



T.C.
MARMARA ÜNİVERSİTESİ
SAĞLIK BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ

**MAJÖR DEPRESYONLU HASTALARIN POLİMORF
NÜVELİ LÖKOSİT FONSİYONLARI ÜZERİNE
ANTİDEPRESAN İLAÇ TEDAVİSİNİN
ETKİSİNİN ARAŞTIRILMASI**

DİLŞAD YURDAKUL

YÜKSEK LİSANS TEZİ

FARMASÖTİK MİKROBİYOLOJİ ANABİLİM DALI

DANIŞMAN
Yrd.Doç.Dr. ÜMRAN SOYOĞUL GÜRER

İSTANBUL -2006

TEŞEKKÜR

Tez çalışmamda desteğini bizlerden esirgemeyen bilgi ve deneyimleri ile her zaman yanımızda olan saygı değer hocam Anabilim Dalı başkanımız Prof. Dr. Adile Çevikbaş'a, tez çalışmamda danışmanlığını üstlenen çalışmalarımada bana destek olan değerli hocam Yrd. Doç. Dr. Ümran Soyoğul Gürer'e, , tez çalışmamı tamamlayabilmem için gerekli zamanı ve desteğini benden esirgemeyen Yeditepe Üniversitesi Biyoteknoloji Enstitüsü Müdürü, Genetik ve Biyomühendislik Anabilim Dalı Başkanı saygı değer hocam Prof. Dr. Fikrettin Şahin'e, Marmara Üniversitesi Tıp Fakültesi Psikiyatri Anabilim Dalı başkanı hocam Prof. Dr. Esat Göktepe'ye teşekkür ederim.

Çalışmalarımın her aşamasında bana destek olan gerek deneysel gerek yazım konusunda eşsiz katkılarını gördüğüm değerli bölüm arkadaşım Araş.Gör. Erkan Rayaman'a ,çalışmamda yardımları geçen diğer bölüm arkadaşlarım ; Araş.Gör. Pervin Göçer Rayaman'a , Araş. Gör. Burçak Akarsu'ya , Uzm.Biyolog Koray Derici'ye teşekkür ederim.

Dönem arkadaşlarım ; Biyolog Gözde Yılmaz'a , Biyolog Ebru Tuna'ya yanında olmalarından dolayı teşekkür ederim.

Analitik Kimya analizlerinde bana yardımcı olan İstanbul Üniversitesi Mühendislik Fakültesi Analitik Kimya Anabilim Dalı Öğr.üyesi .Doç.Dr.Erol Erçağ'a, Leyla Yıldız ve Şeyda Karaman'a teşekkür ederim.

Biyokimya analizlerinde yardımcı olan Marmara Üniversitesi Tıp Fakültesi Biyokimya Anabilim Dalı Öğr. üyesi Prof .Dr .Goncagül Haklar'a , Prof. Dr.Yavuz Taga'ya ve Dr.Suna Baturoğlu'na, Araş.Gör. Tülay Çevik'e teşekkür ederim.

Marmara Üniversitesi Tıp Fakültesi Psikiyatri Anabilim Dalı Doktorları;
Dr.Memduha Kaptan Aydın, Dr.Serdar Nurmedov, Dr.Evren Asena, Dr.Aytül Karabekiroğlu, Dr.Zeynep Yaman, Dr.Rahşan Şahin Düren, Dr.Ayman Saleh'e

yardımlarından dolayı teşekkür ederim.

Çalışmamda istatistiksel analizlerin yapılmasında ve yorumlanmasındaki katkılarından dolayı Yrd.Doç.Dr.Aysegül Yıldırım'a ve Araş.Gör. Özgür Çatar'a teşekkür ederim.

Tez çalışmamın sponsorluğunu üstlenen Marmara Üniversitesi Bilimsel Araştırma Projeleri Komisyonu (BAPKO) ' na teşekkür ederim.

Çalışmama katılan bütün hastalara teşekkür ederim.

Yüksek Lisansımın başından beri her zaman yanımdayan, benden hiçbir zaman maddi ve manevi desteklerini esirgemeyen birtanecik sevgili annem Nigar Yurdakul'a ve sevgili ağabeyim Kürşad Yurdakul'a teşekkür ederim.

İÇİNDEKİLER

ÖZET	1
SUMMARY	3
GİRİŞ VE AMAÇ	5
GENEL BİLGİLER	7
1. <i>Candida albicans</i>	7
2. Fagositoz	8
2.1.Oksijene Bağımlı Öldürme Mekanizmaları	10
2.2.Oksijene Bağımlı Olmayan Öldürme Mekanizmaları	11
3. Fagositorda Rol Oynayan Hücreler	12
3.1.Polimorf Nüveli Lökositler (PNL)	12
3.1.1.Nötrofiller	12
3.1.2.Eozinofiller	14
3.1.3.Bazofiller	15
4. Majör Depresyon Hakkında Genel Bilgiler	16
5. Antidepresan İlaçlar Hakkında Genel Bilgiler	17
5.1.Trisiklikler ve Tetrasiklikler (TCA)	18
5.2.Monoamin Oksidaz İnhibitörleri (MAOIs)	18
5.3.Selektif Serotonin Gerialım İnhibitörleri (SSRIs)	19
5.4. Serotonin ve Norepinefrin Gerialım İnhibitörleri (SNRI)	21
5.5.Serotonin-2 Antagonist ve Gerialım İnhibitörleri (SARIs)	21
5.6.Norepinefrin ve Dopamin Gerialım İnhibitörleri (NDRI)	22
5.7.Noradrenerjik ve Spesifik Serotonerjik Antidepresanlar (NaSSAs)	22
5.8.Noradrenalin Spesifik Gerialım İnhibitörleri (NRI)	22
5.9.Serotonin Gerialımını Arttıran Antidepresanlar	23

	SAYFA
GEREÇ VE YÖNTEM	24
1. GEREÇLER	24
1.1.Hasta Grubu	24
1.2.Mikroorganizma	24
1.3.Besiyerleri	24
1.4.Çözeltiler	25
1.5.Boyalar	25
1.6.Tamponlar	25
1.7.Mc Farland Tüpleri	26
1.8.Kimyasal Maddeler	26
1.9.Kullanılan Araç ve Aygıtlar	26
2. YÖNTEM	28
2.1.Polimorf Nüveli Lökositlerin (PNL) Elde Edilmesi	28
2.2.Polimorf Nüveli Lökosit (PNL) Canlılık Deneyi	28
2.3.Majör Depresyonlu Hastaların PNL Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Saptanması	29
2.3.1. <i>Candida albicans</i> Kökeninin Hazırlanması	29
2.3.2. <i>Candida albicans</i> 'ın Opsonizasyonu	29
2.4. <i>Candida albicans</i> Blastokonidyasının PNL'ler Tarafından Fagositozunun ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesinin Saptanması	29
2.4.1. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi Polimorf Nüveli Lökosit Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) İn Vitro Koşullarda Saptanması ve Sağlıklı Gönüllülerle Karşılaştırılması	30
2.4.2. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) PNL Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırılması	31

	SAYFA
2.5. Majör Depresyonlu Hastaların Serum Folik Asit, Kortizol, B ₁₂ Vitamin Düzeylerinin Saptanması	31
2.5.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Folik Asit, Kortizol, B ₁₂ Vitamin Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması	31
2.6. Majör Depresyonlu Hastaların Serum Çinko ve Bakır Düzeylerinin Saptanması	32
2.6.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Çinko ve Bakır Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması	32
2.7. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Hematolojik Değerlerinin Düzeylerinin Saptanması	33
2.7.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Hematolojik Değerleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması	33
BULGULAR	34
2.2. Polimorf Nüveli Lökosit Canlılık Deneyi	34
2.4.1. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi Polimorf Nüveli Lökosit Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) İn vitro Koşullarda Saptanması ve Sağlıklı Gönüllülerle Karşılaştırılması	36
2.4.2. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) PNL Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırılması	39
2.5.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi	40

SAYFA

Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay)	
Serum Folik Asit, Kortizol, B ₁₂ Vitamin Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Karşılaştırılması	
2.6.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi	46
Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Çinko ve Bakır Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması	
2.7. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Hematolojik Değerlerinin Düzeylerinin Saptanması	50
2.7.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi	54
Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay)	
Hematolojik Değerleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması	
TARTIŞMA	55
SONUÇ	62
KAYNAKLAR	63
ÖZGEÇMIŞ	67
ETİK KURUL ONAYI	68

KISALTMALAR

BA	:Bazofil Yüzdesi
BA#	:Bazofil Sayısı
ECF-A	:Anaflaktik Eozinofil Kemotaktik Faktör
EDTA	:Etilendiamintetraasetik asit
EO	:Eozinofil Yüzdesi
EO#	:Eozinofil Sayısı
ER	:Endoplazmik Retikulum
FTS	:Fizyolojik Tuzlu Su
HBSS	:Hanks'ın Dengeli Tuz Çözeltisi
HCT	:Hemotokrit
HDRS:	:Hamilton Depresyon Derecelendirme Ölçeği
HGB	:Hemoglobin
IFN	:Interferon
IL	:Interlökin
IV	:İntravenöz

LY	:Lenfosit Yüzdesi
LY#	:Lenfosit Sayısı
MCH	: Ortalama Eritrosit Hemoglobini
MCHC	:Ortalama Eritrosit Hemoglobin Konsantrasyonu
MCV	:Ortalama Eritrosit Hacmi
MD	:Majör Depresyon
MPV	:Ortalama Platelet Hacmi
MO	:Monosit Yüzdesi
MO#	:Monosit Sayısı
NE	:Nötrofil Yüzdesi
NE#	:Nötrofil Sayısı
PBS	:Fosfat Tamponlu Tuzlu Su
PCT	:Prokalsitonin
PDW	:Platelet Dağılım Genişliği
PLT	:Platelet
PMN-E	:Polimorfonüklear elastaz

PNL	:Polimorf Nüveli Lökosit
RBC	:Kırmızı Kan Hücresi
RDW	: Kırmızı Kan Hücresi Dağılım Genişliği
TCA	:Triklorasetik Asit
WBC	:Beyaz Kan Hüresi

ÖZET

Çalışmamızda Majör Depresyon hastalarında (n=12, yaş ortalaması 40) antidepresan ilaçların Polimorf Nüveli Lökosit Fonksiyonları, serum folik asit, B₁₂ vitamini, kortizol, çinko, bakır düzeyleri ve hemogram değerleri üzerine etkisinin gösterilmesi amaçlanmıştır.

PNL'ler (1 X 10⁷ hücre / ml) EDTA'lı venöz kandan ficoll-hypaque gradient yöntemiyle ayrılmıştır. Fagositoz ve hücre içi öldürme aktivitesi tayininde Alexander ve ark, 'nın (1968) yöntemi değiştirilerek kullanılmıştır.

MD hastalarının PNL'lerinin fagositik aktivitesi sağlıklı gönüllülerle (n=10, yaş ortalaması 35) aynı düzeyde hücre içi öldürme aktivitesi sağlıklı gönüllülerden düşük bulunmuştur.

MD hastalarının PNL'lerinin fagositik aktivitesi 2 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrası tedavi öncesine göre anlamsız olarak artmıştır. Hücre içi öldürme aktivitesi ise etkilenmemiştir (p>0,05).

Referans değerler içerisinde, folik asit düzeyi anlamsız olarak, kortizol düzeyi anlamlı olarak artarken, B₁₂ vitamin, çinko düzeyleri anlamsız olarak azalmış, bakır düzeyi etkilenmemiştir.

2 aylık tedavi sonrası %EO değeri , PLT sayıları tedavi öncesine göre, WBC, NE, PLT sayıları , %EO değerleri de 1 aylık tedavi sonrası değerlere göre anlamlı olarak artmıştır (p<0,05). Diğer hematolojik parametreler referans değerler içerisinde anlamsız olarak değişmiştir.

Sonuç olarak, antidepresan ilaçların PNL'lerin fagositik aktivitesini artırdığı, hücre içi öldürme aktivitesini etkilemediği, çalıştığımız diğer parametreleri ise referans değerler içerisinde değiştiirdiği tespit edilmiştir.

Anahtar Kelimeler: Antidepresan, depresyon, PNL, fagitoz, çinko

SUMMARY

Investigation of Antidepressant Drug Treatment Effect on Polymorphonuclear Leukocyte Functions of Patients With Major Depression

In this study our aim was to investigate the effect of antidepressant drugs on polymorphonuclear leukocyte functions, serum folic acid, vitamin B₁₂, cortisol, zinc, copper levels and hemogram parameters of patients (n=12 average age 40) with Major Depression.

PMNs (1 X 10⁷ cell /ml) were isolated by ficoll-hypaque gradient centrifugation method from venous blood with EDTA. Phagocytosis and intracellular killing activity were assayed by modifying Alexander's method (1968)

The phagocytic activity of PMN of MD patients was found in the same level as healthy volunteers (n=10, average age 35), the intracellular killing activity was found lower than that of healthy volunteers.

The PMN's phagocytic activity of patients with Major Depression after 2 months of antidepressant drug treatment unsignificantly increased when compared with those before treatment. The intracellular killing activity was not effected (p>0,05).

Within the reference values, as the level of folic acid unsignificantly, level of cortisol significantly increased, the levels of vitamin B₁₂, zinc unsignificantly decreased, level of copper was not effected.

After 2 months of treatment EO% value, PLT counts when compared with those before treatment, WBC, NE, PLT counts, EO% values when compared with those after 1 months of treatment significantly increased. (p<0,05) Other hematological parameters unsignificantly changed within reference values.

In conclusion, we found that antidepressant drugs increased the phagocytic activity of PMNs, did not effect the intracellular killing activity, within reference values changed the parameters we studied on.

Key words: Antidepressant, depression, PMN, phagocytosis, zinc

GİRİŞ ve AMAÇ

Majör Depresyon olumsuz hayat koşullarıyla tetiklenen, biyolojik yatkınlığın da önemli olduğu bir bozukluktur (13).

Yapılan çalışmalarda Majör Depresyonlu hastada immunolojik yetersizlik olabileceği gösterilmiştir (3). Majör Depresyonu olan hastalarda lenfosit sayısında ve lenfosit mitojen yanında azalma olduğu bildirilmiştir (47). Genellikle hastaların yarısında immun cevabı olumsuz yönde etkileyen hiperkortizolemi tespit edilmiştir (3).

Şiddetli depresyon ve immun sistem baskılanması arasındaki ilişki birçok klinik çalışma ile desteklenmektedir. Endojen depresyon tanısı konan ve ilaç kullanmayan hastalarda nötrofil sayılarında azalma olduğu bildirilmiştir (47).

Bugüne kadar yapılan bilimsel araştırmalar; majör depresyonlu hastalarda serumda serotonin düzeyinin ve serotonin emilim hızının düşüğünü, serotonin reseptörlerinin azaldığını, adrenalin, tiroid, büyümeye hormonu, prolaktin düzeyi gibi birçok nöroendokrin bozuklıkların olduğunu, plazmada kortizol düzeyi ve metabolitlerinin ve idrarda serbest kortizol konsantrasyonunun arttığını, proinflamatuvar sitokinlerden IL-1 ve IL-6'nın, C-Reaktif protein (CRP), haptoglobulin, asit faz reaktan konsantrasyonları, prostaglandin E, infeksiyon, allerji ve kanserin görülme sıklığının arttığını göstermektedir (3,47).

Majör Depresyonlu hastalarda nitrik oksit düzeyinin arttığı, serum folik asit, vitamin B₁₂, çinko ve selenyum düzeylerinin düşük olduğu bildirilmektedir (3).

Bu hastaların tedavisinde kullanılan bazı antidepresan ilaçların etkinleşmiş monosit ve makrofajlardan proinflamatuvar sitokin salınımını azalttığı, kemotaksi抑制 ettiği ve antiinflamatuvar sitokin ekspresyonunu baskıladığı gösterilmiştir. Ayrıca antidepresanların sitokinlerin salımını artıran prostaglandin E₂ ve nitrik oksit yapımını da engellediği belirtilmektedir (47). 3 aylık antidepresan tedavisi sonunda

Polimorfonüklear elastaz (PMN-E) düzeyinde Majör Depresyonlu hastalarda belirgin bir azalma gözlenmiştir (7).

Bu parametrelerin değişimi sonucu Majör Depresyonlu hastalarda immun sistem zayıflamaktadır. Antidepresan ilaçların bunu daha da olumsuz yönde veya olumlu yönde etkileyebileceğini düşünmekteyiz.

Çalışmamızda literatür bilgilerinin ışığı altında,

1- Majör Depresyonlu (MD) hastaların hücresel immun mekanizmasında önemli rolleri olan Polimorf Nüveli Lökositlerin (PNL) fonksiyonlarını (Fagositik Aktivite, Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) saptamayı ve alınan değerleri sağlıklı kişilerin PNL fonksiyonları ile karşılaştırmayı,

2- MD hastalarının serum kortizol, Zn, Cu, folik asit, B₁₂ vitamin düzeyleri, hematolojik değerleri ile PNL fonksiyonları arasında bir ilişki olup olmadığını saptamayı,

3- Antidepresan tedavisi uygulanan hastalarda, antidepresan ilaçların PNL fonksiyonları, serum kortizol, Zn, Cu, folik asit, B₁₂ vitamin düzeyi ve hematolojik değerler üzerine etkilerini saptamayı ve elde edilen verilerle immun sistemi zayıflamış MD hastalarının klinik tedavilerine immunoterapik yeni yaklaşımlar getirmeyi ve klinisyen hekimlerimizin tedavi protokollerinde yardımcı olmayı amaçlıyoruz.

GENEL BİLGİLER

1. *Candida albicans*

Heterojenöz cins *Candida* Deuteromycota (Fungi Imperfecti) içindeki Cryptococcaceae familyasına aittir (35). Neredeyse tüm Kandidiyaz formlarında hastalardan en yaygın izole edilen tür *C.albicans*'tir (35).

Üremesi hızlı olup 3 gün içinde iyi üreme gösterirler. S biçimini, ak veya krem renginde ve tereyağı kıvamında koloni yapar (49). Direkt Gram preparatlarında *C.albicans* gram pozitif, tomurcuklanan, 5µm çapında oval mayalar olarak görülür (27).

Candida'lar adı besiyerlerinde ve özellikle Sabouraud besiyerinde ürerler (27). Mısırunu-Tween 80 Agarda 26°C'de 72 saat içinde yalancı hifler, yalancı hiflerin boğumları çevresinde kümeler yapan yuvarlak blastosporlar ve yalancı hif uçlarında kalın duvarlı, tek veya birkaç tane ve bu tür için tanı koymuş olan klamidospor oluşturur (49). Çimlenme borusu deneyiyle *C.albicans* diğer türlerden ayırt edilir (27).

Candidalar, insan ve hayvanlarda mukozalarda komsesal olarak bulunurlar. Bu nedenle, Candida infeksiyonları, endojen infeksiyonlar olarak kabul edilir (27) .

Bu organizmaların adezinleri, ekstrasellüler lipazları ve proteinazları olmasına rağmen, yayılma kapasiteleri düşüktür (18). Candida mikozları, sıklıkla, direnci zayıflamış, özellikle hücresel bağışıklık sistemi tahrip olmuş hastalarda görülür (27).

C.albicans infeksiyonlarına karşı savunmada nötrofiller, monositler, ve eozinofiller etkilidir. PNL 'ler etkisini yalancı hiflere zarar vererek ve blastosporları fagosite edip öldürerek gösterir (38).

PNL'lerin *C.albicans*'ı fagosite etmelerini artırmak için ısiya duyarlı ve ısiya dirençli serum opsoninleri kullanılır. *C.albicans*'ı IgG ve diğer serum bileşikleri

opsonize ederler. Myeloperoksidaz, hidrojen peroksit ve süperoksit anyon sistemi *C.albicans*'ın öldürülmesinde etkili olan mekanizmaları (38).

2.Fagositoz

Fagositoz hücre içine alınan katı parçacıkların fagozom içinde sindirilmesidir. Protozoada görülen fagositoz ameboid hareketle sıkıca iç içedir. Amip pseudopodlar çıkararak büyük parçaları çevirir ve besin vakuolünü oluşturur. Metazoada fagositoz hücrenin beslenmesinden çok genelde bir savunma şeklidir. Hücre içine giren bakteri, protozoon, toz, yaralanmış veya hasta dokular, hücre artıkları gibi organizmaya zararlı olan maddeler bu yolla ortadan kaldırılırlar (37).

Fagositler, mikroorganizmaları fagosite ederek öldüren hücrelerdir. Kan monositleri , doku makrofajları (Kupffer hücreleri, alveolar makrofajlar, astrogial hücreler...) ve granülositler içinde nötrofiller güçlü fagositlerdir. Eozinofil ve bazofiller de zayıf fagositik aktivite gösterebilirler. Bunlar, Fc yüzey reseptörü taşırlar, lizozomal granüllere sahiptirler ve prokaryotik , ökaryotik hücreleri öldürebilirler (28).

Metchnikoff daha 1860 yılında fagositoz sisteminin özellikle bakteri enfeksiyonlarına (bu sistem temel olarak bakteriyel enfeksiyonlara dirençte çok önemlidir ancak mantar, paraziter ajanların birçoğuna karşı da etkindir) karşı dirençteki rolünü ve sistemin temel kurallarını belirlemiştir. Bu kurallara göre fagositer sistemin normal çalışması için;

- 1.Yeterli sayıda fagositik hücrenin kemik iliğinde yapımı,
- 2.Bu hücrelerin dolaşma normal sayılarda geçmeleri,
- 3.Fagositlerin uyarı alınca bakterinin (mikroorganizma) bulunduğu bölgeye doğru hızla hareketleri,
- 4.Fagositik hücre ile bakteri arasında ilişkinin kurulması, veya diğer bir deyişle fagositik hücrenin bakteriyi yakalamasının kolaylaştırılması (opsonizasyon)
- 5.Bakterinin fagitozu (hücre içine alınması)
- 6.Granüllerin fagozoma boşalmaları,

7.Değişik mekanizmalarla bakterinin öldürülmesi gerekmektedir (51).

Dokuya bir patojen girdiği zaman kompleman sisteminde bulunan serum proteinlerinin salınması ve vazodilatasyonla takip edilen lokal bir inflamasyon reaksiyonu başlar. Fagositozun ilk basamağı kemotaksidir ki bu PNL'lerin endotel boyunca infeksiyon bölgesine göçü olarak tanımlanır. Kemotaksiden nötrofilleri uyaran kemotaktik faktörler görev almaktadır. Bunlara örnek olarak kompleman bileşenleri (C5a), araşidonik asit metabolitleri (LTB4), sitokin ve kemokinler (IL-8, NAP), trombosit aktivasyon faktörü (PAF) verilebilir. Kemotaksisten sonraki aşama mikroorganizmanın fagositoz yapacak hücre ile temasına gelir. Temas ve tutunma (aderens) mikroorganizma yüzeyini kaplamış antikorlar ile daha sıkı ve güçlü olur. Antikorlar, Fab parçaları ile tutundukları patojeni , Fc parçaları ile fagosit yüzeyindeki Fc reseptörlerine bağlarlar. Mikroorganizmaların, fagositlere bağlanması sağlayarak fagosituzu kolaylaştırın antikorlara opsonin ve bu olaya da opsonizasyon denir. Mikroorganizma yüzeyine yapmış kompleman komponentleri (C3bi) de hücredeki spesifik reseptöre (CR3) bağlanarak fagosituzu kolaylaştırırlar (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncellemme 20.12.2003, www.pediatricresearch.org/talks/ phagocyt.-güncellemme 05.02.2003, 43, 11,29,28,46).

Patojen, hücre yüzeyinde psödopodlar arasındaki girinti içine alınarak önce orada hapsedilir, sonra psödopodların kapanması sonucu hücre içine bir kesecik (fagozom) içinde alınmış olur (endositoz) Fagozomlar çeşitli hidrolitik enzimleri taşıyan lizozomlar ile birleşerek fagolizozomları oluştururlar. Böylece mikroorganizmaların bu kesecikler içinde öldürülüp sindirilme işlemi başlar (28).

Patojenler iki mekanizma ile ortadan kaldırılmaktadır. Bunlar:

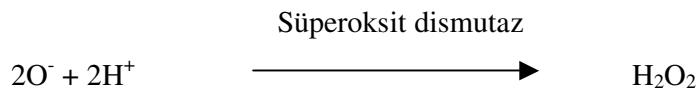
2.1. Oksijene Bağımlı Öldürme Mekanizmaları

Bu mekanizma solunum patlaması sonucunda oluşan toksik moleküllerle olmaktadır. Fagositlerin hedef patojene aderensinden önce aşırı oksijen tüketimi olayına solunum patlaması denilir. (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncellemme 20.12.2003, 44,43)

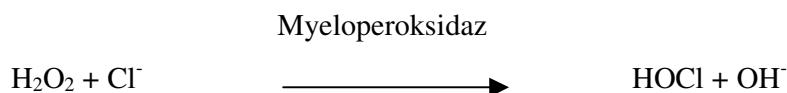
Oksijene bağımlı öldürme mekanizması NADPH oksidaz sisteminin aktivasyonuna bağlı olmakta ve bu sistem ile moleküler oksijen süperoksit anyonuna indirgenmektedir. (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncellemme 20.12.2003, 44)



Hücre içindeki asidik ortamda bu oksijen radikalının % 80'i süperoksit dismutaz ile H_2O_2 'ye dönüştürülmemektedir.



Halid varlığında azurofilik granüllerden myeloperoksidaz enzimi salınmakta ve H_2O_2 daha kuvvetli bir bakterisidal ajan olan hipoklorik aside (HOCl) dönüşümekte ve mikroorganizma öldürülmemektedir. (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncellemme 20.12.2003, 44)



2.2. Oksijene Bağımlı Olmayan Öldürme Mekanizmaları

Bu mekanizma gastrointestinal yol, dişeti boşlukları ve vaginal mukoza gibi anaerobik ortamlardaki mikroorganizmaların öldürülmesinden sorumludur. Bu mekanizmada lizozim, laktoferrin ve katyonik proteinler görev almaktadır. (www.els.net-güncellemeye 01.07.2003)

Defensinler arginin ve sisteinden zengin antimikrobik polipeptidlerdir ve azurofilik granüllerde bulunurlar. Gram pozitif ve gram negatif bakterilere, fungslara ve bazı viruslara karşı etkilidir. Etki mekanizması tam olarak bilinmemektedir. Zarfsız viruslarda etkili olmadıkları için hedef hücrenin membran yapısını bozdukları düşünülmektedir (28).

Bakterisidal geçirgenlik artırmacı proteinler (BPI) yalnız nötrofillerde bulunur ve fonksiyonları enzimatik aktivite gerektirmemektedir. BPI toksinleri nötralize edebilmekte ve bakteri membranlarının geçirgenliğini artırarak mikrobisidal etki göstermektedir. (www.els.net-güncellemeye 01.07.2003)

Nötral serin proteaz ailesi (NSP) azurofil granüllerin en önemli bileşenlerinden olup bu ailenin elastaz, proteinaz 3, azurosidin ve katepsin G olmak üzere en az 4 üyesi bulunmaktadır. Elastaz ve katepsin G patojenleri enzime bağlı ve enzime bağlı olmayan olmak üzere iki şekilde öldürmektedir. (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncelleme 20.12.2003,)

Laktoferrin nötrofillerin spesifik granüllerinde bulunur, demir bağlayabilen bir proteindir ve Fe^{3+} için yüksek afiniteye sahiptir. Bakteri gelişimi için gerekli olan demiri bağladıktan fagosite edilmiş mikroorganizmanın hücre içinde gelişmesine olanak vermez ve bakterilerin lizozime olan geçirgenliğini artırmaktadır. (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncellemeye 20.12.2003, www.savba.sk/logos/book/scientific/inffever.html-güncellemeye 03.02.2003)

Lizozim nötrofillerde spesifik ve azurofil granüllerde yer almaktadır, N-asetil muramik asit ve N-asetil glukozamin arasındaki β -1,4 bağlarına bağlanabilen çok fonksiyonlu bir proteindir. (www.dent.ucla.edu/pic/members/neutrophils/neutrophils2.html-güncelleme 20.12.2003)

Bu mekanizmaların hepsinin bir arada bulunması genellikle mikroorganizmaların ölmesini sağlamaktadır. Ölüm mikroorganizmalar daha sonra lizozomal enzimler ile sindirimkedir. Ölmüş nötrofiller, mikroorganizmalar ve yarı yarıya sindirilmiş yapılar iltihaplı bölgede sarı renkli ve kıvamlı bir sıvının (cerahat) birikmesine neden olur (24).

3.Fagositozda Rol Oynayan Hücreler

3.1.Polimorf Nüveli Lökositler (PNL)

Total normal kan lökositlerinin % 60-70'ini oluştururlar. Ekstravasküler olarak da kan damarı endotellerine yerleşmektedir. Polimorf nüveli granülositler çok loplu çekirdek ve pek çok granüller içermektedir. İçerdikleri granüllerin boyanmalarına göre nötrofil, eozinofil ve bazofil olarak gruplandırılırlar (38).

PNL'ler makrofajlara kıyasla kısa ömürlüdürler. Solunumları mitokondriye bağlı değildir ve anaerobiktirler (33).

PNL'ler antijen için özgüllük göstermezler, ancak antikor ve kompleman ile birlikte akut inflamasyonda mikroorganizmalara karşı korunmada önemli rol oynamaktadır. İnfeksiyonlarda sayıları artan polimorf nüveli lökositlerin asıl görevi fagositozdur (43,38).

3.1.1.Nötrofiller

Nötrofiller, total lökosit sayısının %60-70'ini oluştururlar. Çapları 12 μm olan nötrofillerin nukleusları 2-5 tane lop içerir. Ancak çoğunu nukleusları 3 lopludur ve

nukleus bütünüyle at nali şeklinde (34). Yaşı ilerledikçe 5 yada daha çok loplu nukleus oluşur. Nukleus lopları birbirine ince kromatin iplikleriyle bağlanmıştır (39).

Elektron mikroskopik ve histokimyasal gözlemlere göre nötrofil granüller, tek membranla çevrili, değişik yoğunluk, şekil ve büyüklükte granüller halinde sitoplazmanın her yanına dağılmışlardır (15).

Nötrofillerin sitoplazmik granülleri çeşitli enzimler içeren özel tip lizozomlardır. Bu sitoplazmik granüller iki çeşittir; 1-Azurofilik granüller (A granülleri, primer granüller) 2-Spesifik granüller (B granülleri, sekonder granüller) (34).

Her iki granülün çeşitli özellikleri birbirinden farklıdır. Azurofilik granüller, total granüllerin %20'sini oluştururlar, boyca daha büyütürler ve içerikleri yoğundur. Katepsin, elastaz, kollagenaz, miyeloperoksidaz, asit fosfataz, 5-nukleotidaz, β -glukuronidaz, D-amino asit oksidaz, α -mannosidaz ve β -galaktosidaz içeren azurofilik granüller, kan boyaları ile, kırmızımsı-pembe renkte boyanırlar. Spesifik granüllerin sayısı, azurofilik granüllerden çok daha fazladır. Bunlar, boyca küçük olup, içerikleri az yoğundur. Spesifik granüller, alcalin fosfataz, lizozim, laktoferrin, kollagenaz içerirler ve kan boyaları ile açık pembe renkte boyanırlar (34).

Nötrofiller IgG (özellikle IgG₁ ve IgG₃) Fc parçası ile C3b için spesifik yüzey reseptörleri ve kemotaktik reseptörler taşırlar. Ayrıca çeşitli sitokinler için reseptörleri vardır. Sitoplasmalarında onlara ameboid hareket etme yeteneği kazandıran kontraktıl proteinler (aktin filamentleri) bulunur (28). Antibakteriyel enzimler taşırlar (15,38). Özellikle bakteriler olmak üzere, vücutta giren yabancı materyali fagosite edip, etkisiz hale getirirler. Küçük parçacıkları fagosite etmelerinden ötürü mikrofajlar olarak da adlandırılırlar (34). Kan içinde fonksiyon yapmazlar. Damar dışına aktif hareket ile çıktıktan ve doku içine geçtikten sonra aktif fonksiyonları görülür (39).

Mikroorganizma istilasına ilk cevap nötrofillerden gelir. Yuvarlak şekilli iken

sitoplazmik pseudopodlarını uzatır, psödopod katı partikülü kuşatarak içine alır. Pseudopod uçlarının birbiriyle kaynaşması sonucu yabancı madde bir membranla kuşatılı duruma geçer (Fagozom). Fagozomun içi ekstrasellüler sıvı ile doludur (39).

Azuroflik ve spesifik granüller fagozom membranına yapışır ve içeriklerini fagozom içine boşaltırlar. Böylece nötrofil sitoplazması granüllerde bulunan enzimlerin etkisinden korunur. Azuroflik granüldeki lizozomik enzimler bakteri duvarını harap eder. Spesifik granüllerdeki fagositinler işlev görür. Fagositoz olayı sırasında peroksit oluşur. Nötrofil içinde bulunan miyeloperoksidaz, peroksit ile birleşip bakteri duvarındaki tirozin moleküline etki ederek parçalar. Fagositik aktiviteden sonra lizozomlar tükenir, lökosit ölüür. Metabolik aktiviteleri oldukça fazladır. Hem aerobik hem de anaerobik glikoliz yapabilirler. Oksijen yokluğunda da fonksiyon yapabilmeleri büyük avantaj sağlar. Örneğin, bakteriyi öldürür ve nekrotik doku içindeki bakteri artıklarını temizlemeye yardım ederler (39).

3.1.2.Eozinofiller

Kandaki total lökositlerin % 1 - 4 ‘ünü oluşturan eozinofiller (34,15), ortalama 12-15 μ m büyülüktedir. Nukleus iki lopludur (34). Endoplazmik Retikulum, Golgi kompleksi ve mitokondri az miktarda bulunur (39).

Etrafları birim zarla çevrili olan granülleri vardır, bunlar kan boyaları ile, parlak pembe renkte boyanırlar (34). Asit boyalı eozinle kırmızı boyanırlar (39). Eozinofil lökositlerin granülleri, miyeloperoksidaz, asit fosfataz, katepsin, β -glukuronidaz, fosfolipaz, histaminaz, RNaz içerirler. Elektron mikroskopu bu granüllerin, yapısal iki unsurunun olduğunu gösterir. Granüllerin esasını matriks (eksternum) oluşturur. Matriks içinde, daha yoğun olan kristalloid (internum) yer alır. Hidrolitik enzimler, esas olarak, matriksde bulunurlar. Kristalloid, miyeloperoksidaz içerir (34). Antibakteriyel enzim içermezler (15).

Eozinfillerin de, amöboid hareket (34,15,39) ve fagositoz yetenekleri vardır. Ancak bu yönde nötrofiller kadar aktif degildirler (34) ve antijen veya antikorlardan çok her iki unsurun oluşturdukları kompleksleri fagosite ederler (34,39). Granül nötrofillerdeki gibi fagozom membranına yapışır. Fagositoz sonrası kristalin erimeden kalması ve matriks bölümünün kaybolduğunun görülmesi, matrikste lizozomal enzimlerin bulunduğu gösterir (39).

Eozinfiller, kandan çıkıp çevre bağ dokusuna geçerler. Geçiş mast hücrelerinden salınan Anaflaktik Eozinofil Kemotaktik Faktör (ECF-A) etkisiyle olur. Bu nedenledir ki, bağ dokusunda, mast hücreleri çevresinde çok sayıda eozinofil ve lökositin varlığı gözlenir. Adrenokortikotropik hormon ve kortizol, eozinfillerin sayılarında azalmaya neden olur (34).

Allerjik reaksiyonlarda kanda eozinofil sayısı artar. Allerjik reaksiyonun başlıca mediatörleri lökotrien ve histamindir, olay yerine gelen eozinofil ise bunları parçalayan enzimleri salgılamaktadır. Son yıllarda eozinfillerin salgıladıkları maddelerle bazı parazitleri öldürdükleri ve bu nedenle paraziter hastalıklarda sayıca artıtları gösterilmiştir (39).

3.1.3.Bazofiller

Bazofil lökositler, kandaki total lökositlerin %0,5 ini oluştururlar. Ortalama büyüklükleri 10-12 μm arasında değişen bazofillerin nukleusları iki lopludur. Her iki nukleus lobunu birleştiren köprü kısa ve kalın olup, nukleus loplarının biri diğerini üzerine bir S harfi örneği kıvrılmıştır (34).

Sitoplazma çok sayıda granül içerir. Bu granüller, diğer granülosit lökositlerinden daha büyük olup, daha çok sayıdadırlar ve kısmen nukleusu örterler (34). Şekil ve büyüklükleri değişiktir. Fakat genel olarak oldukça yoğun ve iri granüllerdir. Hematolojik tekniğe göre hazırlanıp asit ve bazik boyalarla karışımı ile boyanmış kan yaymalarında bazofili gösterir, bazik boyalarla çoğu zaman metakromatik boyanırlar. Pozitif periyodik asit-Schiff (PAS) reaksiyonu verirler (15).

Sitoplazmik granüller, heparin, histamin, serotonin ve lökotrienleri içerirler. Lipid tabiatlı ve prostaglandinlerle ilgili bir maddenin bulunduğu da gösterilmiştir (34).

Bazofil lökositler, diğer granülositler gibi amöboid hareketleriyle fagositoz yaparlar. Ancak, bu yönde pek aktif degildirler (34).

4.Majör Depresyon Hakkında Genel Bilgiler

Majör Depresyon olumsuz hayat koşullarıyla tetiklenen, biyolojik yetkinliğin da önemli olduğu bir bozukluktur (13). Tek epizod veya tekrarlayan epizodlar halinde ortaya çıkar. Başlıca belirtileri şunlardır:

1-Yaşamdan ve olağan etkinliklerden (seksüel olanlar dahil) zevk alamama ve ilgi duymama,

2-Çaresizlik, ümitsizlik hissetme, kendini ayıplama, degersiz bulma ve gereksiz yere suçlama

3-Zihnini konsantr edememe, düşünmede ağırlaşma, bellek zayıflaması ve kararsızlık

4-Ruhsal ajitasyon, duygulanımın küntleşmesi, gözü-yaşlılık ve psikomotor retardasyon

5-Uykusuzluk (uykuyaalamama, ortasında uyanma veya erken uyanma şeklinde)

6-Genellikle iştah azalması, seyrek olarak ise artması

7-Yorgunluk ve güçsüzlük hissetme

Depresyonlu hastalarda bu belirtilere ilave olarak intihar eğilimi artmıştır; ölüm arzusu ve korkusu bir arada bulunur (26).

Yapılan çalışmalarda Majör Depresyonda immunolojik yetersizlik olabileceği gösterilmiştir (3). Majör Depresyonu olan hastalarda lenfosit sayısında azalma, antijen artışı, lenfosit mitojen yanıtında azalma olduğu bildirilmiştir. Hastaların en azından yarısında immun cevabı baskılayan hiperkortizolemi tespit edilmiştir (47).

Bilimsel araştırmalara göre; MD'li hastalarda serotonin ve serotonin reseptörleri azalmakta serotoninin emilim hızı düşmekte, adrenalin, tiroid, büyümeye hormonu, prolaktin düzeyi gibi birçok nöroendokrin bozukluklar olmaktadır. Ayrıca bu hastalarda plazmada kortizol düzeyi ve metabolitlerinin ve idrarda serbest kortizol konsantrasyonu, proinflamatuvar sitokinlerden IL-1 ve IL-6, C-Reaktif protein (CRP), haptoglobulin, asit faz reaktan konsantrasyonları, prostaglandin E ve kortizol düzeyi , infeksiyon, allerji ve kanserin görülme sıklığı artmaktadır (3,47).

Ayaktan takip edilen ve yatan depresif hastalarla yapılan bir çalışmada immunitenin yatan hastalarda daha düşük olması immünite düzeyi ile depresyon şiddeti arasında bir ilişkinin varlığını akla getirmektedir (3).

Majör Depresyonda nitrik oksit düzeyi artmaktadır. Bu hastalarda folik asit ve vitamin B₁₂ düzeyleri düşüktür. Ayrıca çinko ve selenyum eksikliği görülmektedir (3).

Çinko pek çok biyokimyasal olayda rol alan bir bio-elementtir. Bu metal çeşitli proteinlerin majör komponentidir. Ayrıca memeli immun ve sinir sistemlerinin de önemli bir modulatördür (36). Çinko eksikliğinde pek çok immun sistem fonksiyonlarında azalma tespit edilmiştir. Monositlerin işlevleri azalır, NK hücrelerinde sitotoksite düşer (23). Periferal T hücre sayısı, Th hücre fonksiyonu ve sitotoksik T hücre aktivitesi azalır. Nötrofil fonksiyonları (kemotaksis) azalır. B hücreleri apoptosis'e gider. Makrofaj fonksiyonlarında (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) azalma gözlenir (23,36,41). Kısaca; hücresel immunité, antikor reaksiyonları ve antikor afinitesi, kompleman sistemi ve fagositik aktivitede gözle görülür bir düşüş meydana gelir.

5.Antidepresan İlaçlar Hakkında Genel Bilgiler

Depresyonun farmakolojik tedavisinde doğru tanı, hastanın tedaviyi kabulü, seçilen ilaçın uygun dozda kullanılması ve hastanın sonraki muayenelerinde kullandığı ilaçın iyileştirici etkinliğinin objektif bir şekilde görülmESİ, tedavinin başarıya erişmesi için izlenecek iyi bir yoldur (10).

5.1.Trisiklikler ve Tetrasiklikler (TCA)

Örnekler: İmipramin, Desipramin, Trimipramin, Klomipramin, Amitriptilin, Nortriptilin, Protriptilin, Doksepin, Amoksepin, Maprotilin (52)

Norepinefrin ve serotoninin nöronal geri alımını inhibe ederek etkilerinin artmasını sağlarlar. Muskarinik asetilkolin reseptörleri , alfa-adrenoseptörler ve bazı 5-HT ve histamin (H1) reseptörlerini de bloke ederler (32).

5.2.Monoamin Oksidaz İnhibitörleri (MAOI)

Örnekler: Tranilsipromin, Fenelzin, Maklobemid (52)

Monoamin Oksidaz çeşitli izoenzimler şeklinde bulunan mitokondriyel bir enzimdir. Vücutta başlıca iki yerde bulunur:

- 1- Noradrenerjik, dopaminerjik ve serotoninерjik sinir uçları
- 2- Karaciğer ve barsak çeperi

Sinir uçlarındaki MAO enzimi, aynı yerdeki nöromediatör veziküllerinden sitoplazmaya sızan veya saliverici ilaçlar tarafından açığa çıkarılan nöromediatör moleküllerinin bir kısmını sitoplazmadan geçerken oksidatif deaminasyonla inaktive eder, bu inaktivasyondan kurtulan moleküller sinir membranını geçip sinaps aralığına dökülebilirler. Enzim, gerialım sonucu sinaps aralığından sitoplazmaya giren nöromediatör moleküllerini de yıkar ve veziküllere girebilen miktarlarını azaltır. Karaciğer ve barsak çeperindeki MAO'ın görevi, besinler içinde alınan veya barsakta oluşan tiramin ve feniletilaminler gibi toksik monoaminlerin sistemik dolaşımı girmeden önce inaktive edilmeleridir (26).

MAO'ın en az iki tipinin olduğu saptanmış ve bunlara MAO-A ve MAO-B adı verilmiştir. Bu iki tipin çeşitli substratlar üzerindeki etkinlikleri ve belirli bazı inhibitörlere karşı duyarlılıklarını farklıdır. İnsanda MAO-A substrat olarak serotonin ve noradrenalin, MAO-B ise dopamin ve feniletilaminleri tercih eder (26).

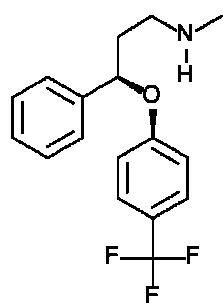
Monoamin Oksidaz İnhibitörü etki mekanizması ,monoamin transmiterlerin yararlılıklarını ; norepinefrin, dopamin, ve 5-hidroksitriptamin metabolizmalarını bloke ederek artırmaktır. Klasik MAOI 'leri selektif değildir ve geri dönüşsüzdür fakat yeni MAOI 'leri MAO-A için geri dönüşlü olduğu gibi MAO-A veya MAO-B için de selektiftir (52).

5.3. Selektif Serotonin Gerilim İnhibitorları (SSRIs)

Örnekler: Fluoksetin, Sertralin, Paroksetin, Fluvoksamin, Sitalopram (52)

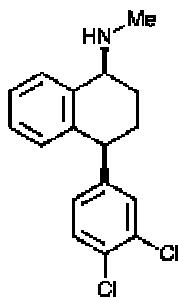
İsminde de belirtildiği gibi SSRI 'lar serotonin transportunu selektif olarak inhibe ederler (52). SSRI 'ların diğer antidepresanlara kıyasla kardiyak toksisiteleri yoktur, otonom sinir sistemi ile ilgili yan etkileri daha azdır, doz aşımı durumunda daha güvenlidirler (32).

Fluoksetin:



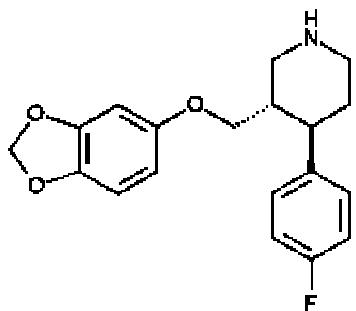
Şekil 1: Fluoksetin'in Kimyasal Yapısı

Serotonin geri alınını selektif olarak güçlü bir şekilde bloke eder. Fakat noradrenerjik ve dopaminerjik mekanizmaları pek etkilemez. Eliminasyon yarılanma ömrü en uzun olan antidepresanlardan biridir. Mide-barsak kanalından yavaş absorbé edilir. Kendisi ve metabolitleri vücutta birikebilir. En sık görülen yan etkileri bulantı, sinirlilik, tremor, uykusuzluk, terleme, ağız kuruluğu ve diyaredir. Kilo kaybı yapabilir (26).

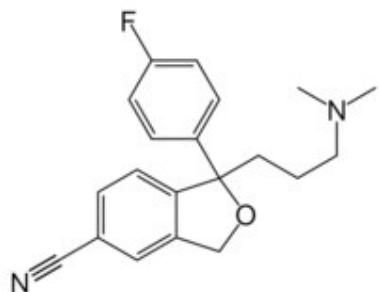
Sertralin:

Şekil 2: Sertralin'in Kimyasal Yapısı

Depresyonun kısa ve uzun süreli tedavisinde ve epizodların önlenmesinde etkilidir. Presinaptik uçlardan serotonin geri alımını selektif bir şekilde inhibe eden güçlü bir antidepressan ilaçtır. Serotonin geri alım inhibitörünün gücü diğerlerinden yaklaşık 10 kez daha fazladır (14).

Paroksetin:

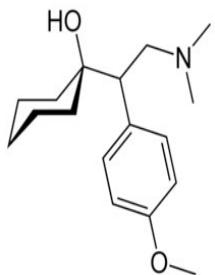
Şekil 3: Paroksetin'in kimyasal yapısı

Sitalopram:

Şekil 4: Sitalopram'ın Kimyasal Yapısı

5.4.Serotonin ve Norepinefrin Gerialım İnhibitörleri (SNRI)

Örnek: Venlafaksin (52)

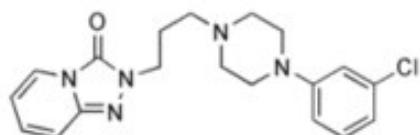


Şekil 5: Venlafaksin'in Kimyasal Yapısı

Venlafaksinin farmakolojik etkisi doza bağlıdır. Düşük dozlarda, esas itibarıyla bir SSRI 'dır, ortadan yüksek dozlara kadar norepinefrin gerialım inhibisyonu ilave olur ve yüksektен çok yüksek dozlara kadar da ayrıca dopamin gerialım inhibisyonu olur (52).

5.5.Serotonin-2 Antagonist ve Gerialım İnhibitörleri (SARIs)

Örnekler: Nefazodon, Trazodon (52)



Şekil 6: Trazodon'un Kimyasal Yapısı

SSRI 'lar ile Nefazodon ve Trazodon arasındaki tek fark , 5-HT2 reseptörlerinin SSRI 'lar tarafından stimüle edilirken, Nefazodon ve Trazodon tarafından bloke edilmesidir (52).

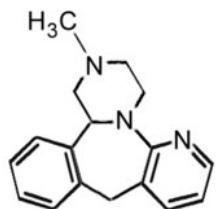
5.6.Norepinefrin ve Dopamin Gerilim İnhibitörleri

Örnek: Bupropion (52)

Serotonin sistemine önem vermeden selektif olarak noradrenerjik ve dopaminerjik sistemler üzerinde etkili olan tek antidepresan bupropiondur (52).

5.7.Noradrenerjik ve Spesifik Serotonerjik Antidepresanlar (NaSSAs)

Örnek : Mirtazapin (52)

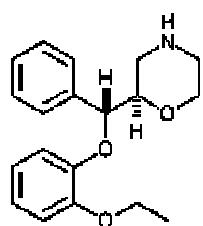


Şekil:7 Mirtazapin'in Kimyasal Yapısı

Noradrenerjik ve serotoninergic reseptörler üzerinde aynı zamanda etki gösterir(10).

5.8.Noradrenalin Spesifik Gerilim İnhibitörleri (NRI)

Örnek: Reboksetin

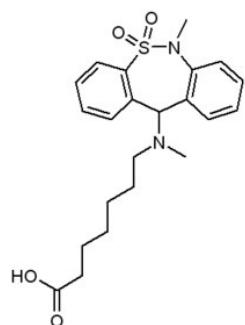


Şekil 8: Reboksetin'in Kimyasal Yapısı

Selektif noradrenalin geri alımını inhibe eden ilk antidepresandır. TCA ve SSRI'a benzemez. (52)

5.9.Serotonin Gerialımını Arttıran Antidepresanlar (SRE)

Örnekler: Tianeptin



Şekil 9: Tianeptin'in Kimyasal Yapısı

Trisiklik bir bileşiktir. Serotoninin geri alımını arttırmır, 5-HT post-sinaptik sistem üzerinde etkili değildir. (52)

GEREÇ VE YÖNTEM

1.GEREÇLER

1.1 Hasta Grubu: Marmara Üniversitesi Tıp Fakültesi Psikiyatri Polikliniği'ne gelen, ilk kez Majör Depresyon tanısı konan, yanında ek bir tanı bulunmayan, 20-60 yaş arası 12 hasta çalışmaya alınmıştır. Hastaların kullandıkları ilaçlar ve dozları;

Sertralin: 50 mg

Sitalopram: 20 mg

Essitalopram: 20 mg

Fluoksetin: 60mg

Paroksetin: 20 mg

Mirtazapin: 15 mg

Paroksetin: 20 mg, 40 mg

Mirtazapin: 15 mg

Trazodon: 100 mg

Reboksetin: 4 mg

Venlafaksin: 150 mg

Tianeptin: 13,5 mg

1.2.Mikroorganizma

Bu çalışmada *Candida albicans* ATCC 10231 kökeni kullanılmıştır.

1.3.Besiyerleri

Katı besiyeri: Sabouraud Dekstroz Agar

Sıvı besiyeri: Sabouraud Dekstroz Broth

1.4.Çözeltiler

%0.9 NaCl
%1 BaCl₂
%1 H₂SO₄
0.1 g/ml EDTA

1.5.Boyalar

Metilen mavisi (%0,01)
Tripan mavisi (%0,5)

1.6.Tamponlar

0,1 M Fosfat Tamponlu Tuzlu Su (PBS) (pH:7,2)

NaCl 8 g
KCl 0,2 g
Na₂HPO₄ 1,15 g
KH₂PO₄ 0,4 g
Distile su 1000 ml

Hanks'ın Dengeli Tuz Çözeltisi (HBSS) (pH: 7,4)

NaCl 8 g
KCl 0,4 g
Na₂HPO₄ 0,048 g
KH₂PO₄ 0,06 g
MgSO₄·7H₂O 0,1 g
Glikoz 1 g
NaHCO₃ 0,35 g
Fenol kırmızısı 17 mg
Distile su 1000 ml

1.7.Mc Farland Tüpleri

Standart bulanıklık elde etmek için laboratuvarımızda hazırlanan Mc Farland 1 standart bulanıklık tüpü esas alınmış olup; 0,1 ml %1 BaCl₂' e 9,9 ml %1 H₂SO₄ ilave edilerek hazırlanmıştır (8).

1.8.Kimyasal Maddeler

EDTA

NaCl

KCl

Na₂HPO₄

KH₂PO₄

MgSO₄.7H₂O

NaHCO₃

Glikoz

Tripan mavisi

Metilen mavisi

Fenol kırmızısı

Ficoll-Hypaque

Polymorphoprep

BaCl₂

H₂SO₄

Triklorasetik asit

1.9.Kullanılan Araç ve Aygıtlar

Atomik Absorbsiyon Spektrofotometre

Kaba terazi

Kern 440-33N

Hassas terazi

Etüv

Binder BD115

Pastör Fırını

Binder EC53

Otoklav	Nüve OT4060
Mikroskop	Olympus cx21
Fotoğraf makinesi	Olympus PM10SP
Otomatik pipetler (5-50µL) (100-1000µL)	Biohit
Cam pipetler (2,10,25 ml)	Percicolor
Vacutainer tüpleri, Vacutainer iğnesi, Vacutainer aparatı	Venoject
Hemogram tüpleri	
Plastik tipa	isolab
Pastör pipeti	isolab
Otomatik pipet uçları	isolab
Steril membran filtre	milipore
B12 Kiti	
Folate kiti	
Kortizol kiti	
pH Metre	Hanna HI 9321
Ph İndikatörü	Macherey Nagel
Thoma lamı	Isolab
Enjektör (2.5 , 5 , 10 ml)	
Silikon kaplı deney tüpleri	venoject
Santrifüj tüpleri	Isolab
Petri kutuları	Isolab
Santrifüj	Nüve CN180
Asetilen gazı	
Asetilen tüpü	
Karıştırıcı	IKA M51
Buzdolabı	Arçelik Nofrost
Derin Dondurucu	Uğur
Çalkalayıcı İnkübatör	Heildoph polymax 1040 incubator 1000
Su banyosu	Nüve ST402

2.YÖNTEM

Çalışmamızda Alexander ve arkadaşlarının (4) nötrofil fonksiyonlarını değerlendirme yöntemi modifiye edilerek kullanılmıştır.

2.1.Polimorf Nüveli Lökositlerin (PNL) Elde Edilmesi

Majör Depresyonlu hastalardan alınan 10 ml venöz kan, içinde 200 μ l 0,1 g/ml Etilen Diamin Tetraasetik Asit (EDTA) bulunan silikon kaplı tüplere aktarılmıştır. Alınan kan 2500 rpm'de 30 dakika santrifüj edilmiştir. Bu süre sonunda tüpün dibine çöken eritrositler ile tüpün üst kısmında bulunan plazma arasında sarımsı beyaz renkte görülen tabaka (buffy-coat) pastör pipeti ile alınmıştır. Bu tabaka, içinde 2.5 ml ficoll-hypaque ve 2.5 ml polymorphoprep bulunan tüpe konularak 3000 rpm'de 30 dakika santrifüj edilmiştir. İşlem sonunda tüpün dibine çöken eritrositlerle monosit tabakası arasında kalan PNL'ler pastör pipeti ile temiz bir tüpe alınarak üzerine buz soğukluğunda 3 ml PBS eklenecek 2000 rpm'de 10 dakika santrifüj edilerek 3 kez yıkılmıştır. Son aşamada PNL'ler Ca⁺² yada Mg⁺² içermeyen Hanks'ın dengeli tuz çözeltisi (HBSS) ile 1x10⁷ hücre/ml olacak şekilde süspansiyon haline getirilerek PNL'ler thoma lamında sayılmıştır (6,42,19,20).

2.2.Polimorf Nüveli Lökosit (PNL) Canlılık Deneyi

PNL süspansiyonu ile % 0.9 NaCl içinde hazırlanmış tripan mavisi (%0,5) 1:1 oranında karıştırılarak oda ısısında 5 dakika bekletilerek, mikroskopta mavi boyanmayan canlı hücreler sayılmıştır (6,20).

2.3. Majör Depresyonlu Hastaların PNL Fonksiyonlarının (Fagositik ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Saptanması

2.3.1. *Candida albicans* Kökeninin Hazırlanması

PNL'lerin fagositoz ve hücre içi öldürme aktivitesini saptamak için mikroskopta, boyalı ve boyasız görünümleri iyi ayırt edilebilen *C.albicans* suşu kullanılmıştır.

C.albicans'in Sabouraud Dekstroz Broth (SDB) besiyerine pasajı yapılarak, bir gece 37 °C'de inkübe edilmiştir. İnkübasyon sonunda *C.albicans* kültüründen SDB besiyerine tekrar pasaj yapılmış ve 37 °C'de 2 saat inkübe edilmiştir. Daha sonra iki saatlik kültür besiyeri bileşenlerinin maya hücrelerinden uzaklaştırılması için 2000 rpm'de 10 dakika santrifüjlenerek 2 kez fizyolojik tuzlu su (FTS) ile yıkanmış ve maya hücrelerinin sayısı HBSS içinde Mc Farland 1 bulanıklığına göre ayarlanmıştır. Maya hücrelerinin canlılığı metilen mavisi boyama yöntemi ile saptanmıştır (6,42,20).

2.3.2. *Candida albicans*'ın Opsonizasyonu

Mc Farland 1 bulanıklığına göre ayarlanan *C.albicans* süspansiyonu ayrı bir tüp içinde sağlıklı kişilerden elde edilen taze steril insan serumu ile (4:1) 37 °Cde 30 dakika opsonize edilmiştir (6,19,20).

2.4. *Candida albicans* Blastokonidyasının PNL'ler Tarafından Fagositozunun ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesinin Saptanması

Majör Depresyonlu hastalardan elde edilen PNL'ler 37 °C'de çalkalayıcı etüvde 30 dakika inkübe edilmiştir. İnkübasyondan sonra PNL karışımı üzerine opsonize maya hücreleri konulmuş ve tekrar 30 dakika aynı ortamda inkübe edilmiştir. Karışımın son hücre yoğunluğu 5×10^6 hücre/ml olmuştur (6,40,42,19,20).

İnkübasyonun 25. dakikasında her tüpe ölü maya hücrelerinin boyanması için 1 ml metilen mavisi (%0.01) eklenmiştir. Fagositik aktivite tayininde; 100 adet PNL içinde maya hücrelerini fagosite etmiş olan PNL'ler sayılmış, hücre içi öldürme

aktivitesi tayininde ise; 100 adet PNL içinde PNL'ler tarafından öldürülen, içinde mavi boyanmış ölü maya hücreleri bulunan PNL'ler sayilarak % cinsinden ifade edilmiştir (40,42,19,20).

2.4.1. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi Polimorf Nüveli Lökosit Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) İn Vitro Koşullarda Saptanması ve Sağlıklı Gönüllülerle Karşılaştırılması

12 hastanın PNL fonksiyonlarını karşılaştırmak için hastalardan tedavi öncesi alınan kanlardan PNL'ler ayrılmış ve aşağıda belirtildiği gibi tüp serileri hazırlanmıştır.

PNL	+	HBSS	+	<i>C.albicans</i>
(300µL)		(300µL)		(400µL)
1 X 10 ⁷ hücre/ml				1 X 10 ⁷ maya/ml

C.albicans süspansiyonunun hazırlanması ve opsonizasyonu 2.3.1 ve 2.3.2'de anlatıldığı gibi yapılmıştır. Yukarıda belirtildiği gibi hazırlanan tüpler 37°C'de opsonize maya ilave edilmeden çalkalayıcı etüvde 30 dakika inkübe edilmiştir. İnkübasyon sonunda her bir deney tüپüne 400µL opsonize maya hücresi (1 X10⁷ hücre/ml) konulmuş ve aynı ortamda tüpler 37° C'de 30 dakika inkübe edilmiştir. İnkübasyonun 25.dakikasında her bir tüpe PNL'ler tarafından fagosite edilen ve öldürülen mayaların boyanması için 1 ml metilen mavisi (%0.01) ilave edilmiştir. İnkübasyonun 30. dakikası sonunda her bir tüpten lam lamel arası preparat hazırlanmış 100 adet PNL içinde fagositoz ve hücre içi öldürme aktivitesi değerlendirilmiştir. PNL'ler mikroskop altında (40x) sayılmıştır.

Fagositik aktivite tayininde 100 adet PNL içinde maya hücrelerini fagosite etmiş olan PNL'ler sayılmış, hücre içi öldürme aktivitesi tayininde ise;100 adet PNL içinde PNL'ler tarafından öldürülen (mavi boyanmış) maya hücrelerini içeren PNL'ler sayilarak % cinsinden ifade edilmiştir (40,42,19,20). Elde edilen veriler Anabilim Dalımızda üzerinde daha önceden çalışılmış olunan 10 adet sağlıklı gönüllünün (30-40 yaş) PNL Fonksiyonları değerleriyle karşılaştırılmıştır.

2.4.2. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) PNL Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırılması

Majör Depresyonlu Hastalardan Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) kan örnekleri alınıp yukarıda anlatılan işlemlerin aynısı uygulanmıştır. Tedavi öncesinde elde edilen değerlerle tedavi sonrasında alınan değerler karşılaştırılmıştır.

2.5. Majör Depresyonlu Hastaların Serum Folik Asit, Kortizol, B₁₂ Vitamin Düzeylerinin Saptanması

Bu analizler Marmara Üniversitesi Hastanesi Merkez Klinik Laboratuvarı'nda yapılmıştır. Serum kortizol düzeyi DPC Immulite 2000 cihazıyla tespit edilmiştir.

Serum Folik Asit ve B₁₂ Vitamin düzeyleri tespiti için ise Hitachi Elecsys 2010 cihazı kullanılmıştır.

2.5.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Folik Asit, Kortizol, B₁₂ Vitamin Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması

Tedavi öncesi inceleme yapılan MD hastalarına antidepresan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) kan örnekleri alınıp 2.5'de belirtilen cihazlarla serum kortizol, folik asit ve B₁₂ vitamin düzeyleri tespit edilmiş, elde edilen sonuçlarla, PNL fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) arasındaki ilişki araştırılmıştır.

2.6. Majör Depresyonlu Hastaların Serum Çinko ve Bakır Düzeylerinin Saptanması

Bu analiz İstanbul Üniversitesi Mühendislik Fakültesi Kimya Bölümü Analitik Kimya Anabilim Dalı'nda yapılmıştır.

Majör Depresyonlu Hastalardan steril silikon kaplı tüplere alınan venöz kan 3500 rpm'de 5 dakika santrifüj edilmiş ve tüpün üst kısmında yer alan serum steril bir tüpe alınarak serum çinko ve bakır düzeylerinin belirlenmesi için – 20°C'de saklanmıştır. Serum çinko ve bakır düzeylerinin ölçülmesi için – 20°C'de saklanan serum örnekleri oda ısısına alınmıştır. Daha sonra çözünen serum örneklerine 1:4 oranında triklorasetik asit (TCA) ilave edilmiş ve oda ısısında 10 dakika bekletilmiştir. Tüpler 3000 rpm'de 5 dakika santrifüj edilerek serumda bulunan proteinler çöktürülmüştür. Serum tüplerindeki üst sıvı çinkodan ve bakırdan arındırılmış steril bir tüpe alınmış ve daha sonra serumdaki çinko miktarı 213.9 nm dalga boyunda atomik absorpsiyon spektrofotometresinde ölçülmüştür. Okunan değerler TCA ile sulandırımlarından dolayı sulandırım faktörü olan 5 sayısı ile çarpılmış ve elde edilen sonuçlar ppm olarak ifade edilmiştir (16).

2.6.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Çinko ve Bakır Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması

Majör Depresyonlu Hastalardan tedavi sonrası (1 ve 2 ay) kan örnekleri alınarak 2.6'da belirtilen işlemler aynen uygulanmış, elde edilen sonuçlarla PNL Fonksiyonlarından alınan değerler arasındaki ilişki araştırılmıştır.

2.7. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Hematolojik Değerlerinin Düzeylerinin Saptanması

Hematolojik Değerlerinin Düzeylerinin Belirlenmesi için Coulter LH 750 Analyzer cihazı kullanılmıştır. Tedavi öncesi, 1 ve 2 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında Majör Depresyonlu hastalardan alınan kan örneklerinin hematolojik değerleri saptanmıştır.

2.7.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Hematolojik Değerleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması

Majör Depresyonlu hastalardan tedavi sonrası (1 ve 2 ay) kan örnekleri alınarak hematolojik değerlerinin düzeyleri belirlenmiş, elde edilen sonuçlarla PNL Fonksiyonlarından alınan değerler arasındaki ilişki araştırılmıştır.

BULGULAR

2.2.Polimorf Nüveli Lökosit Canlılık Deneyi

Majör Depresyonlu hastaların, venöz kanından ayrılan PNL'lerin (1×10^7 hücre/ml) canlılık oranı %98 olarak tespit edilmiştir.

Majör Depresyonlu hastaların PNL'leri resim 1'de görülmektedir.



**Resim 1: Majör Depresyonlu Hastaların PNL'lerinin Görünümü
(Işık mikroskobu 100x büyütme)**

Resim 2'de Majör Depresyonlu hastaların fagositik aktiviteleri, resim 3'de ise hücre içi öldürme aktiviteleri görülmektedir.



Resim 2: *Candida albicans* ‘in PNL tarafından Fagositoz’ unun görünümü (Işık mikroskobu 100x büyütme)



Resim 3: Majör Depresyonlu Hasta PNL’lerinin Hücre İçi Öldürme (mavi boyanmış) Aktivitelerinin Görünümü (Işık mikroskobu 40x büyütme)

2.4.1. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi PNL Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) İn vitro Koşullarda Saptanması ve Sağlıklı Gönüllülerle Karşılaştırılması

Tablo 1: Majör Depresyonlu Hastaların Polimorf Nüveli Lökosit (PNL) Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme) (n=12)

Hasta No	Fagositik Aktivite %FI	Hücre İçi Öldürme Aktivitesi %CI
1	51	0
2	44	0
3	69	7
4	49	4
5	67	7
6	39	2
7	59	0
8	86	1
9	43	2
10	41	0
11	79	1
12	52	1
Ortalama	$56.58 \pm 15,49$	$2.08 \pm 2,57$

Tablo 1'de 12 Majör Depresyonlu hastanın PNL fonksiyonlarının aritmetik ortalaması görülmektedir. PNL'lerin fagositik aktivite yüzdesi $56.58 \pm 15,49$, hücre içi öldürme aktivitesi yüzdesi $2.08 \pm 2,57$ olarak bulunmuştur. Referans değerler; fagositik aktivitesi 40 hücre içi öldürme aktivitesi 4 bulunan değerler normal olarak kabul edilmiştir (20,12). Majör Depresyonlu hastalardan (n=12) 11'inin PNL'lerinin fagositik aktivitesinin normal değerlerin üzerinde olduğu, hücre içi öldürme aktivitesinin ise; 9 hastada normal değerlerden düşük olduğu görülmüştür.

Tablo 2: Sağlıklı Gönüllülerin Polimorf Nüveli Lökosit (PNL) Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme) (n=10)

Donör	Fagositik Aktivite %FI	Hücre İçi Öldürme Aktivitesi %CI
1	39.1	12.5
2	40.9	9.0
3	61.7	10.5
4	63.0	10.9
5	45.1	13.9
6	51.3	13.3
7	68.0	8.0
8	72.8	4.4
9	80.8	3.4
10	76.8	4.5
Ortalama	59.95 ± 15.11	9.04 ± 3.86

Tablo 2'de 10 sağlıklı gönüllünün PNL fonksiyonlarının aritmetik ortalaması görülmektedir. PNL'lerin fagositik aktivite yüzdesi 59.95 ± 15.11 , hücre içi öldürme aktivitesi yüzdesi 9.04 ± 3.86 olarak bulunmuş, her iki değerin de normal değerlerin üzerinde olduğu tespit edilmiştir.

Tablo 3: Majör Depresyonlu Hastaların (n=12) ve Sağlıklı Gönüllülerin (n=10) PNL’lerinin Fagositik ve Hücre İçi Öldürme Aktivitelerinin Karşılaştırılması

Donör	Fagositik Aktivite	Hücre İçi Öldürme Aktivitesi
Majör Depresyonlu Hasta (n=12)	$56.58 \pm 15,49$	$2.08 \pm 2,57$
Sağlıklı Gönüllü (n=10)	59.95 ± 15.11	9.04 ± 3.86

Tablo 3’de Majör Depresyonlu hasta (n=12) ve sağlıklı gönüllülerin (n=10) PNL fonksiyonlarının aritmetik ortalamaları görülmektedir. Majör Depresyonlu hasta ve sağlıklı gönüllülerin fagositik aktivitelerinin karşılaştırılmasında aralarında anlamlı bir fark görülemez iken, hücre içi öldürme aktivitelerinin karşılaştırılmasında Majör Depresyonlu hastaların hücre içi öldürme aktivitesinin sağlıklı gönüllülere göre belirgin derecede düşük olduğu görülmüş fakat bulgularımız istatistiksel olarak anlamlı bulunmamıştır ($p>0.05$).

2.4.2. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) PNL Fonksiyonlarının (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırılması

Tablo 4: Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi, Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) PNL Fonksiyonları

HASTA		İLAÇ GURUBU ve ADI		TEDAVİ ÖNCESİ		TEDAVİ SONRASI 1 AY		TEDAVİ SONRASI 2 AY	
No	Yaş	Grup Adı	Jenerik Adı	FI %	CI %	FI %	CI %	FI %	CI %
1	50	SSRI	SertralİN	51	0	80	0	64	0
2	36	SSRI	Essitalopram	44	0	54	0	49	0
3	28	SSRI	Fluoksetin	69	7	72	0	52	1
4	56	SSRI	Essitalopram	49	4	55	1	50	3
5	33	SSRI	SertralİN	67	7	69	6	84	6
6	55	SSRI	Sitalopram	39	2	40	3	79	6
7	53	SSRI	SertralİN	59	0	50	1	78	3
8	27	SSRI NaSSAs	Paroksetin Mirtazapin	86	1	77	12	77	0
9	34	SSRI SARIs	Paroksetin Trazodon	43	2	87	1	60	1
10	35	NRI	Reboksetin	41	0	74	13	62	3
11	39	SNRI	Venlafaksin	79	1	71	13	76	5
12	35	SRE	Tianeptin	52	1	54	0	55	4
Ortalama				56,58±15,49	2,08±2,57	65,25±14,22	4,16±5,40	65,50±12,69	2,66±2,26

Tablo 4'de Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi ve antidepresan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) fagositik aktivite ve hücre içi öldürme aktivitesinin aritmetik ortalamaları görülmektedir. Veriler normal dağılıma uymadığı için istatiksel olarak karşılaştırmada **non-parametrik test** kullanılmıştır. Ölçümsel testlerle çalışılması sebebiyle **Spearman Correlation** metodu seçilmiştir. Çalışmamızda, Majör Depresyonlu hastaların 1 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında fagositik aktivite ($65,25 \pm 14,22$) ve hücre içi öldürme aktivitesinin ($4,16 \pm 5,40$) tedavi öncesine göre

arttığı tespit edilmiş, 2 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında fagositik aktivite 1 aylık tedavi sonrası değerde ($65,50 \pm 12,69$) , hücre içi öldürme aktivitesi azalarak tedavi öncesi değerde ($2,66 \pm 2,26$) bulunmuştur. Bulgularımız istatistiksel olarak anlamlı bulunmamıştır ($p > 0,05$).

2.5.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Folik Asit, Kortizol, B₁₂ Vitamin Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Karşılaştırılması

Tablo 5 : Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Folik Asit Düzeyi

Hasta	Folik Asit Düzeyi (ng/ ml) *			
	No	Önce	1 Ay	2 Ay
1	5,09	5,03	4,15	
2	5,35	3,92	4,27	
3	7,08	4,83	5,42	
4	6,13	4,69	5,31	
5	3,37	6,73	8,02	
6	4,73	6,24	5,9	
7	7,35	6,8	5,71	
8	8,11	4,75	9,87	
9	7,43	6,66	8,17	
10	3,6	5,02	6,98	
11	8,5	6,24	6,39	
12	3,81	3,54	4,23	
Ortalama	$5,88 \pm 1,80$	$5,37 \pm 1,12$	$6,20 \pm 1,77$	

* Serum folik asit referans değeri 3-16 ng/ml

Tablo 5'de Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi, ve antidepressan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) serum folik asit düzeylerinin aritmetik ortalamaları görülmektedir. Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi ve tedavi sonrasında (1 ve 2 ay) elde edilen serum folik asit düzeyleri referans değer aralığı içerisinde bulunmuştur. 2 aylık tedavi sonrasında folik asit değerleri tedavi öncesine ($5,88 \pm 1,80$) göre artmıştır ($6,20 \pm 1,77$). Bu artış anlamlı bulunmamıştır ($p > 0,05$).

Tablo:6 Majör Depresyonlu Hastaların Antidepressan İlaç Tedavisi Öncesi, Antidepressan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Folik Asit Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları Arasındaki İlişkinin (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırması

	Tedavi Öncesi	1 Ay	2 Ay
*			
Folik Asit Düzeyi	$5,88 \pm 1,80$	$5,37 \pm 1,12$	$6,20 \pm 1,77$
Fagositik Aktivite	$56,58 \pm 15,49$	$65,25 \pm 14,22$	$65,50 \pm 12,69$
Hücre İçi Öldürme Aktivitesi	$2,08 \pm 2,57$	$4,16 \pm 5,40$	$2,66 \pm 2,26$

* *Serum Folik asit referans değeri 3-16 ng/ml*

Tablo 6'da Majör Depresyonlu hastaların antidepressan ilaç tedavisi öncesi ve sonrası (1 ve 2 ay) serum folik asit düzeyleri ile PNL fonksiyonlarının aritmetik ortalamaları görülmektedir. 1 aylık tedavi sonrası serum folik asit düzeyi azalırken ($5,37 \pm 1,12$) fagositik aktivite ($65,25 \pm 14,22$) ve hücre içi öldürme aktivitesi ($4,16 \pm 5,40$) artmış, 2 aylık tedavi sonrası serum folik asit düzeyi tedavi öncesine ($5,88 \pm 1,80$) ve 1 aylık tedavi sonrası ($5,37 \pm 1,12$) elde edilen değerlere göre artarken

(6,20, \pm 1,77), fagositik aktivite tedavi öncesine göre (56,58 \pm 15,49) artmış (65,50 \pm 12,69), 1 aylık tedavi sonrası değerle aynı bulunmuştur, hücre içi öldürme aktivitesinde azalma görülmüş (2,66 \pm 2,26) fakat bulgularımız istatiksel olarak anlamlı bulunmamıştır ($p>0,05$). Tablo 6'da görüldüğü gibi, Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi ve sonrası serum folik asit düzeyleri ve fagositik aktivite değerleri referans değerler içinde bulunmuştur.

Tablo 7: Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Kortizol Düzeyi

Hasta	Kortizol Düzeyi ($\mu\text{g}/\text{dl}$) *		
No	Önce	1 Ay	2 Ay
1	7,66	13,3	11,4
2	7,98	6,76	10,9
3	6,09	7,17	4,62
4	<1,00	8,98	10,6
5	8,99	9,2	11,3
6	<1,00	3,8	4,26
7	9,23	9,24	9,59
8	12,8	8,22	7,39
9	12,2	17,6	11
10	14,8	9,7	11,3
11	15,2	12,2	11,6
12	4,06	7,52	6,79
Ortalama	8,41 \pm 4,82	9,47 \pm 3,55 **	9,22 \pm 2,73**

* Serum Kortizol referans değeri 5-25 $\mu\text{g}/\text{dl}$

** $p<0,05$

Tablo 7'de Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi ve tedavi sonrası (1 ve 2 ay) serum kortizol düzeyleri aritmetik ortalamaları görülmektedir. Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi serum kortizol düzeylerinin referans değer aralığı içerisinde olduğu görülmektedir. Antidepresan ilaç tedavisi sonrasında (1 ve 2 ay) serum kortizol düzeyi tedavi öncesine göre referans değer aralığı içerisinde anlamlı olarak arttığı saptanmıştır ($p < 0,05$). 1 ve 2 aylık tedavi sonrası serum kortizol düzeyi arasında belirgin bir fark görülmemiştir.

Tablo:8 Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Kortizol Düzeyi ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Karşılaştırması

	Tedavi Öncesi	1 Ay	2 Ay
*			
Kortizol Düzeyi	$8,41 \pm 4,82$	$9,47 \pm 3,55 **$	$9,22 \pm 2,73 **$
Fagositik Aktivite	$56,58 \pm 15,49$	$65,25 \pm 14,22$	$65,50 \pm 12,69$
Hücre İçi Öldürme Aktivitesi	$2,08 \pm 2,57$	$4,16 \pm 5,40$	$2,66 \pm 2,26$

* Serum Kortizol referans değeri $5-25 \mu\text{g/dl}$

** $p<0,05$

Tablo 8'de Majör Depresyonlu hastaların antidepresan ilaç tedavisi öncesi ve sonrası (1 ve 2 ay) serum kortizol düzeyi ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi)ının aritmetik ortalamaları görülmektedir. 1 aylık tedavi sonrasında MD hastalarında fagositik aktivite ($65,25 \pm 14,22$) ve hücre içi öldürme aktivitesi

($4,16 \pm 5,40$) ile serum kortizol düzeyinde tedavi öncesine göre artma ($9,47 \pm 3,55$) , 2 aylık tedavi sonrası serum kortizol ($9,22 \pm 2,73$) düzeyi ve fagositik aktivitede tedavi öncesine göre artma ($65,50 \pm 12,69$) saptanmış hücre içi öldürme aktivesinde ise belirgin bir değişim görülmemiştir ($2,66 \pm 2,26$). Tedavi öncesine göre serum kortizol düzeyindeki artış istatiksel açıdan anlamlı bulunmuştur ($p < 0,05$). 1 ve 2 aylık tedavi sonrası PNL'lerin fagositik aktivitesinde tedavi öncesine göre önemli bir değişiklik görülmez iken hücre içi öldürme aktivitesinde istatiksel açıdan anlamsız bir azalma görülmüştür.

**Tablo :9 Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası
(1 ve 2 ay) Serum B₁₂ Vitamin Düzeyi**

Hasta	B₁₂ vitamin düzeyi (pg/ml) *			
	No	Önce	1 Ay	2 Ay
1	432,1	380,6	386,3	
2	820	621,6	477,3	
3	275,1	410,7	357,2	
4	437,8	425,6	368,1	
5	357,6	275,8	322,2	
6	285,7	291,4	294,9	
7	477,4	448,4	425,3	
8	251,7	318,4	241,5	
9	721,1	654,5	815,8	
10	465	511,8	403,4	
11	1622	1430	1050	
12	244,5	243,4	230,8	
Ortalama	$532,5 \pm 387,46$	$501,01 \pm 320,04$	$447,73 \pm 242,81$	

* B₁₂ vitamini referans değeri 250-1100 pg/ml

Tablo 9'da Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi ve antidepresan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) serum B₁₂ vitamin düzeyleri ve aritmetik ortalamaları görülmektedir. Çalışmamızdaki Majör Depresyonlu hastaların B₁₂ vitamin düzeyleri referans değer aralığı içerisinde bulunmuştur. 1 ve 2 aylık ilaç tedavisi sonunda B₁₂ vitamin düzeyi tedavi öncesine göre kendi referans aralığında anlamsız olarak azaldığı görülmüştür ($p>0,05$). Bu azalışın 1 vakada (230,8) referans değerlerin altında diğerlerinde ise referans değerlerin içinde olduğu saptanmıştır.

Tablo 10: Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum B₁₂ Vitamin Düzeyi ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesinin) Karşılaştırması

	Tedavi Öncesi	1 Ay	2 Ay
*			
B ₁₂ Vitamin Düzeyi	532,5 ± 387,46	501,01 ± 320,04	447,73 ± 242,81
Fagositik Aktivite	56,58 ± 15,49	65,25 ± 14,22	65,50 ± 12,69
Hücre İçi Öldürme Aktivitesi	2,08 ± 2,57	4,16 ± 5,40	2,66 ± 2,26

* B₁₂ vitamini referans değeri 250-1100 pg/ml

Tablo 10'da Majör Depresyonlu hastaların antidepresan ilaç tedavisi öncesi ve sonrası (1 ve 2 ay) serum B₁₂ vitamin, ve PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi)ının aritmetik ortalamaları verilmiştir. Tedavi öncesi ve sonrası B₁₂ serum düzeyi referans değerleri içinde bulunmuştur. 1 aylık tedavi sonrasında tedavi öncesine göre B₁₂ vitamin düzeyi referans değerleri içinde azalırken, fagositik aktivite ve hücre içi öldürme aktivitesi artmıştır. 2 aylık tedavi sonrasında tedavi öncesine göre

B_{12} vitamin düzeyinin azaldığı, hücre içi öldürme aktivitesinin etkilenmediği fagositik aktivitenin ise arttığı saptanmıştır. 1 ve 2 aylık tedavi sonrası değerlerin karşılaştırılmasında ise fagositik aktivitede değişiklik görülmez iken vitamin B_{12} düzeyi referans değerler içinde azalmıştır, hücre içi öldürme aktivitesi anlamsız olarak azalmıştır.

2.6.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Çinko ve Bakır Düzeyleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması

Tablo 11: Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Çinko Düzeyi

Hasta	Serum Çinko Düzeyi (ppm) *			
	No	Önce	1 Ay	2 Ay
1		2,40	2,24	1,78
2		4,54	2,05	1,94
3		2,14	1,74	2,08
4		1,63	2,33	1,21
5		1,89	2,10	2,34
6		2,10	1,95	1,82
7		1,70	1,75	1,35
8		2,05	2,10	1,45
9		1,93	1,61	2,23
10		1,78	2,89	1,44
11		2,07	1,69	3,58
12		2,24	1,56	1,29
Ortalama		$2,20 \pm 0,76$	$2,00 \pm 0,37$	$1,876 \pm 0,65$

* Serum Çinko düzeyi referans değeri 0,67-1,99 ppm

Tablo 11'de Majör Depresyonlu hastaların antidepresan ilaç tedavisi öncesi ve sonrası (1 ve 2 ay) serum çinko düzeyleri ve aritmetik ortalamaları görülmektedir. Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların 7'sinin serum çinko düzeyinin referans değerlerden yüksek olduğu 5'nin serum çinko düzeyinin referans değerler içinde olduğu tespit edilmiştir. Antidepresan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) serum çinko düzeylerinin aritmetik ortalamalarının tedavi öncesine göre anlamsız olarak azaldığı ve tedavi öncesinde referans değerlerden yüksek olan serum çinko düzeyi aritmetik ortalamalarının 2 aylık tedavi sonrasında referans değerleri içinde kaldığı görülmüştür ($p>0,05$).

Tablo 12: Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Çinko Düzeyi ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırması

	Tedavi Öncesi	1 Ay	2 Ay
*			
Çinko Düzeyi	$2,20 \pm 0,76$	$2,00 \pm 0,37$	$1,876 \pm 0,65$
Fagositik Aktivite	$56,58 \pm 15,49$	$65,25 \pm 14,22$	$65,50 \pm 12,69$
Hücre İçi Öldürme Aktivitesi	$2,08 \pm 2,57$	$4,16 \pm 5,40$	$2,66 \pm 2,26$

* *Serum Çinko düzeyi referans değeri 0,67-1,99 ppm*

Tablo 12'de Majör Depresyonlu hastaların antidepresan ilaç tedavisi öncesi ve sonrası (1 ve 2 ay) serum çinko düzeyleri ve PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) nın aritmetik ortalamaları verilmiştir. 1 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında tedavi öncesine göre serum çinko düzeyinde anlamsız bir azalma

görülürken PNL'lerin fagositik aktivitesi ve hücre içi öldürme aktivitesi anlamsız da olsa artmıştır. 2 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında tedavi öncesine göre serum çinko düzeyinde azalma olmasına rağmen hücre içi öldürme aktivitesinde anlamlı bir değişiklik görülmemiştir, fagositik aktivite tedavi öncesine göre artmıştır. 2 aylık tedavi sonrasında serum çinko düzeyi azalırken hücre içi öldürme aktivitesinde 1 aylık tedaviye göre azalma saptanmıştır. Fagositik aktivite 2 ay sonrasında 1 aylık tedaviye göre değişmemiştir ($p>0,05$).

Tablo 13: Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Bakır Düzeyi

Hasta	Serum Bakır Düzeyi *			
	No	Önce	1 Ay	2 Ay
1		1,46	1,26	1,27
2		1,94	1,18	1,02
3		1,23	1,36	1,11
4		1,24	1,17	1,65
5		1,47	1,47	0,96
6		1,18	1,12	1,06
7		1,26	1,36	1,16
8		0,97	1,03	1,11
9		1,06	0,94	1,12
10		1,50	1,52	1,10
11		1,30	0,98	1,67
12		1,88	1,10	1,28
Ortalama		$1,37 \pm 0,29$	$1,20 \pm 0,18$	$1,20 \pm 0,22$

* Serum Bakır düzeyi referans değeri 0.58-1.76 ppm

Tablo 13'de Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi ve tedavi sonrası (1 ve 2 ay) serum bakır düzeyleri ve aritmetik ortalamaları görülmektedir. Majör Depresyonlu hastaların 10'unun serum bakır düzeyleri referans değerler içerisinde olduğu saptanmıştır. Serum Bakır düzeyi referans değerlerden yüksek olan 2 hastanın tedavi sonrası (1 ve 2 ay) Serum Bakır düzeyinin referans değerler içerisinde olduğu görülmektedir. Diğer hastaların deney verilerinde anlamsız değişiklikler olmakla beraber tedavi sonunda (1 ve 2 ay) tüm hastaların serum bakır düzeylerinin referans değerler içerisinde olduğu saptanmıştır ($p>0,05$).

Tablo 14: Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Serum Bakır Düzeyi ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Karşılaştırması

	Tedavi Öncesi	1 Ay	2 Ay
Bakır Düzeyi	$1,37 \pm 0,29$	$1,20 \pm 0,18$	$1,20 \pm 0,22$
Fagositik Aktivite	$56,58 \pm 15,49$	$65,25 \pm 14,22$	$65,50 \pm 12,69$
Hücre İçi Öldürme Aktivitesi	$2,08 \pm 2,57$	$4,16 \pm 5,40$	$2,66 \pm 2,26$

* *Serum Bakır düzeyi referans değeri 0.58-1.76 ppm*

Tablo 14'de Majör Depresyonlu hastaların antidepresan ilaç tedavisi öncesi ve sonrası (1 ve 2 ay) serum bakır düzeyleri ve PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi)ının aritmetik ortalamaları görülmektedir. Tedavi öncesi ve tedavi sonrası (1 ve 2 ay) serum bakır düzeylerinde anlamsız değişiklikler olmakla beraber verilerin referans değerler içerisinde olduğu saptanmıştır. 1 aylık tedavi sonrasında

serum bakır düzeylerinin aritmetik ortalaması tedavi öncesine göre anlamsız bir azalma gösterirken, fagositik aktivite ve hücre içi öldürme aktivitesi de anlamsız olarak artmıştır. 2 aylık tedavi sonrasında tedavilerinin öncesine göre fagositik aktivite anlamsız olarak artarken hücre içi öldürme aktivitesi değişmemiştir.

**2.7. Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi ve Tedavi Sonrası (1 ve 2 ay)
Hematolojik Değerlerinin Düzeylerinin Saptanması**

Tablo: 15 Majör Depresyonlu Hastaların Tedavi Öncesi Hematolojik Değerleri

HASTA NO	YAS	WBC 10 ³ /µL	NE %	LY %	MO %	EO %	BA %	NE# 10 ³ /µL	LY# 10 ³ /µL	MO# 10 ³ /µL	EO# 10 ³ /µL	BA# 10 ³ /µL	RBC 10 ³ /µL	HGB g/dL	HCT %	MCV Fl	MCH pg	MCHC g/dL	RDW %	PLT 10 ³ /µL	MPV fL	PCT %	PDW ratio
1	50	10.3	57,9	32,9	5,7	2	1,5	6	3,4	0,6	0,2	0,2	5,29	16,8	48,3	91,2	31,7	34,7	14,4	179	9,8	0,175	17,6
2	36	3,9	46,8	40,3±	11,1	1,2	0,6	1,8	1,6	0,4	0	0	4,36	13,2	37,4	85,7	30,2	35,2	14,3	245	7,5	0,183	16,9
3	26	6,4	60,3	24,7	12,9	1,8	0,3	3,9	1,6	0,8	0,1	0	4,82	14,2	41,4	85,8	29,5	34,3	13,7	304	7,3	0,222	16,3
4	56	7,2	54,3	36,9	7,9	0,4	0,5	3,9	2,7	0,6	0	0	4,62	13,7	39	84,4	29,6	35	13	306	8,3	0,253	16,5
5	33	5	62,5	25,9	9,6	1,6	0,4	3,1	1,3	0,5	0,1	0	4,22	12	34,2	81,1	28,4	35	14	300	7,4	0,222	17
6	55	6,8	59,7	30,8	8,3	0,7	0,5	4	2,1	0,6	0,1	0	4,07	11,6	34,7	85,3	28,4	33,3	14,4	180	8,4	0,151	18,7
7	53	7,8	50,3	39,2	8,2	2	0,3	3,9	3	0,6	0,2	0	4,13	13,2	38,3	92,6	31,8	34,4	13,7	331	7,3	0,242	16,3
8	27	5,3	59,2	30,6	8,5	1,3	0,4	3,1	1,6	0,4	0,1	0	4,85	14,4	41,7	86	29,6	34,4	13,1	158	9,6	0,151	16,9
9	34	10,6	69,7	22,2	6,9	0,5	0,7	7,4	2,4	0,7	0,1	0,1	4,47	13,6	39,3	88	30,4	34,6	13,8	349	8,2	0,265	16,1
10	35	7,7	55	31,4	9	4,2	0,4	4,2	2,4	0,7	0,3	0	4,9	13,5	39,4	80,5	27,6	34,3	15,4	295	8,8	0,259	15,9
11	39	8,6	64,2	29,1	4,5	1,8	0,4	5,5	2,5	0,4	0,2	0	4,36	13,3	37,3	85,7	30,5	35,7	13,9	244	8,1	0,196	16,4
12	35	4,9	59,9	28,4	9,7	1,3	0,7	2,9	1,4	0,5	0,1	0	4,25	12,7	36,7	86,7	29,9	34,6	14	197	9,7	0,191	17,3
Ortalama		7,04±1,10	58,31±6,14	31,03±5,60	8,52±2,25	1,56±0,99	0,55±0,32	4,14±1,51	2,13±0,67	0,56±0,13	0,12±0,08	0,02±0,06	4,52±0,37	13,51±1,31	38,97±3,72	86,08±3,47	29,80±1,26	34,62±0,59	13,97±0,63	257,33±65,76	8,36±0,93	0,21±0,04	16,82±0,77
Ref.Aralığı	4,0-10	37-73	20-50	2,5-10	0,5-11	0,0-2,0	1,4-6,2	1,2-3,1	0-0,7	0-0,7	0-0,2	3,5-5,7	12,0-17,0	36-50	82-97	27-34	32-36	11,6-16,5	150-440	7,4-11			

Tablo: 16 Majör Depresyonlu Hastaların 1 Aylık Tedavi Sonrası Hematolojik Değerleri

HASTA NO YAS	WBC 10 ³ /μL	NE %	LY %	MO %	EO %	BA %	NE# 10 ³ /μL	LY# 10 ³ /μL	MO# 10 ³ /μL	EO# 10 ³ /μL	BA# 10 ³ /μL	RBC 10 ³ /μL	HGB g/dL	HCT %	MCV fL	MCH pg	MCHC g/dL	RDW %	PLT 10 ³ /μL	MPV fL	PCT %	PDW ratio
1 50	8.1	54	37,8	6	1,9	0,3	4,4	3,1	0,5	0,2	0	5,11	16,5	46,6	91,3	32,4	35,5	14,7	235	8,3	0,193	16,8
2 36	5	55,5	34,9	8,3	0,9	0,4	2,8	1,7	0,4	0	0	4,49	13,6	38,7	86,2	30,2	35,1	14,9	269	8,1	0,216	16,5
3 26	6,4	58	29,6	9,3	2,6	0,5	3,7	1,9	0,6	0,2	0	4,46	13	38,7	86,8	29,1	33,5	13	313	7,1	0,222	16,7
4 56	6,1	56,4	35,8	6,7	0,4	0,7	3,4	2,2	0,4	0	0	4,48	13,2	37,9	84,6	29,4	34,8	13,1	248	9	0,224	16,7
5 33	5,9	60,3	28	9	2,3	0,4	3,6	1,7	0,5	0,1	0	4,03	11,1	32,4	80,4	27,5	34,2	12,6	317	7,4	0,232	16,2
6 55	9,6	72,9	19,9	6,2	0,8	0,2	7	1,9	0,6	0,1	0	3,88	10,9	33,4	86,2	28	32,5	14,8	199	8,5	0,168	17,5
7 53	8	63,9	25,8	8,1	1,9	0,3	5,1	2,1	0,6	0,2	0	4,31	13,5	39,2	90,9	31,2	34,3	14	341	7,2	0,243	16,7
8 27	8,8	70,3	22,7	5,8	0,9	0,3	6,2	2	0,5	0,1	0	4,6	13,9	40	87	30,1	34,6	12,9	212	9,4	0,199	17,6
9 34	12,4	61,4	30,1	7,5	0,6	0,4	7,6	3,7	0,9	0,1	0,1	4,28	13	38,2	89,2	30,4	34,1	13,5	317	7,6	0,242	16,5
10 35	11,9	59,9	28,8	6,5	4,3	0,5	7,2	3,4	0,8	0,5	0,1	4,88	13,4	39,2	80,4	27,4	34,1	14,8	345	8,2	0,283	16,2
11 39	8,3	64,6	29	4,9	1	0,5	5,4	2,4	0,4	0,1	0	4,47	13,8	39,4	88,2	30,7	34,9	13,7	258	8,3	0,215	16,8
12 35	5,4	60,6	29,6	7,9	1,3	0,6	3,3	1,6	0,4	0,1	0	4,12	12,4	35,7	86,6	30	34,6	13,2	189	10,2	0,191	18
Ortalama	7,99±2,41	61,48±5,70	29,33±5,15	7,18±1,37	1,57±1,10	0,42±0,14	4,97±1,69	2,30±0,70	0,55±0,16	0,14±0,13	0,01±0,03	4,42±0,34	13,19±1,42	38,28±3,57	86,48±3,45	29,70±1,50	34,35±0,78	13,76±0,84	270,25±55,39	8,27±0,92	0,219±0,02	16,85±0,56
Ref.Aralığı	4,0-10	37-73	20-50	2,5-10	0,5-11	0,0-2,0	1,4-6,2	1,2-3,1	0-0,7	0-0,7	0-0,2	3,5-5,7	12,0-17,0	36-50	82-97	27-34	32-36	11,6-16,5	150-440	7,4-11		

Tablo: 17 Majör Depresyonlu Hastaların 2 Aylık Tedavi Sonrası Hematolojik Değerleri

HASTA NO	YAS	WBC 10 ³ /µL	NE %	LY %	MO %	EO %	BA %	NE# 10 ³ /µL	LY# 10 ³ /µL	MO# 10 ³ /µL	EO# 10 ³ /µL	BA# 10 ³ /µL	RBC 10 ³ /µL	HGB g/dL	HCT %	MCV fl	MCH pg	MCHC g/dL	RDW %	PLT 10 ³ /µL	MPV fL	PCT %	PDW ratio
1	50	9,1	53,8	35,6	8,4	1,7	0,5	4,9	3,2	0,8	0,2	0	5,06	16,5	45,8	90,5	32,6	36	13,9	219	9,5	0,207	16,5
2	36	8,3	64,8	28	6,3	0,5	0,4	5,3	2,3	0,5	0	0	4,46	13,5	38,3	85,9	30,3	35,3	15	289	8,1	0,233	16,5
3	26	6,8	57,8	28,5	11	2,3	0,4	3,9	1,9	0,7	0,2	0	4,61	13,6	39,8	86,2	29,4	34,1	12,1	313	7,5	0,234	16,2
4	56	6,8	57,1	33,8	7,7	0,8	0,6	3,9	2,3	0,5	0,1	0	4,38	13	37,5	85,6	29,8	34,8	13,5	266	8,8	0,235	16,8
5	33	8,4	65,1	21,6	9	3,8	0,5	5,4	1,8	0,8	0,3	0	4,42	12,1	34,9	79	27,3	34,5	13,2	339	7,7	0,261	16,6
6	55	9,2	73,6	19,2	6,1	1	0,1	6,8	1,8	0,6	0,1	0	4,16	11,7	35,4	85,1	28,1	33,1	14,8	187	8,8	0,163	17,8
7	53	8,8	54,3	36	7,6	1,6	0,5	4,8	3,2	0,7	0,1	0	4,34	13,6	40	92,1	31,3	34	14	353	7,3	0,258	16,5
8	27	10,4	72,5	21	5,1	1	0,4	7,5	2,2	0,5	0,1	0	4,4	13	38,8	88,2	29,5	33,5	13,4	177	9,7	0,172	18,1
9	34	9	78,3	14,6	6,2	0,5	0,4	7,1	1,3	0,6	0	0	3,77	11,4	33,9	89,7	30,1	33,6	13,2	292	7,8	0,227	16,6
10	35	11,6	65,1	26,3	4,3	3,8	0,5	7,5	3	0,5	0,4	0,1	4,67	13,5	37,5	80,3	28,9	36	15,1	373	8,6	0,32	16,2
11	39	8,4	61,1	31,9	5,1	1,5	0,4	5,1	2,7	0,4	0,1	0	4,09	12,3	36,5	89,2	30,1	33,8	14,1	220	7,7	0,168	16,7
12	35	5,1	62,2	26,7	8,7	1,5	0,9	3,2	1,4	0,4	0,1	0	3,9	11,7	34,3	87,9	30	34,1	13,6	179	9,9	0,176	17,9
Ortalama		8,49±1,70	63,80±7,78	26,93±6,80	7,12±1,95	1,66±1,12	0,46±0,18	5,45±1,46	2,25±0,65	0,58±0,14	0,14±0,11	0,01±0,02	4,35±0,34	12,99±1,37	37,72±3,26	86,64±3,90	29,78±1,37	34,40±0,95	13,82±0,86	267,25±69,93	8,45±0,90	0,22±0,04	16,86±0,66
Ref.Aralığı	4,0-10	37-73	20-50	2,5-10	0,5-11	0,0-2,0	1,4-6,2	1,2-3,1	0-0,7	0-0,7	0-0,2	3,5-5,7	12,0-17,0	36-50	82-97	27-34	32-36	11,6-16,5	150-440	7,4-11			

Tablo 15'de Majör Depresyon hastalarının tedavi öncesi, tablo 16'da 1 aylık ve tablo 17'de 2 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrası hematolojik değerleri ve aritmetik ortalamaları görülmektedir. Majör Depresyonlu hastaların hematolojik değerlerinin referans değer aralığı içerisinde olduğu tespit edilmiştir. 2 aylık tedavi sonrası %EO değeri ve PLT sayıları tedavi öncesine göre, WBC, NE, PLT sayıları ve %EO değerleri de 1 aylık tedavi sonrası değerlere göre anlamlı olarak artmıştır ($p<0,05$). 2 aylık tedavi sonrası %NE değeri ise tedavi öncesine göre anlamsız olarak artmıştır ($p>0,05$).

Tedavi öncesi ve tedavi sonrası değerler karşılaştırıldığında %LY, %MO, %BA değerleri ve RBC, HGB, HCT miktarları referans değerler içerisinde anlamsız olarak azalmış, LY, MO, EO, BA sayıları ve MCV, MCH, MCHC, RDW, MPV, PCT, PDW değerleri ise etkilenmemiştir ($p>0,05$).

2.7.1. Majör Depresyonlu Hastaların Antidepresan İlaç Tedavisi Öncesi ve Antidepresan İlaç Tedavisi Sonrası (1 ve 2 ay) Hematolojik Değerleri ile PNL Fonksiyonları (Fagositoz ve Hücre İçi Öldürme Aktivitesi) Arasındaki İlişkinin Saptanması

WBC, NE ve PLT sayıları % NE ve % EO değerleri artarken PNL'lerin fagositik aktivitelerinin de arttığı, %LY, %MO, %BA, RBC, HGB, HCT değerleri ise azalırken PNL'lerin fagositik aktivitelerinin yine arttığı, hücre içi öldürme aktivitesinin ise etkilenmediği saptanmıştır.

TARTIŞMA

Depresyonla immün-inflamatuvar yanıt arasında ilişki olduğu uzun zamandır bilinmektedir. Endojen interferon üretimine sebep olan grip, enfeksiyöz mononükleoz, hepatit gibi pek çok viral hastalıkta hastalık davranışları olarak bilinen emosyonel ve davranışsal değişikliklerin olduğu bilinmektedir. Depresyonda yorgunluk, iştahsızlık, kilo kaybı, uyku bozuklukları ve psikomotor aktivitede azalma gibi semptomların ortaya çıktığı bildirilmiştir (50).

Alkol, sigara, soğuk, aşırı sıcak, zehirli gazlar, ilaç bağımlılığı, anestezi, stres, travma, yorgunluk, mide salgısı bozukluğu gibi faktörler savunmayı olumsuz yönde etkilemekte ve doğal direnci azaltmaktadır (38).

Son yıllarda biyolojik yanıt değiştirici ajan olarak kabul edilen antimikrobiik ilaçların dışında, antimikrobiik olmayan bazı ilaçların da immün sistemi olumlu yada olumsuz yönde etkiledikleri bildirilmiştir (21,25,45).

Bağışıklık sistemi ve merkezi sinir sistemi (MSS) arasında hormonlar, peptidler ve nörotransmitterler aracılığı ile doğrudan bir etkileşim vardır. Bağışıklık sistemiyle ilişkili hastalıklara ruhsal stresin ve Majör Depresyonun (MD) etkileri bir çok çalışmada araştırılmıştır. Bu çalışmalardaki ortak görüş stres ve depresyonun bağışıklık sistemi üzerine olumsuz etki gösterdiği yönündedir (47).

Yapılan araştırmalar hariçten sitokin verilmesinin depresif tabloya yol açtığını, IFN- α tedavisi sırasında %50'i geçen oranda MD'e rastlandığını göstermektedir (13).

Weiss ve arkadaşları stres modeli oluşturdukları farelerde lenfositlerden in vitro IL-2 ve IFN yapımının stres altında olmayan farelerden oldukça fazla olduğunu bulmuşlardır (47).

Tedavi öncesi ve 3 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrası PMN-E değişimi ile ilgili yapılan bir çalışmada Majör Depresyon hastalarında HDRS derecesiyle PMN-E düzeyi arasında pozitif korelasyon olduğu bildirilmektedir (7).

Literatüre göre, Majör Depresyonda serotonin miktarı azalmakta, serotonin emilim hızı düşmekte, serotonin reseptörleri azalmakta, proinflamatuvar sitokinlerden IL-1, IL-6 ve ayrıca CRP, haptoglobulin, asit faz reaktan konsantrasyonları artmaktadır (3,47).

Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi fagositik aktivite verilerinin referans değerler içerisinde olduğu, hücre içi öldürme aktivitesinin referans değerlere ve sağlıklı gönüllülerin hücre içi öldürme aktivitelerine göre düşük olduğu saptanmıştır. Antidepresan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) fagositik aktivite tedavi öncesine göre artarken, hücre içi öldürme aktivitesi etkilenmemiştir ($p>0,05$).

Antidepresan ilaçların PNL'ler üzerine etkisi hakkında pek bilgi mevcut olmamasına karşın fagositik aktivitedeki artış antidepresan ilaç tedavisinin olumlu bir etkisi olarak düşünülebilir. Yapılan bir çalışmada ise, farelerde stresin olumsuz etkilerine karşı nefazodonun koruyucu bağışıklık etkisi gösterilmiştir (17).

Çalışmamızda Sertralin ve Sitalopram'ın PNL'lerin fagositik aktivitesini belirgin derecede artırdığı tespit edilmiştir. Bu da Anabilim Dalımızda yapılan in vitro çalışmalarla uygunluk göstermektedir. Sertralin in vitro çalışmalarda sağlıklı insan PNL'lerinin hücre içi öldürme aktivitesini anlamsız olarak artırırken bizim çalışmamızda etkilememiştir (49). Sitalopram bizim çalışmamızda hücre içi öldürme aktivitesini anlamsız olarak arttırmıştır, bu konuda yapılan in vitro çalışmalar verimizi desteklemektedir (49) Fluoksetin ise bizim çalışmamızda fagositik aktiviteyi ve hücre içi öldürme aktivitesini anlamsız olarak azaltmıştır. Bu in vitro çalışmayla uygunluk göstermemektedir. Farklılıklar olması çalışmanın in vivo olması ve ilaç dozu ile ilişkili olabilir. Yapılan bir çalışmada farelerde fluoksetin ve buspironun kronik tedavisinin T-hücre populasyonlarında, concanavalin A'ya dalak hücrelerinin blastogenik cevabında stres sonucu oluşan azalmaya karşı koruduğu belirtilmektedir.

Yine bu araştırmaya göre, NK hücre aktivitesinde, fagositozun *in vivo* ve *in vitro* aktivitesinde strese bağlı azalma bu ilaçların farelere verilmesiyle önlenmiştir. Buspiron'un dalak ve karaciğerde *Listeria monocytogenes* gibi hücre içi patojenlere karşı T-hücre aracılı savunmada stresin baskıluyıcı etkisini kısmen azalttığı bildirilmektedir (17).

Majör Depresyonlu hastalardan tedavi öncesi kan örnekleri alınarak *in vitro* koşullarda farklı dozlarda antidepresan ilaçların PNL fonksiyonlarına etkileri araştırılabılır, en uygun antidepresan ilaç ve dozu belirlenebilir böylece hastaların klinik tedavilerine immünoterapik yeni yaklaşımlar getirilebilir.

Çalışmamızda PNL'lerin hücre içi öldürme aktivitesinin aritmetik ortalamasının 1 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında tedavi öncesi göre anlamsız olarak arttığı, 2 aylık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında ise 1 aylık tedavi sonrası verilerine göre anlamsız olarak azaldığı saptanmıştır. Her ne kadar 2 aylık tedavi sonrasında hücre içi öldürme aktivitesi tedavi öncesi verilerinden yüksek olsa da, referans değerlere ve sağlıklı kontrollerin hücre içi öldürme aktivitesi verilerine (2) göre düşüktür. Bilindiği gibi Majör Depresyon uzun süreli tedavi gerektiren bir hastalıktır. Tedavinin uzun süre devam etmesi durumunda hasta PNL'lerinin hücre içi öldürme aktivitesi daha da düşebilir ve hasta çeşitli infeksiyon hastalıklarına karşı daha duyarlı olabilir.

Yapılan çalışmalar, MD tedavisinde kullanılan antidepresanların etkinleşmiş monosit ve makrofajlardan proinflamatuv sitokin salınımını azalttığını, kemotaksi inhibe ettiğini ve antiinflamatuv sitokin ekspresyonunu baskıladığını göstermiştir. Tipik örnek olarak, klomipramin, sertralin ve trazodonun *in vivo* çalışmalarında IFN- γ artışını baskıladığı oysa sağlıklı gönüllülerle yapılan çalışmalarla klomipramin ve sertralinin IL-10 düzeylerini artttirdiği gösterilmiştir. Ayrıca antidepresanlar depresyonun semptomatolojisine katkıda bulunan ve sitokinlerin salınımını arttıran prostaglandin E₂ ve nitrik oksit yapımını da engellemektedir (47).

MD hastalarında yapılan bir çalışmada 6 haftalık antidepresan ilaç tedavisi sonrasında IL-12 değerlerinin tedavi öncesine göre anlamlı olarak azaldığı, TGF- β 1'in ise tedavi öncesine göre anlamlı olarak arttığı tespit edilmiştir (30).

Bugün bazı vitaminlerin ve eser elementlerin vücutumuzun metabolik işlevlerinin regülasyonunda önemli olan enzim ve koenzim yapılarına girerek hücre metabolizmasında rol aldıkları ve immün sistem üzerine olumlu etkileri bilinmektedir (21,25,45).

Folat ve vitamin B₁₂ normal santral sinir sistemi fonksiyonları için gereklidir. Serotonin, diğer monoamin nörotransmitterleri ve katekolaminlerin sentezinde ve metabolizmasında yer alan tek-karbon metabolizması için gereklidir. Folat beyindeki serotonin ve katekolaminlerin sentezinde kofaktör olan tetrahidrobiopterin konsantrasyonunun normal düzeyde olmasını sağlar. Folat ve vitamin B₁₂ eksikliği homosistein konsantrasyonunun değişmesine sebep olur ki bu MD patogeneziyle ilgili olabilir (9).

Araştırmalara göre, depresyonlu hastalarda folik asit ve B₁₂ vitamin düzeyi genel populasyondan düşüktür, düşük folat düzeyi ile tedaviye direnç arasında ilişki olduğu gösterilmektedir (3). Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi serum folik asit düzeyi referans değer aralığı içerisinde bulunmuştur. Folik asit düzeyi 2 aylık tedavi sonrasında gerek tedavi öncesine ve gerekse 1 aylık tedavi sonrasında elde edilen değerlere göre referans değer aralığı içerisinde anlamsız olarak artmıştır ($p>0,05$).

Çalışmamızda her ne kadar 1 vakada durum farklı olsa da folik asit miktarı düşük olduğunda PNL'lerin fagositik aktivitesinin de düşük olduğu, folik asit miktarı yükselse de fagositik aktivitenin yükseldiği görülmektedir. Yapılan çalışmalarda Majör Depresyon hastalarının tedavisine folik asit eklenmesinin antidepresanların terapötik etkisini artıtabileceği, tedavi süresini kısaltabileceği bildirilmektedir (1,5). Bu da bizlere folik asit desteğinin PNL fonksiyonlarını stimüle ederek artıtabileceğini ve immün sistemi güçlendirebileceğini düşündürmektedir.

Çalışmamızdaki Majör Depresyonlu hastaların B₁₂ vitamin düzeyleri referans değer aralığı içerisinde bulunmuştur. 1 ve 2 aylık ilaç tedavisi sonunda B₁₂ vitamin düzeyinin tedavi öncesine göre ve kendi aralarında azalduğu görülmüştür. Tedavi sonunda, tedavi öncesine göre anlamsız olarak azalma görülse de bu azalış 1 vakada referans değerlerin altında bulunmuş, diğerlerinde referans değerleri içinde olduğu görülmüştür. 5 vakada B₁₂ vitamini fagositik aktivite ile doğru orantılı olarak, 5 vakada ise ters orantılı olarak değişmektedir. 2 vakada ise B₁₂ değişimini fagositik aktiviteyi etkilememiştir. 5 vakada hücre içi öldürme aktivitesi B₁₂ vitamini ile doğru orantılı olarak, 1 vakada ters orantılı olarak değişmiş, 6 vakada ise B₁₂ değişiminden etkilenmemiştir. Yapılan çalışmalarda folik asitin tersine vitamin B₁₂ düzeyinin antidepresan tedaviyi olumlu veya olumsuz yönde etkilemediği bildirilmektedir(9). Kavrama fonksiyonu ve depresyon derecesiyle ilgili yapılan bir çalışmada 3 aylık çalışma süresinde B₁₂ vitamininin olumlu bir etkisi tespit edilememiştir (22). Bizim çalışmamızda da B₁₂ vitamin düzeyi ile fagositik ve hücre içi öldürme aktivitesi arasında anlamlı bir ilişki görülmemiştir.

Literatüre göre, Majör Depresyonda prostaglandin E, kortizol ve nitrik oksit düzeyi artmakta, selenyum ve çinko oranı ise düşmektedir (3,47). Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların tedavi öncesi serum kortizol düzeylerinin referans değer aralığı içerisinde olduğu görülmektedir. Antidepresan ilaç tedavisi sonrasında (1 ve 2 ay) serum kortizol düzeyinin tedavi öncesine göre referans değer aralığı içerisinde arttığı saptanmıştır. Spearman Correlation metoduna göre bu artış anlamlı bulunmuştur ($p < 0,05$). Birkaç vaka istisna olmakla beraber kortizol değişiminin PNL'lerin fagositik aktivitesiyle doğru orantılı olduğu, hücre içi öldürme aktivitesi ile ise birkaç vakada ters orantılı olmakla beraber genelde etkilemediği görülmüştür.

Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların 7'sinin serum çinko düzeyinin referans değerlerden yüksek olduğu diğerlerinin ise serum çinko düzeyinin referans değerler içinde olduğu tespit edilmiştir. Antidepresan ilaç tedavisi sonrası (1 ve 2 ay) serum çinko düzeylerinin aritmetik ortalamalarının tedavi öncesine göre anlamsız olarak azalduğu ve tedavi öncesinde referans değerlerden yüksek olan serum çinko düzeyi

aritmetik ortalamalarının 2 aylık tedavi sonrasında referans değerleri düzeyine ulaşığı görülmektedir ($p>0,05$).

Çinkonun immün sistem üzerine etkileri pek çok çalışmada belirtilmektedir. Çinkonun immün sistem üzerine *in vivo* ve *in vitro* etkisi konsantrasyonuna bağlıdır. Çinko eksikliğinde bütün immün sistem hücre fonksiyonlarında azalma görülür. Monositler, NK hücrelerinde fonksiyonlar bozulur, sitotoksiste düşer ve nötrofil granülositlerinde fagositoz azalır. T hücrelerinin normal fonksiyonları bozulur, B hücreleri apoptosis'e gider (23). Çinko immün sistem üzerinde sekonder etkileri olan çeşitli organların fonksiyonlarını etkileyen 300'den fazla enzimin kofaktörüdür (41). Yüksek çinko düzeyinin de immün sistem üzerinde olumsuz etkilerinin olduğu bildirilmektedir (23,20). Çalışmamız literatür bilgileriyle uygunluk göstermektedir. İstatistiksel olarak sonuçlar anlamlı çıkmasada hasta verileri incelendiğinde pek çok vakada tedavi öncesinde referans değerlerin üzerinde olan serum çinko miktarının tedavi sonrasında azalarak referans değerlere ulaşığı ve buna bağlı olarak fagositik aktivitenin arttığı görülmektedir. Hücre içi öldürme aktivitesi ise genel olarak etkilenmemiştir.

Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların 10'unun serum bakır düzeylerinin referans değerler içerisinde olduğu saptanmıştır. Serum Bakır düzeyi referans değerlerden yüksek olan 2 hastanın tedavi sonrası (1 ve 2 ay) verilerinin referans değerler içerisinde olduğu görülmüştür. Diğer hastaların deney verilerinde anlamsız değişiklikler olmakla beraber tedavi sonunda (1 ve 2 ay) tüm hastaların serum bakır düzeylerinin referans değerler içerisinde olduğu saptanmıştır ($p>0,05$). Serum bakır düzeyinin PNL'lerin fagositik ve hücre içi öldürme aktivitesini etkilemediğini düşünmektediriz.

Literatüre göre, stres ve depresyon lökosit ve nötrofil miktarında artışa ve lenfosit miktarında azalmaya neden olur (47). Çalışmamızda Majör Depresyonlu hastaların hematolojik değerlerinin referans değer aralığı içerisinde olduğu tespit edilmiştir. 2 aylık tedavi sonrası %EO değeri ve PLT sayıları tedavi öncesine göre, WBC, NE, PLT sayıları ve %EO değerleri de 1 aylık tedavi sonrası değerlere göre

anlamlı olarak artmıştır ($p<0,05$). Song ve Leonard, uzun süreli sertralin tedavisinin nötrofil yüzdesini ve T lenfositlerdeki proliferasyon aktivitesini artttirdığını bildirmektedirler (31). Bulgularımızı literatür bilgileri desteklemektedir. Maes ve ark. depresyonla bağlı lökositozda monosit, nötrofil gibi fagositik hücrelerin arttığını bildirmiştirlerdir. Araştırcılar depresyonu aktive olmuş T lenfositler ve fagositik hücrelerin katıldığı otoimmün bir olay olarak tanımlamaktadır (7).

Tedavi öncesi ve tedavi sonrası değerler karşılaştırıldığında çalışmamızda %LY, %MO, %BA'ları ve RBC, HGB, HCT miktarları referans değerler içerisinde azalmış, LY, MO, EO, BA sayıları ve MCV, MCH, MCHC, RDW, MPV, PCT, PDW değerleri etkilenmemiştir ($p>0,05$). WBC, NE ve PLT sayıları % NE ve % EO değerleri artarken PNL'lerin fagositik aktivitelerinin de arttığı, %LY, % MO, %BA, RBC, HGB, HCT değerleri ise azalırken PNL'lerin fagositik aktivitelerinin yine arttığı, hücre içi öldürme aktivitesinin ise etkilenmediği saptanmıştır.

Sonuç olarak çalışmamızda, antidepresan ilaçların tedavinin birinci ve ikinci ayından sonra tedavi öncesine göre fagositik aktiviteyi anlamsız olarak artttığı, hücre içi öldürme aktivitesini ise tedavi sonrası (1 ay) attırırken, tedavi sonrası (2 ay) azalttığı saptanmıştır. Çalışılan hasta sayısı daha fazla, tedavi süresi daha uzun olsaydı hücre içi öldürme aktivitesi daha da düşebilirdi. Bu da bize uzun süreli tedavide hastalarda PNL'lerin hücre içi öldürme aktivitesinin kontrol edilmesinin gerekliliğini düşündürmektedir. Hücre içi öldürme aktivitesini stimüle edici destek tedavinin uygulanması, bu konuda çalışmaların ilerletilmesi kanısındayız. Sinir sistem ile immün sistem arasında yapılmakta olan moleküller, selüler, fonksiyonel ve genetik çalışmaların yanısıra bu yönde klinik ve immünolojik çalışmaların aydınlatılması ve ilerletilmesi gerekmektedir.

SONUÇ

- 1- Depresyonun konak savunması üzerine etkileri tartışmaya açık bir konudur. Çalışmamızda antidepresan ilaçlardan Sertralin, Sitalopram, Reboksetin ve ayrıca Paroksetin-Trazodon kombinasyonunun MD'li hastalarda semptomatik rahatlama sağlamasının dışında MD'li hasta PNL'lerinin fagositik aktivitelerini 1. ve 2/ayın sonunda artttırduğu saptanmıştır($p>0,05$).
- 2- Çalışmalarımızdaki bulguların ışığı altında; terapötik düzeylerde kullanılan antidepresan ilaçların MD'li hasta PNL fonksiyonlarını baskılamadığı, ancak sertralinin PNL fonksiyonlarından fagositik aktiviteyi hücre içi öldürme aktivitesine göre daha fazla artttırduğu ve diğer antidepresanlardan daha etkili olduğu sonucuna varılmıştır.
- 3- Çalışmamızda, antidepresan ilaçların tedavinin birinci ve ikinci ayından sonra tedavi öncesine göre fagositik aktiviteyi anlamsız olarak artttırduğu, hücre içi öldürme aktivitesini ise tedavi sonrası (1 ay) attırırken, tedavi sonrası (2 ay) azalttığı saptanmıştır. Uzun süreli tedavide hastalarda PNL'lerin hücre içi öldürme aktivitesinin kontrol edilmesi buna göre hücre içi öldürme aktivitesini stimüle edici destek tedavinin uygulanması gerektiğini düşünmektediriz.
- 4- Çalışmamızda antidepresan ilaçların, serum folik asit ve kortizol düzeylerini referans değerler içerisinde artttırıldığı, tedavi öncesinde referans değerlerden yüksek olan serum çinko düzeyini azaltarak referans değerlere ulaştırdığı, serum B₁₂ vitamin düzeyini referans değerler içerisinde azalttığı ve serum bakır düzeylerini etkilemediği ayrıca kan tablosu üzerinde de olumsuz bir etkisinin olmadığı tespit edilmiştir.
- 5- Çalışmamızda ayrıca folik asitin PNL'lerin fagositik aktivitesi üzerine olumlu, kortizol değişiminin de fagositik aktivite ile doğru orantılı olduğu, belirli konsantrasyonlardaki çinkonun fagositik aktiviteyi olumlu etkilediği, B₁₂ vitamin ve bakır düzeyinin MD'li hasta PNL'lerinin fagositik ve hücre içi öldürme aktivitesini etkilemediği sonucuna varılmıştır.

KAYNAKLAR

- 1) Abou- Saleh T.M., Coppen A.: Folic acid and the treatment of depression, Journal of Psychosomatic Research 61: 285-287, 2006
- 2) Adalati R., Gürer S.Ü., Çevikbaş A., Johansson C.: Tip 1 Diabetli hastalarda gentamisin, vankomisin ve kombinasyonlarının polimorf nüveli lökosit fonksiyonları üzerine etkilerinin in vitro araştırılması, Türk Mikrobiyoloji Cemiyeti Dergisi, 29: 165-168, 1999
- 3) Albayrak Ö.E., Ceylan E.M.: Depresyon etiyolojisinde nörobiyolojik etkenler, Düşünen Adam Dergisi, Mart 2004
- 4) Alexander J.W., Windhorst D.B., Good R.A.: Improved tests for the evolution of neutrophil function in human disease: J Lab and ClinMed, 72 (1): 136-148, 1968
- 5) Analan E., Doğan O., Akyüz G.: Majör depresif bozukluğun tedavisinde folik asitin rolü, Anadolu Psikiyatri Dergisi, 1(1): 5-12, 2000
- 6) Barbior B.M., Cohen H.J.: Measurement of neutrophil function: phagocytosis, degranulation, the respiratory burst and bacterial killing: Ed: Cline M.J: Methods in Hematology, Leukocyte Function, 1 ed, Churchill, Livinstone, USA, 1981
- 7) Bekaroğlu M., Değer O., Karahan S.C., Bilici M., Soylu C., Örem A. : Effects of antidepressant treatments on polymorphonuclear elastase levels in patients with depression, Journal of Affective Disorders, 59 :175-182 , 2000
- 8) Bilgehan H.: Klinik Mikrobiyolojik Tanı, 3.basım, S.133, Fakülteler Kitabevi, Barış Yayıncılıarı, İzmir, 2002
- 9) Bodnar M.L., Wisner L.K.: Nutrition and Depression: Implications for improving mental health among childbearing-aged women, Biol Psychiatry, 58: 679-685, 2005
- 10) Bourin M.: Psychopharmacological Treatment of Depression: Bull Clin Psychopharmacol,11: 46-52, 2001
- 11) Cohen S.M.: Molecular events in the activation of human neutrophils for microbial killing. Clin Infect Dis, 18(suppl2): 170-179, 1994
- 12) Daşdelen N., Gürer S.Ü., Çevikbaş A., İmamoğlu Ç., Johansson C.: PNL fonksiyonlarını inhibe eden ve immünomodülatör etki gösteren antibiyotiklerin kombine kullanımlarının insan PNL fonksiyonları üzerine in vitro etkisinin araştırılması, Türk Mikrobiyol Cem Derg, 29: 17-22, 1999

- 13) Doksat K.M.: Evrimsel Perspektiften Depresyon ve Sitokinler, Klinik Psikofarmakoloji Bülteni, 13: 97-108, 2003
- 14) Dökmeci İ.: Farmakoloji, Kısaltılmış bilgiler ve sınav hazırlık soruları, Nobel Tıp Kitabevleri, 152-159, 2000
- 15) Erkoçak A.: Genel Histoloji, 3.baskı, 207-228, Ankara, 1980
- 16) Falchuk K.H., Hilt K.L., Vallee B.L.: Determination of zinc in biological samples by atomic absorption spectrometry Ed: Beamish F.E, VanLoon J.C, Analysis of Metals s.422-435, Academic Pres, New York, 1977
- 17) Garabal F.M., Varela M., Riveiro P., Balboa J., Liñares D., Manñá P., Mayán M.J., Rey-Méndez M., Núñez J.M.: Effects of nefazodone on the immune system of mice, European Neuropsychopharmacology, 10: 255-264, 2000
- 18) Gillespie S., Bamford K.: Medical Microbiology and Infection at a Glance, S:70, 2000
- 19) Gürer S.Ü., Çevikbaş A., Yıldırım A., Derici K., Daşdelen N., İmamoğlu Ç., Johansson C.: Kronik vajinal kandidiyazlı hastalarda flukanazolün polimorf nüveli lökosit fonksiyonlarına etkisi, Türk Mikrobiyoloji Cemiyeti Dergisi, 26: 28-33, 1996
- 20) Gürer S.Ü., Göçer P., Erçağ E., Erten N., Rayaman E., Gürbüz B., Üzer A., Karan A., Çevikbaş A.: The effects of some antibiotics on polymorphonuclear leukocyte functions of elderly patients in vitro before and after zinc supplementation, International Immunopharmacology, 6: 808-816, 2006
- 21) Hafström I., Seligmann B.E., Friedman M.M., Gallin J.I.: Auranofin affects early events in human polymorphonuclear neutrophyl activation by receptor-mediated stimuli. J.Immnul., 132(4): 2007-2014, 1984
- 22) Hvas M.A., Juul S., Lauritzen L., Nexo E., Ellegaard J.: No effect of vitamin B-12 treatment on cognitive function and depression randomized placebo controlled study, Journal of Affective Disorders, 81: 269-273, 2004
- 23) Ibs H.K., Rink L.: Immunity Enhanced by Trace Elements, Zinc-Altered Immune Function . J.Nutr.133: 1452S-1456S, 2003
- 24) Junqueira C.J., Carneiono J., Kelley R.O.: Temel Histoloji, 8.Basım, 221-231, Barış Kitabevi, İstanbul, 1998
- 25) Kaul N., Andrabi K.I., Ganguli N.K., Wahi P.L.: Effect of nifedipine administration on the functional capacity of neutrophyl. Mol.Cell. Biochem., 120: 81-85, 1993

- 26) Kayaalp O.S.: Rasyonel Tedavi Yönünden Tıbbi Farmakoloji, Beşinci Baskı, 2: 1879-1904, 1990
- 27) Kayser H.F., Bienz A.K, Eckert J, Zinkernagel M.R.; Tıbbi Mikrobiyoloji. Çeviri. Çevirenler: Küçüker M.A., Tümbay E., Anğ Ö., Erturan Z., 9.Baskı, Nobel Tıp Kitabevleri, İstanbul, 2002
- 28) Kılıçturgay K.: İmmüünolojiye Giriş, Bursa Güneş ve Nobel Tıp Kitabevleri, 8-11, 132-137, 1994
- 29) Labro M.T., Benna J.E., Abdelghaffar H.: Modulation of human polymorphonuclear neutrophil function by macrolides: preliminary data concerning dirithromycin. *J.Antimicrov Chemother*, 31 (Suppl C): 51-64, 1993
- 30) Lee M.K., Kim K.Y.: The role of IL-12 and TGF- β 1 in the pathophysiology of major depressive disorder, *International Immunopharmacology* 6: 1298-1304, 2006
- 31) Leonard B.E., Song C.: Stres and The Immune System in the Etiology of Anxiety and Depression. *Pharmacology Biochemistry and Behavior Volume 54, Issue 1, 299-303, May 1996*
- 32) Lüllmann H., Mohr K., Ziegler A., Bieger D.: Renkli Farmakoloji Atlası, Palme Yayıncılık, 2001
- 33) Mims A.C., Playfair J., Roitt I., Wakelin D., Williams R.: Medical Microbiology, Mosby, 1993
- 34) Murathanoğlu O.: Histoloji, İ.Ü.Fen Fak.Basımevi, İstanbul, 1996
- 35) Murray R.P., Baron J.E., Jorgensen H.J., Pfaller A.M., Yolken H.R.: Manual of Clinical Microbiology, 8th Edition, Volume 2, 1702-1704, 2003
- 36) Nowak G., Siwek M., Dudek D., Zieba A., Pilc A. : Effect of zinc supplementation on antidepressant therapy in unipolar depression:a preliminary placebo-controlled study, *Pol.J.Pharmacol*, 55: 1143-1147, 2003
- 37) Ozban N.: Hücre Sitoloji Ders Kitabı, 3.baskı, Fen Fak.Basımevi, İstanbul, 1994
- 38) Özbal Y.: Temel İmmunoloji Nobel Tıp Kitabevleri Ltd, 2.baskı S:47-53, İstanbul, 2000
- 39) Parker Ş.: Histoloji, Uludağ Üniversitesi Basımevi, 93-109, 1990
- 40) Richardson M.D., Scott G., Shankland G.S.: Effect of cilofungin on phagocytosis and intracellular killing of *Candida albicans* by human neutrophils *Eur J Clin.Microbiol.Infect Dis*, 11(1): 22-26, 1992

- 41) Rink L., Gabriel P.: Zinc and the immune system, Proceedings of the Nutrition Society, 59: 541-552, 2000
- 42) Roilides E., Walsh J.J., Rubin M., Venzon D., Pizzo P.A.: Effects of antifungal agents on the function of human neutrophils in vitro: Antimicrob Agents Chemother, 34(2): 196-201, 1990
- 43) Roitt I., Brostoff J., Male D.: Immunology, sixth edition, Mosby, 15-21, 2001
- 44) Sawyer D.W., Donowitz R.G., Mandell G.L: Polymorphonuclear neutrophils:an effective antimicrobial force.Rev Infect Dis, 11(Suppl 7): 1532-1544, 1989
- 45) Shalabi E.A.: Acetaminophen inhibits the human polymorphonuclear leukocyte function in vitro.Immunopharmacology, 24: 37-46, 1992
- 46) Sherwood R.E., Kinsky T.T.: Mechanisms of the inflammatory response, Best Practice and Research Clinical Anaesthesiology, 18: 385-405, 2004
- 47) Tuğlu C., Kara H.: Depresyon, Sitokinler ve Bağışıklık Sistemi, Klinik Psikofarmakoloji Bülteni, 13: 142-150, 2003
- 48) Tuna E.: Sağlıklı Gönüllülerde Antidepresan İlaçların Polimof Nüveli Lökosit Fonksiyonları Üzerine In vitro Etkisi, Yüksek Lisans Tezi, 2006
- 49) Tümbay E.: Pratik Tıp Mikolojisi, 1.baskı, 145-46, 1983
- 50) Yanık M., Erel Ö., Altındağ A., Katı M: Majör Depresyonda Hassas C-Reaktif Protein Düzeyleri ve Tedavi ile İlişkisi, Klinik Psikofarmakoloji Bülteni, 14: 9-13, 2004
- 51) Yeğin O.: Temel İmmunoloji ve İmmun Eksiklik Hastalıkları yayın no:45, Akdeniz Üniversitesi Basımevi, Antalya, 1992
- 52) Yıldız A., Gönül,S.A., Tamam,L.: Mechanism of Actions of Antidepressants: Beyond the Receptors, Bull Clin Psychopharmacol, 12: 194-200, 2002

ÖZGEÇMİŞ

1978 yılında İstanbul'da doğdum. İlk, orta ve lise öğrenimimi İstanbul'da tamamladım. 2000 yılında İstanbul Üniversitesi Fen Edebiyat Fakültesi Biyoloji bölümünden Lisans eğitimime başladım ve 2003 yılında mezun oldum. 2003 yılında Marmara Üniversitesi Eczacılık Fakültesi Farmasötik Mikrobiyoloji Anabilim Dalı'nda Yüksek Lisans eğitimime başladım. Halen Yeditepe Üniversitesi Bioteknoloji Enstitüsü Genetik ve Biyomühendislik Anabilim Dalı'nda Araştırma görevlisi olarak çalışmaktadır.

MARMARA ÜNİVERSİTESİ TIP FAKÜLTESİ
ARAŞTIRMA ETİK KURULU

Sayı : B.30.2.MAR.0.01.00.02/AEK- 135

Konu:

Sayın : Yrd. Doç. Dr. Ümran Soyoglu GÜRER

MAR-YÇ-2004-0208 protokol nolu "Majör depresyonlu hastaların polimorf nüveli lökosit fonksiyonları üzerine antidepresan ilaç tedavisinin etkisinin araştırılması" isimli projeniz Fakültemiz Araştırma Etik Kurulu tarafından incelenerek onaylanmıştır.

Prof. Dr. Hancer DİRESKENELİ
Marmara Üniversitesi Tıp Fakültesi
Araştırma Etik Kurul Başkanı



Sağlık Bilimleri Enstitüsü Müdürlüğü'ne;

Marmara Üniversitesi Sağlık Bilimleri Enstitüsü **Farmasötik Mikrobiyoloji**
Anabilim Dalı çerçevesinde yürütülmüş olan bu çalışma, aşağıdaki jüri tarafından Yüksek
Lisans tezi olarak kabul edilmiştir.

Tez Savunma Tarihi : 24/11/2026

İMZА

Tez Danışmanı : Yrd.Doç.Dr.Ümran S.GÜRER
Üniversitesi : Marmara

Üye : Prof.Dr.Adile ÇEVİKBAŞ
Üniversitesi : Marmara

Üye : Prof.Dr.Emel BOZKAYA
Üniversitesi : İstanbul

ONAY

Yukarıdaki jüri kararı Enstitü Yönetim Kurulu'nun 14 / 12 / 2006 tarih ve 3...
sayılı kararıyla onaylanmıştır.

Prof.Dr.Sevim ROLLAS
Müdür