بنفش  
با استفاده از دي کرومات پتاسيم

کنترل صحت طول موج در طیف مرئي با استفاده از  
محلول هاي سيان مت هموگلوبين و پارا نيترو فنل

کاليراسيون در ۳ طول موج ضروري است.

## آزمون پایداری یا رانش فتو متری (drift)

۱- صفر کردن دستگاه با در ابکین.

۲- ریختن سیان مت همو گلوبین در کووت و بستن دهانه آن با پارافیلیم.

۳- نوشتن جذب نوری هر ۱۵-۱۰ دقیقه یکبار به مدت یک ساعت.

۴- تغییر حداکثر  $\pm 0.05/0$  در ساعت قابل قبول است

علت اصلی drift فرسودگی شدید منبع نوری می باشد.

## انوار نا خواسته Stray Light

وجود طول موج هاي نا خواسته اي که از منو کرو ماتور خارج مي شوند

تعيين Stray Light – اندازه گيري درصد عبور نور از درون ماده اي با جذب نوري ۱۰۰% و ترانس میتانس ۰%

علت عبور نور وجود طيف نا خواسته است.

# روش ارزیابی انوار نا خواسته

محلول های اندازه گیری stray light

طول موج	محلول
175-200 nm	کلرید پتاسیم 12g/L
195-223 nm	برمید سدیم 10g/L
210-259 nm	یدید سدیم 10g/L
250-320 nm	استون
300-385 nm	نیتریت سدیم 50g/L

قرار دادن محلول مورد نظر در مسیر عبور نور

Transmittans = 0%

هر گونه قرائت جذب مربوط به Stray Light

# دستگاه های شمارشگر سلولي اتوماتيك

اساس کار

کالیبراسیون

تصدیق کالیبراسیون و کنترل کیفی

خطا ها

تهیه شناسنامه

# اساس کار

## Electrical Impedance

شمارش و تعیین اندازه سلول ها با استفاده از مقاومت الکتریکی

## Light scattering

شمارش و تعیین اندازه سلول ها با استفاده از میزان پراکندگی

نور توسط سلول ها



## روش امیدانس

اندازه گیری هموگلوبین به روش سیان مت هموگلوبین  
شمارش سلول های خونی با استفاده از حجم سلولی (ارتفاع  
پالسها)

تعیین MCV با استفاده از میانگین ارتفاع پالسهای ولتاژ در  
هنگام شمارش گلبول های قرمز

محاسبه HCT، MCH و MCHC با استفاده از شمارش گلبول  
های قرمز و MCV

# روش پراکندگی نور

اندازه گیری هموگلوبین به روش سیان مت هموگلوبین  
اندازه گیری PCV، MCV و RDW از طریق مقایسه  
میزان پراکندگی نور توسط گلبول های قرمز در زوایای  
مختلف

اندازه گیری MCH و MCHC از طریق محاسبه با استفاده از  
مقدار Hb، RBC و MCV

# RDW

پهنای توزیع گلبول های قرمز با استفاده از شمارش گلبولهای قرمز اندازه گیری و میانگین گرفته می شود.

دامنه طبیعی ۶/۱۴٪ - ۱۱/۶٪

تالاسمی هتروزیگوت RDW طبیعی و MCV پایین

کمبود آهن RDW بالا و MCV پایین

كاليبراسيون

# کالیبراسیون

استفاده از خون کالیبراتور

استفاده از ۱۰-۲۰ خون طبیعی تازه و اندازه گیری

پارامترهای خونی به روش مرجع دستی و مقایسه آنها با داده های دستگاه

میانگین روش دستگاهی - میانگین روش دستی

$$CF = \frac{\text{میانگین روش دستی} - \text{میانگین روش دستگاهی}}{\text{میانگین روش دستگاهی}} \times 100$$

میانگین روش دستگاهی

# تصدیق کالیبراسیون

اندازه گیری پارامترهای خونی ۱۰-۵ نمونه و اندازه گیری مجدد آنها روز بعد و مقایسه داده ها با استفاده از فرمول

آماري T-Brittin

$$SD = \sqrt{\frac{\sum (d^2) - \frac{(\sum d)^2}{n}}{n-1}}$$

$$T = \frac{d}{SD} \times \sqrt{n}$$

# کنترل کیفی

استفاده از خون کنترل در هر سری کاری

رسم نمودار کنترل کیفی با استفاده از خون کنترل

بررسی مقایسه روش دستگاهی با روش دستی

استفاده از میانگین داده های بیماران مانند MCV, MCH و MCHC

استفاده از Delta check

استفاده از Duplicate tests-Check tests

بررسی میزان عدم دقت دستگاه

خطاها



## افزایش کاذب هموگلوبین

تعداد بسیار زیاد لکوسیت

هایپر لیپیدمی

پاراپروتئین ها یا هایپرگاماگلوبولینمی

کرایوگلوبولینمی

(این خطاها باعث افزایش خفیف MCHC, MCH نیز می-

گردند.)

## شمارش گلبول هاي قرمز

افزایش کاذب:

- تعداد لکوسیت بالا (لیتر/  $10 \times 30$ )

- پلاکتهای بزرگ

- کرایوگلوبولینمی و کرایو فیبرینوژنمی

کاهش کاذب:

- آگلوتینین های سرد

- آگلوتیناسیون با واسطه EDTA

- لیز

- گلبول های قرمز غیر طبیعی

— میکروسیتوز شدید

- شیسٹوسیت

# میزان هماتوکریت

افزایش کاذب:

- افزایش کاذب MCV

- افزایش کاذب گلبول های قرمز

کاهش کاذب:

- کاهش کاذب MCV

- کاهش کاذب گلبول های قرمز

به دلیل میکروسیتوز شدید یا لیز یا  
آگلوتینین سرد

# میزان MCV

## کاهش کاذب:

- گلبولهای قرمز هیپوکرومیک
- شرایط هایپواسمولاریتی

## افزایش کاذب:

- نگهداری نمونه به مدت طولانی در دمای اتاق
- آگلوتینین های سرد
- آگلوتیناسیون با واسطه EDTA
- شمارش زیاد لکوسیت ها
- شرایط هایپر اسمولاریتی
- افزایش غلظت گلوکز خون
- افزایش غلظت K<sub>2</sub>EDTA

# شناسنامه سل کانتر

نام و آدرس آزمایشگاه

نام و آدرس شرکت پشتیبان

مدل و شماره سریال دستگاه

تاریخ شروع به کار و نصب دستگاه

مشخصات فرد راه اندازی کننده

مشخصات اپراتور

مشخصات مواد مصرفی دستگاه

تاریخ آخرین تعمیر با ذکر قطعه تعویض شده

تاریخ آخرین مشکل و راه حل آن