

www.padyabteb.com

eztest
ELISA Kits

Free T4
Thyroid ELISA Kits

REF: PT-EFT4-105

IVD

◀ مقدمه

تیروکسین، هورمون اصلی غده تیروئید می‌باشد. با توجه به حالیت کم این هورمون در محیط آبی، بخش عمده تیروکسین (بیش از % ۹۹/۵) به پروتئین حامل مانند گلوبولین تیروکسین، آلبومین و پره آلبومین متصل بوده، بخش کمی به صورت آزاد در خون وجود دارد. از آنجایی که بخش آزاد واجد فعالیت فیزیولوژیک است، اندازه گیری آن معیار مناسب‌تری نسبت به تیروکسین تام در اختیار می‌گذارد چرا که مقدار تیروکسین تام تحت تاثیر میزان پروتئین‌های حامل قرار می‌گیرد اما بخش آزاد تقریباً بدون تغییر باقی می‌ماند. با این وجود غلظت و ساختار این پروتئین‌های حامل در نارسایی یا اختلالات عملکرد کلیه و کبد و همچنین دوران بارداری ممکن است دستخوش تغییرات گردد. این امر می‌تواند باعث افزایش یا کاهش کاذب در مقادیر Total T4 گردد. بنابراین اندازه گیری غلظت Free T4 در تشخیص بیماری‌های تیروئید عامل مهمی محسوب می‌شود، در واقع غلظت Free T4، حالت واقعی کارکرد تیروئید را نشان می‌دهد و سنجش این میزان از T4 آزاد از اهمیت خاصی برخوردار می‌باشد.

◀ اساس روش اندازه‌گیری

این تست به کمک آنتی بادی مونوکلونال اختصاصی به روش رقابتی طراحی شده است. بدین صورت که تیروکسین آزاد موجود در استاندارد و نمونه‌های مورد سنجش جهت اتصال به آنتی بادی تثبیت شده در چاهک‌ها با تیروکسین متصل به آنزیم رقابت می‌کند. چاهک‌ها توسط آنتی بادی مونوکلونال که علیه مولکول T4 می‌باشد پوشش داده می‌شوند. استانداردها و نمونه بیمار ان با آنتی‌بادی پوشش داده شده در ته چاهک‌ها مجاور شده و سپس محلول T4 کوئزوگه با آنزیم (HRP) به چاهک‌ها اضافه می‌شوند که این T4 کوئزوگه با T4 آزاد نمونه‌ها در اتصال به آنتی‌بادی‌های کوت شده در چاهک‌ها رقابت می‌کند. هر چه مقدار FT4 در نمونه بیشتر باشد مقدار T4 کوئزوگه کمتری به آنتی‌بادی‌های کوت شده متصل می‌شود و بالعکس.

پس از گذشت زمان انکوباسیون (۴۵ دقیقه) در دمای اتاق و شستشو چاهک‌ها توسط محلول شستشو دهنده و اضافه کردن محلول سوبسترا و محلول رنگزا و انکوباسیون به مدت ۱۵ دقیقه رنگ آبی ظاهر می‌گردد. با اضافه کردن محلول متوقف کننده رنگ آبی به زرد تبدیل می‌شود. شدت رنگ در طول موج ۴۵۰ نانومتر اندازه گیری می‌گردد.

با افزودن کروموزن واکنش آنزیمی متناسب با کمپلکس‌های آنزیمی انجام می‌شود که با میز ان تیروکسین نمونه رابطه عکس دارد.

بنابراین شدت رنگ رابطه معکوس با غلظت FT4 در نمونه دارد.

◀ محتویات کیت

ردیف	نام محصول	حجم / تعداد
1	پلیت پوشانده شده با آنتی بادی مونوکلونال Anti-T4 (Anti-T4 Coated plate)	1X96 test
2	محلول آنزیم کوئزوگه آماده مصرف (Enzyme Conjugate)	1X12 ml
3	استاندارد در غلظت 0.0 ng/dl (Cal FT4 0.0 ng/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 0.5 ng/dl (Cal FT4 0.5 ng/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 1 ng/dl (Cal FT4 1 ng/dl)	1X0.5 ml
4	استاندارد در غلظت 2.5 ng/dl (Cal FT4 2.5 ng/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 5 ng/dl (Cal FT4 5 ng/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 10 ng/dl (Cal FT4 10 ng/dl)	1X0.5 ml
4	بافر شستشوی غلیظ 20X (Wash Buffer)	1X30 ml
5	محلول سوبسترا - رنگزا (Chrom Substrate)	1X11 ml
6	محلول متوقف کننده (Stop Solution)	1X6 ml
7	سرم کنترل به همراه نگهدارنده (Control serum)	1X0.5 ml
8	برچسب مخصوص پلیت	۱ عدد

+ محلول شستشو، رنگزا و متوقف کننده در همه کیت‌ها مشترک می‌باشند.

◀ مواد و وسایل مورد نیاز که در کیت موجود نمی‌باشند

- 1- سمپلرهای ۰.۲۵، ۰.۵۰ و ۱.۰۰ میکرولیتری
- 2- آب مقطر
- 3- دستگاه الیزا ریدر دارای فیلتر ۴۵۰ نانومتری و در صورت امکان ۶۳۰ نانومتری به عنوان فیلتر رفرنس
- 4- کاغذ جاذب رطوبت

◀ جمع آوری و آماده سازی نمونه

پس از جداسازی سرم از نمونه خون بیمار، نمونه را می‌توان به مدت ۴۸ ساعت در درمای 8°C – 2°C نگهداری شوند. جهت نگهداری طولانی‌تر، نمونه‌ها باید در دمای 20°C – نگهداری شوند. نمونه‌های ذوب شده باید قبل از آزمایش مخلوط شوند. بهتر است ترجیحاً از نمونه‌های با کدورت بالا، همولیز و لیپمیک استفاده نشود. در ضمن باید از فریز و ذوب مکرر نمونه‌ها (Freeze-Thaw) اجتناب گردد.

◀ نکات قابل توجه

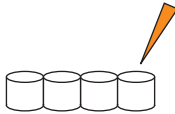
- 1- کیت فقط جهت استفاده در آزمایشگاه تشخیصی کاربرد دارد.
 - 2- استفاده از نوک سمپلر یک بار مصرف برای هر نمونه جهت دقت و صحت بیشتر.
 - 3- شستشو چاهک‌ها به صورت کامل جهت نتیجه بهتر.
 - بررسی چاهک‌ها از نظر وجود حباب.
 - خارج کردن حباب از چاهک‌ها با زدن ضربه آهسته به پلیت.
 - 4- عدم ترکیب اجزاء کیت با سری ساخت متفاوت.
 - 5- جلوگیری از تعویض درب معرف‌ها.
 - 6- جلوگیری از تماس معرف به ویژه معرف حاوی اسیدکلریدریک با پوست (در صورت تماس با آب کافی شستشو داده شود).
 - 7- از استعمال دخانیات، خوردن و آشامیدن اجتناب شود.
 - 8- از پیپت کردن مواد با دهان پرهیز شود.
 - 9- از دستکش و کلاه مناسب استفاده شود.
- + جهت ساخت برخی از اجزای این کیت از سرم انسانی که از نظر HCV، HbsAg، HIV منفی می‌باشد، استفاده شده است.

◀ نگهداری کیت

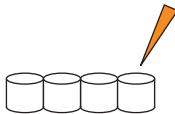
- 1- کیت در یخچال در دمای 8°C – 2°C نگهداری شود.
- 2- میکروپلیت‌ها باید در کیسه در بسته به همراه نمگیر نگهداری شود.
- 3- مدت زمان پایداری کیت تا پایان تاریخ انقضا (یکسال از زمان تولید) نوشته شده بر روی برچسب کیت می‌باشد.
- 4- کیت باز شده حداقل به مدت ۲ ماه در دمای 8°C – 2°C پایدار خواهد بود.
- 5- محلول شستشوی رقیق شده به نسبت ۱ به ۲۰ به مدت یک هفته در دمای 8°C – 2°C قابل نگهداری و مصرف می‌باشد.

◀ روش انجام آزمایش

- 1- انتخاب تعداد چاهک‌های کوت شده برای استانداردها، کنترل و نمونه‌های بیمار بصورت دوتایی و قرار دادن مابقی چاهک‌ها در کیسه مخصوص به همراه نمگیر و بستن درب آن.
- 2- با ۲۵ استاندارد، کنترل و نمونه‌ها به چاهک‌ها اضافه نمایید.



- 3- با ۱۰۰ آنزیم کوتر و گه HRP به تمام چاهک‌ها اضافه نمایید.



- 4- پلیت را به مدت ۳۰ ثانیه به آرامی تکان دهید و سپس درب چاهک‌ها را با برچسب مخصوص پلیت پوشانده و ۴۵ دقیقه در دمای اتاق انکوبه کنید.
- 5- محتویات چاهک‌ها را خالی کنید و چاهک‌ها را ۵ بار با ۳۵۰ میکرولیتر بافر شستشوی آماده شستشو دهید. سپس چاهک‌ها را وارونه کنید و همراه با تکان دادن خالی کنید و در انتهای شستشو با ضربات ملایم بر روی کاغذ جاذب تمامی مایع موجود در چاهک‌ها را تخلیه نمایید.

◀ آماده سازی معرفها

- 1- همه معرف‌ها باید قبل از استفاده به دمای اتاق (۲۵-۱۸ درجه سانتی‌گراد) برسند.
- 2- تهیه محلول شستشو: برای تهیه محلول شستشوی آماده مصرف، یک حجم از بافر شستشو غلیظ (20X) را با ۱۹ حجم آب مقطر رقیق نمایید.

◀ نکته‌های مهم

- 1- توصیه می‌شود که بیشتر از ۳۲ چاهک در هر ران کاری استفاده نشود. اگر پلیت به صورت دستی انجام می‌گیرد، پلیت کردن همه استانداردها، نمونه‌ها، کنترل‌ها باید در ۵ دقیقه تمام شود. برای پلیت کردن کل پلیت ۹۶ تستی باید از دستگاه اتوماتیک استفاده شود.
- 2- فرایند شستشو خیلی مهم است. شستشوی ناکافی باعث کاهش دقت و افزایش کاذب جذب می‌شود.

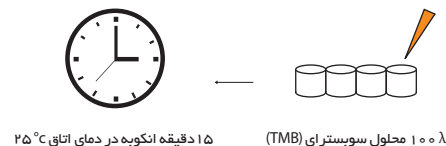
محاسبه نتایج

1- با استفاده از میانگین جذب نوری استاندارد‌ها (محور Y) و غلظت مشخص آنها (محور X) بر روی کاغذ میلی‌متری، منحنی استاندارد را رسم کنید.

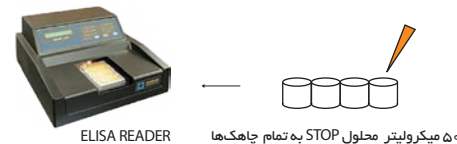
2- میانگین جذب نوری برای هر نمونه را بدست آورده و روی محور Y جای آنرا پیدا کنید. سپس نقطه مذکور را توسط خطی به منحنی وصل کنید. از نقطه بدست آمده خطی عمود بر محور X وارد کنید تا نقطه تلاقی که نشان دهنده غلظت نمونه است، بدست آید.



6- ۱۰۰ μl از سوپسترای آماده مصرف به تمام چاهکها اضافه کنید و به مدت ۱۵ دقیقه در دمای اتاق و تاریکی انکوبه کنید.

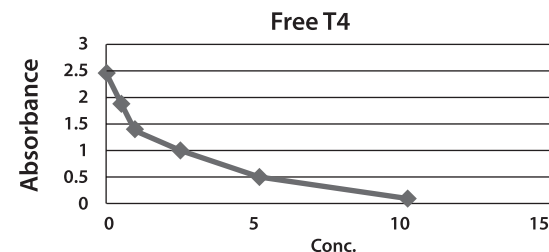


7- ۵۰ μl از محلول متوقف کننده به همه چاهکها اضافه کنید. سپس جذب نوری هر چاهک را در طول موج ۴۵۰ نانومتر با دستگاه الیزا ریدر قرائت کنید (در صورت امکان از طول موج ۶۳۰ نانومتر به عنوان فیلتر رفرانس استفاده کنید). سنجش جذب نوری باید حداکثر تا ۱۵ دقیقه پس از انجام آزمایش انجام شود.



راهنمای محاسبه

مقادیر جذب نوری ارائه شده در جدول ذیل تنها به عنوان راهنمایی آورده شده است و هر آزمایشگاهی باید برای هر بار آزمایش یک منحنی استاندارد جدید بدست آورد.



مقادیر طبیعی

بدلیل اختلافات سنی، نژادی و رژیم تغذیه، نمی‌توان برای تمام جمعیت‌ها محدوده مرجع تعیین کرد. بنابراین هر آزمایشگاه باید محدوده مرجع خود را گزارش نماید. مقادیر طبیعی در سرم افراد نرمال که توسط آزمایشات مکرر به روش الیزا بدست آمده است به قرار زیر می‌باشد:

محدوده طبیعی: $0.7 - 2.0 \text{ ng/dl}$

خصوصیات کیت

1- حساسیت آنالیتیکال (حد تشخیص):

برای تعیین حد تشخیص 2.0 مرتبه استاندارد صفر آزمایش شد. حد تشخیص از 2 انحراف معیار (SD) بالاتر از میانگین جذب در غلظت صفر بدست آمد. حد تشخیص برای این کیت 0.2 ng/dl بدست آمد.

2- دقت:

برای محاسبه میزان دقت در یک روز (درون سنجی) و روزهای مختلف، (میان سنجی) آزمایش بر روی 3 نمونه سرم 2.0 بار تکرار شد که ضریب تغییرات به شرح ذیل است.

ردیف	مقدار استاندارد (ng/dl)	جذب
۱	۰	۲/۴۵
۲	۰/۵	۱/۹
۳	۱	۱/۴۷
۴	۲/۵	۱/۰۲
۵	۵	۰/۵۵
۶	۱۰	۰/۱۵

4- خطی بودن:

سه نمونه مختلف سرمی با استاندارد صفر به نسبت‌های ۱:۲، ۱:۴، ۱:۸ و ۱:۱۶ رقیق شدند. سپس غلظت FT4 در آنها با استفاده از کیت محاسبه شد که نتایج ذیل بدست آمد.

درصد خطی بودن			غلظت اولیه (ng/dl)	نمونه سرمی
۱:۸	۱:۴	۱:۲		
۱۰۷	۱۱۰	۱۰۹	۲/۲۷	۱
۱۰۸	۱۰۲	۹۸	۲/۰۴	۲
۱۰۴	۱۰۵	۱۰۱	۳/۵۴	۳

+ References

1. Agharanya JC. Clinical usefulness of ELISA technique in the assessment of thyroid function. West Afr J Med 1990;9(4):258-63.
2. American College of Physicians. Screening for thyroid disease. Ann Intern Med 1998; 129: 141-3.
3. Helfand M, Redfern CC. Screening for thyroid disease: an update. Ann Intern Med 1998; 129:144-58.
4. Karir T, Samuel G, Sivaprasad N, Meera V. Development of coated tubes RIA for serum T3 for production scale. J. Immunoassay & Immunochemistry 2005, 26, 77-87.

دقت درون سنجی

ضریب تغییرات (% CV)	انحراف معیار	میانگین (ng/dl)	دفعات تکرار	نمونه سرم
۶/۹	۰/۰۶	۰/۸۶	۲۰	۱
۶/۲	۰/۰۷	۱/۲	۲۰	۲
۴/۹	۰/۱۱	۲/۲	۲۰	۳

دقت میان سنجی

ضریب تغییرات (% CV)	انحراف معیار	میانگین (ng/dl)	دفعات تکرار	نمونه سرم
۷/۱	۰/۰۸	۱/۱۶	۲۰	۱
۳/۷	۰/۰۶	۱/۵۲	۲۰	۲
۳/۹	۰/۱۳	۳/۲۸	۲۰	۳

3- ویژگی:

از مواد زیر برای بررسی میزان تداخل این کیت استفاده شد.

درصد تداخل	غلظت (µg/dl)	نوع ماده
۱۰۰	—	لووتیروکسین
۰/۳۳	۲/۵	لیوتیرونین
۰/۲۴	۱/۴	دی‌یدوتیرونین
۰/۳۴	۱۰	سدیم سالی سیلات

پاره‌ای نکات علمی در خصوص رفع مشکلات احتمالی در کیت‌های الایزا :

<ul style="list-style-type: none"> • تست را با دستگاه کالیبر شده بخوانید. • طول موج دستگاه را دوباره چک کنید. 	<p>طول موج خوانش نامناسب (۴۰۵ نانومتر بجای ۴۵۰ نانومتر)</p>	
<p>تکرار تست با مواد همان کیت</p>	<p>استفاده از مواد سایر کیت‌ها</p>	<p>عدم تولید رنگ در چاهک‌ها</p>
<p>تکرار تست</p>	<p>انجام نشدن مرحله‌ای از تست</p>	
<p>تکرار تست با محلول کوثر و گه جدید</p>	<p>آلودگی محلول کوثر و گه با سدیم آزاید</p>	
<p>از سری استاندارد جدید استفاده کنید</p>	<p>آلودگی استانداردها</p>	<p>صحیح نبودن نمودار</p>

راه حل	علت مشکل	پایین بودن OD استاندارد‌ها و نمونه‌ها
<p>تکرار تست با کوثر و گه جدید</p>	<p>افت و یا آلودگی کوثر و گه</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • دمای آزمایشگاه و تایمر را چک کرده و تست را تکرار کنید. • قبل از شروع آزمایش کیت و نمونه بیماران به دمای اتاق برسد. 	<p>پایین بودن دما و یا کوتاه بودن زمان انکوباسیون، به دما نرسیدن محلول‌های کیت و نمونه بیماران</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • PH آب مقطر را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید. • پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهک‌ها بلافاصله تست را ادامه دهید. 	<p>PH نامناسب و یا غلظت بالای Wash Buffer، شستشوی نامناسب و یا خشک شدن چاهک‌ها</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • پس از باز کردن کیت تاریخ را ثبت کنید و به تاریخ انقضا توجه کنید. • پس از هر بار مصرف پلیت را با چسب بپوشانید و کیت را در یخچال نگهداری کنید. 	<p>نگهداری نامناسب کیت و عدم رعایت زنجیره سرد</p>	

تکرار تست با استانداردهای جدید	آلودگی استاندارد صفر	بالا بودن رنگ زمینه، بالا بودن OD
استفاده از محلول رنگزا جدید	آلودگی محلول رنگزا	
<ul style="list-style-type: none"> عدم آلودگی آب مقطر با موادی مانند وایتکس را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید. تمام سوزن‌های دستگاه واشر را چک کنید. 	آلودگی و یا غلظت پایین Wash Buffer، شستشوی نامناسب	
<ul style="list-style-type: none"> تست را با دستگاه کالیبر شده بخوانید. طول موج دستگاه را دوباره چک کنید. از فیلتر ۰.۲۳ میکرومتر به عنوان فیلتر فرانس استفاده کنید. 	طول موج نامناسب در خوانش	

<ul style="list-style-type: none"> استفاده از نوک سمپلر یکبار مصرف. از سمپلرهای تک کاناله یا چند کاناله کالیبر شده استفاده کنید. توجه کنید نوک سمپلر محکم به سمپلر متصل باشد. توجه کنید در هنگام پی‌پتینگ حباب وارد نوک سمپلر نشود. 	پی‌پتینگ نامناسب	صحیح بودن نمودار
<p>PH آب مقطر را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید.</p>	PH نامناسب و یا غلظت بالای Wash Buffer	
<p>پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهک‌ها بلافاصله تست را ادامه دهید.</p>	شستشوی نامناسب و یا خشک شدن چاهک‌ها	

<p>فاصله زمانی بین اضافه کردن استانداردها و نمونه نباید بیشتر از ۱۰ دقیقه باشد. در این صورت نتایج قابل اعتماد نیست.</p>	<p>طولانی شدن زمان انجام تست</p>	<p>عدم تکرار پذیری مناسب</p>
<p>• پس از باز کردن کیت تاریخ را ثبت کنید و به تاریخ انقضا توجه کنید. • پس از هر بار مصرف پلیت را با چسب بپوشانید و کیت را در یخچال نگهداری کنید.</p>	<p>نگهداری نامناسب کیت و عدم رعایت زنجیره سرد</p>	
<p>پیپتینگ صحیح و شستشوی مناسب، پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهکها بلافاصله تست را ادامه دهید.</p>	<p>باقی ماندن کوثر و گه در لبه چاهکها و عدم شستشوی مناسب و یا خشک شدن چاهکها.</p>	
<p>در حین انکوباسیون و بعد از Stop کردن واکنش توجه کنید حباب در چاهکها نباشد.</p>	<p>وجود حباب در چاهکها</p>	
<p>کف چاهکها را با دستمال نرم و مرطوب، تمیز کنید.</p>	<p>کثیف بودن کف چاهکها</p>	
<p>قبل از استفاده از ویال محلولها را به آرامی تکان دهید.</p>	<p>مخلوط نشدن محلولهای کیت</p>	

<p>تکرار تست با محلول Stop جدید</p>	<p>آلودگی محلول Stop</p>	<p>عدم تکرار پذیری مناسب</p>
<p>بلافاصله بعد از Stop کردن تست، یا حداکثر تا ۱۵ دقیقه پلیت را بخوانید.</p>	<p>ایجاد وقفه در خوانش</p>	
<p>• استفاده از نوک سمپلر یکبار مصرف • از سمپلرهای تک کاناله یا چند کاناله کالیبر شده استفاده کنید. • توجه کنید نوک سمپلر محکم به سمپلر متصل باشد. • توجه کنید در هنگام پیپتینگ حباب وارد نشود. • توجه کنید جداره خارجی نوک سمپلر حاوی محلول نباشد. • کالیبراسیون و تمیز کردن ادواری سمپلرها.</p>	<p>پیپتینگ نامناسب</p>	

« خلاصه روش آزمایش

نمونه‌ها	استانداردها	معرفها
-	۲۵µl	استانداردها
۲۵µl	-	نمونه‌ها
۱۰۰µl	۱۰۰µl	کوثر و گه

در دمای اتاق به مدت ۴۵ دقیقه انکوبه نمایید.
 ۵ بار با ۱۰۰µl محلول بافر شستشو رقیق شستشو دهید و با دقت
 محتویات را خالی کنید.

۱۰۰µl	۱۰۰µl	محلول رنگزا
-------	-------	-------------

به مدت ۱۵ دقیقه در دمای اتاق در تاریکی انکوبه نمایید.

۵۰µl	۵۰µl	محلول متوقف کننده
------	------	-------------------

جذب نوری هر چاهک در طول موج ۴۵۰ nm و فیلتر رفرانس
 ۶۳۰ nm قرانت شود.



دفتر فروش و خدمات پس از فروش:

تهران . ۲۴ متری سعادت آباد . خیابان یکم شرقی . خیابان شب بوشرفی . پلاک ۱۷
طبقه دوم . واحد ۸ . تلفن: ۴۲۰۸۷۳۰۰ (۰۲۱) . خدمات پس از فروش: ۰۹۱۲۹۴۰۹۱۲۴

کارخانه:

شهرک صنعتی اشتهارد . بلوار ابوریحان بیرونی . بلوار غزالی غربی . خیابان لادن ۲
تلفن: ۳۷۷۷۵۵۳۱ - ۸ (۰۲۱) . فکس: ۳۷۷۷۵۵۲۹ (۰۲۱)

