

### [Akceptuje](#)

W ramach naszej witryny stosujemy pliki cookies w celu świadczenia państwu usług na najwyższym poziomie, w tym w sposób dostosowany do indywidualnych potrzeb. Korzystanie z witryny bez zmiany ustawień dotyczących cookies oznacza, że będą one zamieszczone w Państwa urządzeniu końcowym. Możecie Państwo dokonać w każdym czasie zmiany ustawień dotyczących cookies. Więcej szczegółów w naszej [Polityce Prywatności](#)

[Portal](#) [Informacje](#) [Katalog firm](#) [Praca](#) [Szkolenia](#) [Wydarzenia](#) [Porównania międzylaboratoryjne](#)  
[Kontakt](#)



[Laboratoria](#)  
[.net](#)  
[Innowacje](#)  
[Nauka](#)  
[Technologie](#)

[Logowanie](#) [Rejestracja](#) [pl](#)

Newsletter

zapisz się



- [Nowe technologie](#)
- [Felieton](#)
- [Tygodnik "Nature"](#)
- [Edukacja](#)
- [Artykuły](#)
- [Przemysł](#)

[Strona główna](#) > [Artykuły](#)

## Metody wykorzystywane do odbiaławczania krwi, cz. III

Osocze krwi jest ważnym środkiem transportującym metabolity w organizmie ssaków, a analiza chemiczna surowicy może dostarczyć wielu informacji odnoszących się do stanu biochemicznego osobnika i jest ona istotna dla celów diagnostycznych. Osocze jest bardzo złożone pod względem fizykochemicznym, ponieważ składa się z szeregu organicznych i nieorganicznych składników o szerokim zakresie mas cząsteczkowych i klas chemicznych, co sprawia, że analiza osocza nie jest łatwa. Coraz częściej do analizy osocza krwi poza

tradycyjnymi metodami wykorzystuje się spektroskopię NMR (spektroskopia magnetycznego rezonansu jądrowego), która dostarcza bardzo użytecznych w diagnostyce informacji jakościowych i ilościowych związanych z zaburzeniami metabolicznymi [16].

## Oznaczanie wybranych składników surowicy

### 1) Chlorki

W obecności jonów srebrowych chlorki wytrącają się w postaci AgCl (biały osad). W celu przeprowadzenia doświadczenia do 0,5 ml przesącza surowicy (po odbiałczeniu kwasem trichlorooctowym) do próbki dodać 2 ml 0,2% roztworu AgNO<sub>3</sub>

### 2) Jony wapniowe

Wytrącanie wapnia z surowicy przeprowadza się za pomocą roztworu szczawianu amonowego. W tym celu do 2 ml surowicy należy dodać 1 ml nasyconego roztworu (COO)<sub>2</sub>(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>. W wyniku reakcji obserwuje się wytrącanie białego osadu (COO)<sub>2</sub>Ca [1].

Prawidłowe wartości kwasu moczowego we krwi wynoszą 2,5 do 9mg/dl [4]. Epidemiolodzy wskazują kwas moczowy jako niezależny czynnik ryzyka zarówno chorób nerek, jak i powłkań sercowo-naczyniowych. Ponadto, jego nieprawidłowe wartości wpływają na rozwój takich chorób jak: nadciśnienie tętnicze, otyłość, choroby nerek czy cukrzycę [5].

### 3) Kwas moczowy

Kwas moczowy jest końcowym produktem przemiany puryn. Zaliczany jest do kwasów słabo rozpuszczalnych w płynach ustrojowych. W ciągu doby u człowieka produkowane jest około 250-750 mg kwasu moczowego, który w większości pochodzi z puryn z diety oraz z rozpadu obumierających tkanek. W większości kwas moczowy wydalany jest przez nerki (8% - 12% docierającego do nerek kwasu moczowego zostaje wydalone, zaś ok. 90% podlega tzw. zwrotnej reabsorpcji [9].

W środowisku zasadowym kwas ten powoduje redukcję odczynnika fosforowolframowego do niebiesko zabarwionej mieszaniny niższych tlenków wolframowych [1].

### Przygotowanie odczynnika fosforowolframowego:

- zmieszać 50 g Na<sub>2</sub>WO<sub>4</sub> • 2H<sub>2</sub>O w kolbie z 40 ml 85% roztworu H<sub>3</sub>PO<sub>4</sub> i 350 ml wody. Mieszaninę gotować przez 6 h pod chłodnicą zwrotną. Następnie, dodać kilka kropli bromu i ogrzewać przez kilkanaście minut bez chłodnicy zwrotnej. Po ochłodzeniu uzupełnić wodą w kolbie miarowej do 500 ml. Przechowywać w lodówce)

### Wykonanie oznaczenia:

Do 4 ml przesącza po kwasie trichlorooctowym dodać kilka kropli odczynnika fosforowolframowego oraz 2 ml 20% roztworu Na<sub>2</sub>CO<sub>3</sub>. W wyniku reakcji w próbce pojawia się niebieskie zabarwienie, świadczące o obecności kwasu moczowego [1].

Kwas moczowy będący produktem metabolizmu puryn ulega kilku etapom:

- filtracji,

- reabsorpcji
- oraz sekrecji w kanaliku proksymalnym [10].

Analiza składu kwasów tłuszczowych w materiale biologicznym, takim jak surowica czy tkanki, wymaga zastosowania odpowiednich metod: ekstrakcji i oczyszczania frakcji lipidowych. W badaniach najczęściej stosowaną metodą do ilościowej ekstrakcji składników lipidowych z surowicy krwi jest metoda Folcha i wsp.(1957). W celu zapobiegnięcia utlenianiu kwasów tłuszczowych w czasie ekstrakcji stosuje się odpowiednie antyutleniacze. Wśród nich najczęściej wymienia się takie jak: butylohydroksytoluen lub 2,6-di-tert-butyl-p-cresol. Co ważne, można także każdy etap przygotowania wstępnego próbek wykonywać w atmosferze azotu. Rozdział lipidów w ekstraktach z materiałów biologicznych można przeprowadzać kilkoma metodami np. za pomocą chromatografii cienkowarstwowej (ang. TLC) lub chromatografii cieczowej z użyciem kolumnienek z aminopropylową fazą stałą. Chromatografia cienkowarstwowa jest czasochłonna, a dodatkowo powoduje utlenienie wielonienasyconych kwasów tłuszczowych (skrót PUFA) z powodu długotrwałej ekspozycji na powietrze. W związku z tym, większe zastosowanie znajduje rozdział na aminopropylowej fazie stałej, co pozwala na uzyskanie dokładniejszych wyników, a także znaczne skrócenie czasu całkowitej analizy [23].

#### **4) Wykrywanie tłuszczów**

Mieszanina fenolu i NaCl ( roztwór fenolu przygotowany w roztworze NaCl) powoduje wytrącanie tłuszczów surowicy. Wynikiem reakcji jest pojawiające się zmętnienie roztworu [1].

Wykonanie: do 0,5 ml surowicy dodać 4,5 ml 1% roztworu fenolu w 12% roztworze NaCl. W wyniku reakcji w próbówce pojawia się zmętnienie roztworu [1].

Nadmierne stężenie kwasu moczowego może wynikać ze zwiększonej jego produkcji, jak i w przypadku upośledzonego wydalania z organizmu. Nadmierna produkcja kwasu moczowego może być związana np. ze stosowaniem diety bogatobiałkowej, spożywaniem alkoholu lub defektem enzymatycznym szlaku metabolizmu puryn. U osób z upośledzoną filtracją, w przebiegu choroby nerek, stężenie kwasu moczowego zależy w dużej mierze od wydolności jelitowego mechanizmu wydalniczego. Przeprowadzone badania wykazały, że wyższe stężenie kwasu moczowego odnotowuje się u mężczyzn oraz u kobiet po menopauzie z uwagi na urykozuryczne działanie hormonów - estrogenów [10].

#### **Funkcje ochronne kwasu moczowego**

Przeprowadzone badania wykazały, że kwas moczowy spełnia również kilka ważnych funkcji w organizmie, m.in. : ma on działanie antyoksydacyjne. Ponadto, zwiększenie jego stężenia w surowicy może wykazywać także korzystne działanie w chorobach neurodegeneracyjnych. Co więcej, zaobserwowano poprawę funkcji śródbłonna u pacjentów ze zdiagnozowaną niewydolnością serca, u których udało się obniżyć stężenie kwasu moczowego za pomocą inhibitora oksydazy ksantynowej (allopurinolu) [10].

Kwas moczowy spełnia także ważne funkcje fizjologiczne - udowodniono jego działanie antyoksydacyjne, kiedy to związek ten może odgrywać rolę neuroprotekcijną w chorobach ośrodkowego układu nerwowego (OUN), w tym w stwardnieniu rozsianym czy chorobie Parkinsona. Dodatkowo, może uczestniczyć w pobudzaniu wrodzonych mechanizmów odpornościowych, oddziałując na limfocyty T oraz komórki dendrytyczne [10]. Wykazano również działanie prozapalne kwasu moczowego, gdyż pobudza on syntezę cytokin: czynnika chemotaktycznego monocytów 1 (MCP-1), interleukin 1 $\beta$  i 6 (IL-1 $\beta$ , IL-6) oraz czynnika martwicy nowotworów alfa (TNF $\alpha$ ) [10].

Mocznik (diamid kwasu węglowego) jest związkiem bardziej zasadowym niż monoamidy kwasów karboksylowych. Tworzy on łatwo sole z mocnymi kwasami np. wytrącanie mocznika z roztworów wodnych pod wpływem kwasu azotowego (V). W wyniku tej reakcji powstaje trudno rozpuszczalny azotan (V) mocznika. W trakcie ogrzewania mocznika powstaje dimocznik (biuret) a całej reakcji towarzyszy wydzielanie amoniaku. Biuret w środowisku zasadowym występuje w formie enolowej. W reakcji z jonami Ca<sup>2+</sup> tworzy związki kompleksowe, charakteryzujące się fioletowym zabarwieniem. Mocznik (podobnie jak aminy alifatyczne I-rzędowe) ulega reakcji z kwasem azotowym (III), w wyniku czego wydzielają się gazowy azot, a sam mocznik ulega degradacji do dwutlenku węgla i wody [18].

### **Reakcja mocznika z kwasem azotowym (V)**

W reakcji mocznika z kwasem azotowym (V) powstaje trudno rozpuszczalny azotan (V) mocznika.

#### **Wykonanie:**

Kroplę stężonego roztworu mocznika należy umieścić na szkiełku podstawowym i dodać do niej kroplę stężonego roztworu kwasu azotowego (HNO<sub>3</sub>). Po chwili w wyniku reakcji tworzą się kryształy, które należy oglądać pod mikroskopem [18].

### **Odczyn Piotrowskiego - odczyn biuretowy**

#### **Wykonanie:**

Około 100 g mocznika należy ogrzewać w suchej probówce do momentu, aż z próbki zacznie się wydzielać amoniak. Próbkę ostudzić, a powstały biuret rozpuścić w roztworze wodorotlenku sodu (NaOH). Następnie, do próbki dodać ok. 3-4 kropli rozcieńczonego roztworu CuSO<sub>4</sub>. W wyniku reakcji w próbce powstaje fioletowe zabarwienie roztworu [18].

### **Reakcja mocznika z kwasem azotowym (III)**

#### **Wykonanie:**

Do 1 ml stężonego roztworu mocznika dodać ok. 3-4 kropli roztworu azotanu (III) sodu oraz 1 ml rozcieńczonego roztworu kwasu siarkowego (lub solnego). W wyniku reakcji dochodzi do rozkładu mocznika z wydzielaniem azotu [18].

## **Metoda ureazowa do oznaczania mocznika w surowicy krwi [1].**

Ureaza rozkłada mocznik na amoniak. Po etapie strącenia białek do próbki dodaje się odczynnik Nisslera, który w reakcji z amoniakiem daje żółte zabarwienie. Jest to wynikiem wytworzenia się jodu amidoksyrtęciowego (II)- w środowisku zasadowym [1].

### **Roztwór wzorcowy: odczynnik Nisslera**

W kolbie należy rozpuścić 30 g Kiw 20 ml wody, po czym dodać 22 g jodu i 30 g metalicznej rtęci. Roztwór dokładnie wytrząsać przez 10 minut, aż do momentu zmiany zabarwienia (ciemna barwa roztworu zmieni się w jasną). Ciepły roztwór należy ochłodzić pod bieżącą wodą, po czym dalej wytrząsać, aż do momentu pojawienia się zielonej barwy. Na tym etapie, zdekantować ciecz z nad nierozpuszczonej rtęci, pozostałą rtęć przepłukać kilkakrotnie wodą, a na koniec dołączyć ją do zdekantowanej cieczy. Roztwór uzupełnić wodą do końcowej objętości równej 400 ml, a całość przesączyć [1].

### **Roztwór roboczy: odczynnik Nisslera**

Do 75 ml roztworu wzorcowego należy dodać 75 ml wody i 350 ml 10% roztworu wodorotlenku sodu.

Mieszaninę inkubować kilka dni w temp. pokojowej, aż do momentu wydzielenia się rdzawo-brunatnego osadu w próbce. Do oznaczeń należy zawsze używać tylko klarownego supernatantu, którego po zmętnieniu nie należy przesączać, a jedynie odwirować. Otrzymany odczynnik należy przechowywać w ciemnej butelce [1].

**Wykonanie oznaczenia:** do 3,2 ml 3% roztworu  $\text{Na}_2\text{SO}_4$  dodać 0,2 ml krwi oraz 20 mg ureazy. Probówkę zamknąć korkiem, dokładnie wymieszać i inkubować w łaźni wodnej przez 20 minut w temp.  $37^\circ\text{C}$ . Po upływie czasu inkubacji w celu wytrącenia białek do próbki dodać: 0,3 ml 10% roztworu  $\text{ZnSO}_4$  (10% roztwór  $\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ) i 0,3 ml 0,5M roztworu NaOH. Probówkę dokładnie wytrząsnąć, a następnie odwirować. Po wirowaniu pobrać 2 ml otrzymanego supernatantu, dodać do niego 5 ml wody i 1 ml roztworu roboczego odczynnika Nesslerera. W drugiej probówce sporządzić roztwór wzorcowy : zmieszać 2 lub 5 ml roztworu  $\text{NH}_4\text{Cl}$  (tj.: 0,01 mg N w 1 ml (25 ml roztworu  $\text{NH}_4\text{Cl}$  o stężeniu 1,53mg/ml + 10 ml  $\text{H}_2\text{SO}_4$  uzupełnić wodą do obj. 1000 ml)), 2 lub 5 ml wody oraz 1 ml odczynnika Nesslerera. Zmierzyć wartość absorbancji wobec próby kontrolnej przy długości fali równej 430 nm. Na podstawie otrzymanych wyników obliczyć ilość mg mocznika w 100 ml, wg wzoru:

$$\text{mg mocznika} / 100 \text{ ml} = A_{\text{pb}} / A_{\text{w}} \times c_{\text{w}} \times 100 / 0,1 \times 2,14$$

gdzie:  $c_{\text{w}}$  = liczba mg N we wzorcu (0,02 mg przy 2 ml lub 0,05 mg przy 5 ml wzorca). 1 mg azotu odpowiada 2,14 mg mocznika [1].

## **Metoda z diacetylmonoooksymem [1].**

W warunkach podwyższonej temperatury i w środowisku kwasowym dochodzi do kondensacji mocznika z diacetylmonoooksymem. W wyniku reakcji powstaje związek o żółtym zabarwieniu. W wyniku kondensacji wytwarza się także hydroksylamina, która hamuje tę reakcję. Dodanie antypiryny, która łączy się z hydroksylaminą powoduje zniesienie jej niekorzystnego wpływu. Natężenie barwy w roztworze jest wprost proporcjonalne do stężenia mocznika w badanej próbce.

**Wykonanie:** do 2 ml odczynnika roboczego (tj.: rozpuścić 0,2 g antypiryny i 0,25 g diacetylmonoooksymu w roztworze zawierającym 50 ml 36% roztworu kwasu  $\text{H}_2\text{SO}_4$ , 10 ml 25% kwasu octowego i 3 ml etanolu, całość uzupełnić do obj. 100 ml) dodać 0,04 ml rozcieńczonej surowicy lub moczu (próba badana). Roztwór dokładnie wymieszać, po czym przykryć folią aluminiową i inkubować we wrzącej łaźni wodnej (15 minut). Probówkę ochłodzić, a następnie zmierzyć

wartość absorbancji próby badanej i wzorcowej względem próby kontrolnej. Oznaczenie wykonywać przy  $\lambda=460$  nm. Intensywność zabarwienia nie zmienia się przez 30 minut. Na podstawie otrzymanych wyników obliczyć:

$$\text{mg}/100 \text{ ml} = A_{pb} / A_w \times 5 \text{ mg}/100 \text{ ml} \times 0,04 \text{ ml}/0,002 \text{ ml} = A_{pb} / A_w \times 5 \times 20 = A_{pb} / A_w \times 100$$

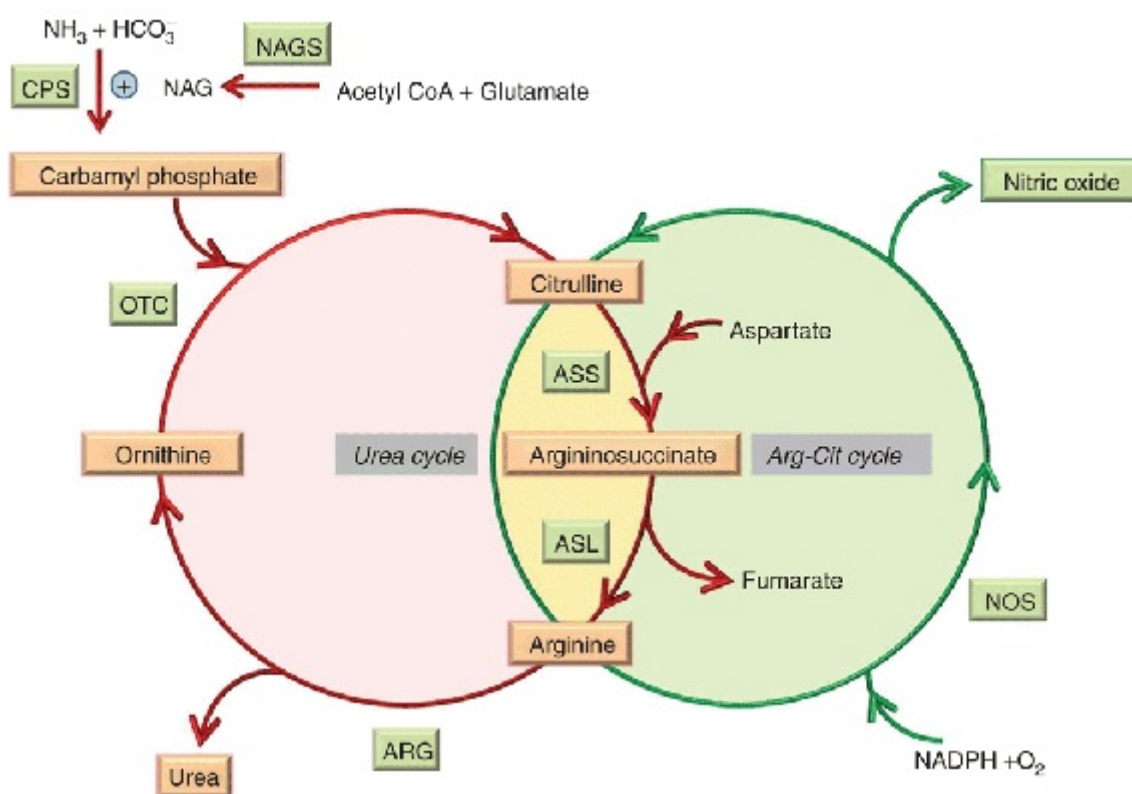
gdzie: 0,04 ml 20-krotnie rozcieńczonej surowicy = 0,002 ml surowicy nierozcieńczonej)

$$\text{mmol}/\text{l} = A_{pb} / A_w \times 100 \text{ mg} \times 10 / 60 \text{ mg [masa milimolowa]} = A_{pb} / A_w \times 16,66$$

W przypadku obliczeń stężenia w moczu należy uwzględnić jego 100-krotne rozcieńczenie, a otrzymane wyniki uzyskane wg powyższych wzorów należy pomnożyć przez 5. W przypadku surowicy jej rozcieńczenie jest 20-krotne [1].

### Oznaczenie mocznika kinetyczną metodą hydrolizy enzymatycznej [11].

Jony amonowe  $\text{NH}_4^+$  będące produktem rozpadu białek, wykorzystywane są w biosyntezie związków azotowych, zaś ich nadmiar wydalany jest w postaci mocznika. Mocznik produkowany jest w wątrobie w tzw. cyklu mocznikowym [11].



**Zdjęcie:** Schemat cyklu mocznikowego, [http://www.nature.com/gim/journal/v15/n4/fig\\_tab/gim2012166f3.html](http://www.nature.com/gim/journal/v15/n4/fig_tab/gim2012166f3.html) [12].

W badaniach krwi, zawartość mocznika zazwyczaj wyrażana jest jako azot mocznikowy krwi, określany skrótem BUN (ang. Blood Urea Nitrogen). W warunkach fizjologicznych wartość ta stanowi 50% azotu niebiałkowego, zaś zawartość mocznika kształtuje się na poziomie od 15mg do 40 mg/100ml (2.49-6.64 mmol/l) [11].

Obserwowany podwyższony poziom mocznika we krwi najczęściej kojarzony jest z chorobami nerek, aczkolwiek może to być również wynik odwodnienia organizmu, czy stosowania diety wysokobiałkowej. Z kolei, powodem obniżonego stężenia mocznika we krwi może być dieta niskobiałkowa lub głodzenie. Do wyników takich przyczynia się także nadmierne nawodnienie (spożywanie zbyt dużych ilości płynów), a także wspomniane już uszkodzenia wątroby [11].

Stosowane do oznaczania mocznika metody hydrolizy enzymatycznej opierają się na reakcjach katalizowanych przez ureazę (odpowiedzialną za rozkład mocznika na amoniak i dwutlenek węgla), gdzie mierzone jest stężenie produktów reakcji hydrolizy mocznika, wg równania:

### **Enzym ureaza**



### **Mocznik**

Ureaza katalizuje hydrolizę mocznika, w wyniku czego powstaje amoniak, który następnie z 2-oksoglutaranem w obecności zredukowanej formy dinukleotydu nikotynoamidoadeninowego (NADH) pod wpływem dehydrogenazy glutaminianowej ulega przekształceniu do L-glutaminianu. W metodzie mierzone jest pasmo przy wartości absorpcji równej 340 nm - pochodzące od NADH [11].

### **Wykonanie oznaczenia:**

a) Przygotowanie próby odczynnikowej (kontrola)

Do próbki typu eppendorf należy odmierzyć 1 ml odczynnika do oznaczeń 1-UREA, próbkę ogrzać do temperatury oznaczenia ok. 25-30°C, a następnie dodać do niej 250 µl odczynnika do oznaczeń 2-UREA. Całość dokładnie wymieszać, po czym przenieść 800 µl roztworu do kuwety. Wykonać pomiary absorpcji A1 i A2 próby wzorcowej i badanej względem próby odczynnikowej przy długości fali równej  $\lambda = 340 \text{ nm}$  [11].

b) Przygotowanie próby wzorcowej

Do próbki typu eppendorf odmierzyć 1 ml odczynnika do oznaczeń 1-UREA. Próbkę ogrzać do temperatury oznaczenia tj. 25-30°C. Następnie, dodać 10 µl roztworu wzorcowego, całość dokładnie wymieszać > Próbkę inkubować przez ok. 5 min. w temperaturze pokojowej. Po upływie czasu inkubacji dodać 250 µl odczynnika do oznaczeń 2-UREA. Dokładnie wymieszać, po czym przenieść 800 µl roztworu do kuwety. Po upływie ok. 1 min. od dodania odczynnika należy odczytać absorpcję A1 próby wzorcowej względem próby odczynnikowej przy długości fali równej 340 nm. Następnie, nie wyjmując kuwety (dokładnie po upływie 1 min.) należy zmierzyć wartość absorpcji A2 próby wzorcowej względem próby odczynnikowej. Każde oznaczenie wykonać w trzech powtórzeniach. Na podstawie otrzymanych wartości należy obliczyć wartość zmiany absorpcji na minutę:  $\Delta A/\text{min. (A1 - A2)}$  [11].

### c) Przygotowanie próby badanej

Do próbki typu eppendorf należy odmierzyć 1 ml odczynnika do oznaczeń 1-UREA. Próbkę ogrzać do temperatury oznaczenia 25-30°C, po czym dodać 10 µl roztworu wzorcowego. Dokładnie wymieszać i inkubować 5 min, a następnie dodać 250 µl odczynnika do oznaczeń 2-UREA. Całą zawartość próbki dokładnie wymieszać, po czym przenieść 800 µl roztworu do kuwety pomiarowej. Próbkę inkubować ok. 1 min. (od momentu dodania odczynnika) i odczytać absorbancję A1 próby badanej względem próby odczynnikowej przy długości fali  $\lambda = 340$  nm. Następnie, nie wyjmując kuwety, dokładnie po upływie 1 min. należy dokonać pomiaru absorbancji A2 próby badanej względem próby odczynnikowej- oznaczenia powtórzyć trzy razy, a na koniec obliczyć zmianę absorbancji  $\Delta A/\text{min}$ . ( $A1 - A2$ ) (jak wyżej) [11].

Na podstawie otrzymanych wyników obliczyć stężenie mocznika w badanej próbce korzystając ze wzoru:

$$\text{Stężenie mocznika} = \Delta A(PB) / \Delta A(PW) \times \text{stężenie wzorca}$$

Gdzie:

- 1 mg mocznika odpowiada 0,467 mg azotu mocznikowego (BUN) [11].

**Zastosowanie metody enzymatycznej do oznaczania kwasu moczowego** (wg. E.Praetorius, H.Polusen 1953: J.Clin.Lab.Invest., 5:273-279) [1].

Jako materiał badawczy w metodzie tej można wykorzystać surowicę, osocze heparynowe lub 10-krotnie rozcieńczony mocz. Jako wzorzec wykorzystywany jest kwas moczowy o stężeniu 4 mg/100ml(0,24mmol/l).

### Wykonanie:

- Przygotowanie próby badanej: do 1 ml odczynnika roboczego (tj.: 40µmol 4-aminoantypiryny, 0,2mmol DHBS(kwas 3,5-dichloro-2-hydroksybenzenosulfonowy), 18U urykazy oraz 500U peroksydazy rozpuścić w 100 ml wody, delikatnie wymieszać) należy dodać 50 µl surowicy
- Przygotowanie próby wzorcowej: do 1 ml odczynnika roboczego dodać 50 µl wzorca
- Przygotowanie próby ślepej: 1 ml odczynnika roboczego z dodatkiem 50µl tego odczynnika [1].

Próbki dokładnie wymieszać i inkubować w temperaturze 25°C przez 10 minut. Po upływie inkubacji odczytać wartość absorbancji (A) dla próby badanej i wzorcowej względem próby ślepej przy długości fali równej  $\lambda = 500$  nm. Następnie, obliczyć stężenie kwasu moczowego, uwzględniając stężenie wzorca równe 4 mg / 100 ml, wg wzoru:

$$\text{mg} / 100 \text{ ml} = (A_{pb} / A_w) \times 4 \text{ mg} / 100 \text{ ml} \quad [1].$$

**Pomiar stężenia kwasu moczowego z wykorzystaniem gotowego zestawu odczynników** [procedura z zestawu firmy BioSystems ze strony: <http://chemklin.sum.edu.pl/uploaded/Chemia%20klinikczna/Kwas%20moczowy.pdf>]

W wyniku sprzężonych reakcji kwas moczowy w próbce badanej tworzy barwny kompleks. Dzięki temu jego stężenie może być mierzone z wykorzystaniem spektrofotometru.

Na rynku dostępne są gotowe zestawy do pomiaru stężenia kwasu moczowego, których działanie opiera się na reakcjach enzymatycznych (wykorzystanie specyficznych enzymów, które reagują z kwasem moczowym: urykaza, peroksydaza) [13].

### **Materiał do badań:**

Suroica, osocze lub mocz należy pobrać zgodnie z panującymi procedurami, a przed samym wykonaniem oznaczenia (w przypadku próbki moczu) należy ją rozcieńczyć wodą destylowaną w stosunku 1:10. Stabilność kwasu moczowego w surowicy wynosi 7 dni w temperaturze od 2°C do 8 °C. W moczu stabilność kwasu moczowego wynosi 4 dni w temperaturze pokojowej, jeżeli pH moczu doprowadzone jest do >8 przez dodanie roztworu NaOH [13].

### **Odczynnik zestawu:**

- **odczynnik (A):** fosforan 100mmol/l, detergent 1,5 g/l, dwuchlorofenylosulfonian 4mmol/l, urykaza >0,12 U/ml, oksydaza askorbinowa >5U/ml, peroksydaza >1U/ml, 4-aminoantypiryna 0,5mmol/l, pH=7.8.

- **standard (S)** kwasu moczowego: kwas moczowy 6mg/dl (357µmol/l) [13].

### **Wykonanie:**

- Odczynniki należy doprowadzić do temperatury pokojowej

- Do odpowiednio podpisanych probówek (tj. próba ślepa, standard, próba badana) odpipetować :

1) próba ślepa: 25 µl wody destylowanej oraz 1 ml odczynnika (A)

2) standard: 25 µl standardu (S) kwasu moczowego oraz 1 ml odczynnika (A)

3) próba badana: 25 µl próby badanej i 1 ml odczynnika (A)

- Zawartość probówek dokładnie wymieszać, po czym inkubować probówki przez 10 minut w temperaturze pokojowej (w granicach 16- 25°C) lub przez 5 minut w teperaturze 37°C.

- Dokonać pomiaru absorbancji (A) standardu i próby badanej przy długości fali równej 520 nm wobec próby ślepej. Powstające zabarwienie w próbkach jest stabilne przez ok. 30 minut [13].

Na podstawie otrzymanych wyników należy obliczyć stężenie kwasu moczowego w próbce wg wzoru :

$$A_{\text{próby}} / A_{\text{standardu}} \times C_{\text{standardu}} \times \text{współczynnik rozcieńczenia próby} = C_{\text{próby}} [13].$$

**Oznaczanie kwasu moczowego w surowicy krwi** (procedura z: Metody badań analitycznych. PZWL, Warszawa 1959, instr.30) [1].

Kwas moczowy w reakcji z węglanem sodu powoduje redukcję kwasu fosforowolframowego do błękitu wolframowego. Natężenie powstałego w reakcji zabarwienia jest proporcjonalne do stężenia kwasu moczowego w badanej próbce. Na oznaczanie kwasu moczowego w danej próbce mają wpływ (interferują):

Hemoliza, zwiększone stężenie kwasu askorbinowego, niektóre leki np. kofeina, salicylany, fenacetyna [1].

**Wykonanie:** 1 ml surowicy mieszać z 1 ml 20% roztworu TCA ( $\text{Cl}_3\text{COOH}$ ) i 3 ml wody. Dokładnie wymieszać, a po upływie 10 minut roztwór przesączyć. Do 2 ml przesącza dodać 0,1 ml odczynnika fosforowolframowego oraz 0,9 ml 22% roztworu  $\text{Na}_2\text{CO}_3$ . Inkubować 10 min, a następnie zmierzyć wartość absorbancji przy długości fali równej 610 nm wobec wody [1].

Przygotowanie próby wzorcowej: do 1 ml roztworu wzorcowego kwasu moczowego (stężenie 2 mg/100 ml) dodać 0,4 ml TCA, 0,6 ml roztworu mocznika (40%), 0,1 ml odczynnika fosforowolframowego oraz 0,9 ml roztworu  $\text{Na}_2\text{CO}_3$ . Inkubować 10 minut po czym zmierzyć absorbancję przy  $\lambda=610$  nm wobec wody [1].

Na podstawie uzyskanych wyników oblicza się stężenie kwasu moczowego w surowicy wg wzorów:

$$\text{mg/100 ml} = A_{\text{pb}} / A_{\text{w}} \times 2 \text{ mg/100ml} \times 1 \text{ ml wzorca} / 0,4 \text{ ml surowicy} = A_{\text{pb}} / A_{\text{w}} \times 5 \text{ mg/100 ml} \quad \text{lub}$$

$$\mu\text{mol/l} = (A_{\text{pb}} / A_{\text{w}}) \times 297,4 \mu\text{mol/l}$$

Zależność absorbancji od stężenia kwasu moczowego w badanej próbce ma przebieg prostoliniowy w granicach do 10mg/100 ml [1].

### **Oznaczanie żelaza w surowicy krwi**

Żelazo dwuwartościowe w reakcji z 2,2'-dipirydylem tworzy związek kompleksowy o różowym zabarwieniu. Z kolei, żelazo dwu- i trójwartościowe w środowisku zasadowym tworzy związek wewnątrzkompleksowy z kwasem sulfosalicylowym [1].

## Wykonanie:

1) Do 2 ml surowicy należy dodać 2 ml 2,5% roztworu  $\text{Na}_2\text{SO}_3$  oraz 2 ml 0,1% roztworu 2,2'-dipirydyłu w 3% roztworze  $\text{CH}_3\text{COOH}$ . Próbkę dokładnie wymieszać i inkubować we wrzącej łaźni wodnej przez 5 minut. Po upływie czasu inkubacji próbkę odwirować [1].

2) Do 3 ml surowicy dodać 3 ml 20% roztworu  $\text{CCl}_3\text{COOH}$ . Dokładnie wymieszać, a po kilku minutach próbkę odwirować. Do powstałego po wirowaniu supernatantu dodać kilka kropli 20% roztworu kwasu sulfosalicylowego i 1 ml stężonego roztworu  $\text{NH}_3$  - dodawać do momentu pojawienia się w próbce żółtego zabarwienia [1].

Żelazo występuje w organizmie w różnych formach, m. in. w hemoglobinie, jako żelazo tkankowe, a także w mioglobinie. Żelazo przenoszone jest przez białkowy nośnik zwany apotransferyną, a kompleks białka z żelazem określany jest mianem transferyny. Ferrytyna będąca białkiem kompleksującym jony żelaza, jest obecna w większości komórek, a dodatkowo stanowi rezerwuar żelaza dostępny dla tworzenia hemoglobiny i innych białek, które zawierają grupę hemową.

Ferrytyna i transferyna są związkami obecnymi w komórkach błony śluzowej jelit, razem biorą udział w regulacji wchłaniania [24].

Główne zaburzenia metaboliczne są związane z niedoborem lub nadmiarem żelaza w organizmie. Zmiany w poziomie żelaza obserwuje się w wielu różnych zaburzeniach jak np.: astma, choroby sercowo-naczyniowe, przewlekłe zapalenie wątroby czy choroby nerek. W badaniach najczęściej diagnozowanym zaburzeniem jest niedokrwistość z niedoboru żelaza, która zazwyczaj występuje u dzieci, kobiet w ciąży i starszych osób. Ponadto, do niedokrwistości mogą prowadzić takie choroby jak wrzody żołądka, wrzody dwunastnicy czy rak żołądka. Nadmiar żelaza diagnozuje się np. w takich zaburzeniach jak: hemosyderoza, hemochromatoza i anemia sideroblastyczna [24].

W standardowych metodach analitycznych, związki redukujące takie jak np. hydroksyloamina są niezbędne do konwersji żelaza (III) w żelazo (II) z wytworzeniem czerwono-pomarańczowego kompleksu z o-fenantroliną. Jako związek silnie trujący (mutagen), hydroksylamina wywołuje niepożądane efekty zdrowotne związane z jej absorpcją przez skórę. Tak więc, związek ten działa drażniąco na skórę, oczy, błony śluzowe i drogi oddechowe. Jako alternatywę do badań wybrano kwas askorbinowy, który również wykazuje silne właściwości redukujące, a w porównaniu do hydroksylaminy jest on przyjazny dla środowiska [25]. Przeprowadzone badania wykazały, że kwas askorbinowy jako prosty, tani i przyjazny środowisku środek redukujący, wykazuje maksimum zdolności redukujących żelazo (III) w stężeniu poniżej  $4,46 \times 10^{-4}\text{M}$ , w pH roztworu 1-3 [25].

**Autor: Lidia Koperwas**

## Literatura:

[1]. Kłyszajko-Stefanowicz L, 2003. Ćwiczenia z biochemii. Wydawnictwo Naukowe PWN, 2003, s.580-582, 592-595.

- [2]. <http://www.ibmb.uni.wroc.pl/studia/2.pdf>
- [3]. Rodriguez-Vico F., Martinez-Cayuela M., Zafra M.F., Garcia-Peregrin E., Ramirez H., 1991. *Lipids* 26 (77-80).
- [4]. Niebiałkowe związki azotowe -mocznik, kwas moczowy, kreatynina; ilościowe oznaczanie kreatyniny metodą Folina-Wu. Ćwiczenie nr 13. [http://farmacja.cm-uj.krakow.pl/public\\_includes/upload/bioch\\_farm\\_cwiczenie\\_nr\\_13.pdf](http://farmacja.cm-uj.krakow.pl/public_includes/upload/bioch_farm_cwiczenie_nr_13.pdf)
- [5]. Posadzy-Mańczyńska A., Tykarski A., 2011. Kwas moczowy w chorobach sercowo-naczyniowych - co nowego?. *Borgis - Postępy Nauk Medycznych* s3/2011, s. 46-50. <http://www.pnmedycznych.pl/shown.php?ktory=4061>
- [6]. Drabczyk R., 2014. Kreatynina. *Medycyna praktyczna dla pacjentów*. <http://nefrologia.mp.pl/diagnostyka/show.html?id=51973>
- [7]. [http://www.merckmillipore.com/PL/en/product/Creatinine,MDA\\_CHEM-105206](http://www.merckmillipore.com/PL/en/product/Creatinine,MDA_CHEM-105206)
- [8]. [http://www.merckmillipore.com/INTL/en/product/poland/chemicals/mocznik,MDA\\_CHEM-108486](http://www.merckmillipore.com/INTL/en/product/poland/chemicals/mocznik,MDA_CHEM-108486)
- [9]. Majdan M., Borys O., 2010. DNA i schorzenia towarzyszące podwyższonemu stężeniu kwasu moczowego. *ANNALES ACADEMIAE MEDICAE STETINENSIS ROCZNIKI POMORSKIEJ AKADEMII MEDYCZNEJ W SZCZECINIE* 2010, 56, SUPPL. 1, 34-39. [http://www.pum.edu.pl/\\_data/assets/file/0009/29817/SUPPLEMENT\\_56-01\\_05.pdf](http://www.pum.edu.pl/_data/assets/file/0009/29817/SUPPLEMENT_56-01_05.pdf)
- [10]. Januskiewicz-Caulier J., Franek E., 2011. Kwas moczowy w chorobach nerek, serca i naczyń. 31 *KLINICZNA INTERPRETACJA WYNIKÓW BADAŃ. Choroby Serca i Naczyń* 2011, tom 8, nr 1, 31-37. <http://czasopisma.viamedica.pl/chsin/article/viewFile/18633/14657>
- [11]. Oznaczanie mocznika w płynach ustrojowych metodą hydrolizy enzymatycznej, <http://pchba.amu.edu.pl/cw%20CBA/cw3.pdf>
- [12]. Ayelet Erez MD, PhD, 2013. Argininosuccinic aciduria: from a monogenic to a complex disorder. *Genetics in Medicine* (2013) 15, 251-257, [http://www.nature.com/gim/journal/v15/n4/fig\\_tab/gim2012166f3.html](http://www.nature.com/gim/journal/v15/n4/fig_tab/gim2012166f3.html).
- [13]. <http://chemklin.sum.edu.pl/uploaded/Chemia%20klinikzna/Kwas%20moczowy.pdf>
- [14]. Hunter G., 1957. A method for deproteinization of blood and other body fluids. *J.clin. Path.* (1957), 10, 161.
- [15]. Sakuma R., Nishina T., Kitamura M., 1987. Deproteinizing Methods Evaluated for Determination of Uric Acid in Serum by Reversed -Phase Liquid Chromatography with Ultraviolet Detection. *Clin. Chem.* 33 No 8, 1427-1430 (1987). [16]. Daykin CA, Foxall PJ, Connor SC, Lindon JC, Nicholson JK. The comparison of plasma deproteinization methods for the detection of low-molecular-weight metabolites by (1)H nuclear magnetic resonance spectroscopy. *Anal Biochem.* 2002 May 15;304(2):220-30. <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/12009699>
- [17]. <https://www.caymanchem.com/pdfs/700460.pdf>
- [18]. [http://usfiles.us.szc.pl/pliki/plik\\_1262018104.pdf](http://usfiles.us.szc.pl/pliki/plik_1262018104.pdf)
- [19]. [http://www.wiener-lab.com/wiener/catalogo/archivos/6322\\_creatinina\\_enzimatica\\_aa\\_liquida\\_pl.pdf](http://www.wiener-lab.com/wiener/catalogo/archivos/6322_creatinina_enzimatica_aa_liquida_pl.pdf)
- [20]. <http://www.diag.pl/Badanie-Klirens-kreatyniny.85+M51588beb2ff.0.html>
- [21]. Fossati P., Prencipe L., 2010. Chromogenic System for Measuring Hydrogen Peroxide: The Enzymatic Uric Acid Assay. *Clinical Chemistry* May 2010 vol. 56 no. 5 865-866. <http://www.clinchem.org/content/56/5/865.full>
- [22]. <http://chemklin.sum.edu.pl/uploaded/kreatynina.pdf>
- [23]. Bugajska J., Berska J., Hodorowicz-Zaniewska D., Sztefko K., 2010. Walidacja metody oznaczania kwasów tłuszczowych frakcji fosfolipidów w surowicy krwi. *diagnostyka laboratoryjna, Journal of Laboratory Diagnostics* 2010 • Volume 46 • Number 2 • 125-130. [http://diagnostykaboratoryjna.eu/journal/DL\\_2\\_2010.\\_str\\_125-130.pdf](http://diagnostykaboratoryjna.eu/journal/DL_2_2010._str_125-130.pdf)
- [24]. Bezpośrednia metoda kolorymetryczna do oznaczania żelaza w surowicy krwi lub osoczu. Fer-color, Wiener-lab.

[http://www.wiener-lab.com/wiener/catalogo/archivos/12055\\_fer\\_color\\_aa\\_liquida\\_pl.pdf](http://www.wiener-lab.com/wiener/catalogo/archivos/12055_fer_color_aa_liquida_pl.pdf)  
[25]. Elmagirbi A., Sulistyarti H., Atikah, . Study of Ascorbic Acid as Iron (III) Reducing Agent for Spectrophotometric Iron Speciation. J. Pure App. Chem. Res., 2012, 1(1), 11-17.  
<http://jpacr.ub.ac.id/index.php/jpacr/article/view/101/98>

<https://laboratoria.net/artukul/22013.html>

**Informacje dnia:** [Ruszyła IV edycja konkursu Pomosty Przyszłości Kleszcz to tylko pośrednik Jak rower zmienił świat Polacy opracowują aparaturę dla teleskopów europejskiej misji kosmicznej](#) [Badanie: portale społecznościowe nie chronią przed samotnością](#) [Norowirusy - biegunka brudnych rąk](#) [Ruszyła IV edycja konkursu Pomosty Przyszłości Kleszcz to tylko pośrednik Jak rower zmienił świat Polacy opracowują aparaturę dla teleskopów europejskiej misji kosmicznej](#) [Badanie: portale społecznościowe nie chronią przed samotnością](#) [Norowirusy - biegunka brudnych rąk](#) [Ruszyła IV edycja konkursu Pomosty Przyszłości Kleszcz to tylko pośrednik Jak rower zmienił świat Polacy opracowują aparaturę dla teleskopów europejskiej misji kosmicznej](#) [Badanie: portale społecznościowe nie chronią przed samotnością](#) [Norowirusy - biegunka brudnych rąk](#)

## **Partnerzy**