

# 1 Metody stanovení antioxidantů

---

Antioxidanty nazýváme látky schopné i v relativně nízkých koncentracích konkurovat ostatním potenciálně oxidovatelným substrátům, a tím oddálit či zcela inhibovat jejich oxidační destrukci. Antioxidanty jsou tedy nezbytné pro udržení redoxní rovnováhy v organismu a zabraňují vzniku oxidačního stresu způsobeného kyslíkovými (ROS) či dusíkovými radikály (NOS), jejichž vznik je popsán v kapitole 4. Fagocytóza. Tyto látky lze rozdělit do dvou skupin – **enzymatické** a **neenzymatické**.

Mezi primární enzymatické antioxidanty (zabraňující tvorbě či přímo likvidující vzniklé volné radikály) patří především **superoxid dismutáza (SOD)**, **kataláza (CAT)** a **glutathion peroxidáza (GPX)**. SOD katalyzuje přeměnu superoxidu na peroxid vodíku a  $O_2$ . Takto vzniklý peroxid vodíku následně rozkládá CAT na  $H_2O$  a  $O_2$  (především při vysokých koncentracích  $H_2O_2$ ), nebo GPX za současné oxidace tripeptidu **glutathionu (GSH)** a vzniku  $H_2O$  (především při nízkých koncentracích  $H_2O_2$ ). Takto vzniklý oxidovaný GSH je následně redukován sekundárními enzymatickými antioxidanty, mezi které patří především **glutathion reduktáza** nebo **glukóza-6-fosfát-dehydrogenáza**.

Mezi neenzymatické antioxidanty patří naopak velké množství látek, které lze rozdělit např. na vitamíny, kofaktory enzymů, dusíkaté sloučeniny či peptidy. Nejvýznamnějšími antioxidanty patřící mezi vitamíny jsou **vitamíny A, E a C**. **Koenzym Q10** a jeho redukováná forma **ubiquinol** jsou antioxidanty patřící mezi kofaktory enzymů. Nejdůležitější dusíkatou sloučeninou s antioxidačním potenciálem je **kyselina močová**. Dalšími důležitými antioxidanty jsou již zmíněný **GSH**, **melatonin**, **flavonoidy**, **karotenoidy** či **fenolové sloučeniny rostlin**. Většina neenzymatických antioxidantů působí jako redukční činidlo proti většímu množství volných radikálů, nejčastěji proti superoxidovému anionu, peroxidu vodíku, hydroxylovému radikálu, singletovému kyslíku či oxidu dusnatému.

Oxidační stres je příčinou mnoha závažných onemocnění jako jsou nemoci kardiovaskulárního systému či rakovina. Tato onemocnění jsou jedním z nejčastějších příčin úmrtí ve vyspělých zemích a jejich prevence formou správné životosprávy či dostatečného přísunu pro člověka esenciálních antioxidantů je tedy klíčová.

Existuje několik metod, které se využívají pro **stanovení celkové antioxidační kapacity** v biologických vzorcích (plazma, sérum, mléko apod.). Tato stanovení reflektují aktivitu všech potenciálních antioxidantů zmíněných výše obsažených ve vzorku. Vzhledem k tomu, že se *in vivo* mechanismy účinku jednotlivých antioxidačních molekul významně liší, není možné celkovou antioxidační kapacitu zcela objektivně změřit jen jednou metodou, ale je potřeba kombinovat metod více. Je možné využít metod spektrofotometrických, fluorescenčních nebo luminometrických:

## Trolox Equivalent Antioxidant Capacity (TEAC)

Jedná se o **spektrofotometrickou** metodu využívající tmavě modrý oxidant ABTS●- vznikající oxidací kyseliny 2,2'-azinobis(3-etylbenzotiazolin-6-sulfonové) (ABTS<sup>2-</sup>) persulfátem draselným. Vzniklý tmavě modrý roztok je naředěn etanolem či puforem na  $OD_{734} = 0,7$  a následně je k němu přidán vzorek o různých koncentracích či **Trolox** (kyselina 6-hydroxy-2,5,7,8-tetrametylchroman-2-karboxylová) jako antioxidační standard. Koncentrace vzorku dávající stejnou procentuální změnu absorbance roztoku jako 1mM Trolox je považována za TAEC.

## Ferric Reducing Ability of Plasma (FRAP)

Tato metoda patřící také mezi **spektrofotometrické** využívá redukčního potenciálu antioxidačních látek v působení na tripyridyltriazin železitý ( $Fe^{III}$ -TPTZ), který je za nízkého pH redukován na svou železnatou formu ( $Fe^{II}$ ) spolu s tvorbou intenzivního modrého zbarvení. Změna absorbance po přidání vzorku je měřena při 593 nm a výsledky jsou následně porovnávány proti změně absorbance standardního roztoku železnaté formy TPTZ. Jedna jednotka FRAP je definovaná jako redukce 1 mol  $Fe^{III}$  na  $Fe^{II}$ .

## Oxygen Radical Absorbance Capacity (ORAC)

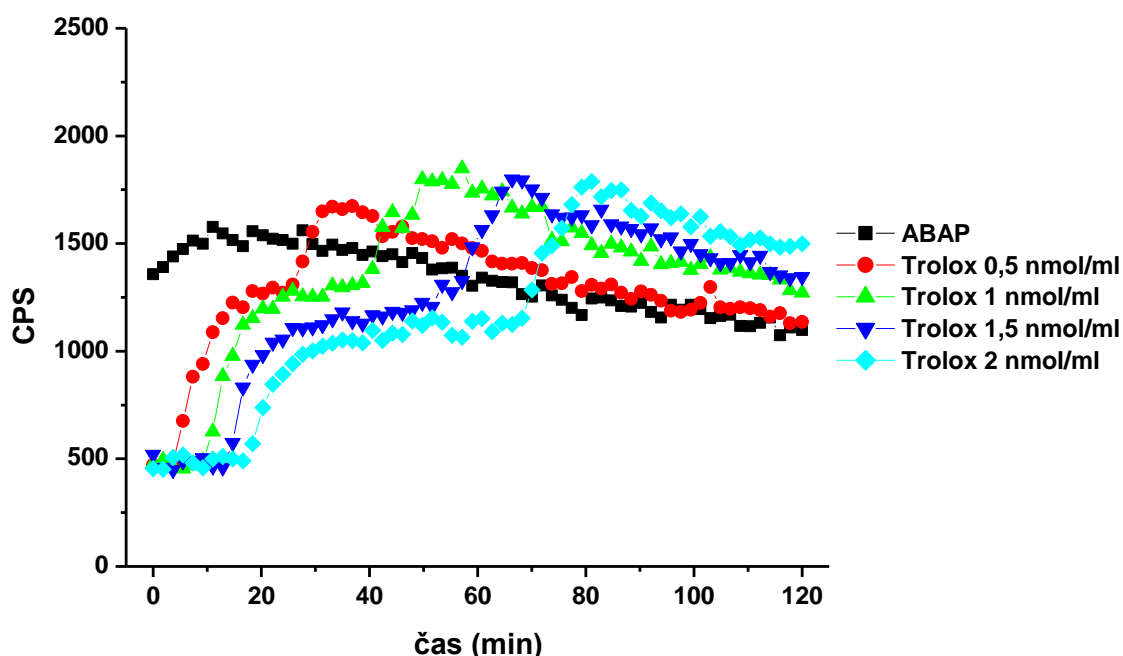
Významnou **fluorescenční** metodou pro měření celkové antioxidační kapacity je ORAC. Metoda je založena na měření vychytávání peroxylového radikálu antioxidanty obsaženými ve vzorku. Peroxylový radikál je produkován 2,2-azobis-2-amidinopropan hydrochloridem (**ABAP**) při 37 °C. Zbylé peroxylové radikály, které nejsou odstraněny antioxidanty, dále oxidují fluorescenční пробу

(např. fluorescein), což má za následek úbytek fluorescenčního signálu. K vyhodnocení stanovení se používá porovnání plochy pod křivkou fluorescenčního signálu (integrálu), kdy plocha blanku je nižší než plocha vzorku obsahujícího antioxidanty, nebo se porovnávají křivky vzorků s křivkami standardu (např. výše zmíněný Trolox).

### Total Radical-trapping Antioxidant Parameter (TRAP)

TRAP je nejpoužívanější **luminometrickou** metodou. Tuto metodu lze využít pro stanovení celkové antioxidační kapacity v nejrůznějších biologických vzorcích, jako je např. krev nebo plazma obratlovců, hemolymfa hmyzu, rostlinné extrakty a další. Stejně jako ORAC je i TRAP založen na termální dekompozici látky **ABAP**, která při 37 °C produkuje stálou hladinu peroxylového radikálu. Peroxylový radikál dále oxiduje **luminol**, který produkuje chemiluminiscenční signál měřený luminometrem. Pokud je do reakce přidán vzorek obsahující antioxidanty nebo **Trolox** (antioxidační standard), peroxylové radikály jsou těmito látkami vychytávány až do doby, než jsou všechny antioxidanty vyčerpány. Poté začne oxidace luminolu a chemiluminiscenční signál skokově naroste.

Pro hodnocení se používají různé koncentrace Troloxu (viz obrázek níže), z jejichž reakčních křivek se následně vytvoří kalibrace. Z křivek Troloxu i vzorku se odečítá čas potřebný k dosažení nejvyššího bodu křivky (píku). Podle rovnice regrese kalibrace se pak dopočítá antioxidační kapacitu vzorku vyjádřená jako odpovídající koncentrace Troloxu v nmol/ml.



Obr. X.1: Kalibrační křivky Troloxu a reakční křivka produkce ROS látkou ABAP.

## ÚLOHA X: Stanovení antioxidační kapacity metodou TRAP

### Chemikálie a roztoky:

- PBS (3,8 g Na<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>·12 H<sub>2</sub>O rozpuštěno ve 100 ml 0,85% roztoku NaCl); pH 7,4
- **Trolox** (6-hydroxy-2,5,7,8,-tetraethyl-chroman-2-carboxylic acid; Mr = 250,29) o koncentraci **2 nmol/ml**. Roztok Troloxu o dané koncentraci je připraven dopředu a na cvičení ho pouze rozmrazíme. **Jedna molekula Troloxu vychytává dvě molekuly peroxylového radikálu.**
- **ABAP** (2,2-azobis(2-amidinopropane hydrochloride); Mr = 271,2); 400 mM roztok v PBS:  
Rozpustíme 108,48 mg v 1 ml PBS a do použití uchováváme při 4 °C. ABAP je nutné připravit vždy čerstvý!
- luminol (3-aminophthalhydrazide; Mr = 177,16); 10<sup>-2</sup> M v borátovém pufru. Uchováváme v -20 °C a chráněný před světlem. Před použitím je nutné rozmražený luminol promíchat.

### Měřený vzorek

- sérum nebo plazma obratlovců; hemolymfa hmyzu; jakékoli bezbarvé tekutiny, ve kterých předpokládáme přítomnost antioxidantů (např. zelený čaj)

### Přístroje a pomůcky

Luminometr, šablona s jednorázovými stripy (plastové mikrojamky).

### Postup

1. Do zkumavky, ve které máme navážen ABAP, napipetujeme 1 ml PBS a rozmícháme na vortexu. Rozpuštěný ABAP dáme do lednice a pipetujeme jej do jamek těsně před započítáním měření na luminometru.
2. Podle následujícího schématu si připravíme čtyři ředění Troloxu pro vytvoření kalibrační křivky: 2; 1,5; 1 a 0,5 nmol/ml.

Zkumavka	zásobní	1	2	3
Koncentrace Troloxu (nmol/ml)	2	1,5	1	0,5
dH <sub>2</sub> O (μl)	0	25	100	100
Přidáváme (μl)	0	75 (ze zásobní zkumavky)	100 (ze zásobní zkumavky)	100 (ze zkumavky č. 2)

3. Připravíme si ředění pěti vybraných vzorků vzorků: 5x, 10x, 100x, 1000x (k dispozici je pro vzorky celkem 19 jamek, proto nebude nejvyšší ředění jednoho vzorku nakonec použito). Celkem budeme potřebovat 20 μl roztoku od každého ředění.
4. Pipetujeme do jamek v šabloně v pořadí:

PBS	Luminol	vzorek/Trolox/blank (dest. voda)
160 μl	16,7 μl	20 μl

Schéma uspořádání jamek na destičce:

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	Blank (dH <sub>2</sub> O)	Trolox 0,5	Trolox 1	Trolox 1,5	Trolox 2	Vz. 1 5x	Vz. 1 10x	Vz. 1 100x	Vz. 1 1000x	Vz. 2 5x	Vz. 2 10x	Vz. 2 100x
B	Vz. 3 5x	Vz. 3 10x	Vz. 3 100x	Vz. 3 1000x	Vz. 4 5x	Vz. 4 10x	Vz. 4 100x	Vz. 4 1000x	Vz. 5 5x	Vz. 5 10x	Vz. 5 100x	Vz. 5 1000x

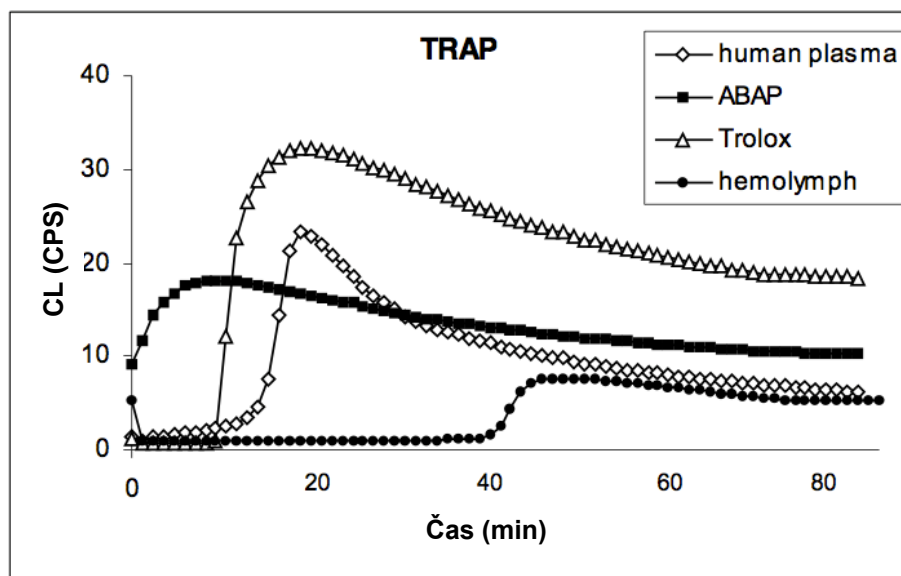
- Destičku inkubujeme 10 min při teplotě 37 °C. Mezitím připravíme nastavení luminometru.
- Zapneme a vytemperujeme luminometr na 37 °C (pozor: zahřátí trvá zhruba 20 min). Měření bude probíhat po dobu cca 2 hodin a před každým cyklem musí být destička protřepána. Nastavíme tedy následující parametry měření:

<b>Operation mode</b>	Range kinetics	<b>Shake time</b>	15
<b>Number of repeats</b>	120	<b>Shake amplitude</b>	3
<b>Interval time</b>	54	<b>Shake mode</b>	Ranges

- Do všech jamek napipetujeme 16,7 µl roztoku ABAP a zapneme měření.

## Hodnocení

Pro každou jamku známe hodnoty chemiluminiscence v závislosti na čase.



- Vytvořte křivku závislosti CL na čase pro kalibraci Troloxu, ABAP a všechna ředění vzorků.
- Z křivek Troloxu a vzorků odečtěte hodnotu maxima CL a čas, kdy tohoto maxima bylo dosaženo (pozor: určuje se pouze, pokud se pík v daném měření objevil; tj. pouze u některých ředění kalibrace a vzorků!).
- Z hodnot časů maxima jednotlivých koncentrací Troloxu vytvořte kalibrační křivku (závislost času dosažení maxima CL na koncentraci Troloxu).
- Dosazením hodnot časů maxima CL vzorků do rovnice kalibrační křivky dopočtěte množství antioxidantů v měřených vzorcích.

## Výstup

Do protokolu uveďte graf závislosti CL na čase a kalibrační křivku závislosti času dosažení maxima CL na koncentraci Troloxu.

Podle kalibrace dopočítejte koncentraci antioxidantů v měřených vzorcích a vyjádřete ji v nmol Troloxu/ml. Vypočtené hodnoty uveďte do tabulky.