

توجه و احتیاط

- این کیت تشخیصی به صورت *in vitro* قابل استفاده می‌باشد.
- کلیه محلول‌های کیت آماده مصرف هستند، فقط محلول شستشوی غلیظ (20x) قبل از استفاده نیاز به رقیق‌سازی دارد.
- اجزای اختصاصی این کیت برای مصرف با اجزای هم سری ساخت کیت ارائه شده‌اند.
- اجزای عمومی کیت شامل محلول‌های شستشو، رنگ زا و متوقف‌کننده می‌باشند که برای سایر محصولات دیازیسیت نیز قابل استفاده هستند.
- جهت کاهش پدیده تأخیری، ضرورت دارد زمان انجام مرحله اول تست در کمتر از ۱۰ دقیقه انجام شود.
- توصیه می‌شود در هر تست استانداردها جهت رسم منحنی استفاده شوند، همچنین در صورتی که همزمان بیش از یک پلیت تست گذاشته شود، رسم منحنی برای هر پلیت ضروری است.
- کالیبره بودن ابزارها و دستگاهها در صحت نتایج اثر گذار است.
- جهت ساخت اجزای این کیت از مواد شیمیایی و زیستی استفاده شده است. لذا توصیه می‌شود هنگام کار از تماس مستقیم با مواد پرهیز شود.

محتویات کیت

اجزای تشکیل دهنده کیت ۹۶ تستی Free T3 به شرح زیر می باشد:

ردیف	نام اجزاء	مقدار/تعداد
۱	پلیت پوشانده شده با آنتی‌بادی مونوکلنال ضد T3 (Anti-T3 Antibody Coated Microtiter Plate)	1/96 wells
۲	استانداردهای A-F (Standards A-F) برحسب (pg/ml) (pg/ml × 1.536 = pmol/L)	6/1.5 ml
۳	کنترل پایین و بالا (Controls Low & High)	2/1.5 ml
۴	محلول شستشوی غلیظ (Concentrated Wash Buffer)	1/12 ml
۵	محلول آنزیم (HRP) کونژوگه شده به T3 (T3-HRP Conjugate)	1/6 ml
۶	محلول رنگ زا (TMB Substrate)	1/12 ml
۷	محلول متوقف‌کننده (Stop Solution)	1/12 ml

شرایط نگهداری و پایداری

- کیت را در دمای ۸-۲ درجه سانتیگراد نگهداری کنید.
- پایداری کیت در دمای ۸-۲ درجه سانتیگراد، قبل از شروع استفاده (In Shelf) و حین استفاده (In use) بر مبنای استاندارد CLSI (EP25-A)^(۹) بررسی گردید که نتایج به شرح زیر می‌باشد:

قبل از شروع استفاده (In Shelf)	تا پایان تاریخ انقضا
حین استفاده (In use)	تا ۶ ماه

جمع آوری و آماده‌سازی نمونه‌ها

نمونه مورد نیاز جهت اندازه‌گیری Free T3، سرم یا پلاسما به‌دست آمده با مواد ضد انعقاد هپارین، سیترات سدیم و EDTA می‌باشد. جهت پایداری نمونه‌ها از سدیم ازاید (Sodium Azide) استفاده نشود. نمونه‌ها در دمای ۸-۲ درجه سانتیگراد تا ۷ روز و در دمای ۲۰- درجه سانتیگراد تا یک ماه قابل نگهداری هستند.^(۱۰) از ذوب شدن و یخ زدن مکرر نمونه‌ها پرهیز نمایید. جهت اندازه‌گیری Free T3 نمونه‌های منجمد شده، ابتدا نمونه را در دمای اتاق ذوب و بعد با حرکت دست یکنواخت نمایید.

مواد و وسایل لازم که همراه کیت عرضه نمی‌شوند

- دستگاه الیزا ریدر دارای فیلتر ۴۵۰ و ۶۳۰ نانومتر کالیبر شده
- سمپلرهای ۱۰۰ و ۵۰ میکرولیتر کالیبر شده
- سرسمپلرهای یک‌بار مصرف
- آب مقطر برای رقیق‌سازی محلول شستشوی غلیظ

کاربرد

اندازه‌گیری غلظت Free T3 در سرم یا پلاسما انسانی به روش ایمونوآنزیماتیک (Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) (Cat.No. DG.FT3.01)

مقدمه

ساختار و نقش فیزیولوژیک: هورمون تری یدو تیرونین یا T3 که نقش حیاتی در حفظ عملکرد طبیعی تیروئید دارد، تقریباً ۵٪ از هورمون‌های تیروئیدی سرم را تشکیل می‌دهد. مولکول پیش‌ساز این هورمون، گلیکوپروتئین بزرگی به نام تیروگلوبولین است که حاوی ۷۰ اسید آمینه تیروژین می‌باشد. این اسید آمینه با جذب یک و دو مولکول ید به ترتیب به مونو یدوتیروژین و دی یدوتیروژین تبدیل می‌گردد. سپس با ترکیب این دو مولکول، تری یدو تیرونین تولید می‌شود.^(۱،۲) فقط ۲۰ درصد این هورمون مستقیماً از غده تیروئید ترشح می‌گردد مابقی در اثر *deiodination* تیروکسین در کبد ایجاد می‌شود. زمانیکه هورمونهای تیروئیدی بوسیله پروتئینهای حامل به ارگان مقصد خود می‌رسند T4 به عنوان *pro-hormone* عمل می‌کند و توسط آنزیمی به نام *deiodinase* یکی از چهار ید آن برداشته می‌شود. اگر از حلقه بیرونی T4 یک ید برداشته شود T3 و اگر از حلقه داخلی ید برداشته شود reverse T3 تولید می‌شود که تقریباً غیر فعال است و نقش هورمونی مهمی ندارد.^(۳) نیمه عمر این هورمون در بدن ۷ روز بوده و تولید آن به صورت مکانیسم فیدبک منفی تحت تأثیر هورمون تیروتروپین یا TSH (Thyroid stimulating hormone) کنترل می‌شود. بدین ترتیب که هورمون آزاد کننده تیروتروپین یا TRH (Thyrotropin releasing hormone) مترشح از هیپوتالاموس، منجر به تحریک سنتز TSH از غده هیپوفیز شده، سپس TSH آزاد شده با اتصال به گیرنده های اختصاصی غشاء سلولهای تیروئید موجب ترشح هورمون T3 به خون می‌گردد.^(۱،۳) فرم فعال این هورمون به صورت T3 آزاد می‌باشد که کمتر از ۰/۰۵ درصد از کل T3 سرم را شامل می‌شود. بیش از ۹۹/۹۵ درصد T3 سرم به پروتئینهای متصل شونده به T4 یا TBP (Thyroxine binding protein) متصل است از جمله پروتئین TBG (Thyroid binding globulin) که ظرفیت بالایی برای پیوند با T3 دارد، Transthyretin و آلبومین را می‌توان نام برد.^(۴) این پروتئینها برقرار کننده تعادل سرم بوده و به محض جذب تیروکسین به سلولهای هدف، هورمون T3 مورد نیاز را آزاد می‌کنند.^(۴)

مهمترین عملکرد هورمونهای تیروئیدی تنظیم متابولیسم پایه بدن است به طوریکه افزایش یا کاهش آنها تأثیر مستقیم بر متابولیسم کربوهیدراتها، لیپیدها و پروتئینها دارد. علاوه بر آن این هورمونها از ابتدای دوره جنینی در تمایز و رشد سلولی تأثیر بسزایی دارند. بطور کلی تقریباً تمام سلولهای بدن تحت تأثیر هورمونهای تیروئیدی هستند.^(۵،۶)

کاربرد بالینی: تعیین غلظت T3 در کنار دیگر هورمونهای مترشحه از غده تیروئید و یا اثر گذار بر آن، در تشخیص افتراقی بیماریهای تیروئیدی و تعیین انواع نارسایی‌های غدد تیروئید، هیپوفیز و هیپوتالاموس حائز اهمیت می‌باشد.^(۱) بر خلاف غالب روشهای اندازه‌گیری T3، تعیین غلظت T3 آزاد تحت تأثیر میزان TBP و ویژگیهای اتصال آن نبوده و اندازه‌گیری این هورمون شاخص مناسب تری جهت بررسی نارسایی‌های مربوطه در نمونه‌های حاوی TBP بالا (به طور مثال در دوران حاملگی، هیپرپروتئینمی، بیماریهای وراثتی با میزان TBG بالا، در اثر مصرف استروژن یا داروهای ضد بارداری) و نیز نمونه‌های حاوی TBP پایین تر از حد طبیعی (همچون هیپوپروتئینمی، آکرومگالی و برخی بیماریهای کلیوی و گوارشی) می‌باشد.^(۶،۷) عمده بیماریهایی که باعث افزایش T3 آزاد می‌شوند عبارتند از پرکاری تیروئید، بیماریهای گریوز، آدنوم تیروئید سمی، گواتر مولتی ندولار سمی، تیروئیدیت گرانولوما یا نیمه حاد، سندرم مقاومت به هورمون تیروئید و ماکرو آدنوما.

میزان هورمون T3 آزاد در موارد کم کاری تیروئیدی ثانویه یا مرکزی، تیروئیدیت هاشیموتو، برداشتن غده تیروئید و رادیوتراپی کاهش می‌یابد.^(۶)

بر خلاف بیماری گواتر چند گرهی سمی و درمان با مشتقات تیروکسین که میزان Free T4 از میزان Free T3 بالاتر است، در مواردی از پرکاریهای تیروئیدی (۵ درصد)، مانند "T3 Thyrotoxicosis" تنها غلظت Free T3 افزایش می‌یابد. در نتیجه اندازه‌گیری نوع آزاد این هورمون در تشخیص افتراقی این نارسایی مفید می‌باشد.^(۸)

اساس روش سنجش

مدت زمان انجام تست: ۳۰ دقیقه + ۳۰ دقیقه + ۲۰ دقیقه

طراحی کیت Free T3 بر اساس روش ایمونوآنزیماتیک رقابتی می‌باشد. در این روش Free T3 موجود در نمونه‌ها برای اتصال به آنتی بادی مونوکلنال ضد T3، پوشش داده شده بر روی چاهکها، با T3 متصل به آنزیم پراکسیداز (T3-HRP) رقابت می‌کند. لذا رابطه معکوسی بین میزان T3-HRP متصل به آنتی بادی مونوکلنال ضد T3 با غلظت Free T3 موجود در نمونه وجود دارد. پس از شستشو و خارج کردن آنالیت‌های غیر متصل با افزودن سوبسترا، تترا متیل بنزیدین (TMB)، آنزیم رنگ آبی ایجاد می‌کند. با اضافه نمودن محلول متوقف‌کننده، رنگ آبی به زرد تبدیل می‌شود. شدت رنگ ایجاد شده که با غلظت T3 نمونه ارتباط معکوس دارد، در طول موج ۴۵۰ نانومتر (با دیفرانسیل ۶۳۰ نانومتر) اندازه‌گیری می‌گردد.

خلاصه روش کار



Key: TMB | TMB | HRP | T3-HRP | FreeT3 | Antibody

روش انجام تست

قبل از انجام تست:

- تمام مواد و نمونه ها را به دمای اتاق (۲۵-۲۰ درجه سانتیگراد) برسانید.
- برای تهیه محلول شستشوی قابل مصرف، یک حجم محلول شستشوی غلیظ (20x) را با ۱۹ حجم آب مقطر رقیق نمایید.

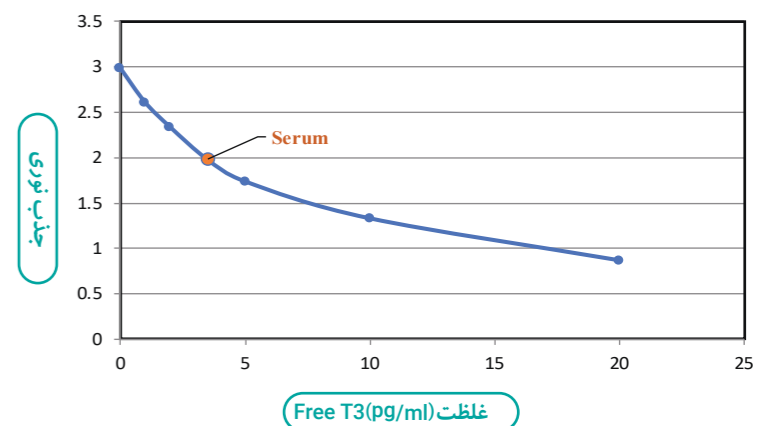
مراحل انجام تست:

- ۱۰۰ میکرولیتر از هر استاندارد، کنترل و نمونه سرم به چاهک مربوطه بریزید.
- روی چاهکها را با برجسب مخصوص پوشانده و مدت ۳۰ دقیقه در دمای اتاق قرار دهید.
- سپس به هر چاهک ۵۰ میکرولیتر محلول آنزیم کونژوگه اضافه نمایید. پلیت را روی میز به خوبی تکان دهید تا مخلوط شوند.
- روی چاهکها را با برجسب مخصوص پوشانده و مدت ۳۰ دقیقه در دمای اتاق قرار دهید.
- چاهکها را ۴ بار با ۳۰۰ میکرولیتر محلول شستشو بشویید.
- به هر چاهک ۱۰۰ میکرولیتر محلول رنگ زا اضافه نمایید و پلیت را به مدت ۲۰ دقیقه در دمای اتاق قرار دهید.
- به هر چاهک ۱۰۰ میکرولیتر محلول متوقف کننده اضافه نمایید و بعد از مخلوط کردن به مدت ۱۵ ثانیه، میزان جذب نوری را در طول موج ۴۵۰ نانومتر با دیفرانسیل ۶۳۰ نانومتر، حداکثر تا ۱۵ دقیقه بعد از افزودن محلول متوقف کننده، بخوانید.

محاسبه نتایج

غلظت Free T3 نمونهها با استفاده از منحنی استاندارد (رسم به صورت دستی یا دستگاه الیزا ریدر) تعیین می گردد. در این منحنی جذب نوری استانداردها را در طول موج ۴۵۰ نانومتر بر روی محور عمودی (Y) و غلظت آن‌ها را بر حسب pg/ml بر روی محور افقی (X) مشخص کنید و بر اساس آن منحنی را رسم نمایید. با استفاده از منحنی ترسیم شده و جذب نوری بدست آمده از نمونه، غلظت Free T3 آن قابل محاسبه می‌باشد. جدول و نمودار زیر به عنوان مثال ارائه شده است.

نمونه	جذب نوری	میانگین جذب نوری	غلظت Free T3 (pg/ml)
استاندارد A	۲/۸۷۹	۲/۹۹۱	۰
	۳/۱۰۳		
استاندارد B	۲/۵۰۱	۲/۶۱۲	۱
	۲/۷۲۳		
استاندارد C	۲/۳۰۵	۲/۳۴۲	۲
	۲/۳۷۹		
استاندارد D	۱/۶۸۲	۱/۷۴۰	۵
	۱/۷۹۸		
استاندارد E	۱/۲۳۸	۱/۳۳۳	۱۰
	۱/۴۲۸		
استاندارد F	۰/۸۵۴	۰/۸۷۰	۲۰
	۰/۸۸۶		
کنترل پایین	۲/۶۳۳	-	۰/۹۵
کنترل بالا	۱/۳۴۳	-	۹/۶۰
سرم	۱/۹۸۸	-	۳/۶۰



کنترل کیفی

تست در صورتی تأیید می گردد که:

- جذب نوری استاندارد صفر بیش از ۱/۴ باشد.
- خوانش کنترل‌های پایین و بالای کیت در محدوده مورد قبول باشد.
- توصیه می گردد جهت حصول اطمینان از نتایج کیت، علاوه بر کنترل‌های ارائه شده در کیت، به صورت دوره‌ای از کنترل‌های دقت و صحت تجاری نیز استفاده گردد. بدیهی است نتایج بدست آمده بایستی در محدوده مورد قبول قرائت گردد.

تداخل‌ها و محدودیت‌ها

- جهت بررسی اختصاصیت آنتی بادی به کار رفته در این کیت، اثر تداخلی آنالیت‌های هورمونی قید شده در جدول زیر بررسی گردید. درصد تداخل نسبت غلظت Free T3 به ماده افزوده شده است که جایگزین ۵۰٪ واکنشهای T3-HRP با آنتی بادی ضد T3 گردیده است. بنا به نتایج مندرج در جدول زیر اثر تداخلی آنالیت‌های افزوده شده قابل توجه نمی باشد.

ماده افزوده شده	درصد تداخل (Cross-reactivity)
d-Thyroxine	۰/۲
L-Thyroxine	۰/۳
Iodothyrosine	< ۰/۱
Diiodothyrosine	< ۰/۱
Diiodothyronine	< ۰/۱

- اثر تداخلی بیلی روبین (تا ۲۰ mg/dl)، هموگلوبین (تا ۵۰۰ mg/dl)، تری گلیسرید (تا ۲۰۰۰ mg/dl) و فاکتورهای روماتوئید (تا ۱۲۰۰ IU/ml) در سرم کمتر از ۵٪ می باشد.

- نمونه سرم یا پلاسما افرادی که سابقه درمان یا تشخیص بیماری با مواد حاوی آنتی‌بادی مونوکلنال موش داشته‌اند، می‌تواند حاوی آنتی بادی‌های انسانی ضد موش (HAMA) باشد. با توجه به غلظت آنتی‌بادی و مواد بازدارنده مورد استفاده در این کیت، واکنش‌های تداخلی غیر اختصاصی به حداقل رسیده و تا کنون واکنش مثبت کاذب مشاهده نشده است.

- محدوده قابل اندازه‌گیری غلظت Free T3 با این کیت، ۰/۱ - ۲۰ pg/ml می‌باشد.

مقادیر طبیعی

دامنه مقادیر طبیعی با اندازه‌گیری غلظت سرمی Free T3، ۲۶۰ فرد بالغ سالم (euthyroid) تعیین گردید. بنا به نتایج بدست آمده غلظت سرمی FT3 این افراد در محدوده ۱/۷-۴/۲ pg/ml با میانگین ۲/۸۵ pg/ml است. توصیه می گردد هر آزمایشگاه با اندازه‌گیری غلظت Free T3 افراد سالم، مقادیر طبیعی مرجع خود را تعیین و از آن برای تفسیر نتایج استفاده نماید.

ویژگی‌های اختصاصی کیت

۱. حساسیت: حداقل غلظت قابل اندازه‌گیری Free T3 که از نمونه فاقد آنالیت قابل تمایز باشد را حساسیت گویند. این مقدار که بر اساس میانگین غلظت استاندارد صفر بعلاوه دو برابر انحراف معیار محاسبه گردیده است (بدست آمده از ۱۰ تست)، ۰/۱ pg/ml می‌باشد.

۲. صحت: غلظت Free T3، ۲۴۵ نمونه تصادفی با کیت دیازبست و روش ELFA) اندازه‌گیری شد. نتایج بدست‌آمده از مقایسه دو روش ضریب همبستگی خطی (r) ۰/۹۷ را نشان می‌دهد. غلظت نمونه‌ها با کیت دیازبست بین ۰/۳۱ تا ۱۴/۳۶ pg/ml و با روش مرجع ۰/۳۳ تا ۱۴/۰۶ pg/ml بود. نتایج مقایسه دو روش به شرح زیر است:

روش	تعداد نمونه	غلظت نمونه‌ها (pg/ml)	Intercept	Slope
Passing/Bablok	۲۴۵	۰/۳-۱۵	۰/۰۴	۰/۹۹
Linear Regression	۲۴۵	۰/۳-۱۵	۰/۲۰	۰/۹۴

۳. دقت: شاخص دقت این کیت بر مبنای استاندارد CLSI (EP5-A2) (۱۱) ارزیابی گردیده است. بدین منظور میزان Free T3، نمونه سرمی با غلظت‌های مختلف اندازه‌گیری و انحراف معیار و ضریب تغییرات محاسبه گردید که در جدول زیر آمده است:

شماره نمونه	تعداد سنجش	میانگین غلظت (pg/ml)	Within Run		Total	
			SD	%CV	SD	%CV
۱	۶۰	۲/۰۰	۰/۰۷	۳/۶۳	۰/۰۸	۳/۹۱
۲	۶۰	۴/۹۹	۰/۱۴	۲/۷۱	۰/۱۴	۲/۷۴
۳	۶۰	۱۳/۹۶	۰/۶۸	۴/۸۶	۰/۶۶	۴/۷۴

۴. خطی بودن: به منظور بررسی صحت اندازه‌گیری نمونه‌های با غلظت بالای ULoQ (upper limit of quantitation) تست خطی بودن این کیت بر مبنای استاندارد CLSI (EP34) (۱۲) انجام گردید. بدین منظور نمونه سرم با غلظت ۱۴/۲۰ pg/ml با پلاسما انسانی فاقد T3 (Depleted Plasma) به صورت متوالی رقیق شد. سپس غلظت‌ها با کیت FreeT3 اندازه‌گیری گردید. درصد ریکاوری رقت که شاخص میزان دقت رقت‌گیری می باشد، طبق فرمول زیر محاسبه گردید:

$$\% ریکاوری = \frac{\text{غلظت اندازه‌گیری شده (pg/ml)}}{\text{غلظت مورد انتظار (pg/ml)}} \times 100$$

(محدوده درصد ریکاوری بدست آمده بین ۹۶/۸ تا ۱۰۵/۶ است)

% ریکاوری	غلظت اندازه‌گیری شده (pg/ml)	غلظت مورد انتظار (pg/ml)	رقت
۹۶/۸	۶/۸۷	۷/۱۰	۱:۲
۹۹/۲	۳/۵۲	۳/۵۵	۱:۴
۱۰۱/۷	۱/۸۱	۱/۷۸	۱:۸
۱۰۵/۶	۰/۹۴	۰/۸۹	۱:۱۶

۵. بازیابی: به منظور بررسی اثر ماتریکس، تست بازیابی این کیت بر مبنای استاندارد CLSI (EP34) (۱۲) انجام گردید. بدین منظور مقادیر متفاوتی از نمونه حاوی Free T3 با غلظت بالا (۱۳/۸۰ pg/ml) به نمونه مورد بررسی حاوی Free T3 با غلظت پایین (۱/۲۴ pg/ml) افزوده شد. سپس غلظت نمونه‌ها با کیت Free T3 اندازه‌گیری گردید و درصد ریکاوری که شاخص میزان دقت بازیابی می‌باشد، طبق فرمول زیر محاسبه گردید:

$$\% ریکاوری = \frac{a-b}{c} \times 100$$

a: غلظت اندازه‌گیری شده نمونه مورد بررسی بعد از افزودن آنالیت

b: غلظت اندازه‌گیری شده نمونه مورد بررسی بعد از افزودن محلول رقیق‌کننده

c: غلظت آنالیت افزوده شده

(درصد ریکاوری بدست آمده بین ۹۶/۸ تا ۱۰۵/۶ است)

% ریکاوری	a (pg/ml)	b (pg/ml)	c (pg/ml)
۱۰۱/۵	۱/۹۴	۱/۲۷	۰/۶۶
۹۶/۸	۲/۵۴	۱/۳۳	۱/۲۵
۹۸/۷	۳/۵۸	۱/۳۱	۲/۳۰
۱۰۵/۱	۵/۴۵	۱/۳۱	۳/۹۴

منابع

1. Visser T.J. Oxford Textbook of Endocrinology and Diabetes. Chapter: Biosynthesis, transport, metabolism, and actions of thyroid hormones, Second edition, 2011.
2. DeRuiter J. Thyroid hormone tutorial: the thyroid and thyroid hormones. Endocrine Pharmacotherapy Module: Thyroid Section, Summer, 2001.
3. Kim HY, Mohan S. Role and Mechanisms of Actions of Thyroid Hormone on the Skeletal Development. Bone Research.2: 146-61, 2013.
4. Woeber KA, Ingbar SH. The Contribution of Thyroxine-Binding Prealbumin to the Binding of Thyroxine in Human Serum, as Assessed by Immunoabsorption. J Clin Invest. 47:1710-1721,1968.
5. Mondal S, et al. Chemistry and Biology in the Biosynthesis and Action of Thyroid Hormones. Angew Cheme In Engl. 55(27):7606-30, 2016.
6. Epocrates. Thyroid function testing, 2018.
7. Szpunar WE, et al. Clinical Evaluation of a Thyroxine-Binding Globulin Assay in Calculating a Free-Thyroxine Index. J Nucl Med. 22:793-795, 1981.
8. Wahner HW. T3 Hyperthyroidism. Mayo Clin Proc. 47:938-43,1972.
9. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Evaluation of Stability of In Vitro Diagnostic Reagents; Approved Guideline – First Edition. NCCLS Document EP25-A. 2009.
10. Wu AHB. Tietz Clinical Guide To Laboratory Tests. Saunders Elsevier, Philadelphia, 4th edition, section II, p. 1076-1077, 2006.
11. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Evaluation of Precision Performance of Quantitative Measurement Methods; Approved Guideline – Second Edition. NCCLS Document EP5-A2. 2004.
12. National Committee for Clinical Laboratory Standards. Establishing and Verifying an Extended Measuring Interval Through Specimen Dilution and Spiking – First Edition. EP34. 2018.

