

# تأثيرات درمان بيورزونانس بر سيستم آنتي اکسيداني لنفوسيتهاي مبتليان به آرتریت روماتوئيد<sup>۱۸</sup> (RA)

بی. آ. اسلاموف<sup>۱۹</sup>، ار. ام. بالابانوا<sup>۲۰</sup>، وی. آ. فونیتکوف<sup>۲۱</sup>،  
یو. و. گوتووسکی<sup>۲۲</sup> و ای. ای. مایزروف<sup>۲۳</sup>

## چکیده

ما میزان فعالیت سوپراکسید دسموتاز<sup>۲۴</sup>، کاتالاز<sup>۲۵</sup> و گلوتاتیون پراکسیداز<sup>۲۶</sup> و گروه های تیول غیرپروتئینی (گلوتاتیون احیا شده) در لنفوسیت های خونی مبتلیان به آرتریت روماتوئید را پیش و پس از درمان بیورزونانس بررسی کردیم. شرایط سیستم آنتی اکسیدانی در لنفوسیت های مبتلیانی که درمان های دارویی استاندارد را دریافت می کنند با فعال سازی آنزیم های آنتی-اکسیدانی و کاهش محتوای گروه های تیول مشخص می شود. درمان بیورزونانس محتوای گروه های تیول را افزایش داد و فعالیت سوپراکسیداز دسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز را به صورت نرمال در آورد. با این حال، فعالیت کاتالازی بالاتر از گروه کنترل باقی ماند. تغییرات در سیستم آنتی اکسیدانی لنفوسیت ها نشانگر این است که درمان بیورزونانس مکانسیم های محافظتی غیراختصاصی را در بیماران آرتریت روماتوئید فعال کرده است.

<sup>18</sup> Rheumatoid Arthritis

<sup>19</sup> B. I. Islamov

<sup>20</sup> R. M. Balabanova

<sup>21</sup> V. A. Funtikov

<sup>22</sup> Yu. V. Gotovskii

<sup>23</sup> E. E. Meizerov

<sup>24</sup> superoxide dismutase

<sup>25</sup> catalase

<sup>26</sup> glutathione peroxidase

**واژگان کلیدی:** آرتريت روماتوئيد، درمان بيورزونانس، سيستم آنتي اکسيداني لنفوسيت

## مقدمه

نقش گونه‌های فعال اکسيژن<sup>۲۷</sup> (ROS) در ايجاد اختلالات خودايمني از جمله آرتريت روماتوئيد (RA) توجهات زيادي را بخود جلب کرده است [۵]. گونه‌های فعال اکسيژن (رادیکال سوپراکسيد، رادیکال هيدروکسيل،  $H_2O_2$ ، پروکسي نيتريل<sup>۲۸</sup> و غيره) در ايجاد آسيب در طی آرتريت روماتوئيد دخیل هستند [۹]. اطلاعات کمی درباره سيستم آنتي اکسيداني لنفوسيت‌های خونی پيرامونی مبتليان به آرتريت روماتوئيد وجود دارد. مشخص نيست آيا درمان بيورزونانس (BRT) می‌تواند اين سيستم را تنظيم کند يا خير [۲].

ما در اينجا سيستم آنتي اکسيداني لنفوسيت‌های مبتليان به آرتريت روماتوئيد را بررسی و احتمال اصلاح اختلالات مربوطه با کمک درمان بيورزونانس را ارزيابی کردیم.

## مواد و روشها

ما ۲۰ بیمار خانم (۱۹-۶۰ ساله) مبتلا به آرتريت روماتوئيد در مراحل II-III را معاینه کردیم. تمامی بیماران داروی ضد التهابی غيراستروئیدی دیکلوفوناک<sup>۲۹</sup> (دوز روزانه ۵۰-۲۰۰ mg) را دریافت می‌کردند، ۷ بیمار نیز پردنيزولون<sup>۳۰</sup> (n=7، دوز روزانه ۵-۱۵ mg) و یکی از داروهای آمینوکینولین<sup>۳۱</sup>،

<sup>27</sup> Reactive oxygen species

<sup>28</sup> peroxy nitrite

<sup>29</sup> diclofenac

<sup>30</sup> prednisolone

<sup>31</sup> aminoquinoline

متوترکسات<sup>۳۲</sup> و سولفاسالازین<sup>۳۳</sup> را دریافت کردند. درمان بیورزونانس با استفاده از دستگاه IMEDIS-FOLL به مدت نه ماه یک بار در هفته و هر جلسه ۲۰-۳۰ دقیقه صورت پذیرفت. آنالوگ-های الکترونیکی درمان‌های هومیوپاتی متناسب با شرایط بیمار و متناسب با شرایط هر شخص انتخاب شدند [۷].

از خون بیماران، پیش از شروع درمان، در پایان درمان و ۲-۳ ماه پس از [پایان] درمان نمونه برداری شد.

گروه کنترل شامل ۱۰ زن سالم در همان گروه سنی بوده است. لنفوسیت‌ها (سلول‌های تک‌هسته‌ای) با سانتریفیوژ خون پبرامونی در شیب چگالی اوروگرافین-فیکول ( $p=1.077$ ) و دوبار شستشو در بافر فسفات جداسازی شدند. فعالیت‌های آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی در بافرهای خاص اندازه‌گیری شدند. سلول‌ها با فریز شدن ( $0^{\circ}\text{C}$ -۲۰) و گرم شدن چندین‌بار متلاشی شدند. سپس فعالیت‌های آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی محاسبه شدند.

محاسبه غلظت گروه‌های احیاشده تیول با استفاده از ۵،۵'-دیتیو-بیس (۲-نیتروبنزوئیک) اسید<sup>۳۴</sup> مطابق آنچه در تحقیقات مربوطه توصیف شده است صورت گرفت [۴]. در نتیجه واکنش میان ۵،۵'-دیتیو-بیس (۲-نیتروبنزوئیک) اسید و محلول اسیدی گروه-SH های محصولی رنگی با حداکثر جذب نوری برابر  $\lambda = 412 \text{ nm}$  بدست آمد.

فعالیت گلوتاتیون پراکسیداز (GSH-Px) با توجه به گلوتاتیون احیا شده و با استفاده از ترت-بوتیل هیدروپراکسید<sup>۳۵</sup> به عنوان سوبسترا تخمین زده شد [۴]. میزان فعالیت کل سوپراکسید دیسموتاز (SOD) مطابق توصیفات آورده شده در تحقیقات مربوطه

<sup>32</sup> methotrexate

<sup>33</sup> sulfasalazine

<sup>34</sup> 5,5'- dithio-bis(2-nitrobenzoic) acid

<sup>35</sup> tert-butyl hydroperoxide

محاسبه شد [۱۰]. فعالیت کاتالاز با توجه به نرخ تجزیه  $H_2O_2$  تعیین شد [۱۲].

نتایج با استفاده از آزمون X و اندر واردن مورد تحلیل قرار گرفتند. سطح معناداری برابر  $p < 0.05$  تعیین شد.

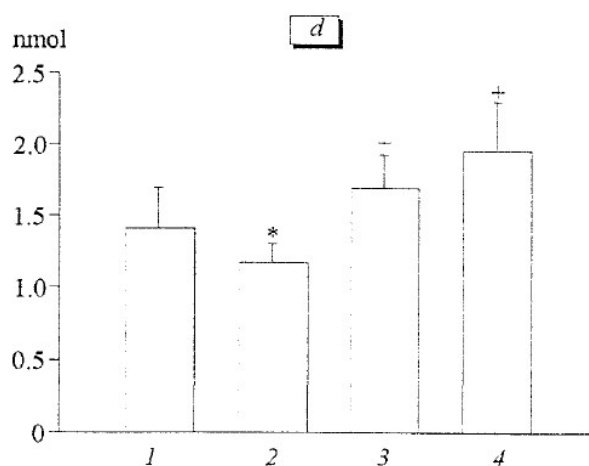
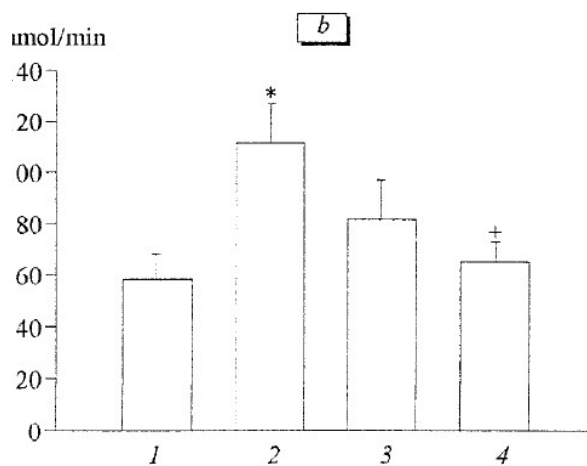
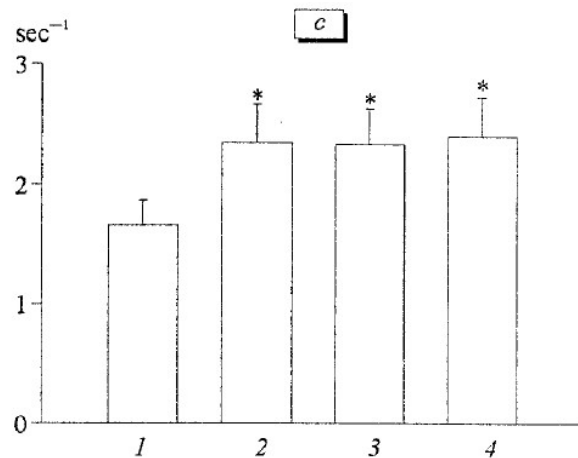
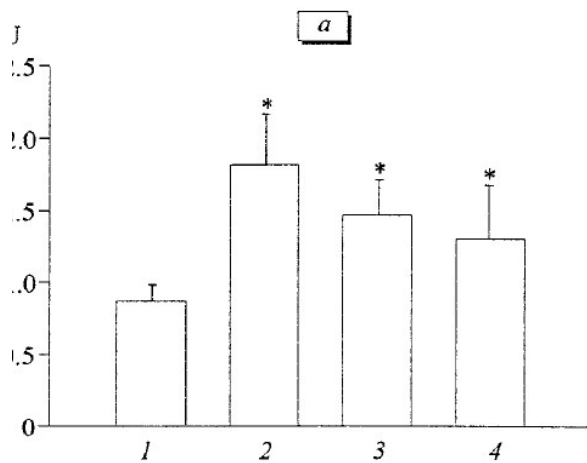
## نتایج

پیش از درمان بیورزونانس، فعالیت SOD، کاتالاز و GSH-Px در لنفوسیت‌های خونی مبتلایان به آرتریت روماتوئید به ترتیب ۱۰۹٪، ۴۲٪ و ۹۲٪ برابر بالاتر از سطوح نرمال بودند. محتوای گروه‌های تیول غیرپروتئینی در این بیماران در مقایسه با گروه کنترل ۱۷٪ پایین‌تر بود (تصویر ۱). در طی درمان بیورزونانس فعالیت GSH-Px تا ۳۷٪ کاهش یافت، اما همچنان ۴۱٪ بالاتر از سطح نرمال باقی ماند. فعالیت SOD که ۱۰۹٪ بالاتر از گروه کنترل بود، تا ۱۹٪ کاهش یافت. فعالیت کاتالاز بدون تغییر باقی ماند. محتوای گروه‌های تیول غیرپروتئینی تا ۴۴٪ افزایش یافت و به ۱۲۱٪ برابر سطح کنترل رسید (تصویر ۱).

این تغییرات در محتوای گروه‌های تیول غیرپروتئینی و فعالیت‌های آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی پس از پایان درمان بیورزونانس ادامه یافتند. محاسبات صورت گرفته در ۲-۳ ماه پس از درمان بصورت زیر هستند. محتوای گروه‌های غیرپروتئینی تیول تا ۶۷٪ افزایش یافت و ۱۳۸٪ کنترل رسید. فعالیت GSH-Px به نزدیکی سطح فعالیت گروه کنترل رسید و به ۵۸٪ پایین‌تر از سطح مشاهده شده پیش از درمان رسید. فعالیت SOD به شکل فزاینده کاهش یافت، اما ۵۱٪ بالاتر از سطح فعالیت گروه کنترل باقی ماند. فعالیت کاتالاز بدون تغییر باقی ماند.

آرتریت روماتوئید معمولا با فعالیت کاهش یافته SOD درون سلولی مرتبط است [۱۴]. مشاهدات ما حاکی از آن بودند که فعالیت SOD در مبتلایان به آرتریت روماتوئید به شکل معناداری بالاتر از افراد سالم است. این مورد احتمالا با درمان با داروهای ضدالتهابی غیراستروئیدی، هورمون‌ها و داروهای سرکوبگر ایمنی و پاسخ جبرانی سلول به تولید دایمی رادیکال‌های اکسیژن آزاد مرتبط است. متاسفانه، بیشتر بیماران داروهای متداول را پیش و در طی درمان بیورزونانس دریافت کردند. در بیمارانی که دچار فعالیت پایین SOD هستند، داروهای ضدالتهابی غیر استروئیدی به شکل مشخصی این پارامتر را افزایش می‌دهند [۱۳]. پژوهش‌های پیشین نشان دادند که التهاب و فاگوسیتوز باکتریایی توسط SOD سرکوب می‌شوند [۱۱]. تنظیم فعالیت SOD به شکلی فعالانه شرایط بیمار را بهبود بخشد [۱۳].

طبق مشاهدات ما، شرایط بالینی مبتلایان به آرتریت روماتوئید در طی درمان بیورزونانس با وجود کاهش فعالیت SOD بهبود یافت. می‌توان این فرضیه را مطرح کرد که درمان بیورزونانس پاسخ التهابی و فشار واکنش‌های انطباقی را کاهش داده است.



**تصویر ۱.** فعالیت‌های SOD (a)، گلوکاتیون پراکسیداز (b) و کاتالاز (c) و محتوای غیرپروتئینی گروه‌های SH (d) در مبتلایان به آرتریت روماتوئید (در هر ۱۰<sup>۶</sup> سلول): کنترل (۱)، پیش از درمان (۲)، بلافاصله پس از درمان (۳) و ۲-۳ ماه پس از پایان درمان بیورزونانس (۴).

کاتالاز یک آنزیم حاوی هم (heme) است که درون پراکسیدوزوم‌ها قرار دارد. این آنزیم H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> را تجزیه می‌کند که این‌کار به تولید متابولیت‌های فعال اکسیژن منجر می‌شود. داده‌های منتشر شده نشان دادند که ۰٫۵٪ O<sub>2</sub> پس از تجزیه H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> تشکیل می‌شود در حالت تک‌فعالی قرار دارد [۶]. در آزمایشات ما فعالیت کاتالاز

بدون تغییر باقی ماند. احتمالاً درمان بیورزونانس منجر به کاهش تولید  $H_2O_2$  نمی‌شود. می‌توان این احتمال را در نظر گرفت که کاتالاز آنزیم آنتی‌اکسیدانی کلیدی در لنفوسیت‌ها نیست. GSH-Px در سیتوپلاسم میتوکندری قرار گرفته است. این آنزیم با اکسید کردن گلوتاتیون و تولید کونژگه‌های مربوط به آن، تجزیه انواع پراکسیداز را کاتالیز می‌کند. میل ترکیبی GSH-Px برای  $H_2O_2$  از کاتالاز بیشتر است. بنابراین GSH-Px در غلظت‌های پایین  $H_2O_2$  موثرتر [از کاتالاز] عمل می‌کند. در پژوهش ما، فعالیت GSH-Px در مبتلایان به آرتریت روماتوئید به شکل معناداری از مقادیر آن در افراد سالم پیشی گرفته بود. فعالیت این آنزیم به شکلی فزاینده در طی درمان بیورزونانس کاهش یافت و پس از درمان تقریباً با مقادیر مربوطه در گروه کنترل تفاوتی نداشت. ترکیبات حاوی SH نقشی اساسی در محافظت از سلول‌ها در برابر رادیکال‌های OH تولید شده در طی واکنش فنتون<sup>۳۶</sup> ایفا می‌کنند. ترکیبات تیول هوموستاز فرایند اکسایش-احیا را در سلول‌ها و بافت‌ها حفظ می‌کنند. استرس باعث تعدیل اکسیداتیو برگشت پذیر گروه‌های تیول می‌شود که این حالت به عنوان واکنش غیراختصاصی به فاکتورهای شدید در نظر گرفته می‌شود [۱]. این تغییرات، شرایط غشا سلول، نفوذپذیری آن و ویژگی‌های چسبندگی آن را تغییر می‌دهند و بر فعالیت آنزیم‌ها و تولید مثل سلولی تأثیرگذار هستند. مطالعات پیشین نشان داده‌اند که ترکیبات حاوی SH اول از همه تحت اکسیداسیون قرار می‌گیرند. این اتفاق مانع اکسیداسیون سایر گروه‌های عملکردی و مولکول‌های [مهم] سلولی می‌شود. تغییرات در غلظت گروه‌های تیولی غیرپروتئینی

---

<sup>۳۶</sup>Fenton reaction: یکی از فرایندهای اکسیداسیون شیمیایی فنتون است که در آن یون آهن به عنوان کاتالیز در یک محیط اسیدی با اکسیدان وارد واکنش شده و تولید رادیکال هیدروکسیل می‌نماید.

با فعالیت GSH-Px در طی درمان بیورزونانس رابطه معکوس داشتند.

نسبت میان گروه‌های SH اکسید شده و احیا شده میزان مقاومت غیراختصاصی ارگانیس‌ها را نشان می‌دهد [۷]. مشاهدات ما نشانگر آن هستند که پیش از درمان بیورزونانس، سیستم آنتی‌اکسیدانی لنفوسیت‌های مبتلایان به آرتریت روماتوئید که درمان دارویی متداول را دریافت می‌کنند تحت فشار قرار دارد؛ فعالیت‌های آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی کلیدی GSH-Px، SOD و کاتالاز افزایش پیدا کرده بود، درحالی که محتوای گروه‌های تیول احیا شده کاهش یافته بود. درمان بیورزونانس محتوای گروه‌های SH احیا شده را افزایش می‌دهد و فعالیت SOD و GSH-Px را به حالت نرمال در می‌آورد. افزایش محتوای گلووتاتیون و القای سنتز پروتئین استرس، ذخایر محافظتی ارگانیس‌ها را بهبود می‌بخشد [۳]. این داده‌ها نشان دادند که درمان بیورزونانس تأثیرات گوناگونی را بر مبتلایان به آرتریت روماتوئید برجای می‌گذارد. درمان بیورزونانس مکانیسم‌های محافظتی غیراختصاصی ارگانیس‌ها در برابر فاکتورهای آسیب‌رسان داخلی و خارجی را شبیه سازی می‌کند.

## منابع

1. M. V. Bilenko, *Ischemic and Reperfusion Damages to Organs* [in Russian], Moscow (1989).
2. *Bioresonance Therapy (Methodical Recommendations No. 2000/74)* [in Russian], Moscow (2000).
3. I.Karpishchenko, V. V. Smirnov, S. I. Glushkov, and V. L. Pastushenkov, *Klin. Lab. Diagn.*, No. 12, 41–42 (1997).



4. I. Islamov, V. A. Funtikov, R. V. Bobrovskii, and Yu. V. Gotovskii, *Byull. Eksp. Biol. Med.*, 128, No. 11, 525–528 (1999).
5. T. A. Lisitsyna, M. M. Ivanova, and A. D. Durnev, *Vestn. Ros. Akad. Med. Nauk*, No. 12, 15–19 (1996).
6. E. B. Men'shikova and N. K. Zenkov, *Usp. Sovr. Biol.*, 113, 442–455 (1993).
7. A. V. Samokhin and Yu. V. Gotovskii, *Practical Electropuncture by the Method of R. Foll* [in Russian], Moscow (1997).
8. V. V. Sokolovskii, *Vopr. Med. Khimii*, No. 6, 2 (1988).
9. K. Bauerova and S. Bezek, *Gen. Physiol. Biophys.*, 18, 15–20 (1999).
10. C. Beauchamp and I. Fridovich, *Anal. Biochem.*, 44, 276–287 (1971).
11. J. M. McCord, *Science*, 185, No. 150, 529–531 (1974).
12. *Methods of Enzymatic Analysis*, Eds. H. U. Bergmeyer *et al.*, 3rd Ed., Vol. 3, pp. 276–281.
13. M. Nivsarka, *Biochem. Biophys. Res. Commun.*, 270, 714–716 (2000).
14. M. Rister, K. Bauermeister, U. Gravert, and E. Gladtko, *Lancet*, 1, No. 8073, 1094 (1978).