

**مقدمه:**

TSH یک هورمون گلیکوپروتئینی با وزن مولکولی 26600 دالتون میباشد که توسط سلول های تیروئیدیک بخش قدامی غده هیپوفیز ترشح میگردد. دارای دو زیر واحد الفا وبتا می باشد که زیر واحد آلفا آن با زیر واحدهای آلفای FSH, LH, HCG تشابه شیمیایی دارد. TSH رشد واسکولاریتی غده تیروئید و رشد سلولهای فولیکولار را تحریک می کند و مراحل سنتز هورمونهای تیروئیدی ( مثل جذب ید ، اورگانیفیکاسیون ید به تیروزین و جفت شدن تیروزین ها و ترشحات پروتئولیتیک هورمون های ذخیره تیروئید از ذخایر تیروگلوبولین) را تسریع می کند. TSH ترشح هورمون های T3 و T4 ذخیره در تیروئید را افزایش می دهد.

در مورد عمل TSH برای بررسی اعمال هیپوفیز با ارزیابی ترشحات آنها در بیماران مبتلا به تومور هیپوفیز 2 موردقابل توجه است:

- 1- تشخیص کمبود هورمون قبل و بعد از درمان
- 2- تشخیص تومورهای تولید کننده هورمون را میسر می سازد.

**محدوده طبیعی:**

مقادیر نرمال TSH در سرم افراد مختلف که توسط تستهای مکرر الایزا بدست آمده بقرار زیر می باشد ولی پیشنهاد می گردد که هر آزمایشگاه مقادیر نرمال خود را بدست آورد:

سن	μIu/ml یا mIu/L
نوزاد نارس	27-7
1-4 روزه	39-1
2-20 هفته	1/7 - 9/1
5 ماهه تا 20 ساله	0/6-7/4
21 - 54 ساله	0/3- 5/2
55-87 ساله	0/5- 8/9

ساخت TSH توسط TRH هیپوتالاموس تنظیم می شود و غلظت هورمون های تیروئیدی موجود در خون با مکانیسم فیدبک منفی روی ترشح TSH موثرند.

**اساس آزمایش :**

اساس این کیت به روش ساندویچ الایزا می باشد. در این روش چاهکها توسط آنتی بادی منوکلونال بر علیه یک واحد آنتی ژنیک TSH  $\beta$ Subunit , Coat میشوند. نمونه بیماران با آنتی بادی Coat شده در چاهکها مجاور می شود، سپس آنتی بادی ثانویه متصل به آنزیم HRP به چاهکها اضافه می شود که باعث ایجاد یک کمپلکس ایمنی می شود که نشانگر غلظت TSH در نمونه ها می باشد. در ادامه پس از شستشو ، محلول رنگزا که حاوی H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> و کروموزن است به داخل چاهکها ریخته میشود و تولید رنگ آبی می کند که رنگ آبی تولید شده متناسب با کمپلکس ایمنی ایجاد شده در چاهکها می باشد. با افزودن محلول متوقف کننده رنگ آبی به زرد تبدیل میشود که بهترین جذب نوری را در طول موج 450 نانومتر دارد.

**جمع آوری و آماده سازی نمونه :**

سرم یا پلاسما را می توان پس از جدا نمودن از خون استفاده نمود . نمونه را می توان به مدت دو روز در دمای 2 تا 8 درجه سانتی گراد و یا برای مدت زمان طولانی تر ( ماکزیمم 30 روز ) در دمای 20- درجه سانتیگراد نگهداری کرد.( درضمن باید از Freeze – Thaw نمودن پرهیز شود ).

**محتویات کیت :**

- 1- یک عدد پلیت حاوی چاهکهای پوشش داده شده با آنتی بادی ضد TSH (Anti -TSH Coated Plate) دارای 96 چاهک
- 2- سری استاندارد (Standard Set) : 7 ویال استاندارد دارای غلظت های 0,5، 2,5، 5، 10، 20، 40، که هر ویال محتوی 1 میلی لیتر می باشد.
- 3- سرم کنترل (Control Serum) : یک ویال حاوی 1 میلی لیتر سرم کنترل با غلظت مشخص نوشته شده روی برچسب ویال
- 4- محلول رقیق کننده نمونه ها (Sample Diluent) : یک ویال حاوی 1 میلی لیتر برای رقیق کردن نمونه هائی که غلظت بالاتری از بالاترین استاندارد کیت را دارا می باشند.
- 5- محلول آنزیم کنژوگه ( Enzyme Conjugate ) : یک ویال حاوی 12 میلی لیتر محلول حاوی TSH کنژوگه شده با HRP .
- 6- محلول شستشو (Washing Solution) : یک ویال حاوی 40 میلی لیتر محلول شستشوی غلیظ (25 X) که برای تهیه محلول شستشوی آماده مصرف مقدار لازم از محلول شستشوی غلیظ را به نسبت 1/25 با آب مقطر رقیق کنید.
- 7- محلول رنگزا (Chromogen Substrate) : یک ویال محتوی 12 میلی لیتر و آماده برای مصرف.
- 8- محلول متوقف کننده (Stop Solution) : یک ویال محتوی 12 میلی لیتر.
- 9- بر چسب مخصوص پلیت (Card Board Sealer)

**مواد و وسایل مورد نیاز که در کیت موجود نمی باشد:**

- 1- دستگاه خوانش الایزا (Eliza Reader) دارای فیلتر 450 نانومتر و در صورت امکان 630 به عنوان فیلتر رفرانس.

- 2- سمپلر های 50 و 100 میکرولیتر دقیق
- 3- آب مقطر

### نکات قابل ذکر برای مصرف کنندگان :

- 1- محتویات این کیت برای مصرف در همین کیت می باشد .
- 2- از مخلوط کردن محتویات کیتها با شماره ساختهای مختلف جدا خودداری نمائید .
- 3- کلیه مواد موجود در کیت که منشأ سرمی دارند از نظر وجود HIV, HCV, HBs AG کنترل گردیده اند و فاقد این عوامل می باشند . جهت احتیاط بهتر است هر کاربری که با کیت کار می کند از تماس مستقیم با مواد بپرهیزد .

### توضیحات عمومی:

- 1- قبل از شروع مراحل آزمایش تمام مواد و نمونه ها را به درجه حرارت اتاق رسانده و به خوبی تکان دهید تا کاملاً یکنواخت شوند.
- 2- بهتر است به محض شروع آزمایش کلیه مراحل بدون توقف انجام پذیرند .
- 3- از نوک سمپلر یک بار مصرف برای هر نمونه استفاده کنید .
- 4- پس از افزودن محلول متوقف کننده ، جذب نوری چاهکها حداکثر تا نیم ساعت قابل قرائت می باشد .
- 5- برای کسب نتایج مطلوب باید شستشوی چاهکها بصورت کامل صورت گرفته و آخرین قطرات پس از شستشو از چاهکها تخلیه شوند .
- 6- از مهمترین فاکتورها در حصول نتیجه مطلوب ، زمان انکو باسیون مناسب می باشد ، بنابراین پیشنهاد می گردد قبل از شروع آزمایش تمام مواد و محلولهای مورد نیاز آماده نموده و درب محلولهای مورد نیاز را باز کنید ، این عمل با کاهش فاصله زمانی بین مراحل سمپلینگ باعث نتایج دقیقتری میشود .
- 7- بهتر است که حجم انجام تست محدود باشد و زمان ریختن نمونه ها پیش از 5 دقیقه به طول نیانجامد .

### مراحل انجام آزمایش :

- 1- تعداد چاهکهای مورد نظر را انتخاب نموده و باقی چاهکها را به همراه نمگیر درون کیسه مخصوص نگهداری پلیت قرار داده و درب آن را ببندید .
- 2- 50 میکرولیتر از هر استاندارد ، سرم کنترل و نمونه را به داخل هر چاهک بریزید ، پیشنهاد می گردد که از استانداردها و نمونه ها به صورت داپلیکیت استفاده شود بدین معنی که هر استاندارد و نمونه را در دو چاهک بریزید و در انتها از میانگین جذب نوری آنها برای محاسبه نتایج استفاده کنید .
- 3- 100 میکرولیتر از محلول آنزیم کنژوگه (Enzyme Conjugate) را به هر چاهک اضافه نموده و پلیت را به آرامی به مدت 15 ثانیه تکان دهید تا محتویات آن بخوبی مخلوط شوند .
- 4- درب چاهکها را با برچسب مخصوص پلیت پوشانده و چاهکها را به مدت 60 دقیقه در درجه حرارت اتاق (28-22 درجه سانتیگراد) انکوبه نمائید .
- 5- محتویات چاهکها را خالی کرده و چاهکها را 5 بار با محلول شستشوی آماده مصرف بشوئید ( برای شستشو می توان از سمپلر 8 کاناله استفاده نمود ولی باید مواظب بود که محلول شستشو از یک چاهک به چاهک دیگر وارد نشود زیرا می تواند موجب ایجاد خطا در نتیجه آزمایش گردد). در هر دفعه شستشو حدود 300 میکرولیتر محلول شستشو در هر چاهک ریخته و سپس چاهک ها را در حالت وارونه و با ضربات ملایم بر روی یک پارچه یا کاغذ نمگیر بکوبید تا قطرات اضافی محلول شستشو خارج شوند.
- 6- 100 میکرولیتر محلول رنگزا (Chromogen – Substrate) به هر چاهک اضافه نمائید .
- 7- چاهکها را به مدت 15 دقیقه در درجه حرارت اتاق و در تاریکی انکوبه نمائید .
- 8- با اضافه کردن 100 میکرولیتر محلول متوقف کننده (Stop Solution) به هر چاهک ادامه واکنشهای آنزیمی را متوقف نمائید . برای سنجش جذب نوری هر چاهک از دستگاه الایزا ریدر با فیلتر 450 nm استفاده نمائید . (توصیه می شود از فیلتر 630 nm به عنوان فیلتر رفرانس استفاده گردد.)

### شرایط نگهداری فرآورده تشخیصی:

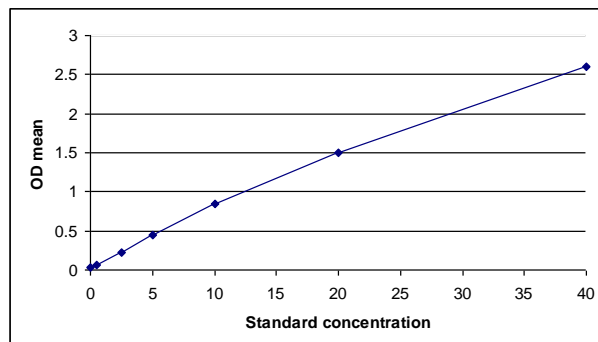
- 1- دمای نگهداری کیت بین 2-8 C می باشد و بهتر است که در 4C نگهداری شود .
- 2- با توجه به انجام تست های Full Term , accelerate این کیت در صورت رعایت موارد نگهداری صحیح تا 12 ماه پایدار می باشد و در این مدت کیت حاضر بالای 90 درصد کارایی اولیه را داراست . با توجه به آزمایشات انجام شده در صورت باز نمودن کیت یک ماه پایدار می باشد .
- 3- چاهکها را در کیسه مخصوص پلیت همراه با نمگیر نگهداری نمائید .
- 4- **توجه :** در صورت باز شدن درب کیت و محلول ها تازمانی که آلودگی میکروبی و قارچی رخ ندهد کیت پایدار خواهند بود.

### محاسبه نتایج :

- 1- جذب نوری استاندارد ها و نمونه ها را به کمک دستگاه Eliza Reader در طول موج 450nm و در صورت امکان در مقابل فیلتر رفرانس 630nm بخوانید.
- 2- با استفاده از میانگین جذب نوری استاندارد ها و غلظت معلوم آنها نموداری Point To Point رسم کنید ، به این صورت که جذب نوری استانداردها را روی محور عمودی (Y) و غلظت آنها را روی محور افقی (X) برده و نقطه تلاقی غلظت و جذب نوری را برای هر استاندارد بدست آورید ، در ادامه نقاط بدست آمده را به یکدیگر وصل نمائید تا منحنی بدست آید.
- 3- میانگین جذب نوری برای هر نمونه را بدست آورده و روی محور عمودی جای آن را پیدا کنید ، سپس نقطه مذکور را توسط خطی به منحنی وصل نمائید بطوریکه این خط کاملاً بر محور عمودی عمود باشد و در ادامه از محل تلاقی خط و منحنی ، خطی عمود بر محور افقی وارد کنید ، نقطه تلاقی این خط با محور افقی مقدار غلظت را نشان خواهد داد.

## راهنمای کیت TSH

	استانداردها (mIU/L)	جذب نوری
St 1	0	0.018
St 2	0.5	0.06
St 3	2.5	0.23
St 4	5.0	0.45
St 5	10	0.85
St 6	20	1.5
St 7	40	2.6



**توجه:** جذب های نوری و منحنی مربوط فقط به عنوان نمونه می باشند و هر آزمایشگاه در هر دفعه انجام آزمایش باید منحنی جدیدی رسم نماید.

### شاخصهای اجرایی:

1- حداقل مقدار قابل اندازه گیری :

بر اساس جذب نوری استاندارد صفر و سه برابر انحراف معیار (SD) حداقل غلظت TSH قابل تشخیص در این کیت 0.1mIU/L می باشد .

2- دقت آزمایش :

آزمایشهای اینترا-اسی (همخوانی غلظت مشخص از یک نمونه در یک سری آزمایش) و اینترا-اسی (همخوانی غلظت مشخص از یک نمونه در سری آزمایشهای مختلف) با استفاده از 4 استاندارد با غلظتهای مختلف TSH انجام گردید که در جدول 1 و 2 آمده است .

### جدول شماره 1 ( اینترا-اسی )

نمونه	تعداد دفعات تکرار	میانگین mIU/L	SD mIU/L	CV%
1	12	0/5	0/042	6/5
2	12	5	0/17	5/3
3	12	10	0/32	5/4
4	12	40	0/85	3/9

### جدول شماره 2 ( اینترا-اسی )

نمونه	تعداد دفعات تکرار	میانگین mIU/L	SD mIU/L	CV%
1	5	0/5	0/049	9/4
2	5	5	0/16	5/2
3	5	10	0/39	6/6
4	5	40	0/94	4/5

هر سری آزمایش بصورت Duplicate انجام شده است .

3- ریکواری آزمایش :

مقادیر معلومی از TSH به 4 سرم با غلظتهای مشخص TSH افزوده شد و ریکواری آنها محاسبه گردید که نتایج آن در جدول زیر آمده است .

### جدول ریکواری :

نمونه	مقدار TSH موجود در سرم (mIU/L)	مقدار افزوده شده TSH (mIU/L)	مقدار مورد انتظار (mIU/L)	مقدار بدست آمده (mIU/L)	ریکواری (%)
1	0/4	0/5	0/45	0/5	111
1	0/4	5	2/7	2/65	98
1	0/4	20	10/2	9/5	93
2	1/5	0/5	1/0	1/05	105
2	1/5	5	3/25	3/1	95
2	1/5	20	10/75	10/2	94
3	3/8	0/5	2/15	2/0	93
3	3/8	5	4/4	4/4	100
3	3/8	20	11/9	11/5	96
4	8/5	0/5	4/5	4/7	104
4	8/5	5	6/75	6/9	102
4	8/5	20	14/25	13/5	94

**4- خطی بودن آزمایش :**

به کمک استاندارد صفر رقت‌های متوالی 4 نمونه سرم با غلظت مشخص از TSH تهیه گردید و نتایج بر اساس ضریب رقت محاسبه شد که در جدول صفحه بعد نتایج آن آورده شده است .

**جدول خطی بودن :**

ریکاویری (%)				مقدار TSH موجود در سرم رقیق نشده (mIU/L)	نمونه
100%	رقت 75%	رقت 50%	رقت 25%		
98	101	95	100	2/5	1
100	99	96	99	5	2
90	99/8	92	95	20	3

**5- اختصاصیت آزمایش :**

اختصاصیت این آزمایش به کمک سرم‌هایی با غلظت‌های مختلف beta HCG, human FSH, human LH جهت بررسی واکنش‌های متقاطع با TSH بررسی شد که نتایج آن در جدول زیر آمده است .

**جدول اختصاصیت (واکنش متقاطع)**

غلظت ظاهری TSH (mlu/L)	غلظت	آنالیت
<0.1	1000	hFSH(IU/L)
<0.1	100	
<0.1	10	
<0.1	1000	hLH(IU/L)
<0.1	100	
<0.1	10	
<0.1	100000	hCG(IU/L)
<0.1	10000	
<0.1	1000	

**6- اثر هوک (Hook Effect)**

آزمایش TSH جهت سرم‌هایی با غلظت بسیار بالا از این آنالیت (500 mIU/L) صورت گرفت که پدیده هوک مشاهده نشد .

**References**

1. Cobb W.E., Lamberton R.P, Jackson I.M.D. 1984. Use of a rapid, sensitive immunoradiometric assay for thyrotropin to distinguish normal from hyperthyroid subjects. Clin.Chem. 30:1558-1560.
2. Helenius T., Tikanoja S. 1986. A sensitive and practical immunoradiometric assay of thyrotropin. Clin. Chem. 32:514-518
3. Woodhead J.S., Weeks I., 1985. Circulating thyrotropin as an index of thyroid function. Ann. Clin. Biochem. 22:455-459.
4. Lamberg B.A., Helenius T., Liewendahl K. 1986. Assessment of thyroxine suppression in thyroid carcinoma patients with a sensitive immunoradiometric TSH assay. Clin. Endocrinol. 25:259-263.

**Adress :**

No:1161 , Bid Avenue , Payetakht , Industrial zone , Tehran , Iran

Tel : +98 21 66 56 91 84 - 66 59 37 41 Fax : +98 21 66 56 14 28

Email : info@biokarpira.com

www.biokarpira.com



043 ISO 9001-2008 13485