|  |  |  |  |
| --- | --- | --- | --- |
| **Harmonogram ćwiczeń i prelekcji z przedmiotu Biochemia dla II roku studentów Farmacji 2023/24** | | | |
|  | **Data** | **Prelekcja** | **Ćwiczenia** |
| 1. | 9.10-13.10 | Koenzymy i grupy prostetyczne, znaczenie i rola. Koenzymy a witaminy. | BHP, kryteria zaliczenia przedmiotu.  Metody:  - sporządzanie roztworów i buforów, oznaczanie pH roztworów, pojemność buforowa, oznaczanie pH moczu (sucha analityka) |
| *Prowadzący* | | *mgr Kamil Piska* | *dr Paulina Koczurkiewicz-Adamczyk, mgr Kamil Piska* |
| 2. | 16.10-20.10 | Reaktywne formy tlenu i antyoksydanty. | Oczyszczanie i izolacja białek.  Metody:  - chromatografia cienkowarstwowa aminokwasów, ilościowe oznaczanie białka metodą Bradforda |
| *Prowadzący* | | *dr Karolina Słoczyńska* | *dr Paulina Koczurkiewicz-Adamczyk, dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła* |
| 3. | 23.10-27.10 | Budowa błon biologicznych. Rodzaje i zasady transportu przez błony biologiczne. | Kinetyka reakcji katalizowanych przez enzymy, znaczenie parametrów Km i Vmax, rodzaje inhibitorów reakcji enzymatycznych.  Metody:  - wyznaczanie stałych kinetycznych dla reakcji katalizowanej przez peroksydazę chrzanową |
| *Prowadzący* | | *dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła* | *mgr Kamil Piska, dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła* |
| 4. | 30.10  6.11-9.11 | Barwniki porfirynowe. Przemiany aminokwasów cz I. | Związki uczestniczące w przemianach bioenergetycznych.  Metody:  - oznaczanie aktywności dehydrogenazy bursztynianowej |
| *Prowadzący* | | *mgr Kamil Piska* | *dr Karolina Słoczyńska, mgr Kamil Piska* |
| 5. | 13.11-17.11 | Przemiany aminokwasów cz.II | Oznaczanie aktywności antyoksydacyjnej.  Metody:  - oznaczanie ilościowe glutationu metodą Ellmana, pomiar całkowitej zdolności antyoksydacyjnej metodą redukcji rodnika DPPH |
| *Prowadzący* | | *dr Karolina Słoczyńska* | *dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła, mgr Kamil Piska* |
| 6. | 20.11-24.11 | Hormony – podział, rola i znaczenie. Wtórne przekaźniki komórkowe. | Oznaczanie poziomu glukozy.  Metody:  - utlenianie glukozy z udziałem drożdży, oznaczanie poziomu cukru przy użyciu glukometru (sucha analityka) |
| *Prowadzący* | | *dr Paulina Koczurkiewicz-Adamczyk* | *dr Karolina Słoczyńska , dr Paulina Koczurkiewicz-Adamczyk* |
| 7. | 27.11-30.11  1.12 | Biosynteza oraz degradacja nukleotydów purynowych i pirymidynowych. | Zaburzenia lipidowe, analiza i interpretacja lipidogramów.  Metody:  - hydroliza tłuszczów, oznaczanie aktywności lipazy trzustkowej, izolacja cholesterolu |
| *Prowadzący* | | *dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła* | *mgr Kamil Piska, dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła* |
| 8. | 4.12-8.12 | Komórka nowotworowa i jej metabolizm. | Teoretyczne podstawy analizy restrykcyjnej, analiza DNA.  Metody*:*  - izolacja plazmidowego DNA, elektroforeza w żelu agarozowym |
| *Prowadzący* | | *dr Paulina Koczurkiewicz-Adamczyk* | *dr Katarzyna Wójcik-Pszczoła, dr Paulina Koczurkiewicz-Adamczyk* |
| 9. | 11.12-15.12 | Przypadki kliniczne | Odrabianie ćwiczeń |
| 10. | 8.01-12.01 | Zaliczenie praktyczne/Kolokwium z treści materiałowych zawartych w prelekcjach | |