T.C. GEBZE TEKNİK ÜNİVERSİTESİ FEN BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ

FOTODİNAMİK TERAPİ İLE KANSER TEDAVİSİNE YÖNELİK ÇOK FONKSİYONLU FOTOSENSİTİZERLERİN SENTEZİ VE ÖZELLİKLERİNİN İNCELENMESİ

ESRA NUR KAYA DOKTORA TEZİ KİMYA ANABİLİM DALI

> GEBZE 2020

T.C. GEBZE TEKNİK ÜNİVERSİTESİ FEN BİLİMLERİ ENSTİTÜSÜ

FOTODİNAMİK TERAPİ İLE KANSER TEDAVİSİNE YÖNELİK ÇOK FONKSİYONLU FOTOSENSİTİZERLERİN SENTEZİ VE ÖZELLİKLERİNİN İNCELENMESİ

ESRA NUR KAYA DOKTORA TEZİ KİMYA ANABİLİM DALI

DANIŞMANI PROF. DR. MAHMUT DURMUŞ

> GEBZE 2020

T.R.

GEBZE TECHNICAL UNIVERSITY GRADUATE SCHOOL OF NATURAL AND APPLIED SCIENCES

SYNTHESIS AND PROPERTIES OF MULTIFUNCTIONAL PHOTOSENSITIZERS FOR CANCER TREATMENT BY PHOTODYNAMIC THERAPY

ESRA NUR KAYA A THESIS SUBMITTED FOR THE DEGREE OF DOCTOR OF PHILOSOPHY DEPARTMENT OF CHEMISTRY

THESIS SUPERVISOR PROF. DR. MAHMUT DURMUŞ

GEBZE 2020



DOKTORA JÜRİ ONAY FORMU

GTÜ Fen Bilimleri Enstitüsü Yönetim Kurulu'nun 23/01/2020 tarih ve 2020/05 sayılı kararıyla oluşturulan jüri tarafından 13/02/2020 tarihinde tez savunma sınavı yapılan Esra Nur KAYA'nın tez çalışması Kimya Anabilim Dalında DOKTORA tezi olarak kabul edilmiştir.

JÜRİ

: Prof. Dr. Mahmut DURMUŞ

ÜYE : Prof. Dr. Serkan YEŞİLOT

(TEZ DANIŞMANI)

ÜYE

ÜYE : Prof. Dr. Ümit SALAN

ÜYE : Prof. Dr. Devrim ATİLLA

ÜYE : Prof. Dr. Ali ERDOĞMUŞ

Ing/Salang

ONAY

Gebze Teknik Üniversitesi Enstitüsü Yönetim Kurulu'nun/...... tarih ve sayılı kararı.

ÖZET

Çağımızın hastalığı olarak bilinen kanser, bir organ veya dokudaki hücrelerin düzensiz bir şekilde bölünerek çoğalmasıyla meydana gelen tümörlerin neden olduğu bir hastalıktır. PDT ile kanser tedavisinin temelinde ışık bulunmaktadır. Bu tedavi için gerekli olan diğer gereksinimler ise ışık ile aktive olabilen fotosensitizer adı verilen maddeler ve oksijendir. Uzun dalga boyunda ışığı absorbe edebilecek fotosensitizerlerin geliştirilmesi PDT için son derece önemlidir. Fotosensitizerin uzun dalga boyunda absorpsiyon yapabilmesi sayesinde hem iç bölgelerde oluşmuş tümörler tedavi edilebilecek, hemde düşük enerjili ışık kullanılacağı için sağlıklı hücrelere verebilecek tahribat azaltılmış olacaktır.

PDT ile kanser tedavisinde ikinci nesil fotosensitizerler olarak bilinen ftalosiyaninler, kimyasal olarak çok çeşitli sübstitüsyonlara elverişli bir yapıya sahiptirler. Ayrıca uzun dalgaboyunda ve şiddetli ışık absorpsiyonu yapmaları ve etkili bir şekilde singlet oksijen oluşturabilme kapasiteleri nedeniyle PDT ile kanser tedavisinde kullanılabilecek hedef molekül gruplarındandır. Merkez atomu üzerinden aksiyel sübstitüsyon yapabilen silisyum(IV) ftalosiyaninler ise moleküller arası etkileşimlerin az olması nedeniyle agregasyon yapmamaları ve çözünürlüklerinin iyi olması gibi özellikleri sebebiyle PDT'de fotosensitizer olarak son yıllarda tercih edilmektedirler.

Bu tez çalışmasında fotodinamik terapide kullanılabilecek, kanserin teşhisini ve tedavisini birlikte sağlayabilen çok fonksiyonlu anti kanser özellik gösteren yeni bileşikler sentezlenmiştir. Tez kapsamında sentezlenen yeni bileşikler, kanser hücrelerinin teşhisi ve ilacın vücutta takibi işlevini görmesi için floresans özellik gösteren BODIPY grubu ve PDT yanında kemoterapi ile tedaviyi sağlamak için de grubunu antikanser aianı olarak kullanımı bulunan cis-platin yaygın bulundurmaktadır. Sentezlenen bileşiklerin PDT'de ışığa duyarlı madde olarak kullanılabilme potansiyellerini belirleyebilmek için fotofiziksel ve fotokimyasal özellikleri incelenmiş ayrıca HeLa (rahim ağzı kanseri) ve MCF 7 (meme kanseri) kanser hücrelerine karşı in vitro hücre çalışmaları yapılmıştır.

Anahtar Kelimeler: Fotodinamik Terapi, Ftalosiyanin, BODIPY, Antikanser.

SUMMARY

Cancer, known as the illness of the last era, is a kind of disease that comes up when the cells of an organ or a tissue proliferate by uncontrolled and irregular dividing. The basis of the cancer treatment *via* PDT depends on light irradiation. The other indispensable components for this unique healing method are oxygen and photosensitizers which molecules can be activated by light. It is very important to synthesize photosensitizers which can absorb long wavelength light for PDT. With the ability of long wavelength absorption, photosensitizers would not only achieve effective curing performance over deep skin cancer types but also decrease the possible detrimental effect of light irradiation due to having low energy.

Phthalocyanines, known as second generation photosensitizers in PDT of cancer, have suitable structures for several substitutions. Phthalocyanines are one of the candidate groups for treatment of cancer *via* PDT due to their long wavelength absorption and highly effective singlet oxygen generation abilities. Silicon(IV) phthalocyanines are preferred as photosensitizers in PDT in recent years due to their non-aggregating natures which stem from slight intermolecular attractions and due to having good solubility values.

In this thesis multifunctional compunds with anti-cancer properties that have both the diagnosing and the therapy capabilities on the same molecule were synthesized. The new compounds synthesized at the thesis include the BODIPY group, which has a fluorescence feature for the diagnosis of cancer cells, has cis-platin group, an anti-cancer agent, to show chemotherapeutic effect in tumor cells in addition to PDT effect of phthalocyanine core. Photophysical and photochemical properties of synthesized compounds were investigated to figure out their photosensitizer ability, and *in-vitro* studies were performed to observe PDT properties against HeLa (cervical cancer) and MCF 7 (breast cancer) cancer cells.

Key Words: Photodynamic Therapy, Phthalocyanine, BODIPY, Anticancer.

TEŞEKKÜR

Başta, doktora tez çalışmalarımda ve akademik hayatımda desteğini ve yardımlarını hiçbir zaman esirgemeyip bilgi ve deneyimleriyle beni yönlendiren tez danışmanım Prof. Dr. Mahmut DURMUŞ'a,

Tez jürimde yer alan sayın hocalarım Prof. Dr. Serkan YEŞİLOT, Prof. Dr. Ümit SALAN, Prof. Dr. Devrim ATİLLA, Prof. Dr. Ali ERDOĞMUŞ, Prof. Dr. Mustafa BULUT'a, ve Gebze Teknik Üniversitesinde ki tüm değerli hocalarıma,

Bütün çalışmam boyunca yanımda olan, bilgi ve tecrübelerini benimle paylaşan Dr. Baybars KÖKSOY'a ve tüm labarotuvar arkadaşlarıma,

Özellikle hücre kültürü çalışmalarımda bilgi ve deneyimlerini esirgemeyen Prof. Dr. Uygar Halis TAZEBAY'a ve Eda Gazel PEHLİVAN'a

Tez yazma sürecimde her türlü desteğini esirgemeyen Dr. Elif ŞENKUYTU'ya, Ayşen ORHAN ERKOVAN'a, Zehra YAMAK'a ve Nazmiye KILIÇ'a

Maddi ve manevi desteklerini esirgemeyerek bugünlere gelmemde en büyük emeğe sahip olan, sevgili AİLEM'e en içten teşekkürlerimi sunarım.

Bu çalışmayı, 114Z924 no'lu proje kapsamında destekleyen Türkiye Bilimsel ve Teknolojik Araştırma Kurumuna (TÜBİTAK) teşekkür ederim.

İÇİNDEKİLER

	<u>Sayfa</u>
ÖZET	v
SUMMARY	vi
TEŞEKKÜR	vii
İÇİNDEKİLER	viii
SİMGELER ve KISALTMALAR DİZİNİ	xii
ŞEKİLLER DİZİNİ	xiii
TABLOLAR DİZİNİ	XX
1. GİRİŞ	1
1.1. Tezin Amacı, Katkısı ve İçeriği	1
2. KANSER	3
2.1. Kanser Çeşitleri	4
2.1.1. Serviks (Rahim Ağzı) Kanseri	4
2.1.2. Meme Kanseri	5
2.2. Kanser Tedavisi için Uygulanan Yöntemler	6
3. FOTODİNAMİK TERAPİ	8
3.1. Fotodinamik Terapinin Avantaj ve Dezavantajları	9
3.2. Etki Mekanizması	10
3.3. Fotodinamik Terapide Oksijen ve Işık	11
3.3.1. Oksijen	11
3.3.2. Işık	12
3.4. Fotosensitizerler	13
3.4.1. İdeal Fotosensitizerlerin Özellikleri	15
3.4.2. Fotosensitizer Olarak Kullanılan Ftalosiyaninler	15
3.4.3. Fotosensitizer Olarak Kullanılan BODIPY bileşikleri	16
3.5. Kemofotodinamik Terapi	17
3.6. Fotofiziksel ve Fotokimyasal Özellikler	18
3.6.1. Fotosensitizerlerin Fotofiziksel Özellikleri	18
3.6.2. Fotosensitizerlerin Fotokimyasal Özellikleri	19
4. KONU İLE İLGİLİ ÇALIŞMALAR	21

5. DENEYSEL YÖNTEM	26
5.1. Sentezler	29
5.1.1. 1,3-Diiminoisoindolin Sentezi	29
5.1.2. Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin Sentezi	29
5.1.3. Bis(4-piridinolato) silisyum (IV) ftalosiyanin (2) Sentezi	30
5.1.4. Bis(4-piridinolato) silisyum(IV) ftalosiyanin-cis-platin	31
kompleksi (3) Sentezi	
5.1.5. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-	32
3a,4a-diaza-s-indasen (4) Sentezi	
5.1.6. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7- tetra	33
metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (5-8) Sentezi	
5.1.7. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-	35
bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum(IV) (9)	
Sentezi	
5.1.8. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-	36
tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato	
silisyum (IV) (10) Sentezi	
5.1.9. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra	37
metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (11) Sentezi	
5.1.10. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra	38
metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen-cisplatin (12) Sentezi	
5.1.11. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,	39
5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato	
silisyum (IV) (13) Sentezi	
5.1.12. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,	40
5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato	
silisyum (IV)-cisplatin (14) Sentezi	
6. DENEYSEL BULGULAR	42
6.1. Sentezlenen Bileşiklerin Yapı Karakterizasyonu	42
6.1.1. 1,3-Diiminoisoindolin Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu	42
6.1.2. Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin Bileşiğinin Yapı	43
Karakterizasyonu	

ix

6.1.3. Bis(4-piridinolato) silisyum (IV) ftalosiyanin (2) Bileşiğinin	45
Yapı Karakterizasyonu	
6.1.4. Bis(4-piridinolato) silisyum(IV) ftalosiyanin-cis-platin (3)	47
Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu	
6.1.5. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-	49
3a,4a-diaza-s-indasen (4) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu	
6.1.6. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2-iyodo-1,3,5,7-tetrametil-4-	52
bora-3a,4a-diaza-s-indasen (5) Bileşiğinin Yapı	
Karakterizasyonu	
6.1.7. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetra	56
metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (6) Bileşiğinin Yapı	
Karakterizasyonu	
6.1.8. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi-3-iyodo)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-	61
tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (7) Bileşiğinin Yapı	
Karakterizasyonu	
6.1.9. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi-3,5-diiyodo)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,	66
5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (8) Bileşiğinin	
Yapı Karakterizasyonu	
6.1.10. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-	70
bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum(IV) (9)	
Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu	
6.1.11. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,	73
5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato	
silisyum (IV) (10) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu	
6.1.12. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra	77
metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (11) Bileşiğinin Yapı	
Karakterizasyonu	
6.1.13. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra	80
metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen-cisplatin (12) Bileşiğinin	
Yapı Karakterizasyonu	
6.1.14. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,	84
5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato	
silisyum (IV) (13) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu	

6.1.15. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,	87
5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato	
silisyum (IV)-cisplatin (14) Bileşiğinin Yapı	
Karakterizasyonu	
6.2. Sentezlenen Bileşiklerin Fotofiziksel ve Fotokimyasal	90
Özelliklerinin İncelenmesi	
6.2.1. Sentezlenen Bileşiklerin Farklı Çözücüler İçerisindeki UV-	91
Vis Spektrumlarının İncelenmesi	
6.2.2. Sentezlenen Bileşiklerin Agregasyon Ölçümleri	92
6.2.3. Sentezlenen Bileşiklerin Fotokimyasal Ölçümleri	98
6.2.3.1. Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	99
6.2.4. Sentezlenen Bileşiklerin Fotofiziksel Ölçümleri	105
6.3. Sentezlenen Fotosensitizer Bileşiklerinin in vitro Hücre	109
Çalışmaları.	
6.3.1. Hücre Kültürü Solüsyonları Hazırlanışı.	109
6.3.2. Hücre Kültürü Ortamı	110
6.3.3. Alt Kültürleme	110
6.3.4. Fotodinamik Terapi Uygulama Protokolü	110
6.3.5. Hücre Canlılığının Belirlenmesi	111
7. SONUÇLAR ve YORUMLAR	114
KAYNAKLAR	120
ÖZGEÇMİŞ	127

EKLER	128
EKLER	128

SİMGELER ve KISALTMALAR DİZİNİ

	<u>Simgeler ve</u>	2	<u>Açıklamalar</u>
<u>Kısaltmalar</u>			
	DIT	:	Ditranol
	DCM	:	Metilen klorür (diklorometan)
	DPBF	:	1,3-Difenilizobenzofuran
	DMF	:	Dimetilformamid
	DMSO	:	Dimetilsulfoksid
	EtOH	:	Etanol
	FT-IR	:	Fouirer transform infrared
	NMR	:	Nükleer Magnetik Resonans
	Pc	:	Ftalosiyanin
	PDT	:	Fotodinamik terapi
	SiPc	•	Silisyum ftalosiyanin
	TFA	:	Trifloroasetik asit
	THF	:	Tetrahidrofuran
	TLC	:	İnce tabaka kromatografisi (thin layer chromatography)
	UV-Vis	:	Ultraviyole-Visible
	δ	:	Kimyasal kayma değeri (ppm)
	Е	:	Molar absorplama katsayısı
	g	:	Gram
	cm	:	Santimetre
	μL	:	Mikrolitre
	μΜ	:	Mikromolar
	Φ_Δ	:	Singlet oksijen kuantum verimi
	$\Phi_{\rm F}$:	Floresans kuantum verimi
	MALDI	:	Matriks Destekli Lazer Desorpsiyon İyonlaşma
	BODIPY	:	Bor Dipirometen
	$ au_{\mathrm{F}}$:	Floresans Ömrü (Lifetime)
	mL	:	Mililitre
	DHB	:	2,5-Dihidroksibenzoik Asit

ŞEKİLLER DİZİNİ

<u>Şekil N</u>	lo:	<u>Sayfa</u>
2.1:	Hücre Döngüsü ve Döngünün Düzenlenmesinde Yer Alan G1, G2,	3
	M Kontrol Noktalarının Şematik Gösterimi.	
2.2:	HeLa (ATCC® CCL-2 TM) Kanser Hücre Hattının Mikroskobik	5
	Görüntüsü.	5
2.3:	MCF7 (ATCC® HTB-22 TM) Kanser Hücre Hattının Mikroskobik	6
	Görüntüsü.	0
3.1:	Fotodinamik Terapinin Tarihsel Gelişimi.	9
3.2:	Fotodinamik Tedavi için Jablonski Enerji Seviyesi Diyagramı.	11
3.3:	Triplet Oksijen ve Singlet Oksijenin Moleküler Enerji Diyagramı.	12
3.4:	Işığın Doku İçindeki İlerleyişi ve Penetrasyonun Dalgaboylarına	13
	Bağlı Olarak Değişimi.	
3.5:	Metalsiz Ftalosiyanin, Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin ve Pc4	16
	Bileşikleri.	
3.6:	4,4-difloro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (BODIPY) Bileşiği.	17
3.7:	Bazı Aktif Platin Komplekslerinin Yapısı.	17
3.8:	DPBF Bileşiğine Singlet Oksijenin Katılma Reaksiyonu.	19
4.1:	Silisyum-BODIPY ftalosiyanin Bileşikleri.	21
4.2:	BODIPY-ZnPc-C ₆₀ Bileşiği.	22
4.3:	Simetrik BODIPY-ZnPc Bileşiği.	22
4.4:	Farklı Sayıda BODIPY İçeren ZnPc Bileşikleri.	23
4.5:	Farklı BODIPY Grupları İçeren ZnPc Bileşikleri.	24
4.6:	Platin Kompleksleri İçeren Çinko Ftalosiyanin Bileşikleri.	24
4.7:	Aksiyel cis-platin Sübstitüe Silisyum Ftalosiyanin Bileşikleri.	25
5.1:	1,3-diiminoisoindolin Sentezi.	29
5.2:	1 Bileşiğinin Sentezi.	29
5.3:	2 Bileşiğinin Sentezi.	30
5.4:	3 Bileşiğinin Sentezi.	31
5.5:	4 Bileşiğinin Sentezi.	32
5.6:	5-8 Bileşiklerinin Sentezi.	33
5.7:	9 Bileşiğinin Sentezi.	35

5.8:	10 Bileşiğinin Sentezi.	36
5.9:	11 Bileşiğinin Sentezi.	37
5.10:	12 Bileşiğinin Sentezi.	38
5.11:	13 Bileşiğinin Sentezi.	39
5.12:	14 Bileşiğinin Sentezi.	40
6.1:	1,3-Diiminoisoindolin Bileşiğinin Yapısı.	42
6.2:	1,3-Diiminoisoindolin Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	42
6.3:	1 Bileşiğinin Yapısı.	43
6.4:	1 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	43
6.5:	1 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimideki UV-Vis	44
	Spektrumu.	
6.6:	2 Bileşiğinin Yapısı.	45
6.7:	2 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	45
6.8:	2 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	46
6.9:	2 Bileşiğinin Kloroform İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-	46
	Vis Spektrumu.	
6.10:	3 Bileşiğinin Yapısı.	47
6.11:	3 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	47
6.12:	3 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	48
6.13:	3 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	48
	spektrumu.	
6.14:	4 Bileşiğinin Yapısı.	49
6.15:	4 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	49
6.16:	4 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	50
6.17:	4 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	50
6.18:	4 Bileşiğinin Diklorometan İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-	51
	Vis Spektrumu.	
6.19:	4 Bileşiğinin THF İçerisinde 1x10 ⁻⁸ M Derişimindeki Floresans	52
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.20:	5 Bileşiğinin Yapısı.	52
6.21:	5 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	53
6.22:	5 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	53
6.23:	5 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	54

6.24:	5 Bileşiğinin Diklorometan İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-	55
	Vis Spektrumu.	
6.25:	5 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	55
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.26:	6 Bileşiğinin Yapısı.	56
6.27:	6 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	56
6.28:	6 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	57
6.29:	6 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	57
6.30:	6 Bileşiğine Ait Tek Kristal X-ışını Kırınımı ile Çözülmüş Yapısı	58
6.31:	6 Bileşiğinin THF İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derşimindeki UV-Vis	60
	Spektrumu.	
6.32:	6 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	60
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.33:	7 Bileşiğinin Yapısı.	61
6.34:	7 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	61
6.35:	7 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	62
6.36:	7 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	62
6.37:	7 Bileşiğine Ait Tek Kristal X-ışını Kırınımı ile Çözülmüş Yapısı.	63
6.38:	7 Bileşiğinin DCM İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	65
	Spektrumu.	
6.39:	7 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	65
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.40:	8 Bileşiğinin Yapısı.	66
6.41:	8 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	66
6.42:	8 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	67
6.43:	8 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	67
6.44:	8 Bileşiğine Ait Tek Kristal X-ışını Kırınımı ile Çözülmüş Yapısı	68
6.45:	8 Bileşiğinin DCM İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	69
	Spektrumu.	
6.46:	8 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	70
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.47:	9 Bileşiğinin Yapısı.	70
6.48:	9 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	71

6.49:	9 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	71
6.50:	9 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	72
	Spektrumu.	
6.51:	9 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	72
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.52:	10 Bileşiğinin Yapısı.	73
6.53:	10 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	73
6.54:	10 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	74
6.55:	10 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	75
6.56:	10 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	76
	Spektrumu.	
6.57:	10 Bileşiğinin Toluen İçerisinde 2x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	76
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 650 nm).	
6.58:	11 Bileşiğinin Yapısı.	77
6.59:	11 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	77
6.60:	11 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	78
6.61:	11 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	78
6.62:	11 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	79
	Spektrumu.	
6.63:	11 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	80
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.64:	12 Bileşiğinin Yapısı.	80
6.65:	12 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	81
6.66:	12 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	81
6.67:	12 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	82
6.68:	12 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	83
	Spektrumu.	
6.69:	12 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 2x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	83
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.70:	13 Bileşiğinin Yapısı.	84
6.71:	13 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	84
6.72:	13 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	85
6.73:	13 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	85

6.74:	13 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	86
	Spektrumu.	
6.75:	13 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 6x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	87
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 655 nm).	
6.76:	14 Bileşiğinin Yapısı.	87
6.77:	14 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.	88
6.78:	14 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.	88
6.79:	14 Bileşiğinin ¹ H-NMR Spektrumu.	89
6.80:	14 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10 ⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis	89
	Spektrumu.	
6.81:	14 Bileşiğinin DMSO İçerisinde 2x10 ⁻⁶ M Derişimindeki Floresans	90
	Spektrumu (Uyarılma Dalga Boyu: 480 nm).	
6.82:	4 Bileşiğinin Değişik Çözücüler İçerisindeki UV-Vis Spektrumları.	91
6.83:	9 Bileşiğinin Değişik Çözücüler İçerisindeki UV-Vis Spektrumları.	91
6.84:	10 Bileşiğinin Değişik Çözücüler İçerisindeki UV-Vis Spektrumları.	92
6.85:	12 Bileşiğinin Değişik Çözücüler İçerisindeki UV-Vis Spektrumları.	92
6.86:	4 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	93
	Spektrumları.	
6.87:	5 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	93
	Spektrumları.	
6.88:	6 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	94
	Spektrumları.	
6.89:	7 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	94
	Spektrumları.	
6.90:	8 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	95
	Spektrumları.	
6.91:	9 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	95
	Spektrumları.	
6.92:	10 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	96
	Spektrumları.	
6.93:	11 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	96
	Spektrumları.	

6.94:	12 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	97
	Spektrumları.	
6.95:	13 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	97
	Spektrumları.	
6.96:	14 Bileşiğinin DMSO İçerisinde Farklı Derişimlerdeki UV-Vis	98
	Spektrumları.	
6.97:	Fotokimyasal Ölçüm Düzeneği.	99
6.98:	4 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	100
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.99:	5 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	100
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.100:	6 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	101
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.101:	7 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	101
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.102:	8 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	102
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.103:	9 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	102
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.104:	10 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	103
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.105:	11 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	103
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.106:	12 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	104
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.107:	13 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	104
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.108:	14 Bileşiğinin Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri	105
	Sırasındaki UV-Vis Spektrumu Değişimi.	
6.109:	4 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	105
6.110:	5 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	106
6.111:	6 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	106
6.112:	7 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	106

6.113:	8 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	107
6.114:	9 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	107
6.115:	10 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	107
6.116:	11 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	108
6.117:	12 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	108
6.118:	13 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	108
6.119:	14 Bileşiğinin Floresans Ömür Spektrumu.	109
6.120:	LumaCare Model LC-122, bir non-coherent (lazer olmayan, ışığı	111
	doğrusal olarak vermeyen) ışık kaynağı.	
6.121:	10 Bileşiğinin Artan Derişimlerine ve Farklı Enerjilerdeki Işığa	112
	Maruz Bırakılmış HeLa Hücrelerinde % Sağ Kalım Grafiği.	
6.122:	13 Bileşiğinin Artan Derişimlerine ve Farklı Enerjilerdeki Işığa	112
	Maruz Bırakılmış HeLa Hücrelerinde % Sağ Kalım Grafiği.	
6.123:	10 Bileşiğinin Artan Derişimlerine ve Farklı Enerjilerdeki Işığa	113
	Maruz Bırakılmış MCF-7 Hücrelerinde % Sağ Kalım Grafiği.	
6.124:	13 Bileşiğinin Artan Derişimlerine ve Farklı Enerjilerdeki Işığa	113
	Maruz Bırakılmış MCF-7 Hücrelerinde % Sağ Kalım Grafiği.	
7.1:	9 ve 10 Numaralı Bileşiklerin Toluen İçerisinde Normalize Edilmiş	115
	UV-Vis Spektrumları.	
7.2:	10 Numaralı Bileşiğin Farklı Çözücülerdeki UV-Vis Spektrumları.	115
7.3:	A) 1 ve 6 Numaralı Bileşiklerin Toluen İçerisindeki Çözeltileri ve	116
	Bunların Karışım çözeltileri B) 1 ve 4 Numaralı Bileşiklerin Toluen	
	İçerisindeki Çözeltileri ve Bunların Karışım Çözeltileri.	

TABLOLAR DİZİNİ

Tablo No:		<u>Sayfa</u>
3.1:	Fotodinamik Terapi Avantaj ve Dezavantajları.	10
3.2:	Fotodinamik Terapide Onaylı Olarak Kullanılan Fotosensitizerler.	14
5.1:	Kimyasal Maddeler.	26
5.2:	Cihazlar.	28
6.1:	6 Bileşiğine Ait Kristal Yapı Değerleri.	59
6.2:	7 Bileşiğine Ait Kristal Yapı Değerleri.	64
6.3:	8 Bileşiğine Ait Kristal Yapı Değerleri.	68
7.1:	Absorpsiyon, Emisyon ve Eksitasyon Değerleri.	117
7.2:	Fotofiziksel ve Fotokimyasal Özellikler.	118

1. GİRİŞ

Günümüzde insanlığın karşı karşıya olduğu en önemli sağlık problemlerinin başında kanser hastalığı gelmektedir. Dünya sağlık örgütünün verilerine göre 2018 yılında, 18,1 milyon insana kanser teşhisi konulurken, 9,9 milyon kişi kanserden hayatını kaybetmiştir. Ülkemizde ise maalesef her 5 ölümden 1'i kanser nedeniyle gerçekleşmektedir[1]. Fotodinamik terapi, kanser tedavisine yönelik değişik yöntemler olmasına rağmen diğer yöntemlere göre daha az yan etkisi olması nedeniyle son yıllarda yoğun olarak çalışılan bir yöntem haline gelmiştir [2].

Ftalosiyanin bileşikleri fotodinamik terapi içerisinde önemli bir yer tutmaktadır ve ikinci nesil fotosensitizerler olarak bilinmektedirler. Klinik uygulamalarda kullanılan birçok ftalosiyanin fotosensitizerler mevcuttur [3, 4]. Özellikle, sübstitüe edilen gruplar ile yüksek singlet oksijen üretebilme kapasitesine sahip olma, vücuttan kolay atılabilme ve yüksek floresans gösteren türevlerinin vücut içerisinde kolay bir şekilde takip edilebilmesi nedeniyle ftalosiyanin bileşiklerinin fotodinamik terapi ile kanser tedavisinde kullanılabilirlikleri üzerine gittikçe artan sayıda çalışma yapılmaktadır. Ancak ftalosiyanin fotosensitizerlerinin genellikle agregasyon yapmaları ve bu nedenle fotodinamik terapi aktivitelerinin düşük olması, bu bileşiklerin çözünürlüklerinin yeterli seviyede olmaması gibi nedenlerden dolayı daha gelişmiş özelliklere sahip ftalosiyanin fotosensitizer moleküllerinin geliştirilmesine ihtiyaç vardır. Bu nedenle özellikle singlet oksijen kuantum verimleri yüksek, agregasyon özellikleri düşük üçüncü nesil fotosensitizerlere ihtiyaç duyulmaktadır.

1.1. Tezin Amacı, Katkısı ve İçeriği

Tezin amacı, günümüzde insan hayatını tehdit eden hastalıkların en başında gelen kanserin teşhis ve tedavisinde kullanılabilmesi muhtemel çok fonksiyonlu fotosensitizerlerin elde edilmesidir. Son yıllarda yapılan çalışmalar kanser tedavisi için gerekli olan birden fazla özelliği bünyesinde bulunduran (görüntüleme, kemoterapi vs) yeni ilaçların geliştirilmesi üzerine yoğunlaşmaktadır. Bu tez kapsamında da bu tür bileşiklerin sentezi ve özelliklerinin incelenmesi hedeflenmiştir. Bu amaç doğrultusunda tezde sırasıyla; • Fotodinamik terapi (PDT) ve kemoterapi ile tedavi (Silisyum ftalosiyanin + cisplatin)

• Fotodinamik terapi ile tedavi ve kanser hücrelerinin görüntüleme yardımıyla teşhisi (diagnostik) (teranostik) (Silisyum ftalosiyanin + BODIPY)

• Fotodinamik terapi ve kemoterapi ile tedavi ve kanser hücrelerinin teşhisi (Silisyum ftalosiyanin + cis-platin + BODIPY)

özelliklerini aynı molekül içerisinde bulunan moleküller sentezlenmiştir. Tez kapsamında bu fotosensitizer bileşiklerin her biri için ayrı ayrı moleküller dizayn edilmiştir. Bu sayede tek başlarına kanser tedavisi için kullanılan bileşik gruplarının aynı molekül üzerinde bir araya getirilmesi ile oluşacak olan sinerjik etki sayesinde daha etkin fotosensitizer bileşiklerin elde edilmesi hedeflenmiştir.

Bu çerçevede PDT'nin temelini oluşturan fotosensitizer olarak silisyum ftalosiyanin bileşiği seçilmiştir. Aksiyel pozisyonundan bağlanacak fonksiyonlu gruplar sayesinde kanser tedavisi için gerekli olan ve diğer özellikleri içeren fotosensitizerler elde edilmiş olacaktır. Tez kapsamında hedeflenen yeni bileşikler, kanser hücrelerinin teşhisi ve ilacın vücutta takibi işlevini görmesi için floresans özellik gösteren BODIPY grubu ve PDT yanında kemoterapi ile tedaviyi sağlamak için de antikanser ajanı olarak yaygın kullanımı bulunan cis-platin grubunu bulundurmaktadır. Bu amaçla, her biri kendi başına kanserle mücadelede kullanılan farklı gruplar aynı molekülde birleştirilerek kanser tedavisinde kullanılmak üzere değişik özellikleri üzerinde bulunduran fotosensitizerler sentezlenmiştir. Sentezlenen bileşiklerin saflaştırma ve yapı aydınlatma çalışmaları tamamlandıktan sonra bu bileşiklerin fotodinamik terapiye uygunluğunu araştırmak için öncelikle fotofiziksel (floresans kuantum verimi ve ömrü) ve fotokimyasal (singlet oksijen kuantum verimi) özellikleri incelenmiştir. Daha sonra, elde edilen bileşiklerin kanser hücrelerine karşı *in vitro* çalışmaları yapılmıştır.

2. KANSER

Kanser, hücrelerin genetik ve çevresel faktörlerin etkisiyle kontrolsüz bölünmesi ve çoğalma sürecidir [5]. Normal şartlar altında, hücre döngüsü iki aşamadan (interfaz ve mitoz) olusur. İnterfaz evresi veni bölünmüs bir hücrenin, cekirdek bölünmesine kadar geçirdiği bir hazırlık evresidir. G1, S ve G2 olmak üzere 3 aşamada gerçekleşir. İnterfaz evresi bittikten sonra ise hücre çekirdek bölünmesi evresine girer. Hücre döngüsü olaylarının doğru zamanda, doğru sırada ve her döngüde sadece bir kez gerçekleşmesini sağlayan,G1, G2 ve M kontrol noktaları vardır. Bu noktalarda "dur" ve "devam et" sinyalleri oluşturularak hücre döngüsü düzenlenir. G1 kontrol noktasında hücre büyüklüğü ve DNA hasarının olup olmadığı kontrol edilir. Eğer şartlar uygunsa büyümeye başlar. Önceden belirlenmiş olan büyüklük ve sayıya gelene kadar büyürler ve birbirlerine temas ettikleri anda büyümeyi durdururlar ve G1 evresinden çıkarak G0 olarak adlandırılan durgun evreye girerler. Buna, kontak inhibisyon (temasa bağlı büyümenin durması) denir. Hücre tamir edilerek "devam et" sinyali alırsa tekrar dolaşıma girer ancak DNA hasarı onarılamıyorsa apoptoz yoluyla yok edilebilir. Böylece hasarlı DNA sonraki nesillere aktarılmamış olur [6-8]. Ancak kanser hücrelerinde durum farklıdır. Bu hücreler "dur" komutuna uymazlar ve kontrolsüz olarak büyümeye devam ederler (Şekil 2.1) [9].



Şekil 2.1: Hücre Döngüsü ve Döngünün Düzenlenmesinde Yer Alan G1, G2, M Kontrol Noktalarının Şematik Gösterimi.

Normal hücrelerden farklı olarak tüm kanser hücrelerinde bazı temel özellikler gözlenmektedir. Bu özelliklerin tanınması kanseri tedavi etmek için yeni araçların gelişimini giderek daha fazla etkilemektedir. Bu özellikler şöyle sıralanabilir:

• Normal hücreler dış kaynaklı büyüme faktörü sinyali olmadan çoğalamazken kanser hücreleri buna ihtiyaç duymazlar. Kendi büyüme sinyal sistemlerini üretebilirler.

•Homeostaziyi (hücre dışı gerçekleşen olaylar karşısında hücrenin kendi metabolizmasını koruma eğilimi) korumak amacıyla normal hücreler büyüme engelleyici sinyallere cevap verirken kanser hücreleri yanıt vermezler. Kontakt inhibisyon özelliğini kaybetmişlerdir.

• Normal hücrelerde, hücrenin sınırlı sayıda iki katına çıkmasını belirleyen sayma düzenekleri mevcuttur. Bu hücresel kontrol sistemi, her DNA replikasyonu sırasında meydana gelen kromozom uçlarının kısalmasını belirler (telomerler). Kanser hücreleri ise telomerlerinin uzunluğu sabitleyerek, sınırsız olarak çoğalabilirler.

• Hücreler için kan damarları tarafından sağlanan oksijen ve besinler hücre fonksiyonu ve hayatta kalabilme kabiliyeti için çok önemlidirler. Fakat erişkin bireylerde dolaşım döngüsü sabittir. Kanser hücreleri fizyolojik bir süreç dahilinde işleyişi olan damarlardan filizlenerek yeni damar sistemleri (anjiyogenez) oluşturabilirler.

• Normal hücreler vücuttaki yerlerini değiştirmezler. Kanser hücreleri ise tutunma yeteneği normal hücrelerden daha düşük olması sebebiyle doğrudan ya da kan-lenf damarlarıyla bir bölgeden başka bölgeye taşınabilirler (metastaz). Metastaz kanser ölümlerinin %90'ına neden olur [10-12].

2.1.Kanser Çeşitleri

2.1.1. Serviks (Rahim Ağzı) Kanseri

Serviks kanseri dünya sağlık örgütü (WHO) verilerine göre 2018'de kadınlarda görülen kanser vakalarının %6.6'sını (4.sırada) oluşturmaktadır. Rahim ağzı kanseri ölümlerinin yaklaşık % 90'ı düşük ve orta gelirli ülkelerde meydana gelmektedir [13].

HeLa hücre hattı 1951 yılında ilk olarak Afro-Amerikan bir serviks kanser hastası olan Henrietta Lacks'ın kanser hücrelerinden çoğaltılarak elde edilmiştir. Hücre hattının ismi de bu hastanın isim ve soy isminin baş harflerinden gelmektedir. HeLa hücreleri, ölümsüz olmaları, kolay üretilebilmeleri, saklanması ve transferlerinin kolay olması nedeniyle birçok çalışmada sıklıkla tercih edilmektedirler [14]. Bu hücreler epitel kökenli olup, yüzeye tutunarak büyüyen hücrelerdir (Şekil 2.2) [15, 16].



Şekil 2.2: HeLa (ATCC[®] CCL-2[™]) Kanser Hücre Hattının Mikroskobik Görüntüsü.

Serviks kanserinde tedaviler cerrahi, radyoterapi, kemoterapi ve bunların kombinasyonu şeklindedir. Son yıllarda platin (carbıplatin, cisplatin) bazlı kemoterapilerde kullanılmaktadır. Ancak geleneksel tedavilerin uygulanması ilaçlara karşı direncin oluşmasına sebep olmaktadır. Bu nedenle, serviks kanseri için yeni tedavilerin geliştirilmesine ihtiyaç vardır [17, 18].

2.1.2. Meme Kanseri

Meme kanseri kadınlar arasında en sık görülen kanser türü olup, dünya sağlık örgütü (WHO) verilerine göre 2018'de kadınlarda görülen kanser vakalarının %15'ini oluşturmaktadır. Küresel olarak hemen hemen her bölgede aynı oranda gözlenmektedir [19]. Meme kanserinde en önemli sorunların başında hastalığın çabuk yayılabilmesi ve bazen organ kaybına neden olması gelmektedir [20]. 1973 yılında meme kanseri hücre soyu Michigan Kanser Vakfında (Michigan Cancer Foundation-7) elde edilmiştir ve kuruma atıfta bulunularak MCF-7 olarak adlandırılmıştır. Epitel meme dokusundan elde edilen, tek katmanlı, yüzeye yapışarak büyüyen hücre hatlarıdır (Şekil 2.3) [21, 22].



Şekil 2.3: MCF7 (ATCC[®] HTB-22[™]) Kanser Hücre Hattının Mikroskobik Görüntüsü.

2.2. Kanser Tedavisi İçin Uygulanan Yöntemler

Kanserin tedavisinde uygulanan çeşitli yöntemler mevcuttur. Bu tedavi yöntemlerinden hangisinin uygulanacağına, kanserin türüne, yerine ve gelişim durumuna bağlı olarak karar verilir. Dünya genelinde cerrahi müdahale, kemoterapi ve radyoterapi kanserin tedavisi için kullanılan yöntemlerdendir. Cerrahi müdahale, genellikle erken evrede tümör dokusunun ve çevresindeki bir miktar sağlıklı dokunun alınmasıyla gerçekleştirilir. Sağlıklı dokularda zarara yol açması, ileri evrede olumlu cevap vermemesi, başka dokulara metastazı gibi dezavantajları mevcuttur. Bu nedenle kanser için spesifik olmamasına rağmen kemoterapi ve radyoterapi tedavilerine başvurulmaktadır. Kemoterapi hücre bölünmesi üzerine etki eden ilaçlar kullanılarak yapılan bir tedavi yöntemidir. Bu ilaçlar sağlıklı dokuya da kısmi olarak zarar verebilirler. Radyoterapi ise X-ray ışınlarıyla doğrudan tümörlü bölge ve çevresi hedeflenerek öldürülmesi temeline dayanır. Kemoterapi ve radyoterapinin bağışıklık sistemi hücrelerini tahrip etme, deride kızarıklık, mide bulantısı, saç dökülmesi gibi çeşitli yan etkileri bulunabilmektedir. Bu tedavi yöntemleri tek başına uygulanabildiği gibi birbirlerini destekleyici olarak da uygulanabilmektedirler. Cerrahi tedavi, kemoterapi ve radyoterapinin yan etkilerinin olması ve başarı şansının düşük olması nedeniyle alternatif tedavi yöntemleri araştırılmaktadır [4, 23-26].



3. FOTODİNAMİK TERAPİ

Fotodinamik Terapi (PDT) ışık, oksijen ve fotosensitizer bileşenlerinden oluşan ve tümör hücrelerinin imhası için kullanılan bir tedavi yöntemidir. Her bileşen kendiliğinden toksik değildir. Ancak birlikte reaktif oksijen türlerinin oluşumuna yol açarak fotodinamik süreci başlatırlar. PDT iki adımlı bir süreçtir. Öncelikle fotosensitizer uygulanır, ardından fotosensitizerin absorbsiyon yaptığı dalga boyunda termal olmayan ışıkla aktive edilerek tümörün yok edilmesi sağlanır [27, 28].

Fotodinamik tedaviye ait ilk yaklaşımlar, Antik Mısır ve Hindistan'da cilt hastalıklarının tedavisine aittir. Bu arka plana rağmen, dokuların fotokimyasal duyarlılaşmasının gözlemlenmesi ilk önce Almanya'da Oscar Raab tarafından 1900 yılında gerçekleştirilmiştir. Işığa maruz kaldıklarında akridin bileşikleriyle inkübe edilen mikroorganizmaların öldüklerini fakat karanlıkta hayatta kaldıklarını gözlemlemiştir. Daha sonra bu ışık aracılı öldürme etkisinin meydana gelmesi için havadaki oksijenin de gerekli olduğu keşfedildiğinde, "fotodinamik etki" terimi kullanılmıştır [29-30]. Fotodinamik terapinin modern zamanları 1970'lerde Amerika Birleşik Devletlerinde Dr. Thomas Dougherty'nin çalışmalarıyla başlamıştır. İlk fotosensitizer (PS) suda çözünebilir hematoporfirin adı verilen porfirin karışımıdır. Daha sonraları saflaştırılan formu Photofrin elde edilmiştir ve hala dünyada sıklıkla kullanılan fotosensitizerlerdendir [30].

Günümüze kadar fotodinamik terapide birçok önemli gelişme kaydedilmiştir ve farklı kanser tipleri için bir dizi onaylanmış PDT ilacı geliştirildi. Bu gelişimin yıllara ait ilerleyişi Şekil 3.1. 'de verilmiştir [31].



Şekil 3.1: Fotodinamik Terapinin Tarihsel Gelişimi.

3.1. Fotodinamik Terapinin Avantaj ve Dezavantajları

Fotodinamik terapinin birçok doğal avantajı bulunmasının yanı sıra geliştirilmeye ihtiyacı olan bazı dezavantajları vardır. Dezavantajların minimalize etme çalışmaları devam etmektedir. Başlıca avantaj ve dezavantajları şöyledir (Tablo 3.1) [32-34].

Avantajlar	Dezavantajlar		
Ameliyat ihtiyacını ortadan kaldırması.	Klinikte hali hazırda kullanılan fotosensitizerlerin seçiciliği olmaması.		
Fotosensitizerin inaktif formunda düşük toksisitesi nedeniyle komşu dokuların minimum zarar görmesi.	Dokularda sınırlı ışık penetrasyonuna sahip olması.		
PDT etki mekanizmasının, kemoterapi veya immünoterapi dahil diğer yerleşik tedavilere müdahale etmemesi.	Sistemik hastalıklara hemen uygulanamaması.		
Çoklu ilaç dozları veya aydınlatma dozları ile tekrarlanabilirliği.	PDT'nin etkili mekanizmalarının çoğunun, ışınlama sırasında hedef dokuda moleküler oksijen bulunmasına bağlı olması.		
Klinikte kısa tedavi sürelerinde gerçekleştirilebilirliği.	Bazı fotosensitizerler dokuda biriktiği için hasta uzun süre gün ışığına çıkamaması.		
Geleneksel ameliyat ve kemoterapiden daha ucuz maliyetli.			
Bağışıklık sistemini baskılamaması.			

Tablo 3.1: Fotodinamik Terapi Avantaj ve Dezavantajları.

3.2. Etki Mekanizması

Fotodinamik tedavinin etki mekanizması fotosensitizerin ışık etkisi ile aktive olması ve oluşan oksijen radikallerinin hücre yıkımına sebebiyet vermesine dayanmaktadır. Fotosensitizerin elektronları uygun dalga boyunda ışığa maruz bırakıldığında temel halden (S₀), ilk uyarılmış seviyeye (S₁) geçiş yapar. Uyarılmış fotosensitizer bu seviyeden sistemler arası geçiş (ISC) yaparak daha uzun ömürlü (genellikle >0.5 μ s) olan triplet seviyeye (T₁) geçiş yapar. Bu seviyeye geçiş yapabilmesi için uyarılmış durumda yeterince kararlı olmalıdır (Şekil 3.2) [35-37]. Triplet haldeki fotosensitizer yapısındaki fazla enerjiyi iki farklı tip mekanizmayla çevresindeki moleküllere aktarır. Fotosensitizer, bir substrat ile reaksiyona girerek süperoksit anyonu (O₂⁻⁻), hidrojen peroksit (H₂O₂) ve hidroksil radikali ('OH) gibi reaktif oksijen türleri (ROS) oluşturduğunda bu reaksiyon, Tip I reaksiyon olarak adlandırılır [36].

Fotosensitizerin triplet halden temel hale geri dönmesi için enerjisini doğrudan moleküler oksijene transfer ederek singlet oksijen meydana getirdiği reaksiyonlar ise Tip II reaksiyonları olarak adlandırılır. Bu şekilde oluşan singlet oksijen tümör hücrelerinin ölümlerine neden olur. Singlet oksijenin oldukça reaktif doğası nedeniyle Tip II süreçler genellikle PDT'deki ana fotosensitizasyon mekanizması olarak kabul edilir ve klinik yöntemlerde daha sıklıkla kullanılır [38].



Şekil 3.2: Fotodinamik Tedavi için Jablonski Enerji Seviyesi Diyagramı.

3.3. Fotodinamik Terapide Oksijen ve Işık

3.3.1. Oksijen

Moleküler oksijen (O₂) dış orbitallerinde paralel spinli ortaklaşmamış iki elektrona sahiptir. Bu elektronların spinleri için üç tane elektronik konfigürasyon ortaya çıkabilmektedir, iki spin de yukarı hizalanmış, iki spin aşağı hizalanmış ve biri aşağı diğeri yukarı hizalanmış halde. Bu üç olasılık sebebiyle, temel haldeki oksijen triplet hal olarak adlandırılır. Triplet oksijenin elektronlarından birinin enerji alarak kendi spininin ters yönünde olan başka bir orbitale yer değiştirmesiyle singlet oksijen oluşur (Şekil 3.3) [36]. Elektronların elektronik konfigürasyonuna göre singlet oksijenin delta ve sigma olmak üzere iki şekli vardır [39].



Şekil 3.3: Triplet Oksijen ve Singlet Oksijenin Moleküler Enerji Diyagramı.

3.3.2. Işık

Tüm fotodinamik terapi uygulamaları için ışığın doku içindeki dağılımı önemlidir. Işık dokuya girdiğinde dağılabilir, absorbe edilebilir ya da saçılabilir. Işığın kromoforlar (hemoglobin, melanin, lipidler, aminoasitler ve su) tarafından absorbe edilmesi ışığın dokuda penetre olacağı mesafenin kısalması ile sonuçlanır (Şekil 3.4). Her bir kromoforun absorblayacağı dalga boyu farklıdır, bu yüzden kullanılacak ışık kaynağı seçerken dokunun özelliklerine de dikkat edilmesi gerekir. Kırmızı ışık (600-700 nm) daha derin nüfuz ederken, mavi ışık (400 nm) dokuda nispeten düşük penetrasyona sahiptir. Dalga boyuyla ışık fotonlarının enerjisi ters orantılı olduğundan, 850 nm'nin üzerinde singlet oksijen oluşumu için yeterli foton enerjisi oluşmaz. Bu nedenle klinik PDT uygulamaları için en uygun dalga boyu aralığı 650 ile 850 nm arasında olduğu tespit edilmiş ve bu aralık "Fototerapötik pencere" olarak adlandırılmıştır [40].

Seçilen ışık kaynağının sahip olduğu dalga boyu, seçilen fotosensitizerin absorpsiyon spektrumuna karşılık gelmelidir. En ideal dalga boyu, maksimum derinlikte en yüksek oranda singlet oksijen üretilen dalga boyudur. PDT tedavisi için gereken fotosensitizerin dozunu en aza indirmek için molar emilimi ε_{max} > 20.000 olmalıdır [41, 42].



Şekil 3.4: Işığın Doku İçindeki İlerleyişi ve Penetrasyonun Dalga Boylarına Bağlı Olarak Değişimi.

Fotodinamik terapide kullanılan başlıca ışık kaynakları; lazerler, ışık yayan diyotlar (LED) ve akkor lambalardır. Fotosensitizerin uyarılmasında ucuz ve kullanımı kolay olan geleneksel ark lambaları kullanılabilmektedir. Ancak bu tip lambalar geniş spektruma sahip ışık kaynaklarıdır. Bu sebeple ısınmayı engellemek için UV ve IR filtreleri kullanılması gerekir. Lazerlerin en büyük avantajı, monokromatik olmalarıdır ancak bu sistem pahalı, hantal ve klinik ortamda güvenilir değildir. LED'ler ise özellikle dermatolojik PDT uygulamalarında tercih edilen, düşük maliyetli, lazerlere oranla küçük boyutlu ve geniş ışıtma alanı oluşturabilen ışık kaynaklarıdır [43].

3.4. Fotosensitizerler

Kanser tedavisinde kullanılan fotosensitizerlerin çoğu, hemoglobinde bulunan protoporfirin grubundakine benzer bir yapı olan tetrapirol omurgasına dayanmaktadır. Etkili fotosensitizerlerin dalga boyu 600 ile 800 nm arasında olmalıdır. Işığın dokuya nüfuz etmesi dalga boyu ile arttığından, klorinler, ftalosyaninler, naftalosiyanin, gibi derin spektral bölgede güçlü absorbansı olan ajanlar, diğer birçok faktör de önemli olmasına rağmen, çok daha verimli fotosensitizerlerdir [30]. Fotodinamik terapide onaylı olarak kullanılan fotosensitizerler Tablo 3.2'de özetlenmiştir [44, 45].

Kimyasal isimlendirme ve Marka	Yapısı	Uyarma Dalga Boyu(nm)	Detaylar	Kanser Türü
Porfimer sodyum (Photofrin)	= 1-9	630	Hematoporfirin türevlerinin bir karışımı olan birinci nesil bir fotosensitizer ilacıdır. Sınırlı doku penetrasyonu (<5 mm) vardır.	Bazal hücreli deri kanseri, Mesane kanseri, Servikal kanser, Gastrit kanser
5-Aminolevulinik asit -ALA (Levulan)	HO NH ₂	635	Protoporfirin IX'un içinde enzimatik olarak dönüştürülmüş bir ön ilaçtır.	Aktinik keratoz, Bazal hücreli karsinom, Bowens hastalığı
Metil ester 5-ALA (Metvix, Metvixia)		635	5-ALA'ya kıyasla daha az yan etkisi ve artan doku penetrasyonu vardır.	Aktinik keratoz
Meta- tetrahidrokdifenilklor in (m-THPC) (Foscan)		652	Geçici ağrı ve ışığa karşı duyarlılığa sahip bilinen en güçlü fotosensitizer ilaçlarından biridir.	Baş-boyun kanserleri
Taporfin sodyum (Talaporfin), mono-(L)- aspartylchlorin-e6 (MACE, NPe6, LS11) (Laserphyrin)	A-aspartyl chlorin eo (NPeo) M_{e} M_{e} H_{NH} H_{H} $H_{O_{2}C}$ H_{H} $H_{O_{2}C}$ $H_{O_{2}H}$ $H_{O_{2}C}$ $H_{O_{2}H}$ $H_{O_{2}H}$	664	Klorin e6 ve L- aspartik asitten oluşan suda çözünür bir fotosensitizerdir.	Akciğer kanseri
Aluminyum sülfonat ftalosiyanin (Photosense)	$\begin{array}{c} HO_{3}S\\ \end{array} \\ HO_{3}S\\ \end{array} \\ HO_{3}S\\ \end{array} \\ HO_{3}S\\ \end{array} \\ \begin{array}{c} N\\ N\\ N\\ \end{array} \\ HO_{3}S\\ \end{array} \\ \begin{array}{c} N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ N\\ $	675	Sülfonatlanmış alüminyum ftalosiyaninin sodyum tuzlarının sulu bir çözeltisi. Farklı sülfonasyon derecelerine sahip bir alüminyum ftalosiyanin bileşimi. Nispeten hidrofilik bir PS'dir.	Deri, vulva, oral, özefagus, mide kanserleri ile meme metaztasları

Tablo 3.2: Fotodinamik Terapide Onaylı Olarak Kullanılan Fotosensitizerler.

3.4.1. İdeal Fotosensitizerlerin Özellikleri

PDT'de tedavinin başarılı olabilmesi için fotosensitizerin belirli özelliklere sahip olması gerekir. Başlıca özellikler şunlardır:

- Fotosensitizer olarak kullanılacak bileşikler kimyasal olarak saf olmalıdır.
- Karanlıkta toksik etki göstermemelidir.
- Yüksek singlet oksijen verimine sahip olmalıdır.

• 600-800 nm aralığında güçlü absorbansa ve yüksek ekstinksiyon katsayısına sahip olmalıdır. Bu aralıkta doku penetrasyonu en fazla olur ve ışığın dalga boyu singlet oksijen üretecek kadar aktiftir.

• Hedef dokuya kolayca ulaşabilmeli ve vücuttan kolayca atılabilmelidir [46, 47].

3.4.2. Fotosensitizer Olarak Kullanılan Ftalosiyaninler

İlk defa 1907 yılında Braun ve Tcherniac tarafından elde edilen ftalosiyaninler, dört iminoizoindolin ünitesinin koordinasyonundan oluşmuş aromatik heterosikliklerdir. Hemoglobin, klorofil a gibi porfirinlerle benzer yapılara sahip olmakla birlikte porfirinler gibi doğal olarak bulunmayan sentetik maddelerdir [48]. 350 nm'de Soret bandı ve yaklaşık 680 nm'de bulunan Q bandı olmak üzere iki ana bant ile karakteristik UV-vis absorpsiyon spektrumuna sahiptirler. Uzun dalga boyunda ve şiddetli ışık absorpsiyonu yapmaları (670-720 nm) ve etkili bir şekilde singlet oksijen oluşturabilme kapasiteleri nedeniyle PDT ile kanser tedavisinde kullanılabilecek hedef molekül gruplarındandır. Fotokimyasal özellikleri, koordine edilmiş merkezi metal atomlarıyla değişiklik gösterir. Genellikle singlet oksijen üretimini arttırmak için çinko, silisyum veya alüminyum gibi merkezi bir atomlar tercih edilir. Bu diyamanyetik atomların varlığı, yüksek triplet kuantum verimi $(\Phi_T > 0.4)$, uzun triplet ömrü $(\tau_T > 100 \mu s)$ ve triplet enerjisi $(E_{T1} = 1.2 eV)$ sayesinde yüksek singlet oksijen verimli (Φ_{Λ} >0.4) fotosensitizerlere neden olur [29, 49]. Bu nedenle silisyum ftalosiyaninler giderek önem kazanmış ve PDT için umut verici fotosensitizerler olmaya başlamıştır. Bu fotosensitizerler yüksek dalga boylarında (>650 nm) absorpsiyon yaparlar, moleküller arası etkileşimlerin az olması nedeniyle agregasyon eğilimleri düşüktür ve organik çözücülerde çözünürlükleri iyidir [50].



Şekil 3.5: Metalsiz Ftalosiyanin, Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin ve Pc4 Bileşikleri.

Pc 4 bileşiği, bir silisyum(IV) ftalosiyanin türevi olup, PDT için ikinci nesil bir fotosensitizerdir (Şekil 3.4). Pc 4'ün absorpsiyon bandı, Photofrin gibi ışığa duyarlılaştırıcılara kıyasla ışığın daha derin doku penetrasyonuna izin veren 675 nm'dedir. Fare ve insan hücreleri kullanılarak yapılan deneylerde, kanser hücrelerini apoptoz ile öldürdüğü gözlenmiştir. Kemirgenler üzerinde yapılan güvenlik testleri ise Amerikan Gıda ve İlaç Acentası (FDA) tarafından onaylanıp endişe duyulacak bir durum olmadığı belirtilmiştir [51].

3.4.3. Fotosensitizer Olarak Kullanılan BODIPY bileşikleri

Son on yılda yeni bir fotosensitizer sınıfı ortaya çıkmıştır. Bu sınıf 4,4-difloro-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (BODIPY) çekirdeğine dayanmaktadır (Şekil 3.5) [52]. Bu bileşikler, yüksek floresans kuantum verimine, dar emisyon bandına, termal ve foto kararlılığa, yüksek çözünürlüğe sahiptirler [53]. BODIPY bileşikleri, ilk olarak floresans özellikleri ve optik özellikleri ile keşfedilmişlerdir. Bu bileşikler birçok ideal fotosensitizer özelliğini göstermesine rağmen henüz ticari olarak üretimi gerçekleştirilmemiştir. İdeal bir fotosensitizerin yüksek floresans kuantum verimi göstermesi istenmez çünkü bu durum uyarmada emilen enerjinin triplet hale geçişi sağlamadığı anlamına gelir. Sonuç olarak, PDT için BODIPY'lerin floresansını
söndürmek ve sistemler arası geçişi arttırmak için modifiye edilmesi gerekir [52]. Bu modifikasyonlar BODIPY bileşiklerini biyomolekül etiketlenmesi [54], iyon algılama [55], ışık hasat edici (light-harvesting) sistemler [56] gibi uygulamalar için cazip hale getirmiştir. Bu uygulama alanlarının yanında molekül üzerine yapılmış olan modifikasyonlar bu bileşiklerin PDT uygulamaları için kullanımını sağlamıştır [57-60].



Şekil 3.6: BODIPY Bileşiği.

BODIPY modifikasyonlarında en yaygın olanı halojenasyondur. Halojenlerin yapıya katılmasıyla ağır atom etkisi nedeniyle floresans kuantum verimi düşmekte ve singlet oksijen veriminde büyük artış gözlenmektedir [61].

3.5. Kemofotodinamik Terapi

Günümüzde kanser tedavilerinde kullanılan ilaçların %50-70lik kısmını Pt(II) içeren moleküller oluşturmaktadır [62]. İnorganik bir bileşik olan cis-platin ya da cis-DDP olarak bilinen cis-diaminodikloroplatin(II) bileşikleri, DNA ya hasar veren maddeler sınıfına giren antikanser ilaçlarıdır. Cisplatin ve analogları metastatik testiküler tümörlerin tedavisinde çok etkili olmakla birlikte; çeşitli kombinasyonları yumurtalık, baş, boyun, mesane, serviks, akciğer gibi pek çok kanser türünün tedavisinde kemoterapi ilacı olarak kullanılmaktadır [63].



Şekil 3.7: Bazı Aktif Platin Komplekslerinin Yapısı.

Son yıllarda, tekli tedavilerin yüksek başarısızlık oranının üstesinden gelmek için çeşitli çalışmalar, kombine terapilerin kullanımına odaklanmıştır. Kanser için çoklu ilaç kombinasyonları, iki türün etkisinden elde edilen ilave veya sinerjetik etkilerden yararlanmayı amaçlar. Fotodinamik terapi ve kemotrepinin ayrı ayrı etkileri veya teorik toplamlarıyla karşılaştırıldığında daha güçlü bir terapötik potansiyel gösterir. Bu da gelişmiş bir antitümör etkinliği, azaltılmış yan etkiler, kemoterapi ilaçlarının daha düşük dozajının uygulanması ve gecikmiş ilaç direnciyle sonuçlanır. Bu nedenle, kemoterapi ajanları ile birleştirilmiş PDT'nin bazı tümör türleri için umut verici bir kombinasyon tedavisi olduğu kanıtlanmıştır [64-66].

3.6. Fotofiziksel ve Fotokimyasal Özellikler

3.6.1. Fotosensitizerlerin Fotofiziksel Özellikleri

Herhangi bir kaynaktan yayılan UV ışınının absorplanması sonucu uyarılan bir maddenin, kendisini uyaran ışıma enerjisinden daha düşük enerjili bir ışın yayarak temel hale dönmesine floresans denir. Triplet halden temel hale ışık yayarak geçmesine ise fosforesans denilir. Fotofiziksel olaylar için yayılan ışık şiddetinin absorplanan ışık şiddetine oranı kuantum verimidir ve genellikle 1'den küçüktür. [67-68].

Fotosensitizerlerin floresans kuantum verimleri aşağıdaki formülle hesaplanır:

$$\Phi_F = \Phi_{F(Std)} \frac{F.A_{Std}.\eta^2}{F_{Std}.A.\eta_{Std}^2}$$
(3.1)

Bu formülde;

- Φ_F : Numuye ait floresans kuantum verimi,
- $\Phi_{F(std)}$: Standart bileşiğe ait floresans kuantum verimi,
- F: Numuneye ait floresans emisyon eğrisinin altında kalan alan,
- F_{std}: Standart bileşiğe ait floresans emisyon eğrisinin altında kalan alan,
- A: Numunenin absorbansı,

- Astd: Standart bileşiğin absorbansı,
- η: Numunenin çözündüğü çözücüye ait refraktif indisi,
- η std: Standart bileşiğin çözündüğü çözücüye ait refraktif indisi.

Uyarılmış bir molekülün yarı ömrü (lifetime, τ), başlangıç konsatrasyonunun 1/e değerine düşmesi için gereken zamandır. Moleküllerin floresans ömürleri, zaman taramalı NANOLED'e ve R928 PMT detektörüne sahip tek foton sayımı (TCSPC) methodu kullanan FLUOROLOG-3 spektroflorometre (Horiba JobinYvon, Edison, NJ) kullanılarak hesaplanmıştır.

3.6.2. Fotosensitizerlerin Fotokimyasal Özellikleri

Fotosensitizerler kullanılarak oluşturulan singlet oksijenin fotokimyasal etkinliği singlet oksijen kuantum verimi ile belirlenir. Singlet oksijen kuantum verimi (Φ_{Δ}) oluşan singlet oksijen mol sayısının, absorplanan fotonun mol sayısına oranı olarak tanımlanır. Genellikle, singlet oksijen üretimini ölçmek için indirekt ve direkt olmak üzere iki yöntem kullanılır. Bunlar singlet oksijen için kimyasal söndürücülerin fotooksidasyonu (indirekt) veya singlet oksijenin fotolüminesansının 1270 nm'de doğrudan ölçümüdür(direkt) [69]. İndirekt yöntemde, fotosensitizerin ışık ile uyarılması sonucunda oluşan singlet oksijen, 1,3-difenilizobenzofuran (DPBF) gibi singlet oksijeni söndürücü bileşikler ile etkileşime girerek peroksit bir yapı oluşturması UV-Vis spektrofotometresinde alınan absorbans değerleri ile belirlenir.



Şekil 3.8: DPBF Bileşiğine Singlet Oksijenin Katılma Reaksiyonu.

$$\Phi_{\Delta} = \Phi_{\Delta}^{Std} \frac{R.I_{abs}^{Std}}{R^{Std}.I_{abs}}$$
(3.2)

Bu formülde;

- Φ_{Δ} : Numunenin singlet oksijen kuantum verimi,
- Φ_{Δ}^{Std} : Standardın singlet oksijen kuantum verimi,

• R: DPBF bileşiğinin numune varlığında, ışıkla uyarıldıktan sonraki absorbansının değişimi,

• R^{std}: DPBF bileşiğinin standart varlığında, ışıkla uyarıldıktan sonraki absorbansının değişimi,

- Iabs: Numunenin absorpladığı ışığın miktarı,
- I^{Std}_{abs} : Standardın absorpladığı ışığın miktarı.

4. KONU İLE İLGİLİ ÇALIŞMALAR

Ftalosiyanin ve BODIPY bileşikleri ayrı ayrı olarak fotodinamik terapide fotosensitizer olarak sıkça kullanılan moleküllerdir. Ftalosiyaninler ikinci nesil fotosensitizer olarak bilinir, bu bileşikler özellikle son yıllarda farklı şekillerde sübstitüe edilerek üçüncü nesil fotosensitizerler olarak geliştirilmeye devam etmektedir. Aktifleşebilen fotosensitizerler ve hem teşhis hem de tedavi yapabilen theranostik bileşikler üzerine yapılan çalışmalar günden güne artmaktadır.

Yapılan literatür araştırmaları göstermiştir ki; silisyum ftalosiyanin ve BODIPY gruplarını bir arada bulunduran moleküller üzerine çok az sayıda çalışma bulunmaktadır. Bunlardan Dennis K. P. Ng ve arkadaşları tarafından 2009 ve 2013 yıllarında yayınlanan çalışmalarda; BODIPY bileşikleri, silisyum ftalosiyanin bileşiğine aksiyel olarak sübstitüe edilerek elde edilen ftalosiyanin-BODIPY türevlerinin enerji (Şekil 4.1) ve elektron transferi prosesleri incelenmiştir [70, 71]. Ancak bu bileşiğin fotokimyasal özellikleri ilk defa bu tez kapsamında incelenmiştir.



Şekil 4.1: Silisyum-BODIPY Ftalosiyanin Bileşikleri.

Bir başka çalışmada Torres ve arkadaşları tarafından BODIPY sübstitüe asimetrik çinko ftalosiyanin sentezlenmiş (Şekil 4.2) ve bu bileşiğin fulleren ile etkileşimi sonucu meydana gelen enerji transferi özellikleri incelenmiştir [72].



Şekil 4.2: BODIPY-ZnPc-C₆₀ Bileşiği.

Grubumuz tarafından yapılan çalışma da ise simetrik BODIPY sübstitüe çinko ftalosiyanin (Şekil 4.3) sentezlenmiştir. Yapılan bu çalışmaya göre konjugasyonun artırılması amacıyla BODIPY grupları, ftalosiyanin halkası üzerine etinil bağları vasıtasıyla sübstitüe edilmiştir ve ilk defa BODIPY-ftalosiyanin sisteminde fotofiziksel ve fotokimyasal özellikleri incelenmiştir [73].



Şekil 4.3: Simetrik BODIPY-ZnPc Bileşiği.

Grubumuz tarafından yapılan başka bir çalışmada farklı sayıda BODIPY grupları içeren asimetrik ftalosiyaninler sentezlenmiş (Şekil 4.4) ve sentezlenen bileşiklerin fotofiziksel ve fotokimyasal özellikleri incelenmiştir. Bu çalışma da artan BODIPY gruplarının sayısının singlet oksijen kuantum verimlerini arttırdığı gözlemlenmiştir [74].



Şekil 4.4: Farklı Sayıda BODIPY İçeren ZnPc Bileşikleri.

Bu bilgilerin ışığında grubumuz tarafından yapılan başka bir çalışma da ise değişik BODIPY grupları sübstitüe edilerek farklı BODIPY grupları içeren ftalosiyaninler sentezlenmiş (Şekil 4.5) ve bunların fotofiziksel, fotokimyasal özellikleri incelenmiştir. Bu çalışmaya göre hem BODIPY hem ftalosiyanin gruplarının absorpsiyon ve emisyon bandları p- (N, N dietilamino) benzaldehit gruplarının eklenmesinden sonra birbirine yaklaşmış ve kendi kendine söndürülmesine bağlı olarak singlet oksijen verimlerinin düşmesine neden olmuştur [75].



Şekil 4.5: Farklı BODIPY Grupları İçeren ZnPc Bileşikleri.

Bu literatürler incelendiğinde sınırlı sayıda BODIPY ve ftalosiyanin gruplarını aynı molekül üzerinde bulunduran çalışma mevcut olduğu görülmektedir. Ayrıca bu bileşiklerin fotofiziksel ve fotokimyasal özelliklerinin incelenmesi de sınırlıdır.

Kobayashi ve arkadaşları tarafından yapılan çalışmada ikinci nesil fotosensitizerlerin ilk örneklerinden olan platin kompleksleri içeren çinko ftalosiyanin molekülü sentezlenmiş (Şekil 4.6) ve spektroskopik özellikleri incelenmiştir [76].



Şekil 4.6: Platin Kompleksleri İçeren Çinko Ftalosiyanin Bileşikleri.

Guo ve arkadaşları tarafından yapılan çalışmada ise silisyum ftalosiyanin ile Pt (II) bazlı bir kemoterapötik ilacın moleküler seviyede kombinasyonu gerçekleştirilmiştir (Şekil 4.7) ve HeLa hücrelerine karşı fototoksik ölçümleri yapılmıştır. Her birimin iç fonksiyonlarını koruduğu ve konjüge komplekslerin kayda değer bir fotositoksisite değeri gösterdiği gözlemlenmiştir [77].



Şekil 4.7: Aksiyel Cis-platin Sübstitüe silisyum ftalosiyanin bileşikleri.

5. DENEYSEL YÖNTEM

Bu tez çalışmasında ilk olarak BODIPY bileşikleri sentezlenmiş daha sonra silisyum ftalosiyanine aksiyel pozisyondan sübstitüe edilmiştir. Sentezlenen tüm bileşiklerin FT-IR, UV-Vis, MALDI ve NMR yöntemleriyle alınan spektrumlar ile karakterizasyonları yapılmıştır. Tek kristal elde edilebilen bileşiklerin karakterizasyonuna ek olarak X-ışını kırınımı tekniği kullanılarak yapıları aydınlatılmıştır. Ayrıca bu bileşiklerin kanser hücreleri üzerine *in vitro* fotodinamik terapi testleri HeLa ve MCF-7 hücre hatları ile yapılmıştır.

Tez bileşiklerinin sentezi, karakterizasyonu ve hücre çalışmaları sırasında kullanılan kimyasal maddeler ve cihazlar aşağıdaki tablolarda verilmiştir.

Bileşiğin Adı	Üretici Firma	CAS-No
Alüminyum oksit 90 nötral	Merck	1344-28-1
Aseton	VWR	67-64-1
Bakır iyodür	ALFA AESAR	7681-65-4
Bis(trifenilfosfin)paladyum(II) diklorür	SIGMA-ALDRICH	13965-03-2
Biyotin	TCI	58-85-5
Bortrifloroetileterat	MERCK	109-63-7
Cisplatin	SIGMA-ALDRICH	15663-27-1
Dietil eter	Carbon Group	60-29-7
Diklorometan	SIGMA-ALDRICH	75-09-2
Dimetilformamid	VWR	68-12-2
2,4-Dimetilpirol	SIGMA-ALDRICH	625-82-1
Dimetilsulfoksid	Fisher Chemical	67-68-5
Disiklohekzilkarbodiimid	MERCK	538-75-0
Etanol	SIGMA-ALDRICH	64-17-5
Ftalonitril	MERCK	91-15-6

Tablo 5.1: Kimyasal Maddeler.

		1
Fosforpentaoksit	Acros Organics	1314-56-3
4-Hidroksibenzaldehit	SIGMA-ALDRICH	123-08-0
1-Hidroksibenzotriazol hidrat	SIGMA-ALDRICH	123333-53-9
Hidroklorik asit	SIGMA-ALDRICH	7647-01-0
4-Hidroksipiridin	SIGMA-ALDRICH	626-64-2
İyodik asit	ALFA AESAR	7782-68-5
4-İyodobenzaldehit	SIGMA-ALDRICH	15164-44-0
İyot	SIGMA-ALDRICH	7553-56-2
Kloroform	VWR	67-66-3
Metanol	VWR	67-56-1
Piridin	MERCK	110-86-1
4-piridilboronikasit	SIGMA-ALDRICH	1692-15-5
Potasyum karbonat	Fisher Chemical	584-08-7
Proparjilamin	SIGMA-ALDRICH	2450-71-7
Sezyum karbonat	SIGMA-ALDRICH	441902
Silisyum tetraklorür	SIGMA-ALDRICH	10026-04-7
Sodyum hidroksit	SIGMA-ALDRICH	1310-73-2
Sodyum metali	SIGMA-ALDRICH	7440-23-5
Sodyum metoksit	SIGMA-ALDRICH	164992
Sodyum sülfat	SIGMA-ALDRICH	71962
Sülfürik asit	J. K. Baker	7664-93-9
Tetrahidrofuran	VWR	109-99-9
Tetrakis(trifenilfosfin)	SIGMA-AI DRICH	14221-01-3
paladyum (0)	SIGWA-ALDRICH	17221-01-3
Tetralin	SIGMA-ALDRICH	522651
Toluen	Merck	108-88-3
Tribütilamin	Merck	102-82-9

Tablo 5.1: Devam.

Tablo 5.2: Cihazlar.

Adı	Modeli	Bulunduğu Yer
Erime Noktası Tayin	Düchi 525	Gebze Teknik
Cihazı	Bucili 555	Üniversitesi
FT-Infrared		Gebze Teknik
Spektrofotometresi	Perkin Enner Spectrum 100	Üniversitesi
NMR Spektrofotometresi	Varian 500 MHz	Gebze Teknik
		Üniversitesi
Kütle Spektrometresi Bruker MicrOTO	Prukar MiarOTOE ESI TOE	Gebze Teknik
	Bruker MICTOTOF ESI-TOF	Üniversitesi
Kütle Snektrometragi	Bruker Microflex LT	Gebze Teknik
Nulle Spektrometresi	MALDI-TOF MS	Üniversitesi
UV-Visible	Caling law 2101 LIVD.	Gebze Teknik
Spektrofotometresi		Üniversitesi
Fluorescence	Varian Cary Falinga	Gebze Teknik
Spektrofotometresi	Varian Cary Echpse	Üniversitesi
Fluorescence		Gebze Teknik
Spektrofotometresi	TEOROLOG-3	Üniversitesi
X-Ray	Bruker APEX II QUAZAR	Gebze Teknik
	difraktometre	Üniversitesi
Mikroskon	Motic AE31	Gebze Teknik
міктозкор	11000 / 1123 I	Üniversitesi
Santrifüj	Hettich Rotafix 32A	Gebze Teknik
		Üniversitesi
CO2'li İnkübator	Heal Force HF 90	Gebze Teknik
		Üniversitesi
Biyolojik Emniyet Kabini	Heal Force HE Safe 1500	Gebze Teknik
	fical force fill Sale 1500	Üniversitesi
Azot taşıma ve saklama	Cryo Diffusion B2048M	Gebze Teknik
tankı		Üniversitesi

5.1. Sentezler

5.1.1. 1,3-Diiminoisoindolin Sentezi



Şekil 5.1: 1,3-Diiminoisoindolin Sentezi.

Ftalonitril (20 g, 150 mmol) ve NaOCH₃ (4.11 g, 75 mmol) 250 mL metanol içinde çözüldü. Bir saat boyunca NH₃ gazı geçirilerek oda sıcaklığında karıştırıldı. Bu süre sonunda sıcaklık 65°C çıkarılarak reaksiyon karışımı 3 saat boyunca ısıtıldı. Oda sıcaklığına soğutulduktan sonra reaksiyon ürünü süzüldü ve etanol ve dietil eter ile yıkanarak vakum etüvünde kurutuldu. Kapalı formülü C₈H₇N₃ olan bileşiğin erime noktası 193-195°C olup literatürde verilen değer ile [78, 79] uyumludur. Verim: 17 g (%84).

5.1.2. Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (1) Sentezi



Şekil 5.2: 1 Bileşiğinin Sentezi.

1,3-diiminoisoindolin (4 g, 18.5 mmol), 31 mL tetralin ve 13 mL tribütilamin reaksiyon balonuna alınarak karıştırıldı. Üzerine enjektör yardımıyla silikon tetraklorür (5 mL, 40 mmol) ilave edilerek 200°C de 3 saat karıştırıldı. Oda sıcaklığına soğutulduktan sonra reaksiyon ürünü süzüldü ve sırasıyla etanol ve aseton ile yıkandı.

Elde edilen katı vakum etüvünde kurutuldu. Kapalı formülü $C_{32}H_{16}N_8Cl_2Si$ olan bileşik için elde edilen FT-IR ve UV-Vis sonuçları literatürde verilen değerler ile [80] uyumludur. Verim: 1.86 g (%65.9).



5.1.3. Bis(4-piridinolato) silisyum (IV) ftalosiyanin (2) Sentezi

Şekil 5.3: 2 Bileşiğinin Sentezi.

4-Hidroksi piridin (60 mg, 0.63 mmol) ve diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (1) (150 mg, 0.24 mmol) 20 mL kuru toluende çözülerek üzerine 1 mL kuru piridin ilave edildi ve 24 saat refluks edildi. Bu süre sonunda oda sıcaklığına soğutulan reaksiyon karışımı G4 filtreden süzüldü. Çökelti kloroform ile çözüldü. Daha sonra su ile ekstrakte edilerek organik faza alındı ve kloroform döner buharlaştırıcı ile uzaklaştırıldı. Elde edilen katı 100 mL asetonitril ile yıkandı ve kurutuldu. Kapalı formülü C₄₂H₂₄N₁₀O₂Si olan koyu mor renkli bileşik için elde edilen UV-Vis spektrumu literatürde verilen ile [77, 81] uyumludur. Verim: 60 mg (% 34). UV-Vis (Kloroform, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm 684, 614, 357; FT-IR (ATR, ν_{max} /cm⁻¹): 3066-3053 (Aromatik-CH), 1581 (C=C); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₄₂H₂₄N₁₀O₂Si için hesaplanan: 728.79; bulunan: 633.64 [M-O-piridin]⁺.

5.1.4. Bis(4-piridinolato) silisyum(IV) ftalosiyanin-cis-platin (3) Sentezi



Şekil 5.4: 3 Bileşiğinin Sentezi.

Cis-platin (105 mg, 0.355 mmol) ve AgNO₃ (56 mg, 0.33 mmol) 5 mL DMF içinde çözülüp 12 saat boyunca karıştırıldı, daha sonra santrifüj edildi ve beyaz katı ayrıldı. Kalan açık sarı çözelti üzerine bis(4-piridinolato) silisyum(IV) ftalosiyanin (**2**) (20 mg, 0.027 mmol) ilave edilip argon atmosferi altında 1 gece 80 °C de karıştırıldı. Daha sonra reaksiyon karışımı santrifuj edilip çöken katılar uzaklaştırıldı. Berrak koyu mavi çözelti 100 mL eter üzerine döküldü ve birkaç saat bekletildi. Oluşan katı ürün santrifujle ayrıldı önce suyla daha sonra asetonla ve en son eterle yıkandıktan sonra koyu mavi renkli ürün elde edildi. Kapalı formülü C₄₂H₃₆N₁₄O₂Cl₂Pt₂Si olan koyu mavi-mor renkli bileşik için elde edilen UV-Vis spektrumu literatürde verilen ile [77] uyumludur. Verim 10.8 (mg %54).

5.1.5. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (4) Sentezi



Şekil 5.5: 4 Bileşiğinin Sentezi.

2,4-Dimetilpirol (0.63 g, 6.6 mmol) ve 4-hidroksibenzaldehit (0.37 g, 3.0 mmol) 90 mL THF içinde çözülerek üzerine birkaç damla trifloroasetik asit (TFA) ilave edildi ve oda sıcaklığında 12 saat karıştırıldı. Daha sonra 120 mL THF içinde çözülen 2,3dikloro-5,6-disiyano-p-benzokinon (DDQ) (0.68 g, 3.0 mmol) çözeltisi reaksiyon karışımına damla damla ilave edildi ve 4 saat karıştırıldı. Karışımın üzerine trietilamin (18 mL, 0.13 mol) ilave edildikten sonra BF₃.OEt₂ (18 mL, 0.15 mol) buz banyosunda reaksiyon ortamına damla damla ilave edildi ve karışım oda sıcaklığında 12 saat daha karıştırıldı. Bu süre sonunda karışım G4 filtreden süzüldü ve içerisindeki çözücü uzaklaştırıldı. Elde edilen ham ürün silika gel ile doldurulmuş kolonda yürütücü olarak diklorometan kullanılarak saflaştırıldı. Kapalı formülü C₁₉H₁₉BF₂N₂O olan bileşiğin analiz sonuçları literatürde verilen değerler [82] ile uyumludur. Verim: 0.44 g (%43).

5.1.6. 4,4'-difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (5-8) Sentezi



Şekil 5.6: 5-8 Bileşiklerinin Sentezi.

4,4'-difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-sindasen (4) (110 mg, 0.323 mmol) 200 mL etanol içinde çözülüp üzerine I₂ (200 mg, 0.8 mmol) ve 3 mL suda çözülmüş HIO₃ (140 mg, 0.8 mmol) ilave edilip 60 °C'de 3 saat karıştırıldı. Daha sonra reaksiyon karışımı sırayla su ve sodyum tiyosülfit ile ekstrakte edildi. Reaksiyon sonucu elde edilen ham ürün silika gel ile doldurulmuş kolonda yürütücü olarak diklorometan kullanılarak saflaştırıldı. Reaksiyon ürünü olarak tezde hedeflenen **6** [83, 84] bileşiğinin yanında literatürde olmayan diğer **5** ve **7** bileşikleri de elde edilmiştir. Bu bileşiklerin yanı sıra daha önceden sentezlenen ve literatürde yer alan **8** [84] bileşiği de elde edilmiştir.

5: Kapalı formülü C₁₉H₁₈BF₂IN₂O olan turuncu renkli bileşikten 9 mg (%5) elde edilmiştir. UV-vis (DCM, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 515 (4.76); Floresans (toluen, 1x10⁻⁶ M): λ_{em} : 531 nm; FT-IR (ATR ν_{max} /cm⁻¹): 3288 (-OH), 3038 (Aromatik-CH), 2955-2854 (Alifatik-CH), 1608 (C=N), 1517 (C=C), 1462 (B-N), 1164 (C-N-C); ¹H-NMR δ_H (CDCl₃): 7.12 (d, *J*: 8.14 Hz, 2H, Ar-H), 7.00 (d, *J*: 8.14 Hz, 2H, Ar-H), 6.05 (s, 1H, Ar-H), 5.31 (s, 1H, OH), 2.64 (s, 3H, CH₃), 2.57 (s, 3H, CH₃), 1.64 (s, 3H, CH₃), 1.47 (s, 3H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₁₉H₁₈BF₂IN₂O için hesaplanan: 466.07, bulunan: 466.71 [M]⁺.

6: Kapalı formülü C₁₉H₁₇BF₂I₂N₂O olan pembe renkli bileşikten 48 mg (%25) elde edilmiştir. UV-vis (DCM, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 533 (4.99); Floresans (toluen, 1x10⁻⁶ M): λ_{em} : 552 nm; FT-IR (ATR, ν_{max}/cm^{-1}): 3493 (-OH), 3056 (Aromatik-CH), 2956-2851 (Alifatik-CH), 1611 (C=N), 1521 (C=C), 1462 (B-N), 1167 (C-N-C); ¹H-NMR δ_H (d₆-DMSO): 7.15 (d, *J*: 8.50 Hz, 2H, Ar-H), 6.94 (d, *J*: 8.50 Hz, 2H, Ar-H), 9.96 (s, 1H, OH), 2.53 (s, 6H, CH₃), 1.43 (s, 6H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₁₉H₁₇BF₂I₂N₂O için hesaplanan: 591.97, bulunan: 591.71 [M]⁺.

7: Kapalı formülü C₁₉H₁₆BF₂I₃N₂O olan pembe renkli bileşikten 48 mg (%21) elde edilmiştir. UV-vis (DCM, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 537 (4.86); Floresans (toluen, 1x10⁻⁶ M): λ_{em} : 558 nm; FT-IR (ATR, ν_{max} /cm⁻¹): 3482 (-OH), 3064 (Aromatik-CH), 2960-2854 (Alifatik-CH), 1594 (C=N),1520 (C=C), 1455 (B-N), 1168 (C-N-C); ¹H-NMR δ_H (d-Aseton): 7.59 (brd, 1H, Ar-H), 7.15 (brd, 2H, Ar-H), 5.61 (s, 1H, OH), 2.65 (s, 6H, CH₃), 1.52 (s, 6H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₁₉H₁₆BF₂I₃N₂O için hesaplanan: 717.86, bulunan: 717.01 [M]⁺.

8: Kapalı formülü C₁₉H₁₅BF₂I₄N₂O olan pembe renkli bileşikten 27 mg (%18) elde edilmiştir. UV-vis (DMSO, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 540 (4.92); Floresans (DMSO, 1x10⁻⁶ M): λ_{em} : 560 nm; FT-IR (ATR, ν_{max} /cm⁻¹): 3449 (-OH), 3058 (Aromatik-CH), 2956-2853 (Alifatik-CH), 1603 (C=N), 1533 (C=C), 1455 (B-N), 1176 (C-N-C); ¹H-NMR δ_H (CDCl₃): 7.54 (s, 2H, Ar-H), 6.01 (s, 1H, OH), 2.57 (s, 6H, CH₃), 1.47 (s, 6H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₁₉H₁₅BF₂I₄N₂O için hesaplanan 843.76, bulunan: 843.87 [M]⁺.

5.1.7. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum(IV) (9) Sentezi



Şekil 5.7: 9 Bileşiğinin Sentezi.

4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-sindasen (4) (183 mg, 0.54 mmol) ve diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (1) (150 mg, 0.24 mmol) 20 mL kuru toluende çözülerek üzerine 1 mL piridin ilave edilerek 48 saat refluks edildi. Daha sonra reaksiyon karışımı süzüldü ve süzüntünün çözücüsü (toluen) döner buharlaştırıcı yardımıyla uzaklaştırıldı. Reaksiyon sonucu elde edilen ham ürün alumina ile doldurulmuş kolonda yürütücü olarak kloroform kullanılarak saflaştırıldı. Kapalı formülü $C_{70}H_{52}B_2F_4N_{12}O_2Si$ olan bileşik için elde edilen analiz sonuçları literatürde verilen değerler [85] ile uyumludur. Verim:101mg (%34). 5.1.8. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV) (10) Sentezi



Şekil 5.8: 10 Bileşiğinin Sentezi.

4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4adiaza-s-indasen (6) (212 mg, 0.36 mmol) ve diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (1) (100 mg, 0.16 mmol) 20 mL kuru toluende çözülerek üzerine 1 mL kuru piridin ilave edilerek 24 saat refluks edildi. Daha sonra reaksiyon karışımı süzüldü ve süzüntünün çözücüsü (toluen) döner buharlaştırıcı yardımıyla uzaklaştırıldı. Reaksiyon sonucu elde edilen ham ürün alumina ile doldurulmuş kolonda yürütücü olarak kloroform kullanılarak saflaştırıldı. Kapalı formülü C₇₀H₄₈B₂F₄I₄N₁₂O₂Si olan mor renkli bileşikten 27 mg (%10) elde edildi. UV-vis (Toluen, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 684 (5.07), 533 (4.92), 356 (4.75); Floresans (Toluen, 2x10⁻⁶ M): λ_{em} : 688 nm; FT-IR (ATR, ν_{max} /cm⁻¹): 3066 (Aromatik-CH), 2952-2854 (Alifatik-CH), 1604 (C=N), 1457 (C=C), 1179 (C-O-C), 1168 (C-N-C); ¹H-NMR δ_{H} (CDCl₃): 8.29 (brd, 8H, Ar-H), 8.42 (brd, 8H, Ar-H), 5.46 (d, *J*: 8.45 Hz, 4H, p-C₆H₄), 2.63 (d, *J*: 8.45 Hz, 4H, p-C₆H₄), 2.40 (s, 12H, CH₃), 0.45 (s, 12H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₇₀H₄₈B₂F₄I₄N₁₂O₂Si için hesaplanan: 1722.53, bulunan: 1722.81 [M]⁺.

5.1.9. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (11) Sentezi



Şekil 5.9: 11 Bileşiğinin Sentezi.

4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4adiaza-s-indasen (6) (50 mg, 0.084 mmol) ve 4-piridinil boronik asit (42 mg, 0.34 mmol) 5 mL dioksan ve 1 mL su içinde çözülüp üzerine K₂CO₃ (47 mg, 0.34 mmol) ve Pd(PPh₃)₄ (15 mg, 0.012 mmol) ilave edilerek argon atmosferi altında 1 gece refluks edildi. Daha sonra reaksiyon karışımı su ve kloroform karışımı ile ekstrakte edildi. Reaksiyon sonucu elde edilen ham ürün 4:1 THF: hekzan çözücü sistemi ile ince kullanılarak tabaka kromatografisi yöntemi saflaştırıldı. Kapalı formülü C₂₉H₂₅BF₂N₄O olan kırmızı renkli bileşikten 28.7 mg (%70) elde edildi. UV-vis (DMSO, $1x10^{-5}$ M) (log ε): λ_{max} nm: 522(4.83) nm; Floresans (DMSO, $1x10^{-6}$ M): λ_{em} : 540 nm; FT-IR (ATR, v_{max}/cm⁻¹): 3040 (Aromatik-CH), 2922-2850 (Alifatik-CH), 1638 (C=N), 1523 (C=C), 1172 (C-N-C); ¹H-NMR δ_H (DMSO): 9.94(s, 1H, OH), 8.62 (dd, J: 4.4 ve 1.6 Hz, 4H, Ar-H), 7.32 (dd, J: 4.4 ve 1.6 Hz, 4H, Ar-H), 7.23 (dd, J: 8.03 ve 2.2 Hz, 2H, Ar-H), 6.97 (dd, J: 8.03 ve 2.2 Hz, 2H, Ar-H), 2.48 (s, 6H, CH₃), 1.42 (s, 6H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS m/z]: C₂₉H₂₅BF₂N₄O için hesaplanan: 494.34, bulunan: 494.31 [M]⁺.

5.1.10. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen-cisplatin (12) Sentezi



Şekil 5.10: 12 Bileşiğinin Sentezi.

Cis-platin (105 mg, 0.355 mmol) ve AgNO₃ (56 mg, 0.33 mmol) 5 mL DMF içinde çözülüp 12 saat boyunca karıştırıldı ve daha sonra oluşan beyaz katı madde santrifüj edilerek ayrıldı. Kalan açık sarı çözelti üzerine üzerine 4,4'-difloro-8-(4hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (11)(20 mg, 0.027 mmol) ilave edilip argon atmosferi altında 1 gece 60 °C de karıştırıldı. Daha sonra reaksiyon karışımı santrifuj edilip çöken katılar uzaklaştırıldı. Berrak turuncu çözelti 150 mL eter üzerine döküldü ve birkaç saat bekletildi. Oluşan katı ürün santrifujle ayrıldı önce suyla daha sonra eterle yıkandıktan sonra koyu turuncu renkli ürün elde edildi. Kapalı formülü C₂₉H₃₇BF₂N₈OCl₂Pt₂ olan kırmızı renkli bileşikten 30 mg (%72) elde edildi. UV-vis (DMSO, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm: 524 (483) nm; Floresans (DMSO, 2x10⁻⁶ M): λ_{em}: 541 nm; FT-IR (ATR, ν_{max}/cm⁻¹): 3282-3122 (-NH₃), 1619 (C=N), 1521 (C=C), 1184 (C-N-C); ¹H-NMR δ_H (DMSO): 8.73 (brd, 4H, piridin-H), 7.54 (brd, 4H, piridin-H), 7.23 (d, J: 6.62 Hz, 2H, Ar-H), 7.00 (d, J: 6.56 Hz, 2H, Ar-H), 4.67 (s, 6H, -NH₃), 4.31 (s, 6H, -NH₃), 2.54 (s, 6H, CH₃), 1.47 (s, 6H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/z]: C₂₉H₃₇BF₂N₈OCl₂Pt₂ için hesaplanan: 1023.53, bulunan: 512.11 [M+2/2]⁺.

5.1.11. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV) (13) sentezi



Şekil 5.11: 13 Bileşiğinin Sentezi.

4,4'-Difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4adiaza-s-indasen (**11**) (87 mg, 0.17 mmol) ve diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (**1**) (50 mg, 0.08 mmol) 20 mL kuru toluende çözülerek üzerine 1 mL kuru piridin ilave edilerek 24 saat refluks edildi. Daha sonra reaksiyon karışımı süzüldü ve süzüntünün çözücüsü (toluen) döner buharlaştırıcı yardımıyla uzaklaştırıldı. Elde edilen ham ürün kolon kromatografisi yöntemi ile alumina doldurulmuş kolonda yürütücü olarak kloroform kullanılarak saflaştırıldı. Kapalı formülü C₉₀H₆₄B₂F₄N₁₆O₂Si olan mavimor renkli bileşikten 21 mg (%16.8) elde edildi. UV-vis (DMSO, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 682 (5.09), 524 (4.58); Floresans (DMSO, 6x10⁻⁶ M): λ_{em} : 693 nm; FT-IR (ATR, ν_{max} /cm⁻¹): 3053 (Aromatik-CH), 2922-2853 (Alifatik-CH), 1601 (C=N), 1525 (C=C), 1174 (C-N-C); ¹H-NMR δ_{H} (CDCl₃): 9.62 (m, 8H, Ar-H), 8.67 (brd, 8H, Ar-H), 8.38 (m, 8H, Ar-H), 6.94 (brd, 8H, Ar-H). 5.59 (d, *J*: 8.36 Hz, 4H, Ar-H), 2.65 (d, *J*: 8.36 Hz, 4H, Ar-H), 2.38 (s, 12H, CH₃), 0.42 (s, 12H, CH₃); Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₉₀H₆₄B₂F₄N₁₆O₂Si için hesaplanan:1527.28 bulunan:1527.74 [M]⁺.

5.1.12. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV)-cisplatin (14) Sentezi



Şekil 5.12: 14 Bileşiğinin Sentezi.

Cis-platin (105 mg, 0.355 mmol) ve AgNO₃ (56 mg, 0.33 mmol) 5 mL DMF içinde çözülüp 12 saat boyunca karıştırıldı, daha sonra santrifüj edildi ve oluşan beyaz katı ayrıldı. Kalan açık sarı çözelti üzerine üzerine **13** bileşiğinden (20 mg, 0.012 mmol) ilave edilip argon atmosferi altında 1 gece 80 °C de karıştırıldı. Daha sonra reaksiyon karışımı santrifuj edilip çöken katılar uzaklaştırıldı. Berrak koyu mavi çözelti 100 mL eter üzerine döküldü ve birkaç saat bekletildi. Oluşan katı ürün santrifujle ayrıldı önce suyla daha sonra asetonla ve en son eterle yıkandıktan sonra koyu mavi renkli ürün elde edildi. Kapalı formülü C₉₀H₈₈B₂Cl₄F₄N₂₄O₂Pt₄Si olan eflatun renkli bileşikten 5 mg (%15.1) elde edildi. UV-vis (DMSO, 1x10⁻⁵ M): λ_{max} nm (log ε) 684 (5.06), 524 (5.19); Floresans (DMSO, 6x10⁻⁶ M): λ_{em} : 693 nm; FT-IR (ATR, ν_{max} /cm⁻¹): 3202-3106 (-NH₃), 1601 (C=N), 1525 (C=C), 1175, 1168 (C-N-C); ¹H-NMR $\delta_{\rm H}$ (d₆-DMSO): 9.60 (m, 8H, Ar-H), 8.65 (brd, 8H, Ar-H), 8.40 (m, 8H, ArH), 6.92 (brd, 8H, Ar-H). 5.58 (d, *J*: 8.36 Hz, 4H, Ar-H), 4.64 (s, 12H, -NH₃), 4.28(s, 12H, -NH₃), 2.66 (d, *J*: 8.36 Hz, 4H, Ar-H), 2.38 (s, 12H, CH₃), 0.41 (s, 12H, CH₃) Kütle [MALDI-TOF MS *m*/*z*]: C₉₀H₈₈B₂Cl₄F₄N₂₄O₂Pt₄Si için hesaplanan: 2585.64 bulunan: 647.8 [M+4/4]⁺.



6. DENEYSEL BULGULAR

Tez çalışması kapsamında sentezlenen bileşiklerin (**1-14**) yapı karakterizasyonları FT-IR, UV-Vis, MALDI-TOF, ¹H-NMR spektroskopi teknikleri kullanılarak yapılmıştır. Ayrıca tek kristal olarak elde edilen bileşiklerin yapı karakterizasyonunda tek kristal X-ışını kırınımı tekniği kullanılmıştır. Sentezlenen bileşiklerin saflaştırma ve yapı karakterizasyon çalışmaları tamamlandıktan sonra bu bileşiklerin fotodinamik terapiye uygunluğunu belirlemek için öncelikle fotofiziksel ve fotokimyasal özellikleri tespit edilmiştir. Daha sonra, elde edilen bu bileşiklerin kanser hücrelerine karşı fotodinamik terapi aktivitelerinin belirlenmesi için *in vitro* hücre çalışmaları yapılmıştır.

6.1. Sentezlenen Bileşiklerin Yapı Karakterizasyonu

6.1.1. 1,3-Diiminoisoindolin Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.1: 1,3-Diiminoisoindolin Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.2: 1,3-Diiminoisoindolin Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3281 cm⁻¹ ve 3255 cm⁻¹'de R-C=N-H gerilmesi, 3182 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 1694 cm⁻¹'de aromatik -C=N gerilmesi, 1602 cm⁻¹ 'de aromatik -C=C- gerilmesi, 1529 cm-1'de –NH eğilmesi gözlenmiştir ve literatürde verilen değerler ile uyumludur [78, 79]. Spektrumda ~ 2200 cm⁻¹'de -C=N gerilmesine ait piklerin gözlenmemesi, 1,3-diiminoisoindolin bileşiğinin sentezlendiğini göstermektedir (Şekil 6.2).

6.1.2. Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.3: Diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.4: 1 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3057 cm⁻¹ ve 3024 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 1608 cm⁻¹'de aromatik -C=N gerilmesi, 1163 cm⁻¹ 'de C-N-C eğilmesi gözlenmiştir ve literatürde verilen değerler ile uyumludur [80]. Spektrumda \sim 3200 cm⁻¹'de -NH

gerilmesine ait piklerin gözlenmemesi, (1) numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.4).



Şekil 6.5: **1** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(1) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde toluen içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 693 nm'de Soret bandı ise 365 nm'de gözlenmiştir. Bulunan dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri B bandı bölgesinde 365 nm' de (log ϵ =4.07) ve Q bandı bölgesinde 693 nm' de (log ϵ =4.71) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur (Şekil 6.5).

6.1.3. Bis(4-piridinolato) silisyum (IV) ftalosiyanin (2) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.6: 2 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.7: 2 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3066 cm⁻¹-3053 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 1581 cm⁻¹'de aromatik -C=C- gerilmesi gözlenmiştir ve literatürde verilen değerler ile uyumludur [77, 81]. Bu sonuçlar **2** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.7).



Şekil 6.8: 2 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(2) bileşiğinin DHB matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.8'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{42}H_{24}N_{10}O_2Si$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 728.79 g/mol olan 2 bileşiğinin 633.640 m/z'de [M-O-piridin]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının doğruluğunu desteklemektedir.



Şekil 6.9: **2** Bileşiğinin Kloroform İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(2) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde kloroform içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 684 nm, Soret bandı ise 357 nm'de gözlenmiştir. Bulunan dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri B bandı bölgesinde 357 nm' de (log ϵ =4.60) ve Q bandı bölgesinde 684 nm' de (loge=5.08) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur (Şekil 6.9).

6.1.4. Bis(4-piridinolato) silisyum(IV) ftalosiyanin-cis-platin (3) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.10: 3 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.11: 3 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3258 cm⁻¹- 3112 cm⁻¹'de NH₃ gerilmesi, 1611-1497 cm⁻ ¹'de aromatik -C=C- gerilmesi gözlenmiştir ve **3** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.11).



Şekil 6.12: 3 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(3) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.12'de verimiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $[C_{42}H_{36}Cl_2N_{14}O_2Pt_2Si]^{2+}$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 1254.97 g/mol olan **3** bileşiğinin 628.497 m/z'de $[M+2/2]^+$ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının doğruluğunu desteklemektedir. Ayrıca spektrumda 556.150 m/z'de yapıdan iki piridin-cisplatin grubu ve 1 oksijen atomunun ayrılması ile oluşan kopma piki de görülmektedir.



Şekil 6.13: **3** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(3) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DMSO içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 692 nm, Soret bandı ise 357 nm'de gözlenmiştir. Bulunan

dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayıları (ϵ) spektrumunda B bandı bölgesinde 357 nm' de (log ϵ =4.69) ve Q bandı bölgesinde 692 nm' de (log ϵ =5.15) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur (Şekil 6.13).

6.1.5. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (4) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.14: 4 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.15: 4 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3414 cm⁻¹'de OH gerilmesi, 3036 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2961-2854 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1538 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve

1466 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **4** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.15).



Şekil 6.16: 4 bileşiğinin kütle spektrumu

(4) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.16'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{19}H_{19}BF_2N_2O$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 340.17 g/mol olan 4 bileşiğinin 341.873 m/z'de $[M+H]^+$ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının doğruluğunu desteklemektedir.



Şekil 6.17: **4** Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(4) bileşiğinin CDCl₃ içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde **H**_b ve **H**_c aromatik protonları 7.14-6.96 ppm aralığında gözlenmiştir. **H**_b protonu 7.14 ppm'de **H**c protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=8.3 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 6.96 ppm'de **H**_c protonu **H**_b protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=8.3 Hz) şeklinde gözlenmiştir. Pirol halkasındaki **H**_e protonları 5.99 ppm'de komşu karbon atomlarında eşleşebileceği proton olmadığı için tekli pik şeklinde gözlenmiştir. 5.02 ppm'de OH protonuna ait tekli pik gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (**H**_d ve **H**_f) 2.56 ve 1.46 ppm'de tekli pik şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.17)



Şekil 6.18: **4** Bileşiğinin Diklorometan İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(4) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DCM içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 501 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değeri 501 nm' de (log ϵ =5.12) şeklindedir (Şekil 6.18).



Şekil 6.19: **4** Bileşiğinin THF İçerisinde 1x10⁻⁸ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

4 bileşiğinin THF içerisindeki 1×10^{-8} M derişiminde çözeltisinin 480 nm'den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 510 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.19).

6.1.6. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2-iyodo-1,3,5,7-tetrametil-4bora-3a,4a-diaza-s-indasen (5) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.20: 5 Bileşiğinin Yapısı.


Şekil 6.21: 5 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3288 cm⁻¹'de OH gerilmesi, 3038 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2955-2854 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1517 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1462 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **5** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.21).



Şekil 6.22: 5 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(5) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.22'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{19}H_{18}BF_2IN_2O$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 466.07g/mol olan 5 bileşiğinin 466.714 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının doğruluğunu desteklemektedir.



Şekil 6.23: 5 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(5) bileşiğinin CDCl₃ içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde H_b ve H_c aromatik protonları 7.12-7.00 ppm aralığında gözlenmiştir. H_b protonu 7.12 ppm'de H_c protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=8.14 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 7.00 ppm'de H_c protonu H_b protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=8.14 Hz) şeklinde gözlenmiştir. Pirol halkasındaki H_f protonu 6.05 ppm'de komşu karbon atomlarında eşleşebileceği proton olmadığı için tekli pik şeklinde gözlenmiştir. 5.31 ppm'de OH protonuna ait tekli pik gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (H_d , H_e , H_g ve H_b) 2.64-1.47 ppm'de aralığında tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.23).



Şekil 6.24: **5** Bileşiğinin Diklorometan İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(5) bileşiğinin 1x10⁻⁵ M derişiminde DCM içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 515 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayıları (ϵ) spektrumunda 515 nm' de (log ϵ =4.76) şeklindedir (Şekil 6.24).



Şekil 6.25: **5** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

5 bileşiğinin toluen içerisindeki 1×10^{-6} M derişimindeki çözeltisinin 480 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 531 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.25).

6.1.7. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (6) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.26: 6 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.27: 6 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3493 cm⁻¹'de OH gerilmesi, 3056 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2956-2851 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1521 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1468 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **6** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.27).



Şekil 6.28: 6 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(6) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.28'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{19}H_{17}BF_2I_2N_2O$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 591.97g/mol olan 6 bileşiğinin 591.85 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının doğruluğunu desteklemektedir.



Şekil 6.29: 6 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(6) bileşiğinin d₆-DMSO içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde H_b ve H_c aromatik protonları 7.16-6.94 ppm aralığında gözlenmiştir. H_b protonu 7.16 ppm'de **H**_c protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (${}^{3}J_{HH}$ =8.50 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 6.94 ppm'de **H**_c protonu **H**_b protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (${}^{3}J_{HH}$ =8.50 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 9.96 ppm'de OH protonuna ait tekli pik gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (**H**_d ve **H**_e) 2.53-1.43 ppm'de aralığında tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.29).



Şekil 6.30: 6 Bileşiğine Ait Tek Kristal X-ışını Kırınımı ile Çözülmüş Yapısı.

Bileşik Kodu	6	
Empirical formula	C19H17BF2I2N2O	
Formula weight	591.96	
Temperature	173(2) K	
Crystal system	Monoclinic	
Space group	P 21/c	
Unit cell dimensions	$a = 21.844(3) \text{ Å} \alpha = 90^{\circ}.$	
	$b = 10.6141(13) \text{ Å} \beta = 112.882(8)^{\circ}.$	
	$c = 18.324(3) \text{ Å} \gamma = 90^{\circ}.$	
Volume	3914.2(10) Å ³	
Z	8	
Density (calculated)	2.009 Mg/m ³	
Absorption coefficient	3.244 mm ⁻¹	
F(000)	2256	
Theta range for data collection	2.024 to 27.485°.	
Reflections collected	33898	
Independent reflections	8944 [R(int) = 0.1009]	
Data / restraints / parameters	8944 / 0 / 495	
Goodness-of-fit on F ²	0.983	
Final R indices [I>2sigma(I)]	R1 = 0.0534, wR2 = 0.1265	
R indices (all data)	R1 = 0.0916, wR2 = 0.1466	

Tablo 6.1: 6 Bileşiğine Ait Kristal Yapı Değerleri.

6 bileşiğinin tek kristal X-ışını kırınımı yöntemiyle çözülmüş olan yapısı Şekil 6.30'da verilmiştir. Tek kristal X-ışını kırınımı ölçümü sonucu elde edilen veriler Tablo 6.1'de verilmiştir ve önerilen yapıyı desteklemektedir.



Şekil 6.31: **6** Bileşiğinin THF İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(6) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde THF içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 533 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri 533 nm' de (log ϵ =4.96) şeklindedir (Şekil 6.31).



Şekil 6.32: **6** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

6 bileşiğinin toluen içerisindeki 1×10^{-6} M derişimindeki çözeltisinin 480 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 553 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.32).

6.1.8. 4,4'-difloro-8-(4-hidroksi-3-iyodo)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (7) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.33: 7 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.34: 7 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3482 cm⁻¹'de OH gerilmesi, 3064 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2960-2854 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1520 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1455 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve 7 numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir.



Şekil 6.35: 7 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(7) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.35'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{19}H_{16}BF_2I_3N_2O$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 717.86 g/mol olan 7 bileşiğinin 717.01 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.36: 7 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(7) bileşiğinin d₆-aseton içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde H_b , H_c ve H_d aromatik protonları 7.59-7.15 ppm aralığında gözlenmiştir. H_b protonu 7.59

ppm'de \mathbf{H}_{c} protonu ile orto eşleşmesi yaparak broad pik şeklinde gözlenmiştir. 7.15 ppm'de ise \mathbf{H}_{c} ve \mathbf{H}_{d} protonları üst üste gelmiş şekilde gözlenmiştir. 5.61 ppm'de OH protonuna ait tekli pik gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (\mathbf{H}_{d} ve \mathbf{H}_{e}) 2.61 ve 1.52 ppm'de tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.36).



Şekil 6.37: 7 Bileşiğine Ait Tek Kristal X-ışını Kırınımı ile Çözülmüş Yapısı.

Bileşik Kodu	7	
Empirical formula	C19H16BF2I3N2O	
Formula weight	717.85	
Temperature	173(2) K	
Crystal system	Triclinic	
Space group	P -1	
Unit cell dimensions	$a = 9.5531(10) \text{ Å} \alpha = 64.349(4)^{\circ}.$	
	$b = 11.1870(11) \text{ Å} \beta = 81.513(5)^{\circ}.$	
	$c = 11.5739(12) \text{ Å} \gamma = 76.348(5)^{\circ}.$	
Volume	1082.0(2) Å ³	
Z	2	
Density (calculated)	2.203 Mg/m ³	
Absorption coefficient	4.362 mm ⁻¹	
F(000)	668	
Theta range for data collection	1.955 to 27.484°.	
Reflections collected	35427	
Independent reflections	4952 [R(int) = 0.0509]	
Data / restraints / parameters	4952 / 0 / 258	
Goodness-of-fit on F ²	1.028	
Final R indices [I>2sigma(I)]	R1 = 0.0232, wR2 = 0.0541	
R indices (all data)	R1 = 0.0261, wR2 = 0.0556	

Tablo 6.2: 7 Bileşiğine Ait Kristal Yapı Değerleri.

7 bileşiğinin tek kristal X-ışını kırınımı yöntemiyle çözülmüş olan yapısı Şekil 6.37'de verilmiştir. Tek kristal X-ışını kırınımı ölçümü sonucu elde edilen veriler Tablo 6.2'de verilmiştir ve önerilen yapıyı desteklemektedir.



Şekil 6.38: **7** Bileşiğinin DCM İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(7) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DCM içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 537 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayıları (ϵ) spektrumunda 533 nm' de (log ϵ =4.86) şeklindedir (Şekil 6.38).



Şekil 6.39: **7** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

7 bileşiğinin toluen içerisindeki 1×10^{-6} M derişimindeki çözeltisinin 480 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 558 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.39).

6.1.9. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi-3,5-diiyodo)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (8) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.40: 8 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.41: 8 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3449 cm⁻¹'de OH gerilmesi, 3058 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2956-2853 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1533 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1455 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **8** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.41).



Şekil 6.42: 8 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(8) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.42'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{19}H_{15}BF_2I_4N_2O$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 841.76 g/mol olan 8 bileşiğinin 841.12 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.43: 8 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(8) bileşiğinin d-CDCl₃ içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde H_b aromatik protonları 7.54 ppm'de komşu karbon atomlarında eşleşebileceği proton

olmadığı için tekli pik şeklinde gözlenmiştir. 6.01 ppm'de OH protonuna ait tekli pik gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (\mathbf{H}_c ve \mathbf{H}_d) 2.57 ve 1.47 ppm'de tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.43).



Şekil 6.44: 8 Bileşiğine Ait Tek Kristal X-ışını Kırınımı ile Çözülmüş Yapısı.

Bileşik Kodu	8		
,			
Empirical formula	C19H15BF2I4N2O		
Formula weight	843.74		
Temperature	173(2) K		
Crystal system	Triclinic		
Space group	P -1		
Unit cell dimensions	$a = 6.9806(7) \text{ Å} \alpha = 85.019(6)^{\circ}.$		
	$b = 12.1148(13) \text{ Å} \beta = 80.301(6)^{\circ}.$		
	$c = 14.1250(16) \text{ Å}$ $\gamma = 79.779(5)^{\circ}.$		
Volume	1156.8(2) Å ³		
Z	2		
Density (calculated)	2.422 Mg/m ³		
Absorption coefficient	5.417 mm ⁻¹		
F(000)	772		
Theta range for data collection	1.465 to 26.371°.		

Tablo 6.3: 8 Bileşiğine Ait Kristal Yapı Değerleri.

Tablo 6	.3: I	Devam.
---------	-------	--------

Reflections collected	15548		
Independent reflections	4685 [R(int) = 0.0433]		
Data / restraints / parameters	4685 / 168 / 267		
Goodness-of-fit on F ²	1.077		
Final R indices [I>2sigma(I)]	R1 = 0.0328, wR2 = 0.0706		
R indices (all data)	R1 = 0.0389, wR2 = 0.0737		

8 bileşiğinin tek kristal X-ışını kırınımı yöntemiyle çözülmüş olan yapısı Şekil 6.44'de verilmiştir. Tek kristal X-ışını kırınımı ölçümü sonucu elde edilen veriler Tablo 6.3'de verilmiştir ve önerilen yapıyı desteklemektedir.



Şekil 6.45: **8** Bileşiğinin DCM İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(8) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DCM içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 540 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değeri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayının (ϵ) logaritmik değeri 540 nm' de (log ϵ =4.92) şeklindedir (Şekil 6.45).



Şekil 6.46: **8** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

8 bileşiğinin toluen içerisindeki 1×10^{-6} M derişimindeki çözeltisinin 480 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 560 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.46).

6.1.10. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum(IV) (9) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.47: 9 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.48: 9 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3065 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2957-2857 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1545 cm⁻¹'de C=N gerilmesi, 1511 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1473 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **8** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.48).



Şekil 6.49: 9 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(9) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.49'da verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{70}H_{52}B_2F_4N_{12}O_2Si$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 1218.97 g/mol olan 9 bileşiğinin 1218.82 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.50: **9** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(9) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde toluen içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 683 nm, Soret bandı ise 356 nm'de gözlenmiştir. 502 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri B bandı bölgesinde 356 nm'de (log ϵ =5.00) ve Q bandı bölgesinde 683 nm'de (log ϵ =5.44) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur. BODIPY bileşikleri ise 500 nm civarında karakteristik absorpsiyon piki vermektedirler. **9** numaralı bileşiğin UV-Vis spektrumu verileri BODIPY bileşiklerinin bu karakteristik özellikleri ile uyumludur (Şekil 6.50).



Şekil 6.51: **9** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

9 bileşiğinin toluen içerisindeki 1×10^{-6} M derişimindeki çözeltisinin 480 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 687 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.51).

6.1.11. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV) (10) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.52: 10 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.53: 10 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3066 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2952-2854 cm⁻¹ aralığında alifatik -CH gerilmesi, 1604 cm⁻¹'de C=N gerilmesi, 1457 cm⁻¹'de C=C

gerilmesi gözlenmiştir ve **10** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.53).



Şekil 6.54: 10 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(10) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.54'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{70}H_{48}B_2F_4I_4N_{12}O_2Si$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 1722.55 g/mol olan 10 bileşiğinin 1722.81 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.55: 10 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(10) bileşiğinin d-CDCl₃ içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde H_a ve H_b aromatik protonları 9.67-8.42 ppm aralığında gözlenmiştir. 5.46-2.63 ppm aralığında BODIPY üzerindeki H_c ve H_d protonları gözlenmiştir. H_d protonu 5.46 ppm'de H_c protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=8.45 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 2.63 ppm'de H_c protonu H_d protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=8.45 Hz) şeklinde gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (H_e ve H_f) 2.40-0.45 ppm aralığında tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.55).



Şekil 6.56: **10** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(10) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde toluen içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 684 nm, Soret bandı ise 356 nm'de gözlenmiştir. 533 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri B bandı bölgesinde 356 nm'de (log ϵ =4.75) ve Q bandı bölgesinde 684 nm'de (log ϵ =5.07) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur. BODIPY bileşikleri ise 500 nm civarında karakteristik absorpsiyon piki vermektedirler. **10** numaralı bileşiğin UV-Vis spektrumu verileri BODIPY bileşiklerinin bu karakteristik özellikleri ile uyumludur (Şekil 6.56).



Şekil 6.57: **10** Bileşiğinin Toluen İçerisinde 2x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 650 nm).

10 bileşiğinin toluen içerisindeki $2x10^{-6}$ M derişimindeki çözeltisinin 650 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 688 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.57).

6.1.12. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7-tetra metil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (11) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.58: 11 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.59: 11 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3040 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2922-2850 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1638 cm⁻¹'de C=N gerilmesi, 1523 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1493 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **11** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.59).



Şekil 6.60: 11 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(11) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.60'da verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü C₂₉H₂₅BF₂N₄O ve hesaplanan moleküler ağırlığı 494.34 g/mol olan 11 bileşiğinin 494.31 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.61: **11** Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(11) bileşiğinin d₆-DMSO içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde piridin grubuna ait H_f ve H_g protonları sırasıyla 8.62 ve7.32 ppm'de gözlenmiştir. H_b ve H_c aromatik protonları 7.23-6.97 ppm aralığında gözlenmiştir. H_b protonu 7.23 ppm'de H_c protonları ile orto ve para eşleşmesi yaparak ikilinin ikilisi (³J_{HH}=8.03 ve 2.2 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 6.97 ppm'de H_c protonu H_b protonu ile orto ve para eşleşmesi yaparak ikilinin ikilisi (³J_{HH}=8.03 ve 2.2 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 9.94 ppm'de OH protonuna ait tekli pik gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (H_d ve H_c) 2.48-1.42 ppm'de aralığında tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır.



Şekil 6.62: **11** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(11) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DMSO içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 522 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değeri (λ_{max}) ve bu değere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayının (ϵ) logaritmik değeri 522 nm'de (log ϵ =4.83) şeklindedir (Şekil 6.62).



Şekil 6.63: **11** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

11 bileşiğinin toluen içerisindeki 1×10^{-6} M derişimindeki çözeltisinin 480 nm'den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 540 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.63).

6.1.13. 4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-dipiridinil-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen-cisplatin (12) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.64: 12 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.65: 12 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3282-3122 cm⁻¹'de NH₃ gerilmesi, 1619 cm⁻¹'de C=N gerilmesi, 1521 cm⁻¹'de C=C gerilmesi gözlenmiştir ve **12** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.65).



Şekil 6.66: 12 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(12) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.66'da verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{29}H_{25}BF_2N_4O$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 1023.53 g/mol olan 12 bileşiğinin 512.109 m/z'de $[M+2/2]^+$ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.67: 12 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(12) bileşiğinin d₆-DMSO içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde piridin grubuna ait H_g ve H_f protonları sırasıyla 8.73 ve 7.54 ppm'de gözlenmiştir. H_b ve H_c aromatik protonları ise 7.23 ve 7.00 ppm'de gözlenmiştir. H_b protonu 7.23 ppm'de H_c protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=6.62 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 7.00 ppm'de H_c protonu H_b protonu ile orto eşleşmesi yaparak ikili pik (³J_{HH}=6.56 Hz) şeklinde gözlenmiştir. 4.67 ve 4.31 ppm'de NH₃ protonlarına ait tekli pikler gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (H_d ve H_c) 2.54-1.47 ppm'de aralığında tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.67).



Şekil 6.68: **12** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(12) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DMSO içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde 524 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalga boyu değeri (λ_{max}) ve bu değere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayının (ϵ) logaritmik değeri 524 nm'de (log ϵ =4.83) şeklindedir.



Şekil 6.69: **12** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 2x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 480 nm).

12 bileşiğinin toluen içerisinde $2x10^{-6}$ M derişimindeki çözeltisinin 480 nm'den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 541 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.69).

6.1.14. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV) (13) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.71: 13 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3053 cm⁻¹'de aromatik -CH gerilmesi, 2922-2853 cm⁻¹'de alifatik -CH gerilmesi, 1601 cm⁻¹'de C=N gerilmesi, 1525 cm⁻¹'de C=C gerilmesi ve 1462 cm⁻¹'de B-N pikleri gözlenmiştir ve **13** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.71).



Şekil 6.72: 13 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(13) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.72'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{90}H_{64}B_2F_4N_{16}O_2Si$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 1527.28 g/mol olan 13 bileşiğinin 1527.74 m/z'de [M]⁺ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.



Şekil 6.73: 13 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(13) bileşiğinin d-CDCl₃ içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde piridin grubuna ait H_h ve H_g protonları sırasıyla 8.67 ve 6.94 ppm'de gözlenmiştir. H_a , H_b , H_c ve H_d aromatik protonları 9.62-2.65 ppm aralığında gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (H_e ve H_f) sırasıyla 2.38 ve 0.42 ppm'de tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.73).



Şekil 6.74: **13** bileşiğinin DMSO içerisinde 1x10⁻⁵ M derişimindeki UV-Vis spektrumu.

(13) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DMSO içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 682 nm, Soret bandı ise 348 nm'de gözlenmiştir. 524 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri B bandı bölgesinde 348 nm'de (log ϵ =4.52) ve Q bandı bölgesinde 682 nm'de (log ϵ =5.09) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur. BODIPY bileşikleri ise 500 nm civarında karakteristik absorpsiyon piki vermektedirler. **13** numaralı bileşiğin UV-Vis spektrumu verileri BODIPY bileşiklerinin bu karakteristik özellikleri ile uyumludur (Şekil 6.74).



Şekil 6.75: **13** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 6x10⁻⁶ M Derişimindeki Floresans Spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 655 nm).

13 bileşiğinin toluen içerisindeki 6x10⁻⁶ M derişimindeki çözeltisinin 655 nm'den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 693 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.75).

6.1.15. Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV)-cisplatin (14) Bileşiğinin Yapı Karakterizasyonu



Şekil 6.76: 14 Bileşiğinin Yapısı.



Şekil 6.77: 14 Bileşiğinin FT-IR Spektrumu.

FT-IR spektrumunda, 3202-3106 cm⁻¹ aralığında NH₃ gerilmesi, 1601 cm⁻¹'de C=N gerilmesi ve 1525 cm⁻¹'de C=C gerilmesi pikleri gözlenmiştir ve **14** numaralı bileşiğin yapısının doğruluğunu desteklemektedir (Şekil 6.77).



Şekil 6.78: 14 Bileşiğinin Kütle Spektrumu.

(14) bileşiğinin DIT matriksi kullanılarak alınan kütle spektrumu Şekil 6.78'de verilmiştir. Spektrum incelendiğinde kapalı formülü $C_{90}H_{88}B_2Cl_4F_4N_{24}O_2Pt_4Si$ ve hesaplanan moleküler ağırlığı 2585.64 g/mol olan 14 bileşiğinin 647.8 m/z'de $[M+4/4]^+$ moleküler iyon piki gözlenmesi beklenen yapının oluştuğunu desteklemektedir.


Şekil 6.79: 14 Bileşiğinin ¹H-NMR Spektrumu.

(14) bileşiğinin d₆-DMSO içerisinde alınan ¹H-NMR spektrumu incelendiğinde piridin grubuna ait H_h ve H_g protonları sırasıyla 8.65 ve 6.92 ppm'de gözlenmiştir. H_a , H_b , H_c ve H_d aromatik protonları 9.60-2.66 ppm aralığında gözlenmiştir. 4.68 ve 4.28 ppm'de NH₃ protonlarına ait tekli pikler gözlenmiştir. BODIPY çekirdeği üzerindeki metil protonları (H_e ve H_f) sırasıyla 2.38-0.41 ppm'de tekli pikler şeklinde gözlenmiştir. Bu bileşik için gözlenen tüm kimyasal kayma değerleri (δ), eşleşme sabitleri (J) ve integrasyon değerleri yapının doğruluğunu kanıtlamaktadır (Şekil 6.79).



Şekil 6.80: **14** Bileşiğinin DMSO İçerisinde 1x10⁻⁵ M Derişimindeki UV-Vis Spektrumu.

(14) bileşiğinin 1×10^{-5} M derişiminde DMSO içerisinde alınan UV-Vis spektrumu incelendiğinde Q bandı 684 nm, Soret bandı ise 348 nm'de gözlenmiştir. 524 nm'de BODIPY grubuna ait band gözlenmiştir. Bulunan dalgaboyu değerleri (λ_{max}) ve bu değerlere karşılık gelen molar ekstinksiyon katsayılarının (ϵ) logaritmik değerleri B bandı bölgesinde 348 nm'de (log ϵ =4.52) ve Q bandı bölgesinde 684 nm'de (log ϵ =5.06) şeklindedir. Bu bandlar ftalosiyaninler için karakteristiktir ve yapıyla uyumludur. BODIPY bileşikleri ise 500 nm civarında karakteristik absorpsiyon piki vermektedirler. 14 numaralı bileşiğin UV-Vis spektrumu verileri BODIPY bileşiklerinin bu karakteristik özellikleri ile uyumludur (Şekil 6.80).



Şekil 6.81: **14** bileşiğinin DMSO içerisinde 6x10⁻⁶ M derişimindeki floresans spektrumu (Uyarılma dalga boyu: 655 nm).

14 bileşiğinin toluen içerisindeki $2x10^{-6}$ M derişimindeki çözeltisinin 480 nm den uyarılması ile elde edilen floresans spektrumunda emisyon maksimum değeri 693 nm olarak gözlenmiştir (Şekil 6.81).

6.2. Sentezlenen Bileşiklerin Fotofiziksel ve Fotokimyasal Özelliklerinin İncelenmesi

Tez çalışması kapsamında sentezlenen bileşiklerin sentez, saflaştırma ve yapı karakterizasyonu tamamlandıktan sonra bu bileşiklerin fotofiziksel (floresans quantum verimleri ve ömürleri) ve fotokimyasal (singlet oksijen kuantum verimleri) özellikleri incelenmiştir. Bunun için UV-Vis ve floresans spektrometrelerinden faydalanılmıştır.

6.2.1. Sentezlenen bileşiklerin farklı çözücüler içerisindeki UV-Vis spektrumlarının incelenmesi

Tez kapsamında sentezlenen bileşiklerin farklı çözücülerdeki davranışlarını görmek için polar ve apolar çözücüler içerisinde hazırlanan çözeltilerinin UV-Vis spektrumunda gözlenen dalga boyu değişimleri incelenmiştir (Şekil 6.82-6.85). Farklı çözücülerde yapılan bu analizler bileşiklerin fotofiziksel ve fotokimyasal ölçümlerinin hangi çözücü içerisinde çalışılabileceği konusunda önemli bilgiler sunmaktadır.



Şekil 6.82: 4 bileşiğinin değişik çözücüler içerisindeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.83: 9 bileşiğinin değişik çözücüler içerisindeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.84: 10 bileşiğinin değişik çözücüler içerisindeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.85: 12 bileşiğinin değişik çözücüler içerisindeki UV-Vis Spektrumları.

Sentezlenen bileşiklerin farklı çözücülerdeki davranışları incelendiğinde BODIPY, Q ve Soret bandlarında değişik çözücüler içerisinde çok büyük bir fark gözlenmemiştir. Bu nedenle fotofiziksel ve fotokimyasal özelliklerinin incelenmesi için düşük toksisite değerlerine sahip olan DMSO çözücü olarak seçilmiştir.

6.2.2. Sentezlenen bileşiklerin agregasyon ölçümleri

Tez kapsamında sentezlenen bileşiklerin DMSO içerisinde değişik derişimlerdeki absorpsiyon davranışlarıölçülerek agregasyon özellikleri incelenmiştir (Şekil 6.86-6.96). Agregasyon özelliği çalışılan sıcaklığa, çözücüye, ftalosiyaninlerde merkez metal atomuna, sübstitüent sayısına ve sübstitüentin pozisyonuna bağlı olarak ortaya çıkabilir.



Şekil 6.86: **4** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.87: **5** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.88: **6** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.89: **7** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.90: **8** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.91: **9** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.92: 10 bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.93: **11** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.94: **12** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.95: **13** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.



Şekil 6.96: **14** bileşiğinin DMSO içerisinde farklı derişimlerdeki UV-Vis Spektrumları.

UV-Vis spektrumları incelendiğinde, derişim arttıkça absorpsiyonda herhangi bir azalma veya dalga boylarında maviye kayma gözlenmemiştir. Bir bileşiğin belirli bir dalga boyunda ışığı absorplama ölçüsüne molar absorpsiyon katsayısı (ε) denir. Tez kapsamında sentezlenen bileşiklerin molar absorpsiyon katsayıları, derişime bağlı absorpsiyon değişim grafiğinden hesaplanmıştır ve bu grafiklerin Lambert-Beer yasasına uygun olarak değiştiği görülmüştür. Bu bilgilere dayanarak bileşiklerin DMSO içerisinde çalışılan konsantrasyon aralığında agregasyon yapmadıkları sonucuna varılmıştır.

6.2.3. Sentezlenen Bileşiklerin Fotokimyasal Ölçümleri

Tez kapsamında sentezlenen ftalosiyanin bileşiklerinin fotokimyasal ölçümleri için şekil 6.97'de gösterilen ölçüm düzeneği kullanılmıştır. Işık kaynağı olarak 300W'lık General Electric Quartz lamba, ultraviyole ve infrared radyasyonlarını filtrelemek için su filtresi ve 600 nm'lik bir filtre, ayrıca ölçümleri yapılacak ftalosiyanin fotosensitizer bileşiklerinin dalga boyuna uygun olan (ör. 670 nm) bir filtre daha kullanılmıştır. Tez kapsamında sentezlenen BODIPY bileşiklerinin fotokimyasal ölçümlerini yapmak için LumaCare Model LC-122 cihazı kullanılmıştır.



Şekil 6.97: Fotokimyasal Ölçüm Düzeneği.

6.2.3.1. Singlet Oksijen Kuantum Verimi Ölçümleri

İndirekt metodla singlet oksijen kuantum verimi, singlet oksijen söndürücü (quencher) olarak kullanılan 1,3-difenilisobenzofuran (DPBF) bileşiğinin absorbans değişimi izlenerek belirlenebilmektedir. Bunun için tez kapsamında sentezlenen bileşikler 1x10⁻⁵M konsantrasyonda DMSO içerisinde hazırlandıktan sonra içerisine 3x10⁻⁵ M derişiminde DPBF ilave edildi. Daha sonra bu karışım aynı süre aralıklarıyla 2,115x10¹⁵ photons s⁻¹ cm⁻² şiddetindeki ışığa maruz bırakılarak UV-Vis spektrumları alındı. DPBF bileşiğine ait 417 nm'deki absorpsiyonunun değişimi incelendi (Şekil 6.98-6.108).



Şekil 6.98: **4** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.99: **5** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.100: 6 bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.101: **7** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.102: 8 bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.103: 9 bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.104: **10** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.105: **11** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.106: **12** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.107: **13** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.



Şekil 6.108: **14** bileşiğinin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri sırasındaki UV-Vis spektrumu değişimi.

6.2.4. Sentezlenen bileşiklerin fotofiziksel ölçümleri

Fotofiziksel ölçümler için sentezlenen bileşiklerin floresans spektrumları alındı. Bu spektrumlar ve floresans kuantum verimleri bilinen standart maddelerin floresans spektrumları kullanılarak tez kapsamında sentezlenen bileşiklerin floresans kuantum verimleri hesaplandı.

Tez kapsamında sentezlenen bileşiklerin floresans ömürleri Horiba-Jobin-Yvon-SPEX Fluorolog 3-2iHR cihazında ölçülmüştür (Şekil 6.109-119).



Şekil 6.109: 4 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.110: 5 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.111: 6 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.112: 7 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.113: 8 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.114: 9 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.115: 10 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.116: 11 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.117: 12 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.118: 13 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.



Şekil 6.119: 14 bileşiğinin floresans ömür spektrumu.

6.3. Sentezlenen Fotosensitizer Bileşiklerinin *in vitro* hücre çalışmaları

Tez kapsamında sentezlenen silisyum ftalosiyanin bileşiklerinin in vitro PDT uygulamaları için Gebze Teknik Üniversitesi Moleküler Biyoloji Bölümü'nden temin edilen HeLa ve MCF 7 hücre hatları kullanıldı.

6.3.1. Hücre Kültürü solüsyonları hazırlanışı

• Besiyeri, Dulbecco's Modified Eagle Medium (DMEM) içerisine %10 oranında fetal sığır serumu (FBS), %1 oranında penisilin/streptomisin ilave edilerek hazırlanmıştır.

• Hücrelerin hücrelerle bir arada olmasını sağlayan kaderin moleküllerini ve hücrelerin büyüdüğü ortamla temasını sağlayan fokal adhezyon moleküllerini parçalayan bir enzim olan tripsin DPBS içerisinde 3X olacak şekilde hazırlanmıştır. Tripsin enzimi çalışmalar sırasında -20°C'de saklanmıştır.

•Çalışmalar sırasında ticari olarak alınmış Dulbecco's phosphate-buffered saline (DPBS) kullanılmıştır.

• Hücre dondurma besiyeri ise FBS içerisine %10 DMSO ilave edilerek hazırlanmış ve ışık ile muamele edilmemesine dikkat edilerek +4°C'de inkübe edilerek kullanılmıştır.

6.3.2. Hücre Kültürü ortamı

HeLa ve MCF 7 hücreleri besiyeri ortamında kültüre edilerek 37°C'de ve %5 CO₂ ihtiva eden inkübatörde muhafaza edilmiştir. Hücrelerin besiyerleri ortalama 2-3 günde bir taze besiyeri ile değiştirilmiştir. Ayrıca hücre yoğunluğu %70-80'e ulaştığında alt kültürleme yapılmıştır.

6.3.3. Alt Kültürleme

HeLa ve MCF 7 hücre hatları bulunduğu yüzeye yapışarak, tek bir hücre tabakası oluşturarak büyürler. Hücreler yüzeyi tam olarak kapladığında (konfluent) büyüme önce yavaşlar daha sonra durur. Hücrelerin düzenli bir şekilde büyümeye devam etmesi için alt kültürleme yapılması gerekir. Bunun için öncelikle %80-90 konfluent olan hücrelerin eski besiyeri uzaklaştırıldı. Daha sonra eski besiyerinden kalan kalıntıların uzaklaştırılması için PBS ile yıkandı. Hücre-hücre ve hücre-yüzey bağlantılarının kırılması için 1-1.5mL 3X tripsin etilendiamin tetraasetik asit ilave edilip 2-3 dk 37°C'de, %5 CO₂ inkübatöründe enzimin aktive olması için beklenildi. Enzim aktivasyonunu durdurmak için ortama taze besiyeri eklendi ve birbirlerinden ve yüzeyden ayrılmış olan hücreler pipetajlanıp oda sıcaklığında 1500 rpm'de 5 dk santrifüjlendi. Santrifüj sonrası süpernatant uzaklaştırıldı ve kalan pellet taze besiyerinde homojenize edildi. Hücre yoğunluğuna göre 1/2, 1/3, 1/6 oranında bölünerek inkübasyona bırakıldı.

6.3.4. Fotodinamik terapi uygulama protokolü

Tez çalışmasında *in vitro* fotodinamik terapi uygulamaları için üç ayrı 96 kuyucuklu plaklara 5×10^3 hücre/100 µL olacak şekilde ekim yapıldı. Hücreler lag fazına geldiğinde üçer kopya olarak ftalosiyanin içermeyen negatif kontroller ve ftalosiyanin bileşiklerinin değişik konsantrasyonları uygulandı. Hücrelerin 24 saat boyunca ftalosiyaninlerle 37° C'de, %5 CO₂ 'de inkübasyonunun ardırdan eski besiyeri uzaklaştırıldı ve 100 µL PBS ile üçer kez yıkama yapıldı. Her uygulama için deneyler 3 grup üzerinden gerçekleştirildi.

- 1. Grup: Karanlık toksisite: Plaklar tamamen karanlığa maruz bırakıldı. Hiç ışık uygulanmayan gruptur.
- 2. Grup: Plaklar 1.0 joule enerjiye sahip ışığa maruz bırakıldı.
- 3. Grup: Plaklar 2.0 jolue enerjiye sahip ışığa maruz bırakıldı.

2. ve 3. Gruplar için ışık kaynağı olarak LumaCare Model LC-122 kullanıldı. Her bir fotosensitizer için fotosensitizerin aktivasyon dalga boyuna uygunluk gösteren fiber optik prop kullanıldı. Işık ile muamele sonrası plaklar tekrar 24 saatliğine 37°C'de, %5 CO₂ 'de inkübe edildi.



Şekil 6.120: LumaCare Model LC-122, bir non-coherent (lazer olmayan, ışığı doğrusal olarak vermeyen) ışık kaynağıdır.

6.3.5. Hücre canlılığının belirlenmesi

24 saat sonunda ışık uygulanmış 96 kuyucuklu plakların eski besiyeri çekilmiş herbir kuyucuğuna 100 µL MTT (3-[4,5-dimetilthiazol-2-il]-2,5-difeniltetrazolyum bromid) solüsyonu eklendi ve 4 saat boyunca inkübe edildi. 4 saat sonunda kuyucuklardan solüsyon tamamen uzaklaştırılıp, oluşan formazan kristallerini çözmek için herbir kuyucuğa 100 µL DMSO ilave edildi ve absorbans 570 nm'de Multiskan[™] FC Microplate Photometer cihazında okundu (Şekil 6.121-124). Fotodinamik terapi uygulaması sonunda absorbans değerlerine göre sağ kalım düzeyleri aşağıdaki formül ile hesaplandı.

(PDT uygulanmış test kuyucuklarının absorbans değerlerinin ortalaması/negatif kontrol kuyucuklarının absorbans değerlerinin ortalaması)x100



Şekil 6.121: **10** bileşiğinin artan derişimlerine ve farklı enerjilerdeki ışığa maruz bırakılmış HeLa hücrelerinde % sağ kalım grafiği.



Şekil 6.122: **13** bileşiğinin artan derişimlerine ve farklı enerjilerdeki ışığa maruz bırakılmış HeLa hücrelerinde % sağ kalım grafiği.



Şekil 6.123: **10** bileşiğinin artan derişimlerine ve farklı enerjilerdeki ışığa maruz bırakılmış MCF-7 hücrelerinde % sağ kalım grafiği.



Şekil 6.124: **13** bileşiğinin artan derişimlerine ve farklı enerjilerdeki ışığa maruz bırakılmış MCF-7 hücrelerinde % sağ kalım grafiği.

7. SONUÇLAR VE YORUMLAR

Bu tez kapsamında kanserin teshis ve tedavisinde kullanılabilecek ftalosiyanin-BODIPY (Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7-tetrametil-4bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV) (10)), ftalosiyanin-BODIPY-cis-platin (Eksenel bis(4,4'-difloro-8-(4-oksi)-fenil-2,6-dipiridil-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen) ftalosiyaninato silisyum (IV)-cisplatin kompleksi (14)) fotosensitizerleri elde edilmiştir. Bu bileşiklerin öncül türevleri olan farklı sayıda iyot atomu (5-8), piridin ve piridin-cisplatin grublarını içeren BODIPY (11 ve 12) bileşikleri sentezlenmiştir. Tez kapsamında sentezlenen tüm bileşiklerin yapıları değişik spektroskopik yöntemler (FT-IR, Kütle, ¹H-NMR, UV-Vis, floresans ve tek kristal olarak elde edilen bileşikler için X-ışını kırınımı) ile aydınlatılmıştır. Bu çerçevede PDT'nin temelini oluşturan fotosensitizer olarak silisyum ftalosiyanin bileşiği seçilmiştir. Silisyum ftalosiyanin bileşiğine aksiyel pozisyonundan BODIPY ve cis-platin gruplarının sübstitüe edilmesi sayesinde kanser tedavisi için gerekli olan kemoterapi ve görüntüleme özellikleri de bu fotosensitizer moleküllerine ilave edilmiştir. Daha sonra bu bileşiklerin fotodinamik terapiye uygunluğunu belirlemek amacıyla öncelikle fotofiziksel ve fotokimyasal özellikleri tespit edilmiş ayrıca elde edilen bu fotosensitizerlerin kanser hücrelerine karşı fotodinamik terapi aktivitelerinin belirlenmesi için HeLa (rahim ağızı kanseri) ve MCF 7 (mem kanseri) kanser hücrelerine karsı *in vitro* hücre çalışmaları yapılmıştır. Bu tez kapsamında yapılan çalışmalar göz önüne alındığında sentezlenen yeni ftalosiyanin bileşiklerinin fotosensitizer olarak kullanılabilme potansiyellerinin olduğunu görülmektedir.



Şekil 7.1: 9 ve 10 numaralı bileşiklerin toluen içerisinde normalize edilmiş UV-Vis spektrumları.

Tez kapsamında sentezlenen 9 ve 10 numaralı ftalosiyanin bileşiklerinin UV-Vis spektrumları karşılaştırıldığında Q bandlarının dalga boyu benzer olmakla birlikte 10 numaralı bileşiğin yapısında ki iyot atomlarının ağır atom etkisinden dolayı BODIPY gruplarının dalga boyu kırmızıya kaydığı gözlenmiştir (Şekil 7.1).



Şekil 7.2: 10 numaralı bileşiğin farklı solventlerde ki UV-Vis spektrumları.

Tez kapsamında sentezlenen 10 numaralı bileşik, incelenen tüm çözücülerde herhangi bir agregasyon göstermemiştir. Şaşırtıcı bir şekilde, ftalosiyaninlerde geleneksel olarak gözlenen mavi-yeşil rengin aksine, incelenen tüm çözücülerde mor renkli olarak gözlemlenmiştir (Şekil 7.2). Bu renk değişimi mavi (diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (1)) ve pembe (4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-2,6-diiyodo-1,3,5,7tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen **(6)** renklerin karışımından kaynaklanmaktadır (Şekil 7.3). 9 numaralı bileşik için incelendiğinde ise mavi (diklorosilisyum(IV) ftalosiyanin (1)) ve sarı (4,4'-Difloro-8-(4-hidroksi)-fenil-1,3,5,7-tetrametil-4-bora-3a,4a-diaza-s-indasen (4)) renklerin karışımından yeşil çözeltiler (geleneksel ftalosiyanin türevleri için beklendiği gibi) gözlemlenmiştir. Bu beklenmedik renk değişimi, iyot grubunun eklenmesinden sonra BODIPY grubunun absorpsiyon dalga boyunun 501 nm'den 533 nm'ye kırmızı bölgeyeye kayması olarak tanımlanabilir.



Şekil 7.3: A) **1** ve **6** numaralı bileşiklerin toluen içerisindeki çözeltileri ve bunların karışım çözeltileri B) **1** ve **4** numaralı bileşiklerin toluen içerisindeki çözeltileri ve bunların karışım çözeltileri.

Bileşik	Absorbans λ _{max} , (nm)	Emisyon λ _{max} , (nm)	Eksitasyon λ _{max} , (nm)	Stokes kayması As _{tokes} ,(nm)
5	515	537	516	21
6	533	552	532	20
7	537	557	537	20
8	540	560	539	21
9	679	693	680	13
10	681	688	680	8
11	522	540	520	20
12	524	541	524	17
13	682	693	681	12
14	684	693	683	10

Tablo 7.1: Absorpsiyon, emisyon ve eksitasyon değerleri.

Tez kapsamında sentezlenen **5-8** numaralı BODIPY bileşiklerinin UV-Vis spektrumları karşılaştırıldığında iyot saysısının artışıyla absorbans dalga boyunun arttığı gözlemlenmiştir. İyot atomunun Sonagashira reaksiyonu sonucu yapıdan ayrılmasıyla **10** ve **11** numaralı bileşiklerde absorbans bandının tekrar maviye kayması ağır atom etkisinin bir sonucudur. Sentezlenen silisyum ftalosiyanin absorbsiyon, değerleri incelendiğinde ise, en yüksek absorbsiyon dalga boyuna sahip bileşiğin **14** numaralı bileşik olduğu gözlenmiştir (Tablo 7.1).

Bileşik	$\Phi_{ m F}$	$ au_F$ (ns)	Φ_{Δ}
5	0.025	-	0.45
6	0.022	-	0.52
7	0.017	-	0.59
8	0.015	-	0.65
9	0.60	5.20	0.04
10	0.15	4.95	0.46
11	0.42	0.97	0.3
12	0.19	2.82	0.5
13		- /	0.14
14	-		0.19

Tablo 7.2: Fotofiziksel ve fotokimyasal özellikler.

Bileşiklerin singlet oksijen kuantum verimi ölçümleri, singlet oksijen tutucu molekül olan DPBF varlığında UV-Vis spektrometresi kullanılarak ölçülmüştür (Tablo 7.2). Bileşiklerin singlet oksijen kuantum verimleri karşılaştırıldığında; BODIPY bileşiklerinde (5, 6, 7, 8, 11 ve 12) iyot atomunun BODIPY grubuna eklenmesi, ağır atom etkisine bağlı olarak singlet oksijen üretimini büyük ölçüde arttırdığı gözlemlenmiştir. Silisyum ftalosiyanin bileşiklerinde ise (9, 10,13 ve 14) en yüksek singlet oksijen verimi, yapısında iyot bulunan 10 numaralı bileşikte gözlenmiştir. İyotlanmamış (9) ve iyotlu BODIPY gruplarıyla sübstitüe edilmiş (10) silisyum (IV) ftalosiyaninlerin singlet oksijen verimleri karşılaştırıldığında ise ağır atom etkisi nedeniyle yaklaşık 12 katlık bir artış gözlemlenmiştir. Ayrıca 10 numaralı bileşiğin literatürde bulunan silisyum (IV) ftalosiyaninlere göre yüksek singlet oksijen verimine sahip olduğu gözlemlenmiştir. Bu nedenle bu bileşik fotodinamik terapi uygulamalarında alternatif olarak gelecek vaad etmektedir.

Bu bileşiklerin HeLa ve MCF 7 hücreleri ile *in vitro* çalışmaları yapıldığında, bileşiklerin benzer özellikler gösterdikleri görülmüştür. HeLa hücre hattı için **10** numaralı bileşik 10 µM'da % 69 oranında kanser hücresini öldürürken; **13** numaralı bileşik % 75, MCF-7 hücre hattı için ise **10** numaralı bileşik % 74, **13** numaralı bileşik

% 80 oranında kanser hücresini öldürmüştür. Hücre çalışmalarının sonuçlarına bakıldığında, sentezlenen bileşiklerin fotodinamik aktivitesi yüksek olan bileşikler oldukları görülmüştür.



KAYNAKLAR

- [1] Web 1, (2020), <u>http://www.tuik.gov.tr/PreHaberBultenleri.do?id=24572</u> (Erişim tarihi:23/12/2019).
- [2] Heath J. R., Davis M. E., (2008), "Nanotechnology and cancer", Annual Review Medicine, 59, 251-265.
- [3] Zimcik P., Miletin M., (2008), "Photodynamic Therapy", In: A. R. Lang, Editor, "Dyes and Pigments: New Research", Nova Science Publishers.
- [4] He J., Larkin H. E, Li Y., Rihter B. S., Zaidi S., Rodgers M., Mukhtar H., Kenney M. E., Oleinick N. L., (1997), "The synthesis, photophysical and photobiological properties and in vitro structure-activity relationships of a set of silicon phthalocyanine PDT photosensitizers", Photochemistry and Photobiology, 65 (3), 581-586.
- [5] Bhalla K. N., (2003), "Microtubule-targeted anticancer agents and apoptosis", Oncogene, 22, 9075-9086.
- [6] Alberts B., Johnson A., Lewis J. (2002), "Molecular Biology of the Cell", 4th Edition, Garland Science.
- [7] Murray A. W., (2004), "Recycling the Cell Cycle: Cyclins Revisited", Cell, 116, 221-234.
- [8] Vermeulen K., Van Bockstaele D. R., Berneman Z. N., (2003), "The cell cycle: a review of regulation, deregulation and therapeutic targets in cancer", Cell Proliferation, 2003, 36, 131–149.
- [9] Gül S., (2015), CRİSPR\CAS9 Yöntemi Aracılığı ile İnsan CCDC 124 Geni Delesyonunun Hücre Bölünmesi Üzerine Etkileri, Yüksek Lisans, Gebze Teknik Üniversitesi.
- [10] Hanahan D., Weinberg R. A., (2011), "Hallmarks of Cancer: The Next Generation", Cell, 144, 646-674.
- [11] Hanahan D., Weinberg R. A., (2000), "Hallmarks of Cancer", Cell, 100, 57-70.
- [12] Pecorino L., (2012), "Molecular Biology of Cancer Mechanisms, Targets, and Therapeutics", 3. Baskı, Oxford University Press.
- [13] Web 2, (2019), <u>https://www.who.int/cancer/prevention/diagnosis-</u> screening/cervical-cancer/en/ (Erişim tarihi:23/12/2019).
- [14] Zeybek Ünsal Ç., Örnek Büken N., (2018), "Henrietta Lacks'in Ölümsüzlüğü: Tıp Tarihinin Gılgamış Destanı", Turkish Journal of Life Sciences, 3/2, 248-254.

- [15] Tuncer S., (2007), Yeni Sentezlenmis Isiga Duyarlı Maddele (Fotosensitayzır-lar) Kullanarak Uygulanan Fotodinamik Terapinin Serviks Epitelyal Karsinoma ve Mezotelyoma Hücrelerine Etkisi, Yüksek Lisans Tezi, Gebze Teknik Üniversitesi.
- [16]Web 3, (2019), <u>https://www.lgcstandards-atcc.org/products/all/CCL-2.aspx</u> (Erişim tarihi:23/12/2019).
- [17] Tu L-Y., Bai H-H., Cai J-Y., Deng S-P., (2016), "The Mechanism of Kaempferol Induced Apoptosis and Inhibited Proliferation in Human Cervical Cancer SiHa Cell: From Macro to Nano", The Journal of Scanning Microscopies, 38, 644-653.
- [18] Tyszka-Czochara M., Bukowska-Strakova K., Majka M., (2017), "Metformin and caffeic acid regulate metabolic reprogramming in human cervical carcinoma SiHa/HTB-35 cells and augment anticancer activity of Cisplatin via cell cycle regulation", Food and Chemical Toxicology, 106, 260-272.
- [19] Web 4, (2019), <u>https://www.who.int/cancer/prevention/diagnosis-</u> screening/breast-cancer/en/ (Erişim tarihi:23/12/2019).
- [20] Dikmen M., Öztürk N., Öztürk Y., (2008), "Nar Meyve Kabuğu Ekstresinin MCF-7 Hücre Proliferasyonu Üzerine Sitotoksik ve İnhibitör Etkileri", Ankara Ecz. Fak. Derg., 3, 179 – 190.
- [21]Beşli N., (2018), Metforminin MCF-7 Hücre Hattında İnvazyon ve Metastaza Olan Etkisinin Araştırılması", Yüksek Lisans Tezi, İstanbul Üniversitesi Sağlık Bilimleri Enstitüsü.
- [22] Web 5, (2019), http://www.lgcstandards-atcc.org, (Erişim Tarihi: 23/12/2019).
- [23] Web 6, (2014), http://www.chemocare.com/bio/, (Erişim tarihi: 24/03/ 2014).
- [24] Sharman W. M., Allen C. M., Van Lier J. E., (1999), "Photodynamic Therapeutics: Basic Principles and Clinical Applications", Drug Discovery Today, 4, 507–517.
- [25] Molassiotis, A., Fernadez-Ortega, P., Pud, D., Ozden, G., Scott, J. A., Panteli, V., Margulies, A., Browall, M., Magri, M., Selvekerova, S., Madsen, E., Milovics, L., Bruyns, I., Gudmundsdottir, G., Hummerston, S., Ahmad, A. M., Platin, N., Kearney, N. and Patiraki, E. (2005), "Use of complementary and alternative medicine in cancer patients: a European survey", Annals of Oncology, 16 (4), 655–663.
- [26] Mornex, F., Girard, N., Delpero, J., & Partensky, C. (2005), "Radiochemotherapy in the management of pancreatic cancer-part 1: neoadjuvant treatment", Seminars in Radiation Oncology, 15(4), 226-234.
- [27] Xodo L. E., Cogoi S., Rapozzi V., (2016), "Photosensitizers binding to nucleic acids asanticancer agents", Future Medicinal Chemistry, 8 (2),179-94.

- [28] Bayona A. M. DP., Mroz P., Thunshelle C., Hamblin M. R., (2016) "Design features for optimization of tetrapyrrole macrocycles as antimicrobial and anticancer photosensitizers", Chem Biol Drug Des, 89, 192-206.
- [29] Roguin, L. P., Chiarante N., Vior M. C. G., Marino J., (2019), "Zinc(II) phthalocyanines as photosensitizers for antitumor photodynamic Therapy", International Journal of Biochemistry and Cell Biology, 114, 105575.
- [30] Abrahamse H., Hamblin M. R., (2016), "New photosensitizers for photodynamic therapy", Biochem. J. 473, 347–364.
- [31] Hayley P., Stamati I., Yahioglu G., Butt M. A., Deonarain M., (2013), "Antibody-Directed Phototherapy (ADP)", *Antibodies*, 2, 270-305.
- [32] Wilson, B.C., Patterson, M.S., (2008), "The physics, biophysics and technology of photodynamic therapy", Phys. Med. Biol., 53, R61–R109.
- [33] Huang, Z., Xu, H., Meyers, A.D., Musani, A.I., Wang, L., Tagg, R., Barqawi, A.B., Chen, Y.K., (2008), "Photodynamic therapy for treatment of solid tumors-Potential and technical challenges", Technol. Cancer Res. Treat, 7, 309–320.
- [34] Allison, R.R., Mota, H.C., Bagnato, V.S., Sibata, C.H., (2008), "Bionanotechnology and photodynamic therapy-State of the art review", Photodiagnosis Photodyn. Ther., 5, 19–28.
- [35] Majumdar P., Nomulaa R., Zhao J., (2014), "Activatable triplet photosensitizers: magic bullets for targeted photodynamic therapy", J. Mater. Chem. C, 2, 5982-5997.
- [36] Uslan C., (2012), "Yeni Silisyum Ftalosiyaninlerin Sentezi ile Fotokimyasal ve Biyolojik Özelliklerinin İncelenemesi", Yüksek Lisans Tezi, İstanbul Teknik Üniversitesi.
- [37]Birol A., Kundakçı N., (2000), "Fotodinamik Tedavi", T Klin Dermatoloji, 10, 222-2228.
- [38] Imberti C., Zhang P., Huang H., Sadler P. J., (2020), "New Designs for Phototherapeutic Transition Metal Complexes", Angew. Chem. Int. Ed. 2020, 59, 61-73.
- [39]Ormond A. B., Freeman H. S., (2013), "Dye Sensitizers for Photodynamic Therapy", Materials, 6, 817-840.
- [40] Sibata C.H., Colussi V.C., Oleinick N.L., Kinsella T.J., (2000), "Photodynamic therapy: a new concept in medical treatment", Brazillian Journal of Medical and Biological Research, 33, 869-880.
- [41] Mehraban N., Freeman H. S., (2015)," Developments in PDT Sensitizers for Increased Selectivity and Singlet Oxygen Production" Materials 2015, 8, 4421-4456.

- [42] Wang J, Liu G, Leung KC, Loffroy R, Lu PX, Wang YX., (2015), "Opportunities and Challenges of Fluorescent Carbon Dots in Translational Optical Imaging", Curr Pharm Des., 21 (37), 5401-5416.
- [43] Mang T. S., (2004), "Lasers and light sources for PDT: past, present and future" Photodiagnosis and Photodynamic Therapy, 1, 43-48.
- [44] Anand S., Ortel B. J., Pereira S. P., Hasan T., Maytin E. V., (2012),"Biomodulatory approaches to photodynamic therapy for solid tumors", Cancer Letters, 326, 8-16.
- [45] Allison R. R., Downie G. H., Cuenca R., Hu X-H., Childs C. JH., Sibata C. H., (2004), "Photosensitizers in clinical PDT", Photodiagnosis and Photodynamic Therapy 1, 27-42.
- [46] Allison R. R., Sibata C. H., (2010), "Oncologic photodynamic therapy photosensitizers: A clinical review", Photodiagnosis and Photodynamic Therapy 7, 61-75.
- [47] Ali H., van Lier J. E., (1999), "Metal Complexes as Photo- and Radiosensiti-zers ", Chem. Rev., 99, 2379-2450.
- [48] Leznoff, C. C. ve Lever, A. B. P., (1996), In Phthalocyanines Properties and Applications, 4,VCH, New York.
- [49] Allen C. M., Sharman W. M., Van Lier J. E., (2001), "Current status of phthalocyanines in the photodynamic therapy of cancer", Journal of Porphyrins and Phthalocyanines, 5, 161-169.
- [50]Çakır V., Göksel M., Durmuş M., Bıyıklıoğlu Z., (2016), "Synthesis and photophysicochemical properties of novel water soluble phthalocyanines", Dyes Pigments, 125, 414-425.
- [51] Baron E. D., Malbasa C. L., Santo-Domingo D., Fu P., Miller J. D., Hanneman K. K., Hsia A. H., Oleinick N. L., Colussi V. C., Cooper K. D., (2010), "Silicon Phthalocyanine (Pc 4) Photodynamic Therapy Is a Safe Modality for Cutaneous Neoplasms: Results of a Phase 1 Clinical Trial", Lasers Surg Med., 42 (10): 728-735.
- [52] Kamkaew A., Lim S. H., Lee H. B., Kiew L. V., Chung L. Y., Burgess K., (2013), "BODIPY dyes in photodynamic therapy", Chem. Soc. Rev., 42, 77-88.
- [53] Yogo T., Urano Y., Ishitsuka Y., Maniwa F., Nagano T., (2005), "Highly efficient and photostable photosensitizer based on BODIPY chromophore", Journal of the American Chemical Society, 127, 12162-12163.
- [54] Perronet K., Bouyer P., Westbrook N., Soler N., Fourmy D., Yoshizawa S., (2007), "Single Molecule Fluorescence Detection of BODIPY-FL Molecules for Monitoring Protein Synthesis", Journal of Luminescence, 127, 264-268.

- [55]Peng X.-J., Du J.-J., Fan J.-L, Wang J.-Y., Wu Y.-K., Zhao J.-Z., Sun S.-G., Xu T., (2007), "A Selective Fluorescent Sensor for Imaging Cd²⁺ in Living Cells", Journal of the American Chemical Society, 129, 1500-1501.
- [56] Harriman A., Izzet G., Ziessel R., (2006), "Rapid Energy Transfer in Cascade-Type Bodipy Dyes", Journal of the American Chemical Society, 128, 10868-10875.
- [57] Yogo T., Urano Y., Ishitsuka Y., Maniwa F., Nagano T., (2005), "Highly Efficient and Photostable Photosensitizer Based on BODIPY Chromophore", Journal of the American Chemical Society, 127, 12162-12163.
- [58] Atilgan S., Ekmekci Z., Dogan A. L., Guc D., Akkaya E. U., (2006), "Water soluble Distyryl-boradiazaindacenes as Efficient Photosensitizers for Photodynamic Therapy", Chemical Communications, 4398-4400.
- [59] Ozlem S., Akkaya E. U., (2009), "Thinking Outside the Silicon Box: Molecular AND Logic As an Additional Layer of Selectivity in Singlet Oxygen Generation for Photodynamic Therapy", Journal of the American Chemical Society, 131, 48-49.
- [60] Erbas S., Gorgulu A., Kocakusakogullari M., Akkaya E.U., (2009), "Noncovalent Functionalized SWNTs as Delivery Agents for Novel Bodipy-based Potential PDT Sensitizers", Chemical Communications, 4956-4958.
- [61]Bertrand B., Passador K., Goze C., Denat F., Bodio E., Salmain M., (2018), "Metal-based BODIPY derivatives as multimodal tools for life sciences", Coordination Chemistry Reviews 358, 108-124.
- [62] White J.D., Osborn M.F., Moghaddam A.D., Guzman L.E., Haley M.M., DeRose V.J., (2013), "Picazoplatin, an Azide-Containing Platinum(II) Derivative for Target Analysis by Click Chemistry", Journal of The American Chemical Society, 135, 11680-11683.
- [63]Zamble D.B., Lippard S.J., (1995), "Cisplatin and DNA repair in cancer chemotherapy", Trends in Biochemical Sciences, 20, 435-439.
- [64]Roguin L. P., Chiarante N., Vior M. C. G., Marino J., (2019), "Zinc(II) phthalocyanines as photosensitizers for antitumor photodynamic therapy", International Journal of Biochemistry and Cell Biology, 114, 105575.
- [65] Rizwana M., Rasheedb T., Razac A., Bilald M., Yahyaa R., Yare M., Iqbalf,* H. M.N., (2019), "Photodynamic-based therapeutic modalities to fight against cancer – A review from synergistic viewpoint", Journal of Drug Delivery Science and Technology, 51, 2019, 70–82.
- [66] Grebinyk A., Prylutska S., Chepurna O., Grebinyk S., Prylutskyy Y., Ritter U., Ohulchanskyy T. Y., Matyshevska O., Dandekar T., Frohme M., (2019), "Synergy of Chemo- and Photodynamic Therapies with C60 Fullerene-Doxorubicin Nanocomplex", Nanomaterials, 9, 1540.
- [67] Würth, C., Grabolle, M., Pauli, J., Spieles, M., & Resch-Genger, U., (2013), "Relative and absolute determination of fluorescence quantum yields of transparent samples", Nature Protocols, 8 (8), 1535-1550.
- [68] Fery-Forgues S., Lavabre D., (1999), "Are fluorescence quantum yields so tricky to measure? A demonstration using familiar stationery products", Journal of Chemical Education, 76, 1260-1264.
- [69] Al-Raqa S. Y., Ghanema B. S., Kaya E. N., Durmuş M., El-Khouly, M. E., (2019), "Symmetrical phthalocyanine bearing four triptycene moieties: Synthesis, photophysical and singlet oxygen generation", Journal of Porphyrins and Phthalocyanines, 23, 1-11.
- [70] Ermilov E. A., Liu J-Y., Ng D. K. P., Röder B., (2009), "Spectroscopic study of electron and energy transfer in novel silicon phthalocyanine—boron dipyrromethene triads", Phys. Chem. Chem. Phys., 11, 6430–6440.
- [71] Liu, J.Y., Huang Y., Menting R., Röder B., Ermilov E. A., Ng D. K. P., (2013), "A boron dipyrromethene–phthalocyanine pentad as an artificial photosynthetic model", Chem. Commun., 49, 2998-3000.
- [72] Rio Y., Seitz W., Gouloumis A., Vazquez P., Sessler J. L., Guldi D. M., Torres T., (2010), "A Panchromatic Supramolecular Fullerene-Based Donor–Acceptor Assembly Derived from a Peripherally Substituted Bodipy–Zinc Phthalocyanine Dyad", Chem. Eur. J., 16, 1929-1940.
- [73] Göl C., Malkoç M., Yeşilot S., Durmuş M., (2014), "A first archetype of boron dipyrromethenephthalocyanine pentad dye: design, synthesis, and photophysical and photochemical properties", Dalton Trans., 43, 7561-7569.
- [74] Göl C., Malkoç M., Yeşilot S., Durmuş M., (2014), "Novel zinc(II) phthalocyanine conjugates bearing different numbers of BODIPY and iodine groups as substituents on the periphery", Dyes and Pigments, 111, 81-90.
- [75] Yanık H., Göksel M., Yeşilot S., Durmuş M., (2016), "Novel phthalocyanine– BODIPY conjugates and their photophysical and photochemical properties", Tetrahedron Letters, 57, 2922-2926.
- [76] Nemykin V. N., Mytsyk V. M., Volkov S. V., Kobayashi N., (2000), "Synthesis and spectroscopic properties of new phthalocyanine complexes with potentially combined photodynamic activity and cytotoxicity for photodynamic therapy", Journal of Porphyrins and Phthalocyanines, 4, 551-554.
- [77] Mao J., Zhang Y., Zhu J., Zhang C., Guo Z., (2009), "Molecular combo of photodynamic therapeutic agent silicon(IV) phthalocyanine and anticancer drug cisplatin", Chem. Commun., 908–910.

- [78] Wheeler B. L., Nagasubramanian G., Bard A. J., Schechtman L. A., Dininny D. R., Kenney M. E., (1984), "A Silicon Phthalocyanine and a Silicon Naphthalocyanine: Synthesis, Electrochemistry and Electrogenerated Chemiluminescence", Journal of the American Chemical Society, 106, 7404-7410.
- [79] Ciliberto E., Doris K. A., Pietro W. J., Reisner G. M., Ellis D. E., Fragall I., Herbstein F. H., Ratner M . A., Marks T. J., (1984), "π-π Interactions and Bandwidths in "Molecular Metals, A Chemical, Structural, Photoelectron Spectroscopic, and Hartree-Fock-Slater Study of Monomeric and Cofacially Joined Dimeric Silicon Phthalocyanines", Journal of American Chemical Society, 106, 7748-7761.
- [80] Sasa N., Okada K., Nakamura K., Okada S., (1998), "Synthesis, structural and conformational analysis and chemical proporties of phthalocyaninatometal complexes", Journal of molecular structure, 446, 163-178.
- [81] Huang J-D., Fong W-P., Chan, E. Y. M., Choi M. T. M., Chan W-K., Chana M-C., Ng D. K. P., (2003), "Photodynamic activities of a dicationic silicon(IV) phthalocyanine and its bovine serum albumin conjugates", Tetrahedron Letters 44, 8029-8032.
- [82] Liu J. Y., Yeung H. S., Xu W., Li X., Ng D. K. P., (2008), "Highly efficient energy transfer in subphthalocyanine–BODIPY conjugates". Organic Letters, 10, 5421-5424.
- [83]Zhang C., Zhao J., Cui X., Wu X., (2015), "Thiol-activated triplet-triplet annihilation upconversion: Study of the different quenching effect of electron acceptor on the singlet and triplet excited states of Bodipy", Journal of Organic Chemistry, 80, 5674-5686.
- [84] Banfi S., Nasini G., Zaza S., Caruso E., (2013), "Synthesis and photo-physical properties of a series of BODIPY dyes", Tetrahedron, 69, 4845-4856.
- [85] Liu J-Y, Ermilov EA, Röder B, Ng DKP, (2009), "Switching the photo-induced energy and electron-transfer processes in BODIPY–phthalocyanine conjugates", Chemical Communications, 1517-1519.

ÖZGEÇMİŞ

Esra Nur KAYA 1982 yılında doğdu. 2007 yılında Marmara Üniversitesi Fen Edebiyat Fakültesi Kimya Bölümünden mezun olmuştur. Marmara Üniversitesi Fen Bilimleri Enstitüsü Organik Kimya Anabilim Dalında yüksek lisans eğitimini 2013 yılında tamamlayarak aynı yıl doktora eğitimine Gebze Teknik Üniversitesi Fen Bilimleri Enstitüsü Kimya Anabilim Dalında başladı. Gebze Teknik Üniversitesinde 2012-2014 yılları arasında 111M069 No'lu, 2014-2015 yılları arasında 212M053 No'lu ve 2015-2017 yılları arasında da 114Z924 No'lu Tübitak projelerinde bursiyer araştırmacı olarak çalışmıştır.

EKLER

Ek A: Tez Çalışması Kapsamında Yapılan Yayınlar

Kaya E. N., Köksoy B., Yeşilot S., Durmuş M., (2020), "Purple silicon (IV) phthalocyanine axially substituted with BODIPY groups", Dyes and Pigments 172, 107867.

Köksoy B., Kaya E. N., Hacıvelioğlu F., Yeşilot S., Durmuş M., (2017), "Effect of iodine substitution pattern on the singlet oxygen generation and solvent depended keto-enol tautomerization behavior of BODIPY photosensitizers", Dyes and Pigments, 140, 384-391.

