

168795

KIRIKKALE ÜNİVERSİTESİ
FEN BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ

BİYOLOJİ ANABİLİM DALI
YÜKSEK LİSANS TEZİ

SULU ORTAMLARDAN TEKSTİL BOYALARININ
Phanerochaete chrysosporium İLE UZAKLAŞTIRILMASI

GÖKCE ÇELİK

OCAK 2005

Fen Bilimleri Enstitüsü müdürünün onayı.

Prof. Dr. M. Yakup ARICA

Müdür



Bu tezin Yüksek Lisans Tezi olarak Biyoloji Anabilim Dalı standartlarına uygun olduğunu onayıyorum.

İrfan Albayrak
Prof. Dr. İrfan ALBAYRAK

Ana Bilim Dalı Başkanı

Bu tezi okuduğumuzu ve Yüksek Lisans Tezi olarak bütün gerekliliklerini yerine getirdiğini onaylarız.

Doç.Dr. Gülay BAYRAMOĞLU

Ortak Danışman

Prof. Dr. M. Yakup ARICA

Danışman

Jüri Üyeleri

Prof. Dr. Mehmet SAÇAK

Prof. Dr. İrfan ALBAYRAK

Prof. Dr. M. Yakup ARICA

Doç. Dr. Meral KARAKİŞLA

Doç. Dr. Gülay BAYRAMOĞLU

ÖZET

SULU ORTAMLARDAN TEKSTİL BOYALARININ *Phanerochaete chrysosporium* İLE UZAKLAŞTIRILMASI

ÇELİK, Gökce

Kırıkkale Üniversitesi

Fen Bilimleri Enstitüsü

Biyoloji Anabilim Dalı, Yüksek Lisans Tezi

Danışman: Prof. Dr. M. Yakup ARICA

Ortak Danışman: Doç. Dr. Gülay BAYRAMOĞLU

Ocak 2005, 68 sayfa

Phanerochaete chrysosporium biyokütlesinin doğal ve ısı, asit ve baz ile işlem gören formları, sulu ortamlardan tekstil boyalarının uzaklaştırılmasında kullanıldı. *Phanerochaete chrysosporium* biyokütleleri kullanılarak R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarının biyosorpsiyonu üzerine sıcaklık, pH ve başlangıç boyası konsantrasyonunun etkisi kesikli sistemde çalışıldı. Doğal ve ısı, asit ve baz ile işlem gören *Phanerochaete chrysosporium* biyokütlesinin maksimum biyosorpsiyon kapasitesi, R.Red-120 tekstil boyası için sırasıyla 128.1, 53.3, 109.0 ve 173.8 mg/g; R.Yellow-2 tekstil boyası için sırasıyla 86.6, 86.3, 139.8 ve 153.8 mg/g; R.Blue-4 tekstil boyası için sırasıyla 132.5, 88.1,

156.9 ve 147.6 mg/g; R.Green-5 tekstil boyası için sırasıyla 97.7, 64.8, 121.7 ve 144.6 mg/g olarak bulundu. R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarının fungus biyokütlesine ilgisi, ısı > asit > doğal > baz olarak sıralandı. Doğal ve ısı, asit ve baz ile işlem gören *Phanerochaete chrysosporium* biyosorbenti üzerine tekstil boyası biyosorpsiyonu için optimal pH değeri, 3.0-10.0 değerleri arasında araştırıldı. Maksimum R.Red-120 tekstil boyası biyosorpsiyonu doğal, asit ve ısı işlem gören biyosorbentlerle pH 3.0'de, baz ile muamele edilmiş biyokütle ile pH 6.0'da gözlandı. R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarının maksimum biyosorpsiyonu, doğal, ısı ve asit ile işlem gören biyosorbentler için pH 3.0' de, baz ile muamele edilmiş biyosorbent için pH 4.0' de gözlandı. İncelenen biyosorbentlerin yüzey enerji parametreleri, temas açısı değerlerinden, üç yöntem kullanılarak (Wu'nun harmonik ifadesi, Fowkes'in geometrik ifadesi ve van Oss'un asit bazı) hesaplandı. R.Yellow-2 ve R.Blue-4 tekstil boyaları bağlı fungal biyosorbentlerin, R.Red-120 ve R.Green-5 tekstil boyaları bağlı biyosorbentlere göre daha hidrofobik bir yüzeye sahip olduğu gözlandı. Doğal biyosorbent üzerine R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarının biyosorpsiyon kapasitesi sürekli sistemde araştırıldı. Sürekli sistem çalışmalarında, fungal biyosorbentin boyaya yükleme kapasitesi, R.Red-120, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyaları için 12 kez, R.Yellow-2 tekstil boyası için 14 kez tekrarlandı ve biyosorbentin boyaya uzaklaştırma kapasitesinde değişiklik olmadığı gözlandı.

Anahtar Kelimeler: *Phanerochaete chrysosporium*; biyosorpsiyon; Reaktif Red 120; Reaktif Yellow 2; Reaktif Green 5; Reaktif Blue 4; ısı, asit ve baz ile işlem

ABSTRACT

REMOVAL OF TEXTILE DYES FROM AQUEOUS SOLUTION

BY FUNGUS *Phanerochaete chrysosporium*

ÇELİK, Gökce

Kırıkkale University

Graduate School of Natural and Applied Sciences

Department of Biology, M.Sc.Thesis

Supervisor: Prof. Dr. M. Yakup ARICA

Co-Supervisor: Assoc. Prof. Dr. Gülay BAYRAMOĞLU

January 2005, 68 pages

Four different forms of *Phanerochaete chrysosporium* (native, heat-treated, acid-treated and alkali-treated) biosorbent were used for the removal of textile dyes from aqueous systems. The effect of temperature, pH and initial concentration of R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 and R.Green-5 textile dyes were studied in batch system. Maximum biosorption capacities of native , heat-treated, acid-treated and alkali-treated forms of *Phanerochaete chrysosporium* were found to be 128.1, 53.3, 109.0 and 173.8 mg/g for R.Red-120; 86.6, 86.3, 139.8 and 153.8 mg/g for R.Yellow-2; 132.5, 88.1, 156.9 and 147.6 mg/g for R.Blue-4 and 97.7, 64.8, 121.7 and 144.6 mg/g for R.Green-5, respectively. For R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4

and R.Green-5 textile dyes, the order of affinity of the biosorbents was arranged as heat-treated > acid-treated > native > alkali-treated. The optimal pH values for biosorption of textile dyes on the native, heat-treated, acid-treated and alkali-treated forms of *Phanerochaete chrysosporium* biosorbents, were investigated in the pH range of 3.0-10.0. The maximum biosorption of R.Red-120 textile dye on native, acid-treated, heat-inactivated and alkali-treated biosorbents was observed at pH 3.0 and pH 6.0, respectively. The maximum biosorption of R.Yellow-2, R.Blue-4 and R.Green-5 textile dyes on native, heat-treated, acid-treated and alkali-treated biosorbents was observed at pH 3.0 and pH 4.0, respectively. The surface energy parameters of the investigated biosorbents were calculated from the measured contact angle values, using the mostly used three methods (i.e. the harmonic mean by Wu, the geometric mean by Fowkes and acid-base by van Oss). R.Yellow-2 and R.Blue-4 textile dyes immobilized biosorbents were more hydrophobic surfaces than R.Red-120 and R.Green-5 textile dyes immobilized biosorbents. The biosorption capacities of R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 and R.Green-5 textile dyes on native biosorbent were investigated in continuous system. Dye loading capacities of biosorbent were repeated twelve times for R.Red-120, R.Blue-4 and R.Green-5 textile dyes and fourteen times for R.Yellow-2 textile dye in continuous system studies. These results indicated that dye removal capacities of biosorbent were not changed.

Key Words: *Phanerochaete chrysosporium*; biosorption; Reactive Red 120; Reactive Yellow 2; Reactive Green 5; Reactive Blue 4; heat-treated; acid-treated; alkali-treated

TEŞEKKÜR

Bu çalışmanın oluşturulmasında değerli bilgilerini benden esirgemeyen danışmanım, Sayın Hocam Prof. Dr. Yakup ARICA'ya teşekkürlerimi sunarım.

Çalışmanın her aşamasında özverili gayretleriyle bana destek olan ortak danışmanım Doç. Dr. Gülay BAYRAMOĞLU'na teşekkür ederim.

Tezimin birçok aşamasında yardımlarını esirgemeyen çalışma arkadaşlarına teşekkür ederim.

Gökce ÇELİK

Kırıkkale, Ocak 2005

SİMGELER ve KISALTMALAR

R^2 Korelasyon katsayısı

K_d Langmiur sabiti

q_m Maksimum adsorpsiyon kapasitesi

K_F Freundlich sabiti

n Adsorpsiyon yoğunluğu

İÇİNDEKİLER

ÖZET	i
ABSTRACT	iii
TEŞEKKÜR	v
SİMGELER VE KISALTMALAR	vi
İÇİNDEKİLER	vii
ÇİZELGELER DİZİNİ	x
ŞEKİLLER DİZİNİ	xii
1. GİRİŞ	1
2. KURAMSAL TEMELLER	5
2.1. Aritim Yöntemleri	6
2.1.1. Fiziksel Yöntemler	6
2.1.2. Kimyasal Yöntemler	8
2.1.3. Biyolojik Yöntemler	9
2.1.3.1. Biyosorpsiyon	10
2.1.3.2. Tekstil Boyalarının Uzaklaştırılmasında Kullanılan Funguslar	12
2.2. Adsorpsiyon İzoterm Modelleri	13
2.2.1. Langmiur Adsorpsiyon İzotermi	13
2.2.2. Freundlich Adsorpsiyon İzotermi	14
2.3. Temas Açıları Ölçümleri	15
2.3.1. Kritik Yüzey Gerilimi (Zisman Yöntemi)	15
2.3.2. Geometrik İfade (Fowkes Yöntemi)	16

2.3.3. Harmonik İfade (Wu Yöntemi).....	17
2.3.4. Asit-Baz (van Oss Yöntemi).....	17
3. MATERİYAL VE YÖNTEM	19
3.1. Materyaller	19
3.1.1. Kimyasal Maddeler	19
3.1.2. Cihazlar	19
3.1.2.1. UV-VIS Spektrofotometre	19
3.1.2.2. Kullanılan Diğer Cihazlar	19
3.2. Yöntem.....	20
3.2.1. Çalışmada Kullanılan Mikroorganizma.....	20
3.2.2. Fungusun Üretimi.....	20
3.2.3. Fungal Biyokütlenin Isı, Asit ve Baz ile Modifikasyonu.....	21
3.2.4. Fungal Biyokütlenin Karakterizasyonu.....	22
3.2.4.1. Fungal Biyokütlenin Denge-Su İçeriği.....	22
3.2.4.2. Fungal Biyokütlenin Yüzey Morfolojisi.....	22
3.2.4.3. Fungal Biyokütlenin FT-IR Spektrumu.....	22
3.2.5. Boya Biyosorpsiyonu.....	23
3.2.5.1. pH'nın Etkisi.....	23
3.2.5.2. Biyosorpsiyona Zamanın Etkisi.....	24
3.2.5.3. Başlangıç Boya Konsantrasyonunun Etkisi.....	24
3.2.5.4. Sıcaklığın Etkisi.....	25
3.2.5.5. Adsorpsiyon İzotermi.....	25
3.2.5.6. Temas Açısı Ölçümleri.....	26
3.2.5.7. Sürekli Sistem Çalışmaları.....	26

4. ARAŞTIRMA BULGULARI VE DEĞERLENDİRME	28
 4.1. Araştırma Bulguları.....	28
 4.1.1. Karakterizasyon Çalışmaları.....	29
 4.1.1.1. Denge Su İçeriği.....	29
 4.1.1.2. Yüzey Analizleri.....	30
 4.1.1.3. Fungal Biyosorbentin FT-IR Spektrumu.....	31
 4.1.1.4. Araştırmamızda Kullanılan Tekstil Boyaları.....	33
 4.1.2. Boya Biyosorpsiyonu.....	35
 4.1.2.1. Biyosorpsiyon Zamanı.....	35
 4.1.2.2. pH'nın Etkisi.....	37
 4.1.2.3. Sıcaklığın Etkisi.....	42
 4.1.2.4. Başlangıç Boya Konsantrasyonunun Etkisi.....	45
 4.1.2.4.1. Biyokütleye Uygulanan Ön İşlemin Biyosorpsiyona Etkisi.....	50
 4.1.2.5. Adsorpsiyon İzoterm Modeli.....	52
 4.1.2.6. Temas Açısı Ölçümleri ve Yüzey Enerjisi Hesaplamaları.....	55
 4.1.2.7. Sürekli Sistemle Sulu Ortamlardan Tekstil Boyalarının Uzaklaştırılması.....	57
 4.2. Değerlendirme.....	60
KAYNAKLAR	63

ÇİZELGELER DİZİNİ

3.1 YMPG sıvı büyüme ortamının bileşenleri.....	21
4.1. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Red-120 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi	43
4.2. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Yellow-2 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi.....	44
4.3. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Blue-4 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi.....	44
4.4. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R. Green-5 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi.....	45
4.5. Tekstil boyaların renk gideriminde kullanılan organizmalar ve belirlenen biyosorpsiyon kapasiteleri.....	47
4.6. R.Red-120 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boya konsantrasyonunun etkisi.....	48
4.7. R.Yellow-2 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boya konsantrasyonunun etkisi	48
4.8. R.Blue-4 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boya konsantrasyonunun etkisi.....	49
4.9. R.Green-5 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boya konsantrasyonunun etkisi.....	49
4.10. Fungal biyokütle ile sulu ortamdan R. Red-120 ve R. Yellow-2 tekstil boyası uzaklaştırılması işleminde Freundlich adsorpsiyon izoterm modeli sabitleri ve korelasyon katsayıları.....	54

4.11. Fungal biyokütle ile sulu ortamdan R. Blue-4 ve R. Green-5 tekstil boyası uzaklaştırılması işleminde Freundlich adsorpsiyon izoterm modeli sabitleri ve korelasyon katsayıları.....	54
4.12. Kontrol ve R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 boyalı biyosorbentler için deneme sıvıları ile ölçülen temas açıları.....	55
4.13. van Oss metoduna göre doğal biyosorbent ve boyalı doğal biyosorbent için hesaplanan yüzey serbest enerji (mJ/m^2) parametreleri.....	56

ŞEKİLLER DİZİNİ

4.1. Fungal biyosorbentin denge-su içeriği.....	29
4.2. <i>P. chrysosporium</i> biyosorbentinin SEM fotoğrafı.....	30
4.3. Doğal ve ısı, asit ve baz ile işlem görmüş biyokütlelerin FTIR spektrumu.....	32
4.4. Reaktif Red-120 boyasının kimyasal yapısı.....	33
4.5. Reaktif Yellow-2 boyasının kimyasal yapısı.....	34
4.6. Reaktif Blue-4 boyasının kimyasal yapısı.....	34
4.7. Reaktif Green-5 boyasının kimyasal yapısı.....	35
4.8. Doğal biyokütle üzerine R.Yellow-2 biyosorpsiyonunun zamana bağlılığı.....	36
4.9. Doğal biyokütlenin boyalama uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi.....	39
4.10. Baz ile işlem gören biyokütlenin boyalama uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi.....	39
4.11. Asit ile işlem gören biyokütlenin boyalama uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi.....	40
4.12. Isı ile işlem gören biyokütlenin boyalama uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi.....	41
4.13. Biyokütlelerin sulu ortamdan R.Green-5 boyası biyosorpsiyonunda başlangıç boyalama konsantrasyonunun etkisi.....	46
4.14. Freundlich adsorpsiyon izoterm modeli.....	53
4.15. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Red-120 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması.....	57

4.16. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Yellow-2 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması.....	58
4.17. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Blue-4 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması.....	58
4.18. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Green-5 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması.....	59

1.GİRİŞ

Hızla artan dünya nüfusu ve buna bağlı olarak gelişen üretim ve tüketim işlemleri ile oluşan atık maddeler birçok sorunu da beraberinde getirmektedir. Hızlı sanayileşme yaşam standartını yükseltirken canlıların içerisinde bulunduğu çevreyi aynı hızla kullanılamaz hale getirmektedir. Endüstriyel atıksular, kentsel ve kanalizasyon atıksularının yanında, yüzey su kaynaklarını kirleten önemli bir etmeni oluşturmaktadır. Endüstriyel atıksuların arasında tekstil boyaları önemli bir kirletici ajan olarak bilinmektedir. Son yıllarda, tekstil boyalarının kullanım miktarlarının artması ve atık boyar maddelerin işlenmeden doğal su kütlelerine verilmesi konusunda, çok sayıda araştırcı tarafından endişe verici boyutlara ulaştığı rapor edilmiştir (Yeşilada ve ark., 2003).

Günümüzde, tekstil ve deri endüstrisinde bitkisel boyalar yerine, sentetik tekstil boyaları kullanılmaktadır. Sentetik boyalar, parlak ve kalıcı renkler sağlamaşının yanında, ucuz ve kullanımılarının kolay olması, üretim miktarlarının ve çeşitlerinin artmasını da beraberinde getirmiştir. Doğal su kaynaklarında, boyaların kirliliğinin başlica tekstil, deri, kağıt ve gıda endüstrisi atıksularından ileri geldiği rapor edilmiştir (Slampova ve ark., 2001; Forgacs ve ark., 2004). Sentetik tekstil boyaları toksik etkilerine rağmen yukarıda belirtilen, taşıdıkları teknolojik önem nedeni ile, geniş ölçekte kullanılmakta ve endüstriyel atıklardan belirli bir miktar besin zincirine de girmektedir.

Doğal su kütlelerine boşaltılan, tekstil boyası gibi organik kirlilik içeren atıksuların renk giderim işlemleri membran filtrasyonu, iyon değişimi, yükseltgenme, adsorpsiyon, kimyasal çöktürme ve flokülasyon (Ciardelli ve ark., 2000; Malik ve

Saha, 2003; Koch, 2002) gibi çeşitli fiziksel ve kimyasal yöntemlerle birlikte biyolojik yöntemleri de içermektedir. Anılan yöntemlerin uygulanması bazı teknik zorluklar ve fazla enerji gereksinimden dolayı ekonomik sınırlamalar getirmektedir. Ayrıca, boyalı uzaklaştırma işleminin yüksek verimle yapılması bilinen yöntemlerle her zaman mümkün olmamaktadır. Tekstil boyası içeren atıksuların kirlilik dereceleri, kullanım amacına göre istenilen düzeye indirilmeli veya belirlenen standartlara göre arıtım gerçekleştirilmelidir. Bu amaç doğrultusunda, son yıllarda atıksulardan tekstil boyalarının istenilen derecede uzaklaştırılması için yeni yöntemlerin geliştirilmesi doğrultusunda araştırmalar yapılmaktadır. Bu doğrultuda, yeni adsorpsiyon materyali olarak organik veya inorganik kökenli adsorbentler veya mikrobiyal biyokütleler boyalı uzaklaştırma işleminde sorbent olarak kullanılmaktadır. Sulu ortamlardan veya atıksulardan organik kirliliklerin uzaklaştırılmasında mevcut yöntemlere alternatif olarak düşük maliyet gerektiren mikrobiyal biyosorbentlerin kullanılması ve bu alandaki araştırmalar son yıllarda hız kazanmıştır. Mikroorganizmalarla boyalı biyosorpsiyonu için iki çeşit mekanizma önerilmektedir; (a) mikroorganizma ile boyalı etkileşiminde kısa bir süre içerisinde dengenin kurulduğu iyon değişimi veya fiziksel adsorpsiyon, (b) daha yavaş ilerleyen metabolik aktiviteye bağlı olan kimyasal adsorpsiyon.

Son yıllarda yapılan birçok çalışmada, beyaz çürükçül fungusların endüstriyel atıksulardan biyosorpsiyon yolu ile boyalı madde uzaklaştırılmasında başarı ile kullanımlarının mümkün olduğu gösterilmiştir (Aksu ve Tezer, 2000; O'Mahony ve ark., 2002). Araştırmacılar, çeşitli yosun, bakteri, maya ve mantar türlerini ve çeşitli biyolojik metaryalleri boyalı, metal ve fenolik bileşikleri sulu ortamlardan uzaklaştırmada, bu maddelerin biyolojik parçalanmasında veya yapılarında biriktirmeleri doğrultusunda başarı ile kullanıldığını bildirmiştir.

Mikroorganizmaların ısı, asit, baz veya bazı kimyasal ajanlarla işlem görmüş yapılarının, doğal (canlı) biyokütleye göre boyaya biyosorpsiyon kapasitesini artırdığı rapor edilmiştir (Gallagher ve ark., 1997; Fu ve Viraraghavan, 2000). Organik kirleticileri sulu ortamlardan uzaklaştmak için kullanılan biyokütlenin adsorpsiyon kapasitesine, kirletici ajan molekülün kimyasal yapısı (ortam pH'sına göre yükü, taşıdığı fonksiyonel gruplar ve iyonlaşma sabitleri), biyokütlenin fiziksel/kimyasal özelliği (yüzey alanı, yük yoğunluğu, protein ve polisakkarit birimleri ve diğer fonksiyonel gruplar), çevresel koşullar (sıcaklık, pH, iyonik şiddet) ve aktif bölgelere bağlanmak üzere kirliliğe neden olan ajan molekül ile yarışan organik veya inorganik bileşenlerin ortamda bulunması gibi faktörler etkili olmaktadır. Bu nedenle, aynı mikroorganizmanın farklı boyaya moleküllerine karşı farklı adsorpsiyon kapasitesi ve mekanizması göstermesi beklenmektedir.

Bu çalışmada, beyaz bir çürükçül fungus olan *Phanerochaete chrysosporium* biyokütlesinin biyosorbent olarak sulu ortamlardan çeşitli tekstil boyalarının uzaklaştırılmasında kullanılması amaçlandı. *Phanerochaete chrysosporium*, patates dekstroz agar besiyerinde aktive edildi ve uygun sıvı büyümeye ortamında üretildi. Fungal biyokütlelerin sulu ortamlardan reaktif boyaya grubunda yer alan Reaktif Red 120 (R.Red-120), Reaktif Yellow 2 (R.Yellow-2), Reaktif Blue 4 (R.Blue-4) ve Reaktif Green 5 (R.Green-5) tekstil boyalarına karşı adsorpsiyon kapasiteleri farklı adsorpsiyon parametreleri altında incelendi. Sulu çözeltilerden adsorpsiyon çalışmaları kesikli sistemde manyetik olarak karıştırılmış hücre içerisinde gerçekleştirildi. Ayrıca, fungal biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesine fiziksel ve kimyasal modifikasyonun etkisi araştırıldı. Bu doğrultuda, fungal biyokütle yüzeyindeki fonksiyonel grupların (karboksil, hidroksil, sülfat, fosfat ve amin grupları gibi) etkinliğini artırmak amacıyla ısı, asit ve baz ile işleme tâbi tutuldu.

Yüzey özellikleri modifiye edilen fungal biyokütlenin biyosorpsiyon davranışları pH, sıcaklık, başlangıç boyalı konsantrasyonu gibi parametreler değiştirilerek incelendi. Biyokütle ile araştırmada kullanılan tekstil boyaları arasındaki biyosorpsiyon kinetiği araştırılarak reaksiyon derecesi ve adsorpsiyon izotermi belirlendi. Belirlenen optimum koşullarda, doğal biyokütle ile başlangıç konsantrasyonları belirli olan boyaların sürekli sistem kolonunda 10 ml/saat akış hızındaki biyosorpsiyon davranışları incelenerek sürekli sistemde fungal biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesi belirlendi. Son olarak da, doğal ve boyalı biyosorpsiyon işlemeye tâbi tutulmuş biyokütlenin yüzey özellikleri temas açısı ölçümleri ile belirlendi.

2. KURAMSAL TEMELLER

Boyalar genellikle rengi oluşturan kromofor ve boyayı ipliğe kovalent olarak bağlayan fonksiyonel grup olmak üzere iki ana bileşenden oluşmaktadır. Bitkisel boyalar, doğada bulunan bitkilerin boyar madde içeren kök, gövde, kabuk, yaprak, çiçek, meyve, tohum, çekirdek gibi kısımlarından elde edilen doğal ürünlerdir (Eyupoğlu ve ark., 1983; Arlı, 1982). Sentetik kökenli olan boyalar, kompleks aromatik yapılarından dolayı kimyasal ve biyolojik etmenlere karşı daha kararlı bir yapıya sahiptir ve bu nedenle biyolojik yıkımları oldukça zordur ve doğada daha uzun süre kalırlar (Seshadri ve ark., 1994). Doğal su kaynaklarına boşaltılan ve tekstil boyası içeren endüstriyel atıksuların toksik etkileri, birçok araştırcı tarafından çalışılmıştır (Walthall ve Stark, 1999; Tsuda ve ark., 2001; Hunger, 1995; Calin ve Miron, 1995) ve geleneksel biyolojik atıksu arıtım tekniklerinin, tekstil boyalarının kararlı kimyasal yapısından dolayı etkili olamadıkları bildirilmiştir (Robinson ve ark., 2001; Juang ve ark., 1997; Karcher ve ark., 1999; Sumathi ve Manju, 2000). Örneğin, aktif çamur sistemi ile boyaların, atıksulardan arıtımı işleminde sadece %30 oranında uzaklaştırılmaları mümkün olmaktadır (O'Mahony ve ark., 2002).

Sentetik boyalar yapılarında bulunan gruplara göre; anyonik (reaktif, asidik), katyonik (bazik) ve iyonik olmayan (nötral) boyalar olarak sınıflandırılmıştır (Mishra ve Tripathy, 1993). Reaktif boyalar, parlak renkleri, mükemmel renk sabitlenmesi ve uygulanabilirliğinin kolay olmasından dolayı tekstil endüstrisinin her dalında geniş kullanım alanına sahiptir. Reaktif boyalar azo, antrakinon, triarilmekton, vs. gibi kromoforik gruplar ve vinil sulfon, klorotriazin, trikloropirimidin,

diflorokloropirimidin vs. gibi boyayı ipliğe kovalent olarak bağlayan reaktif gruplar içerirler.

Tekstil endüstrisinde yaygın olarak kullanılan birçok boyanın kanserojenik ve mutajenik olduğu bildirilmiştir (Mishra ve Tripathy, 1993). Yapılan araştırmalarda, tekstil endüstrisinde çalışan işçilerin boyaya maruz kalmaları ile mesane kanseri riski arasında da bir bağlantı olduğu bildirilmiştir (Yu ve ark., 2002). Diğer taraftan renkli atiksuların nehirler ve göllere boşaltılması, güneş ışığının doğal su katmanlarına girişinin azalmasına ve buna bağlı olarak fotosentetik aktivitenin ve çözünümüş oksijen konsantrasyonun azalmasına neden olduğu yapılan araştırmalar sonucunda rapor edilmiştir.

2.1. Arıtım Yöntemleri

Sulu ortamlarda, kirletici olan boyar maddelerin bulunması önemli çevre sorunlarından birisidir. Geniş ölçekli üretim ve yaygın uygulamalarından dolayı tekstil boyaları ciddi sağlık sorunlarına neden olduğundan, kullanılan binlerce farklı tekstil boyasının canlı sağlığına karşı oluşturduğu tehlikeler ile ilgili çalışmalar halen yoğun olarak devam etmektedir (Forgacs ve ark., 2004). Atıksulardaki organik veya inorganik atıkların uzaklaştırmasında kullanılan geleneksel yöntemler; ters ozmoz, çözücü ekstraksiyonu, iyon değişimi, koagülasyon veya kimyasal çöktürme ve biyosorpsiyon gibi fiziksel, kimyasal ve biyolojik yöntemleri içermektedir.

2.1.1. Fiziksel Yöntemler

Fiziksel yöntemler; adsorpsiyon, membran filtrasyonu ve iyon değişimi gibi metotları içerir (Ciardelli ve ark., 2000; Slokar ve Marechal, 1997). Ucuz ve etkin

katı destek materyalleri üzerine tekstil boyalarının adsorpsiyonu, atıksulardan boyaları uzaklaştırmak için kullanılan basit ve ekonomik bir yöntemdir (Forgacs ve ark., 2004). Gaz, sıvı ya da bir çözeltiden çözünen molekül ya da iyonların katı yüzeyinde tutunmasına “adsorpsiyon”, adsorplayan malzemeye ise “sorbent” adı verilmektedir. Adsorpsiyon işleminde, boyalı/sorbent etkileşimi, sorbentin yüzey alanı, tanecik büyülüğu, sıcaklık, pH ve temas süresi gibi pek çok fiziko-kimyasal faktör etkilidir (Bayramoğlu ve ark., 2003). Adsorpsiyonla sularda; renk, tat, koku giderimi, çözünmemiş organik ve organik olmayan kirliliklerin arıtımı işlemlerinde en çok kullanılan materyal, hindistan cevizi kabuğu, kömür, odun ve petrol atıkları gibi hammaddelerden üretilen aktif karbondur (Daifullah ve Grgis, 1998; Aksu ve Kabasakal, 2004). Atıksulardan tekstil boyalarının uzaklaştırılmasında kullanılabilecek daha düşük maliyetli adsorpsiyon materyalleri için alternatif kaynaklar araştırılmaktadır. Aktif karbon yerine geliştirilen düşük maliyetli adsorbentler genellikle düşük adsorpsiyon kapasitesine sahiptir ve bu durumda adsorbentin kullanılan hacmini artırmak gerekmektedir (Fu ve Viraraghavan, 2002). Düşük maliyetli tarım ürünlerinden elde edilen birçok adsorbent atıksulardan boyalı adsorpsiyonunda kullanılmaktadır (Gong ve ark., 2005; Ho ve ark., 2005).

Aktif çamur sistemi, adsorpsiyonla renk gideriminde kullanılan bir diğer yöntemdir. Atıksuların aktif çamur sistemleri ile aerobik şartlar altında biyolojik arıtımı, atıksuyun bileşiminde bulunan organik maddelerin mikroorganizmalar tarafından giderilmesi prensibine dayanır. Aktif çamur yöntemi ile, çözünen bazik ve direkt boyaların önemli bir kısmının rengi giderilebilirken, reaktif ve asit boyaların çok az miktarı uzaklaştırılabilmektedir (Chu ve Chen, 2002; Kargı ve Özmihci, 2004).

Membran filtrasyonu ve anyonik ve/veya katyonik boyaların uzaklaştırılabildiği iyon değiştirici reçinelerin kullanıldığı iyon değişimi, diğer fiziksel yöntemleri oluşturmaktadır (Xu ve Lebrun, 1999; Robinson ve ark., 2001).

2.1.2. Kimyasal Yöntemler

Ozonlama, fotokimyasal yöntem, sodyum hipoklorit, elektrokimyasal yöntem ve kimyasal floklaştırma ve çöktürme gibi işlemler kimyasal yöntemler arasında yer almaktadır.

Fe (II) tuzlarıyla aktive edilmiş hidrojen peroksidin, toksik atık içeren suların oksidasyonu için uygun olduğu bildirilmiştir (Robinson ve ark., 2001). Atıksulardan boyaya arıtımında; klor veya diğer yükseltgeyici ajanların kullanıldığı ozonlama ile önemli oranda renk gideriminin sağlandığı rapor edilmiştir (Robinson ve ark., 2001).

Fotokimyasal yöntem ile boyaya molekülleri, hidrojen peroksit varlığında UV radyasyonu ile CO_2 ve H_2O 'a dönüştürülür (Yang ve ark., 1998). Sodyum hipoklorit (NaOCl) yönteminde ise Cl^+ iyonları boyaya molekülünün amino grubuna etki ederek azo bağının kırılmasını sağlar. Nötral boyaların sodyum hipoklorit ile renk giderimi gerçekleşmezken, asidik boyalar için olumlu sonuçlar verdiği bildirilmiştir.

Elektrokimyasal yöntem boyaya gideriminde etkin olarak kullanılan bir diğer yöntemdir (Pelegrini ve ark., 1999). Kimyasal floklaştırma ve çöktürme yönteminde floklaşma ve çökelme kimyasal maddeler yardımıyla sağlanır. En çok kullanılan kimyasal arıtma yöntemleridir. Burada amaç, tanecik boyutu çok küçük olan ve bu nedenle kendiliğinden çökemeyen katı partiküllerinin birbirlerine bağlanarak tanecik boyutunun büyütülmesi ile atıksudan ayrılmasıdır (Kocaer ve Alkan, 2002).

2.1.3. Biyolojik Yöntemler

Tekstil endüstrisi atıksuları için önerilen fiziksel ve kimyasal yöntemlerin yüksek maliyet gerektirmeleri ve her boyaya için kullanılamaması, uygulamalarının sınırlı olmasına neden olmaktadır. Biyolojik arıtma sistemleri, fiziksel ve kimyasal arıtma yöntemlerine göre daha az çamur üretmesi, maliyetinin düşük olması veya alıcı ortamlar için zararlı yan ürünlerin oluşmaması gibi özelliklerinden dolayı tekstil endüstrisi atıksularının arıtımı için ideal çözüm olarak kabul edilmektedir (Slokar ve Le Marechal, 1997).

Boya içeren endüstriyel atıkların biyolojik yolla arıtılması; daha düşük işletim maliyeti gerektirmesi, ekonomik olması ve mineralizasyonu tamamlanan son ürünlerin toksik olmaması gibi önemli avantajlar sağlamaktadır (Forgacs ve ark., 2004). Ayrıca, boyaların mikrobiyolojik olarak ayrıştırılması işleminin diğer geleneksel atıksu arıtım teknolojileri ile birlikte kullanılabileceği bildirilmiştir. Örnek olarak, aktif çamur yönteminde, sığır gübresinden sağlanan mikroorganizmalar kullanılarak atıksulardan Methyl Violet ve Rhodamine B tekstil boyalarının uzaklaştırılması sağlanmıştır (Kanekar ve Sarnaik, 1991). Boyar madde içeren tekstil endüstrisi atıksularının arıtılması, gelişmiş ve gelişmekte olan ülkelerde önemli bir sorun oluşturmaktadır. Tekstil endüstrilerinin çevre alanlarında bulunan mikroorganizmaların tekstil boyaları ile yakın temasta bulunabileceği beklenir. Bu mikroorganizmalar çevreye adapte olurlar ve hatta kendi büyümeye ve fonksiyonları doğrultusunda çevrede bulunan atıkların biyolojik olarak bozunmasına katkıda bulunabilirler (Chagas ve Durrant, 2001). Kirleticilerle önceden temas sağlayan mikroorganizmalar hedef kirleticileri daha başarılı olarak uzaklaştırdıkları veya biyolojik olarak daha kolay parçaladıkları bilinmektedir. Bu nedenle tekstil

endüstrisine yakın çevreden elde edilen mikrobiyal izolatların biyolojik arıtmılarda daha başarılı olduğu rapor edilmiştir.

2.1.3.1. Biyosorpsiyon

Atıksulardan toksik boyaların uzaklaştırılmasında mikrobiyal sorbentlerin kullanımı yeni bir metot olması ve düşük maliyet gerektirmesi nedeni ile alternatif bir yöntemdir. Çevresel biyoteknoloji alanındaki gelişmeler, biyosorpsiyon yoluyla sulu ortamlardan boyaların geniş bir grubunun, bakteri, fungus, maya ve alglerin kullanımı sonucu uzaklaştırabileceğini göstermektedir. “Biyosorpsiyon” terimi canlı veya cansız biyokütlelerle sulu ortamdan boyaya bağlanması işleminde pasif, metabolik olmayan adsorpsiyon işlemini tanımlamak için kullanılır. Kimyasal maddelerin mikrobiyal kütle (biyokütle) tarafından alınımı ya da birikimini ifade eder (Hu, 1992, 1996; Kumar ve ark., 1998). Biyosorpsiyon işleminde kullanılan biyokütleye “sorbent” veya “biyosorbent” adı verilir.

Mikroorganizma biyokütlesi, basit fermantasyon teknikleri ve uygun büyümeye ortamları ile ucuz bir şekilde sağlanabilmektedir. Tekstil boyalarının farklı kimyasal yapılarından dolayı farklı türdeki mikroorganizmalarla olan etkileşimleri de farklılık göstermektedir. Bu nedenle, biyosorbent üzerine adsorplanan boyaya moleküllerinin bağlanma hızı ve kapasitesi, kullanılan mikroorganizmanın türüne ve boyanın kimyasal yapısına bağlı olarak değişmektedir (Polman ve Brekenridge, 1996; Zhou ve Zimmerman, 1993; Mou ve ark., 1991).

Tekstil boyalarının canlı veya modifiye edilen mikroorganizmalar tarafından biyosorpsiyonu, hücre içeresine birikimi, fizikokimyasal etkileşimleri içeren bir biyosorpsiyon mekanizması ile açıklanmaktadır (Fu ve Viraraghavan, 2001).

Biyosorpsiyonda, canlı hücreler yerine inaktif mikrobiyal biyokütle kullanımı; toksik atıklardan etkilenmeyen, besin ortamına ihtiyaç duymayan, birçok döngü için rejenere edilebilen ve tekrar kullanılabilen, herhangi bir bozunma olmadan uzun zaman aralığında oda sıcaklığında saklanabilen veya büyüyen ya da durağan canlı hücrelerden daha fazla kirletici biriktirme kapasitesine sahip olmak gibi birçok avantaj sağlamaktadır (Fu ve Viraraghavan, 2001).

Hu (1992), bir çalışmasında Reactive Red, Reactive Blue, Reactive Violet, Reactive Yellow boyalarını içeren onbir ayrı reaktif boyanın adsorpsiyonu için, bir tekstil endüstrisi aktif çamur işleminden izole ettiği bakteri hücrelerinin adsorpsyon yeteneğini incelemiştir (Hu, 1992). Araştırcı, *Aeromonas* sp.'nin hücre duvarı parçasının, geniş yüzey alanından dolayı, bakterinin eksiksiz olan hücre duvarından daha yüksek bir spesifik adsorpsyon kapasitesine sahip olduğunu ileri sürmüştür. Brahimi-Horn ve ark. (1992) boyanın renk gideriminde hücresel bölümlerin olası rolünü incelemek için tam ve parçalanmış (ses dagaları ile) *Myrothecum verrucaria* hücreleri ile üç asidik boyanın uzaklaştırılmasını çalışmışlardır. İki değerlikli boyaların (Acid Red) tek değerlikli boyalardan (Acid Orange II) daha fazla bağlandığını gözlemlemişlerdir (Brahimi-Horn ve ark., 1992). Tatarko ve Bumpus (1998), beyaz bir çürükçül fungus olan, Basidiomycete sınıfına ait *Phanerochaete chrysosporium*'u otoklavda inaktif hale getirmişler ve kesikli sistem deneylerinde katyonik bir azo boyası olan Congo Red'in biyosorpsyonunda kullanmışlardır (Tatarko ve Bumpus, 1998). Aksu (2001), bakteri ve protozoa'ları içeren kurutulmuş aktif çamur üzerine iki reaktif boyanın (Reactive Blue 2 ve Reactive Yellow 2) biyosorpsyonunu incelemiştir. Araştırcı bakterilerin hücre duvarındaki mevcut aminoasit, lipid, asidik polisakkartitler ve diğer hücresel bileşenlerden dolayı, aktif

çamurun organik kirleticiler için yüksek bir alınım kapasitesine sahip olduğunu ileri sürmüştür (Aksu, 2001).

2.1.3.2. Tekstil Boyalarının Uzaklaştırılmasında Kullanılan Funguslar

Boya renk gideriminde en yaygın olarak çalışılan organizmalar arasında beyaz çürükçül funguslar yer almaktadır. Bu organizma grubu kompleks polimerik yapıya sahip olan odunsu bitki lignininini mineralize etme yeteneğinden dolayı karbon döngüsünün merkezinde yer almaktadır. Ayrıca, beyaz çürükçül fungusların kararlı organik kirleticilerin geniş bir kısmını mineralize etme yeteneğine sahip olduğu da bilinmektedir (Kumar ve ark., 1998; Yeşilada ve ark., 1998; Kapdan ve ark., 2000; Robles ve ark., 2000; Bayramoğlu ve ark., 2002; Sağlam ve ark., 1999; Reddy, 1995; Levin ve ark., 2005).

Beyaz çürükçül funguslar ile boyaların renk giderimi ilk defa Gleen ve Gold (1983) adlı araştırmacılar tarafından rapor edilmiştir. Bu çalışmada kullanılan beyaz bir çürükçül fungus olan *Phanerochaete chrysosporium* (*P. chrysosporium*), 1974 yılında Hal Burdsall tarafından tanımlanmıştır. Basidiomycete sınıfına ait ligninolitik bir fungus olan *Phanerochaete chrysosporium* doğal ve endüstriyel lignin türevlerini degrade edebilme, farklı kimyasal bileşikleri yükseltgeyebilme, azo boyaları içeren çeşitli boyaları parçalayabilme, kararlı aromatik kirleticileri mineralize edebilme ve ağır metal uzaklaştırabilme yeteneğine sahiptir (Arıca ve ark., 2003; Sağlam ve ark., 1999; Martins ve ark., 2001; Novotny ve ark., 2001). Bu fungusun sahip olduğu lignin peroksidaz (LiP), mangana bağlı peroksidaz (MnP) ve lakkaz gibi fungal ligninolitik enzimler, ekstraselülerdir ve bir moleküldeki bağları koparmak için oksidasyonla, radikal oluşumunu katalizlerler. LiP enzimi, veratril alkol gibi fenolik

olmayan bileşiklerin oksidasyonunu katalizler. Birçok fenolik bileşiği okside edebilen MnP enzimi, Mn (III)'ü Mn (II)'ye okside eder. Bakır ihtiva eden bir enzim olan lakkaz (benzendiol:oksijen oksido-redüktaz), fenolik substratların oksidasyonunu katalizler (McMullan, 2001). Bu amaçla kullanılan diğer enzimler glikoz-1-oksidaz, glikoz-2-oksidaz ve fenol oksidaz enzimi gibi H₂O₂ üreten enzimleri içerir (Archibald ve Roy, 1992; Thurston, 1994; Schliephake ve Lonergan, 1996; Kirby, 1999). Bu nedenle ticari olarak üretilen boyaların en geniş sınıfını oluşturan azo boyaları, *Phanerochaete chrysosporium* mikroorganizması kullanılarak degrade edilebilmektedirler.

2.2. Adsorpsiyon İzoterm Modelleri

Çözelti fazında adsorpsiyon, sorbent miktarı ve ortam sıcaklığı sabit tutulduğunda konsantrasyona bağlı olarak değişmektedir. Yüzeye adsorplanan madde miktarının konsantrasyonla değişimini veren eğrilere “adsorpsiyon izotermi” adı verilmektedir. Deneysel olarak elde edilen adsorpsiyon izotermelerini değerlendirebilmek için çok sayıda teorik adsorpsiyon izoterm modeli geliştirilmiştir.

2.2.1. Langmiur Adsorpsiyon İzotermi

Homojen adsorpsiyon işlemlerini ifade eden Langmiur adsorpsiyon izoterminde, katı yüzeyin her noktası aynı özelliktedir ve adsorbe olan moleküller katı yüzeyini tek tabaka halinde örter. Langmiur adsorpsiyon izoterm modeli aşağıdaki eşitlikle verilmektedir.

$$q = q_m C / (K_d + C) \quad (2.1)$$

Yukarıdaki eşitlikte; q_m , fungal biyokütlenin maksimum adsorpsiyon kapasitesini (mg/g katı); C , sulu ortamda denge konsantrasyonunu (mg/L); q , fungal biyokütlenin dengedeki adsorpsiyon kapasitesini (mg/g katı); ve K_d ise ayrılma sabitini (mg/L) göstermektedir.

2.2.2. Freundlich Adsorpsiyon İzotermi

Heterojen adsorpsiyonlar için, bir denge reaksiyonu olan Langmiur denkleminden türetilen Freundlich adsorpsiyon izotermi kullanılır (Arıca ve ark., 2004).

$$q = K_F (C)^n \quad (2.2)$$

Burada q , dengedeki biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g katı); C , denge anında sulu ortamda çözelti konsantrasyonu (mg/L); K_F ve n , sistemin karakteristiği olan Freundlich sabitleridir. K_F , Freundlich izoterm modelindeki kapasite parametresi; n , Freundlich izoterm modelindeki adsorpsiyon yoğunluğunu gösteren üssel parametredir. Freundlich modeli, adsorbent üzerinde bir bölgeye bağlanan boyanın adsorpsiyon enerjisinin sürekli oluşan komşu bölgelere bağlı olup olmadığını varsayar (Bayramoğlu ve ark., 2004).

2.3.Temas Açısı Ölçümleri

Katı yüzeyinin bir sıvıyla ıslatılması ve temas açısı (θ) kavramı, ilk olarak Young tarafından formüle edilmiştir (Blanco ve ark., 1989).

$$\gamma_l \cos \theta = \gamma_s - \gamma_{sl} \quad (2.3)$$

Burada γ_l sıvinin yüzey enerjisi, γ_{sl} katı/sıvı arayüzeyinin, arayüzey enerjisi ve γ_s katının yüzey enerjisidir. Temas açısı verilerinden yüzey enerjisinin (bazen katı yüzey gerilimi olarak tanımlanır) belirlenmesi için kararlaştırılmış tek bir yaklaşım yoktur (Mykhaylyk ve ark., 2003).

Bu sonuçlar, dört yönteme göre analiz edilirler (Zisman, 1963; Fowkes, 1987; Wu, 1979; van Oss ve ark, 1987);

- (a) Zisman'ın kritik yüzey gerilimi
- (b) Fowkes'un geometrik ifadesi
- (c) Wu'nun harmonik ifadesi
- (d) van Oss'un asit-bazı

2.3.1 Kritik Yüzey Gerilimi (Zisman Yöntemi)

Kritik yüzey gerilimini (γ) belirlemek için, Zisman tarafından geliştirilen, deneysel bir yöntemdir. Bu yöntemde, farklı sıvıların temas açısının θ kosinüsü ölçülür ve eşitlik 2.3'e göre sıvıların yüzey gerilimine karşı grafiğe geçirilir.

$$\cos \theta = 1 - b (\gamma_l - \gamma_s) \quad (2.4)$$

Burada b , korrelasyon çizgisinin eğimidir.

Verilerin, verilen γ değerinde, $\cos \theta = 1$ 'e yaklaşan bir doğru verdiği bulunmuştur. Bu çoğunlukla, bir sıvının, katı yüzeyini tamamen ıslatan, en yüksek yüzey gerilimi değeri olarak tanımlanır. Bu teorik "sıvı" yüzey gerilimi, γ 'ya eşittir ve katının yüzeyini karakterize etmek için kullanılır.

2.3.2. Geometrik İfade (Fowkes Yöntemi)

Bu yaklaşım yüzey enerjisini dispersif ve polar olarak, iki bileşene böler ve bunların katkılarının birleştirilmesi için geometrik bir yaklaşım kullanır.

Young eşitliği ile birleştirildiğinde, sonuç eşitlik şu şekildedir:

$$\gamma_l (1 + \cos \theta) = 2 [(\gamma_l^p \gamma_s^p)^{1/2} + (\gamma_l^d \gamma_s^d)^{1/2}] \quad (2.5)$$

Burada, θ temas açısıdır, γ_l ve γ_s sırasıyla, sıvı ve katı yüzey gerilimi ya da serbest yüzey enerjisidir. Üst indisteki d ve p, her birinin dispersif ve polar bileşenlerini göstermektedir. Katı yüzey geriliminin bileşenleri, Owens ve Wendt'e göre, $(\gamma_l^p)^{1/2} / (\gamma_l^d)^{1/2}$ 'ye karşı $\gamma_l (1 + \cos \theta) / (\gamma_l^d)^{1/2}$ nin grafiğe geçirilmesi ile eğimden, $(\gamma_s^p)^{1/2}$ ve kayma değerinden de, $(\gamma_s^d)^{1/2}$ parametreleri hesaplanır. Toplam serbest enerji (γ_s), iki bileşen kuvvetinin toplamıdır [$\gamma_s = (\gamma_s^d + \gamma_s^p)$].

2.3.3. Harmonik İfade (Wu Yöntemi)

Bu yöntem benzer bir yaklaşım kullanır fakat dispersif ve polar katkılarının toplamı için harmonik bir ifade eşitliği kullanır. γ^d ve γ^p değerleri bilinen iki sıvı için temas açıları ölçülür ve her bir deneyin değeri, aşağıdaki eşitlikte yerine konulur.

$$\gamma_l (1 + \cos \theta) = 4 [(\gamma_l^d - \gamma_s^d) / (\gamma_l^d + \gamma_s^d) + (\gamma_l^p - \gamma_s^p) / (\gamma_l^p + \gamma_s^p)] \quad (2.6)$$

Yüzey polaritesi, X^p , şu şekilde verilir:

$$X^p = \gamma_s^p / \gamma_s \quad (2.7)$$

2.3.4. Asit-Baz (van Oss Yöntemi)

Bu yöntemde, γ^d , γ^+ ve γ^- değerleri bilinen en az üç sıvı için temas açısı ölçülür. Burada üst indisler (d), (+) ve (-) sırasıyla, dispersif, Lewis asit ve baz bileşenlerini ifade eder. Her deneyin değerleri, aşağıdaki eşitlikte yerine konulur.

$$(1 + \cos \theta) \gamma_l = 2 [(\gamma_s^{LW} \times \gamma_l^{LW})^{1/2} + (\gamma_s^+ \times \gamma_l^+)^{1/2} + (\gamma_s^- \times \gamma_l^-)^{1/2}] \quad (2.8)$$

Toplam yüzey enerjisi γ_s , Lifshitz- van der Walls ve Lewis asit ve baz bileşenlerinin toplamı olarak verilir.

$$\gamma_s = \gamma_s^{\text{LW}} + \gamma_s^{\text{AB}} \quad (2.9)$$

Burada, γ_s^{LW} , uzun mesafeli etkileşimleri gösteren (dispersif etkileşim, dipol-dipol etkileşim ve dipol-indüklenmiş dipol etkileşimi) içerişinde, dispersiyon baskın durumdadır) diiyodometan (DIM) ile temas açısının ölçülmesinden hesaplanan Lifshitz-van der Walls etkileşimi belirtir, γ_s^{AB} ise hidrojen bağları gibi asit-baz etkileşimlerini belirtir ve γ^+ ve γ^- sırasıyla, proton ve elektron veren karakteri göstermektedir.

3. MATERYAL VE YÖNTEM

3.1. Materyaller

3.1.1. Kimyasal Maddeler

Reaktif Red 120 (MA: 1470 g/mol, λ_{\max} : 511 nm), Reaktif Yellow 2 (MA: 873 g/mol, λ_{\max} : 404 nm), Reaktif Blue 4 (MA: 637,4 g/mol, λ_{\max} : 595 nm) ve Reaktif Green 5 (MA: 1639 g/mol, λ_{\max} : 673nm) tekstil boyaları Sigma Chem. Co. (St. Louis.MO, ABD) firmasından alındı. Kullanılan diğer tüm analitik derecede saflikta kimyasallar Merck AG (Darmstadt, Almanya) firmasından temin edildi.

3.1.2. Cihazlar

3.1.2.1. UV-VIS Spektrofotometre

Sulu ortamdan tekstil boyalarının biyosorpsiyon yoluyla ortamdan uzaklaştırılmasında, ortamda kalan boya miktarı, spektrofotometrik yöntem kullanılarak UV-VIS spektrofotometre (Shimadzu, Tokyo, Japonya, Model 1601) ile belirlendi.

3.1.2.2. Kullanılan Diğer Cihazlar

pH metre (NEL Elektronik, Türkiye), manyetik karıştırıcı (Velp Scientifica, İtalya), vakum etüvü (Nüve EV018, Türkiye), otoklav (Autohouse AD7, Tayvan), çalkalamalı su banyosu (Nüve ST402, Türkiye), inkübatör (EN025, Türkiye), sirkülatörlü ısıticili soğutuculu su banyosu (Labcon CPE20, Labcon LTB12140,

Güney Afrika), peristaltik pompa (Ismatec IPC Model), temas açısı ölçer cihazı CAM 200 (KSV Instruments Ltd., Helsinki, Finlandiya).

3.2. Yöntem

3.2.1. Çalışmada Kullanılan Mikroorganizma

Basidiomycetes sınıfı içerisinde yer alan *Phanerochaete chrysosporium* ME-446 (ATCC-3454) beyaz çürükçül fungusunun biyokütlesi çalışmada biyosorbent olarak kullanıldı.

3.2.2. Fungusun Üretimi

Phanerochaete chrysosporium sporları patates dekstroz agar yatık katı besiyerinde 30 °C’ de 3 gün inkübe edildi ve bu sürenin sonunda sıvı besi ortamı içeren erlenlere aktarıldı ve çalkalamalı su banyosunda 37 °C’de 3 gün süre ile inkübe edildi. Fungus kültür stokları her 15 günde bir yenilendi ve 4 °C’de muhafaza edildi.

Patates dekstroz agar yatık katı besiyerinde üretilen *P.chrysosporium* kültürlerine 10 mL steril büyümeye ortamı eklenerek süspanse hale getirildi. *P. chrysosporium* üretiminde kullanılan besin ortamının bileşimi (YMPG) Çizelge 3.1’de verildi. Fungal spor süspansiyonu, 100 mL YMPG sıvı büyümeye ortamı içeren 250 mL’lik erlen içerisinde aktarıldı ve çalkalamalı su banyosunda 37 °C’de 3 gün süre ile inkübe edildi. Üretilen biyokütle, Whatman 388 kağıdı ile filtre edilerek sıvı besiyerinden uzaklaştırıldı. Fungal biyokütlenin kuru ağırlıkları 50 °C’de vakum etübünde kurutularak belirlendi.

Çizelge 3.1 YMPG sıvı büyümeye ortamının bileşenleri

Madde	Miktar (g/L)
Yeast extract	2.0
Malt extract	10.0
Pepton	2.0
Glikoz	10.0
KH_2PO_4	2.0
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	1.0

3.2.3. Fungal Biyökütlenin İsl, Asit ve Baz ile Modifikasyonu

Kimyasal ve fiziksel modifikasyonun boyalı biyosorpsiyonuna etkisini belirlemek için fungal biyökütle, 0.1 M hidroklorik asit ve 0.1 M sodyum hidroksit ile 30 °C'de 1 saat süresince kimyasal olarak işleme tâbi tutuldu ve bu sürenin sonunda steril fizyolojik tuz çözeltisi (% 0.85) ile yıkandıktan sonra biyosorpsiyon deneylerinde kullanıldı. Fiziksel modifikasyon ise fungal biyökütlenin 100 °C'de fizyolojik tuz çözeltisi (% 0.85) içerisinde 10 dakika süre ile teması sonucunda gerçekleştirildi. Elde edilen biyosorbentler, deneylerde kullanılınca kadar +4 °C'de saklandı.

3.2.4. Fungal Biyokütlenin Karakterizasyonu

3.2.4.1. Fungal Biyokütlenin Denge-Su İçeriği

Fungal biyokütlenin denge su içeriği, % 0.85'lik NaCl içeren fizyolojik tuz çözeltisi içerisinde oda sıcaklığında gravimetrik yöntemle tayin edildi. Fungal biyokütlenin denge su içeriği aşağıdaki formüle göre hesaplandı.

$$\% \text{ Denge su içeriği (w/w)} = [(W_s - W_k)/W_k] \times 100 \quad (3.1)$$

Burada, W_k kuru biyokütlenin ağırlığı, W_s ise denge su içeriğine ulaşmış biyokütlenin ağırlığıdır.

3.2.4.2. Fungal Biyokütlenin Yüzey Morfolojisi

Kurutulmuş fungal biyokütle, azaltılmış basınç altında altın ile kaplandı ve biyokütlenin elektron mikrografları JEOL (JSM 5600) taramalı elektron mikroskopu kullanılarak elde edildi.

3.2.4.3. Fungal Biyokütlenin FT-IR Spektrumu

Fungal biyokütlenin FT-IR spektrumu FT-IR spektrofotometre (Mattson 1000 FT-IR, İngiltere) kullanılarak elde edildi. 0.1gram kuru fungal biyokütle ve 0.1 gram KBr karıştırılarak tablet haline getirildi ve spektrumu alındı.

3.2.5. Boya Biyosorpsiyonu

Biyokütlenin sulu ortamdan uzaklaştırdığı boyalı miktarı, biyosorpsiyon ortamındaki boyanın başlangıç ve biyosorpsiyon sonundaki bakiye konsantrasyonları ölçülerek belirlendi. Yağ kütlesi 0.25 gram olan fungal biyokütle (doğal ve ısı, asit ve baz ile işleme tabii tutulan biyosorbent) 200 mg/L (10 ml) boyalı içeren ortama aktarıldı ve 6 saat süre ile 25 °C'de, 150 rpm hızda sürekli karıştırılarak kesikli sistemde inkübe edildi. Verilen biyosorpsiyon deney koşulları, başlangıç boyalı konsantrasyonu, ortam pH'sı, sıcaklık gibi faktörlerin doğal ve modifiye edilmiş biyokütlenin performansı üzerine etkisinin incelenmesi deneylerinde de kullanıldı.

3.2.5.1. pH'nın Etkisi

Biyosorpsiyon ortam pH'sının, boyalı biyosorpsiyon kapasitesine etkisi, pH 3.0 ile 10.0 aralığında farklı tampon sistemleri kullanılarak çalışıldı. pH 3.0'de sitrat tamponu, pH 4.0-5.0 aralığında asetat tamponu, pH 6.0-8.0 aralığında fosfat tamponu ve pH 9.0-10.0 aralığında karbonat tamponu kullanıldı. Her bir deney setinde başlangıç boyalı konsantrasyonu, 200 mg/L olacak şekilde 0.1 M, 10 ml tampon içerisinde çözüldü.

Her bir fungal biyokütle üzerine biyosorplanan boyalı miktarı, deney ortamındaki başlangıç ve bakiye boyalı miktarları UV-VIS spektrofotometresi ile, R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 için sırası ile, 511, 404, 595 ve 673 nm dalga boylarında spektrofotometrik yöntem kullanılarak belirlendi. Sulu ortamda boyalı miktarının belirlenebilmesi için, başlangıç boyalı konsantrasyonu 25-600 mg/L aralığında değiştirilerek kalibrasyon grafiği elde edildi. Fungal

biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesi (3.2) eşitliği, boyalı uzaklaştırma yüzdesi ise (3.3) eşitliğinin kullanılması ile hesaplandı.

$$q = (C_0 - C) \times V_s / m \quad (3.2)$$

$$\% \text{ Uzaklaştırılan boyalı} = (C_0 - C) \times 100 / C_0 \quad (3.3)$$

Burada q , fungal biyokütle tarafından biyosorplanan boyalı miktarını (mg/g); C_0 ve C sırası ile başlangıç ve biyosorpsiyon işleminden sonra ortamda kalan boyalı konsantrasyonunu (mg/L); V_s , biyosorpsiyon çözeltisinin hacmini (L) ve m , fungal biyokütlenin kuru kütlesini (g) ifade etmektedir.

3.2.5.2. Biyosorpsiyona Zamanın Etkisi

Hazırlanan fungal biyokütlelerle sulu ortamdan tekstil boyalarının uzaklaştırılmasının zamana bağlılığını belirlemek için (biyosorbentlerin sürekli sistemde kullanılma aşamasında önemlidir) 100 mg/L ve 200 mg/L başlangıç boyalı konsantrasyonu içeren çözeltilerden adsorplanan boyalı miktarlarının zamanla değişimi 6 saat süresince kesikli sistemde yukarıda anılan yöntemle belirlendi.

3.2.5.3. Başlangıç Boya Konsantrasyonunun Etkisi

Başlangıç boyalı konsantrasyonu 25-600 mg/L aralığında değiştirilerek, doğal ve kimyasal ve fiziksel işleme tabii tutulan fungal biyokütlelerin biyosorpsiyon hız kapasiteleri araştırıldı. Biyosorpsiyon deneyleri, değişen R.Red-120 tekstil boyası

başlangıç konsantrasyonlarında 25 °C sıcaklıkta doğal, ısı ve asit ile işlem gören biyosorbentlerle pH 3.0'de, baz ile muamele edilmiş biyokütle ile pH 6.0'da gerçekleştirildi. R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyaları içeren sulu ortamlardan boyalı uzaklaştırma deneylerinin başlangıç boyalı konsantrasyonuna bağlılığı, doğal, ısı ve asit ile işlem gören biyokütleler ile, ortam pH'sı 3.0'e, baz ile muamele edilmiş biyokütle ile, pH 4.0'e ayarlanarak gerçekleştirildi. Deney süresinin sonunda biyokütle, boyalı çözeltisinden uzaklaştırıldı ve uzaklaştırılan boyalı miktarı (3.2) eşitliği kullanılarak denysel adsorpsiyon izotermeleri elde edildi.

3.2.5.4. Sıcaklığın Etkisi

Sıcaklığın boyalı uzaklaştırma kapasitesine etkisi, 200 mg/L başlangıç boyalı konsantrasyonu varlığında her bir biyosorbentin, R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarına karşı gösterdiği biyosorpsiyon davranışları 4- 37°C sıcaklıklar aralığında incelendi.

3.2.5.5. Adsorpsiyon İzotermi

Denysel verilerin, farklı teorik izoterm modellerine uygunluğu araştırılarak bu çalışmada kullanılan biyokütle ile yapılan biyosorpsiyon işleminin hangi izoterm modeline göre açıklanabileceği araştırıldı. Başlangıç boyalı konsantrasyonu değişimi ile belirlenen denysel verilerin Langmiur ve Freundlich izoterm modellerine uygunluğu Bölüm 2.2'de verilen (2.1) ve (2.2) eşitlikleri kullanılarak belirlendi. Bu doğrultuda Langmiur adsorpsiyon izoterm modeline göre $C - C/q$ grafiği elde edilerek doğrunun eğiminden q_m ve kaymasından K_d değerleri ve korrelasyon

katsayısı belirlendi. Bir doğru denklemi olan Freundlich eşitliğine göre $\ln C - \ln q$ grafiği çiziminden elde edilen eğrinin eğim ve kayması sırasıyla, $1/n$ ve $\ln K_F$ 'e eşit olduğu için bu değerler kullanılarak Freundlich adsorpsiyon izoterm modelinin sabitleri hesaplandı. Elde edilen adsorpsiyon izoterm sabitleri ile deneysel veriler mukayese edildi ve fungal biyokütle üzerine boyalı biyosorpsiyon işleminin hangi model ile açıklanabileceği belirlendi.

3.2.5.6. Temas Açıları Ölçümleri

Fungal biyokütle örnekleri kurutuluktan sonra, farklı test sıvılarının (su, gliserol ve diiyodometon) temas açısı değerleri, 25°C'de durgun damla yöntemiyle, dijital optik temas açısı ölçer cihazı CAM 200 (KSV Instruments Ltd., Helsinki, Finlandiya) kullanılarak belirlendi. Biyokütle yüzeyinde, mikro şırınga yardımı ile bir damla oluşturuldu. Sağ ve sol temas açıları ve damla boyut parametreleri dijital görüntüden otomatik olarak hesaplandı. Ölçümler, üç biyokütle örneği üzerinde alınan, en az 15 temas açısının ortalaması alınarak değerlendirildi. Doğal ve boyalı doğal biyokütlelerin serbest yüzey enerjisi parametreleri, araştırılan sıvıların temas açıları kullanılarak, Bölüm 2.3'de verilen eşitlikler ve bu eşitlıkların Windows 98 işletim sistemi altında CAM 200 veri programı kullanılarak hesaplandı.

3.2.5.7. Sürekli Sistem Çalışmaları

Sulu ortamlardan R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarını uzaklaştırmak için biyosorbent olarak kullanılan *P.chrysosporium* biyokütesi sabit yatak reaktörü (uzunluğu; 12 cm, çapı; 1,6 cm, kolon hacmi; 20 ml)

îçerisine yerleştirildi. Tampon çözelti (sitrat, pH 3.0) içerisinde hazırlanmış ve belirli başlangıç boyal konsantrasyonuna (R.Red-120 ve R.Yellow-2 için başlangıç boyal konsantrasyonu 50mg/L; R.Blue-4 ve R.Green-5 için başlangıç boyal konsantrasyonu 100mg/L) sahip olan boyal çözeltisi peristaltik pompa yardımı ile 10ml/saat akış hızında sabit yatak reaktörünün alt girişinden reaktöre verildi. Ortamdaki bakiye boyal miktarları, belirli zaman aralıklarında alınan örneklerin spektrofotometrik yöntemle ölçülmesi ve (3.2) eşitliğinin kullanılması ile hesaplandı.

4. ARAŞTIRMA BULGULARI VE DEĞERLENDİRME

4.1. Araştırma Bulguları

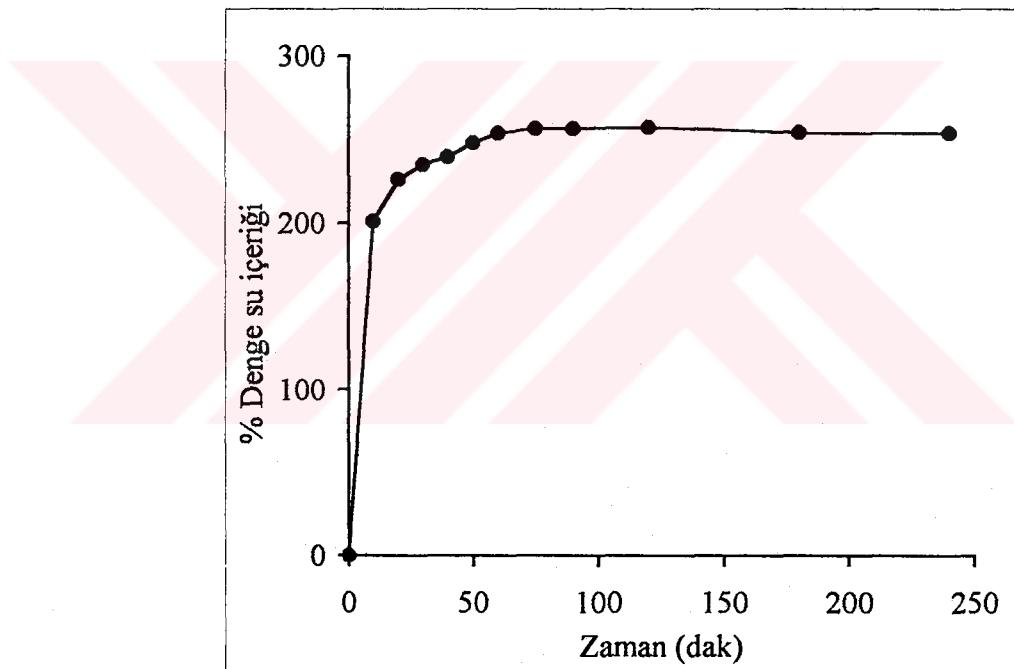
P.chrysosporium biyokütlesinin ucuz karbon kaynakları kullanılarak düşük maliyetle üretilmesi bu fungusun arıtım teknolojisinde biyosorbent olarak kullanılması yönünde bir avantaj sağlayacağı düşünülmektedir. Ayrıca, *P.chrysosporium*' un ürettiği oksidatif enzimler, biyolojik yolla organik kirleticileri oksidasyonla etkisiz hale getirirken aynı zamanda da bu kirleticileri karbon kaynağı olarak kullanarak toplam organik madde miktarının da azaltılmasını sağlar. Aktif veya inaktif *P.chrysosporium* biyokütlesinin ağır metalleri ve organik bileşikleri yüksek oranda adsorplama kapasitesine sahip oldukları birçok araştırcı tarafından rapor edilmiştir. Pahalı polimerik sorbentlere göre bu tür mikroorganizmaların sorbent olarak kullanımlarının ekonomik olarak avantaj sağladığı da bilinmektedir (Aksu, 2005). Kimyasal ve fiziksel yöntemlerle modifiye edilen biyokütlelerin adsorpsiyon kapasitelerini artırdığı ve sulu ortamdan organik kirliliklerin uzaklaştırılmasında canlı karşıtlarına göre de avantajlar sağladığı rapor edilmiştir.

Biyosorpsiyon yöntemi ile doğal ve ısı, asit ve baz ile işleme tâbi tutulan *P.chrysosporium* biyokülesi, sulu çözeltilerden dört farklı tekstil boyasını uzaklaştmak için kullanıldı. Boya ile fungal biyokütle arasındaki etkileşimlerin boyanın kimyasal yapısı ve biyokütlenin kimyasal ve fiziksel özelliklerinin değiştirilmesi ile farklı adsorpsiyon kapasiteleri ve profillerinin elde edilebileceği düşünüldü. Boya molekülleri ile doğal ve kimyasal ve fiziksel işleme tâbi tutulan fungal biyokütle arasındaki etkileşimleri açıklayan mekanizmalar önerildi.

4.1.1. Karakterizasyon Çalışmaları

4.1.1.1. Denge Su İçeriği

P. chrysosporium' un denge su içeriği %254 olarak bulundu. Fungal biyokütlenin denge su içeriğine 60 dakikada ulaştığı Şekil 4.1'den görülmektedir. Fungusun hücre duvarı yapısında bulunan hidrofilik yapının (kitin/kitosan) elde edilen yüksek denge su içeriğine neden olduğu düşünüldü. Yüksek denge su içeriğinin çalışmalarımızda bir avantaj sağlayacağı düşünüldü.

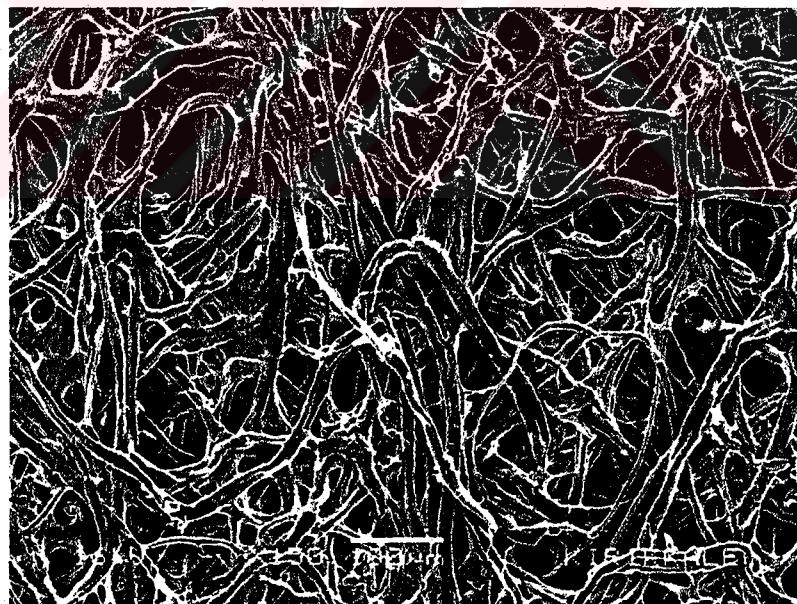


Şekil 4.1. Fungal biyosorbentin denge-su içeriği (%0.85'lik NaCl fizyolojik tuz çözeltisi içerisinde)

4.1.1.2. Yüzey Analizleri

Doğal ve kimyasal ve fiziksel işleme tâbi tutulan *P.chrysosporium* biyokütle ile sulu ortamlardan dört farklı boyanın biyosorpsiyonu çalışıldı. Boya ile biyokütle arasındaki etkileşim faktörlerinin, sorbentin yüzey topografyası, boyaya yüzeyindeki elektron verici grupların türü, sayısı ve dağılımı, ortamın pH'sı, biyosorbent yüzeyindeki grupların çeşitliliği ve yük yoğunluğu ve sıcaklık gibi parametrelerin olacağı düşünüldü.

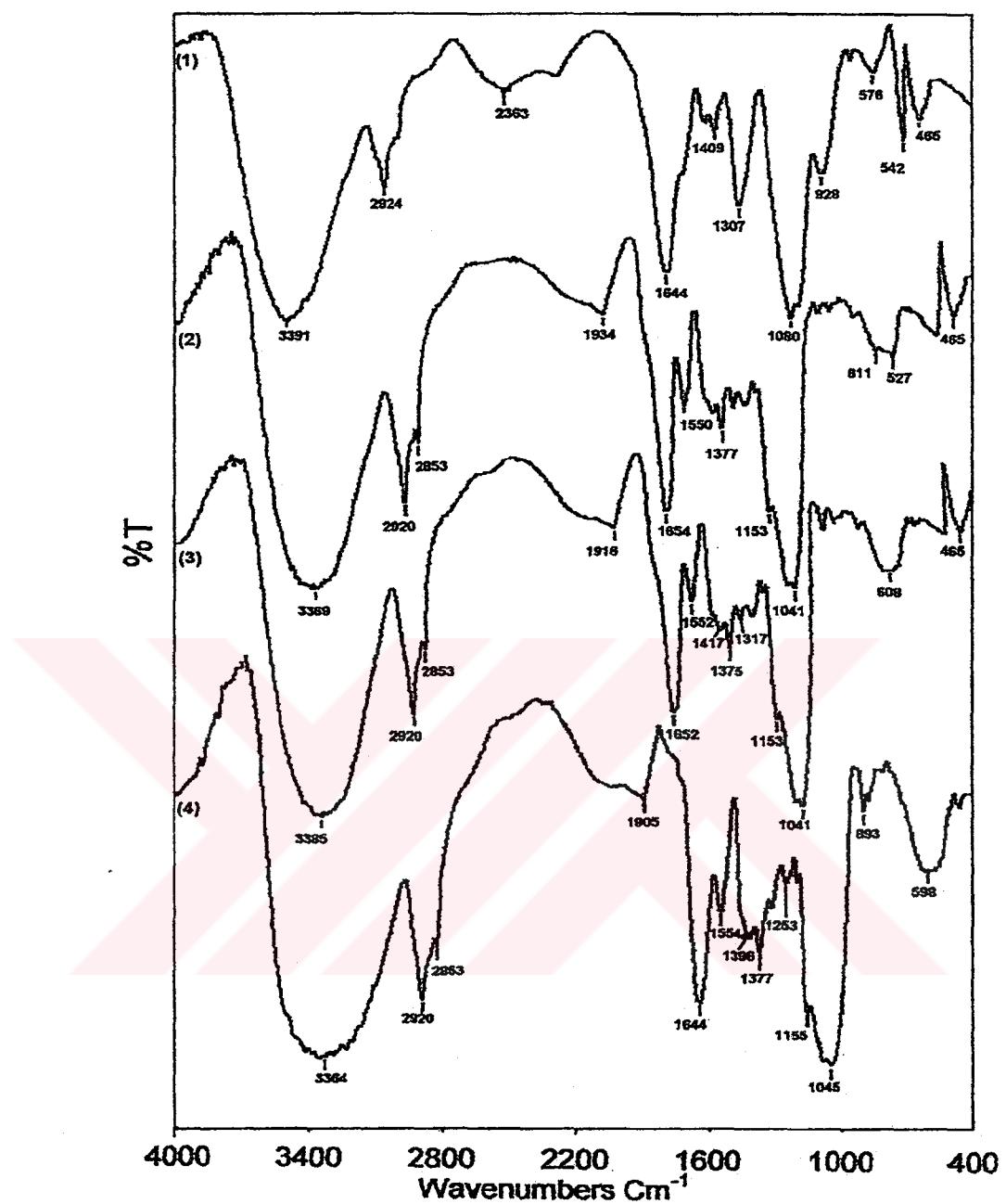
Taramalı elektron mikroskopu ile elde edilen *P.chrysosporium* biyosorbentinin yüzey morfolojisini görüntülerinden biyokütlenin yoğun bir misel ağına sahip olduğu gözlandı (Şekil 4.2.). Fungusun misel yapısı, tüm yüzey alanı üzerinde boyaya biyosorpsiyonunun gerçekleşeceğini düşündürdü.



Şekil 4.2. *P. chrysosporium* biyosorbentinin SEM fotoğrafı

4.1.1.3. Fungal Biyosorbentin FT-IR Spektrumu

Kitin, kitosan, protein, lipid, poliuronid ve melanin içeren fungal hücre duvarının, tekstil boyalarını, biyosorpsiyon yolu ile sulu ortamlardan uzaklaştırdığı bir çok araştırcı tarafından rapor edilmiştir. Fungal biyokütle ısı, asit ve baz ile işleme tâbi tutularak, yüzey modifikasyonları sağlandı. Fungal biyokütle bu işlemler sonucunda değişikliğe uğradı ve fonksiyonel gruptardaki değişimler FT-IR spektrumu ile desteklendi (Şekil.4.3). Doğal ve ısı, asit ve baz ile işleme tâbi tutulmuş *P.chrysosporium*'un FT-IR spektrumu amino, karboksilik, hidroksil ve karbonil gruplarının bulunma olasılığını destekler nitelikte farklı karakteristik piklerin varlığını kanıtladı. Biyokütlelerin, $3400\text{-}3200\text{ cm}^{-1}$ deki gerilim bantları karboksilik, -OH ve -NH gruplarına ait piklerdir. 1650 cm^{-1} civarındaki güçlü pikler fungal miselin hücre duvarındaki kitin ve kitosanın -NH bağlarından kaynaklanmaktadır. 2920 , 1550 , 1370 , 1040 cm^{-1} deki pikler sırasıyla C-H gerilme bandı, N-H eğilmesi, -CH₃ titreşimi ve C-OH gerilim titreşimlerini göstermektedir. Diğer taraftan 1000 cm^{-1} deki -NH gerilme titreşimlerinin pikleri C-O gerilmesinin geniş bandı ile maskelendi ve O-C-O kesilmesi ve C=O bağları titreşimlerini gösteren 576 ve 542cm^{-1} deki pik sadece doğal fungusda görüldü. Fiziksel ve/veya kimyasal işlem gören biyokütlelerde, lipid bileşenlerinin uzaklaştırılmasından dolayı bu pikler görülmeli.

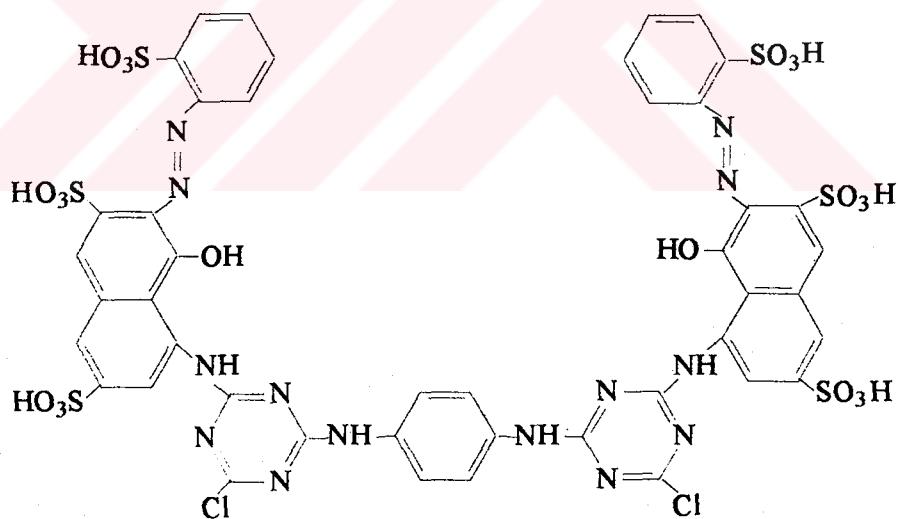


Şekil 4.3. Doğal (1) ve ısı (2), asit (3) ve baz (4) ile işlem görmüş biyokütlelerin FTIR spektrumu.

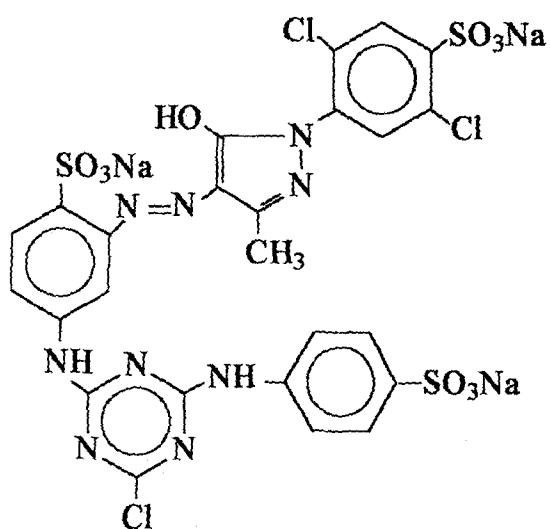
4.1.1.4. Araştırmamızda Kullanılan Tekstil Boyaları

Araştırmada kullanılan tekstil boyaları farklı iyonik, hidrofobik grubu ve metal iyonlarına sahiptir.

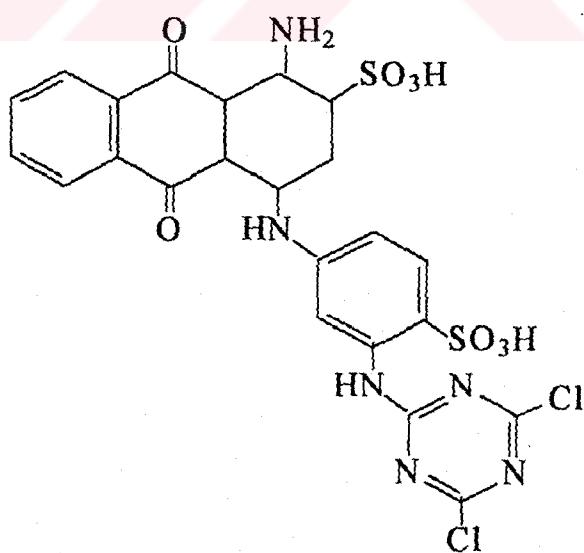
- 1) R.Red-120 molekülü; altı sülfonyl, iki hidroksil, dört tane sekonder amin grubuna,
- 2) R.Yellow-2 molekülü; üç tane sülfonyl, bir tane hidroksil, iki tane sekonder amin grubuna,
- 3) R.Blue-4 molekülü; iki tane sülfonyl, bir tane primer amin, iki tane sekonder amin grubuna,
- 4) R. Green-5 molekülü; yedi sülfonyl grubuna, üç sekonder amin grubuna ve Cu (II) iyonu taşıyan bir fitalosiyantan grubuna sahiptir (Şekil 4.4-4.7).



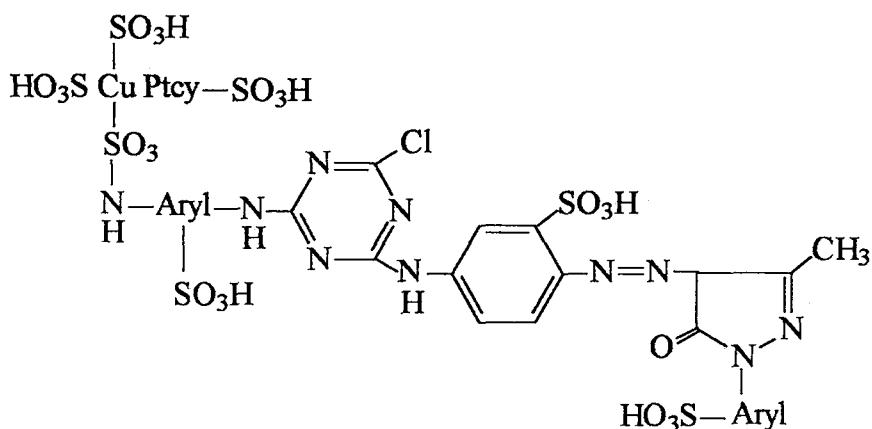
Şekil 4.4. Reaktif Red-120 boyasının kimyasal yapısı



Şekil 4.5. Reaktif Yellow-2 boyasının kimyasal yapısı



Şekil 4.6. Reaktif Blue-4 boyasının kimyasal yapısı



Ptcy = Fitalosiyanın grup

Şekil 4.7. Reaktif Green-5 boyasının kimyasal yapısı

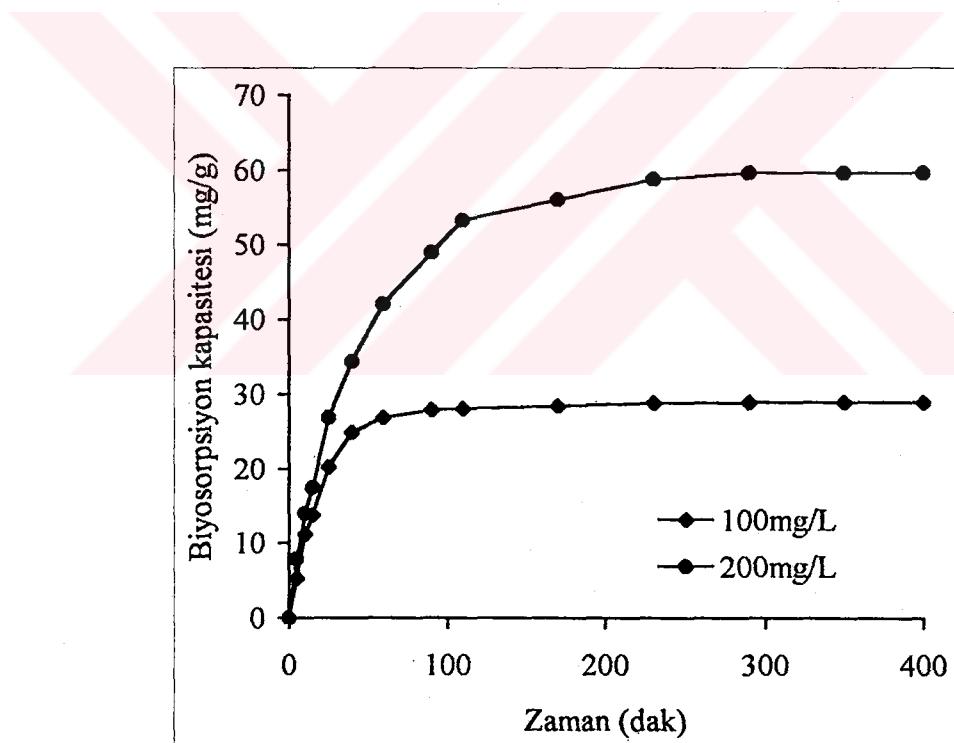
Boya moleküllerinin kimyasal yapısından da görüldüğü gibi doğal ve kimyasal ve fiziksel işlem gören biyosorbentlerin boyaya biyosorpsiyonu, iyon değişimi ve hidrofobik etkileşimlerin kombinasyonu sonucu olacağı düşünülmüştür. Çalışmada kullanılan beyaz bir çürükcül fungus olan *P. chrysosporium*'un hücre duvarları atıksu ve çözeltilerden boyaya moleküllerini etkili bir şekilde uzaklaştırmayı sağlayacak özellikle sahip olduğu daha önceki çalışmalarında rapor edilmiştir (O'Mahony, 2002).

4.1.2. Boya Biyosorpsiyonu

4.1.2.1. Biyosorpsiyon Zamanı

Biyosorpsiyonun hızını; sulu fazı karıştırma hızı, biyosorbentin yapısal özellikleri (fungal biyokütlenin hücre duvarı bileşiminin yüzey yük yoğunluğu, protein ve karbonhidrat bileşimi), sorbent miktarı, çalışılan koşullar altında boyaya

moleküllerinin özelliği, biyosorpsiyon ortamındaki başlangıç boyası konsantrasyonu gibi etmenlerin belirlediği yapılan araştırmalar sonucu ortaya konmuştur. Bu nedenlerden dolayı literatürdeki diğer çalışmalarla, elde edilen adsorpsiyon hızını karşılaştırmanın çok doğru olmayacağı düşünüldü. Çalışmalarımızda, R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 boyalarının sulu çözeltiden doğal ve modifiye biyokütleler üzerine biyosorpsiyonunun 4 saatte dengeye ulaştığı ve 6 saat inkübasyon süresi sonucunda da adsorpsiyon dengesinde bir değişiklik olmadığı gözlandı. Şekil 4.8, doğal fungal biyokütle ile başlangıç konsantrasyonu 100 ve 200 mg/L olan R.Yellow-2 içeren sulu ortamdan boyaya uzaklaştırma işleminin zamanla değişimini göstermektedir.



Şekil 4.8. Doğal biyokütle üzerine R.Yellow-2 biyosorpsiyonunun zamana bağlılığı
(başlangıç boyası konsantrasyonu, 100 mg/L, 200 mg/L)

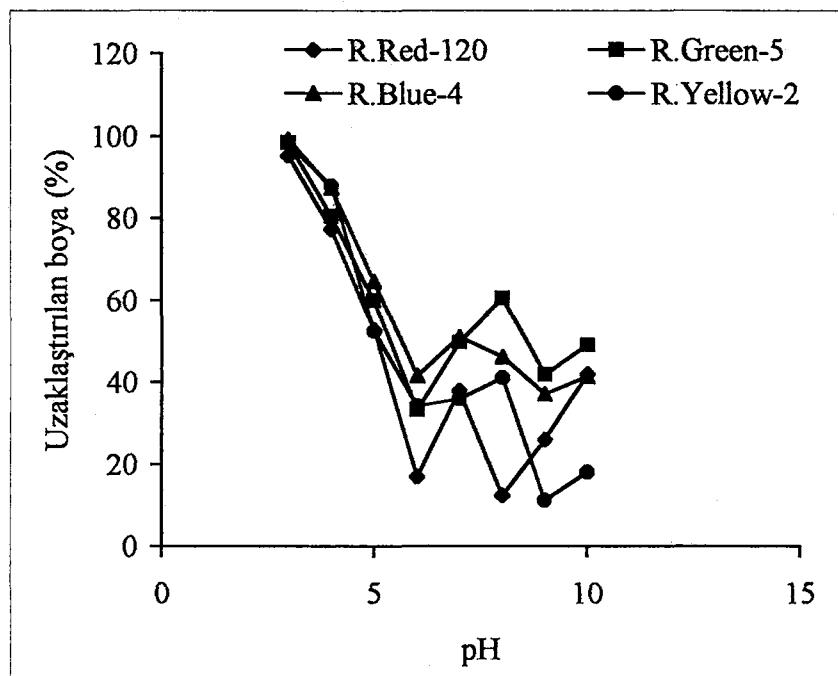
4.1.2.2. pH'nın Etkisi

Doğal ve modifiye fungal biyokütlenin yüzeyine tekstil boyalarının biyosorpsiyonu çözünmüş boyanın iyonik yapısına ve fungal biyokütle üzerindeki adsorptif bölgelerin boyanın bağlanması için uygun olup olmadığına bağlıdır. Mikrobiyal biyokütler kullanılarak tekstil boyalarının uzaklaştırılması sırasında ortam pH'sının, adsorpsiyonu önemli derecede etkilediği çok sayıda araştırcı tarafından rapor edilmiştir. Ortam pH'sı boyanın üzerinde bulunan, iyonlaşabilen grupların iyonizasyon durumlarını ve boyanın adsorpsiyon ortamındaki çözünürlüğünü etkiler. Aynı şekilde, fungal biyokütlenin adsorptif fonksiyonel gruplarının (karboksil, fosfat ve amino grupları) iyonizasyon durumlarını da etkilenir (Kapoor ve ark., 1999; Sağlam ve ark., 2002; Tobin ve ark., 1994). İyonlaşma sabitinin altındaki pH değerlerinde hücre üzerinde net pozitif yük bulunur ve fosfat, amino ve karboksil gibi gruplar iyonlaşmış halde bulunurlar.

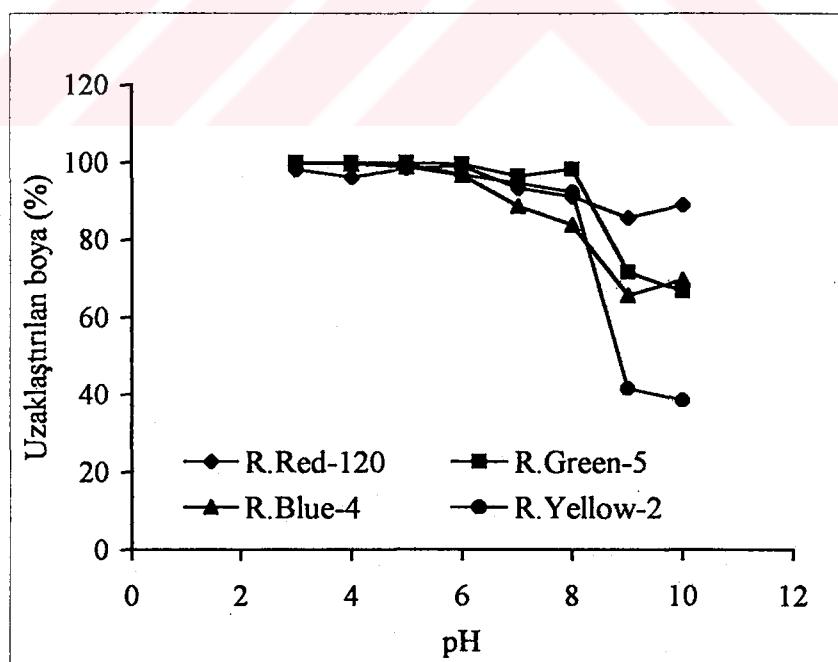
Reaktif boyalar, farklı iyonik ve hidrofobik gruplar içeren azo bileşikleridir. Bu gruplar fungal biyokütlenin hücre duvarı yüzeyindeki kitin, kitosan, asidik polisakkartitler, aminoasitler ve mikroorganizmanın diğer hücresel bileşenleri gibi iyonik ve hidrofobik gruplarla etkileşimde bulunurlar (O'Mahony, 2002). Araştırmada kullanılan tekstil boyalarının fungal biyokütle üzerine biyosorpsiyonu için hücre duvarı yapısında bulunan karboksil, hidroksil, fosfat, tiyol ve amino grupları gibi fonksiyonel grupların, protone veya deprotone olması boyanın yüzeye adsorpsyonunu etkileyen en önemli faktörlerden birisi olduğu düşünülmektedir. Düşük pH değerlerinde ($pH < 4.0$) fungal biyokütle yüzeyi net bir pozitif yüke sahiptir ve protonlanmış hale gelen biyokütledeki zayıf bazik grupların sayısında artış gözlenir (Tobin ve ark., 1984) ve bu yüklü bölgeler, anyonik gruplar içeren reaktif

boyaların bağlanması için uygun adsorptif bölgeler oluşturur. Sonuç olarak asidik pH'da fungal biyokütledeki amino grupların protone olarak hücre yüzeyinin pozitif yük yoğunluğunun artması ile biyosorpsiyon hız ve kapasitesi artmaktadır. Biyosorpsiyon kapasitesindeki bu artışın, bu pH'da negatif yüklü fonksiyonel gruplara sahip olan boyalı moleküller (pK_a değeri 0.8 olan boyadaki sülfonil grupları negatif yüklüdür) ile pozitif yüklü hücre yüzeyi arasındaki elektrostatik etkileşimden kaynaklandığı düşünüldü. Şekil 4.9' da görüldüğü gibi, pH'nın artması ile hücre yüzeyindeki negatif yük yoğunluğu arttığı için boyalı biyosorpsiyonunun azaldığı gözlenmiştir.

Doğal fungal biyokütlenin sulu ortamdan R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 boyalarını uzaklaştırma yüzdesinin pH 3.0'de maksimum olduğu bulundu (Şekil 4.9). Ortam pH'sının artması sonucu test edilen boyalı moleküllerini uzaklaştırma veriminin azaldığı gözlendi. Baz ile işlem gören biyokütle ile boyaların uzaklaştırılmasında ise adsorpsiyon kapasitelerinin pH 3.0-6.0 aralığında değişmediği, pH 7.0'den sonra azaldığı gözlendi (Şekil 4.10).

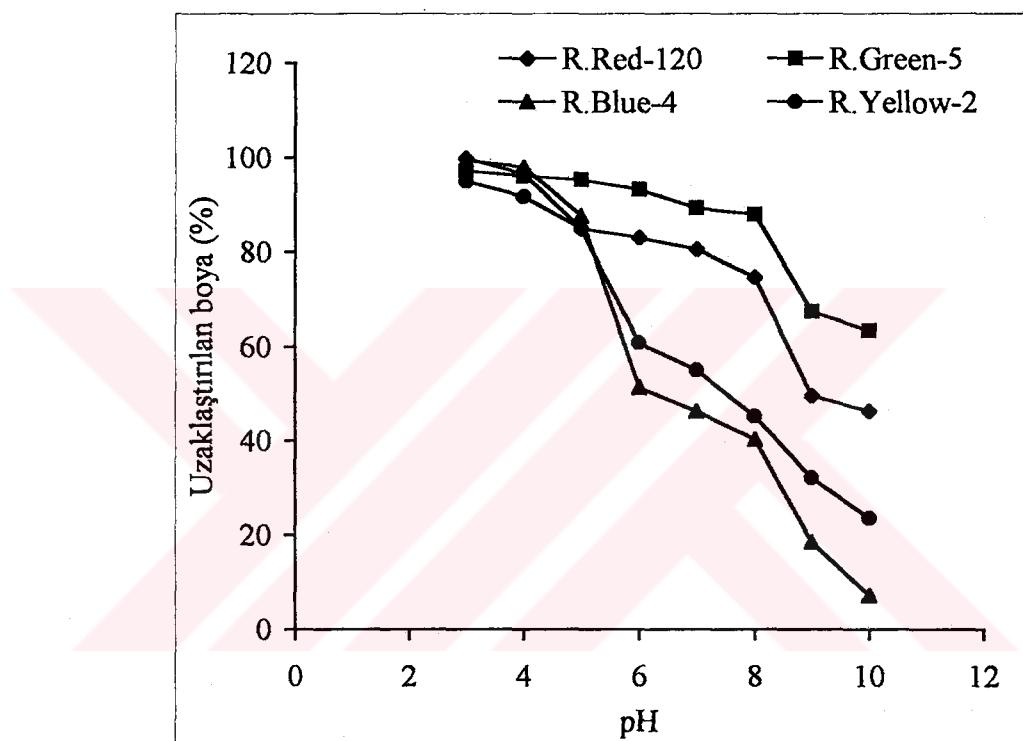


Şekil 4.9. Doğal biyokütlenin boyacı uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi
(başlangıç boyacı konsantrasyonu, 200 mg/L)

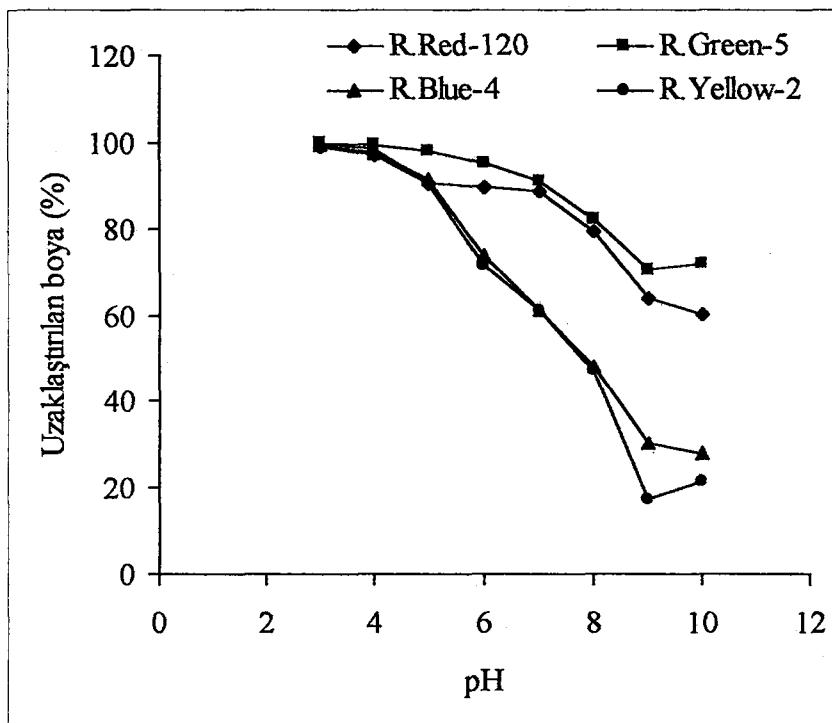


Şekil 4.10. Baz ile işlem gören biyokütlenin boyacı uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi (başlangıç boyacı konsantrasyonu, 200 mg/L)

Asit ve ısı ile işlem görmüş biyokütlenin adsorpsiyonda kullanılması sonucunda ise test edilen her bir boyanın sulu ortamdan maksimum uzaklaştırılma değeri pH 3.0'de gerçekleştirildi. pH 3.0 değerinden daha yüksek değerlerde boyalı uzaklaştırma veriminde önemli azalmalar olduğu gözlandı (Şekil 4.11, 4.12).



Şekil 4.11. Asit ile işlem gören biyokütlenin boyalı uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi (başlangıç boyalı konsantrasyonu, 200 mg/L)



Şekil 4.12. Isı ile işlem gören biyokütlenin boyalı uzaklaştırma işleminde ortam pH'sının etkisi (başlangıç boyalı konsantrasyonu, 200 mg/L)

Boyaların sulu ortamlardan uzaklaştırılması ve renk gideriminde pH'nın etkisi birçok araştırmacı tarafından incelenmiştir. Hu (1992) *Aeromonas* sp. hücreleri tarafından onbir ayrı reaktif boyanın biyosorpsiyonu için optimum pH'nın, asidik aralıkta olduğunu, pH'nın 3.0'den 11.0'e artmasıyla birlikte boyalı uzaklaştırmasının azaldığını belirtmiştir. Araştırcı asidik pH'da oluşan pozitif yüklü bakteri hücre yüzeyi ile düşük pH'da boyanın negatif yüklü anyon gruplarının etkileştiğini ifade etmiştir (Hu, 1992). Mittal ve Gupta (1996) inaktif fungus *F. carneae* ile Orlamar Red BG, Orlamar Blue G ve Orlamar Red GTL katyonik boyalarının biyosorpsiyonuna pH'nın etkisini have olmuşlar ve 3.0'den düşük pH değerlerinde pozitif yüklü biyosorbent yüzeyi ile çözeltideki renkli boyalı uzaklaştırmasının azaldığını belirtmiştir.

katyonlarının birbirini itmesi sonucunda renk gideriminin azaldığını belirtmişlerdir (Mittal ve Gupta, 1996). Hu (1996) üç Gram negatif bakteri (*P.luteola*, *E.coli*, *Aeromonas* sp.) tarafından altı farklı reaktif boyanın uzaklaştırılmasında pH'nın etkisini araştırmış ve hücreler tarafından boyalı biyosorpsiyonunun, pH'nın azalmasıyla birlikte önemli derecede arttığını bildirmiştir (Hu, 1996).

Fu ve Viraraghavan (2001) sulu çözeltide boyalı çözeltisinin başlangıç pH'sının, inaktif *A.niger* fungusu ile Acid Blue 29 ve Basic Blue 9 boyalı moleküllerinin kimyasını önemli derecede etkilediğini bildirmiştir. Aynı araştırmacılar NaHCO₃ ile önişlem görmüş *A.niger* biyokütlesi ile sulu çözeltiden Congo Red'in biyosorpsiyonuna üzerine pH'nın etkisini incelemiştir ve pH'dan kaynaklanan biyosorpsiyon mekanizmasını şu şekilde açıklamışlardır: NaHCO₃ ile ön işlem görmüş *A.niger* biyokütle yüzeyinin negatif yüklü adsorpsiyon bölgelerine sahip olduğu ve düşük pH'da yüksek proton konsantrasyonundan dolayı bu bölgelerin nötralize olduğu için adsorpsiyon gözlenemediği belirtilmiştir (Fu ve Viraraghavan, 2001).

4.1.2.3.Sıcaklığın Etkisi

Biyosorpsiyon ortam sıcaklığı mikrobiyal biyokütle ile tekstil boyası uzaklaştırma işleminin enerjiye bağımlı olduğu mekanizmalar için oldukça önemli olduğu çok sayıda araştırmacı tarafından rapor edilmiştir (Banat ve ark., 1996; Hu, 1996). Adsorpsiyon işlemlerinin bazılarının endotermik olduğu bunun yanında çoğunu ekzotermik adsorpsiyon olduğu rapor edilmiştir. Sıcaklığın artırılması ile doğal ve ısı, asit ve baz ile muamele edilmiş fungal biyokütlenin uzaklaştırıldığı boyalı miktarlarında artış olduğu gözlenmiştir (Çizelge 4.1-4.4). Boya moleküllerinin sahip

olduğu yüklü gruplar ve hücre yüzeyindeki yüklü reaksiyon alanları ile kompleks oluşturarak ve/veya pozitif yüklü reaksiyon alanları (polisakkaritler; sülfat, karboksil ve amino grupları) ile yer değiştirerek ya da arayüzeydeki hidrofobik etkileşimler sonucunda biyosorpsiyonda artışların gerçekleştiği düşünülmüştür. Ortam sıcaklığının artışı sonucu fungal biyokütlelerin adsorpsiyon kapasitelerinin artması fungal biyokütle yüzeyinde mevcut adsorptif bölgelerin yeniden organize oldukları ve bunun sonucunda biyosorbent yüzeyinde bağlanma bölgelerinin arttığı düşünüldü.

Çizelge 4.1. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Red-120 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi (başlangıç boyası konsantrasyonu, 200 mg/L)

Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)				
Sıcaklık (°C)	Doğal	İş	Asit	Baz
4	52.71	86.69	61.21	21.2
15	58.49	92.64	69.23	22.9
25	64.78	96.92	76.23	24.77
37	67.55	99.62	76.78	23.01

Cizelge 4.2. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Yellow-2 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi (başlangıç boyası konsantrasyonu, 200 mg/L)

Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)				
Sıcaklık (°C)	Doğal	Isı	Asit	Baz
4	49.26	72.68	62.45	24.64
15	55.26	78.57	66	26.34
25	59.65	81.5	71.31	30.15
37	58.63	85.4	72.98	29.64

Cizelge 4.3. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Blue-4 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi (başlangıç boyası konsantrasyonu, 200 mg/L)

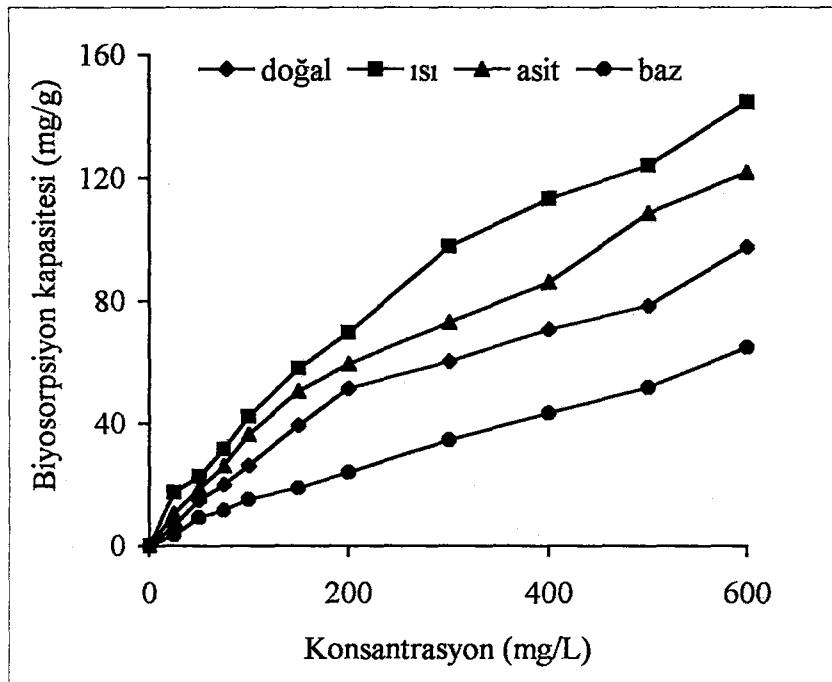
Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)				
Sıcaklık (°C)	Doğal	Isı	Asit	Baz
4	67.59	80.34	72.36	25.01
15	72.64	84.64	79.68	27.23
25	78.96	89.61	84.67	28.48
37	80.03	90.67	86.72	29.88

Çizelge 4.4. Doğal ve işlem gören biyokütlelerle R.Green-5 boyasının biyosorpsiyonunda sıcaklığın etkisi (başlangıç boyal konsantrasyonu, 200 mg/L)

Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)				
Sıcaklık (°C)	Doğal	İş	Asit	Baz
4	38.61	64.32	50.21	22.9
15	44.31	65.11	52.69	23.57
25	51.19	69.78	59.5	23.98
37	55.67	71.21	62.21	25.42

4.1.2.4. Başlangıç Boya Konsantrasyonunun Etkisi

Başlangıç boyal konsantrasyonu, sulu ve katı faz arasında boyanın, kütte transfer direncini tamamen yenmesi için önemli bir dinamik güç sağlar. Fungal biyokütle hücre duvarı temel olarak polisakkarit, protein ve lipitlerden oluşmaktadır. Bu doğal polimerler, karboksil, hidroksil, sülfat, fosfat ve amino grupları gibi çok sayıda fonksiyonel, boyal ile etkileşenek gruplar sağlar. İncelenen tüm biyosorbentlerin maksimum biyosorpsiyon kapasitesinin adsorpsiyon ortamındaki başlangıç boyal konsantrasyonunun artmasıyla birlikte arttığı gözlandı (Çizelge 4.6-4.9). Doğal fungus, iş, asit ve baz ile işlem gören fungal biyokütle ile sulu ortamlardan R.Green-5 tekstil boyasının uzaklaştırılması işleminde maksimum biyosorpsiyon kapasitesi sırasıyla 97.7, 144.6, 121.7 ve 64.8 mg/g biyosorbent olarak bulundu (Şekil 4.13).



Şekil 4.13. Biyokütlelerin sulu ortamdan R.Green-5 boyası biyosorpsiyonunda başlangıç boyası konsantrasyonunun etkisi

Sulu ortamlardan boyaya uzaklaştırma işleminde en çok kullanılan canlı organizmalar heterotrofik mikroorganizmalıdır. Sarnaik ve Kanekar (1995), Vyas ve Molitoris (1995), mikroorganizmalar tarafından toksik ve zararlı boyaların biyodegradasyon ile ya da bakteri ve fungus gibi mikroorganizma zincirlerinde bu toksinlerin biyosorpsiyon yoluyla başarılıbildiğini rapor etmişlerdir. Pradnya ve Seema (1995) tarafından atıksuyun boyaya endüstrisi ürünleri Metil Violet, Rhodamine B, Nigrosine ve Chrysoidinin etkili şekilde arıtımı için mikrobiyal bir işlem geliştirilmiştir. Bu şekilde sığır gübresinden izole edilen *Pseudomonas alcaligenes*'in bir kültürünü kullanarak, kirliliklerin uzaklaştırılabilğini belirlemiştir (Pradnya ve Seema, 1995). Spadaro ve Renganathan (1995) tarafından kanserojen olarak bildirilen ve endüstride kullanılan Yellow [2-(4-asetamidofenilazo)-4-(metilfenol)]

(DY3) boyasını degrade edebilen beyaz çürükçül Basidiomycetes *Phanerochaete chrysosporium*'un bütün kültürlerinin iyileştirme ajanı olarak kullanılabilceği bildirilmiştir (Spadaro ve Renganathan, 1995).

Çeşitli boyaların uzaklaştırılması ve biyodegradasyonu için çok sayıda mikroorganizma kullanılarak değişik biyosorpsiyon kapasitelerine ulaşılmıştır (Çizelge 4.5).

Çizelge 4.5. Tekstil boyaların renk gideriminde kullanılan organizmalar ve belirlenen biyosorpsiyon kapasiteleri.

Organizma	Boya	Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)	Kaynak
<i>Aeromonas sp.</i>	Reactive Yellow 2	124.3	Hu (1996)
<i>Aspergillus niger</i>	Congo Red	14.7	Fu ve Viraraghavan (2002)
<i>Geotrichum fici</i>	Reactive Blue 19	60	Polman ve Breckenridge (1996)
<i>Kluyveromyces waltii</i>	Remazol Black B	37	Bustard ve ark. (1998)
	Remazol Red	68	
<i>Pseudomonas luteola</i>	Reactive Yellow 2	102.6	Hu (1996)
<i>Rhizopus arrhizus</i>	Reactive Orange 16	200	O'Mahony ve ark. (2002)
<i>Rhizopus oryzae</i>	Reactive Brilliant Red	102.6	Gallagher ve ark. (1997)
<i>Saccharomyces cerevisiae</i>	Remazol Blue	163	Aksu ve Dönmez (2003)
<i>Phanerochaete chrysosporium</i>	Reactive Red 120	128.11	Bu çalışma
	Reactive Yellow 2	86.66	
	Reactive Green 5	97.72	
	Reactive Blue 4	132.51	

Çizelge 4.6. R.Red-120 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boyası konsantrasyonunun etkisi

Derişim (mg/L)	Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)			
	Doğal	İş	Asit	Baz
25	5.79	6.83	9.17	3.61
50	14.11	12.14	15.93	4.85
75	13.85	19.21	21.13	8.08
100	19.05	24.15	23.63	10.9
150	32.33	42.88	44.27	15.09
200	44.51	65.28	61.66	19.97
300	63.02	113.73	86.78	34.64
400	90.46	128.61	105.18	51.07
500	100.57	162.83	91.15	52.91
600	128.11	173.84	109.02	53.32

Çizelge 4.7. R.Yellow-2 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boyası konsantrasyonunun etkisi

Derişim (mg/L)	Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)			
	Doğal	İş	Asit	Baz
25	6.81	8.29	8.57	3.5
50	16.37	13.72	15.65	6.88
75	21.04	26.41	26.63	9.95
100	33.61	28.96	36.67	12.15
150	38.59	45.75	57.69	20.26
200	41.68	62.31	91.35	29.19
300	47.07	89.52	116.83	43.09
400	62.13	135.2	132.07	56.74
500	77.07	153.83	140.18	75.1
600	86.66	153.81	139.83	86.33

Çizelge 4.8. R.Blue-4 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boyası konsantrasyonunun etkisi

Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)				
Derişim (mg/L)	Doğal	İsı	Asit	Baz
25	9.13	7.85	8.81	3.97
50	29.4	12.93	19.94	6.09
75	22.69	21.05	22.71	11.36
100	30.4	28.31	33.5	12.69
150	42.7	43.15	47.44	20.9
200	60.21	57.38	53.89	28.48
300	85.13	85.79	93.67	40.97
400	107.47	113.85	127.75	54.71
500	108.45	131.93	130.21	67.71
600	132.51	147.66	156.94	88.11

Çizelge 4.9. R.Green-5 tekstil boyasının farklı yapılardaki biyokütle ile uzaklaştırılmasında başlangıç boyası konsantrasyonunun etkisi

Biyosorpsiyon kapasitesi (mg/g)				
Derişim (mg/L)	Doğal	İsı	Asit	Baz
25	6.52	17.34	10.51	3.57
50	14.95	22.65	18.69	9.17
75	19.95	31.46	26.14	11.55
100	26.27	42.21	36.26	15.03
150	39.19	57.98	50.45	18.92
200	51.19	69.78	59.5	23.98
300	60.3	97.63	73.09	34.35
400	70.69	113.15	86.16	43.16
500	78.5	124.07	108.59	51.59
600	97.72	144.61	121.71	64.85

4.1.2.4.1. Biyokütleye Uygulanan Ön İşlemin Biyosorpsiyona Etkisi

Genellikle ön işlem metotlarının uygulanması çeşitli mikrobiyal türlerin boyalı adsorpsiyon kapasitesilerinde önemli artışlara neden olduğu çok sayıda araştırmacı tarafından rapor edilmiştir. Isı, asit ve baz gibi fiziksel ve kimyasal modifikasyon teknikleri, biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesini artırmak için kullanılan yöntemlerden bazlıdır (Arıca ve ark., 2003; Şatiroğlu ve ark., 2002). Bu verilen yöntemlerin dışında, vakumla kurutma, otoklavlama, formaldehid gibi organik çözücülerle işlemler ya da NaOH, HCl, H₂SO₄, NaHCO₃ ve CaCl₂ gibi inorganik kimyasallarla biyokütleler muamele edilerek boyalı biyosorpsiyonunda kullanılmışlardır ve bazı yöntemlerin adsorpsiyon kapasitesini artırdığı bazı yöntemlerin ise adsorpsiyon kapasitesini azalttığı yönünde raporlar bulunmaktadır (Fu ve Viraraghavan, 2002; Tatarko ve Bumpus, 1998; Lu and Wilkins, 1996).

Çalışmamızda R.Red 120 için, ısı ile işlem görmüş biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesi doğal biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesinden 1.7 kat yüksek olduğu bulundu. Isı ile işlem gören biyosorbentin R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 boyaları için biyosorpsiyon kapasitelerindeki artış ise sırası ile, 1.8, 1.1 ve 1.5 kat olarak bulundu. Biyosorpsiyon kapasitesindeki bu artış ön işlem sonucunda oluşturulan, fungal hücre duvarının biyosorptif karakteristiklerindeki değişimlerinden kaynaklanabileceği bir çok araştırmacı tarafından ifade edilmiştir. Zhou ve Banks (1991) *Rhizopus arrhizus* fungusuna ısı işlemi uygulamışlar ve canlı hücreler ile kıyaslandığında ön işlem görmüş bu hücrelerde belirgin olmayan bağlanma noktalarının ortaya çıkışları ile biyosorpsiyon kapasitesinin önemli derecede arttığını bildirmiştir (Zhou ve Banks, 1991). Gallagher ve ark. (1997) otoklavlama işleminin parçalanmayla sonuçlandığını ve böylece gizli bölgelerin ortaya çıktığını

dolayısıyla boyalı biyosorpsiyonunun arttığını ileri sürmüşlerdir (Gallagher ve ark., 1997). Fu ve Viraraghavan (2002) ısı ile işlemin fungal biyokütlede gözeneklilik artışıyla sonuçlanan bir dağılıma yol açtığını ve böylece Congo Red'in biyosorpsiyon kapasitesinin artmasına neden olduğunu rapor etmişlerdir (Fu ve Viraraghavan, 2002). Tatarko ve Bumpus (1998) Congo Red'in renk giderimi için *P.chrysosporium*'un canlı ve otoklavlanmış kültürlerini kullanmışlar ve otoklavlanmış hücrelerin (%90) canlı hücrelerden (%70) daha yüksek renk giderimi sağladığını gözlemlemişlerdir (Tatarko ve Bumpus, 1998).

Baz ile işlem görmüş fungal biyokütle kullanıldığında R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyalarına karşı göstermiş olduğu biyosorsiyon kapasitesinde önemli bir azalma olduğu belirlendi (Çizelge 4.6-4.9). Biyokütlelerin sulu ortamdan R.Green-5 boyası uzaklaştırılması işleminde; baz ile muamele edilen yapı, doğal ve ısı ile işlem gören biyosorbent ile kıyaslandığında boyalı uzaklaştırma kapasitesinin sırası ile %66 ve %45 azaldığı Şekil 4.13'den görülmektedir. Baz ile muamele fungal biyokütledeki protein bileşenlerinin hidrolizine ve kitinin deasetilasyonuna neden olmaktadır. Bununla birlikte, polimer zinciri kırılmasından dolayı biyokütlenin şişmesi gibi zorlayıcı etkiler meydana getirir ve böylece işlemsel kararlılığı engeller (Bai ve Abraham, 2002). Fu ve Viraraghavan, NaOH ile işlem görmüş *A. niger* biyokütlesi kullanarak anyonik bir boyalı Congo Red'in biyosorpsiyonunu çalışmışlar ve NaOH ile muameleinin Congo Red'in biyosorpsiyon kapasitesini azalttığını bildirmişlerdir. NaOH ile muamele, fungal biyokütlenin yüzeyinde anyonik bölgeler meydana getirir (Gallagher ve ark., 1997) ve böylece negatif yüklü fungal biyokütle yüzeyi ile Congo Red'in renkli anyonları arasında itme artar ve buna bağlı olarak biyosorpsiyon kapasitesi azalır (Fu ve Viraraghavan, 2002).

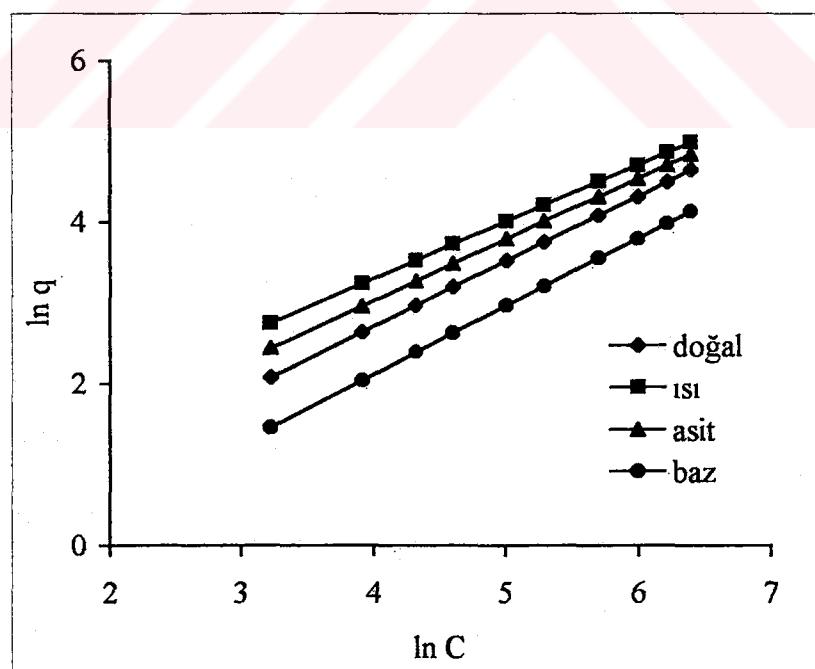
R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 boyalarının uzaklaştırılmasında, asit ile işlem görmüş fungal biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesi işlem görmemiş fungal biyokütlenin biyosorpsiyon kapasitesinden sırası ile 1.3, 1.6, 1.2 ve 1.3 kat daha yüksek bulundu (Çizelge 4.6-4.9). Fungal misellerin asit ile muamelesi, sadece fiziksel temizleme ya da yıkamayla değil, ayrıca protein moleküllerinin denatürasyonu gibi kimyasal transformasyonla da sonuçlanır. Asit ile muamele fungal hücre duvarının bazı polisakkarit bileşiklerini parçalayabilir ve böylece bağlanma bölgelerinin artmasına (ilave amin grupları) neden olur. Bu bölgelerin de düşük adsorpsiyon pH'sında protone olarak pozitif yüke sahip olan fungal biyokütle yüzeyi ile negatif yüklü boya anyonları arasındaki elektrostatik etkileşimlerin arttığı ve buna bağlı olarak da biyosorpsiyon kapasitesinin arttığı düşünüldü.

4.1.2.5. Adsorpsiyon İzoterm Modeli

Biyosorbent üzerine boyanın biyosorpsiyonu, sabit pH ve sıcaklık koşullarında çözeltideki denge boya konsantrasyonunun bir fonksiyonu olarak bulundu. Adsorpsiyon izoterm modeli, fungal biyokütle ile boyanın etkileşimiini karakterize etmek için kullanıldı.

Fiziksel ve kimyasal işlem gören ve doğal fungal biyokütlerler için elde edilen deneySEL verilerle Langmiur eğrisi çizildiğinde doğrusal olmayan bir eğri elde edildi. Doğrusal olmayan eğri, adsorpsiyon heterojenitesine işaret ettiğinden, kullanılan biyokütlerlerle boyaların biyosorpsiyonu, Langmiur modeliyle açıklanamaz. Freundlich izoterm modeli, genellikle heterojen adsorpsiyon için uygulanır. Sulu ortamdan fungal biyokütle ile R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5

boyalarının uzaklaştırılmasında elde edilen değerler Freundlich izoterm modeline göre grafiğe geçirildi ve elde edilen bu doğrunun analizinden n ve K_F gibi Freundlich izoterm parametreleri ve korelasyon katsayıları (R^2) belirlendi (Şekil 4.14). Freundlich modelinin K_F ve n değerlerinin büyüklüğü, fungal biyokütlenin yüksek bir biyosorpsiyon kapasitesi ile sulu ortamdan boyalı alımının kolay olduğunu göstermektedir. Test edilen bütün biyosorbentler için n değerlerinin 1'den büyük olması, denge konsantrasyonlarında bağlanan boyanın doğrusal bağlılığını gösterir (Çizelge 4.10, 4.11). Deneyel olarak incelenen tüm fungal biyokütleler için boyalı uzaklaştırma kapasitesi $\text{ısı} > \text{asit} > \text{doğal} > \text{baz}$ yapısındaki sıra ile değişmektedir. Freundlich izoterm modelinin uygulanması ile belirlenen K_F değerlerinin de aynı sırayı takip ederek azalması, yani artan biyosorpsiyon kapasitesi ile K_F değerinin de artması, boyalı ile sorbent arasındaki biyosorpsiyon işleminin bu model ile tarif edilebileceğini göstermektedir (Çizelge 4.10, Çizelge 4.11).



Şekil 4.14. Freundlich adsorpsiyon izoterm modeli (Fungal biyokütle ile R.Green-5 biyosorpsiyonu)

Çizelge 4.10. Fungal biyokütle ile sulu ortamdan R.Red-120 ve R.Yellow-2 tekstil boyası uzaklaştırılması işleminde Freundlich adsorpsiyon izoterm modeli sabitleri ve korelasyon katsayıları

Biyosorbent	Reaktif Red 120			Reaktif Yellow 2		
	K _F	N	R ²	K _F	n	R ²
Doğal	0.431	1.12	0.982	0.369	1.12	0.976
İş ile işlem gören	1.693	1.37	0.995	0.668	1.14	0.992
Asit ile işlem gören	1.097	1.31	0.993	0.505	1.11	0.993
Baz ile işlem gören	0.146	1.02	0.996	0.159	1.04	0.996

Çizelge 4.11. Fungal biyokütle ile sulu ortamdan R.Blue-4 ve R.Green-5 tekstil boyası uzaklaştırılması işleminde Freundlich adsorpsiyon izoterm modeli sabitleri ve korelasyon katsayıları

Biyosorbent	Reaktif Blue 4			Reaktif Green 5		
	K _F	N	R ²	K _F	n	R ²
Doğal	1.118	1.31	0.988	0.598	1.24	0.990
İş ile işlem gören	2.166	1.47	0.996	1.621	1.41	0.996
Asit ile işlem gören	1.553	1.38	0.993	1.004	1.32	0.996
Baz ile işlem gören	0.193	1.06	0.999	0.298	1.18	0.994

4.1.2.6. Temas Açıları Ölçümleri ve Yüzey Enerjisi Hesaplamaları

Islatma gücünün değişimi, yüzey tabakası kalınlığındaki (en az 10 Å) ve sıvı fazla doğrudan temasındaki fonksiyonel grupların etkisini yansittığından yüzey karakteristiklerine, oldukça fazla hassastır. Su, gliserol, diiyodometan (DIM) için, kontrol grubunu oluşturan doğal fungus ve boyaya bağlanması işleminden sonra elde edilen eşlenik biyokütlelerin temas açısı değerleri, Çizelge 4.12'de verildi. Daha küçük yüzey gerilimli deneme sıvıları ile ölçülen temas açısı, Young eşitliğine göre daha küçük olmalıdır. Kontrol amaçlı ve yüzeye boyaya bağlanmış biyosorbentler, fonksiyonel grupların varlığına bağlı olarak, çok farklı yüzey karakteristikleri verdi. En yüksek temas açısı su ile elde edilirken en düşük temas açısı DIM ile elde edildi. Boya uzaklaştırma işleminden sonraki yüzeyin temas açısının değişimi, kontrol biyosorbent ile mukayese edildiğinde yüzeyin hidrofilisitesinin azaldığını gösterir.

Çizelge 4.12. Kontrol ve R.Red-120, R.Yellow-2, R.Blue-4 ve R.Green-5 boyaya bağlı biyosorbentler için deneme sıvıları ile ölçülen temas açıları

Biyosorbent	Test sıvısı			
	Su	Gliserol	Diiyodometan	
Doğal	θ (°)	77.53	68.57	46.57
Doğal-R.Green-5	θ (°)	80.97	71.35	48.61
Doğal -R.Red-120	θ (°)	81.44	73.91	55.51
Doğal -R.Yellow-2	θ (°)	74.65	70.88	44.23
Doğal -R.Blue-4	θ (°)	79.26	69.84	38.77

Araştırılan biyokütlelerin yüzey enerjisi parametreleri, temas açısı ölçümelerinden, çoğunlukla kullanılan üç yöntemle hesaplandı (Wu'nun harmonik ifadesi, Fowkes'in geometrik ifadesi ve van Oss'un asit bazı). Lifshitz-van der Waals (γ^{LW}) ve asit-baz (γ^{AB}) bileşeninin toplamından oluşan toplam serbest yüzey enerjisi (γ^{Toplam}) van Oss metodu kullanılarak hesaplandı ve elde edilen değerler Çizelge 4.13'de verildi. Apolar sıvı olarak DIM seçildi. Diğer iki polar sıvı olarak su ve gliserol seçildi. Asit-baz metodundan elde edilen sonuçlar, daha güvenilir ve daha aydınlatıcıdır. İncelenen biyosorbentler, yüzeylerinin farklı kimyasal yapılarından dolayı, yüzey enerjisinin (γ^{Toplam}) asit-baz bileşenleri (γ^{AB}), farklılık gösterdi.

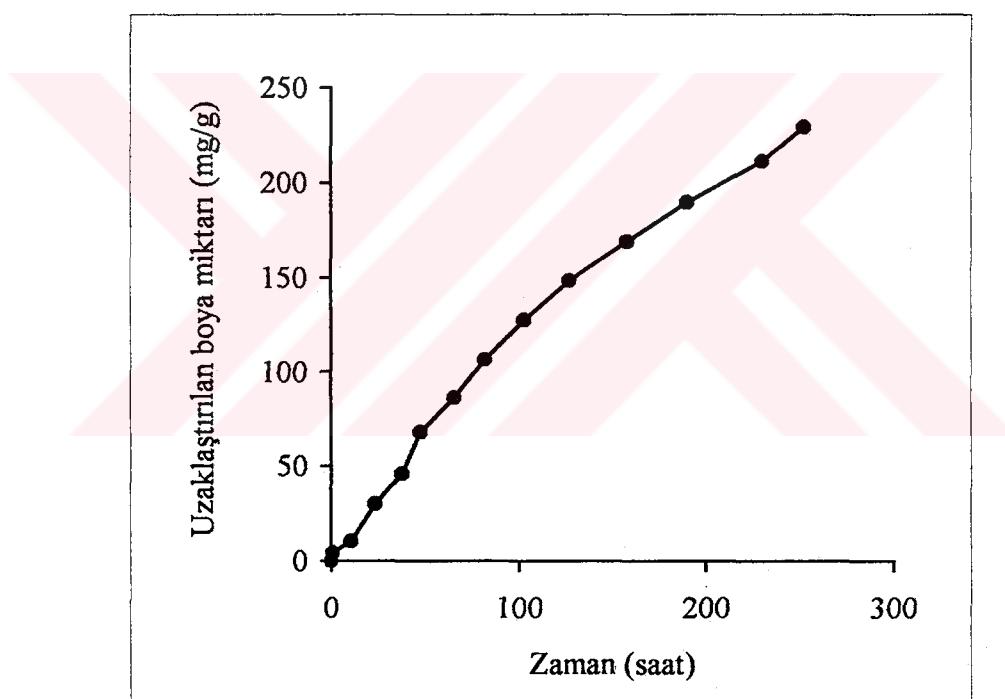
Çizelge 4.13. van Oss metoduna göre doğal biyosorbent ve boyalı doğal biyosorbent için hesaplanan yüzey serbest enerji (mJ/m^2) parametreleri

Biyosorbent	γ^{LW} (mN/m ²)	γ^+ (mN/m ²)	γ^- (mN/m ²)	γ^{AB} (mN/m ²)	γ^{Toplam} (mN/m ²)	Polarite (%)
Doğal	6.16	0.47	2.54	2.41	38.57	6.24
Doğal -R.Green-5	35.04	0.43	2.26	1.93	36.98	5.22
Doğal - R.Red-120	31.15	0.45	2.50	2.23	33.38	6.68
Doğal - R.Yellow-2	37.42	0.06	3.20	0.39	37.81	1.03
Doğal - R.Blue-4	40.22	0.19	2.31	0.90	41.12	2.19

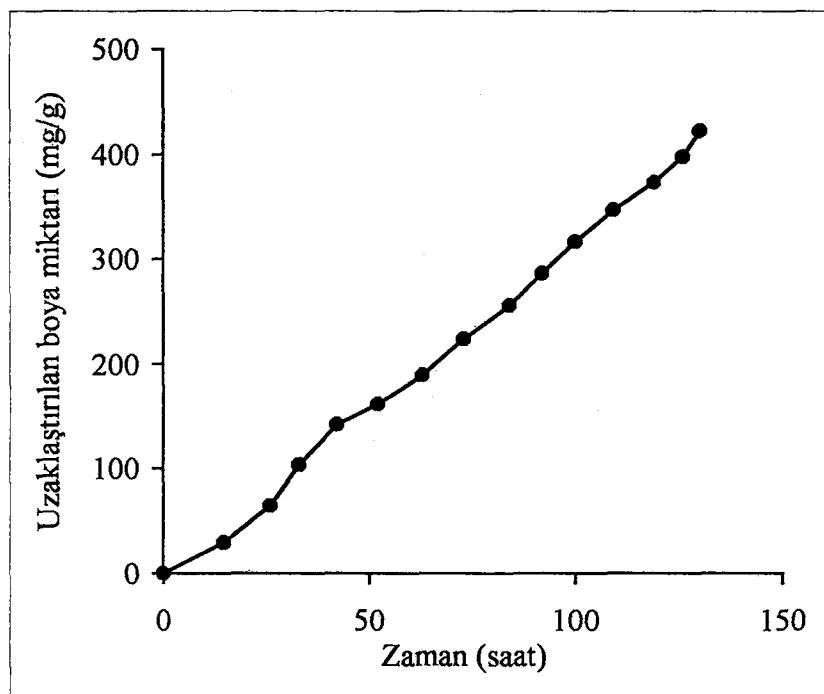
$$(\%) \text{ Polarite} = (\gamma^{AB}/\gamma^{TOT}) \times 100$$

4.1.2.7. Sürekli Sistemle Sulu Ortamlardan Tekstil Boyalarının Uzaklaştırılması

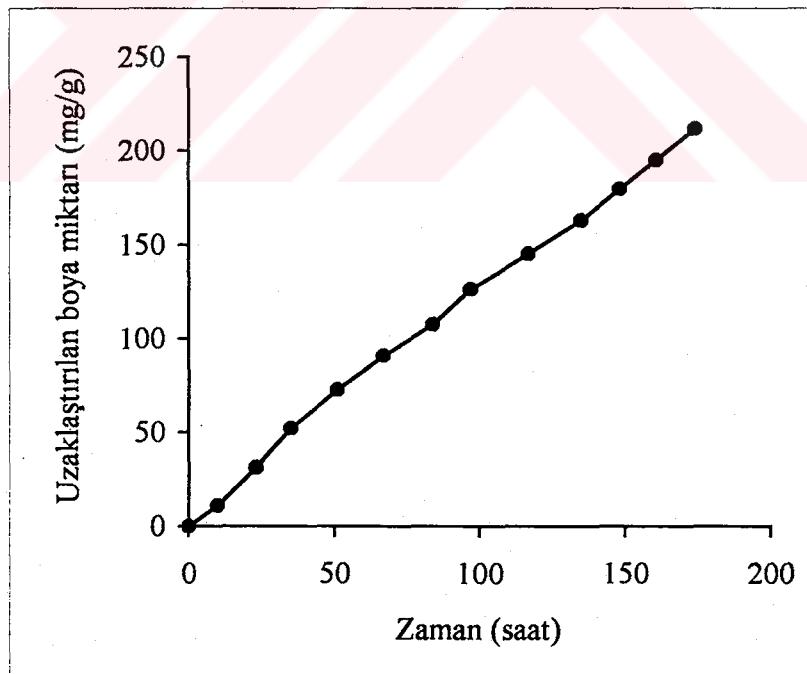
Doğal fungal biyokütle model olarak kullanılarak, optimum koşullar altında (pH 3.0; sıcaklık, 25 °C) sulu ortamlardan R. Red-120, R. Yellow-2, R. Blue-4 ve R. Green-5 tekstil boyalarının uzaklaştırılması biyoreaktör sürekli sisteminde incelendi. Belirli başlangıç boyası konsantrasyonuna sahip boyaya içeren deney çözeltisi belirli akış hızında verilerek biyosorpsiyon kapasiteleri ve biyosorbentin besleme kapasitesi belirlendi (Şekil 4.15-4.18).



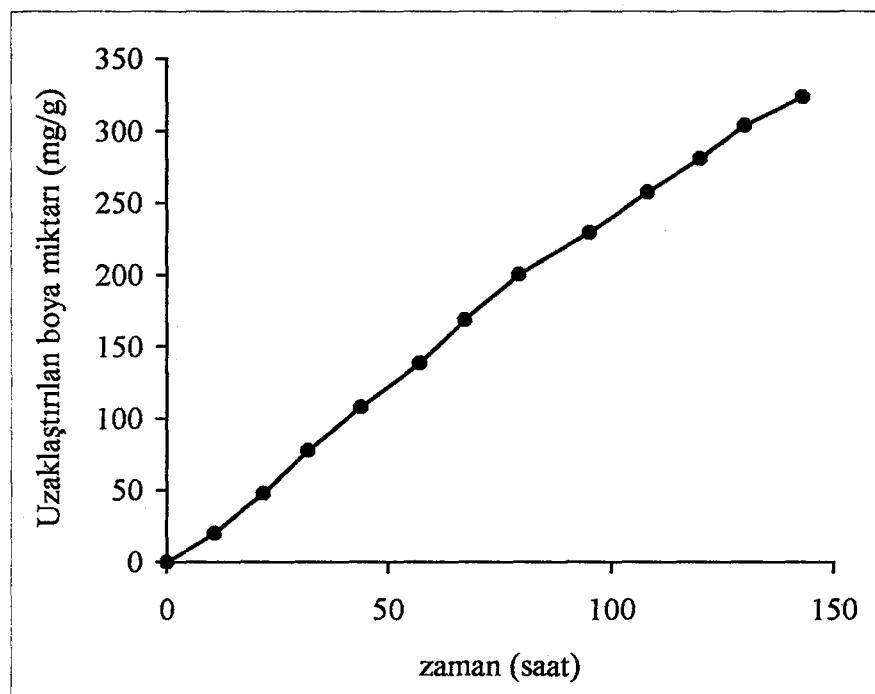
Şekil 4.15. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Red-120 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması



Şekil 4.16. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Yellow-2 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması



Şekil 4.17. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Blue-4 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması



Şekil 4.18. Sulu ortamdan doğal biyokütle ile R.Green-5 tekstil boyasının paketlenmiş biyoreaktör sürekli sisteminde uzaklaştırılması

4.2.Değerlendirme

Dünyada ve ülkemizde üretilen ve ham madde olarak da kullanılan çeşitli boyaların bileşiklerinin çok fazla miktarda kullanılması ve endüstriyel atıkların çevreye yayılmaları sonucunda sözü edilen bileşikler yüzey ve yeraltı sularına karışmaktadır. Biyolojik birikme eğilimi olan çevresel kirleticiler arasında yer alan bu bileşikler insan ve hayvan sağlığını önemli ölçüde tehdit etmesinin yanında, alıcı su kaynaklarındaki bu maddelerin varlığı 1 ppm konsantrasyonunda bile görünür olabildiğinden estetik olarak kabul edilmez olarak rapor edilmiştir. Çevreye yayılan ve oldukça toksik maddeler arasında bulunan fenollü ve aromatik aminleri yapısında bulunduran tekstil boyalarına bugün, içme ve kullanım sularında rastlamaktayız. Bu tür kirleticileri içme sularından uzaklaştırmak için fiziksel ve kimyasal yöntemler yetersiz kaldığından bugün daha çok biyoteknolojik yöntemlere başvurulmaktadır.

Bu doğrultuda çalışmamızda, insan sağlığı ve çevre için son derece zararlı kirleticiler arasında yer alan Reaktif Red 120, Reaktif Green 5, Reaktif Yellow 2 ve Reaktif Blue 4 tekstil boyalarının uzaklaştırılması için, beyaz bir çürükçül fungus olan *Phanerochaete chrysosporium*, biyosorbent olarak kullanıldı. Fiziksel ve kimyasal işlemlerin uygulanması ile elde edilen fungal biyokütlenin, biyosorpsiyon kapasitesine etkisi araştırıldı. Sonuçlar, biyoteknolojik alanda, biyosorpsiyonla atıklardan boyaların uzaklaştırılması işleminde *P. chrysosporium* kullanımının umut verici olduğunu gösterdi. Boya biyosorpsiyonundan önce ve sonra Wu, Fowkes ve van Oss yöntemleri kullanılarak, film halindeki biyokütle örnekleri üzerine damlatılan polar ve apolar sıvıların temas açılarından, yüzey serbest enerji parametreleri hesaplandı. Kontrol amaçlı kullanılan biyosorpsiyon

işlemine tâbi tutulmamış biyokütle yüzeyi ile boyalı biyosorpsiyonu işleminden sonra belirlenen temas açılarının değişimi sonucu boyalı uzaklaştırma işleminden sonra yüzeyin hidrofilisitesinin azaldığı gözlandı. Temas açısı ölçümleri ile gösterildiği gibi, R. Red-120 ve R. Green-5 ile biyosorpsiyon işlemine tâbi tutulmuş fungal biyokütlelerin, R. Blue-4 ve R. Yellow-2 boyalı biyokütlelerden daha az hidrofobik olduğu gözlandı.

Doğal fungus, ısı, asit ve baz ile işleme tâbi tutulmuş fungal biyokütle üzerine R. Red-120, R. Yellow-2, R. Blue-4 ve R. Green-5 biyosorpsiyonuna pH'nın etkisi 3.0-10.0 aralığında farklı tampon sistemleri kullanılarak belirlendi. Düşük pH (pH 3.0-4.0) değerlerinde aromatik yapılı ve farklı fonksiyonel gruplara sahip olan büyük moleküllü boyalı bileşiklerin yüksek bir biyobirikim değeri gösterdiği, ortam pH'sının artmasıyla birlikte biyokütenin biyosorpsiyon kapasitesinin azaldığı gözlandı.

Sulu ortamda boyalı konsantrasyonunun artmasıyla birlikte doğal fungus, ısı, asit ve baz ile işlem gören biyokütlelerin, biyosorpsiyon kapasitelerinin de arttığı gözlandı. Belirlenen deneysel sonuçların teorik izoterm modellerine uygulanması sonucu *P.chrysosporium* ile sulu ortamdan boyalı uzaklaştırılması işlemi Freundlich izoterm modeli ile açıklanabilmektedir. Langmiur modeli, eşit erişilebilir adsorpsiyon yerleri, tek tabakalı yüzey kaplaması ve adsorplanan türler arasında etkileşimin olmadığı gibi homojenite varsayımasına dayanır. Langmiur modeli, homojen adsorpsiyonlar için formüle edildiğinden, Freundlich izoterm modelleri, genellikle heterojen adsorpsiyon için uygulanır. Biyosorpsiyon işleminde sıcaklığın artırılması ile her bir yapıdaki fungal biyokütenin uzaklaştırıldığı boyalı miktarının

arttığı belirlendi. Boya uzaklaştırma işleminde, başlangıç biyosorpsiyon hızının yüksek olduğu ve dengeye yaklaşık olarak 4 saatte ulaşıldığı bulundu.

Artan çevre problemlerini azaltmak amacıyla atıksulardaki renk giderim işlemlerinde beyaz çürükçül fungusların kullanımının oldukça verimli sonuçlar vereceği düşünüldü. Üretimi fazla maliyet gerektirmeyen ve basit fermantasyon teknikleriyle geniş çaplı olarak üretilebilen *P. chrysosporium*, atıksuların renk gideriminde başarılı bir şekilde uygulanabileceği görüldü. Sürekli sistemde ard arda en az 12 kez boyalı yüklemeleri ile biyokütlenin boyalı uzaklaştırma kapasitesinin de değişmeden endüstriyel açıdan önemli bir parametre olan uzun süreli biyobirikimde veya alikonma süresinin sınırlayıcı faktör olmadığı durumlarda *P.chrysosporium*'un boyalı uzaklaştırma işlemlerinde kullanılabileceği belirlendi.

KAYNAKLAR

1. Aksu, Z., Proc. Biochem. **40**, 997(2005).
2. Aksu, Z. And Kabasakal, E., Sep. Purif. Technol. **35**, 223(2004).
3. Aksu, Z., Dönmez, G.A., Chemosphere **50**, 1075(2003).
4. Aksu, Z., Biochem. Eng. J. **7**, 79(2001).
5. Aksu, Z., Tezer, S., Proc. Biochem. **36**, 431(2000).
6. Arıca, M.Y., Bayramoğlu, G., Yılmaz, M., Bektaş, S., Genç, Ö., J. Of Hazardous Materials B **109**, 191(2004).
7. Arıca, M.Y., Arpa, Ç., Kaya, B., Bektaş, S., Denizli, A., Genç, Ö., Biores. Technol. **89**, 145(2003).
8. Archibald, F. and Roy, B., Appl. Environ. Microbiol. **58**, 1496(1992).
9. Arlı, M., Doğal Bitkisel Boyalarla Boyama Yöntemleri Üzerine Düşünceler, 2. Ulusal el sanatları sempozyum bildirileri. 9 Eylül Üniversitesi Güzel Sanatlar Fakültesi Yayınları No: 19, 15(1982).
10. Banat, I.M., Nigam, P., Singh, D. and Marchant, R., Bioresour. Technol. **58**, 217(1996).
11. Bayramoğlu, G., Yılmaz, M., Arıca, M.Y., Colloids and Surfaces A: Physicochemical and Engineering Aspects **243**, 11(2004).
12. Bayramoğlu, G., Yılmaz, M. and Arıca, M.Y., Biochem. Engineering J. **13**, 35(2003).
13. Bayramoğlu, G., Denizli, A., Bektaş, S., Arıca, M.Y., Microchem. J. **72**, 63(2002).

14. Blanco, R., Arai A., Grinberg, N., Yarmush, B.D., Karger, M.L., J. Chromatogr. **482**, 1(1989).
15. Brahimi-Horn, M.C., Lim, K.K., Liany, S.L. and Mou, D.G., J. Ind. Microbiol. **10**, 245(1992).
16. Bustard, M., McMullan, G., McHale, A.P., Bioprocess Eng. **19**, 427(1998).
17. Calin, C. and Miron, M., Ind. Text. (Bucharest) **46**, 140(1995).
18. Chagas, E.P. and Durrant, L.R., Enzyme Microb. Technol. **29**, 473(2001).
19. Chu, H.C. and Chen K.M., Process Biochem. **37**, 1129(2002).
20. Ciardelli, G., Corsi, L., Marucci, M., Resour. Conserv. Recycl. **31**, 189(2000).
21. Daifullah, A.A.M. and Girgis, B.S., Water Res. **32**, 1169(1998).
22. Eyüpoğlu, Ü., Okaygün, I., Yaraş, F., Doğal Boyalarla Yün Boyama (Uygulamalı Ve Geleneksel Yöntemler) Özkur Basımevi, İstanbul, 1983.
23. Forgacs, E., Cserhati, T., Oros, G., Environ. Inter. **30**, 953(2004).
24. Fowkes, F.M., J.. Adhes Sc. Technol. **1**, 7(1987)
25. Fu, Y.Z. and Viraraghavan, T., Adv. Environ. Res. **7**, 239(2002).
26. Fu, Y.Z. and Viraraghavan, T., Bioresour. Technol. **79**, 251(2001).
27. Fu, Y. and Viraraghavan, T., Water Quality Res. J. Can. **35**, 95(2000).
28. Gallagher, K.A., Healy, M.G., Allen, S.J., In: Wise DL. (Ed.). Global Environmental Biotechnology. UK: Elsevier; 27(1997).
29. Glenn, J.K. and Gold, M.H., Appl. Environ. Microbiol. **45**, 1741(1983).
30. Gong, R., Ding, Y., Li, M., Yang, C., Liu, H., Sun, Y., Dyes and Pigments **64**, 187(2005).
31. Ho, Y.S., Chiang, T.Z., Hsueh Y.M., Proc. Biochem. **40**, 119(2005).
32. Hu, T.L., Water Sci. Technol. **34**, 89(1996).

33. Hu, T.L., Water Sci. Technol. **26**, 357(1992).
34. Hunger, K., Pitt. Vernici Eur. **71**, 30(1995).
35. Juang, R.S., Wu, F. C. and Tseng, R.L., Environ. Technol. **18**, 525(1997).
36. Kanekar, P. and Sarnaik, S., Environ. Pollut. **70**, 27(1991).
37. Kapdan, I.K., Kargi F., McMullan G. and Marchant R., Enzyme Microbial. Technol. **26**, 381(2000).
38. Kapoor, A., Viraraghavan, T., & Cullimore, D.R., Bioresour. Technol. **70**, 95(1999).
39. Karcher, S., Kormuller, A. and Jekel, M., Water Sci. Technol. **40**, 425(1999).
40. Kargı, F., Özmi̇hc̄ı, S., Enzyme and Microb. Technol. **35**, 267(2004).
41. Kirby, N., DPhil Thesis, University of Ulster, Coleraine, UK, 1999.
42. Kocaer, F.O., Alkan, U., Uludağ Üniversitesi Mühendislik-Mimarlık Fakültesi Dergisi **7**, 47(2002).
43. Koch, M., Yediler, A., Lienert,D., Insel, G. and Kettrup, A., Chemosphere **46**, 109(2002).
44. Kumar, M.N.V.R., Sridhari, T.R., Bhavani, K.D. and Dutta, P.K., Colorage **40**, 25(1998).
45. Levin, L., Forchiassin, F., Viale, A., Proc. Biochem. **40**, 1381(2005).
46. Lu, Y., Wilkins, E., J. of Hazardous Materials **49**, 165(1996).
47. Malik, P.K., Saha, S.K., Sep. Purif. Technol. **31**, 241(2003).
48. Martins, M.A.M., Ferreira, I.C., Santos, I.M., Queiroz M.J., Lima, N., J. Biotechnol. **89**, 91(2001).

49. McMullan, G., Meehan, C., Conneely, A., Kirby, N., Robinson, T., Nigam, P., Banat, I.M., Marchant, R., Smyth, W.F., *Appl. Microbiol. Biotechnol.* **56**, 81(2001).
50. Mishra, G. and Tripathy, M., *Colourage* **40**, 35(1993).
51. Mittal, A.K. and Gupta, S.K., *Water Sci. Technol.* **34**, 157(1996).
52. Mou, D.G., Lim, K.K. and Shen, H.P., *Biotechnol. Adv.* **9**, 613(1991).
53. Mykhaylyk, T.A., Evans, S.D., Fernyhough, C.M., Hamley, L.W., Henderson, J.R., *J. Colloid Interf. Sci.* **260**, 234(2003).
54. Novotny, C., Rawal, B., Bhatt, M., Patel, M., Aek, V., Molitoris, H.P., J. *Biotechnol.* **89**, 113(2001).
55. O'Mahony, T., Guibal, E. and Tobin, J.M., *Enzyme Microb. Technol.* **31**, 456(2002).
56. Pelegrini, R., Peralto-Zamora, P., de Andrade, A.R., Reyers, J. and Duran, N., *App. Catal B-Environ.* **22**, 83(1999).
57. Polman, A. and Brekenridge, C.R., *Tex. Chem. Colour.* **28**, 31(1996).
58. Pradnya, K. and Seema, S., *Environment Sci and Eng and Toxic and Hazardous Subs Contr.* **30**, 1817(1995).
59. Reddy, C.A., *Curr. Opt Biotechnol.* **6**, 320(1995).
60. Robinson, T., McMullan, G., Marchant, R. and Nigam, P., *Bioresour. Technol.* **77**, 247(2001).
61. Robles, A., Lucas, R., Cienfuegos, G.A. and Galvez, A., *Enzyme and Microb. Technol.* **26**, 484(2000).
62. Sağlam, N., Yalçınkaya, Y., Denizli, Arıca, M.Y., Genç, Ö., *Microchemical Journal* **71**, 73(2002).

63. Sağlam, N., Say, R., Denizli, A., Patır, S., Arıca, M.Y., Proc. Biochem. **34**, 725(1999).
64. Schliephake, K. and Lonergan, G.T., Biotechnol. Lett. **18**, 881(1996).
65. Seshadri, S., Bishop, P.L. and Agha, A.M., Waste Manag. **14**, 127(1994).
66. Slampova, A., Smela, D., Vondrackova, A., Jancarova, I. and Kuban, V., Chem. Listy **95**, 163(2001).
67. Slokar, Y.M. and Le Marechal, A.M., Dyes Pigments **37**, 335(1997).
68. Spadaro, J.T. and Renganathan, V., Arch Biochem Biophys, **312**, 301(1994).
69. Sumathi, S. and Manju, B.S., Enzyme Microb. Technol. **27**, 347(2000).
70. Satiroğlu, N., Yalçınkaya, Y., Denizli, A., Arıca, M.Y., Bektaş, S., Genç, Ö., Proc. Biochem. **38**, 65(2002).
71. Tatarko, M. and Bumpus, J.A., Water Res. **32**, 1713(1998).
72. Thurston, C.F., Microbiology **140**, 19(1994).
73. Tobin, J.M., White, C., & Gadd, G.M., J. of Indust. Microb. **13**, 126(1994).
74. Tobin, J.M., Cooper, D.G. and Neufeld, R.J., Appl. Environ. Microbiol. **47**, 821(1984).
75. Tsuda, S., Murakami, M., Matsusaka, N., Kano, K., Taniguchi, K. and Sasaki, Y.F., Toxicol. Sci. **61**, 92(2001).
76. van Oss, C.J., Good, R.J., Chaudury M.K., Langmuir **4**, 884(1988).
77. Vyas, B.R. and Molitoris, H.P., R Appl Environment Microbiol. **61**, 3919(1995).
78. Walthall, W.K. and Stark, J.D., Environ. Pollut. **104**, 207(1999).
79. Wu, S.J., Colloid Surface Sci. **71**, 605(1979)
80. Xu, Y. and Lebrun, R.E., Separ. Sci. Technol. **34**, 2501(1999).
81. Yang, Y., Wyatt II, D.T. and Bahorsky, M., Text. Chem. Color. **30**, 27(1998).

82. Yesilada, Ö., Asma, D., Cing, S., Proc. Biochem. **38**, 933(2003).
83. Yesilada, Ö., Özcan, B., Tr. J. Biol. **22**, 463(1998).
84. Yu, M.C., Skipper, P.L., Tannenbaum S.R., Chan, K.K., Ross, R.K., Mutat. Res. Fundam. Mol. Mech. Mutagen **21/8**, 506(2002).
85. Zisman, W.A., Ind. Eng. Chem. **55**, 19(1963).
86. Zhou, W. and Zimmermann, W., FEMS Microbiol. Lett. **107**, 157(1993).
87. Zhou, J.L. and Banks, C.J., Environ. Technol. **12**, 859(1991).