

## ارزش تشخیصی IgG Elisa در بیماران مشکوک به بروسلوز

پرویز صالح<sup>۱\*</sup>، بهروز نقیلی<sup>۲</sup>، ژینوس بیات ماکو<sup>۳</sup>، مجتبی ورسوچی<sup>۴</sup>

۱. متخصص بیماریهای عفونی و گرمسیری، استادیار دانشگاه علوم پزشکی تبریز
۲. متخصص بیماریهای عفونی و گرمسیری، استاد دانشگاه علوم پزشکی تبریز، مرکز تحقیقات بیماریهای عفونی و گرمسیری
۳. متخصص بیماریهای عفونی و گرمسیری، استادیار دانشگاه علوم پزشکی تبریز
۴. متخصص بیماریهای عفونی و گرمسیری، دانشیار دانشگاه علوم پزشکی تبریز، مرکز تحقیقات بیماریهای عفونی و گرمسیری

\* نشانی برای مکاتبه: تبریز، خیابان آزادی، نرسیده به چهارراه حافظ، مرکز آموزشی و درمانی سینا، بخش بیماریهای عفونی، تلفاکس ۵۴۱۳۵۸۹، P.ZZSS@yahoo.com  
دریافت مقاله: بهمن هشتاد و هفت پذیرش برای چاپ: فروردین هشتاد و هشت

### چکیده

**سابقه و هدف:** بروسلوز هنوز هم یک مشکل عمده بهداشتی و آندمیک در بسیاری از مناطق دنیا شامل خاورمیانه، آمریکای لاتین، حاشیه مدیترانه ای و از جمله کشور ما می باشد. مطالعات متعدد در آزمایشگاههای مختلف برای به دست آوردن روشهای بهتر تشخیصی انجام پذیرفته است. تست Elisa برای آنتی بادی های اختصاصی ضد بروسلا در تشخیص بروسلوز، موثر ارزیابی شده است و هدف اصلی ما بررسی نقش تست IgG Elisa در تشخیص بیماران مشکوک به بروسلوز می باشد.

**روش کار:** در این بررسی تست IgG Elisa همراه با تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای در بیماران مشکوک به بروسلوز مطالعه گردید. بیماران مراجعه کننده به درمانگاه با تشخیص احتمالی بروسلوز و بیماران بستری در بخش عفونی بیمارستان سینا و امام خمینی تبریز که یکی از تشخیصهای احتمالی آنها بروسلوز بود به صورت ساده و بدون در نظر گرفتن محدوده سنی خاص انتخاب شده و تست های رایت، کومبس رایت و IgG Elisa بعمل آمد. در مواردی که بیمار علائم بالینی کاملاً مشکوک و در عین حال نتیجه تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای پایین تر از ۱/۱۶۰ داشت، دو هفته بعد تست ها جهت بررسی افزایش احتمالی تیتراژ تکرار شدند. برای آنالیز نتایج بیشترین تیتراژ آگلوتیناسیون (رایت یا کومبس رایت) و بیشترین تیتراژ IgG Elisa در هر بیمار مورد استفاده قرار گرفت.

**یافته ها:** از ۸۰ بیمار بررسی شده تنها ۲۶ بیمار سرولوژی مثبت داشتند که ۸ مورد تیتراژ با ارزش آنتی بادی هم از نظر IgG Elisa و هم آگلوتیناسیون را نشان دادند. کشتهای خون در هیچکدام از بیماران مثبت نشد. از ۱۸ نمونه باقیمانده در ۱۵ نفر علیرغم آگلوتیناسیون پائینتر و غیر بارز، مقادیر متفاوتی از تیتراهای بالای IgG Elisa بدست آمد. در سه نمونه باقیمانده نیز تیتراهای معنی دار آگلوتیناسیون (بیش از ۱/۱۶۰) وجود داشت در حالیکه IgG Elisa منفی گزارش شد. در این مطالعه حساسیت تست Elisa ۷۲٪ و ویژگی تست Elisa ۷۸٪ بدست آمد.

**نتیجه گیری:** تست IgG Elisa به تنهایی در تشخیص بیماران مشکوک به بروسلوز از ارزش کمتری برخوردار است. به منظور تکمیل ارزیابی بیماران مشکوک به بروسلوز به روش Elisa، حداقل انجام همزمان IgG Elisa و IgM Elisa توصیه می شود. IgG Elisa به تنهایی، در ارزیابی جواب به درمان و تصمیم گیری در مورد عود یا ازمان بیماری شاید مفید باشد.

### واژگان کلیدی: بروسلوز - آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای - IgG Elisa

#### مقدمه

بهداشتی مطرح بوده و مطالعات متعددی جهت بررسی چهره های اپیدمیولوژیک و کلینیک بیماری به کار گرفته شده است (۲). مطالعات زیادی نیز در مورد تشخیص سرولوژیک این بیماری بعمل آمده است (۳). غالباً تشخیص بالینی بروسلوز با مشکل مواجهه می شود که به علت تشابه آن با بسیاری از بیماریهای عفونی، غیر عفونی و نیز شکست متدهای تشخیصی در مواردی از بیماری است (۴).

بروسلوز بیماری مشترک بین انسان و دام است که از طریق حیوانات به انسان منتقل می شود. نمای بالینی بروسلوز غیر اختصاصی است. علت نامگذاری بروسلوز و عوامل مولد آن به تلاشهای David Bruce برمی گردد. وی که یک پزشک اسکاتلندی بود، در طی اقامت خود در مالت در سال ۱۸۸۷ عامل بیماری را کشف کرد (۱). از زمان شناخت، بروسلوز به عنوان یک مشکل

باشد(۳). اما آیا مطالعه هر یک از ساب کلاسها (از جمله IgG) به تنهایی می تواند مشکل تشخیصی بیماران مشکوک به بروسولوز را مناسبتر و دقیقتر از تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای حل کند. ما در این مطالعه به بررسی ارزش تشخیصی تست IgG Elisa در تایید تشخیص بیماران مشکوک به بروسولوز می پردازیم.

### روش کار

افراد مورد مطالعه مراجعین به درمانگاه عفونی بیمارستان سینا که در ویزیت اولیه تشخیص احتمالی بروسولوز داشته اند، و همچنین بیماران بستری در بخشهای عفونی بیمارستان سینا و بیمارستان امام خمینی تبریز که تشخیص اولیه بروسولوز داشتند، به صورت ساده و بدون در نظر گرفتن محدوده سنی خاص انتخاب و وارد مطالعه شدند. بیماران تشخیص داده شده تا ۳-۲ ماه بعد از درمان پیگیری می شدند. همچنین پرونده بیماران بستری مورد مطالعه قرار گرفته و اطلاعات لازم از آنها استخراج می شد. طول مدت مطالعه ۲۰ ماه بود. ۸۰ نمونه سرم از بیمارانی که مشکوک به بروسولوز بودند در این مطالعه بررسی شدند. اطلاعات جمع آوری شده از بیماران شامل مشخصات دموگرافیک، محل سکونت، سابقه مصرف لبنیات تازه، تاریخ شروع بیماری، علائم بیماری، و یافته های آزمایشگاهی شامل: تعداد گلبولهای سفید خون، ESR، CRP، آنزیمهای کبدی، بیلی روبین، کشت خون، نتیجه تست wright، Coombs wright، IgG Elisa بود. قبل از معاینه در مورد هدف معاینه و اهمیت آن اطلاعاتی جهت همکاری بهتر بیمار داده می شد. سپس پرسشنامه مورد نظر تکمیل و برای تستها آگلوتیناسیون و Elisa خونگیری می شد. به بعضی از بیماران که در آنان نتایج اولیه بررسی آزمایشگاهی منفی یا حد وسط بود و در عین حال همچنان قویاً از نظر کلینیکی مشکوک به بروسولوز بودند، توصیه می شد دو هفته بعد مراجعه نمایند و در ویزیت های بعدی مجدداً معاینه و خون گیری به عمل می آمد تا هم یافته های جدید فیزیکی و هم تغییرات آنتی بادی مشخص گردد. در این مطالعه تست آگلوتیناسیون، رایت، کومبس رایت با استفاده از آنتی ژنهای ساخت انیستیتوپاستور و برای تست IgG Elisa کیت ساخت کارخانه IBL HAMBURG استفاده شد. جهت بررسی آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (تست رایت) مطابق جدول ۱ عمل شد. لوله ها پس از تهیه به این روش ۲۴ ساعت در ۳۷<sup>oC</sup> انکوبه و پس از ۱۰ دقیقه سانتیفریوژ، از نظر آگلوتیناسیون بررسی می شدند.

پس از ظن بالینی، تایید تشخیص بروسولوز در آزمایشگاه بطور عمده بر پایه کشت باکتری و تست های سرولوژیک استوار بوده است. از آنجائی که کشت خون ممکن است هفته ها طول کشیده و در عین حال در جدا سازی ارگانیزم مسبب ناموفق باشد تشخیص آزمایشگاهی اغلب موارد بروش سرولوژی انجام می گیرد. روشهای متداول مورد استفاده برای تشخیص سرولوژیک بروسولوز شامل تست آگلوتیناسیون سریع با اسلاید (RSAT)، تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT)، 2ME، تست فیکساسیون کمپلمان (CFT) و Elisa می باشد(۵و۴و۱). اخیراً تکنیک PCR در تشخیص بروسولوز در مقایسه با سایر روشها بررسی شده است(۶و۴) که مسلماً کاربردی عملی محدودتری دارد. یکی از مشکلات اصلی تشخیص بیماری به روش سرولوژیک واکنش های متقاطع است که بین بروسلاها و باکتریهای دیگر (نظیر سالمونلوز، تولارمی، کلرا) و حتی تعداد زیادی از بیماریهای غیر عفونی (روماتولوژیک، بدخیمی و...) از جمله لوپوس اریتماتو و مولتیپل میلوما و لنفوم اتفاق می افتد(۸و۶-۸). مشکل دیگر آن است که تشخیص بروسولوز نمی تواند فقط با تعیین عیار آنتی بادی اثبات گردد. چون افراد سالم مرتبط با دام و نگهداری حیوانات در نواحی آندمیک ممکن است عیارهای بالای از آنتی بادی های بروسولوز نشان دهند(۴و۶و۱). تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای می تواند جوابهای منفی کاذب آنهم به دلیل پدیده منطقه ای و وجود آنتی بادیهی بلوکان داشته باشد و همچنین بدون تست تکمیلی 2ME موارد حاد را از مزمن تشخیص نمی دهد. علاوه بر این تمام کلاسهای ایمونوگلوبولین (IgM- IgG -IgA) باعث آگلوتیناسیون مستقیم می گردند(۷و۵و۱). بنابراین تناسب ایمونوگلوبولین های اختصاصی که تیتراژ آنتی بادی را مشخص می کنند ممکن است مبهم و غامض باشد. لذا نظر می رسد تعیین کلاس آنتی بادی در مواجهه با مراحل حاد، تحت حاد و مزمن بیماری برای تشخیص و پیگیری مهم باشد(۳). نقایص تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای در پیگیری بیماران معمولاً بواسطه تست 2ME و به منظور رفع اثر آنتی بادی (ساب آگلوتینین) با کمک گیری از تست کومبس جبران می شود که مستلزم صرف زمان بیشتری است(۷و۵و۱).

تعیین سطوح آنتی بادی های اختصاصی (IgM- IgG -IgA) از طریق روش Elisa به لحاظ تنوریک شاید بتواند نقایص فوق الذکر برای تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای که کل آنتی بادی ها را در واکنش با آنتی ژن سطحی بروسلا نشان می دهد، مرتفع سازد و از آشفتگیها و پیچیدگیهای ایجاد شده توسط آنتی بادیهی بلوکان یا ناکامل به دور

جدول ۱. تست رایت به روش لوله ای (اعداد به میلی لیتر است)

لوله ها	۱	۲	۳	۴	۵	۶	۷	(شاهد)
مواد								
سرم فیزیولوژی	۰/۹	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
سرم بیمار	۰/۱	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	دور ریخته می شود
رایت لوله ای Ag	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
رقتها	۱/۲۰	۱/۴۰	۱/۸۰	۱/۱۶۰	۱/۳۲۰	۱/۶۴۰	۱/۱۲۸۰	شاهد

برای انجام تست کومبس رایت لوله هایی را که بروش توصیف شده تهیه شده بودند پس از ۲۴ ساعت انکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی گراد و ۱۰ دقیقه سانتیفریوژ، ۱ سی سی از مایع رویی را با سمپل برداشته و مجدداً به هر کدام از لوله ها ۱ سی سی سرم فیزیولوژی ریخته ۱۰ دقیقه سانتیفریوژ کرده مایع رویی را دور می ریزیم این عمل را ۳ بار تکرار می کنیم. در مرحله آخر بعد از برداشت مایع رویی به هر کدام از لوله ها ۲-۱ قطره آنتی هیومن گلوبولین می ریزیم و ۱ ساعت در بن ماری یا انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار می دهیم بعد از اتمام این یک ساعت دوباره داخل لوله ها ۱ سی سی سرم

برای انجام تست کومبس رایت لوله هایی را که بروش توصیف شده تهیه شده بودند پس از ۲۴ ساعت انکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی گراد و ۱۰ دقیقه سانتیفریوژ، ۱ سی سی از مایع رویی را با سمپل برداشته و مجدداً به هر کدام از لوله ها ۱ سی سی سرم فیزیولوژی ریخته ۱۰ دقیقه سانتیفریوژ کرده مایع رویی را دور می ریزیم این عمل را ۳ بار تکرار می کنیم. در مرحله آخر بعد از برداشت مایع رویی به هر کدام از لوله ها ۲-۱ قطره آنتی هیومن گلوبولین می ریزیم و ۱ ساعت در بن ماری یا انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار می دهیم بعد از اتمام این یک ساعت دوباره داخل لوله ها ۱ سی سی سرم

جدول ۲. مقایسه نتیجه تیتراژ آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای با

تعداد بیماران	تیتراژ SAT	نتیجه IgG Elisa	تعداد بیماران
۴۲ مورد	صفر	کمتر از cut off point (منفی)	۴۸
۶ مورد		بیشتر از cut off point (مثبت)	
۱۲ مورد	۱/۲۰-۱/۸۰	کمتر از cut off point (منفی)	۲۱
۹ مورد		بیشتر از cut off point (مثبت)	
۲ مورد	۱/۱۶۰	کمتر از cut off point (منفی)	۳
۱ مورد		بیشتر از cut off point (مثبت)	
۰	۱/۳۲۰	کمتر از cut off point (منفی)	۲
۲ مورد		بیشتر از cut off point (مثبت)	
۱ مورد	۱/۶۴۰	کمتر از cut off point (منفی)	۳
۲ مورد		بیشتر از cut off point (مثبت)	
۰	۱/۱۲۸۰	کمتر از cut off point (منفی)	۳
۳ مورد		بیشتر از cut off point (مثبت)	
۲۳ مثبت	۱۱ مورد مثبت		جمع
۵۷ منفی	۶۹ مورد منفی		۸۰

برای تشخیص بروسلا به روش IgG Elisa به طریق زیر عمل گردید:  
 ۱- ۱۰۰ میکرو از سرم ۱/۱۰۰ رقیق شده بیماران به همه ولهای (چاهک) Coat شده با آنتی ژن بروسلا اضافه و به مدت ۱ ساعت در دمای اتاق انکوبه کرده تا آنتی بادیهای احتمالی ضد آنتی ژن های بروسلا در طی مرحله انکوباسیون به آنها وصل شود.  
 ۲- سه بار شستشو با بافر شستشو بعد از یک ساعت انکوباسیون انجام می گیرد.  
 ۳- ۱۰۰ (میکرو) از آنزیم کونژگه به تک تک چاهک ها اضافه و به مدت نیم ساعت در دمای اتاق انکوبه می شود.  
 ۴- مطابق مرحله ۲ مجدداً شستشو انجام می گیرد.  
 ۵- سوبسترا-کرومومون (Tetramethyl benzidine) به مقدار ۱۰۰ میکرو به همه چاهک ها اضافه و به مدت ۲۰ دقیقه در محل تاریک در دمای اتاق انکوبه می شود.  
 ۶- واکنش با افزودن ۱۰۰ میکرو از محلول Stoppin متوقف می شود.  
 ۷- جذب چاهک در طول موج ۴۵۰ و ۶۳۰ نانومتر با استفاده از دستگاه Elisa reader قرائت می شود.

یافته ها

این بررسی بر روی ۸۰ بیمار (۳۷ زن و ۴۳ مرد) بدون در نظر رفتن محدوده سنی خاص در طی ۲۰ ماه، با ارزیابی تست IgG Elisa در مقایسه با تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای در بیمارستان سینا و امام خمینی انجام گرفت. به جز ۶ بیمار که در درمانگاه مورد مطالعه قرار گرفتند، ۷۴ بیمار بستری به صورت ساده که یکی از تشخیصهای احتمالی آنها بروسلوزیس بود انتخاب شده و ضمن انجام کشت خون، سرولوژی به روش آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای و IgG Elisa انجام گرفت. از این بیماران هیچ مورد کشت خون مثبت بدست نیامد. جدول ۲ نتیجه مقایسه ای بررسی سرولوژیک (آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای و IgG Elisa) را در بیماران نشان می دهد. هماهنگونه که مشخص است نتیجه تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) و تست IgG Elisa کاملاً همسو نیستند. به این معنی که از میان ۲۶ بیمار که سرولوژی مثبت (SAT یا IgG Elisa) از نظر بروسلوز داشتند، ۱۱ مورد سرولوژی به روش آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای مثبت داشتند ( $SAT \geq 1/160$ ) که بعنوان بیماران مبتلا به بروسلوز لحاظ شدند. از این ۱۱ مورد، ۸ مورد تیتراژ از IgG Elisa (بیشتر از cut off pint) داشتند. مطابق جدول ۲، اما در ۳ مورد IgG Elisa منفی بود. از ۱۸ مورد باقی مانده در ۱۵ مورد تیتراژ آگلوتیناسیون پایین بود ( $< 1/160$ ) و در هفته بعد نیز افزایش چهار برابر اتفاق نیفتاد. بنابراین از نظر تشخیص بالینی بروسلوز به عنوان منفی در نظر گرفته شد.

جدول ۳. تیتراژ آنتی بادی در ۸ نمونه سرم با آگلوتیناسیون بالای ۱/۱۶۰ و تیتراژ بالای IgG Elisa (cut off برای الیزا  $2 \pm 9$  و برای

نمونه	تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای		تست آگلوتیناسیون بیش از ۱/۱۶۰
	رایت	کومبس رایت	
۱	۱/۸۰	۱/۳۲۰	۳۲
۲	۱/۱۶۰	۱/۱۶۰	۴۹
۳	۱/۳۲۰	۱/۳۲۰	۲۸۴
۴	۱/۶۴۰	۱/۶۴۰	۲۵۴
۵	۱/۶۴۰	۱/۶۴۰	۲۶۹
۶	۱/۶۴۰	۱/۱۲۸۰	۸۳۱
۷	۱/۱۲۸۰	۱/۱۲۸۰	۲۹
۸	۱/۱۲۸۰	۱/۱۲۸۰	۲۹۳

جدول ۴. مقایسه موارد با مقادیر بالای IgG Elisa و تیتراژ آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای پایینتر از ۱/۱۶۰ (cut off برای

نمونه	تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای		تست آگلوتیناسیون بیش از ۱/۱۶۰
	رایت	کومبس رایت	
۱	منفی	منفی	۱۰۶۶
۲	منفی	منفی	۱۹۰
۳	منفی	منفی	۶۳۸
۴	منفی	منفی	۹۰۱
۵	منفی	منفی	۱۰۷۷
۶	منفی	منفی	۶۶۲
۷	۱/۲۰	۱/۲۰	۲۵/۶
۸	۱/۲۰	۱/۲۰	۳۵۴
۹	۱/۲۰	۱/۲۰	۱۱۷۴
۱۰	۱/۲۰	۱/۲۰	۱۲/۹
۱۱	۱/۲۰	۱/۲۰	۳۱/۸
۱۲	۱/۴۰	۱/۴۰	۱۴۱
۱۳	۱/۴۰	۱/۵۰	۳۱/۷
۱۴	۱/۸۰	۱/۸۰	۱۴۰
۱۵	۱/۸۰	۱/۸۰	۳۰۹

از میان ۲۳ بیماری که IgG Elisa مثبت نشان دادند ۸ مورد تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای مثبت ( $SAT \geq 1/160$ ) و ۱۵ مورد بعدی تیتراژ آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای پایین داشتند (مطابق جدول ۳) و افزایش تیتراژ دو هفته بعد نیز ملاحظه نشد و لذا از نظر تشخیص بروسلوز منفی در نظر گرفته شدند. در این ۱۵ نمونه مقادیر متفاوتی از تیتراژ بالای IgG Elisa بدست آمد. در این بررسی حساسیت تست IgG Elisa ۷۲٪ و ویژگی این تست ۷۸٪ بدست آمد.

این مطالعات مزیت خاصی برای Elisa در مقایسه با تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) مشخص نشده است. مطالعه serra J ترکیب تست رزبنگال مثبت و تست کومبس (تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای به همراه افزودن آنتی گلوبولین انسان) با تیتراژ برابر یا بیش از ۱/۳۲۰ را بهترین معیار تشخیص بروسولوز نشان داده و بررسی IgG Elisa , IgM Elisa بصورت تنها و یا همزمان را دارای مزیت بیشتر در تشخیص بروسولوز ندانسته است (۱۱). Ertek M و همکاران در مطالعه ای که شامل ۳۲ بیمار با تشخیص بروسولوز بوده است. تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) را در تشخیص بروسولوز حد نسبت به Elisa (IgG, IgM) به لحاظ سهولت و هزینه کم تر ارزشمندتر یافته اند (۱۲). در مطالعه دیگری که توسط Gomez و همکاران در سال ۲۰۰۸ منتشر شده است حساسیت روش Elisa در تشخیص بروسولوز انسانی بیشتر از تست های رزبنگال، آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای و Brucellacapt نبوده است (۱۳). در یک مطالعه دیگر علیرغم استفاده موازی از بررسی همزمان دو ایمونوگلوبولین IgG و IgM به روش ELISA، ارزش مشابهی با تست های کلاسیک از جمله آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای داشته است (۱۴) و این در حالی است که Araj GF و همکاران در مطالعه خود، ضمن بررسی مقایسه ای تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT)، روش Elisa را تست انتخابی در بیماران که از نظر کلینیکی مشکوک به بروسولوز باشند معرفی نموده است (۱۵). در مطالعه ما از ۱۱ مورد بیمار مبتلا به بروسولوز که بر اساس تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای، علائم بالینی سازگار، پاسخ به درمان مناسب و بهبودی کامل با پیگیری بالینی به مدت ۳-۲ ماه، تشخیص داده شده بودند، ۳ مورد IgG Elisa منفی داشتند. حالت فوق را می توان این گونه توضیح داد که احتمالاً این ۳ بیمار مبتلا به بروسولوز حاد بوده و اکثریت آنتی بادی ها از نوع IgM بوده است و چون IgM Elisa انجام نداده ایم نتیجه تست Elisa منفی بوده است. از طرف دیگر مثبت بودن IgG Elisa در ۱۵ بیماری که تیتراژ آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) پایین داشته ( $1/160$ ) و افزایش تیتراژ بعدی نیز ملاحظه نشده و از نظر تشخیص بالینی بروسولوز، منفی در نظر گرفته شدند، می تواند به دلیل ارتباط شغلی، بدون بیماری فعال باشد. پایین بودن حساسیت و اختصاصی بودن تست Elisa در مطالعه ما که به ترتیب  $72\%$  و  $78\%$  بدست آمده است عمدتاً به این دلیل است که در این مطالعه فقط IgG Elisa بررسی شده و IgM Elisa اندازه گیری نشده است. از مجموع یافته های فوق الذکر می توان چنین نتیجه گیری کرد که بررسی IgG Elisa به تنهایی جایگزین مناسبی برای تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای نیست و می تواند با نتایج مثبت و منفی کاذب زیادی همراه باشد. این تست در شناسایی موارد حاد بروسولوز ممکن است ضعف داشته باشد چرا که در این شرایط آنتی بادی تولید شده عمدتاً از نوع IgM است. جهت تکمیل ارزیابی بیماران مشکوک به بروسولوز و پیشگیری از فراموش شدن تشخیصهای افتراقی دیگر تطبیق علائم بالینی، تکیه بر تیتراژ بالا و یا فزاینده تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) و در صورت استفاده از سرولوژی به روش Elisa، حداقل انجام همزمان IgG Elisa و IgM Elisa توصیه می شود.

### نتیجه گیری

تست IgG Elisa به تنهایی در تشخیص بیماران مشکوک به بروسولوز از ارزش کمتری برخوردار است. به منظور تکمیل ارزیابی بیماران مشکوک به بروسولوز به روش Elisa، حداقل انجام همزمان IgG Elisa و IgM Elisa توصیه می شود. IgG Elisa به تنهایی، در ارزیابی جواب به درمان و تصمیم گیری در مورد عود یا ازمان بیماری شاید مفید باشد

بروسولوز بعنوان یک بیماری مشترک بین انسان و حیوانات اهلی (Zoonosis) همچنان مشکل بهداشتی مناطقی از دنیا از جمله ایران است که بیماری در آن آندمیک می باشد. مطالعات مختلف و زیادی جهت رسیدن به روشهای سریعتر و بهتر تشخیصی انجام گرفته است. اگر چه استاندارد طلایی تشخیص این بیماری ایزولاسیون باکتری از کشت خون، مغز استخوان یا تجمعات چرکی مشکوک است اما در عمل رسیدن به کشت خون مثبت و بکارگیری این شیوه تشخیصی برای بروسولوز، با مشکلات عدیده ای مواجه است. زیرا اولاً نتیجه گیری از آن تابعی از سابقه مصرف آنتی بیوتیک، مدت آزمایشگاهی و مدت انکوباسیون می باشد بطوری که گاهی لازم است نمونه ها تا مدت ۴ هفته نگهداری شود. و بنابراین شیوه تشخیصی زمان بری خواهد بود. ثانیاً تحت شرایط ایده آل احتمال جدا سازی ۱۵ تا ۷۹ درصد بیشتر نیست (۹)، ثالثاً محیط های کشت در آزمایشگاه در صورت مثبت بودن، بالقوه از طریق استنشاقی می تواند برای کادر آزمایشگاه آلوده کننده باشند. در مطالعه حاضر علیرغم اینکه از همه بیماران مشکوک به بروسولوز کشت خون در محیط کاستاندا بعمل آمد، مورد مثبت کشت خون بدست نیامد. مبنای تشخیص نهایی بروسولوز در پیش بیماران ما علائم کلینیکی سازگار، تست آگلوتیناسیون مثبت باعیار برای یا بیش از  $1/160$ ، جواب به درمان و پیگیری درمانگاهی بیماران تا ۳-۲ ماه بعد، بود. تست های سرولوژیک متعددی بعنوان پیگیری ردیابی عفونت بروسولایی جهت ارزیابی آنتی بادی علیه بروسلا بکار برده شده است که از جمله قدیمی ترین آنها تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای است که توسط wright و smit در سال ۱۸۹۷ ابداع شده است (۷و۵). در این تست مقدار کلی آنتی بادی آگلوتینه کننده تعیین می شود ولی افتراق بین ایزوتایپهای ایمونوگلوبولین مشخص نمی شود. Reddin و colleaues تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای را با اضافه کردن ۲- مرکاپتوانول برای تعیین آگلوتیناسیون IgG و حذف آگلوتیناسیون IgM بکار برده و نشان دادند که وجود IgG بخوبی با بیماری فعال ارتباط دارد و نتایج ترکیبی تست های آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) و افزودن ۲-مرکاپتوانول (2ME) در پی گیری بیماری و ارزیابی پاسخ به درمان مفید می باشد. واکنشهای منفی کاذب در تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) می تواند بخاطر پدیده پروزون باشد در حالی که واکنشهای مثبت کاذب، ناشی از واکنش متقاطع با آنتی بادی های یرسینیا، کلرا یا تولارمی و حتی گاهی بیماریهای غیر عفونی می تواند باشد. واکنشهای مثبت کاذب و منفی کاذب را می توان با رقیق کردن فراتر از  $1/320$  جلوگیری کرد (۹). بندرت وجود آنتی بادی های بلوکان می تواند تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) را منفی نشان دهد که می توان با آزمایش کومبس از آن جلوگیری کرد. از سوی دیگر یکی از معمول ترین مشکلات تشخیص سرولوژیک بروسولوز تداوم آنتی بادی علیه بروسلا در تیتراژهای مختلف، برای مدت طولانی بعد از بهبود کامل کلینیکی بیماران است (۱۰). بکارگیری روش Elisa برای تشخیص بروسولوز به لحاظ تئوریک مزیتهایی بر تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای دارد. این روش از طرفی ایمونوگلوبولینهای اختصاصی بروسلا را ردیابی می نماید و از طرف دیگر ضمن نشان دادن کل آنتی بادی های که در واکنش به آنتی ژن سطحی بروسلا ایجاد شده اند، می تواند از تمام آشفته گیها و پیچیدگی های ایجاد شده توسط آنتی بادی بلوکان یا ناکامل ممانعت کند (۳). اما در عمل مطالعات مختلف که به مقایسه روش آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) و Elisa پرداخته اند، نتایج متفاوتی نشان داده اند. در برخی از

## REFERENCES

---

1. Young.Ej. Brucella Species. In Mandell GL, Benett JE, Dolin R. Principles and Practice of infectious Diseases. 6 th ed. New Yourk. Churchill Living Stome, 2005;P:2669-2674.
2. Araj.F, Azzam.RA. Seroprevalence of brucella antibodies among persons in high-risk occupation. Epidemiol-infect. 1999;117(2):281-8
3. Gad.EL, Rab.MO, Kambal.AM. Evaluation of brucella enzyme immunoassay test (ELISA) in compatison with bacteriological culture and agglitination. J infect. 1998;36(2): 197-201
4. AL-Attas.R, AL.Khalifa.M, AL.Qurashi.AR, Badawy M, ALGualy N. Evaluation of PCR, culture and serology for the diagnosis of Acute human Brucellosis. Ann Saudi Med. 2000; 20(3-4): 224-228
5. Salata RA. Brucellosis. In Goldman L, Ausiello O. CESIL Text book of Medicine. 22 thed. Philadelphia. Saunders, 2004; P:1887-1890
6. AL. Eissa.Y, Brucellosis in saudi Arabia: Past Present and future. Annals of saudi medicine. 1999; 19(5):403
7. Corbel MJ, Beeching NJ. Brucellosis: In Kasper DL, Fauci AS, Longo DL, Braunwald E, Hauser SL, Jameson JL. Harrison's Principles of Internal Medicine. 16 thed. New Yourk Mearaw-Hill, 2005; P:914-917
8. Gotuzzo.E, Carrillo.C. Brucella: In Gorbach. SL, Bartelelt. JG, Blacklow. NR. Infectious disease. 2th ed. Philadelphia. Saunders, 1998, P: 1837-1845.
9. Detection of Antibodies to Brucella cytoplasmic proteins in the cerebrospind fluid of patients with Neurobrucellosis. Clin.inf.dis. 1996; 22. 446-455.
10. Almuneef M, Memish ZA. Persistence of brucella antibodies after successful treatment of acute brucellosis in an area of endemicity. J clin microbiol 2002; 40(6): 2313.
11. Serra J. Laboratory diagnosis of brucellosis in a rural endemic area in northeastern Spain. Int Microbiol 2004; 7(1): 53-58.
12. Ertek M, Yazgi H, Ozkurt Z, et al. Comparison of the diagnostic value of the standard tube agglutination test and the ELISA IgG and IgM in patients with brucellosis. Turk J Med Sci. 2006; 36(3): 159-163.
13. Gomez MC, Nieto JA, Rosa C, et al. Evaluation of seven tests for diagnosis of human brucellosis in an area where the disease is andemic. Clin, Vaccine Immunol. 2008; 15(6): 1031-1033.
14. Colmenero JD, Porrás J, Cardenas A, et al. Evaluation of the chromotitre ELA test in the diagnosis of Human brucellosis. Enferm infec Microbiol Clin. 1994; 12(2):60-5
15. Araj GF, Kattar MM, Fattouh LG, et al. Evaluation of the PANBIO brucella Immunoglobulin G (IgG) and IgM Enzyme – linked immunosorbent assay for diagnosis of human brucellosis. Brucellosis\ EVALUA 1.HTM. July 2005.