**Enzymy lizosomalne**

Lizosomy są niewielkimi pęcherzykami o nieregularnych kształtach otoczonymi pojedynczą błoną białkowo-lipidową. Występują w cytoplazmie. Główną funkcją lizosomów jest trawienie substancji bezużytecznych dla komórki.

W lizosomach znajduje się około 40 enzymów, które katalizują rozpad większości substancji występujących w komórce (białka, kwasy [nukleinowe](http://www.bryk.pl/słowniki/słownik_biologiczny/86703-nukleinowe_kwasy.html), cukry i lipidy). Lokalizacja silnie działających enzymów w lizosomach zabezpiecza białka i inne cytoplazmatyczne składniki komórki przed przypadkowym zniszczeniem. Dodatkowym zabezpieczeniem jest kwaśne środowisko panujące wewnątrz lizosomów. Enzymy, które znajdują się w lizosomach są przystosowane do działania w środowisku kwaśnym; przypadkowe wydostanie się enzymów do cytoplazmy, gdzie wartość pH jest zdecydowanie wyższa, nie spowoduje wielkich szkód dla białek cytoplazmatycznych.

Glikokoniugaty (wielkocząsteczkowe związki zbudowane z łańcuchów oligosacharydowych połączonych z białkiem lub lipidem), tak jak i inne składniki organizmu, ulegają ciągłej wymianie polegającej na rozpadzie starych cząsteczek i syntezie nowych. Degradacja zachodzi głównie w lizosomach w wyniku działania znajdujących się tam enzymów (proteaz, endo- i egzoglikozydaz).

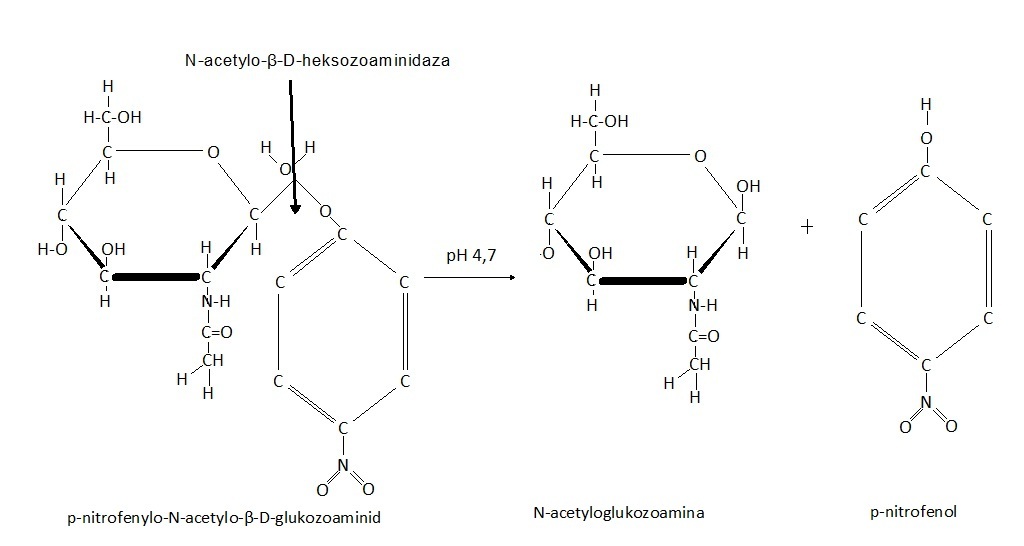
Egzoglikozydazy lizosomalne tworzą ciągi reakcji, w których substratem kolejnego enzymu jest produkt trawienia poprzedniego. N-acetylo-β-D-heksozoaminidaza (HEX) stanowi jeden z najaktywniejszych enzymów spośród egzoglikozydaz. Odcina ona reszty N-acetyloglukozoaminy lub N-acetylogalatozoaminy z nieredukującego końca łańcucha oligosacharydowego glikoprotein, glikolipidów i proteoglikanów. Aktywność tego enzymu wykazano niemal we wszystkich tkankach i narządach: nerkach, wątrobie, błonie śluzowej żołądka, śledzionie, korze mózgu, łożysku, płucach i fibroblastach skóry.

N-acetylo-β-D-heksozoaminidaza jest glikoproteiną zbudowaną z dwóch łańcuchów polipeptydowych: α i β, które występują w trzech możliwych kombinacjach. Izoenzym A ma budowę αβ, izoenzym B **-** ββ i izoenzym S – αα.

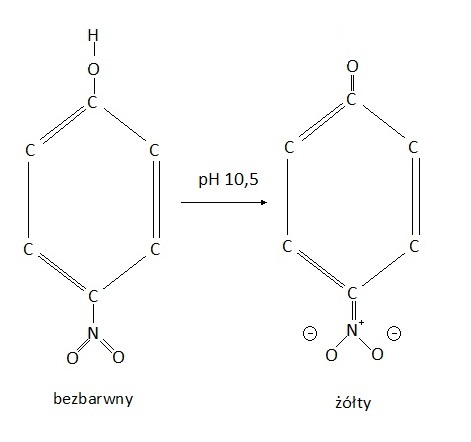
N-acetylo-β-D-heksozoaminidaza katalizuje różne reakcje, z których największe znaczenie ma degradacja gangliozydów GM2. Przy obniżeniu lub braku aktywności HEX w komórkach nerwowych dochodzi do gromadzenia się gangliozydów. Ich kumulacja prowadzi z czasem do stopniowego zaniku prawidłowych czynności układu nerwowego w wyniku czego może wystąpić m.in. niedorozwój umysłowy, zaburzenia motoryczne, ślepota, utrata mowy, agresywność. Szczególnie ciężki przebieg kliniczny mają tzw. choroby spichrzania, które związane są z wrodzonym niedoborem aktywności N-acetylo-β-D-heksozoaminidazy, znane jako choroba Tay-Sachsa i choroba Sandhoffa. Mają one podłoże genetyczne i są schorzeniami nieuleczalnymi, powodującymi śmierć w dzieciństwie.

**Zasada metody oznaczania aktywności N-acetylo-β-D-heksozoaminidazy**

Enzym HEX katalizuje hydrolizę wiązania β-glikozydowego między N-acetyloglukozoaminą a p-nitrofenolem w pH 4,7 buforu fosforanowo-cytrynianowego (Ryc.1). Dodanie buforu boranowego alkalizuje środowisko i przerywa reakcję. W środowisku alkalicznym uwolniony p-nitrofenol dysocjuje barwiąc się na żółto (Ryc.2).



Rycina 1. Hydroliza p-nitrofenylo-N-acetylo-β-D-glukozoaminidu przez HEX



Rycina 2. Dysocjacja p-nitrofenolu

**Zasada metody oznaczenia białka wg Lowry**

Białko z odczynnikiem Folina-Ciocalteau tworzy niebiesko-fioletowy kompleks. Kationy miedzi reagują z wiązaniami peptydowymi (reakcja biuretowa). Tyrozyna i tryptofan białka oraz kationy miedzi związane z białkiem redukują fosfomolibdenian do błękitu fosfomolibdenowego.

**Zagadnienia do przygotowania:**

1. Budowa i właściwości N-acetylo-β-heksozoaminidazy.

2. Metody oznaczania aktywności enzymatycznej.

3. Sposoby wyrażania aktywności enzymatycznej.

4. Czynniki wpływające na aktywność enzymów.

5. Swoistość enzymów.

6. Sposoby kontroli i oceny poszczególnych etapów izolowania enzymów.

**Materiały i odczynniki:**

1. Frakcje podkomórkowe
2. 200 mM bufor boranowy (pH 9,8);
3. Bufor fosforanowo-cytrynianowy wg Mc Ilvaine (pH 4,7);
4. p-nitrofenylo-2-acetamido-2-deoksy-β-D-glukopiranozyd (substrat);
5. 0,25 mM p-nitrofenol;
6. Odczynnik Folina-Ciocalteau;
7. Odczynnik miedziowy A;
8. Odczynnik miedziowy B;
9. Wzorzec białka: 0,03% liofilizowana albumina wołowa

**Cel ćwiczenia:**

Oznaczanie aktywności specyficznej N-acetylo-β-heksozoaminidazy w róż­nych frakcjach podkomórkowych

**Wykonanie:**

**1. Oznaczanie białka metodą Lowry**

**1.1. Wykres kalibracyjny albuminy wołowej**

Przygotować **odczynnik miedziowy A+B**, poprzez zmieszanie 1ml odczynnika miedziowego B z 50 ml odczynnika miedziowego A. Oznaczenia białka wykonujemy w szklanych probówkach.

Wzorzec albuminy należy rozcieńczyć wodą redest. wg tabeli I. Następnie do każdej probówki dodać po 2 ml odczynnika miedziowego A+B sporządzonego bezpośrednio przed wykonaniem oznaczenia. Po 10 minutach do mieszaniny dodać 0,2 ml odczynnika Folina-Ciocalteau i wymieszać na Vorteksie. Próby odstawić na 30 minut w temperaturze pokojowej.

Ekstynkcję zmierzyć spektrofotometrycznie przy długości fali 750 nm. W zeszycie sporządzić tabelę I. Wpisać w odpowiedniej kolumnie w tabeli wartości ekstynkcji (E750) odczytane na spektrofotometrze.

Tabela I.

|  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Nr próby | Objętość wzorca  [ml] | Objętość  H2O  [ml] | Objętość odczynnika miedziowego [ml] | Objętość odczynnika Folina-Ciocalteau [ml] | Stężenie albuminy wołowej [g/ml] | Wartość  E750 |
| 0 | - | 0,4 | 2 | 0,2 | 0 |  |
| 1 | 0,05 | 0,35 | 2 | 0,2 | 37,5 |  |
| 2 | 0,1 | 0,3 | 2 | 0,2 | 75,0 |  |
| 3 | 0,2 | 0,2 | 2 | 0,2 | 150,0 |  |
| 4 | 0,3 | 0,1 | 2 | 0,2 | 225,0 |  |
| 5 | 0,4 | - | 2 | 0,2 | 300,0 |  |

W zeszycie sporządzić wykres kalibracyjny albuminy wołowej na podstawie zmierzonych absorbancji (oś rzędnych) oraz stężenia albuminy w próbach (oś odciętych) – jak na Ryc.3.

Rycina 3. Przykładowy wykres kalibracyjny albuminy wołowej.

**1.2. Oznaczenie stężenia białka w badanych próbach**

Do 0,4 ml próby badanej dodać 2 ml odczynnika miedziowego A+B. Po 10 minutach do mieszaniny dodać 0,2 ml odczynnika Folina-Ciocalteau i wymieszać na Vorteksie.

Do próby kontrolnej oznaczonej „0” dodać 0,4 ml wody redestylowanej oraz 2 ml odczynnika miedziowego. Po 10 minutach do mieszaniny dodać 0,2 ml odczynnika Folina-Ciocalteau i wymieszać na Vorteksie. Próby odstawić na 30 minut w temperaturze pokojowej.

Ekstynkcję zmierzyć spektrofotometrycznie przy długości fali 750 nm. Stężenie białka odczytać z wykresu kalibracyjnego albuminy wołowej, a wartości wpisać do sporządzonej w zeszycie tabeli III.

**2. Oznaczanie aktywności N-acetylo-β-heksozoaminidazy**

**2.1. Wykres kalibracyjny p-nitrofenolu (pNP)**

Oznaczenia aktywności enzymu wykonujemy w probówkach Eppendorfa.

Wzorzec p-nitrofenolu należy rozcieńczyć wodą redest. wg tabeli II. Następnie do każdej probówki dodać po 1 ml buforu boranowego (pH 9,8). W zeszycie sporządzić Tab. II. Ekstynkcję zmierzyć spektrofotometrycznie przy długości fali 410 nm i wpisać w odpowiedniej kolumnie w tabeli jej wartości (E410).

Tabela II.

|  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Nr próby | Objętość  wzorca  [ml] | Objętość  wody  [ml] | Objętość  200 mM  buforu  boranowego  pH 9,8 [ml] | Ilość nmoli  p-nitrofenolu  (pNP) w 1,4 ml  próby | Wartość E410 |
| 0 | - | 0,4 | 1,0 | 0 |  |
| 1 | 0,05 | 0,35 | 1,0 | 12,5 |  |
| 2 | 0,1 | 0,3 | 1,0 | 25 |  |
| 3 | 0,2 | 0,2 | 1,0 | 50 |  |
| 4 | 0,3 | 0,1 | 1,0 | 75 |  |
| 5 | 0,4 | - | 1,0 | 100 |  |

Na podstawie otrzymanych wartości ekstynkcji (oś rzędnych) oraz znanej ilości p-nitrofenolu (oś odciętych) wykreślić w zeszycie wykres kalibracyjny p-nitrofenolu – jak na Ryc.4.

Rycina 4. Przykładowy wykres kalibracyjny pNP.

**2.2. Oznaczanie aktywności enzymu w badanych próbach**

Do 0,15 ml roztworu substratu dodać 0,2 ml buforu fosforanowo-cytrynianowego wg Mc Ilvaine (pH 4,7) i 0,05 ml próby badanej. Do próby kontrolnej oznaczonej „0” dodać 0,4 ml buforu fosforanowo-cytrynianowego wg Mc Ilvaine (pH 4,7). Probówki inkubować przez 30 minut w łaźni wodnej o temperaturze 37°C. Reakcję przerwać przez dodanie 1 ml 200 mM buforu boranowego (pH 9,8). Ekstynkcję uwolnionego p-nitrofenolu zmierzyć przy użyciu spektrofometru przy długości fali 410 nm. Ilość uwolnionego p-nitrofenolu odczytać z wykresu kalibracyjnego, a odczytane wartości wpisać do zeszytu w tabeli III.

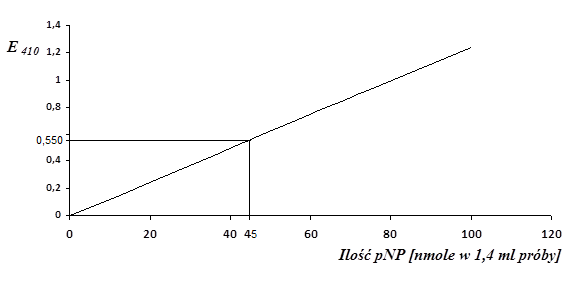
Tabela III. Końcowe zestawienie wyników oznaczeń białka i N-acetylo-β-heksozoaminidazy we frakcjach podkomórkowych

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- | --- |
| Frakcja | Objętość frakcji [ml] | **Białko** | | | | **Enzym** | | | | |
| Rozcień-  czenie | E750 białka | Stężenie białka w rozcieńczonej frakcji [µg/ml] (odczyt z wykresu kalibracyjnego albuminy) | Białko całkowite [μg/obj. frakcji] | Rozcień-  czenie | E410 pNP | Odczyt z wykresu kalibracyjnego pNP[[1]](#footnote-1)\* | Aktywność całkowita [nKat/obj. frakcji] | Aktywność specyficzna [mKat/kg białka] |
| Homogenat |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Osad I  (f. jądrowa) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Płyn nadosadowy I |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Osad II  (f. mitochondrialno - lizosomalna) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Płyn nadosadowy II  (f.cytoplazmatyczno-mikrosomalna) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Osad IIIA  (bez Tritonu X-100) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Osad IIIB  (z Tritonem X-100) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Płyn nadosadowy IIIA (bez Tritonu X-100) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
| Płyn nadosadowy IIIB (z Tritonem X-100) |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |

**4. Przykłady obliczeń**

**4.1. Przykład obliczeń aktywności enzymu we frakcji podkomórkowej**

Ekstynkcja 1,4 ml próby rozcieńczonej 50 razy, odpowiedniej frakcji podkomórkowej zawierającej enzym, wynosi 0,550, co po odczytaniu z wykresu kalibracyjnego odpowiada 45 nmolom uwolnionego pNP (patrz Ryc. 5.)



Rycina 5.Przykład odczytu ilości uwolnionego pNP z wykresu kalibracyjnego.

Oznacza to, że enzym zawarty w 50 l tej frakcji podkomórkowej rozcieńczonej 50 razy uwalnia 45 nmoli pNP w czasie 30 minut (1800 s) inkubacji.

w 1 ml frakcji jest 20 razy więcej białka niż w 50 l

enzym zawarty w 1ml uwalnia 20 x 45 nmoli pNP w czasie 1800 s,

czyli 900 nmoli pNP w czasie 1800 s,

czyli 0,5 nmola pNP w czasie 1 s

(0,5 nmola pNP/s) lub aktywnośći 0,5 nanokatala (0,5 nKat).

**4.2. Obliczanie aktywności całkowitej**

Aktywność enzymu zawartego w 1 ml nierozcieńczonej frakcji podkomórkowej wynosi:

50 (rozcieńczenie) × 0,5 nKat = 25 nKat/ml.

Jeżeli objętość frakcji podkomórkowej wynosi np. 40 ml, wtedy aktywność całkowita enzymu wynosi:

40 ml × 25 nKat = 1000 nKat.

|  |  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- | --- |
| Aktywność całkowita enzymu w poszczególnych frakcjach |  | ilość nmoli pNP uwolniona przez 50 μl frakcji podczas inkubacji | × 20 × rozcieńczenie | × objętość frakcji |
| = | (odczyt z wykresu kalibracyjnego) |  |  |
|  |  | czas inkubacji [s] | | |

W naszym przykładzie:

45 nmoli × 20 × 50 × 40 ml

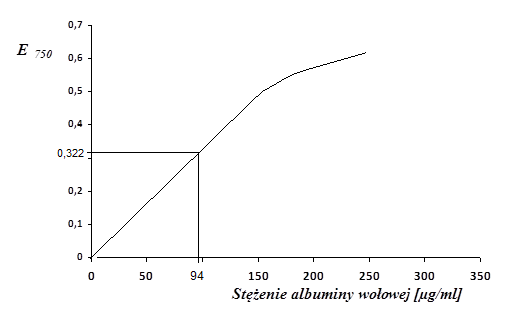
Aktywność całkowita enzymu

w poszczególnych frakcjach = ­­ = 1000 nKat

1800 s

**4.3. Obliczanie stężenia białka**

Jeżeli ekstynkcja mierzona przy długości fali 750 nm dla 100 × rozcieńczonej frakcji podkomórkowej wynosi np. 0,320, co po odczytaniu z wykresu kalibracyjnego dla albuminy odpowiada 94 μg/ml białka (ryc.6.),



Rycina 6. Przykład odczytu białka z wykresu kalibracyjnego.

Wtedy stężenie białka w nierozcieńczonej frakcji podkomórkowej wynosi:

100 × 94 μg/ml = 9400 μml = 9,4 mg/ml

Objętość frakcji wynosi 40 ml,

Czyli ilość białka całkowitego we frakcji 40 ml × 9,4 mg/ml = 376 mg.

Stężenie białka

[g/ml] x rozcieńczenie x objętość

(Odczyt z wykresu) frakcji

Stężenie białka w poszczególnych frakcjach =

1000 (zamiana g na mg)

W naszym przykładzie:

94 g x 100 x 40 ml

Stężenie białka w poszczególnych frakcjach = ­­­­­­­­­­­ = 376 mg

1000

**4.4. Obliczanie aktywności specyficznej (właściwej)**

Jeżeli aktywność enzymu we frakcji podkomórkowej zawierającej 376 mg białka wynosi 1 μKat = 1000 nKat,

to 376 mg białka posiada 1000 nKat aktywności

376 g białka posiada 1000 μKat aktywności

**376 kg** białka posiada **1000 mKat** aktywności

**1 kg** białka posiada ***x*** **mKat** aktywności

*x* = **2,659 mKat/kg** białka

czyli aktywność enzymu wynosi 2,659 mKat/kg białka.

**4.5. Obliczanie stopnia oczyszczania (na podstawie danych z tabeli III)**

Aktywność specyficzna enzymu w poszczególnych frakcjach

Stopień oczyszczania =

Aktywność specyficzna enzymu w homogenacie

**4.6. Obliczanie wydajności (na podstawie danych z tabeli III)**

Aktywność całkowita enzymu w poszczególnych frakcjach

Wydajność = x 100 %

Aktywność całkowita enzymu w homogenacie

Wnioski oraz uwagi należy wpisać do zeszytu.

**Piśmiennictwo:**

1. Bańkowski (red.), (2008): Biochemia. Podręcznik dla studentów uczelni medycznych, Elsevier Urban & Partner, Wrocław, s. 37-64
2. Witwicki J., Ardelt W. (red.), (1989): Elementy enzymologii, PWN, Warszawa, s. 38-61, 230-234.
3. Stryer L., (2000): Biochemia, Wydawnictwo Naukowe PWN, Warszawa, s. 198-213.
4. Zwierz K., Juszkiewicz J., Arciuch L., Gindzieński A., (1992): N-acetylo-β-heksozoami­nidaza-enzym chorób Tay- Sachsa i Sandhoffa., Postępy Biochemii, t.38, nr 3, s. 127-132.
5. Ostrowska L. Zwierz K., Koniusz Z., Gindzieński A., (1993): Rola, właściwości i znaczenie kliniczne N-acetylo-β-heksozoaminidazy., Postępy Higieny i Medycyny Doświadczalnej, t. 47, nr 1, s. 67-79.
6. Zwierz K., Arciuch L., Koniusz Z., Rostkowska K., (1994) Ćwiczenia z biochemii dla studentów Wydziału Farmaceutycznego, Oficyna Wydawnicza Akademii Medycznej w Białymstoku, Białystok, s. 14-25

1. \* Ilość nmoli pNP uwolnionego przez enzym zawarty w 50 l rozcieńczonej frakcji podkomórkowej w czasie 30 min. inkubacji. [↑](#footnote-ref-1)