

Original Article

The therapautic effect of *Marrubium vulgare*, *Salvia officinalis* and *lippia citriodora* in killing of *Toxoplasma gondii* tachyzoite and evaluation by MTT assay

Ehsan Shariat Bahadory^{1*}, Abdolhosein Dalimi Asl¹, Seyedeh Somayyeh Mosavipoor², Ali Dalir Ghaffari¹, Somayyeh Namroodi³, Sekhavat Ghaffari Novin⁴

¹Department of Medical Parasitology, School of Medicine, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran

²Department Nursing, School of Nursing, Iran Medical University, Tehran, Iran

³Department of Small Animal Sciences, Veterinary University, Gorgan University, Gorgan, Iran

⁴School of Medicine, Sepah Enghelab Eslami University, Tehran, Iran

*Corresponding author; E-mail: e_shari2000@yahoo.com

Received: 12 December 2015 Accepted: 12 April 2016 First Published online: 9 December 2017
Med J Tabriz Uni Med Sciences Health Services. 2018 February-March; 39(6):44-50

Abstract

Background: *Toxoplasma gondii* is intracellular parasites that cause many symptoms such as encephalitis and congenital disorders. *Marrubium vulgare*, *Salvia officinalis* and *lippia citriodora* are herbal drugs that used to kill this organism. Our objective were to evaluate the therapeutic effect of *Marrubium vulgare*, *Salvia officinalis* and *lippia citriodora* in killing of *Toxoplasma gondii* tachyzoite and evaluation by MTT assay

Methods: In this survey we used *Marrubium vulgare*, *Salvia officinalis* and *lippia citriodora* suspension plus RPMI medium containing peritoneal tachyzoite after incubation at 37°C. The measurement done by MTT assay and statistial assesment done by spss19 software. Our investigation based on two medium (invitro and invivo) to approve our results.

Results: In RPMI medium the killing with three herbal drugs were seen and the decrease of Absorbance were seen by MTT assay. The means of OD were 0.05 to 0.16 in presence of herbal drugs but the means of OD were 0.9 to 2.3 in absence of herbal drugs.

Conclusion: *Marrubium vulgare*, *Salvia officinalis* and *lippia citriodora* are herbal drugs that are very useful to kill *Toxoplasma gondii* tachyzoite in invitro condition.

Keywords: *Toxoplasma Gondii*, *Marrubium Vulgare*, *Salvia Officinalis*, *Lippia Citriodora*, MTT Assay

How to cite this article: Ehsan Shariat Bahadory, Abdolhosein Dalimi Asl, Seyedeh Somayyeh Mosavipoor, Ali Dalir Ghaffari, Somayyeh Namroodi, Sekhavat Ghaffari Novin. [The therapautic effect of *Marrubium vulgare*, *Salvia officinalis* and *lippia citriodora* in killing of *Toxoplasma gondii* tachyzoite and evaluation by MTT assay]. Med J Tabriz Uni Med Sciences Health Services. 2018 February-March;39(6):44-50. Persian.

مقاله پژوهشی

اثرات درمانی ترکیب گیاهان *lippia citriodora + Salvia officinalis+ Marrubium vulgare* بر روی تاکی زوئیت انگل توکسوبلاسمای گوندی و تشخیص با روش MTT

احسان شریعت بهادری^{*}، عبدالحسین دلیمی اصل^۱، سیده سمیه موسوی پور^۲، علی دلیر غفاری^۱، سمیه نمرودی^۳، سخاوت غفاری نوین^۴

گروه انگل شناسی پزشکی دانشکده پزشکی دانشگاه تربیت مدرس تهران

گروه پرستاری دانشکده پرستاری دانشگاه علوم پزشکی ایران

گروه کلینیکال حیوانات کوچک دانشکده دامپزشکی دانشگاه گرگان

گروه پزشکی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی سپاه پاسداران انقلاب اسلامی ایران

^{*}ایمیل؛ نویسنده رابط: e_shari2000@yahoo.com

دریافت: ۱۳۹۴/۹/۲۱ پذیرش: ۱۳۹۵/۱/۲۴ انتشار برخط: ۱۳۹۶/۹/۱۸

مجله پزشکی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تبریز. بهمن و اسفند ۱۳۹۶؛ ۳۹(۶): ۴۴-۵۰.

چکیده

زمینه: انگل توکسوبلاسمای از خانواده توکسوبلاسماتیه آ می‌باشد که اولین بار در جونه کتینو داکتیلوس گوندی مشاهده شد. یکی از راههای انتقال بیماری توکسوبلاسموزیس مادرزادی، انتقال از طریق جفت به جنین می‌باشد که تشخیص این بیماری را در این مرحله بسیار حائز اهمیت می‌نماید. توکسوبلاسموزیس مادرزادی چنانچه در سه ماهه اول بارداری رخ دهد به سقط جنین و اختلالات اعصاب مرکزی و چشمی منجر می‌شود. لذا روش‌های تشخیصی دقیق در بررسی زنان مبتلا به عفونت توکسوبلاسموز حائز اهمیت می‌باشد که شامل روش‌های سرولوژی مانند الایرا اویدیتی هستند. روش‌های درمانی هم در مراحل مختلف بیماری توکسوبلاسموزیس متفاوت است. داروهای گیاهی مختلفی برای درمان توکسوبلاسموزیس قابل استفاده هستند که از آن جمله می‌توان فراسیون، مریم گلی و برگ به لیمو نام برد.

روش کار: در این راستا سعی شد از جمع آوری نمونه‌های مختلف و بررسی مقایسه‌ای آنها در درمان توکسوبلاسموزیس مانند نمونه‌های صفاتی بهره جست. مایع صفاتی موش سفید حاوی تاکی زوئیت توکسوبلاسمای، نمونه اصلی ما بود که در محیط RPMI به دو قسمت حاوی داروهای گیاهی و فاقد داروهای گیاهی تقسیم شدند. داروی گیاهی در سه دوز تهیه گردید و نتایج آزمایش با روش MTT بررسی گردید. همچنین در این مطالعه میزان EC50 داروی ترکیبی فوق نیز مورد بررسی قرار گرفت. بررسی آماری با نرم افزار SPSS18 صورت پذیرفت. در مطالعه فوق از تعدادی موش زنده (invivo) به صورت شاهد نیز استفاده گردید که تکمیل کننده مطالعه در شرایط آزمایشگاهی نیز بود.

یافته ها: میانگین OD بررسی شده در حضور ترکیب داروئی گیاهی ۰/۰۵ تا ۰/۱۶ و میانگین OD بررسی شده در غیاب ترکیب گیاهان داروئی ۰/۹ تا ۰/۲ بود که کاهش تاکی زوئیت انگل توکسوبلاسمای گوندی در حضور ترکیب داروئی گیاهی فوق دیده شد (invitro). ضمناً EC50 ترکیب داروئی فوق در دوز ۵۰mg/ml دیده شد.

نتیجه گیری: تفسیر این مقایسه حاکی از آن بود که داروهای فراسیون، مریم گلی و برگ به لیمو به صورت ترکیبی (mix) خاصیت ضد انگلی علیه تاکی زوئیت توکسوبلاسمای دارند و به میزان قابل توجهی از شدت و حدت بیماری می‌کاهند و این ویژگی هم در شرایط invivo و هم invitro به اثبات رسید.

کلید واژه ها: توکسوبلاسمای گوندی، فراسیون، مریم گلی و برگ به لیمو، MTT

نحوه استناد به این مقاله: شریعت بهادری ا، دلیمی اصل^۱، موسوی پور س س، دلیر غفاری ع، نمرودی س، غفاری نوین س. اثرات درمانی ترکیب گیاهان *lippia citriodora + Salvia officinalis+ Marrubium vulgare* بر روی تاکی زوئیت انگل توکسوبلاسمای گوندی و تشخیص با روش MTT. مجله پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تبریز. ۱۳۹۶؛ ۳۹(۶): ۴۴-۵۰.

حق تأثیف برای مؤلفان محفوظ است.

این مقاله با دسترسی آزاد توسط دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی - درمانی تبریز تحت مجوز کریتیو کامنز (4.0) (http://creativecommons.org/licenses/by/4.0/) منتشر شده که طبق مفاد آن هرگونه استفاده تنها در صورتی مجاز است که به اثر اصلی به نحو مقتضی استناد و ارجاع داده شده باشد.

مقدمه

متعاقباً درمان به موقع این عفونت انگلی حائز اهمیت می‌باشد. این انگل دارای دو مرحله فعال تاکی زوئیت و غیر فعال برادی زوئیت است که در مطالعه فوق سعی شده است اثر درمانی ترکیب فوق بر علیه مرحله فعال انگل توکسوپلاسمما گوندی (تاکی زوئیت) بدست آمد از مایع صفائی موش در دو محیط آزمایشگاهی (invitro) و موجود زنده (invitro) بررسی گردد (۱۲-۱۸). هدف از این آزمایش اثرات درمانی ترکیب گیاهان *Marrubium vulgare* + *lippia citriodora + Salvia officinalis* بر روی تاکی زوئیت انگل توکسوپلاسمما گوندی و تشخیص با روش MTT بود که این تاثیرات هم در شرایط آزمایشگاهی و هم در بدن موجود زنده بررسی گردید (۱۸).

روش کار

در تعیین EC₅₀ سه دوز داروئی گیاهی به طور تجربی به محیط اضافه گردید که شامل دوزهای ۵،۱۰ و ۵۰ میلیگرم در میلی لیتر بود که بیشترین کشنندگی تاکی زوئیت انگل در دوز ۵۰ mg/ml دیده شد (invitro). مطالعات آماری نتایج فوق شامل میانگین داده ها و انحراف معیار داده ها بود. نوع مطالعه فوق مطالعه مقایسه ای بود. با استفاده از روش MTT میزان تاثیر داروهای گیاهی فوق را در زنده بودن (viability) تاکی زوئیت انگل توکسوپلاسمما گوندی مورد ارزیابی قرار می دهیم. بررسی ها آماری با استفاده از نرم افزار spss 18 صورت پذیرفت.

انتخاب نمونه شامل مایع صفائی موش سفید سوری بود که ابتدا با استفاده از تاکی زوئیت انگل توکسوپلاسمما آلوود شدند و بعد از یک هفته از مایع صفائی آنها نمونه برداری صورت گرفت که این نمونه برداری در حضور آنتی بیوتیک های پنی سیلین و استرپتومایسین و PBS صورت گرفت. سپس تاکی زوئیت انگل در محیط RPMI متقل و بعد از ۲ تا ۳ روز برای انجام روش MTT آماده گردید. سپس سوسپانسیونی از دارو های مریم گلی، فراسیون و برگ به لیمو به ۱۶ خانه از چاهک های مورد آزمایش اضافه گردید و در برابر ۱۶ خانه از چاهک های فاقد داروی فوق به عنوان شاهد مورد بررسی قرار گرفت.

روش MTT مشتمل است بر:

۱. سانتریفیوژ کردن نمونه ها بعد از انکوباسیون ۷۲ ساعته
۲. دور ریختن مایع روئی
۳. اضافه کردن ۱۰۰ میکرولیتر RPMI و ۱۰ میکرولیتر رنگ MTT
۴. انکوباسیون ۴ ساعته در ۳۷ درجه سانتی گراد
۵. سانتریفیوژ و دور ریختن مایع روئی
۶. اضافه کردن ۵۰ میکرولیتر DMSO
۷. انکوباسیون ۱ ساعته در ۳۷ درجه سانتی گراد
۸. خوانش در دستگاه الایزا ریدر با طول موج ۵۷۰ نانومتر

فراسیون با نام علمی (*Marrubium vulgare*) گیاهی چند ساله با ارتفاع حدود ۵۰ سانتیمتر، ساقه گوشه دار، برگ های مودار با رنگ های مشخص و به رنگ سبز متمایل به خاکستری می‌باشد. گل های این گیاه کوچک، سفید و دولبه بوده و بصورت خوشه-های مدور در قسمت گره ساقه قرار گرفته اند. قسمت های مورد استفاده این گیاه قسمت های هوایی بصورت تازه یا خشک شده هستند گروه درمانی: صفرابری و خلط اوری. موارد استفاده و خواص: فراسیون سفید عمده ای برای دو حالت بکار می رود که عبارتند از: دردهای گوارشی (فقدان اشتتها، سوء هاضمه، ناراحتی های صفرابری و نفعخ) و سرفه های خشک (التهاب های حاد یا مزمن برونشیتی) (۱-۶). مریم گلی گیاهی است چند ساله و علفی، ریشه راست و دارای اشعاعات فراوان. ساقه راست و ارتفاع آن بین ۵۰-۸۰ سانتی متر می‌باشد. ساقه های جوان به رنگ سبز تیره و پوشیده از کرکهای انبوه و خاکستری رنگ است. با افزایش عمر گیاه، ساقه چوبی و رنگ آن قهوه ای می شود. برگها بلند و نیزه ای شکل می‌باشند. برگهای پایینی دارای دمبرگ بلند هستند در حالی که برگهای قسمت فوقانی ساقه، دمبرگ کوتاهی دارند. سطح فوقانی و تحتانی برگها پوشیده از کرکهای ظرفی می‌باشد. گلهای به رنگ بنفش متمایل به آبی، صورتی یا سفید و به صورت مجتمع در قسمت فوقانی ساقه ها روی چرخه های مخصوصی مشاهده می شوند. روی هر چرخه ۵-۸ گل وجود دارد میوه فندقه و به رنگ قهوه ای روشن یا تیره است. قطر تاج گیاه حدود ۵۵ سانتی متر است. وزن هزار دانه ۵۵/۶۱ گرم و طول دوره جوانه زنی ۱۲ روز می‌باشد (۷ و ۸). گیاه به لیمو *Lippia citriodora* گیاهی است درختچه ای به ارتفاع ۳-۶ متر با برگ های ساده سرنبیزه ای به طول ۷-۱۰ سانتی متر، نوکدار، در قاعده گره ای و عموماً به صورت دسته های سه تایی در هر گره، برگ های له شده این گیاه بوی خوشایند لیمو را دارد. برگ این گیاه در رفع تپش قلب، سردردهای یک طرفه، سرگیجه، حالات عصبی و خستگی های روحی بسیار مفید است. به لیمو برای تقویت معده در ردیف بهترین داروها قرار می گیرد که برای این منظور بهتر است همیشه به صورت دم کرده مانند چای مصرف شود. برگ ها بخش دارویی این گیاه را تشکیل می دهد و بوی شیشه به بوی لیمو دارد. برگ رنگ سبز مات و دارای بوی معطر، طعم آن تند و کمی تلخ است (۹-۱۱).

انگل توکسوپلاسمما از خانواده توکسوپلاسماتیده آ می‌باشد که اولین بار در جونده کینو داکتیلوس گوندی مشاهده شد. یکی از راههای انتقال بیماری توکسوپلاسموزیس مادرزادی از طریق جفت به جنین می‌باشد که تشخیص این بیماری را در این مرحله بسیار حائز اهمیت می‌نماید. توکسوپلاسموزیس مادرزادی چنانچه در سه ماهه اول بارداری رخ دهد به سقط جنین و اختلالات اعصاب مرکزی و چشمی منجر می‌شود. لذا روشهای تشخیصی دقیق و

شماره چاهک گیاهی	جذب نوری در حضور داروی گیاهی	جذب نوری در حضور	در حضور و غیاب داروی گیاهی در	جذب نوری در غیاب داروی گیاهی
۱/۶۰	۰/۱۴	۱	۵۰mg/ml	EC50=۵۰mg/ml
۱/۷۰	۰/۱۳	۲		
۱/۸۰	۰/۱۶	۳		
۱/۹۰	۰/۱۳	۴		
۲/۱۰	۰/۰۹	۵		
۲/۰۰	۰/۰۶	۶		
۲/۲۰	۰/۰۵	۷		
۲/۴۰	۰/۰۵	۸		
۱/۸۰	۰/۰۵	۹		
۱/۴۰	۰/۱۰	۱۰		
۱/۸۰	۰/۰۵	۱۱		
۱/۹۰	۰/۰۷	۱۲		
۱/۹۰	۰/۰۵	۱۳		
۲/۳۰	۰/۰۵	۱۴		
۰/۹۰	۰/۰۵	۱۵		
۱/۶۰	۰/۰۵	۱۶		
۱۶		۱۶	مجموع	تعداد کل

به منظور بررسی در موجود زنده (invivo)، تعداد ۲۰ موش زنده سوری آلوده به تاکی زوئیت توکسوپلاسما گوندی، به دو بخش مساوی تقسیم و در گروه اول به عنوان بررسی تاثیر داروئی، ترکیب فوق به صفاق ۱۰ موش تزریق گردید در حالیکه به گروه دوم (گروه شاهد) ترکیب فوق تزریق نگردید. بعد از گذشت یک هفته از صفاق هردو گروه آسپیراسیون مایع صورت گرفت و با رنگ آمیزی گیمسا، کاهش تعداد تاکی زوئیت توکسوپلاسما گوندی در گروه اول که ترکیب داروئی فوق را دریافت نموده بودند به طور واضحی دیده شد.

یافته ها

میانگین OD بررسی شده در حضور ترکیب داروئی گیاهی $0/05$ تا $0/16$ و میانگین OD بررسی شده در غیاب ترکیب گیاهان داروئی $0/9$ تا $2/3$ بود که کاهش تاکی زوئیت انگل توکسوپلاسما گوندی در حضور ترکیب داروئی گیاهی فوق دیده شد. در ضمن ترکیب داروئی فوق در دوز 50mg دیده شد.

از جداول فوق اینگونه بدست می آید که میانگین جذب نوری تاکی زوئیت در حضور داروهای گیاهی فوق $0/07$ و میانگین جذب نوری تاکی زوئیت توکسوپلاسما گوندی در غیاب داروهای گیاهی فوق $1/8$ بود. در ضمن $EC50$ ترکیب گیاهی فوق نیز بر روی تاکی زوئیت انگل توکسوپلاسما گوندی در دوز $50\text{mg}/\text{ml}$ مشاهده گردید (جدول ۱ و ۲).

جدول ۲ بررسی میانگین و انحراف معیار بدست آمده از جذب نوری چاهک های حاوی تاکی زوئیت توکسوپلاسما در $EC50=50\text{mg}/\text{ml}$

میانگین	جذب نوری در حضور داروی گیاهی	جذب نوری در غیاب داروی گیاهی
$0/0798$		
$1/8063$		
•	•	•

بدون توجه به سویه آلوده کننده، عفونت های پایدار تنها با خوردن ۱۰۰۰ برادی زوئیت در موش ها ایجاد می شود. این نتایج نشان می دهد که تعدادی از برادی زوئیت ها در معده از بین می روند. برادی زوئیت ها طی ۱۷ ساعت بعد از وارد شدن به بدن، در داخل روده باریک به تاکی زوئیت تبدیل می شوند و تاکی زوئیت ها به اندام های خارج روده ای مهاجرت می کنند (۲۴-۲۲). در موش ها و رات ها کیست ها بیشتر در مغز ولی در پستانداران بزرگ مثل گاو و گوسفند بیشتر در بافت های ماهیچه ای تشکیل می شود (۲۷-۲۵). یکی از مناطقی که تاکی زوئیت توکسوپلاسما گوندی در موش به طور فراوان یافت می شوند، مایع صفاقی موش است که بررسی این تاکی زوئیت های فعال در شرایط آزمایشگاهی با روش های مختلفی صورت می گیرد. یکی از این روش ها، آزمایش MTT یا بررسی زنده بودن (viability) تاکی زوئیت توکسوپلاسما گوندی است که خصوصا در مطالعات داروئی استفاده می گردد (۲۵-۲۷).

بحث

داروهای گیاهی *Salvia officinalis*+ *Marrubium vulgare* lippia citriodora+ گوندی اثر مخرب داشته و در درمان توکسوپلاسموزیس قابل استفاده است. ترکیب داروئی به لیمو، فراسیون و مریم گلی در در محیط آزمایشگاهی و زنده مورد تجویز قرار گرفت و نشان داده شد که در هردو محیط (*invitro,invivo*)، باعث کاهش چشمگیری در تعداد تاکی زوئیت انگل به علت اثر سینزیسم در مواد کاهش در تعداد تاکی زوئیت انگل وارد سلول های مختلف موش داخل صفاقی تاکی زوئیت، انگل وارد سلول های اندوتیال، ماکروفائز، شده در آنها تکامل پیدا می کنند و سلول های اندوتیال، ماکروفائز، پلاسمما سل ها، نوتروفیل ها، اوزینوفیل ها، ماست سل ها و سلول های ماهیچه معده فیروبلاست ها را آلوده می کنند (۲۱-۱۹).

کلینداماپین (۳۰۰-۱۲۰۰ میلی گرم وریدی هر ۶ ساعت) همانند پیریتمامین به همراه کلاریتروماپین مؤثر می باشد. می توان آتوواکون (۷۵۰ میلی گرم هر ۶ یا ۸ ساعت) را نیز انتخاب نمود. برای پیشگیری از بیماری در بیماران مبتلا به ایدزی که CD4 زیر $100 \mu\text{L}$ است می توان از کوتربیومکسازول تنها یا ترکیب پیریتمامین، داپسون و لوکوورین استفاده نمود. ترکیب داروئی استاتین ها به همراه داروهای ضد پوکی استخوان هم در درمان توکسوپلاسموزیس موثر هستند (۲۵-۲۷).

ترکیب اصلی شیمیایی فراسیون شامل: (1) oxomarrubiin vulgarcoside A (2) and 3-hydroxyapigenin-4'-O-(6'-O-p-coumaroyl)-beta-D-glucopyranoside ماده ماده oxomarrubiin ماده موثره اصلی و عامل مهار کننده سیستم فعال کننده اکسیژنی میکرووارگانیسم ها است. ماده موثره اصلی در گیاه مریم گلی که دارای خواص آنتی اکسیدانی و ضد میکروبی است، ترکیب فنلی است که تحت عنوان methanol/water در این گیاه نام برده می شود که دارای خواص سمی علیه تاکی زوئیت توکسوپلاسمای گوندی است. گیاه به لیمو دارای روغن ضروری lemon می باشد که قادر به نفوذ داخل سلولی در انگل توکسوپلاسمای گوندی و اختلال در متابولیسم انگل می باشد (۳۰-۳۱).

نتیجه گیری

از یافته های فوق نتیجه می شود که ترکیب گیاهان *Marrubium vulgare* + *Salvia officinalis*+ *Lippia citriodora* بر روی تاکی زوئیت انگل توکسوپلاسمای گوندی اثر تحریبی داشته و باعث از بین رفتن این ارگانیسم در حالت فعل خود می گردد.

افراد دارای ایمنی سالم که لنفادنوپاتی ناشی از توکسوپلاسموزیس دارند، به طور کلی نیازی به درمان ندارند. در بیماران دچار ضعف ایمنی، رژیم پیریتمامین (در ابتدا یک دوز خوراکی ۲۰۰ میلی گرم و سپس روزانه ۵۰-۵۷ میلی گرم) با سولفادیازین (روزانه ۴-۶ گرم خوراکی، منقسم در چهار دوز)، به همراه لوکوورین (روزانه ۱۵-۱۰ میلی گرم) توصیه می شود. ۲۰ درصد از افرادی که تحت درمان با این رژیم دو گانه قرار می گیرند، دچار افزایش حساسیت و ۴۰ درصد آنها دچار توکسیسیته می شوند. پیریتمامین (روزانه ۷۵ میلی گرم) با کلینداماپین (۴۵۰ میلی گرم هر ۸ ساعت) رژیم جایگزین می باشد. گلوکوکورتیکوئیدها اغلب برای درمان ادم داخل مغز مورد استفاده قرار می کنند. پس از ۴-۶ هفته (یا پس از آشکار شدن بهبود ضایعات رادیوگرافی) می توان بیمار را تحت درمان سرکوب کننده مزمن با پیریتمامین (روزانه ۲۵-۵۰ میلی گرم) به همراه سولفادیازین (روزانه ۲-۴ گرم) یا پیریتمامین (روزانه ۵۰-۲۵ میلی گرم) به همراه سولفادیازین (روزانه ۲-۴ گرم) یا ۴۵۰ میلی گرم (روزانه ۷۵ میلی گرم) به همراه کلینداماپین (میلی گرم هر ۸ ساعت) قرار داد؛ پیریتمامین تنها (روزانه ۵۰-۷۵ میلی گرم) ممکن است کافی باشد (۲۵-۲۷).

بیماران مبتلا به عفونت چشمی را می توان بهمدت یک ماه درمان نمود. نوزادانی که به طور مادرزادی آلوده شده اند درمان روزانه $0.5-1 \text{ mg/kg}$ و سولفادیازین (100 mg/kg) را بهمدت یک سال دریافت می کنند. در افرادی که توکسیسیته باعث محدودیت استفاده از رژیم های بلندمدت می شود، می توان از رژیم های گوناگون دیگری استفاده نمود، داپسون را می توان جایگزین سولفادیازین نمود. در بیماران دچار ایدز و آنسفالیت توکسوپلاسمائی، پیریتمامین (روزانه ۲۵-۷۵ میلی گرم) به همراه

References

1. Zerbe P, Chiang A, Dullat H, O'Neil-Johnson M, Starks C, Hamberger B, et al. Diterpene synthases of the biosynthetic system of medicinally active diterpenoids in *Marrubium vulgare*. *Plant J* 2014; **79**(6): 914-927. doi: 10.1111/tpj.12589
2. Yousefi K, Fathiazad F, Soraya H, Rameshrad M, Maleki-Dizaji N, Garjani A. *Marrubium vulgare* L. metabolic extract inhibits inflammatory response and prevents cardiomyocyte fibrosis in isoproterenol-induced acute myocardial infarction in rats. *Bioimpacts* 2014; **4**(1): 21-27.
3. Molina-Garza ZJ, Bazaldúa-Rodríguez AF, Quintanilla-Licea R, Galaviz-Silva L. Anti-Trypanosoma cruzi activity of 10 medicinal plants used in northeast Mexico. *Acta Trop* 2014; **136**: 14-18. doi: 10.1016/j.actatropica.2014.04.006
4. Yousefi K, Soraya H, Fathiazad F, Khorrami A, Hamedeyazdan S, Maleki-Dizaji N, et al. Cardio protective effect of methanolic extract of *Marrubium vulgare* L. on isoproterenol-induced acute myocardial infarction in rats. *Indian J Exp Biol* 2013; **51**(8): 653-660.
5. Ohtera A, Miyamae Y, Nakai N, Kawachi A, Kawada K, Han J, et al. Identification of 6-octadecenoic acid from a methanol extract of *Marrubium vulgare* L. as a peroxisome proliferator-activated receptor γ agonist. *Biochem Biophys Res Commun* 2013; **440**(2): 204-209. doi: 10.1016/j.bbrc.2013.09.003

6. Salama MM, Taher EE, El-Bahy MM. Molluscicidal and Mosquitocidal activities of the essential oils of *Thymus capitatus* Hoff. et Link. and *Marrubium vulgare* L. *Rev Inst Med Trop Sao Paulo* 2012; **54**(5): 281-286. doi: 10.1590/S0036-46652012000500008
7. Nicolella HD, Oliveira PF, Munari CC, Costa GF, Moreira MR, Veneziani RC, et al. Differential effect of manool - A diterpene from *Salvia officinalis*, on genotoxicity induced by methyl methanesulfonate in V79 and HepG2 cells. *Food Chem Toxicol* 2014; **72**: 8-12. doi: 10.1016/j.fct.2014.06.025
8. Nikmehr B, Ghaznavi H, Rahbar A, Sadr S, Mehrzadi S. In vitro anti-leishmanial activity of methanolic extracts of *Calendula officinalis* flowers, *Datura stramonium* seeds, and *Salvia officinalis* leaves. *Chin J Nat Med* 2014; **12**(6): 423-427. doi: 10.1016/S1875-5364(14)60066-2
9. Quirantes-Piné R, Herranz-López M, Funes L, Borrás-Linares I, Micol V, Segura-Carretero A, et al. Phenylpropanoids and their metabolites are the major compounds responsible for blood-cell protection against oxidative stress after administration of *Lippia citriodora* in rats. *Phytomedicine* 2013; **20**(12): 1112-1118. doi: 10.1016/j.phymed.2013.05.007
10. Stashenko EE, Martínez JR, Cala MP, Durán DC, Caballero D. Chromatographic and mass spectrometric characterization of essential oils and extracts from *Lippia* (Verbenaceae) aromatic plants. *J Sep Sci* 2013; **36**(1): 192-202. doi: 10.1002/jssc.201200877
11. Portmann E, Nigro MM, Reides CG, Llesuy S, Ricco RA, et al. Aqueous extracts of *Lippia turbinata* and *Aloysia citriodora* (Verbenaceae): assessment of antioxidant capacity and DNA damage. *Int J Toxicol* 2012; **31**(2): 192-202. doi: 10.1177/1091581812436726
12. Oz HS. Toxoplasmosis complications and novel therapeutic synergism combination of diclazuril plus atovaquone. *Front Microbiol* 2014; **5**: 484. doi: 10.3389/fmicb.2014.00484
13. Yang Z, Ahn HJ, Nam HW. Gefitinib Inhibits the Growth of *Toxoplasma gondii* in HeLa Cells. *Korean J Parasitol* 2014; **52**(4): 439-441. doi: 10.3347/kjp.2014.52.4.439
14. Valentini P, Buonsenso D, Barone G, Serranti D, Calzedda R, Ceccarelli M, et al. Spiramycin/cotrimoxazole versus pyrimethamine/sulfonamide and spiramycin alone for the treatment of toxoplasmosis in pregnancy. *J Perinatol* 2014; **11**: 58-62. doi: 10.1038/jp.2014.161
15. Harrell M, Carvounis PE. Current treatment of toxoplasma retinochoroiditis: an evidence-based review. *J Ophthalmology* 2014; **2014**: 273506. doi: 10.1155/2014/273506
16. Chen J, Li ZY, Huang SY, Petersen E, Song HQ, Zhou DH, et al. Protective efficacy of *Toxoplasma gondii* calcium-dependent protein kinase 1 (TgCDPK1) adjuvanted with recombinant IL-15 and IL-21 against experimental toxoplasmosis in mice. *BMC Infect Dis* 2014; **14**: 487. doi: 10.1186/1471-2334-14-487
17. Cornelissen JB, van der Giessen JW, Takumi K, Teunis PF, Wisselink HJ. An Experimental *Toxoplasma gondii* Dose Response Challenge Model to Study Therapeutic or Vaccine Efficacy in Cats. *PLoS One* 2014; **9**(9): e104740. doi: 10.1371/journal.pone.0104740
18. Van Meerloo J, Kaspers GJ, Cloos J. Cell sensitivity assays: the MTT assay. *Methods Mol Biol* 2011; **731**: 237-245. doi: 10.1007/978-1-61779-080-5_20
19. Fu X, Wu B, Huang B, Zheng H, Huang S, Gan Y, et al. The correlation of Tim-3 and IFN- γ expressions in mice infected with *Toxoplasma gondii* during gestation. *Parasitol Res* 2014; **25**: 36-42. doi: 10.1007/s00436-014-4167-3
20. Xu Y, Zhang NZ, Tan QD, Chen J, Lu J, Xu QM, et al. Evaluation of immuno-efficacy of a novel DNA vaccine encoding *Toxoplasma gondii* rhoptry protein 38 (TgROP38) against chronic toxoplasmosis in a murine model. *BMC Infect Dis* 2014; **14**(1): 525. doi: 10.1186/1471-2334-14-525
21. Wang HL, Zhang TE, Yin LT, Pang M, Guan L, Liu HL, et al. Partial Protective Effect of Intranasal Immunization with Recombinant *Toxoplasma gondii* Rhoptry Protein 17 against Toxoplasmosis in Mice. *PLoS One* 2014; **9**(9): e108377. doi: 10.1371/journal.pone.0108377
22. Hassan IA, Wang S, Xu L, Yan R, Song X, XiangRui L. Immunological response and protection of mice immunized with plasmid encoding *T. gondii* glycolytic enzyme Malate Dehydrogenase. *Parasite Immunol* 2014; **15**: 64-72. doi: 10.1111/pim.12146
23. Mathur G, George AE, Sen P. Pediatric choroidal neovascular membrane secondary to toxoplasmosis treated successfully with anti-vascular endothelial growth factor. *Oman J Ophthalmol* 2014; **7**(3): 141-143. doi: 10.4103/0974-620X.142598
24. Mota LA, Roberto Neto J, Monteiro VG, Lobato CS, Oliveira MA, Cunha Md, et al. Culture of mouse peritoneal macrophages with mouse serum induces lipid bodies that associate with the parasitophorous vacuole and decrease their microbicidal capacity against *Toxoplasma gondii*. *Mem Inst Oswaldo Cruz* 2014; **109**(6): 767-774. doi: 10.1590/0074-0276140119
25. Oz HS. Novel Synergistic Protective Efficacy of Atovaquone and Diclazuril on Fetal-Maternal Toxoplasmosis. *Int J Clin Med* 2014; **5**(15): 921-932. doi: 10.4236/ijcm.2014.515124

26. Dolgikh TI, Goncharov DB, Sokolova TF, Chekmarev GV, Turok NE. The patterns of immune and behavioral disorders in *Toxoplasma gondii* antigen-sensitized rat posterity in the postnatal period. *Med Parazitol (Mosk)* 2014; **2**: 33-36.
27. D'Ascenzo M, Bizzarri B, De Monte C, Carradori S, Bolasco A, Secci D, et al. Design, synthesis and biological characterization of thiazolidin-4-one derivatives as promising inhibitors of *Toxoplasma gondii*. *Eur J Med Chem* 2014; **86**: 17-30. doi: 10.1016/j.ejmech.2014.08.046
28. Shaheen F, Rasoola S, Shah ZA, Soomro S, Jabeen A, Mesaik MA, et al. Chemical constituents of *Marrubium vulgare* as potential inhibitors of nitric oxide and respiratory burst. *Nat Prod Commun* 2014; **9**(7): 903-906.
29. Martins N, Barros L, Santos-Buelga C, Henriques M, Silva S, Ferreira IC. Evaluation of bioactive properties and phenolic compounds in different extracts prepared from *Salvia officinalis* L. *Food Chem* 2015; **170C**: 378-385. doi: 10.1016/j.foodchem.2014.08.096
30. Gómez LA, Stashenko E, Ocacionez RE. Comparative study on in vitro activities of citral, limonene and essential oils from *Lippia citriodora* and *L. Alba* on yellow fever virus. *Nat Prod Commun* 2013; **8**(2): 249-252.