

UNIVERZA V LJUBLJANI

FAKULTETA ZA FARMACIJO

ANA KRSTOVA

DIPLOMSKA NALOGA

UNIVERZITETNI ŠTUDIJSKI PROGRAM KOZMETOLOGIJA

Ljubljana, 2015

UNIVERZA V LJUBLJANI

FAKULTETA ZA FARMACIJO

ANA KRSTOVA

SINTEZA IN VREDNOTENJE ANTOOKSIDATIVNIH LASTNOSTI DERIVATOV 5-BENZILIDEN-N,N-DIMETILBARBITURNE IN 5-BENZILIDEN-N,N-DIMETILTIOBARBITURNE KISLINE

SYNTHESIS AND EVALUATION OF ANTIOXIDANT PROPERTIES OF 5-BENZYLIDENE-N,N-DIMETHYLBARBITURATES AND 5-BENZYLIDENE-N,N-DIMETHYLTIOBARBITURATES

UNIVERSITY STUDY PROGRAMME COSMETOLOGY

Ljubljana, 2015

Diplomsko naloge sem opravljala na Fakulteti za farmacijo na Katedri za Farmacevtsko kemijo pod mentorstvom doc. dr. Janeza Mravljaka, mag. farm. Spektroskopske meritve so bile opravljene na Fakulteti za farmacijo, Univerze v Ljubljani.

Zahvala

Zahvaljujem se mentorju doc. dr. Janezu Mravljaku, mag. farm. in doc. dr. Nacetu Zidarju, mag. farm. za vse nasvete, vzpodbudne besede in pomoč med izdelavo diplomske naloge.

Posebna zahvala gre mojim najbližnjim predvsem očetu Zlatetu za vso moralno podporo, mami Violeti za približanje pomembnosti izobrazbe, sestri Tanji za včasih potrebne tolažilne besede ter fantu Alanu za vso neprecenljivo spodbudo in potrpežljivost. Brez njih mi ne bi uspelo, saj so vsa leta študija verjeli vame in mi stali ob strani.

Izjava

Izjavljam, da sem diplomsko naloge samostojno izdelala pod mentorstvom doc. dr. Janeza Mravljaka, mag. farm.

Ana Krstova

VSEBINA

VSEBINA.....	I
KAZALO SLIK.....	III
KAZALO PREGLEDNIC.....	III
POVZETEK	V
ABSTRACT	VI
SEZNAM OKRAJŠAV	VII
1. UVOD	1
1.1. Antioksidanti.....	1
1.1.1. Definicija antioksidantov	1
1.1.2. Razvrstitev antioksidantov.....	2
1.2. Oksidativni stres	3
1.3. Koža.....	4
1.3.1. Nastanek reaktivnih spojin v koži	4
1.3.2. Obrambni mehanizmi v koži pred reaktivnimi spojinami.....	5
1.4. Antioksidanti v kozmetiki	5
1.4.1. Tehnični antioksidanti.....	6
1.4.2. Antioksidanti kot kozmetično aktivne sestavine	6
1.5. Barbiturna kislina in njeni derivati.....	8
1.6. Test DPPH	9
2. NAMEN DELA.....	11
2.1. Načrtovanje potencialnih antioksidantov	11
2.2. Vrednotenje antioksidativne kapacitete potencialnim antioksidantom.....	12
3. MATERIALI IN METODE.....	14
3.1. Topila in reagenti.....	14
3.2. Aparature in laboratorijska oprema	14

3.3. Programska oprema	14
3.4. Analizne metode.....	15
3.4.1. Tankoplastna kromatografija (TLC).....	15
3.4.2. Jedrska magnetna resonanca (NMR).....	15
3.4.3. Infrardeča (IR) spektroskopija.....	15
3.4.4. Določanje tališč.....	15
3.4.5. Test DPPH.....	15
4. EKSPERIMENTALNO DELO	16
4.1. Sinteza.....	16
4.1.1. Sinteza <i>N,N</i> -dimetil(tio)barbiturne kisline (1,2)	16
4.1.2. Sinteza 5-benziliden- <i>N,N</i> -dimetil(tio)barbituratov (8-15)	17
4.1.3. Sinteza 4-butoksibenzaldehida (4).....	22
4.2. Vrednotenje antioksidativnih lastnosti	22
4.2.2. Priprava vzorcev.....	22
4.2.3. Določanje vrednosti EC ₅₀	23
5. REZULTATI IN RAZPRAVA.....	25
5.1. Razlaga reakcijskih mehanizmov	25
5.1.1. Sinteza <i>N,N</i> -dimetil(tio)barbiturne kisline (1, 2).....	25
5.1.2. Knoevenaglova kondenzacija.....	25
5.1.3. Sinteza 4-butoksibenzaldehida (6).....	27
5.2. Rezultati testiranj.....	28
5.3. Komentar rezultatov testiranj	35
6. SKLEP	39
LITERATURA.....	40

KAZALO SLIK

Slika 1: Reakcija DPPH in antioksidanta	9
Slika 2: Prikaz sheme derivatov 5-benziliden- <i>N,N</i> -dimetil(tio)barbiturne kisline	12
Slika 3: Reakcijska shema sinteze dimetilbarbiturne kisline 1 (X=O) in dimetiltiobarbiturne kisline 2 (X=S).....	16
Slika 4: Reakcijska shema sinteze 5-benziliden- <i>N,N</i> -dimetil(tio)barbituratov (8-15)	17
Slika 5: Reakcijska shema sinteze 4-butoksibenzaldehida (6).....	22
Slika 6: Primer nanašanja razredčin vzorcev in reagenta DPPH na mikrotitrsko ploščico.	24
Slika 7: Mehanizem reakcije sinteze spojine 1 in 2	25
Slika 8: Tvorba nukleofila II (36)	26
Slika 9: Mehanizem Knoevenaglove kondenzacije (36)	27
Slika 10: Mehanizem reakcije sinteze spojine 6	27
Slika 11: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 8	28
Slika 12: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 9	29
Slika 13: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 10	30
Slika 14: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 11	30
Slika 15: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 12	31
Slika 16: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 13	32
Slika 17: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 14	33
Slika 18: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 15	33
Slika 19: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije α -tokoferola	34
Slika 20: Struktura formula α -tokoferola	34
Slika 21: Struktura formula spojin 8-15.....	35
Slika 22: Histogramski prikaz vrednosti EC ₅₀ testiranih spojin 8-15 in α -tokoferola	36
Slika 23: Prikaz resonančne stabilizacije radikala spojine 8	36

KAZALO PREGLEDNIC

Preglednica I: Rezultati meritev absorbanc spojine 8	28
Preglednica II: Rezultati meritev absorbanc spojine 9	29
Preglednica III: Rezultati meritev absorbanc spojine 10	30
Preglednica IV: Rezultati meritev absorbanc spojine 11.....	30

Preglednica V: Rezultati meritev absorbanc spojine 12.....	31
Preglednica VI: Rezultati meritev absorbanc spojine 13.....	32
Preglednica VII: Rezultati meritev absorbanc spojine 14.....	32
Preglednica VIII: Rezultati meritev absorbanc spojine 15.....	33
Preglednica IX: Rezultati meritev absorbanc α -tokoferola	34
Preglednica X: Vrednosti EC ₅₀ testiranih spojin 8-15 in α -tokoferola	35

POVZETEK

Antioksidant je katera koli spojina, ki upočasni, prepreči ali odstrani oksidativne poškodbe na tarčni molekuli. Antioksidanti v kozmetičnih izdelkih imajo dvojno vlogo: lahko so tehnični antioksidanti, ki varujejo kozmetični izdelek pred vplivi iz okolja (predvsem sestavine z večkrat nenasičenimi maščobnimi kislinami) ali pa so kozmetično aktivne sestavine, s katerimi podpremo endogeno antioksidativno obrambo kože. Ravno zato so v kozmetologiji pomembni testi, s katerimi vrednotimo antioksidativno kapaciteto posameznih spojin. Eden izmed ključnih testov je test DPPH, ki temelji na principu, da molekula DPPH sprejme H atom iz potencialnega antioksidanta, pri čemer pride do redukcije 1,1-difenil-2-pikril-hidrazila (DPPH) v stabilen 1,1-difenil-2-pikril-hidrazin (DPPH-H), vijoličnoobarvanje se spremeni v rumeno, sočasno pa pride do zmanjšanja absorbance. Rezultate testa največkrat podamo kot vrednost EC₅₀, ki je definirana kot koncentracija antioksidanta, ki povzroči 50 % zmanjšanje v absorbanci DPPH. Nižja vrednost EC₅₀ pomeni večjo antioksidativno moč spojine. V današnjem času, ko je kozmetika vedno bolj v uporabi, si potrošnik želi sestavin, ki so varne in učinkovite. Uporaba sintetičnih antioksidantov, kot sta BHT in BHA je sporna, saj so jima dokazali neželene učinke, zato si kozmetična industrija prizadeva, da bi razvila nove, varne in učinkovite antioksidante. Barbiturna kislina in njeni derivati izkazujejo širok spekter biološke aktivnosti, med drugimi delujejo tudi kot močni antioksidanti. S Knoevenaglovo kondenzacijo smo pripravili različne derivate 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbiturne kisline z reakcijo med dimetil(tio)barbiturno kislino in različnimi benzaldehydi. Njihove antioksidativne lastnosti smo vrednotili s testom DPPH in ugotavliali, kako struktura molekule vpliva na antioksidativno kapaciteto. Ugotovili smo, da imata največjo antioksidativno kapaciteto derivata z dvema -OH skupinama, saj lahko donirata 2 vodikova atoma in nevtralizirata 2 molekuli DPPH. Najslabšo antioksidativno kapaciteto ima derivat, ki na fenilnem obroču nima -OH skupin, temveč le butoksi skupino. Ugotovili smo, da na antioksidativno aktivnost vpliva tudi mesto, na katerem je vezana -OH skupina. Večjo aktivnost smo potrdili pri derivatu, ki ima -OH skupino vezano na *para* mestu. Prav tako smo ugotovili, da zamenjava kisika z žveplom v dimetilbarbiturnem obroču nekoliko zmanjša antioksidativno kapaciteto derivatov.

Ključne besede: *Antioksidant, Knoevenaglova kondenzacija, derivati 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbiturne kisline, test DPPH, α-tokoferol*

ABSTRACT

Antioxidant is any compound that decelerates, prevents or removes oxidation injuries on a targeted molecule. Antioxidants in cosmetic products have two different roles: they can be technical antioxidants that protect the cosmetic product from environmental influences or they can be cosmetically active constituents that support the endogenous antioxidant properties of the skin. These are the reasons why simple and accurate tests for the determination of antioxidative properties of compounds are crucial in the field of cosmetics. One of the most important tests is the DPPH test, which is based on the principle that a DPPH molecule removes an H atom from a potential antioxidant, upon which a reduction of 1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl into a stable 1,1-diphenyl-2-picrylhydrazine takes place, turning the purple colouring to yellow while also reducing absorption. The results of this test are usually represented as EC₅₀ value which is defined as the concentration of antioxidant, causing a 50 % reduction of the DPPH absorption. A lower EC₅₀ value indicates a greater antioxidant potency of the compound. Today, as cosmetic products are more frequently used, a consumer prefers ingredients that are safe and effective. The use of synthetic antioxidants, such as BHT and BHA, is debatable since they were proven to have unwanted effects and thus the cosmetic industry is striving toward developing new and safer antioxidants. Barbituric acid and its derivatives show a wide spectrum of biological activities, among them also antioxidative activities. With the Knoevenagel condensation we prepared a series of 5-benzylidene-N,N-dimethyl(tio)barbiturates made from a reaction between the dimethyl barbituric acid and various benzaldehydes. Their antioxidant characteristics were determined with the DPPH test that also showed how molecular structure effects the antioxidant capacity. We discovered that derivatives with two -OH groups have the greatest antioxidant capacity as they can donate two H atoms, and can therefore neutralise two molecules of DPPH. The weakest antioxidant capacity was attributed to the derivative that has no -OH groups, but only a butoxy group. We also discovered that the position of the -OH group on the phenyl ring also affects the antioxidative activity. The derivative that has the -OH group on a *para* position, has greater antioxidant activity. We also noticed that the substitution of oxygen with sulphur on the dimethyl barbitury ring decreases the antioxidative capacity of the derivatives.

Key words: Antioxidant, Knoevenagel condensation, DPPH test, 5-benzylidene-N,N-dimethyl(tio)barbiturates, α -tocopherol

SEZNAM OKRAJŠAV

ROS – reaktivne kisikove zvrsti

AO – antioksidant

RZ – reaktivne zvrsti

LMWA – antioksidanti z nizko molekulsko maso (*low molecular weight antioxidant*)

KI – kozmetični izdelek

UV – ultravijolično

BHT – dibutilhidroksitoluen

BHA – butilhidroksianizol

TBHQ – *terc*-butilhidrokinon

logP – logaritem porazdelitvenega koeficiente

DPPH – 1,1-difenil-2-pikril-hidrazil

DPPH-H – 1,1-difenil-2-pikril-hidrazin

TLC – tankoplastna kromatografija

NMR – jedrska magnetna resonanca

IR – infrardeča

EC₅₀ – 50 % efektivna koncentracija

1. UVOD

Antioksidanti (AO) ščitijo našo kožo pred prooksidativnim okoljem, kateremu je naša koža vsakodnevno izpostavljena, predvsem pred ultravijoličnim (UV) sevanjem, cigaretnim dimom in okoljskimi onesnaževalci. Antioksidanti nevtralizirajo nastanek reaktivnih kisikovih spojin (ROS) in ostalih radikalov zaradi UV sevanja ter na ta način preprečijo oksidativni stres v koži. Predvsem vitamina E in C v koži preprečujejo škodljivo delovanje ROS. A če je antioksidativna zaščita preobremenjena s povečanim nastajanjem ROS, pride do oksidativnih poškodb proteinov in ostalih molekul v koži, kar vodi v fotokarcinogenezo in fotostaranje (1). Ravno zato je smiselno topikalno nanašanje antioksidantov na kožo, zato se je kozmetična industrija v zadnjem času osredotočila na razvoj kozmetičnih izdelkov (KI) z dodanimi antioksidanti kot kozmetičnimi aktivnimi sestavinami (KAS).

1.1. Antioksidanti

1.1.1. Definicija antioksidantov

Antioksidant je katera koli spojina, ki upočasni, prepreči ali odstrani oksidativne poškodbe na tarčni molekuli. Oksidirana spojina je lahko skoraj vsaka molekula, ki jo najdemo *in vivo* (2).

Funkcija antioksidantov je torej zmanjšati oksidativni stres, mutacije DNA, maligne pretvorbe in ostale poškodbe celic (3).

Najpomembnejšo vlogo imajo v bioloških sistemih, kjer inhibirajo radikalsko verižno oksidacijo organskih spojin z nižanjem koncentracij radikalov, ki lahko nadaljujejo verižno reakcijo. V bioloških sistemih so najpomembnejša tarča za avtooksidacijo lipidi, predvsem večkrat nenasicene maščobne kisline, ki jih najdemo v trigliceridih ali v holesterolskih estrih v celičnih membranah ali v transportnih lipoproteinah (4).

Relativna pomembnost antioksidantov *in vivo* je odvisna od različnih dejavnikov, med drugim od vrste reaktivne zvrsti (RZ), ki nastane in v kakšni meri ter kje ta reaktivna zvrst nastane. Kot primer, če se v krvni plazmi pojavi ozon (O_3), deluje urat kot zaščitni antioksidant, če pa se pojavi v krvni plazmi hipoklorova kislina ($HOCl$), urat ne zagotovi zadostne zaščite. Še en primer, če se v krvni plazmi pojavi oksidativni stres zaradi cigaretnegra dima, askorbat lahko zaščiti lipide plazme, proteinov pa ne (2).

Antioksidanti najpogosteje prispevajo elektron radikalom in se pri tem pretvorijo (se oksidirajo) v stabilnejše ter manj škodljive molekule, kot pa so radikali. AO tako prestrežejo radikale in ščitijo celice pred oksidativnimi poškodbami, ki vodijo v prezgodne staranje in bolezni (5).

Antioksidativna zaščita obsega različne mehanizme zaščite, ne le neposredne obrambe pred radikali. Prva možnost je, da se organizmi, ki se niso prilagodili na kisik in ki se potencialno lahko oksidirajo, izogibajo območjem z visokimi koncentracijami kisika v največji meri kot se lahko. To opazimo pri mnogih bakterijah, vključno s *Salmonello typhimurium* in *E. coli*. Druga možnost so enicimi, ki katalitično odstranijo RZ, npr. katalaza in superoksid dismutaza. Tretja možnost so spojine, ki zmanjšajo tvorbo RZ. Pod to kategorijo vključujemo tudi proteine, ki zmanjšajo vpliv pro-oksidantov, kot so železovi ioni. Sem spadajo trasferini in albumini. Antioksidativno zaščito biomolekul nudijo tudi drugi proteini z različnimi mehanizmi, npr. šaperoni. Četrta možnost zaščite je zamenjava molekul, ki so občutljive na oksidativne poškodbe, z molekulami, ki so nanje odporne. Zadnja in zelo pomembna možnost zaščite so molekule, ki se oksidirajo namesto pomembnih biomolekul. Nekatere molekule se »žrtvujejo« in se tako ne obnovijo več (se ne reducirajo). Sem spadata urat in bilirubin. Med AO, ki se oksidirajo in se nato lahko reducirajo nazaj, pa štejemo glutation, α -tokoferol, askorbat in albumin. Ker pa sama antioksidativna zaščita ni 100%, imamo v organizmu tudi popravljalne mehanizme, ki popravijo že nastalo škodo (2). Med popravljalne mehanizme štejemo specifične encime, ki popravljajo poškodovane nukleinske kisline, odstranijo oksidirane proteine s proteolitičnimi sistemi in popravljanje oksidiranih lipidov s fosfolipazami, peroksidazami ali z akil transferazami (3).

1.1.2. Razvrstitev antioksidantov

Antioksidanti predstavljajo obsežno in heterogeno skupino majhnih organskih in anorganskih molekul, pa tudi makromolekul in encimov (4).

Antioksidante delimo na:

- Encimski in ne-encimski,
- Fenolni, amino in imino derivati, ...
- Preventivni in popravljalni sistemi,
- Endogeni in eksogeni,

- Primarni ali pravi in sekundarni,
- Hidrofilni in lipofilni,
- Naravni in sintetični.

Antioksidanti, ki vstopajo v redoks reakcije, so z redoks potencialom regulirane molekule in jih v splošnem razdelimo v dve skupini. V prvo skupino sodijo encimski AO, h katerim prištevamo superoksid dismutazo, glutation peroksidazo, glutation reduktazo, glutation-S-transferazo, tioredoksin reduktazo in katalazo. Drugo skupino AO predstavlja neencimski antioksidanti z nizko molekulsko maso (*low molecular weight antioxidant*, LMWA). Obe skupini sta sklopljeni v antioksidativno mrežo in delujeta sinergistično (6). LMWA preprečujejo oksidativne poškodbe z neposrednimi ali s posrednimi interakcijami z ROS (7).

Posredni mehanizem imajo tako imenovani sekundarni AO, ki vključujejo kelatorje kovinskih ionov, lovilce singlentnega kisika, oksidativne inhibitorne encime in absorberje UV sevanja (3).

Neposredni mehanizem pa imajo tako imenovani primarni AO, ki donirajo elektron radikalu in tako prekinejo verižno reakcijo. Na ta način AO reducirajo radikal in preprečijo oksidacijo tarčne molekule. Slednji mehanizem je mogoč le, če je koncentracija AO dovolj visoka, da lahko tekmuje s tarčno molekulo. Ima številne prednosti pred encimskimi AO, saj zaradi svoje nizke molekulske mase lahko prehajajo membrano, imajo večji spekter delovanja in možnost obnove (3, 7).

1.2. Oksidativni stres

Pomanjkanje antioksidantov v bioloških sistemih vodi v oksidativni stres. Oksidativni stres je kratkotrajno stanje pod strogim nadzorom antioksidativne obrambne mreže, ki jo predstavljajo številni encimski in neencimski sistemi. Poznamo tri glavne poti, ki vodijo v oksidativni stres: energetska, reaktivna in metabolična pot (8). Oksidativni stres nastopi, ko pride do prekomerne produkcije reaktivnih zvrsti, ki jih antioksidanti ne morejo v zadostni količni odstaniti. Reaktivne zvrsti, ki se pojavljajo v bioloških sistemih, so superoksidni radikal, hidroksilni radikal, alkoksilni radikali, lipidni peroksilni radikali, dušikov oksid in peroksinitrit. Oksidativni stres vodi v spremembo strukture in funkcije nukleinskih kislin, lipidov in proteinov. Porušeno ravnotežje med reaktivnimi zvrstmi in antioksidativnim obrambnim sistemom lahko sproži specifične dejavnike, ki so odgovorni za oksidativne poškodbe v celici. Pride do preobsežnega izražanja onkogenov, mutacij, promocije aterogene aktivnosti in

vnetja. To vodi v razvoj raka, nevroloških poškodb, kardiovaskularnih bolezni (ateroskleroze), sladkorne bolezni in v razvoj bolezni ledvic (3).

1.3. Koža

Koža je sestavljena iz treh plasti. Zunanja plast, imenovana epidermis, srednja plast dermis, ki je podporno tkivo prepleteno s številnimi žilami in živci ter kožnimi priveski (znojnicami, lojnicami, lasnimi mešički, nohti) in spodnja plast, subcutis, ki ima »zalogo maščob« in se prožno giblje nad spodaj ležečimi mišicami. Zdrava koža je rezultat številnih biokemičnih in fizikalnih dejavnikov, ki so predmet sprememb tako v telesu ali okolju. Sčasoma lahko sonce, kajenje, stres, bolezen in staranje spremenijo zgradbo kože tako, da postane ohlapna, izgubi sijaj in prožnost. Namen profesionalne nege kože je vzdrževati jo v zdravem stanju in njenem najaktraktivnejšem videzu (9).

Koža je izpostavljena tako eksogenim kot endogenim virom RZ. Eksogeni viri so: onesnažen zrak (izpušni plini iz avtomobila, cigaretni dim), atmosferski plini (ozon), kemikalije (kisline, herbicidi, alkohol), sevanje (UV sevanje, ionsko sevanje). Endogeni viri so: encimi (ksantan oksidaza, NO sinataza), celice (nevtrofilci), bolezni (psoriaza, vnetje, rak) in patološki procesi. V koži so tarče RZ različne, npr. lipidi, DNA in proteini (10).

RZ oziroma radikali v koži povzročajo prezgodnje staranje, izgubo elastičnosti in prožnosti kože, pojav gub, lis in pigmentacije ter maligne transformacije. Če je obremenitev kože z radikali prevelika, se sproži vnetna reakcija (sončne opeklne), ki odstrani poškodovano tkivo zaradi delovanja radikalov (9).

Ker so glavni povzročitelji oksidativnega stresa v koži UV žarki, se jim bom v nadaljevanju najbolj posvetila (6).

1.3.1. Nastanek reaktivnih spojin v koži

Nastanek ROS v koži primarno povzroči UV sevanje. Kateri tip reaktivnih kisikovih spojin se tvori, je odvisno od valovne dolžine UV sevanja. UVB svetloba povzroči cepitev kovalentne vezi, posledica je nastanek para radikalov. UVB spodbudijo predvsem nastanek superoksidnega radikala ($O_2^{\cdot-}$) preko aktivacije NADPH oksidaze in reakcij v dihalni verigi. Posledice UVB sevanja so: poškodbe DNA in proteinov, sprožitev lipidne peroksidacije in oksidativnega stresa, vnetna reakcija, supresija imunskega sistema in fotostaranje kože (6, 10,

11). UVA svetloba ima premajhno energijo, zato ne cepi kovalentne vezi, povzroči pa nastanek singlentnega kisika (1O_2) preko fotostimulirane reakcije s kromofori v celicah, kot sta riboflavin in porfirin. UVA sevanje pa lahko povzroči tudi nastanek $O_2^{•-}$ preko podobnega mehanizma kot pri UVB žarkih. Posledice UVA sevanja so: nastajanje singlentnega kisika in ostalih ROS, ki oksidirajo DNA, proteine, lipide in vodijo v oksidativni stres ter fotostaranje. Na površini kože nastane največ singlentnega kisika (1O_2). Tvori se pod vplivom UVA žarkov in porfirinov v bakterijah, ki so fiziološko prisotne na površini kože. Singlentni kisik oksidira skvalen, holesterol in nenasičene acilne ostanke v sebumu in tako pospeši lipidno peroksidacijo (6, 10, 11).

Nastale RZ neposredno znižajo koncentracijo v koži fiziološko prisotnih AO, npr. vitamina E, glutationa, koencim Q in vitamina C, kar pomeni oslabitev prve obrambne linije kože pred delovanjem radikalov. Poleg tega pride tudi do znižane aktivnosti katalaze in glutation reduktaze, ki sta pomembna encima v obrambi kože pred delovanjem radikalov, ker odstranjujeta vodikov peroksid (9).

1.3.2. Obrambni mehanizmi v koži pred reaktivnimi spojinami

Koža je tokom evolucije razvila številne mehanizme, s katerimi se brani pred škodljivim UV sevanjem (6, 10). Obramba je organizirana na molekulski (lovilci radikalov, AO), encimski in na metabolični ravni (9). Ti mehanizmi vključujejo preprečevanje nastanka ROS iz endogenih virov, učinkovite popravljalne mehanizme, pigmentacijo kože, odebelitev kože in antioksidativno zaščito. Antioksidativna zaščita je sestavljena iz encimskih AO in nizkomolekularnih antioksidantov (6, 10). Antioksidanti, med katerimi so v koži najpomembnejši vitamin E, vitamin C, sistem ubikinon/ubikinol, glutation, melanin in drugi, lovijo hidroksilne in druge (C, N) radikale (9).

1.4. Antioksidanti v kozmetiki

Z dermalno apliciranimi antioksidanti v kozmetičnih izdelkih želimo doseči dvoje: zaščititi oksidativno občutljive spojine v izdelku in zaščititi kožo pred oksidativnimi procesi, tako da že v začetni fazи preprečijo oksidativni stres in na ta način podprejo endogeno antioksidativno obrambo kože (9).

1.4.1. Tehnični antioksidanti

Tehnični antioksidanti so pomožne sestavine kozmetičnih izdelkov in ščitijo sestavine kozmetičnih izdelkov pred oksidativnim razpadom. Oksidativni razpad poteka v stiku z zračnim kisikom. Pospešijo ga prisotna svetloba, toplota, kovinski ioni, že prisotne žarke maščobe ali proste maščobne kisline. Oksidativni razpad sestavin kozmetičnih izdelkov vodi v neprijeten vonj samega izidleka in do tvorbe produktov, ki so potencialno lahko nevarni za uporabnika (npr. lahko povzročijo iritacijo kože). Uporaba tehničnih antioksidanti je nujna pri KI, ki vsebujejo veliko nenasičenih maščobnih kislinami. Tehnični AO so tokoferoli, dibutilhidroksitoluen (BHT), butilhidroksianizol (BHA), butilhidrokinon (TBHQ) in alkil galati (12).

Obstajajo dokazi, da sintetični AO, kot sta BHA in BHT, povzročajo bolezni jeter in karcinogenezo. Ravno zato je nujen razvoj novih, varnejših AO, ki prav tako učinkovito preprečijo oksidativni stres (npr. razvoj derivatov barbiturne kisline) (13).

Tehnični antioksidanti se dodajajo v KI posamično ali v kombinaciji, kar poveča učinkovitost antioksidativne zaščite, saj v kombinaciji delujejo sinergistično. V KI lahko dodamo še antioksidativne promotorje, ki s svojo prisotnostjo povečajo učinkovitost AO. Antioksidativni promotorji so citronska kislina, askorbinska kislina in EDTA. Pri uporabi AO in antioksidativnih promoterjev moramo biti pozorni na iritacijo in toksičnost KI ter spremembo barve samega izdelka, prav tako moramo zagotoviti, da je AO topen tako v olju kot v vodi (12).

1.4.2. Antioksidanti kot kozmetično aktivne sestavine

Kozmetični izdelki so komercialno dostopni produkti, ki se uporablja ne le za izboljšanje videza kože, temveč tudi za izboljšanje zdravja kože. Na trgu so na voljo izdelki, ki obnovijo, pomladijo, očistijo, zaščitijo in navlažijo kožo. V današnjem času je zato velik poudarek na vključitvi antioksidantov v kozmetične izdelke za nego kože. Koža je naš največji organ in predstavlja glavno bariero pred zunanjimi poškodbami, ki nastanejo zaradi radikalov. UV sevanje in okoljski onesnaževalci povzročijo nastanek radikalov, ki so zelo reaktivne molekule z nesparjenim elektronom. Radikali povzročijo škodo okoliškim molekulam in tkivom. Največ škode povzročijo na bioloških membranah in DNA. Dodatek antioksidantov v kozmetične izdelke naj bi zaščitil in popravil škodo z nevtralizacijo radikalov (14).

Oksidativni stres kože, povzročen z UV žarki, ima za posledico poleg nastanka radikalov tudi zmanjšano aktivnost antioksidantov. Ker ti predstavljajo primarno obrambo pred reaktivnimi spojinami, je njihovo aktivnost smiselno povečati z uporabo izdelkov, ki vsebujejo antioksidante. Antioksidanti primarno preprečujejo nastanek oziroma pospešijo regeneracijo oksidativnih poškodb makromolekul. Poleg tega lahko vplivajo na manjšo aktivnost citokinov in s tem zmanjšajo vnetne procese. Nekateri izmed njih spodbujajo sintezo kolagena in vplivajo na keratinizacijo, zmanjšajo pigmentacijo ter preprečujejo dolgoročne učinke UV žarkov, ki se kažejo v obliki staranja (6, 14). Antioksidanti dokazano ščitijo pred foto-poškodbami in kožnim rakom. Med AO, ki imajo te učinke, vključujemo alfa lipojsko kislino, askorbinsko kislino, vitamin B3, vitamin E in ubikinol (15). Antioksidante kot KAS torej dodajajo KI proti staranju kože in izdelkom za zaščito pred soncem.

Po lokalnem nanosu antioksidanta je ponavadi problematična dostava do njihovega mesta delovanja. Penetracija molekul skozi intaktno roženo plast je za številne molekule ovirana, v splošnem je odvisna od fizikalno-kemijskih lastnosti molekul, pri čemur so najpomembnejši velikost, nabolj in lipofilnost. Molekule z molekulsko maso do 500 Da navadno dobro prehajajo roženo plast pokojnice, prav tako to velja za molekule brez nabolja. Logaritem porazdelitvenega koeficiente ($\log P$) med 1 do 3 je najugodnejši za difuzijo molekul preko kože, optimalen $\log P$ pa je 2,5. Npr. ubikinol z $\log P$ 10 tako najverjetneje ne bo prehajal plasti kože. Obstajajo pa tudi izjeme, ki po zgornjih pravilih naj ne bi prehajale kože. Mednje sodi vitamin E, ki ima $\log P$ 10, in dokazano 24 h po nanosu difundira do usnjice (6). Zato je potrebnih več študij za povečanje penetracije antioksidantov v kožo. Mogoče je za dostavo AO v kožo potrebna celo invazivna metoda, kot je ionoforeza (14).

Za dosego želenih rezultatov moramo uporabiti zelo učinkovite antioksidante, ki pa so zaradi velike reaktivnosti pogosto nestabilni, tako da je resnično uporabnih antioksidantov v praksi zelo malo (9). Za izboljšanje stabilnosti so pripravili številne derivate AO, ki se pogosto uporablajo v prehranski in kozmetični industriji. Eden izmed načinov stabilizacije vitamina E je priprava estrov vitamina E z ocetno kislino (tokoferil acetat) ali z jantarno kislino (tokoferil sukinat). Vitaminu C pa stabilnost in lipofilnost povečamo s pripravo estrov z maščobnimi kislinami, npr. s palmitinsko ali stearinsko kislino: dobimo askorbilpalmitat in askorbilstearat. Drugi način stabilizacije vitamina C je priprava soli askorbilfosfatov in tvorba estra vitamina C in A v retinil askorbat. Pri peroralnem vnosu oz. dermalni aplikaciji stabilnejših derivatov AO je

pomembno, da v črevesju oz. v koži pride do hidrolize esterske vezi, tako da se sprosti aktivna oblika AO (29).

Da je sestavina, v našem primeru AO, v kozmetičnem izdelku koristna za uporabnika, mora biti najprej stabilna v formulaciji, med shranjevanjem in med uporabo. Mora biti netoksična za uporabnika in biti aktivna na tarčnem mestu, ko jo apliciramo (14).

1.5. Barbiturna kislina in njeni derivati

Barbiturna kislina in njeni derivati izkazujejo širok spekter biološke aktivnosti, in sicer hipotenzijo, antisklerozno, uspavalno (hipnotično), protibakterijsko, antikonvulzivno, spazmolitično delovanje, delujejo pa tudi protirakavo, pomirjajoče in protivnetno ter delujejo kot inhibitorji matričnih metaloproteaz (13). Ravno raznolika biološka aktivnost naredi barbiturno kislino in njene derivate zanimive za organsko in farmakološko uporabo (16).

Barbiturati se tradicionalno uporabljamjo kot uspavala ali hipnotiki pri bolnikih s shizofrenijo. Tiobarbiturati se med drugim uporabljamjo za intravensko anestezijo. Zaradi učinkovitosti barbitala in fenobarbitala pri zdravljenju epilepsije so sintetizirali več kot 2500 različnih analogov barbiturne kisline, od katerih je 25 komercialno dostopnih (5). Prav tako raziskujejo učinke barbiturne kisline kot protirakava zdravila in zdravila za zdravljenje AIDS-a (17). Barbiturna in 2-tiobarbiturna kislina sta začetni komponenti za sintezo različnih heterocikličnih in 5,5-disubstituiranih derivatov, ki so farmakološko najbolj pomembni derivati barbiturne kisline (16).

5-Arilidenbarbiturati so pomembni člani pirimidinske družine. So pomembni prekurzorji v pripravi novih heterocikličnih bioaktivnih molekul in so potencialni selektivni antioksidanti (13). Derivati 5-arylidenbarbituratov so zelo pomembni intermediati v organskih reakcijah (18). Poznamo različne postopke za sintezo derivatov barbiturne kisline. 5-Arilidenbarbiturate sintetiziramo s Knoevenaglovo kondenzacijo med barbiturno kislino in različnimi aldehydi ali ketoni (13). Arilidenski derivati barbiturne kisline vsebujejo eksociklično dvojno vez, s pozitivnim delnim nabojem na ogljikovem atomu (16).

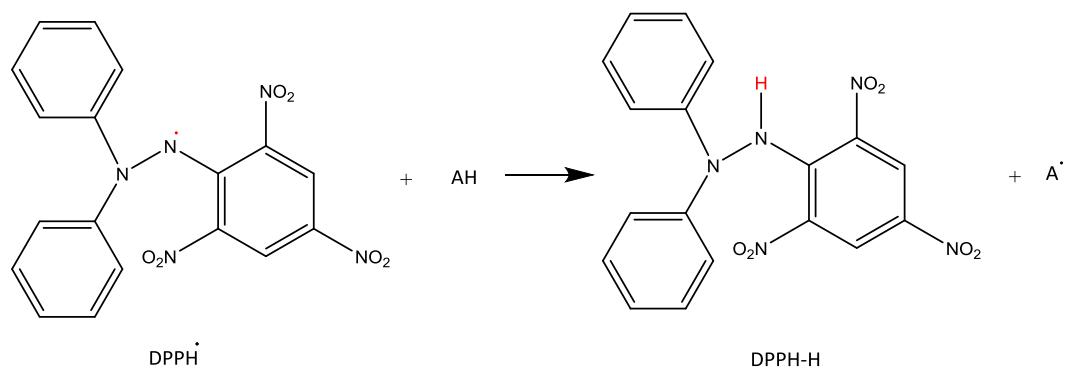
V študiji, kjer so vrednotili antioksidativno kapaciteto različnih derivatov arilidenbarbituratov, so ugotovili, da vsi derivati izkazujejo antioksidativno delovanje. Zato so predlagali uporabo arilidenskih barbituratov v prehrambeni in farmacevtski industriji (13). V drugi študiji, ki so jo

izvajali Khan K. M. in sodelavci, pa so dokazali, da imajo *N,N*-dimetil-5-arylidenski barbiturati boljše antioksidativne lastnosti kot 5-arylidenski barbiturati (17).

V medicinski in farmacevtski stroki je veliko zanimanje za barbiturno kislino in njene analoge, zaradi raznovrstne biološke uporabnosti le-te, zato so še vedno predmet mnogih raziskav po vsem svetu (5).

1.6. Test DPPH

Vrednotenje antioksidativnih lastnosti komponent je zelo pomembno zaradi njihove uporabe v farmaciji, hrani in kozmetiki. AO naravnega in sinteznega izvora dokazano minimalizirajo učinek radikalov v organizmu (19). S testom DPPH vrednotimo antioksidativne lastnosti različnih sintetiziranih in naravnih spojin. Antioksidanti, ki izkazujejo sposobnost lovljenja radikalov, so zelo zanimivi za nadaljnje raziskave, saj imajo potencialno lahko protirakave in protivnetne učinke, upočasnijo pa tudi znake staranja (imajo »anti-aging« učinke) (20).



Slika 1: Reakcija DPPH in antioksidanta

1,1-difenil-2-pikril-hidrazil (DPPH) je komercialno dostopen stabilni organski dušikov radikal vijolične barve, ki ima nesparjen valenčni elektron na enem izmed atomov dušika. DPPH reagira z vodikom/elektronom donorske spojine in ima maksimalno UV-Vis absorbanco med 515 – 520 nm (v metanolu absorbira pri $\lambda_{\text{max}} = 515 \text{ nm}$) (19, 21, 22). Test temelji na principu, da molekula DPPH sprejme vodikov atom iz potencialnega antioksidanta, pri čemer pride do redukcije DPPH v stabilno diamagnetno molekulo, 1,1-difenil-2-pikril-hidrazin (DPPH-H), vijolično obarvanje se spremeni v rumeno, sočasno pa pride do zmanjšanja absorbance sorazmerno s številom doniranih elektronov (Slika 1). Spremembo barve izmerimo spektrofotometrično (19, 20). Metodo je razvil Blois, ki je leta 1958 prvi dokazal, da stabilni radikal DPPH sprejme H atom iz cisteinske molekule (19). Analiza je preprosta, občutljiva in

dokaj hitra, zanjo potrebujemo le UV-Vis spektrofotometer, kar razloži njen razširjen uporabo. Rezultate podamo v vrednosti EC₅₀, ki je definirana kot koncentracija AO, ki povzroči 50 % zmanjšanje v absorbanci DPPH (21).

Različni raziskovalci so uporabili različne protokole za izvajanje testa DPPH. Razlike so v uporabljenih koncentracijah DPPH, času inkubacije, reakcijskih topilih in pH reakcijske mešanice. Zato imamo različne vrednosti EC₅₀, tudi za standardne AO kot so BHT, vitamin E, V uporabi torej nimamo standardiziranega testa, zato rezultate testov DPPH iz različnih virov ne moremo neposredno primerjati. Prisotnost svetlobe, kisika in sam pH reakcijske mešanice prav tako vplivajo na absorbanco DPPH. Na točnost rezultata vpliva tudi previsoka koncentracija DPPH, saj dobimo absorbanco, ki je nad mejami spektrofotomerične točnosti (izven linearnega območja) (22).

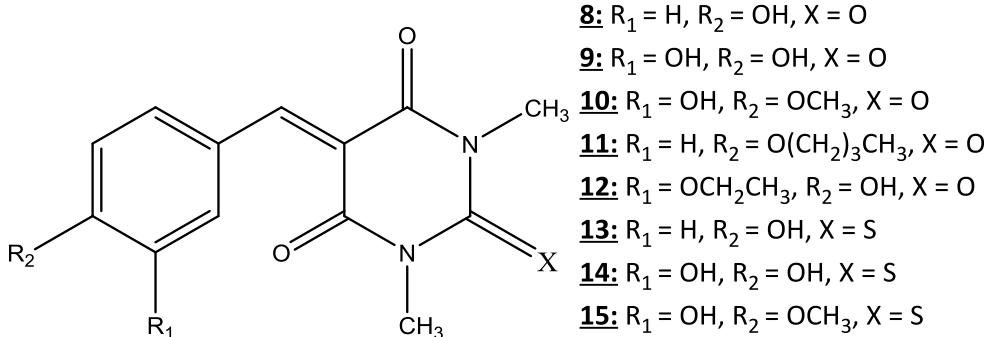
Druge metode za vrednotenje antioksidativnih lastnosti so sposobnost plazme za redukcijo Fe³⁺ (*Ferric reducing ability of plasma* ali *Ferric ion reducing antioxidant power*, FRAP), kapaciteta absorpcije kisikovih radikalov (*Oxygen radical absorbance capacity*, ORAC test) in antioksidativna sposobnost redukcije Cu²⁺ (*CUPric Reducing Antioxidant Capacity*, CUPRAC) (21).

2. NAMEN DELA

V okviru diplomske naloge bomo sintetizirali serijo derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetilbarbiturne in 5-benziliden-*N,N*-dimetiltiobarbiturne kisline iz dimetilbarbiturne kisline oziroma dimetiltiobarbiturne kisline in različnih benzaldehidov. Sintetizirane spojine bomo identificirali z NMR ter IR spektroskopijo in jim določili antioksidativne lastnosti s pomočjo testa DPPH ter ugotavljalni, kako struktura spojin vpliva na antioksidativne lastnosti. Derivati barbiturne in tiobarbiturne kisline so zelo zanimivi za farmacevtsko stroko zaradi številnih bioloških učinkov, ki jih izkazujejo (5). Med drugimi izkazujejo antioksidativne lastnosti, zato postajajo vedno bolj zanimivi tudi za kozmetično industrijo, saj bi teoretično lahko zamenjali sintetične antioksidante (npr. BHA in BHT), ki imajo dokazano škodljive učinke (13).

2.1. Načrtovanje potencialnih antioksidantov

S pripravo serije derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetilbarbiturne in 5-benziliden-*N,N*-dimetiltiobarbiturne kisline želimo ugotoviti, kako spremembe na fenilnem obroču vplivajo na antioksidativne lastnosti in kako zamenjava kisika z žveplom vpliva na antioksidativno aktivnost derivata. Prav tako želimo ugotoviti, kako substitucija vodika z metilnimi skupinami na dušikih vpliva na antioksidativno lastnost derivatov. Najprej bomo sintetizirali naši izhodni spojini za nadaljnje reakcije, dimetilbarbiturno (spojina **1**) oziroma dimetiltiobarbiturno kislino (spojina **2**) z reakcijo med malonsko kislino in dimetil(tio)sečnino v ocetni kislini z aktivatorjem acetanhidridom. S Knoevenaglovo kondenzacijo bomo nato z reakcijo med dimetil(tio)barbiturno kislino in različnimi benzaldehydi pripravili različne derivate 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbiturne kisline. Uporabili bomo naslednje benzaldehyde: 4-hidroksibenzaldehid (spojina **3**), 3,4-dihidroksibenzaldehid (spojina **4**), 3-hidroksi-4-metoksibenzaldehid (spojina **5**), 4-butoksibenzaldehid (spojina **6**) in 4-etoksi-3-hidroksibenzaldehid (spojina **7**) za pripravo derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetilbarbiturne kisline ter 4-hidroksibenzaldehid (spojina **3**), 3,4-dihidroksibenzaldehid (spojina **4**) in 3-hidroksi-4-metoksibenzaldehid (spojina **5**) za pripravo derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetiltiobarbiturne kisline.



Slika 2: Prikaz sheme derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbiturne kisline

Najmočnejšo antioksidativno aktivnost pričakujemo pri derivatu, ki ima na fenilnem obroču 2 -OH skupini, eno na *meta* in drugo na *para* mestu (spojina **9** in spojina **14**), nasprotno najmanjšo antioksidativno aktivnost pa pričakujemo pri derivatu, ki ima na fenilnem obroču butoksi skupino (spojina **11**). Za morebitno antioksidativno delovanje slednje spojine bo najverjetneje odgovoren barbiturni del molekule. Derivati, ki imajo na fenilnem obroču -OH skupino, so strukturno podobni fenolnim antioksidantom. Po mehanizmu delovanja jih uvrščamo med prave antioksidante, ki zavirajo oksidacijo tako, da radikalom donirajo H atom in tako zaustavijo potek verižne reakcije. Lahko so naravnega ali sinteznega izvora in spadajo med najpogosteje uporabljene AO v kozmetičnih izdelkih (23).

S pripravo homologov, spojina **10** in spojina **12**, bomo ugotovili, če na antioksidativno lastnost spojine vpliva tudi mesto, na katerem je -OH skupina (*meta* ali *para* mesto), ali je antioksidativna aktivnost odvisna le od števila -OH skupin in možnosti doniranja H atoma. Med seboj bomo primerjali tudi antioksidativno aktivnost derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetilbarbiturne in 5-benziliden-*N,N*-dimetiltiobarbiturne kisline, ki smo jih pripravili iz enakih benzaldehidov (npr. spojina **8** in spojina **13**), in ugotavliali, kako zamenjava kisika z žveplom vpliva na antioksidativne lastnosti.

2.2. Vrednotenje antioksidativne kapacitete potencialnim antioksidantom

Osmim sintetiziranim spojinam bomo določali antioksidativno kapaciteto s pomočjo testa DPPH, ki temelji na principu, da molekula 1,1-difenil-2-pikril-hidrazila (DPPH) sprejme vodikov atom iz potencialnega AO, pri čemer pride do redukcije DPPH v stabilen 1,1-difenil-2-pikril-hidrazin ($DPPH_2$), vijolično obarvanje se spremeni v rumeno, pri tem pa pride do zmanjšanja absorbance sorazmerno s številom doniranih elektronov. Spremembo barve bomo določali

spektrofotometrično z merjenjem absorbance pri valovni dolžini 515 nm (19, 20). Analiza je preprosta, občutljiva in dokaj hitra, zato je test DPPH med najbolj razširjenimi testi za vrednotenje antioksidantov.

Za pripravo vzorcev bomo najprej izbrali primerno topilo, v katerem bodo vse testirane spojine dobro topne. Rezultate bomo nato podali kot vrednosti EC₅₀, ki so definirane kot koncentracije AO, ki povzročijo 50 % zmanjšanje v absorbanci DPPH (21). Rezultate bomo primerjali s standardom, α -tokoferolom, in med seboj ter poskušali ugotoviti, kateri del molekule je najbolj odgovoren za antioksidativno delovanje spojin.

3. MATERIALI IN METODE

3.1. Topila in reagenti

Pri delu smo uporabili topila in reagente različnih proizvajalcev: Aldrich, Tokyo chemical industry (TCI), Emsure, Merck, Acros organics, Carlo Erba Reagents S.A.S, Sigma-aldrich in Kemika. Deionizirana voda, ki smo jo uporabili pri sintezi, je bila pripravljena na Fakulteti za farmacijo. Reagentov nismo dodatno prečistili.

3.2. Aparature in laboratorijska oprema

- Analitska tehnica: Mettler Toledo AG245 (Švica)
- Precizna tehnica: Mettler Toledo PB403 (Švica)
- Polavtomatske pipete: Brand (Nemčija)
- Mikrotitracijska plošča s 96 vdolbinami: Techno Plastic Products (Švica)
- Kivete: 1,5 mL kivete, za enkratno uporabo, dimenzijs: 12,5 x 12,5 x 45 mm, Brand (Nemčija)
- Viale: 1,8 mL viale, dimenzijs: 12 x 35 mm, Neolab (Nemčija)
- Rotavapor: Büchi 461 WaterBath (Švica)
- UV-svetilka: Camag (Indija)
- Magnetno mešalo: IKA (Nemčija)
- Ultrazvočna kopel: Sonis 3 Iskra (Slovenija)

3.3. Programska oprema

Kemijske strukture in kemijske reakcije smo risali z računalniškim programom ChemBioDraw Ultra 14.0 proizvajalca CambridgeSoft. V tem programu smo prav tako izračunali molekulske mase in spojine tudi poimenovali.

Za risanje grafov in analizo meritev absorbanc smo uporabili računalniški program MS Excel 2010. V Excelu smo generirali tudi enačbe umeritvenih krivulij in izračunali vrednosti EC₅₀.

Pri iskanju lastnosti naših spojin v podatkovnih bazah pa smo si pa pomagali s programom SciFinder Scholar.

3.4. Analizne metode

3.4.1. Tankoplastna kromatografija (TLC)

Za TLC analizo smo uporabili kromatografske ploščice z 0,22-milimetrsko plastjo silikagela na aluminijastem nosilcu (Merck, TLC Silica gel 60 F₂₅₄). Spojine smo detektirali s pomočjo UV svetilke (Camag (Indija)) pri valovni dolžini $\lambda = 254$ nm. Za mobilno fazo smo uporabili etilacetat in petroleter v razmerju 1:1 in diklorometan ter metanol v razmerju 20:1.

3.4.2. Jedrska magnetna resonanca (NMR)

¹H NMR spektre smo posneli s spektrometrom Bruker Avance DPX₄₀₀ na Fakulteti za farmacijo. Kot topilo smo uporabljali devteriran DMSO-d₆, spektri pa so bili posneti pri 400 MHz. Spektre smo analizirali s programom MestReC 4.7.0.0.

3.4.3. Infrardeča (IR) spektroskopija

IR spektre sintetiziranih spojin smo posneli na spektrofotometru Thermo Nicolet Nexus 470 ESP FT-IR na Fakulteti za farmacijo. Najprej smo preiskovano spojino (približno 1 mg) vmešali v kalijev bromid (približno 100 mg), ki je popolnoma transparenten v srednjem IR območju. Zmes smo nato stiskali s stiskalnico pod visokim tlakom in dobili tanko tableto, debelo približno 1 mm, ki smo jo vstavili v nastavek v spektrometer in izmerili IR spekter. Spektre smo analizirali s programom Omnic E.S.P. 5.2 (24).

3.4.4. Določanje tališč

Tališča spojin smo določali s Koflerjevim talilnim mikroskopom proizvajalca Leica z ogrevalno mizico na Fakulteti za farmacijo. Tališča niso korigirana.

3.4.5. Test DPPH

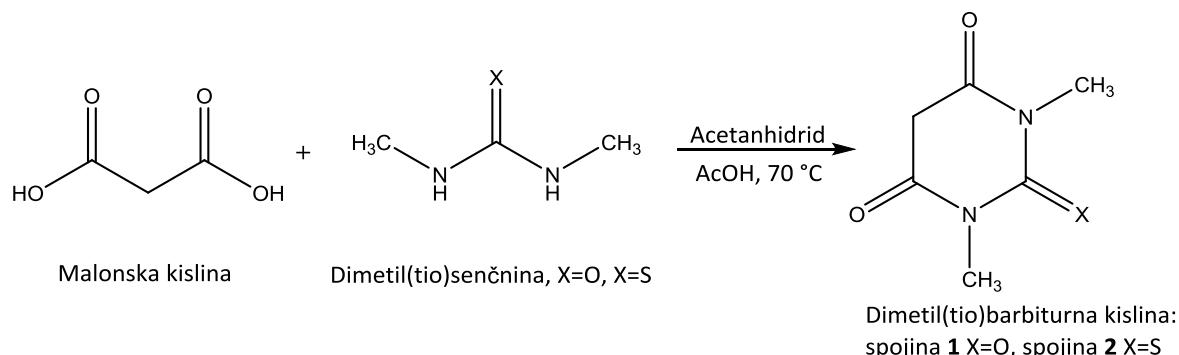
Antioksidativno kapaciteto spojin smo vrednotili s pomočjo testa sposobnosti redukcije radikala DPPH (19,20). Najprej smo metodo optimizirali, da so bile meritve ponovljive, rezultati pa primerljivi z literurnimi vrednostmi. Za merjenje absorbanc preiskovanih raztopin v končni točki smo uporabljali mikrotitrski plošče s 96 vdolbinami in mikrotitrski čitalec Synergy H4 Hybrid Reader (BioTek). Protokol za meritve na mikrotitrskem čitalcu smo pripravili v programu Gen5 (BioTek).

4. EKSPERIMENTALNO DELO

4.1. Sinteza

4.1.1. Sinteza *N,N*-dimetil(tio)barbiturne kislina (1,2)

Najprej smo pripravili naši izhodni spojini za nadaljnje reakcije, *N,N*-dimetilbarbiturno (1) in *N,N*-dimetiltiobarbiturno kislino (2).



Slika 3: Reakcijska shema sinteze dimetilbarbiturne kisline 1 (X=O) in dimetiltiobarbiturne kisline 2 (X=S)

V 100 mL bučko natehtamo malonsko kislino (1 ekvivalent) in dimetil(tio)sečnino (1 ekvivalent) ter do približno 1/3 bučke napolnimo z ocetno kislino. Na koncu dodamo še acetanhidrid (2 ekvivalenta) in magnetno mešalo ter reakcijsko zmes pustimo za 24 ur pri 70 °C. Po 24 urah s pomočjo rotavaporja pri povišani temperaturi (55 °C) in znižanem tlaku odparimo topilo (ocetno kislino) dokler ne dobimo oborine na dnu bučke. Dobljeno zmes raztopimo v etanolu in kristaliziramo. Dobljeno raztopino 15 min hladimo na ledu in nato nastalo oborino odfiltriramo s presesavanjem ter sušimo na zraku, da se popolnoma znebimo etanola. Identiteto potrdimo z NMR analizo.

Lastnosti *N,N*-dimetilbarbiturne kislne (1):

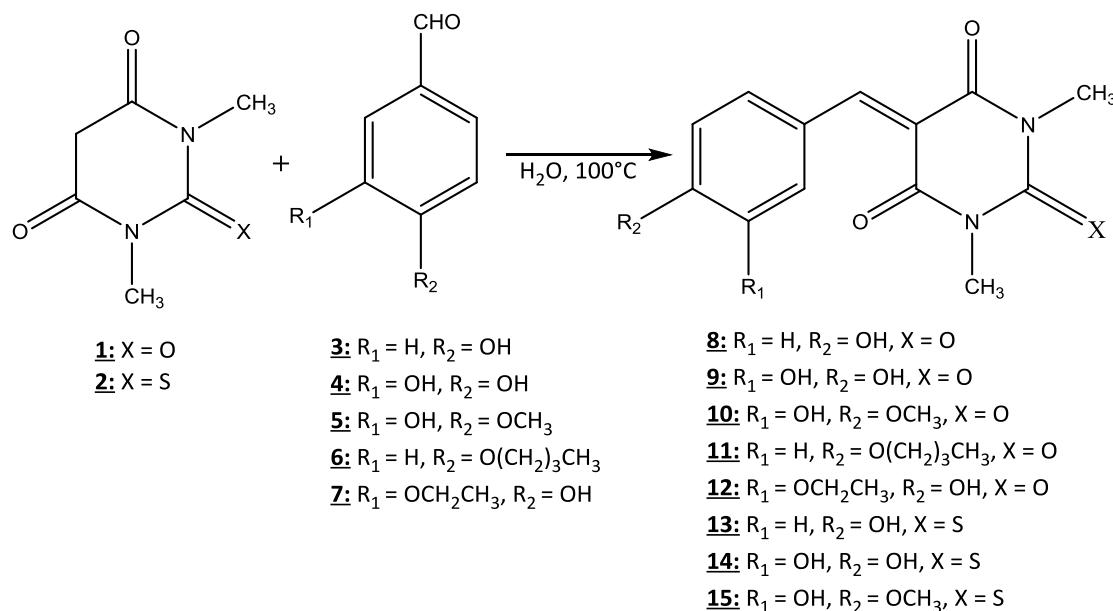
Izgled	beli kristali
Molekulska masa	156,14 g/mol
Izkoristek	49 %
Temperatura tališča	120 °C, v literaturi 121 °C (25)
¹ H NMR (400 MHz, DMSO-d ₆)	δ 3,11 (s, 6H, NCH ₃), 3,70 (s, 2H, CH ₂) ppm

Lastnosti *N,N*-dimetiltiobarbiturne kisline (**2**):

Izgled	rumeni kristali
Molekulska masa	172,20 g/mol
Izkoristek	61 %
Temperatura tališča	182 °C, v literaturi 183 °C (26)

4.1.2. Sinteza 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbituratov (**8-15**)

Splošni postopek za sinteze 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbituratov



Slika 4: Reakcijska shema sinteze 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbituratov (**8-15**)

100 mg ustreznega benzaldehyda (**3-7**) in 1 ekvivalent dimetil(tio)barbiturne kisline (**1** ali **2**) raztopimo v približno 10 mL prečiščene vode. Reakcijsko zmes segrevamo na oljni kopeli za 24 ur pri 100 °C. Oborino izoliramo s filtracijo nastalih kristalov v reakcijski zmesi s presesavanjem, spiramo s prečiščeno vodo in 96% etanolom. Produkt še sušimo v toku zraka, da se v celoti znebimo topila. Produkt analiziramo z ¹H-NMR in IR spektroskopijo.

- Sinteza 5-(4-hidroksibenziliden)-1,3-dimetilpirimidin-2,4,6(1H,3H,5H)-triona (8)

Spojino **8** smo sintetizirali po Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbituratov iz spojine **3** (78,08 mg; 0,64 mmol) in dimetilbarbiturne kisline (100 mg; 0,64 mmol; **1**).

Izgled	rumeni kristali
Molekulska masa	260,25 g/mol
Izkoristek	86 %
Temperatura tališča	>250°C, v literaturi 297°C (27)
^1H NMR (400 MHz, DMSO- d_6)	δ 3,21 (s, 3H, NCH ₃), 3,23 (s, 3H, NCH ₃), 6,89 (d, 2H, J = 8,8 Hz, ArH-3,5), 8,29 (s, 1H, CH), 8,32 (d, 2H, J = 8,8 Hz, ArH-2,6), 10,84 (s, 1H, OH) ppm
IR (KBr, cm⁻¹)	3413, 3214, 2956, 2851, 1717, 1675, 1639, 1567, 1509, 1480, 1420, 1388, 1557, 1301, 1260, 1239, 1185, 1159, 1124, 1081, 1014, 972, 857

- **Sintiza 5-(3,4-dihidroksibenziliden)-1,3-dimetilpirimidin-2,4,6(1H,3H,5H)-triona (9)**

Spojino **9** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov* iz spojine **4** (88,32 mg; 0,64 mmol) in dimetilbarbiturne kisline (100 mg; 0,64 mmol; **1**).

Izgled	Temno rumeni kristali
Molekulska masa	276,25 g/mol
Izkoristek	65 %
Temperatura tališča	>280 °C
^1H NMR (400 MHz, DMSO- d_6)	δ 3,23 (s, 6H, NCH ₃), 6,87 (d, 1H, J = 8,4 Hz, ArH-5), 7,64 (dd, 1H, J_1 = 8,4 Hz, J_2 = 1,6 Hz, ArH-6), 8,20-8,21 (m, 2H, ArH-2, CH), 9,52 (s, 1H, OH), 10,46 (s, 1H, OH) ppm, podobno v literaturi (17)
IR (KBr, cm⁻¹)	3369, 3234, 2956, 1722, 1670, 1633, 1592, 1522, 1470, 1422, 1347, 1295, 1199, 1156, 1115, 1086, 965, 936, 873, 849, 790, 746

- **Sintiza 5-(3-hidroksi-4-metoksibenziliden)-1,3-dimetilpirimidin-2,4,6(1H,3H,5H)-triona (10)**

Spojino **10** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov* iz spojine **5** (97,37 mg; 0,64 mmol) in dimetilbarbiturne kisline (100 mg; 0,64 mmol; **1**).

Izgled	rumeno-oranžni kristali
Molekulska masa	290,28 g/mol
Izkoristek	77 %
Temperatura tališča	219 °C, v literaturi 214 – 215 °C (17)
^1H NMR (400 MHz, DMSO- d_6)	δ 3,22 (s, 3H, NCH ₃), 3,23 (s, 3H, NCH ₃), 3,90 (s, 3H, OCH ₃), 7,07 (d, 1H, J = 8,8 Hz, ArH-5), 7,70 (dd, 1H, J_1 = 8,8 Hz, J_2 = 2,0 Hz, ArH-6), 8,11 (d, 1H, J = 2,0 Hz, ArH-2), 8,23 (s, 1H, CH), 9,46 (s, 1H, OH) ppm
IR (KBr, cm⁻¹)	3442, 3126, 2954, 2852, 1726, 1669, 1578, 1541, 1509, 1466, 1439, 1419, 1385, 1331, 1273, 1251, 1213, 1187, 1133, 1085, 1014, 812, 790

- **Sinteza 5-(4-butoksibenziliden)-1,3-dimetilpirimidin-2,4,6(1H,3H,5H)-triona (11)**

Spojino **11** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov* iz spojine **6** (113,92 mg; 0,64 mmol) in dimetilbarbiturne kisline (100 mg; 0,64 mmol; **1**). Sinteza spojine **6** je opisana v spodnjem poglavju: Sinteza 4-butoksibenzaldehida.

Izgled	Svetlo rumeni slaminati kristali
Molekulska masa	316,36 g/mol
Izkoristek	59 %
Temperatura tališča	128 °C
^1H NMR (400 MHz, DMSO- d_6)	δ 0,95 (t, 3H, J = 7,6 Hz, CH ₃) 1,45 (m, 2H, J = 7,6 Hz, CH ₂), 1,74 (m, 2H, J = 7,6 Hz, CH ₂), 3,23 (s, 6H, NCH ₃), 4,12 (t, 2H, J = 7,6 Hz, OCH ₂), 7,07 (d, 2H, J = 9,2 Hz, ArH-3,5), 8,33-8,35 (m, 3H, ArH-2,6, CH) ppm
IR (KBr, cm⁻¹)	3850, 3814, 3742, 3417, 2961, 2941, 2875, 1727, 1670, 1604, 1571, 1543, 1509, 1473, 1437, 1416, 1364, 1318, 1273, 1228, 1154, 1084, 1040, 972, 842, 791

- **Sinteza 5-(3-etoksi-4-hidroksibenziliden)-1,3-dimetilpirimidin-2,4,6(1H,3H,5H)-triona (12)**

Spojino **12** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov* iz spojine **7** (106,36 mg; 0,64 mmol) in dimetilbarbiturne kisline (100 mg; 0,64 mmol; **1**).

Izgled	rumeni kristali
Molekulska masa	304,30 g/mol
Izkoristek	93 %
Temperatura tališča	208 °C
^1H NMR (400 MHz, DMSO- d_6)	δ 1,39 (t, 3H, J = 6,8 Hz, CH ₃), 3,23 (s, 6H, NCH ₃), 4,10 (q, 2H, J = 6,8 Hz, OCH ₂), 6,93 (d, 1H, J = 8,8 Hz, ArH-5), 7,82 (dd, 1H, J_1 = 8,8 Hz, J_2 = 2,0 Hz ArH-6), 8,29 (s, 1H, CH), 8,38 (d, 1H, J = 2,0 Hz, ArH-2), 10,52 (s, 1H, OH) ppm, podobno v literaturi (17)
IR (KBr, cm ⁻¹)	3847, 3811, 3775, 3682. 3561, 3416, 1720, 1659, 1620, 1562, 1536, 1467, 1449, 1402, 1359, 1296, 1262, 1188, 1086, 1038, 788, 754

- Sintezo 5-(4-hidroksibenziliden)-1,3-dimetil-2-tioksodihidropirimidin-4,6(1H,5H)-diona (13)

Spojino **13** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov iz spojine **3** (70,76 mg; 0,58 mmol) in dimetiltiobarbiturne kisline (100 mg; 0,58 mmol; **2**). Produkt prečistimo tako, da ga ponovno raztopimo v prečiščeni vodi in etanolu ter ga odnučamo in ga 1 h sušimo v sušilcu. H¹NMR analiza je potrdila uspešnost čiščenja.*

Izgled	oranžni kristali
Molekulska masa	276,31 g/mol
Izkoristek	41 %
Temperatura tališča	228 °C
^1H NMR (400 MHz, DMSO- d_6)	δ 3,65 (s, 6H, NCH ₃), 6,92 (d, 2H, J = 8,8 Hz, ArH-3,5), 8,35 (s, 1H, CH), 8,37 (d, 2H, J = 8,8 Hz, ArH-2,6), 11,05 (s, 1H, OH) ppm
IR (KBr, cm ⁻¹)	3847, 3740, 3682, 3412, 3234, 1692, 1651, 1617, 1573, 1503, 1444, 1409, 1356, 1298, 1233, 1166, 1113, 1049, 1006, 972, 945, 846, 785

- Sintezo 5-(3,4-dihidroksibenziliden)-1,3-dimetil-2-tioksodihidropirimidin-4,6(1H,5H)-diona (14)

Spojino **14** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov* iz spojine **4** (80,04 mg; 0,58 mmol) in dimetiltiobarbiturne kisline (100 mg; 0,58 mmol; **2**). Produkt prečistimo tako, da ga ponovno raztopimo v prečiščeni vodi in etanolu ter ga odnučamo in ga 1 h sušimo v sušilcu. H^1NMR analiza je potrdila uspešnost čiščenja.

Izgled	oranžni kristali
Molekulska masa	292,31 g/mol
Izkoristek	22 %
Temperatura tališča	231 °C
H^1NMR (400 MHz, DMSO-d_6)	δ 3,66 (s, 6H, NCH ₃), 6,90 (d, 1H, J = 8,4 Hz, ArH-5), 7,70 (dd, 1H, J_1 = 8,4 Hz, J_2 = 2,4 Hz, ArH-6), 8,24 (d, 1H, J = 2,4 Hz, ArH-2), 8,26 (s, 1H, CH), 9,61 (s, 1H, OH), 10,70 (s, 1H, OH) ppm
IR (KBr, cm⁻¹)	3850, 3485, 2954, 1694, 1647, 1619, 1541, 1515, 1445, 1422, 1376, 1337, 1297, 1187, 1165, 1123, 1107, 1048, 971, 827, 783 768

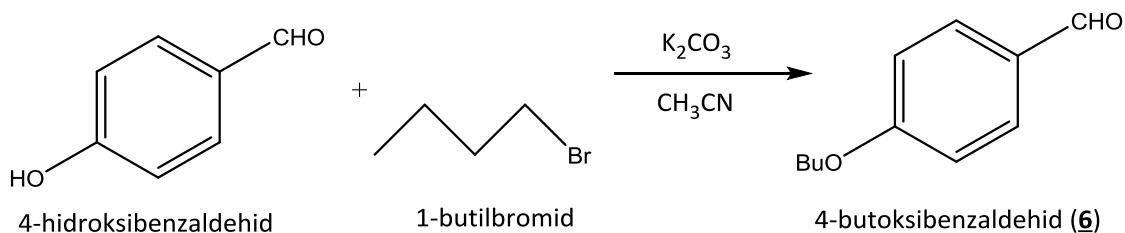
- **Sintesa 5-(3-hidroksi-4-metoksibenziliden)-1,3-dimetil-2-tioksodihidropirimidin-4,6(1H, 5H)-diona (15)**

Spojino **15** smo sintetizirali po *Splošnem postopku za sintezo 5-benziliden-N,N-dimetil(tio)barbituratov* iz spojine **5** (80,04 mg; 0,58 mmol) in dimetiltiobarbiturne kisline (100 mg; 0,58 mmol; **2**). Produkt prečistimo tako, da ga ponovno raztopimo v prečiščeni vodi in etanolu ter ga odnučamo. H^1NMR analiza je potrdila uspešnost čiščenja.

Izgled	oranžni kristali
Molekulska masa	306,34 g/mol
Izkoristek	43 %
Temperatura tališča	205 °C
H^1NMR (400 MHz, DMSO-d_6)	δ 3,65 (s, 3H, NCH ₃), 3,66 (s, 3H, NCH ₃), 3,19 (s, 1H, CH ₃), 7,10 (d, 1H, J = 8,8 Hz, ArH-5), 7,78 (dd, 1H, J_1 = 8,8 Hz, J_2 = 2,0 Hz, ArH-6), 8,15 (d, 1H, J = 2,0 Hz, ArH-2), 8,29 (s, 1H, CH), 9,53 (s, 1H, OH) ppm
IR (KBr, cm⁻¹)	3421, 2941, 2838, 2038, 1695, 1658, 1610, 1543, 1500, 1454, 1413, 1361, 1339, 1269, 1194, 1146, 1108, 1023, 974, 931, 884, 810, 767

4.1.3. Sinteza 4-butoksibenzaldehida (6)

V 25 mL bučki raztopimo 4-hidroksibenzaldehid (500 mg; 4,1 mmol) in kalijev karbonat (1,7 g; 12,3 mmol) v acetonitrilu (10 mL), dodamo magnetno mešalo in nato med mešanjem dodajamo 1-butilbromid (880 µL; 8,2 mmol). Celotno zmes segrevamo 24 ur pri 50 °C. Dobimo rdečkasto suspenzijo (suspenzijo zaradi netopnega kalijevega karbonata), katere identiteto potrdimo s tankoplastno kromatografijo (TLC). S pomočjo rotavaporja pri povišani temperaturi in znižanem tlaku odparimo topilo, suhemu zaostanku pa dodamo prečiščeno vodo in vodno fazo ekstahiramo z etilacetatom (10 mL). Organsko fazo speremo z nasičeno raztopino NaCl (10 mL), sušimo z Na₂SO₄ in po filtriranju topilo uparimo s pomočjo rotavaporja. H¹NMR analiza je potrdila identiteto spojine.



Slika 5: Reakcijska shema sinteze 4-butoksibenzaldehida (6)

Izgled	Rumena tekočina, ki začenja kristalizirati
Molekulska masa	178,23 g/mol
Izkoristek	35 %
¹ H NMR (400 MHz, DMSO-d ₆)	δ 0.94 (t, 3H, J = 7,4 Hz, CH ₃), 1.45 (m, 2H, CH ₂), 1,73 (m, 2H, CH ₂), 4,09 (t, 2H, J = 6,8 Hz, OCH ₂), 7,13 (d, 2H, J = 8,8 Hz, ArH-3,5), 7,86 (d, 2H, J = 8,8 Hz, ArH-2,6), 9,87 (s, 1H, OH) ppm, podobno v literaturi (28)
TLC	Rf (diklorometan/metanol = 20/1): 0,85

4.2. Vrednotenje antioksidativnih lastnosti

4.2.2. Priprava vzorcev

Za pripravo osnovnih raztopin DPPH, sintetiziranih spojin **8-15** in standarda α-tokoferola, smo kot topilo izbrali metanol, saj so vse spojine (ali njihove baze z NaOH) dobro topne v njem. Ko raztopimo spojine, je pomembno, da dobimo bistro raztopino v metanolu, ki pa je lahko obarvana. Sam metanol pa na reakcijo z DPPH-jem ne vpliva (30). Začetna koncentracija

DPPH-ja ne sme imeti absorbanco višjo od 1, saj je to zgornja meja linearnega območja, ki še zagotavlja točnost spektrofotometričnih meritev (30).

Osnovna raztopina DPPH-ja, ki smo jo pripravili, je imela koncentracijo 700 μM . Iz nje smo nato pripravili delovno raztopino, tako da smo osnovno raztopino redčili v razmerju 1:5. Delovna raztopina DPPH-ja je tako imela koncentracijo 140 μM , katere končna koncentracija v reakcijski raztopini je bila po mešanju z vzorcem za polovico nižja, torej 70 μM . Takšna raztopina DPPH ima absorbanco približno 0,7. Osnovno raztopino smo pripravljali vsakodnevno, saj je DPPH v raztopini stabilen le nekaj ur. Ko raztopine nismo uporabljali, smo bučko zavili v aluminijasto folijo in jo hrаниli v hladilniku. Raztopina DPPH je namreč dokaj občutljiva na svetlobo in kisik (31).

Kot pozitivno kontrolo smo uporabili α -tokoferol. Z uporabo pozitivne kontrole spremljamo, ali postopek testa pravilno poteka in omogoča primerjavo vrednosti EC₅₀ naših sintetiziranih spojin (30).

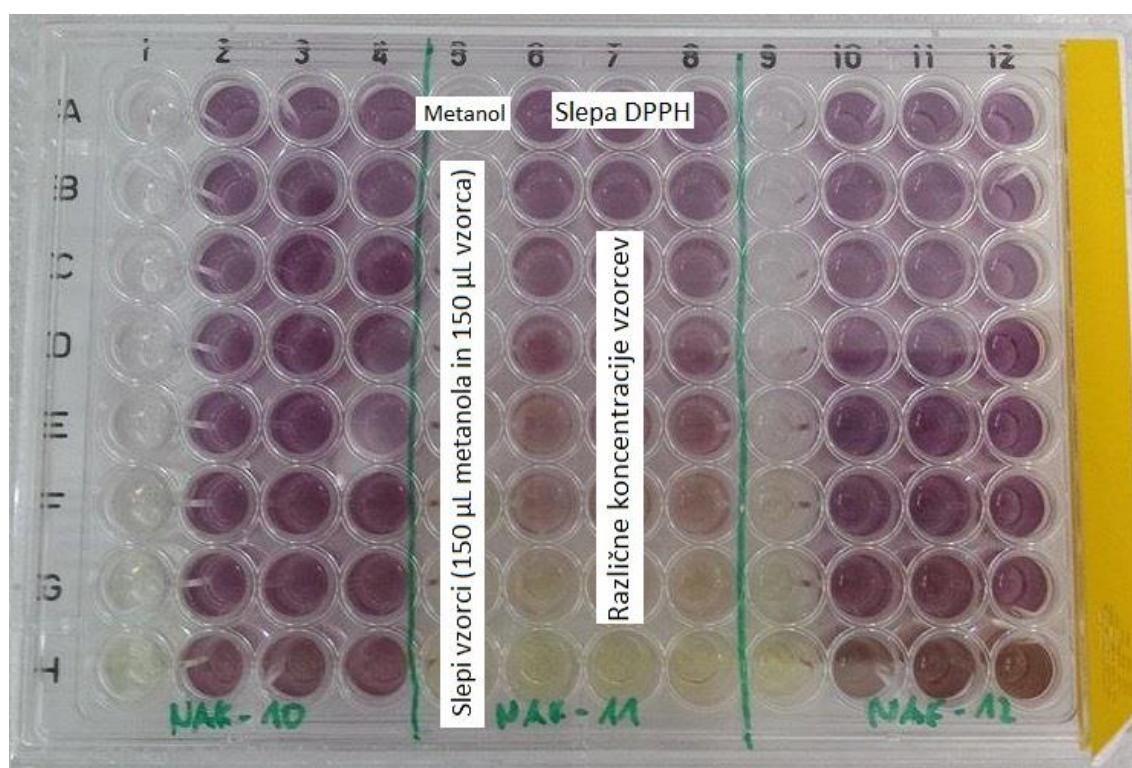
Osnovne 1,4 mM raztopine vseh osmih 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbituratov (**8-15**) in α -tokoferola smo pripravili po enakem postopku kot raztopino DPPH. Z redčenjem osnovnih raztopin smo za vsako spojino pripravili minimalno šest vzorcev različnih koncentracij, ki smo jih nato uporabili za meritve.

4.2.3. Določanje vrednosti EC₅₀

Sintetiziranim spojinam smo določali 50 % efektivno koncentracijo (EC₅₀). Vrednost EC₅₀ je definirana kot koncentracija antioksidanta, ki je potrebna, da se začetna koncentracija DPPH zniža za 50 %. Nižja vrednost EC₅₀ pomeni večjo antioksidativno moč spojine (19). Številni raziskovalci so s svojimi eksperimenti dokazali, da obstaja tudi nelinearno razmerje med koncentracijo AO in sposobnostjo lovljenja radikala DPPH. Ravno zato zelo težko določimo vrednost EC₅₀ (21).

Ko smo pripravili primerne razredčitve, smo jih nanesli na mikrotitrsko ploščo s 96 vdolbinami kot prikazuje slika 6. Z uporabo mikrotitrsko plošče s 96 vdolbinicami smo lahko hkrati testirali 3 spojine v treh paralelkah in 7 različnih koncentracijah. Koncentracije vzorcev, ki smo jih nanašali na ploščo, so bile v intervalu od 3,5 μM do 100 μM (dejanske koncentracije vzorcev pa so bile, zaradi mešanja z osnovno raztopino DPPH v razmerju 1:1, pol manjše). Pri izbiri koncentracije moramo biti zelo previdni, saj bi previsoke ali prenizke koncentracije lahko

pomenile nelinearno razmerje med koncentracijo AO in sposobnostjo lovljenja radikala DPPH. Naše izbrane koncentracije smo izbrali tako, da so še bile v linearinem področju, kar nam je kasneje zelo olajšalo določanje vrednosti EC_{50} . Ker mikrotitrski čitalec ozadja ne odšteje samodejno, smo na mikrotitrsko ploščo poleg različnih koncentracij vzorcev nanesli tudi slepe vzorce in njihove absorbance pri izračunu EC_{50} odšteli od absorbance vzorcev. Ko smo vse vzorce, raztopino DPPH in metanol nanesli na ploščo, smo ploščo inkubirali v temnem prostoru pri sobni temperaturi 90 min. Po 90 min smo izmerili absorbance preiskovanih raztopin s pomočjo mikrotitrskega čitalca. Na enak način smo poleg sintetiziranih spojin izmerili antioksidativno delovanje standarda α -tokoferola.



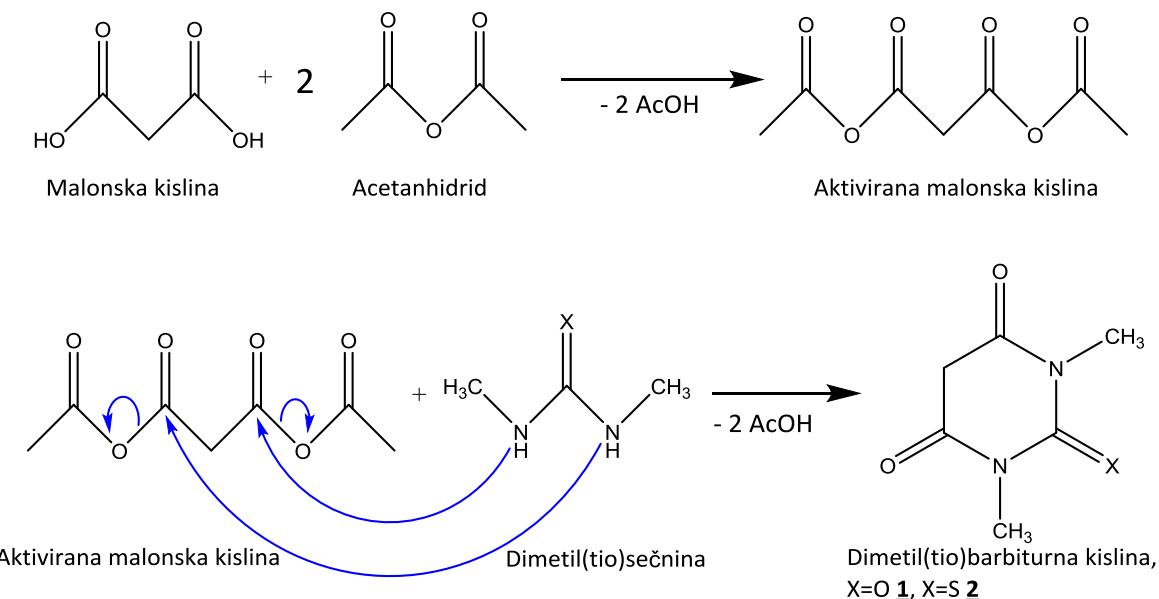
Slika 6: Primer nanašanja razredčin vzorcev in reagenta DPPH na mikrotitrsko ploščico. Slepa DPPH: 150 μL DPPH in 150 μL metanola. Slepi vzorci: 150 μL vzorca in 150 μL metanola. Vzorci: 150 μL razredčine vzorca in 150 μL DPPH. V vsaki vdolbinici je končni volumen 300 μL .

Ko smo izmerili absorbance različnih koncentracij vzorcev, smo s pomočjo programa Excel narisali graf deleža DPPH v odvisnosti od koncentracije vzorca izračunali enačbo premice in iz enačbe premice izračunali vrednost EC_{50} ter vrednosti EC_{50} primerjali med vzorci in standardom.

5. REZULTATI IN RAZPRAVA

5.1. Razlaga reakcijskih mehanizmov

5.1.1. Sinteza *N,N*-dimetil(tio)barbiturne kisline (1, 2)



Slika 7: Mehanizem reakcije sinteze spojine 1 in 2

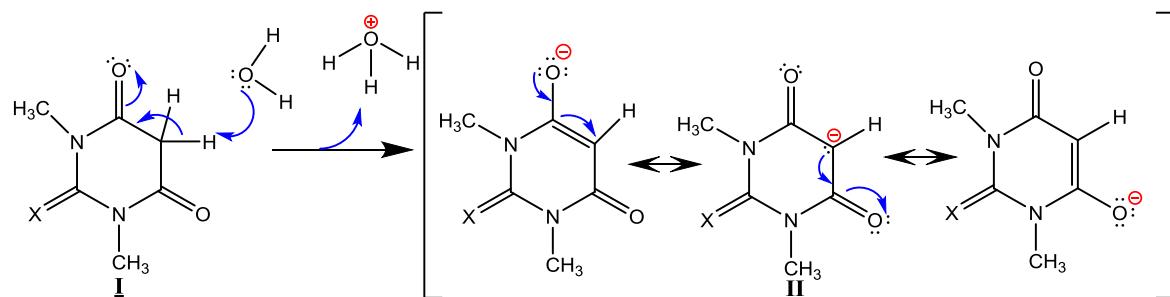
Dimetilbarbiturno (1) in dimetiltiobarbiturno kislino (2) smo sintetizirali z reakcijo malonske kisline z dimetil(tio)senčino v ocetni kislini z aktivatorjem acetanhidridom. Reakcija je sestavljena iz dveh delov, (i) malonsko kislino najprej aktivirata dve molekuli acetanhidrida, pri tem se odcepita 2 molekuli ocetne kisline, (ii) mešani anhidrid nato reagira z molekulo dimetil(tio)sečnine, pri tem izstopita 2 molekuli ocetne kisline. Malonsko kislino moramo aktivirati, ker sama po sebi ni dovolj reaktivna in z dimetil(tio)sečnino ne bi reagirala. Aktivacijo bi lahko izvedli tudi s tvorbo kislinskega klorida.

5.1.2. Knoevenaglova kondenzacija

Spojine 8-15 smo sintetizirali iz ustreznih benzaldehidov (3-7) in dimetil(tio)barbiturne kisline (1 ali 2) po postopku Knoevenaglove kondenzacije. Knoevenaglova kondenzacija je nukleofilna adicija aktivirane metilenske skupine na karbonilno skupino s sledečo eliminacijo vode in poteče med aldehydi ali ketoni in spojinami z aktivirano metilensko skupino ob prisotnosti baze. Baza odcepi proton iz aktivirane metilenske skupine, pri čemer nastane karboanion, ki se adira na karbonilno skupino. Knoevenaglova kondenzacija je reakcija podobna aldolni

kondenzaciji (32). Reakcija je poimenovana po Emilu Knoevenaglu, ki je prvi opisal reakcijo leta 1894 (33). Pri Knoevenaglovji kondenzaciji so kot katalizatorji navadno uporabljeni amini (npr. trietilamin), a v našem primeru vlogo bazičnega katalizatorja prevzame voda, ki smo jo uporabili kot topilo (34). Knoevenaglova kondenzacija je sestavljena iz dveh delov (i) nukleofilne adicije in (ii) eliminacije vode (kondenzacije).

(i) Nukleofilna adicija

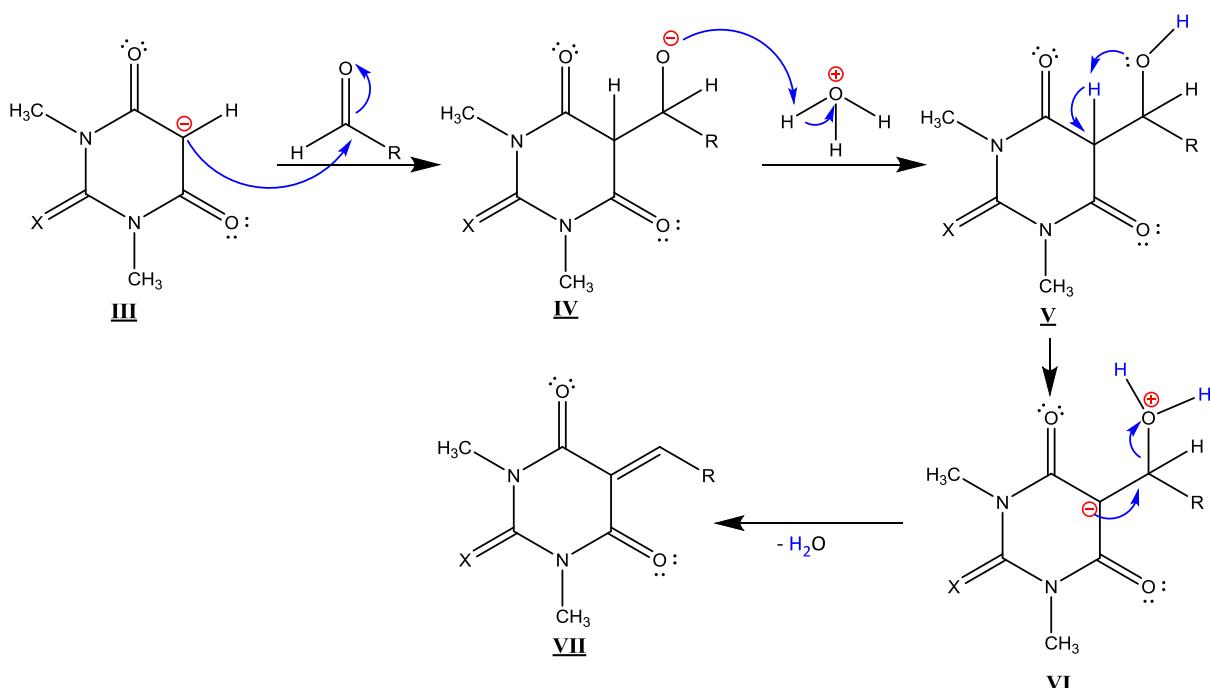


Slika 8: Tvorba nukleofila **II** (36)

V prvi stopnji reakcije voda kot baza odtegne proton na α -ogljikovem atomu iz dimetil(tio)barbiturne kisline, pri čemer nastane rezonančno stabiliziran enolatni anion (Slika 8, **II**). Resonančni enolatni anion v drugi stopnji reakcije deluje kot nukleofil in reagira z elektrofilno karbonilno skupino v aldehidu. Produkt nukleofilne adicije je nestabilni intermedijat (Slika 9, **IV**), ki v naslednji stopnji odtegne proton iz oksonijevega iona (H_3O^+). Pri tem izstopi molekula vode (35, 36).

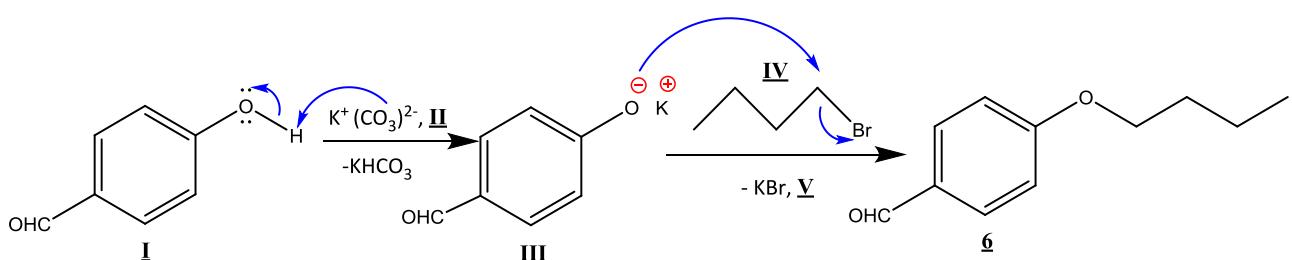
(ii) Eliminacija vode

V naslednji stopnji kisik, vezan na β -ogljik, odtegne še drugi proton, ki je vezan na α -ogljik in se odcepi v obliki vode. Nastane π -vez med α in β ogljikom, končni produkt reakcije je α,β -nenasičena karbonilna spojina (Slika 9, **VII**) (36).



Slika 9: Mehanizem Knoevenaglove kondenzacije (36)

5.1.3. Sinteza 4-butoksibenzaldehida (**6**)



Slika 10: Mehanizem reakcije sinteze spojine **6**

4-Butoksibenzaldehid (**6**) smo sintetizirali z Williamsonovo sintezo etrov, ki je organska reakcija med alkoholom in halogenoalkani. Reakcijo je opisal Alexander Williamson leta 1850 (37). V prvi stopnji reakcije se iz hidroksi skupine, ki deluje kot šibka kislina, odcepi proton s pomočjo baze (K_2CO_3 , slika 10, **II**). Dobimo fenolatni anion (Slika 10, **III**), ki deluje kot nukleofil in se poveže s pozitivnim kalijevim ionom v obliki kalijeve soli. V naslednji stopnji fenolatni anion napade elektrofilni α -ogljikov atom v molekuli 1-bromobutana (Slika 10, **IV**). Pri tem dobimo 4-butoksibenzaldehid (Slika 10, **6**), odcepi pa se nam molekula kalijevega bromida (Slika 10, **V**). Reakcija nukleofilne substitucije poteče po S_N2 mehanizmu. Največjo oviro za reakcijo po S_N2 mehanizmu predstavlja sterično oviranje. Bolje je, če v reakciji uporabimo primarne halogenoalkane, ki so najmanj sterično ovirani (38, 39).

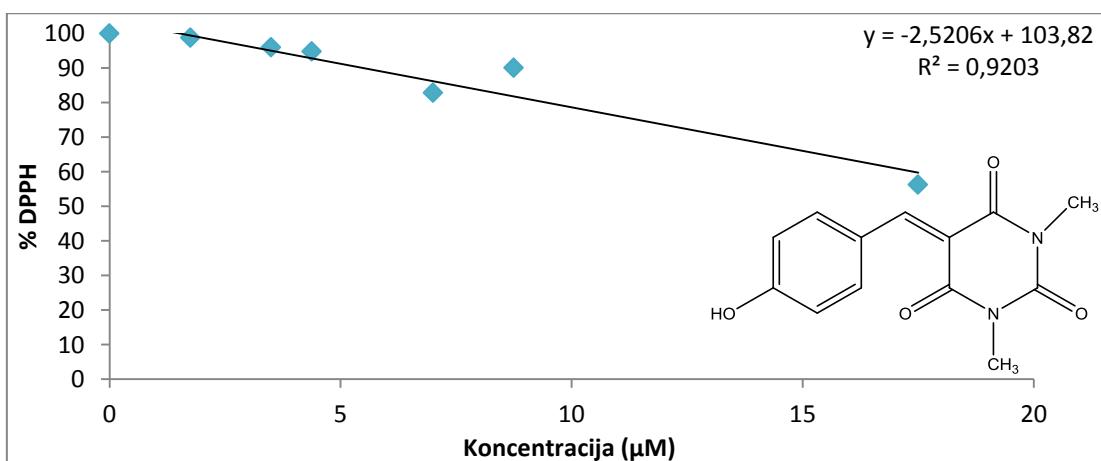
5.2. Rezultati testiranj

Po sintezi smo 5-benziliden-*N,N*-dimetil(tio)barbituratom določali antioksidativne lastnosti z testom DPPH. Določali smo vrednosti EC₅₀. V spodnjih preglednicah so prikazane absorbance in deleži preostalega DPPH-ja v odvisnosti od koncentracije spojin. Rezultate deleža DPPH-ja v odvisnosti od koncentracije spojin smo predstavili v obliki grafov. Za natančen izračun vrednosti EC₅₀ je pomembno, da so dobljene točke čim bolj na premici in enako razporejene. Vrednosti R² za vse grafe so blizu 1, kar pomeni, da je razpršenost rezultatov za umeritveno premico primerno majhna. Koncentracije, ki smo jih uporabili se še nahajajo v linearinem območju med koncentracijo AO in sposobnostjo lovljenja radikala DPPH, kar nam je zelo olajšalo določanje vrednosti EC₅₀.

- **Spojina 8**

Koncentracija spojine 8 [μM]	Koncentracija DPPH [μM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,638	100
1,75	70	0,63	98,7
3,5	70	0,612	95,9
4,38	70	0,605	94,8
7	70	0,528	82,8
8,75	70	0,575	90,1
17,5	70	0,359	56,3

Preglednica I: Rezultati meritev absorbanc spojine **8**

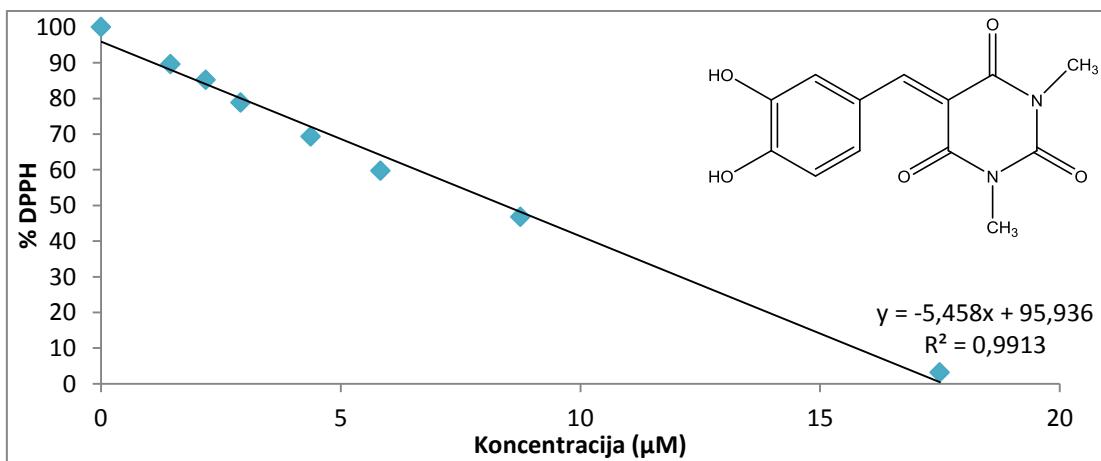


Slika 11: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine **8**

- Spojina 9

Koncentracija spojine <u>9</u> [μM]	Koncentracija DPPH [μM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,605	100
1,46	70	0,542	89,6
2,19	70	0,516	85,2
2,92	70	0,477	78,8
4,38	70	0,420	69,4
5,83	70	0,361	59,7
8,75	70	0,283	46,8
17,5	70	0,019	3,14

Preglednica II: Rezultati meritev absorbanc spojine 9



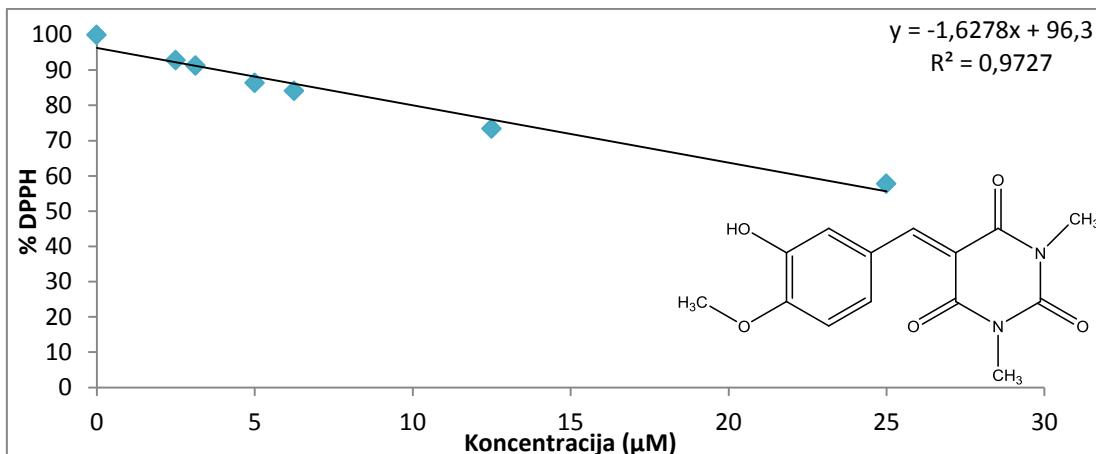
Slika 12: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 9

- Spojina 10

Koncentracija spojine <u>10</u> [μM]	Koncentracija DPPH [μM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,661	100
2,5	70	0,614	92,8
3,13	70	0,604	91,3
5	70	0,571	86,3
6,25	70	0,556	84,1
12,5	70	0,485	73,3

25	70	0,382	57,7
----	----	-------	------

Preglednica III: Rezultati meritev absorbanc spojine **10**

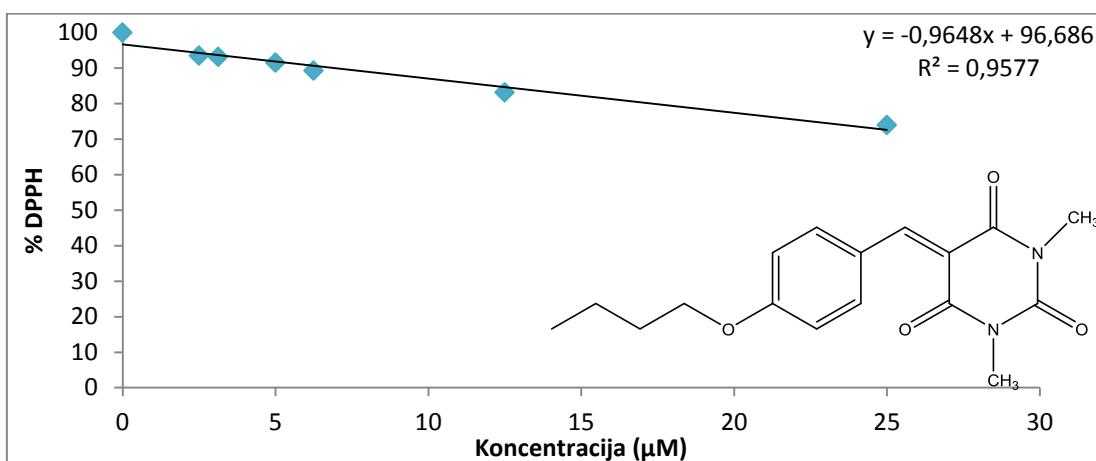


Slika 13: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine **10**

- Spojina 11

Koncentracija spojine 11 [μM]	Koncentracija DPPH	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,659	100
2,5	70	0,616	93,5
3,13	70	0,613	93,1
5	70	0,603	91,5
6,25	70	0,588	89,2
12,5	70	0,548	83,1
25	70	0,487	73,9

Preglednica IV: Rezultati meritev absorbanc spojine **11**

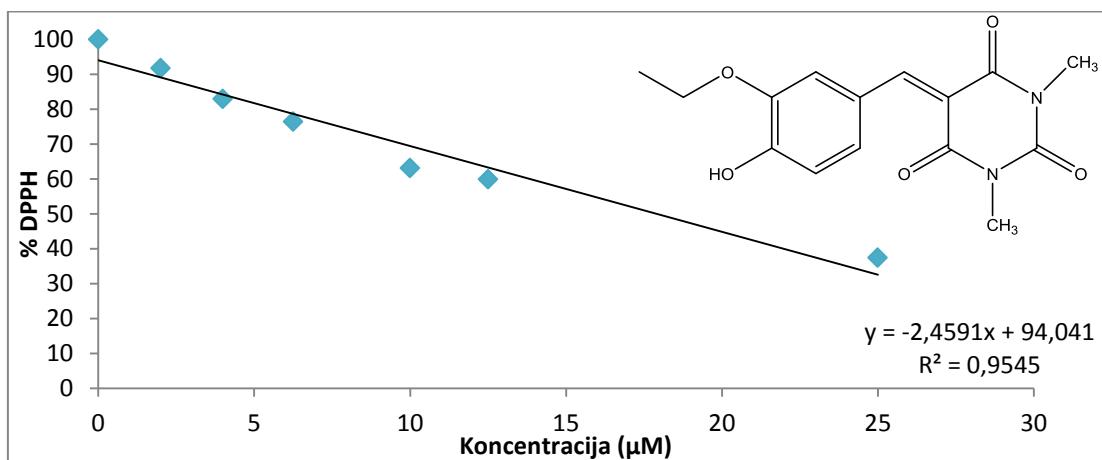


Slika 14: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine **11**

- **Spojina 12**

Koncentracija spojine <u>12</u> [µM]	Koncentracija DPPH [µM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,566	100
2	70	0,519	91,7
4	70	0,469	82,9
6,25	70	0,433	76,4
10	70	0,357	63,1
12,5	70	0,339	59,9
25	70	0,212	37,4

Preglednica V: Rezultati meritev absorbanc spojine 12

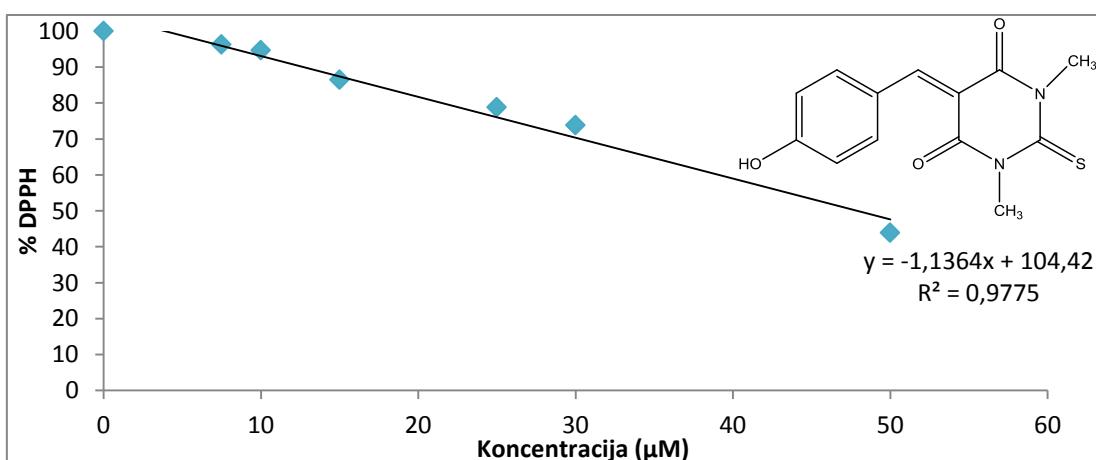


Slika 15: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 12

- **Spojina 13**

Koncentracija spojine 13 [µM]	Koncentracija DPPH [µM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,593	100
3,75	70	0,597	101
7,5	70	0,571	96,3
10	70	0,561	94,7
15	70	0,513	86,5
25	70	0,467	78,8
30	70	0,438	73,8
50	70	0,260	43,9

Preglednica VI: Rezultati meritev absorbanc spojine **13**

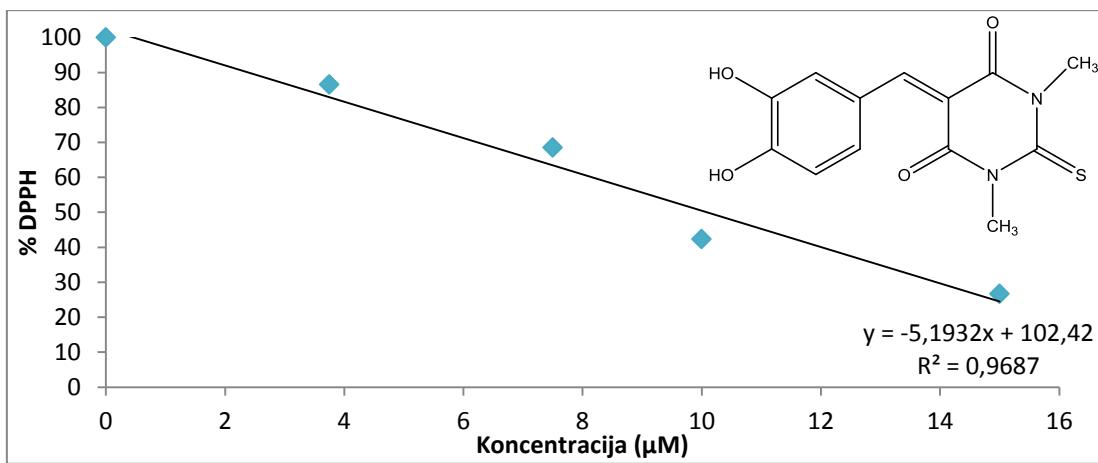


Slika 16: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine **13**

- **Spojina 14**

Koncentracija spojine 14 [µM]	Koncentracija DPPH [µM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,603	100
3,75	70	0,522	86,5
7,5	70	0,413	68,4
10	70	0,255	42,3
15	70	0,161	26,6

Preglednica VII: Rezultati meritev absorbanc spojine **14**

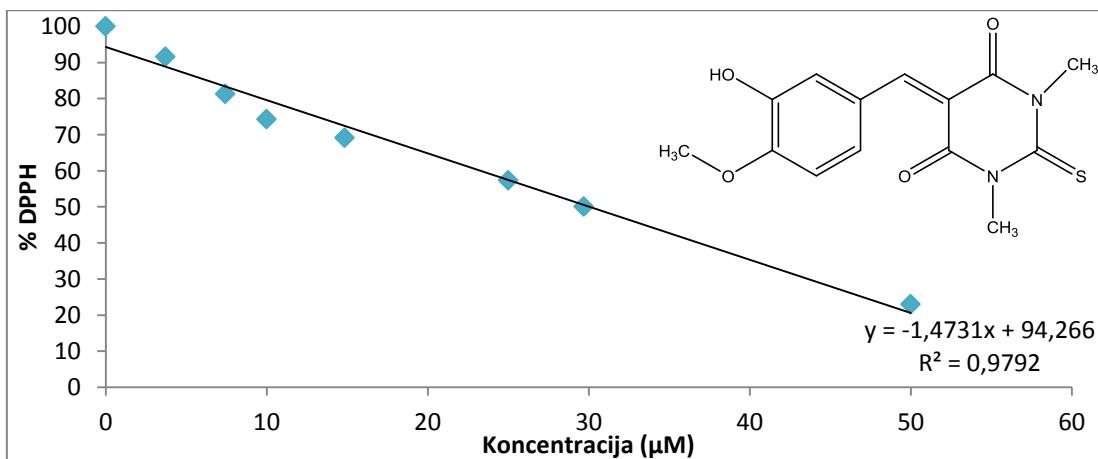


Slika 17: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 14

- Spojina 15

Koncentracija spojine 15 [μM]	Koncentracija DPPH [μM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,614	100
3,72	70	0,563	91,6
7,43	70	0,500	81,3
10	70	0,457	74,3
14,9	70	0,425	69,1
25	70	0,352	57,3
29,7	70	0,308	50,1
50	70	0,141	23,0

Preglednica VIII: Rezultati meritev absorbanc spojine 15

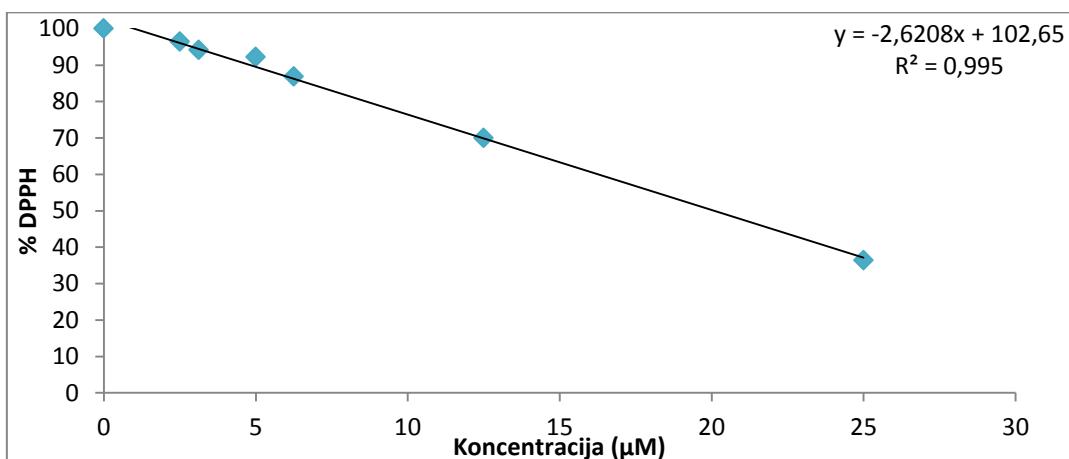


Slika 18: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije spojine 15

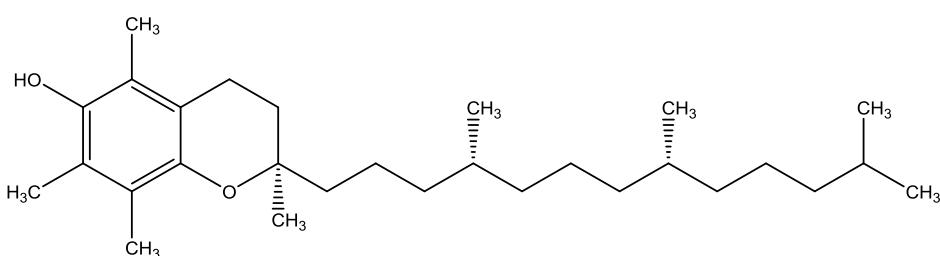
- α -tokoferol

Koncentracija α -tokoferola [μM]	Koncentracija DPPH [μM]	Absorbanca	% DPPH
0	70	0,569	100
3,13	70	0,535	94,1
2,5	70	0,548	96,4
6,25	70	0,494	86,9
5	70	0,524	92,2
12,5	70	0,398	69,9
25	70	0,207	36,4

Preglednica IX: Rezultati meritev absorbanc α -tokoferola



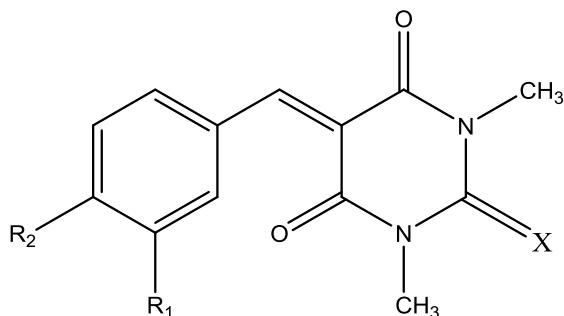
Slika 19: Delež DPPH v odvisnosti od koncentracije α -tokoferola



Slika 20: Struktura formula α -tokoferola

5.3. Komentar rezultatov testiranj

Petim derivatom 5-benziliden-*N,N*-dimetilbarbiturne (**8-12**) in trem derivatom 5-benziliden-*N,N*-dimetiltiobarbiturne (**13-15**) kisline smo določali antioksidativne lastnosti s pomočjo testa DPPH. Vsakemu posebej in standardu α -tokoferolu smo določili vrednosti EC₅₀, ki smo jih izračunali iz enačb umeritvenih premic. Zanimalo nas je, kako spremembe na fenilnem obroču in zamenjava kisika z žveplom vplivajo na antioksidativne lastnosti derivatov.

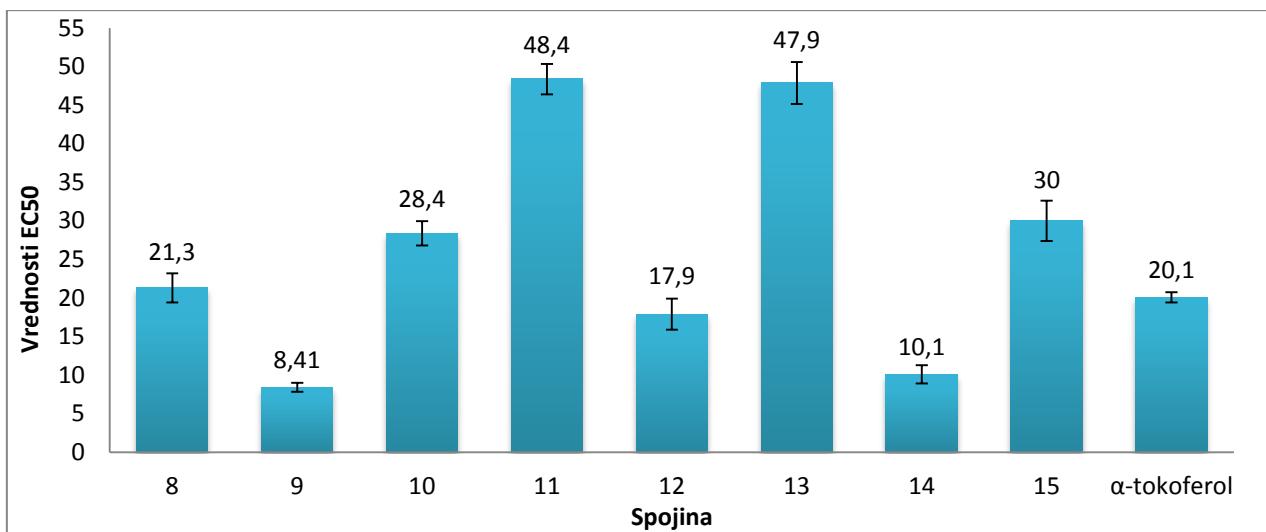


Slika 21: Strukturna formula spojin **8-15**

Spojina	R ₁	R ₂	X	EC ₅₀ [μM]
8	H	OH	O	21,3 ± 1,88
9	OH	OH	O	8,41 ± 0,568
10	OH	OCH ₃	O	28,4 ± 1,57
11	H	O(CH ₂) ₃ CH ₃	O	48,4 ± 1,97
12	OCH ₂ CH ₃	OH	O	17,9 ± 2,03
13	H	OH	S	47,9 ± 2,72
14	OH	OH	S	10,1 ± 1,20
15	OH	OCH ₃	S	30,0 ± 2,61
α -tokoferol	-	-	-	20,1 ± 0,665

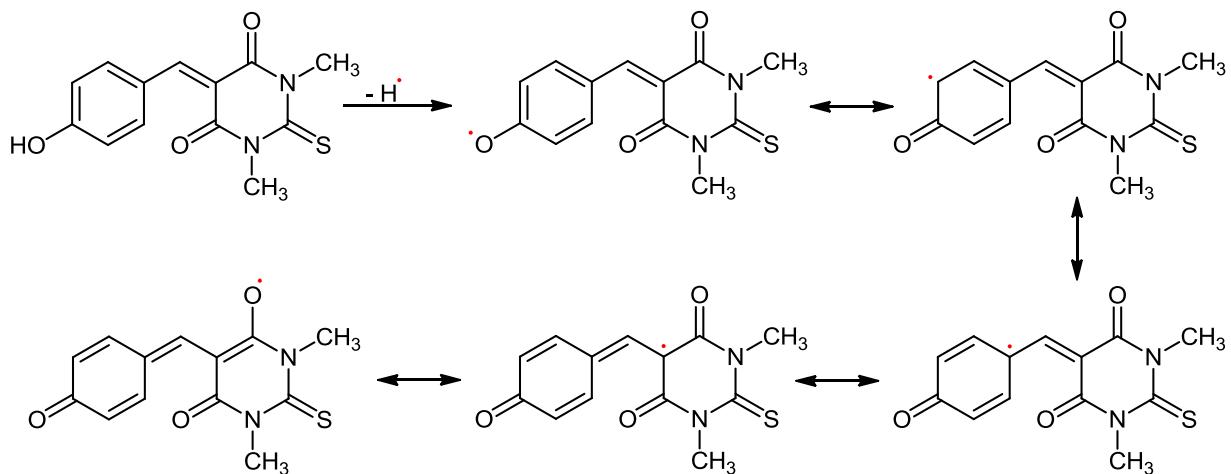
Preglednica X: Vrednosti EC₅₀ testiranih spojin **8-15** in α -tokoferola

Spojine **9** (EC₅₀ = 8,41 ± 0,568 μM), **12** (EC₅₀ = 17,9 ± 2,03 μM) in **14** (EC₅₀ = 10,1 ± 1,20 μM) imajo sodeč po rezultatih testa DPPH boljše antioksidativne lastnosti kot standard α -tokoferol (EC₅₀ = 20,1 ± 0,665 μM). Spojini **8** (EC₅₀ = 21,3 ± 1,88 μM) in **10** (EC₅₀ = 28,4 ± 1,57 μM) imata primerljivo antioksidativno aktivnost kot α -tokoferol in spojine **11** (EC₅₀ = 48,4 ± 1,97 μM), **13** (EC₅₀ = 47,9 ± 2,72 μM) ter **15** (EC₅₀ = 30,0 ± 2,61 μM) pa izkazujejo slabše antioksidativne lastnosti kot α -tokoferol (Preglednica X).



Slika 22: Histogramski prikaz vrednosti EC₅₀ testiranih spojin 8-15 in α-tokoferola

Z določanjem vrednosti EC₅₀ standarda α-tokoferola smo preverili, če je izbrana testna metoda ustreznata. Literатурne vrednosti EC₅₀ za α-tokoferol so zelo različne in so zelo odvisne od pogojev testiranja ter se gibljejo od 15 do 25 μM (40, 41), kar pomeni, da je naša testna metoda ustreznata, saj smo izmerili EC₅₀ za α-tokoferol $20,1 \pm 0,665$ μM.



Slika 23: Prikaz resonančne stabilizacije radikala spojine **8**

Najmočnejše antioksidativno delovanje ima po pričakovanju spojina **9** ($EC_{50} = 8,41 \pm 0,568$ μM), ki ima 2 proste -OH skupini vezani na fenilni obroč, eno na *meta* in drugo pa *para* mesto, in tako lahko donira 2 H atoma. Spojina **9** tako nevtralizira 2 molekuli DPPH. Najprej nastane fenoksi radikal na aromatskem obroču, ki je stabiliziran s konjugacijo. Antioksidativno delovanje pa je zelo odvisno od možnosti stabilizacije nastalih radikalov (17). Ko spojina **9** odda še drugi H atom, se oksidira do *ortho* kinona. Spojina **8** ($EC_{50} = 21,3 \pm 1,88$ μM), ki ima le eno -OH skupino vezano na *para* mesto, prav tako deluje kot dokaj močan antioksidant, a

nima tolikšne kapacitete kot spojina **9**. Iz tega lahko sklepamo, da na antioksidativno kapaciteto vpliva število -OH skupin, ki lahko donirajo H atome. Spojina **8** ($EC_{50} = 21,3 \pm 1,88 \mu M$) ima zelo podobno vrednost EC_{50} kot standard, α -tokoferol ($EC_{50} = 20,1 \pm 0,665 \mu M$). Obe spojini imata namreč eno samo prosto -OH skupino in tako lahko radikalu DPPH donirata le 1 H atom. Na sliki 23 je prikazano, kako poteka resonančna stabilizacija nastalega radikalja spojine **8**.

Najmanjše antioksidativno delovanje pa ima po pričakovanju spojina **11** ($EC_{50} = 48,4 \pm 1,97 \mu M$), ki ima na fenilni obroč vezano butoksi skupino, prostih -OH skupin pa nima. Za antioksidativno delovanje te spojine je najverjetnejše odgovoren barbiturni del molekule ali pogojno konjugirana dvojna vez, na katero lahko poteče adicija radikalja DPPH. Ker ima barbiturni del strukture na dušikih vezanih metilnih skupinah, vemo, da dušik neposredno ni odgovoren za antioksidativno delovanje.

Iz primerjave vrednosti EC_{50} spojine **10** ($EC_{50} = 28,4 \pm 1,57 \mu M$), ki ima na mestu 3 -OH skupino in na mestu 4 metoksi skupino, ter spojine **12** ($EC_{50} = 17,9 \pm 2,03 \mu M$), ki ima na mestu 3 etoksi skupino in mestu 4 -OH skupino, lahko sklepamo, da na antioksidativno aktivnost vpliva tudi mesto, na katero je vezana prosta -OH skupina. Ko potencialni antioksidant donira H atom radikalju, nastane iz njega radikal in od stabilnosti le tega je odvisna antioksidativna aktivnost. Kot boljši antioksidant se je izkazala spojina **12**, ki ima -OH skupino vezano na *para* mesto. Nastali radikal spojine **12** ima več resonančnih struktur, ki se stabilizirajo z delokalizacijo elektrona po celotni strukturi spojine preko konjugirane dvojne vezi (elektron se prenese tudi na dimetil(tio)barbiturni obroč). Nastali radikal spojine **10** (-OH skupina na *meta* mestu) pa ima manj resonančnih struktur, saj resonančna stabilizacija z delokalizacijo elektrona poteka le po fenolnem obroču in se ne prenese na dimetil(tio)barbiturni obroč.

Zanimalo nas je tudi, kako na antioksidativno delovanje vpliva zamenjava dimetilbarbiturnega obroča z dimetiltiobarbiturnim. Rezultati kažejo, da večjo aktivnost izkazujejo derivati dimetilbarbiturne kisline. Spojina **9** ($EC_{50} = 8,41 \pm 0,568 \mu M$) in spojina **14** ($EC_{50} = 10,1 \pm 1,12 \mu M$), ki se razlikujeta le v tem, da ima prva dimetilbarbiturni obroč, druga pa dimetiltiobarbiturni obroč, delujeta kot močna antioksidanta, vrednosti EC_{50} sta primerljivi, a spojina **9** izkazuje rahlo boljšo aktivnost. Razlog, da so derivati dimetilbarbiturne kisline boljši AO, je verjetno v tem, da imajo radikali, ki nastanejo po donaciji H atoma, več resonančnih struktur in so posledično bolj stabilni. Največjo razliko med derivatom dimetilbarbiturne in

derivatom dimetitiobarbiturne kisline opazimo pri spojini **8** in spojini **13**, EC₅₀ prve je $21,3 \pm 1,88 \mu\text{M}$ in EC₅₀ druge je $47,9 \pm 2,72 \mu\text{M}$. Razlog za tako različna rezultata je verjetno v tem, da ima radikal spojine **8** veliko več resonančnih struktur kot radikal spojine **13**.

6. SKLEP

V predstavljenem raziskovalnem delu smo s Knoevenaglovo kondenzacijo pripravili pet derivatov 5-benziliden-*N,N*-dimetilbarbiturne kisline in tri derivate 5-benziliden-*N,N*-dimetiltiobarbiturne kisline z reakcijo med dimetil(tio)barbiturno kislino in različnimi benzaldehidi. Nato smo s pomočjo testa DPPH preverjali, kako struktura molekule vpliva na antioksidativno kapaciteto. Test DPPH temelji na tem, da molekula DPPH sprejme vodikov atom iz antioksidanta, pri čemer pride do redukcije DPPH v stabilen 1,1-difenil-2-pikrilhidrazin (DPPH-H), vijolično obarvanje se spremeni v rumeno, sočasno pa pride do zmanjšanja absorbance sorazmerno s številom doniranih vodikovih atomov. Rezultate smo podali kot vrednosti EC₅₀, ki so definirane kot koncentracije antioksidanta, ki povzročijo 50% zmanjšanje v absorbanci testne raztopine DPPH in jih med seboj lahko primerjamo. Nižja vrednost EC₅₀ pomeni večjo antioksidativno moč spojine.

- Najmočnejše antioksidativno delovanje izkazujeta derivata z dvema prostima -OH skupinama na fenilnem obroču: spojini **9** in **14**, ki lahko donirata 2 H atoma in tako nevtralizirata 2 molekuli DPPH.
- Spojina **8**, ki ima le eno prosto -OH skupino, izkazuje slabše delovanje kot derivat z dvema -OH skupinama, zato lahko sklepamo, da na jakost antioksidatovnega delovanja vpliva število -OH skupin, ki jih vsebuje potencialen antioksidant.
- Najšibkejše antioksidativno delovanje izkazuje derivat, ki na fenilnem obroču nima -OH skupin, vezano pa ima le butoksi skupino (spojina **11**).
- Na antioksidativno jakost poleg števila -OH skupin vpliva tudi mesto, na katero je vezana -OH skupina. To smo ugotovili iz primerjave vrednosti EC₅₀ spojine **10** (višja vrednost EC₅₀), ki ima -OH skupino na mestu 3, na mestu 4 pa metoksi skupino ter spojine **12** (nižja vrednost EC₅₀), ki ima OH skupino na mestu 4, na mestu 3 pa etoksi skupino.
- Zamenjava kisika z žveplom v dimetilbarbiturnem obroču nekoliko zmanjša antioksidativno kapaciteto spojin. Razlog, da so derivati dimetilibarbiturne kisline boljši antioksidanti, je verjetno v tem, da imajo radikalni, ki nastanejo po donaciji H atoma, več resonančnih struktur in so posledično bolj stabilni.

Antioksidanti so zelo pomembne sestavine kozmetičnih izdelkov, saj preprečujejo neželeno delovanje radikalov in preprečijo oksidativni stres. Ravno zato je razvoj novih AO (tudi derivatov (tio)barbiturne kisline) v farmaciji in kozmetologiji dandanes zelo aktualen.

LITERATURA

- (1) Junkins-Hopkins J. M.: Antioxidants and their chemopreventive properties in dermatology. Dialogues in Dermatology 2010; 62: 663-5
- (2) Halliwell B., Gutteridge J.: Free radicals in biology and medicine; 4. izdaja, Oxford University Press Inc., New York, 2007: 30-81
- (3) Pisoschi A. M., Pop A.: The role of antioxidants in the chemistry of oxidative stress: a Review. European Journal of Medicinal Chemistry 2015, doi: 10.1016/j.ejmech.2015.04.040.
- (4) Valgimigli L., Pratt D. A.: Antioxidants in Chemistry and Biology. Encyclopedia of Radicals in Chemistry, Biology and Materials 2012; (by John Wiley & Sons, Ltd. DOI: 10.1002/9780470971253.rad055)
- (5) Khan K. M., Alia M., Ajaza A., Perveenb S., Choudharya M. I., Atta-ur-Rahmana: Synthesis of 5-Arylidene Barbiturates: A Novel Class of DPPH Radical Scavengers. Letters in Drug Design & Discovery 2008; 5: 286-291
- (6) Zvonar A., Kočevič Glavač N.: Kozmetologija II: koža in sonce: kozmetično aktivne sestavine: izdelki za zaščito in aktivno nego kože: strokovno izobraževanje, Fakulteta za farmacijo, Ljubljana, 2012: 61-72
- (7) Kohen R., Gati I.: Skin low molecular weight antioxidants and their role in aging. Toxicology 2000; 148: 149–157
- (8) Cornelli U.: Antioxidant use in nutraceuticals. Clinics in Dermatology 2009; 27: 175–194
- (9) Kristl J.: Koža, sonce, zdravje, lepota: [izobraževanje farmacevtov], Fakulteta za farmacijo, Ljubljana, 2004: 23-42
- (10) Kohen R.: Skin antioxidants: their role in aging and in oxidative stress - New approaches for their evaluation. Biomed & Pharmacother 1999; 53: 181-92
- (11) Masaki H.: Role of antioxidants in the skin - Anti-aging effects. Journal of Dermatological Science 2010; 58: 85–90

- (12) Mitsui T.: New cosmetic science, First edition, Elsevier Science B.V., Amsterdam, 1997: 157-161 (<http://www.slideshare.net/ivancastaneda925/new-cosmetic-science-t-mitsui-editor>, dostopano: 3.6.2015)
- (13) Sokmen B. B., Ugras S., Sarikaya H. Y., Ugras H. Y., Yanardag R.: Antibacterial, Antiurease, and Antioxidant Activities of Some Arylidene Barbiturates. *Appl Biochem Biotechnol* 2013; 171: 2030–2039
- (14) Lupo M. P.: Antioxidants and Vitamins in Cosmetics. *Clinics in Dermatology* 2001; 19: 467–473
- (15) Ramos-e-Silva M., Celem L. R., Ramos-e-Silva S., Fucci-da-Costa A. P.: Anti-aging cosmetics - Facts and controversies. *Clinics in Dermatology* 2013; 31: 750–758
- (16) Zidar N., Kikelj D.: Preparation and Reactivity of 5-benzylidenebarbituric and 5-benzylidene-2-thiobarbituric Acids. *Acta Chim. Slov.* 2011; 58: 151-157
- (17) Khan K. M., Khan M., Alia M., Tahaa M., Hameeda A., Alia S., Perveenb S., Choudharya M. I.: Synthesis and DPPH Radical Scavenging Activity of 5-Arylidene-*N,N*-dimethylbarbiturates. *Medicinal Chemistry* 2011; 7: 231-236
- (18) Khan K. M., Ali M., Wadoodc A., Zaheer-ul-Haqc , Khan M., Lodhia M. A., Perveend S., Choudharya M. I., Voeltere W.: Molecular modeling-based antioxidant arylidene barbiturates as urease Inhibitors. *Journal of Molecular Graphics and Modelling* 2011; 30: 153–156
- (19) Mishra K., Ojha H., Chaudhury N. K.: Estimation of antiradical properties of antioxidants using DPPH assay: A critical review and results. *Food Chemistry* 2012; 130: 1036–1043
- (20) Hossain S. U., Bhattacharya S.: Synthesis of O-prenylated and O-geranylated derivatives of 5-benzylidene2,4-thiazolidinediones and evaluation of their free radical scavenging activity as well as effect on some phase II antioxidant/detoxifying enzymes. *Bioorganic & Medicinal Chemistry Letters* 2007; 17: 1149–1154
- (21) Chen Z., Bertin R., Froldi G.: EC₅₀ estimation of antioxidant activity in DPPH assay using several statistical programs. *Food Chemistry* 2013; 138: 414–420
- (22) Sharma O.P., Bhat T.K.: DPPH antioxidant assay revisited. *Food Chemistry* 2009; 113: 1202–1205

- (23) Avestic M.: Ocena varne uporabe fenolnih antioksidantov in njihovih derivatov v kozmetičnih izdelkih : diplomska naloga (Ljubljana, 2015) (http://wwwffa.uni-lj.si/fileadmin/datoteke/Knjiznica/magistrske/2015/Avsec_Mihael_mag_nal_2015.pdf, dostopano 13.6.2015)
- (24) Rihtarič M.: Ugotavljanje vrstne pripadnosti vzorcev vrbovcev in krčnic s transmisijsko infrardečo spektroskopijo : diplomska naloga (Ljubljana, 2010) (http://wwwffa.uni-lj.si/fileadmin/datoteke/Knjiznica/diplome/2010/Rihtaric_Metka_dipl_nal_2010.pdf, dostopano 21.6.2015)
- (25) Pfleiderer, Wolfgang, Schundehutte, Heinz K.: Investigations in the pyrimidine series, IV. Reactions of 1,3-dimethyl-6-chlorouracil. *Justus Liebigs Annalen der Chemie* (1957); 612: 158-63
- (26) Shepherd R. G.: Pyrimidine polymethine dyes and their formation by ring cleavage of heterocycle. *Journal of the Chemical Society* (1964); 848: 4410-4419
- (27) Kaupp G., Naimi-Jamal M. R., Schmeyers J.: Solvent-free Knoevenagel condensations and Michael additions in the solid state and in the melt with quantitative yield. *Tetrahedron* 2003; 59: 3753–3760
- (28) Goel M., Jayakannan M.: Supramolecular Liquid Crystalline π -Conjugates: The Role of Aromatic π -Stacking and van der Waals Forces on the Molecular Self-Assembly of Oligophenylenevinylenes. *The Journal of Physical Chemistry B* (2010); 39: 114
- (29) Mravljak J., Pečar S.: Šumi življenja; 1. izdaja, Slovensko farmacevtsko društvo, Ljubljana, 2015: 80-190
- (30) Molyneux P.: The use of the stable free radical diphenylpicrylhydrazyl (DPPH) for estimating antioxidant activity. *Songklanakarin Journal of Science and Technology* (2004); 26: 211-219
- (31) Ozcelik B., Lee J.H., Min D.B.: Effects of Light, Oxygen, and pH on the Absorbance of 2,2-Diphenyl-1-picrylhydrazyl. *Journal of food science* (2003); 68: 487-490
- (32) Bundersek A.: Vpliv topil na UV/VIS spektre sintetiziranih iminokumarinov : diplomska naloga (Maribor, 2009) (<https://dk.um.si/IzpisGradiva.php?id=9606>, dostopano 6.8.2015)

- (33) <http://snypa.co.uk/concept/synth/knoevenagel.php>, dostopano 5.7.2015
- (34) Pałasz A., Pałasz T.: Knoevenagel condensation of cyclic ketones with benzoylacetonitrile and *N,N*-dimethylbarbituric acid. Application of sterically hindered condensation products in the synthesis of spiro and dispiropyrans by hetero-DielsAlder reactions. *Tetrahedron* (2011); 67: 1422-1431
- (35) <http://www.aklectures.com/lecture/knoevenagel-condensation-examples>, dostopano 5.7.2015
- (36) <http://snypa.co.uk/concept/synth/knoevenagel.php>, dostopano 5.7.2015
- (37) <http://web.lemoine.edu/~giunta/williamson.html>, dostopano 6.7.2015
- (38) <http://www.masterorganicchemistry.com/2014/10/24/the-williamson-ether-synthesis/>, dostopano 6.7.2015
- (39) <https://www.khanacademy.org/science/organic-chemistry/alcohols-ethers-epoxides-sulfides/synthesis-cleavage-ethers/v/williamson-ether-synthesis>, dostopano 6.7.2015
- (40)
https://www.academia.edu/9427761/Determination_of_Inhibition_Activity_of_the_Antioxidants_Ascorbic_Acid_and_%CE%B1-Tocopherol_Using_DPPH_Assay, dostopano 25.7.2015
- (41) Liu J., Hu L., Dong Z., Hu Q.: DPPH Radical Scavenging Activity of Ten Natural *p*-Terphenyl Derivatives Obtained from Three Edible Mushrooms Indigenous to China. *Chemistry & Biodiversity* (2004); 1: 601-605