

Ratlarda metotreksata bağlı oksidatif intestinal hasarda leflunomidinin koruyucu etkisinin araştırılması

Effect of leflunomide on methotrexate-induced oxidative small intestinal injury in rats

Ufuk KUTLUANA¹, Nevin ORUÇ², Mustafa YILMAZ¹, Nadir YÖNETÇİ¹, Bünyamin KAPTANOĞLU³, Ömer ÖZÜTEMİZ²

Pamukkale Üniversitesi Tıp Fakültesi, ¹Gastroenteroloji Bilim Dalı, ³Biyokimya Ana Bilim Dalı Denizli
Ege Üniversitesi Tıp Fakültesi ²Gastroenteroloji Bilim Dalı, Izmir

Giriş ve Amaç: Bu çalışmanın amacı metotreksata bağlı oksidatif ince barsak hasarında leflunomid tedavisinin etkisini araştırmaktır. **Gereç ve Yöntem:** 40 adet rat randomize olarak dört gruba ayrılmıştır. Metotreksata bağlı ince barsak hasarı 20 mg/kg metotreksatin tek doz intraperitoneal injeksiyonu ile oluşturulmuştur. İndüksiyon sonrası leflunomid 10 mg/kg/gün dozunda intra gastrik olarak 5 gün boyunca verilmiştir. Ince barsak dokuları, 6. gün superoksit dismutaz aktivitesi, myeloperoxidaz aktivitesi, glutatyon ve malondialdehit düzeylerinin ölçümü için homojenize edilmiştir. **Bulgular:** Leflunomid tedavisi doku myeloperoxidaz aktivitesi ve malondialdehit düzeylerini anlamlı ölçüde azaltmıştır (Sırasıyla 3.4 ± 0.7 , 1.9 ± 0.4 p<0.05 ve 231 ± 199 , 94 ± 80 p<0.05). Leflunomid tedavisi doku glutatyon düzeyleri ve süperoksit dismutaz aktivitesindeki azalmayı anlamlı ölçüde iyileştirmiştir (Sırasıyla 21 ± 0.5 , 25 ± 3 p<0.05 ve 22 ± 0.6 , 25 ± 2 p<0.05). **Sonuç:** Leflunomid tedavisi metotreksata bağlı ince barsak hasarındaki oksidatif parameteleri düzeltmektedir.

Anahtar kelimeler: Leflunomid, metotreksat, intestinal hasar

Background and Aims: The aim of this study was to investigate the effects of leflunomide treatment in methotrexate-induced oxidative small intestinal injury in rats. **Materials and Methods:** Forty rats were randomly divided into 4 groups. Methotrexate-induced intestinal injury was induced by single dose intraperitoneal injection of 20 mg/kg methotrexate. After induction, leflunomide (10 mg/kg/day) was administered intragastrically for 5 consecutive days. On the sixth day, homogenized small intestine tissues were examined for superoxide dismutase activity, myeloperoxidase activity, and glutathione and malondialdehyde levels. **Results:** Leflunomide treatment significantly decreased tissue myeloperoxidase activity and malondialdehyde levels (3.4 ± 0.7 , 1.9 ± 0.4 , p<0.05 and 231 ± 199 , 94 ± 80 , p<0.05, respectively). Leflunomide treatment significantly improved the decreased tissue levels of glutathione and superoxide dismutase activity (21 ± 0.5 , 25 ± 3 , p<0.05 and 22 ± 0.6 , 25 ± 2 , p<0.05, respectively). **Conclusions:** Leflunomide treatment ameliorated oxidative parameters of methotrexate-induced small intestinal injury.

Key words: Leflunomide, methotrexate, intestinal injury

GİRİŞ

Metotreksat (MTX) bir folik asit antagonisti olup 40 yılı aşkın bir süredir romatoid artrit, psöriasis, neoplazmalar, lösemiler ve bazı otoimmün hastalıkların tedavisinde kullanılmaktadır (1, 2). Günümüzde bunların yanı sıra sarkoidoz, inflamatuvar barsak hastalıkları ve vaskülitlerin tedavisinde de kullanım alanı bulmuştur (3-5). MTX bir dihidrofolik asit analogudur. Dihidrofolik asit redüktaz enzimini inhibe ederek pürin, pirimidin, deoksiribonükleik asit (DNA) sentezini engeller ve apoptozise yol açar (6). MTX'in sitotoksik etkisi kanser hücrelerine selektif değildir. Bu nedenle yüksek proliferasyon özelliği gösteren hemopoietik sistem, kemik iliği ve gastrointestinal sistem (GIS) mukozası gibi normal dokularda MTX'e bağlı toksite görülür. MTX'e bağlı major toksik etkilerden birisi de intestinal hasar ve enterokolittir. MTX'e bağlı ince barsak hasarı malabsorbsiyon ve ishale yol açar (7).

Güncel çalışmalar MTX'e bağlı GIS hücre kaybında apoptozisin etkili olduğunu desteklemektedir (8). Reaktif oksijen ürünleri (ROÜ) MTX'e bağlı ince barsak hasarında temel rol oynamaktadır (9). MTX; ROÜ'leri inhibe etmek için kullanılan önemli sitozolik antioksidanlar olan nikotin amid adenozin difosfat (NADP) dehidrojenaz ve NADP malik enzimlerini inhibe eder. MTX glutatyon düzeylerini azaltarak enterositleri ROÜ'lere karşı daha hassas ve korumasız bırakır (10, 11). Land ve arkadaşları MTX'e bağlı nükleer faktör kappa B (NF-κB) aktivasyonunun intestinal epitelial hücrelerde proinflamatuvar sitokin ve kemokin üretimine yol açarak intestinal mukozal hasar oluşturduğunu in vivo ve in vitro olarak saptamışlardır (12).

Leflunomid (HWA-486) antiinflamatuvar, antiproliferatif veimmünmodülatör etkileri olan bir ajandır. Leflunomid

İletişim: Ufuk KUTLUANA

Konya Eğitim ve Araştırma Hastanesi Gastroenteroloji Endoskopii Ünitesi
Hacışaban Mh. Yeni Meram Yolu Üzeri 42090 Meram, Konya, Türkiye
Tel: + 90 332 323 67 09 - 2954 • Fax: + 90 332 323 67 23 • E-mail: drufukkana@yahoo.com

Geliş Tarihi: 24.02.2011 • **Kabul Tarihi:** 19.03.2011

romatoid artrit gibi otoimmün hastalıkların tedavisinde ve transplant rejeksiyonunun engellenmesinde kullanılmaktadır. Yapılan çalışmalar leflunomidin aktif formu olan A77 1726'nın NF- κ B aktivasyonun potent bir inhibitörü olduğunu göstermiştir (13). Manna ve arkadaşlarının çalışmasında leflunomidin tümör nekrozitan faktör (TNF)'e bağlı ROÜ üretime, lipid peroksidasyonunu, TNF tarafından indüklenen sitotoksitesi ve kaspaz aktivasyonunu engellediği saptanmıştır. Yao ve arkadaşlarının çalışmada ratlarda CCl4 veya immünolojik yolla oluşturulan karaciğer hasarında leflunomidin proinflamatuar sitokin düzeyinde azalma, ve antioksidan aktivitede artışa yol açtığı saptanmıştır (14).

Tüm bu bilgiler ışığında çalışmamızın amacı ratlarda MTX ile oksidatif intestinal hasarda leflunomidin muhtemel koruyucu etkisinin araştırılmasıdır.

GEREÇ VE YÖNTEM

Çalışma Pamukkale Üniversitesi Tıp Fakültesi Hayvan Deneyleri Etik Kurulu Başkanlığı'nın 17.02.2009 tarih ve B.30.2.PAÜ.0.01.00.00.400-1/10 sayılı izni ile Pamukkale Üniversitesi Tıp Fakültesi Hayvan Deneyleri Laboratuvarı'nda yapılmıştır. Çalışmamızda "Guide for the Care and Use of Laboratory Animals" prensipleri doğrultusunda hayvan hakları korunmuştur. Erkek erişkin Wistar albino ratlar randomize olarak gruplara ayrılmıştır. Ratların beslenme ve takip koşulları hayvan çalışmalarında önerilen uluslararası kurallar göz önüne alınarak yapılmıştır. Deneyden önce ratlar standart pelletlerle ve su ile beslenmiş, ayrı kafeslerde izlenmiştir. Oda sıcaklığı sabit tutularak normal gece gündüz döngüsü korunmuştur. Deneyden 12 saat önce ratlara yemek verilmemiş ancak su içmelerine izin verilmiştir.

İlaçlar

MTX Onco-Tain Mayne Pharma Pty Ltd. Victorica Firması'ndan satın alınmıştır. Leflunomid Aventis İlaç Firması'ndan satın alınmıştır. Leflunomidin su ve serum fizyolojik içinde erimemesi nedeniyle %1 karboksi metil selüloz (CMC) taşıyıcı olarak kullanılmıştır.

Metotreksata Bağlı İntestinal Hasar Oluşturulması

MTX'e bağlı intestinal hasar literatürde daha önceden belirtilen yawnlara uygun şekilde oluşturulmuştur (15). Ratlara intraperitoneal injeksiyon ile MTX 20 mg/kg tek doz uygulanmıştır. Ratlar 5 gün sonrasında dekapitasyonla sakrifiye edilmiştir. Leflunomid dozu için Yao ve arkadaşlarının "Ratlarda CCL4 ile oluşturulan hepatik fibroziste leflunomidin inhibitör etkisi" isimli çalışması baz alınmıştır (16).

Deneysel Çalışma Grupları

Çalışmamızda ağırlığı 185-254 gram arasında değişen 40 adet rat kullanılmıştır. Deneysel çalışma grupları aşağıda belirtilmiştir:

MTX grubu (1. Grup): Intraperitoneal injeksiyon ile MTX 20 mg/kg tek doz uygulanmasını takiben taşıyıcı madde (%1 CMC) 3 ml/kg/gün intragastrik olarak verilmiştir. Beş gün sonra hayvanlar sakrifiye edilmiştir.

MTX + leflunomid grubu (2. Grup): Intraperitoneal injeksiyon ile MTX 20 mg/kg tek doz uygulanmasını takiben leflunomid 9 mg/kg/gün suda erimediği için %1 CMC ile intragastrik olarak verilmiştir. Beş gün sonra hayvanlar sakrifiye edilmiştir.

Leflunomid grubu (3. Grup): Intraperitoneal injeksiyon ile serum fizyolojik 3 ml/kg tek doz uygulanmasını takiben leflunomid 9 mg/kg/gün %1 CMC içerisinde 3 ml/kg/gün intragastrik olarak verilmiştir. Beş gün sonra hayvanlar sakrifiye edilmiştir.

Kontrol grubu (4. Grup): Intraperitoneal injeksiyon ile serum fizyolojik 3 ml/kg tek doz uygulanmasını takiben taşıyıcı madde (%1 CMC) 3 ml/kg/gün intragastrik olarak verilmiştir. Beş gün sonra hayvanlar sakrifiye edilmiştir.

Doku Örneklerinin Alınması

Sakrifikasyondan hemen sonra ince barsaklar pilordan çekuma kadar çıkartılmıştır. Çıkarılan ince barsak orta kısmından alınan doku örnekleri biyokimyasal incelemler için uygun koşullarda saklanmıştır.

Biyokimyasal İncelemeler

Doku malondialdehit (MDA) "asidik ortamda tiyobarbitürat asitle oluşturduğu rengin 532 nm'de absorbansının ölçülmesi" prensibine dayanan Ohkawa ve arkadaşlarının yöntemi uygulanarak ölçülmüştür (17). Sonuçlar spesifik aktivite, nmol/gr doku olarak ifade edilmiştir.

Glutatyon ölçümlü spektrofotometrik olarak yapılmıştır (18). Sonuçlar nmol/gr doku olarak ifade edilmiştir.

Myeloperoksidaz (MPO) aktivitesi ölçümlü öncesinde doku homojenize edilmiştir. MPO ölçümlü "hidrojen peroksitin homojenat tarafından oksitlenerek o-dianosidini reduklemesi ve redükte o-dianosidin 410 nm.'de ölçülmesi" prensibine dayanılarak yapılmıştır (19). Sonuçlar spesifik aktivite, U/gr doku olarak ifade edilmiştir.

Süperoksit dismutaz (SOD) aktivitesi "ksantin-ksantin oksidaz sistemi ile üretilen süperoksitin nitroblue tetrazoliumu indirgemesi" esasına göre ölçülmüştür (20). Sonuçlar U/mg protein yaş doku olarak ifade edilmiştir.

istatistik

Istatistik analizler SPSS 10.0 paket programı kullanılarak yapılmıştır. Sonuçlar ortalama ve standart desiyasyon (SD) olarak verilmiştir. Çalışma gruplarının değerlendirilmemesinde Kruskal Wallis varyans analizi ve Bonferroni düzeltmeli Mann Whitney U testi kullanılmıştır. İstatistiksel sonuçlarda $p < 0.05$ değeri anlamlı kabul edilmiştir.

BULGULAR

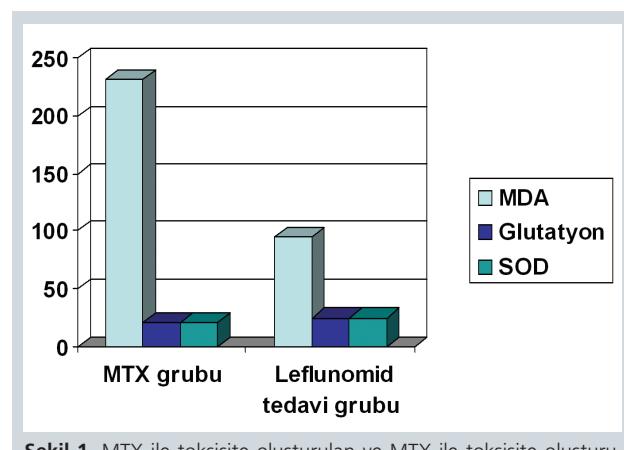
Çalışma gruplarında biyokimyasal oksidatif parametrelerin sonuçları Tablo 1'de özetlenmiştir.

MTX'in 20 mg/kg tek doz intraperitoneal uygulaması intestinal doku MDA ve MPO değerlerinde artışa neden olmuştur. Doku MDA değerleri 1. Gupta 231 ± 199 nmol/gr doku, 4. Gupta 111 ± 112 nmol/gr doku saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). İnce barsakta MPO aktivitesi 1. Gupta 3.4 ± 0.7 U/gr doku, 4. Gupta 2.2 ± 0.6 U/gr doku saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). MTX'in 20 mg/kg tek doz intraperitoneal uygulaması intestinal doku glutatyon ve SOD değerlerinde azalmaya neden olmuştur. Doku glutatyon değerleri 1. Gupta 21 ± 0.5 nmol/mgr, 4. Grupta 22 ± 0.7 nmol/mgr saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). İnce barsakta SOD aktivitesi 1. Gupta 22 ± 0.60 U/mg protein yaş doku, 4. Gupta 28 ± 0.80 U/mg protein yaş doku saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$).

Leflunomid ile tedavi MTX'e bağlı intestinal hasarda rol oynayan oksidatif parametreleri düzeltmiş ve olumlu yönde etkilemiştir. MTX 20 mg/kg tek doz intraperitoneal uygulanan ve 5 gün boyunca 9 mg/kg/gün leflunomid ile tedavi edilen ratlarda tedavi edilmeyen sadece MTX uygulanan ratlara göre intestinal doku MDA ve MPO değerlerindeki artış baskılanmıştır. Doku MDA değerleri 1. Grupta 231 ± 199 nmol/gr doku, 2. Grupta 94 ± 80 nmol/gr doku saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). İnce barsakta MPO aktivitesi 1. Grupta 3.4 ± 0.7

U/gr doku, 2. Grupta 1.9 ± 0.4 U/gr doku saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). MTX 20 mg/kg tek doz intraperitoneal uygulanan ve 5 gün boyunca 9 mg/kg/gün leflunomid ile tedavi edilen ratlarda tedavi edilmeyen sadece MTX uygulanan ratlara göre intestinal doku glutatyon ve SOD değerlerindeki azalma engellenmiştir. Doku glutatyon değerleri 1. Grupta 21 ± 0.5 nmol/ mgr, 2. Grupta 25 ± 3.0 nmol/mgr saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). İnce barsakta SOD aktivitesi 1. Grupta 22 ± 0.60 U/mg protein yaş doku, 4. Grupta 25 ± 2.0 U/mg protein yaş doku saptanmıştır. Aradaki fark istatistiksel olarak anlamlıdır ($p < 0.05$). MTX ile toksisite oluşturulan ve MTX ile toksisi-te oluşturulan ancak leflunomid ile tedavi edilen iki grup arasında MDA, glutatyon değerleri ve SOD aktivitelerinin değişikliği Şekil 1'de şematize edilmiştir. Yine aynı iki grup arasındaki MPO aktivitesi farklılığı Şekil 2'de şematize edilmiştir.

MDA değeri nmol/gr doku, glutatyon değeri nmol//mg, SOD aktivitesi U/mg protein şeklinde ifade edilmiştir. Leflunomid ile tedavi istatistiksel anlamlı biçimde ince bar-



Şekil 1. MTX ile toksisite oluşturulan ve MTX ile toksisite oluşturulan ancak leflunomid ile tedavi edilen iki grup arasında malondialdehit (MDA), glutatyon değerleri ve süperoksid dismutaz (SOD) aktivitelerinin değişikliği

Tablo 1. Çalışma gruplarında oksidatif parametrelerin sonuçları

Gruplar	MDA (nmol/gr doku)	Glutatyon (nmol/mg)	MPO (U/gr doku)	SOD (U/mg protein)
1. grup	231±199*	21±0,5†	3,4±0,7‡	22±0,6§
2. grup	94±80	25±3	1,9±0,4	25±2
3. grup	157±183	22±1	3,2±1,9	28±0,9
4. grup	111±112	22±0,7	2,2±0,6	28±0,8

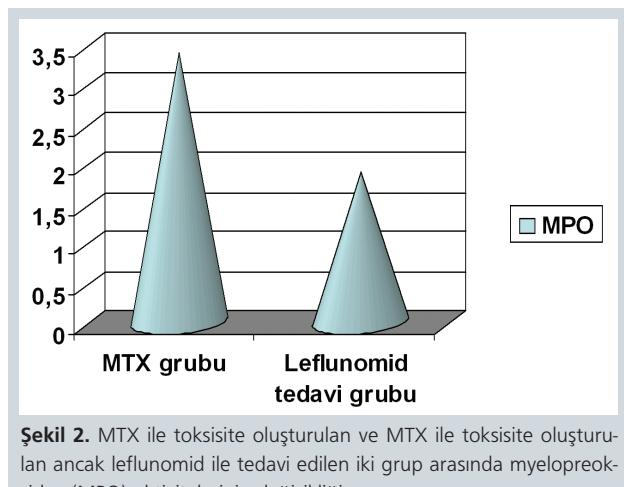
* Doku MDA değerleri 1. grupta 2. ve 4. gruplara göre istatistiksel anlamlı yüksek bulunmuştur ($p < 0.05$).

† Doku glutatyon değerleri 1. grupta 2. ve 4. gruplara göre istatistiksel anlamlı düşük bulunmuştur.

‡ Doku glutatyon degenen 1. grupta 2. ve 4. gruplara göre istatistiksel anlamlı düşük bulunmuştur.

§ Doku SOD değerleri 1. grupta 2., 3. ve 4. gruplara göre istatistiksel anlamlı düşük bulunmuştur ($p < 0,05$).

sak MDA düzeylerindeki artışı baskılamış, glutatyon ve SOD düzeylerindeki azalmayı engellemiştir.



Şekil 2. MTX ile toksisite oluşturulan ve MTX ile toksisite oluşturulan ancak leflunomid ile tedavi edilen iki grup arasında myelopreoksidaz (MPO) aktivitelerinin değişikliği.

Doku MPO aktivitesi U/mg protein şeklinde ifade edilmişdir. Leflunomid ile tedavi istatistiksel anlamlı biçimde ince barsak MPO aktivitesi düzeylerindeki artışı baskılamıştır.

TARTIŞMA

Çalışmamız, leflunomidin MTX'e bağlı intestinal hasarda oksidatif parametreleri düzelttiğini ortaya koymuştur.

Bir dihidrofolik asit analogu olan MTX'in sitotoksik etkisi kanser hücrelerine selektif değildir. Bu nedenle yüksek proliferasyon özelliği gösteren hemopoetik sistem, kemik iliği ve GIS mukozası gibi normal dokularda MTX'e bağlı toksisite görülür. MTX'e bağlı major toksik etkilerden birisi de intestinal hasar ve enterokolittir (7). MTX'e bağlı ince barsak hasarında ROÜ'ler temel rol oynamaktadır (9). MTX aynı zamanda glutatyon düzeylerini azaltarak enterositleri ROÜ'lere karşı daha hassas ve korumasız bırakmaktadır (10, 11). Güncel çalışmalar MTX'e bağlı intestinal hasarda NF-κB aktivasyonun ve apoptozisin etkili olduğunu açığa çıkarmıştır (8, 12). GIS regülasyonunda antioksidan aktivite önemli rol oynamaktadır. Glutatyon ve glutatyon ilişkili enzimlerin GIS üzerindeki koruyucu rolü önceki çalışmalarla saptanmıştır (21). Deneyel çalışmalarla SOD'un lokal protektif etkisi saptanmıştır (22). MTX'e bağlı intestinal hasarda lokalize glutatyon, SOD

düzeylerinin ve lipid peroksidasyonun bir göstergesi olan MDA'nın artığı önceki çalışmalarla gösterilmiştir (23). MTX'e bağlı intestinal hasarda nötrofil infiltrasyonu ve aktive nötrofiller tarafından salgılanan MPO oksidatif madde üretiminde önemli rol oynamaktadır (24). Literatürde MTX'e bağlı intestinal hasar üzerinde leflunomidin etkinliği ile ilgili herhangi bir veri ya da çalışma bulunmamaktadır. Çalışmamızda leflunomid, MTX'e bağlı intestinal hasar patofizyolojisinde önemli rol oynayan glutatyon ve SOD düzeylerindeki azalmayı anlamlı ölçüde engellemiştir. Bu sonuç leflunomidin antioksidan etkinliğe sahip olması ve lökositlerden ROÜ'lerin salınımını inhibe etmesi ile ilişkili olabilir (25). Çalışmamız leflunomidin MTX'e bağlı intestinal hasarda önemli rol oynayan ve lipid peroksidasyonun bir göstergesi olan MDA artısını engellediğini göstermiştir. Çalışmamızın bir diğer önemli sonucu da leflunomidin MTX'e bağlı intestinal hasarda oksidatif mekanizmayı başlatan nötrofil aktivasyonunu ve MPO düzeylerindeki artışı engellemesidir.

NF-κB tüm vücutta yaygın olarak bulunan, inflamasyon, embriyonik gelişim, yara iyileşmesi, akut faz yanıtı, proliferasyon, apoptozis, doku hasarı ve doku tamiri ile ilişkili çok sayıda gen ekspresyonunda temel düzenleyici olarak görev alan bir transkripsiyon faktöründür. NF-κB fizyolojik ve patolojik durumlarda indüklenebilir transkripsiyon faktörü olması nedeniyle inflamatuvar veimmün yanıtla ilişkili bir çok durumda temel rol oynar (26). Leflunomidin aktif formu olan A77 1726 NF-κB aktivasyonun potent bir inhibitördür. Leflunomidin NF-κB aktivasyonunu inhibe edici etkisi hücre spesifik değildir. Myeloid, epitelyal, glioma ve T hücrelerinin tümünde bu etki gözlenmektedir (13). Biz leflunomidin MTX'e bağlı oksidatif intestinal hasar üzerindeki koruyucu etkisinin NF-κB aktivasyonunun potent bir inhibitörü olması ile ilişkili olduğunu düşünüyoruz. MTX'e bağlı intestinal hasarda villüs kısalması, kripta ve epitelyal hücre kaybı, mononükleer hücre infiltrasyonu (27) gibi histopatolojik değişiklikler gözlemlense de; teknik nedenlerle histopatolojik değerlendirme yapılamaması çalışmamızın bir eksikliğidir.

Sonuç olarak leflunomid lipid peroksidasyonunu, nötrofil infiltrasyonunu engelleyici ve glutatyon ve SOD'un lokalize düzeyleri üzerinde olumlu etkileri nedeniyle MTX'e bağlı intestinal hasarda koruyucu etki gösterebilir. Konu ile ilgili daha detaylı deneyel çalışmaların yapılması gerekmektedir.

KAYNAKLAR

1. Schilsky RL. Methotrexate: An effective agent for treating cancer and building careers. The polyglutamate era. *Stem Cells* 1996; 14: 29-32.
2. Naldi L, Griffiths CE. Traditional therapies in the management of moderate to severe chronic plaque psoriasis: an assessment of the benefits and risks. *Br J Dermatol* 2005;152: 597-615.

3. Wu JJ, Schiff KR. Sarcoidosis. Am Fam Physician 2004; 70: 312-22.
4. Feagan BG, Alfaadhli A. Methotrexate in inflammatory bowel disease. Gastroenterol Clin North Am 2004; 33: 407-20.
5. Langford CA. Management of systemic vasculitis. Best Pract Res Clin Rheumatol 2001; 15: 281-97.
6. Friis H, Andreasen PB. Drug-induced hepatic injury: an analysis of 1,100 cases reported to the Danish Committee on Adverse Drug Reactions between 1978 and 1987. J Intern Med 1992; 232: 133-8.
7. Nagakubo J, Tomimatsu T, Kitajima M, et al. Characteristics of transport of fluoresceinated methotrexate in rat small intestine. Life Sci 2001; 69: 739-47.
8. Gibson RJ, Bowen JM, Cummins AG, Keefe DM. Relationship between dose of methotrexate, apoptosis, p53/p21 expression and intestinal crypt proliferation in the rat. Clin Exp Med 2005; 4: 188-95.
9. Gao F, Horie T. A synthetic analog of prostaglandin E1 prevents the production of reactive oxygen species in the intestinal mucosa of methotrexate treated rats. Life Sci 2002; 71: 1091-9.
10. Cody V, Luft JR, Pangborn W, et al. Understanding the role of Leu22 variants in methotrexate resistance: comparison of wild-type and Leu22Arg variant mouse and human dihydrofolate reductase ternary crystal complexes with methotrexate and NADPH. Acta Crystallogr D Biol Crystallogr 2005; 61: 147-55.
11. ter Borg EJ, Seldenrijk CA, Timmer R. Liver cirrhosis due to methotrexate in a patient with rheumatoid arthritis. Neth J Med 1996; 49: 244-6.
12. van't Land B, Blijlevens NM, Marteijn J, et al. Role of curcumin and the inhibition of NF-kappaB in the onset of chemotherapy-induced mucosal barrier injury. Leukemia 2004; 18: 276-84.
13. Manna SK, Aggarwal BB. Immunosuppressive leflunomide metabolite (A77 1726) blocks TNF- dependent nuclear factor-kappaB activation and gene expression. J Immunol 1999; 162: 2095-102.
14. Yao HW, Li J, Jin Y, et al. Effect of leflunomide on immunological liver injury in mice. World J Gastroenterol 2003; 9: 320-3.
15. Jahovic N, Sener G, Çevik H, et al. Amelioration of methotrexate-induced enteritis by melatonin in rats. Cell Biochem Funct 2004; 22: 169-78.
16. Yao HW, Li J, Chen JQ, Xu SY. Inhibitory effect of leflunomide on hepatic fibrosis induced by CCl4 in rats. Acta Pharmacol Sin 2004; 25: 915-20.
17. Naito Y, Yoshikawa T, Matsuyama K, et al. Neutrophils, lipid peroxidation, and nitric oxide in gastric reperfusion injury in rats. Free Radic Biol Med 1998; 24: 494-502.
18. Akerboom TP, Sies H. Assay of glutathione, glutathione disulfide and glutathione mixed disulfides in biological samples. Meth Enzymol 1981; 77: 373-82.
19. Yagi K. Lipid peroxides in hepatic, gastrointestinal, and pancreatic diseases. Adv Exp Med Biol 1994; 366: 165-9.
20. Sun Y, Oberley LW, Li Y. A simple method for clinical assay of superoxide dismutase. Clin Chem 1998; 34: 497-500.
21. Siegers CP, Riemann D, Thies E, Younes M. Glutathione and GSH dependent enzymes in the gastrointestinal mucosa of the rat. Cancer Lett 1988; 40: 71-6.
22. Jubeh TT, Antler S, Haupt S, et al. Local prevention of oxidative stress in the intestinal epithelium of the rat by adhesive liposomes of superoxide dismutase and tempamine. Mol Pharm 2005; 2: 2-11.
23. Ciralik H, Bulbuloglu E, Cetinkaya A, et al. Effects of N-acetylcysteine on methotrexate-induced small intestinal damage in rats. Mt Sinai J Med 2006; 73: 1086-92.
24. Zimmerman BJ, Granger N. Reperfusion injury. Surg Clin North Am 1992; 72: 65-83.
25. Bartlett RR, Anagnostopoulos H, Zielinski T, et al. Effects of leflunomide on immune responses and models of inflammation. Springer Semin Immunopathol 1993; 14: 381-94.
26. Karin M, Lin A. NF-kappaB at the crossroads of life and death. Nat Immunol 2002; 3: 221-7.
27. Taminiau J, Gall DG, Hamilton JR. Response of the rat small-intestine epithelium to methotrexate. Gut 1980; 21: 486-92