



UNIVERSITÀ
DEGLI STUDI
DI PADOVA



Bollettino Notiziario - A.A. 2018/2019

LAUREA IN BIOTECNOLOGIE (ORD. 2011)

Curriculum: Corsi comuni

BIOLOGIA CELLULARE

Titolare: Prof.ssa LUISA DALLA VALLE

Periodo: I anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 56A+16L; 8,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Sono opportune conoscenze di base (scuola superiore) di chimica e biochimica e conoscenze preliminari di biologia cellulare.

Conoscenze e abilità da acquisire:

L'insegnamento intende fornire allo studente conoscenze di Biologia cellulare per: 1) comprendere i principi fondamentali relativi all'organizzazione e alla funzione della cellula eucariote animale, con particolare riferimento alle cellule dei mammiferi, e all'interazione tra cellule; 2) una conoscenza di base delle tecniche e approcci sperimentali utilizzati in biologia cellulare; 3) acquisire una terminologia scientifica appropriata. Attraverso le attività di laboratorio e l'elaborazione della relazione finale, lo studente potrà acquisire nozioni pratiche sugli alcuni argomenti trattati a lezione e imparare a lavorare all'interno di un gruppo.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso è organizzato in lezioni frontali (1) e attività di laboratorio (2). 1. Le conoscenze previste dal programma sono presentate nelle lezioni frontali utilizzando file powerpoint impostati con immagini da testi di biologia cellulare e articoli, schemi e filmati di animazioni dei processi cellulari. La riflessione critica e la discussione in aula verranno promosse mediante la somministrazione di domande da parte del docente volte a favorire il collegamento critico tra i vari argomenti trattati. Test di autovalutazione verranno periodicamente resi disponibili agli studenti nella pagina e-learning (<https://elearning.unipd.it/cmela/>) dell'insegnamento. 2. Le attività di laboratorio, (1 CFU, 16 ore di esercitazione), prevedono il diretto coinvolgimento degli studenti e riguardano: uso del microscopio, preparazione e osservazione di cellule in coltura (sia in sospensione che su substrato, analisi di mitosi in cellule animali e vegetali, analisi di preparati istologici. Costruzione di una curva di crescita di cellule in coltura. Al termine della settimana di laboratorio gli studenti sono chiamati a fare una relazione scritta su quanto acquisito rispondendo anche a domande di verifica.

Contenuti:

I contenuti del programma possono essere così suddivisi: 1) Generalità sull'evoluzione delle cellule. Principali caratteristiche di Procarioti ed Eucarioti. Dimensioni delle cellule e metodi di osservazione; separazione di cellule, di organelli e di macromolecole. Principali caratteristiche delle macromolecole biologiche utili alla comprensione dell'organizzazione e del funzionamento cellulare. (1 CFU di lezioni frontali) 2) Le membrane biologiche: composizione chimica, ultrastruttura, organizzazione molecolare. Permeabilità e trasporto di membrana. (1 CFU di lezioni frontali) 3) L'integrazione delle cellule nei tessuti attraverso adesioni cellula-cellula e cellula-matrice (le giunzioni e molecole di adesione, la matrice extracellulare). Specializzazioni della superficie cellulare: microvilli, ciglia e flagelli. (0.5 CFU di lezioni frontali) 4) I sistemi del citoscheletro (microtubuli, microfilamenti e filamenti intermedi, proteine motrici); interazione tra actina e miosina nelle cellule di muscolo scheletrico e in cellule non muscolari. (0.5 CFU di lezioni frontali) 5) Il sistema di membrane cellulari interne: struttura e funzioni del reticolo endoplasmatico, apparato di Golgi e lisosomi. La sequenza segnale e le modificazioni post-traduzionali delle proteine; la conformazione nativa e le proteine chaperone. Il trasporto vescicolare (meccanismi di formazione di vescicole: tipi di rivestimento e segnali di destinazione). Autofagia e turnover degli organelli cellulari. Esocitosi: secrezione costitutiva e regolata. Endocitosi e comparto endosomiale. (1 CFU di lezioni frontali) 6) I mitocondri e i cloroplasti: origine, organizzazione e funzioni. (0.5 CFU di lezioni frontali) 7) Nucleo: involucro nucleare, complesso del poro nucleare, organizzazione della cromatina, trasporto nucleo citoplasma. Il nucleolo: morfologia e funzione. (0.5 CFU di lezioni frontali) 8) Il ciclo cellulare: attività principali della cellula nelle varie fasi (G1-S-G2, M). Divisione cellulare: mitosi e citochinesi; meiosi e formazione dei gameti. La regolazione del ciclo cellulare: il ruolo delle cicline e l'attivazione delle chinasi ciclina dipendenti; i punti di controllo del ciclo cellulare. Proliferazione cellulare, segnali interni ed esterni. Cellule staminali. (1 CFU di lezioni frontali) 9) Apoptosi: aspetti morfologici e biochimici; meccanismi di controllo dell'apoptosi; attivazione delle caspasi iniziatrici ed effettrici. (0.5 CFU di lezioni frontali) 10) La comunicazione tra le cellule. Principali vie di segnalazione e meccanismi di trasduzione del segnale. (0.5 CFU di lezioni frontali)

Modalità di esame:

La verifica delle conoscenze acquisite è organizzata in una prova scritta, in aula informatica sulla piattaforma moodle, articolata in due parti: 1) Domande a risposta multipla, domande vero/falso, corrispondenze tra definizioni e termini e completamento di testi. Questa prova è volta a verificare le conoscenze generali e la comprensione dello studente con domande che spaziano su tutti gli argomenti presentati a lezione. 2) Domande aperte (due brevi e un componimento articolato), volte ad evidenziare le conoscenze, il linguaggio scientifico e le capacità di sintesi acquisite durante il corso. Esempi di prove scritte di esame fanno parte delle attività online (test di autovalutazione).

Criteri di valutazione:

I criteri di valutazione delle conoscenze e abilità acquisite sono: 1) capacità di descrivere la struttura e il funzionamento della cellula; 2) capacità critica di collegamento tra argomenti diversi e completezza delle conoscenze acquisite; 3) conoscenza degli approcci sperimentali discussi a lezione; 4) capacità di sintesi; 5) utilizzo di un linguaggio scientifico appropriato.

Testi di riferimento:

Wayne M. Becker - Lewis J. Kleinsmith - Jeff Hardin - Gregory Paul Bertoni, Il mondo della cellula.. : Edizioni Pearson, 2014 George Plopper, Biologia della cellula.. : Zanichelli, 2016 Ginelli E, Malcovati M, Molecole, Cellule e Organismi. : Edises, 2016

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il materiale didattico predisposto dal docente per le lezioni frontali e per la presentazione delle attività di laboratorio (ppt, dispense) è reperibile dagli studenti nella pagina del corso della piattaforma e-learning: <https://elearning.unipd.it/cmela/>.

BIOLOGIA MOLECOLARE

Titolare: Prof.ssa ELISABETTA BERGANTINO

Periodo: Il anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 48A+16L; 7,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Biochimica, Biologia cellulare, Genetica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Fornire gli elementi culturali per comprendere le relazioni tra organizzazione e funzione delle molecole - acidi nucleici e proteine - presenti nella cellula. Fornire i mezzi per un approccio molecolare alla comprensione dell'espressione del genoma e della sua regolazione.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali ed esercitazioni in laboratorio.

Contenuti:

CENNI STORICI SULLA NASCITA DELLA BIOLOGIA MOLECOLARE. La natura del materiale genetico; la doppia elica, dogma centrale. LA STRUTTURA DEL DNA. Le strutture del DNA (A,B,Z); parametri; conformazioni locali alternative: cruciformi, strutture non appaiate, curvatura; topologia del DNA e DNA topoisomerasi. STRUTTURA DELL'RNA tRNA, RNA ribosomiale. Il codice genetico e le mutazioni a soppressione. LA REPLICAZIONE DEL DNA. L'apparato enzimatico della replicazione; le DNA polimerasi; fedeltà di replicazione; correzione di bozze; replicazione di DNA circolare e lineare; telomeri, telomerasi; Modelli di replicazione; il replicone: origini di replicazione batteriche; sequenze ARS eucariotiche. TRASCRIZIONE NEI PROCARIOTI. RNA polimerasi; subunità; inibitori, mutanti; complesso chiuso e aperto; il promotore, sequenze conservate; fattori sigma; regolazione genetica del fago lambda; Interazioni tra DNA e proteine: meccanismi molecolari; come viene letta l'elica del DNA; Operoni e l'esempio paradigmatico dell'operone lac. TRASCRIZIONE NEGLI EUCARIOTI. RNA polimerasi I II e III. Caratteristiche distintive, attività, inibitori; Pol II: promotori, caratteristiche, sequenze consensus; enhancers, sequenze UAS; fattori di trascrizione: di base, generali e specifici. Interazione DNA proteine principali motivi strutturali di legame al DNA, attivazione, multimerizzazione. Pol III: promotori, caratteristiche, fattori di trascrizione; elementi comuni Pol II e III. Pol I: promotore, fattori di trascrizione. MATURAZIONE DEGLI RNA. Eucarioti: splicing; categorie di introni; meccanismi di splicing; autosplicing; RNA catalitico, implicazioni evolutive; enzimi con componenti ad RNA e proteine; piccoli RNA nucleari. LA TRADUZIONE. RNA ribosomali e tRNA; ribosomi; la sintesi proteica; fattori d'inizio e di allungamento. Il Ribosoma come macchina molecolare. Terminazione rho dipendente e indipendente; antiterminazione; PolyA e terminazione negli eucarioti. Operoni lattosio, triptofano; regolazioni negative e positive STRUTTURA E FUNZIONE DELLA CROMATINA ed EPIGENETICA. Istoni; studi con nucleasi; nucleosomi, proprietà strutturali; paradosso del numero di legame; nucleosomi e topologia; cromatina attiva, siti ipersensibili alla DNasi; organizzazione della cromatina e ed espressione genica; nucleosomi regolativi. Strutture di ordine superiore, la matrice nucleare, composizione, caratteristiche. LIVELLI DI REGOLAZIONE. Modificazioni dell'mRNA: poliadenilazione e CAP. Problematica della regolazione negli eucarioti come sistema

combinatorio. Esempi di regolazione a livello di modificatori della cromatina; l'RNA come regolatore, siRNA, miRNA, ceRNA. Esempi paradigmatici sulle strategie regolatorie dell'espressione genica **TECNICHE PRINCIPALI** DNA: elettroforesi d'agarosio e poliacrilamide; marcatura con isotopi radioattivi; mappe di restrizione; determinazione delle sequenze; southern blotting; footprinting; complessi DNA-proteine ritardo elettroforetico; reazione a catena della polimerasi (PCR).

Modalità di esame:

scritti con domande aperte e a scelta multipla

Criteri di valutazione:

Verifica dell'acquisizione di un linguaggio appropriato e specifico sulle tematiche proposte. Verifica della comprensione dei livelli di regolazione dell'espressione e della conservazione del genoma nelle cellule batteriche ed eucariotiche con capacità analitica e sintetica.

Testi di riferimento:

Amaldi, Francesco, Benedetti Piero, Pesole Graziano, Plevani Paolo, Biologia molecolare. Rozzano (MI): Casa Editrice Ambrosiana, 2017 Watson JD, Biologia molecolare del gene. Milano: Zanichelli, 2015

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Testi di riferimento. E' attiva la piattaforma e-learning dove gli studenti possono trovare il materiale didattico e iscriversi a un forum per fare domande e avere chiarimenti. I materiali di studio consistono nelle presentazioni power point utilizzate a lezione, e alcuni lavori scientifici originali su alcuni esperimenti descritti a lezione.

BIOTECNOLOGIE APPLICATE A CELLULE E ORGANISMI ANIMALI

Titolare: Prof.ssa GIOVANNA PONTARIN

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 32A+32L; 6,00

Prerequisiti:

Per la fruizione ottimale dell'insegnamento, lo studente deve possedere conoscenze di genetica, biologia molecolare, morfologia, fisiologia e biochimica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

L'insegnamento è diviso in due moduli: Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali; Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. Dall'AA 2017-18, i due moduli possono essere fruiti anche come corsi singoli, rispettivamente con i codici SCP7081217 (Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali) e SCP7081218 (Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali). A) Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali. La parte teorica del corso tratta la descrizione dei più comuni metodi di messa e mantenimento in vitro di cellule animali derivanti dai più comuni sistemi sperimentali (mammifero, zebrafish, Drosophila), dell'induzione controllata di processi ontogenetici, della manipolazione genetica di organismi animali, di alcune delle loro più rilevanti applicazioni e dei metodi attualmente disponibili per consentire la rilevazione a livello subcellulare di proteine reporter fluorescenti, ampiamente usate nella ricerca biomedica. La parte pratica ha lo scopo di far prendere confidenza agli studenti con alcuni protocolli di base per la coltura in vitro di cellule, tra cui le staminali, e tessuti animali, il loro differenziamento controllato, le prospettive del loro uso terapeutico, le possibilità di sviluppare biosensori vitali e animali transgenici utili nella ricerca di nuove vie molecolari di controllo, terapie farmacologiche o nella rivelazione di molecole tossiche in campioni ambientali. B) Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. La parte teorica del corso tratta la descrizione dei più comuni metodi di messa e mantenimento in vitro di tessuti e cellule vegetali, dell'induzione controllata di processi ontogenetici, della manipolazione genetica delle piante, facendo particolare riferimento a organismi modello come carota, tabacco e arabidopsis. Verranno mostrati esempi di alcune delle più rilevanti applicazioni delle biotecnologie vegetali, dei metodi molecolari attualmente disponibili per consentire la rilevazione di piante geneticamente modificate o di loro derivati in prodotti alimentari e delle tendenze in atto per lo sviluppo di nuove tecnologie e prodotti. La parte pratica ha lo scopo di far prendere confidenza agli studenti con alcuni protocolli di base per la coltura in vitro di cellule e tessuti vegetali, il loro differenziamento controllato, la produzione di protoplasti, l'introduzione di DNA esogeno, l'estrazione da tessuti vegetali di metaboliti, acidi nucleici, e proteine, utilizzati per la rilevazione di geni di interesse e per saggi enzimatici, tra cui quelli di proteine reporter.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

L'attività è organizzata in lezioni frontali (4+4 CFU) e di laboratorio (2+2 CFU). L'attività frontale prevede l'utilizzo di strumenti multimediali e lavori di discussione e confronto in piccoli gruppi, mentre quella di laboratorio l'utilizzo di strumenti disponibili presso un moderno laboratorio di biotecnologie animali e vegetali (cappe a flusso laminare per la manipolazione di tessuti e cellule in sterilità, incubatori di crescita, microscopi, sistemi di elettroforesi di biomolecole, termociclatori, centrifughe, ecc). L'attività di laboratorio sarà organizzata in gruppi.

Contenuti:

Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali. Le colture cellulari e le loro applicazioni. Isolamento di cellule da un organismo. Tipi di colture: coltura primaria, linea finita e linea continua/trasformata. Condizioni ottimali per il mantenimento delle cellule in coltura (ambiente extracellulare, modalità di crescita). Caratteristiche essenziali di un laboratorio di colture cellulari. Sterilità e controllo di contaminazioni. Parametri per la caratterizzazione e il monitoraggio di cellule in coltura. Valutazione della vitalità e della proliferazione. Introduzione di DNA esogeno nelle cellule di mammifero: trasfezioni stabili e transienti, metodi di trasfezione. Senescenza cellulare: marker di senescenza e significato fisiologico. GFP e le sue principali applicazioni: localizzazione subcellulare di proteine, analisi delle interazioni proteina-proteina (FRET), analisi della dinamica delle proteine (FRAP), GFP fotoattivabili. Cellule staminali: origine delle cellule staminali, caratteristiche delle cellule staminali embrionali e adulte. Cellule staminali indotte. Mantenimento in coltura di cellule staminali e le loro prospettive/applicazioni in campo terapeutico. Modelli animali: Generazione di animali transgenici (e.g. topo, Zebrafish). Utilizzo di animali transgenici come sensori di vie cellulari. Metodiche di genetica diretta e inversa in modelli animali (ad esempio, ricombinazione omologa, ENU, CRISPR-Cas9). Tecniche di microscopia avanzate applicate a modelli animali (GFP e suoi derivati). Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. Le basi della coltura di cellule vegetali: mezzi di coltura, tecniche di coltura asettica e attrezzature indispensabili. Esempi di colture in vitro di tabacco, Arabidopsis, carota. Embriogenesi somatica: mantenimento di colture embriogeniche, induzione, sviluppo e maturazione dell'embrione in vari sistemi modello vegetali (carota e tabacco). I semi artificiali. Propagazione clonale. Isolamento, coltura e fusione di protoplasti. La conservazione del germoplasma: conservazione del polline, di specie propagate vegetativamente e di specie propagate per seme. Impatto sull'agricoltura mondiale delle biotecnologie vegetali e della produzione di piante geneticamente modificate. Trasformazione delle piante. Tecniche per la trasformazione delle piante (trasformazione mediata da PEG, elettroporazione, tecnica biolistica, mediata da Agrobacterium sp, mediata da virus). Vettori usati nella trasformazione genetica delle piante e loro ottimizzazione. Nuove tecniche di genome editing applicate a sistemi vegetali modello. Ruolo della transgenesi negli studi di genomica funzionale. Esempi di utilizzo di colture cellulari e piante transgeniche come bioreattori per la produzione di sostanze utili (farmaci, enzimi industriali, biocarburanti).

Modalità di esame:

Lo studente sarà ammesso all'esame dopo aver frequentato le attività dell'insegnamento e consegnato la relazione sull'attività di laboratorio. L'esame sarà un compito scritto con quesiti relativi sia alla parte teorica che pratica del programma.

Criteri di valutazione:

Lo studente sarà valutato sulla sua capacità di esporre in modo chiaro, conciso, critico e con la necessaria appropriatezza lessicale, gli argomenti in programma. L'impegno e i risultati della parte pratica peseranno per circa il 25% sul voto finale dell'esame.

Testi di riferimento:

Mariottini G.L., Capicchioni V., Introduzione alle colture cellulari. : Tecniche nuove, Jennie P. Mather and David Barnes, Animal cell Culture Methods Methods in Cell Biology Vol 57. : Academic Press, Pasqua, Gabriella; Cozzolino, Salvatore, Biologia cellulare e biotecnologie vegetali Gabriella PasquaS. Cozzolino ... [et al.]. Padova: Piccin, 2011 Flavia Zucco e Vera Bianchi, Nozioni di Colture cellulari. : Lombardo editore,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Saranno indicati dei libri di biotecnologie animali e vegetali cui fare riferimento. Durante le lezioni il docente indicherà i capitoli dei vari libri consigliati in cui sarà possibile reperire le informazioni relative alla lezione. Altri materiali, come articoli scientifici, saranno messi a disposizione dai docenti, anche usando la piattaforma Moodle.

BIOTECNOLOGIE APPLICATE A CELLULE E ORGANISMI VEGETALI

Titolare: Prof. LIVIO TRAINOTTI

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 32A+32L; 6,00

Prerequisiti:

Per la fruizione ottimale dell'insegnamento, lo studente deve possedere conoscenze di genetica, biologia molecolare, morfologia, fisiologia e biochimica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

L'insegnamento è diviso in due moduli: Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali; Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. Dall'AA 2017-18, i due moduli possono essere fruiti anche come corsi singoli, rispettivamente con i codici SCP7081217 (Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali) e SCP7081218 (Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali). A) Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali. La parte teorica del corso tratta la descrizione dei più comuni metodi di messa e mantenimento in vitro di cellule animali derivanti dai più comuni sistemi sperimentali (mammifero, zebrafish, Drosophila), dell'induzione controllata di processi ontogenetici, della manipolazione genetica di organismi animali, di alcune delle loro più rilevanti applicazioni e dei metodi attualmente disponibili per consentire la rilevazione a livello subcellulare di proteine reporter fluorescenti, ampiamente usate nella ricerca biomedica. La parte pratica ha lo scopo di far prendere confidenza agli studenti con alcuni protocolli di base per la coltura in vitro di cellule, tra cui le staminali, e tessuti animali, il loro differenziamento controllato, le prospettive del loro uso terapeutico, le possibilità di sviluppare biosensori vitali e animali transgenici utili nella ricerca di nuove vie molecolari di controllo, terapie farmacologiche o nella rivelazione di molecole tossiche in campioni ambientali. B) Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. La parte teorica del corso tratta la descrizione dei più comuni metodi di messa e mantenimento in vitro di tessuti e cellule vegetali, dell'induzione controllata di processi ontogenetici, della manipolazione genetica delle piante, facendo particolare riferimento a organismi modello come carota, tabacco e arabidopsis. Verranno mostrati esempi di alcune delle più rilevanti applicazioni delle biotecnologie vegetali, dei metodi molecolari attualmente disponibili per consentire la rilevazione di piante geneticamente modificate o di loro derivati in prodotti alimentari e delle tendenze in atto per lo sviluppo di nuove tecnologie e prodotti. La parte pratica ha lo scopo di far prendere confidenza agli studenti con alcuni protocolli di base per la coltura in vitro di cellule e tessuti vegetali, il loro differenziamento controllato, la produzione di protoplasti, l'introduzione di DNA esogeno, l'estrazione da tessuti vegetali di metaboliti, acidi nucleici, e proteine, utilizzati per la rilevazione di geni di interesse e per saggi enzimatici, tra cui quelli di proteine reporter.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

L'attività è organizzata in lezioni frontali (4+4 CFU) e di laboratorio (2+2 CFU). L'attività frontale prevede l'utilizzo di strumenti multimediali e lavori di discussione e confronto in piccoli gruppi, mentre quella di laboratorio l'utilizzo di strumenti disponibili presso un moderno laboratorio di biotecnologie animali e vegetali (cappe a flusso laminare per la manipolazione di tessuti e cellule in sterilità, incubatori di crescita, microscopi, sistemi di elettroforesi di biomolecole, termociclatori, centrifughe, ecc). L'attività di laboratorio sarà organizzata in gruppi.

Contenuti:

Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali. Le colture cellulari e le loro applicazioni. Isolamento di cellule da un organismo. Tipi di colture: coltura

primaria, linea finita e linea continua/trasformata. Condizioni ottimali per il mantenimento delle cellule in coltura (ambiente extracellulare, modalità di crescita). Caratteristiche essenziali di un laboratorio di colture cellulari. Sterilità e controllo di contaminazioni. Parametri per la caratterizzazione e il monitoraggio di cellule in coltura. Valutazione della vitalità e della proliferazione. Introduzione di DNA esogeno nelle cellule di mammifero: trasfezioni stabili e transienti, metodi di trasfezione. Senescenza cellulare: marker di senescenza e significato fisiologico. GFP e le sue principali applicazioni: localizzazione subcellulare di proteine, analisi delle interazioni proteina-proteina (FRET), analisi della dinamica delle proteine (FRAP), GFP fotoattivabili. Cellule staminali: origine delle cellule staminali, caratteristiche delle cellule staminali embrionali e adulte. Cellule staminali indotte. Mantenimento in coltura di cellule staminali e le loro prospettive/applicazioni in campo terapeutico. Modelli animali: Generazione di animali transgenici (e.g. topo, Zebrafish). Utilizzo di animali transgenici come sensori di vie cellulari. Metodiche di genetica diretta e inversa in modelli animali (ad esempio, ricombinazione omologa, ENU, CRISPR-Cas9). Tecniche di microscopia avanzate applicate a modelli animali (GFP e suoi derivati). Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. Le basi della coltura di cellule vegetali: mezzi di coltura, tecniche di coltura asettica e attrezzature indispensabili. Esempi di colture in vitro di tabacco, Arabidopsis, carota. Embriogenesi somatica: mantenimento di colture embriogeniche, induzione, sviluppo e maturazione dell'embrione in vari sistemi modello vegetali (carota e tabacco). I semi artificiali. Propagazione clonale. Isolamento, coltura e fusione di protoplasti. La conservazione del germoplasma: conservazione del polline, di specie propagate vegetativamente e di specie propagate per seme. Impatto sull'agricoltura mondiale delle biotecnologie vegetali e della produzione di piante geneticamente modificate. Trasformazione delle piante. Tecniche per la trasformazione delle piante (trasformazione mediata da PEG, elettroporazione, tecnica biolistica, mediata da Agrobacterium sp, mediata da virus). Vettori usati nella trasformazione genetica delle piante e loro ottimizzazione. Nuove tecniche di genome editing applicate a sistemi vegetali modello. Ruolo della transgenesi negli studi di genomica funzionale. Esempi di utilizzo di colture cellulari e piante transgeniche come bioreattori per la produzione di sostanze utili(farmaci, enzimi industriali, biocarburanti).

Modalità di esame:

Lo studente sarà ammesso all'esame dopo aver frequentato le attività dell'insegnamento e consegnato la relazione sull'attività di laboratorio. L'esame sarà un compito scritto con quesiti relativi sia alla parte teorica che pratica del programma.

Criteri di valutazione:

Lo studente sarà valutato sulla sua capacità di esporre in modo chiaro, conciso, critico e con la necessaria appropriatezza lessicale, gli argomenti in programma. L'impegno e i risultati della parte pratica peseranno per circa il 25% sul voto finale dell'esame.

Testi di riferimento:

Mariotti G.L., Capicchioni V., Introduzione alle colture cellulari. : Tecniche nuove, Jennie P. Mather and David Barnes, Animal cell Culture Methods Methods in Cell Biology Vol 57. : Academic Press, Pasqua, Gabriella; Cozzolino, Salvatore, Biologia cellulare e biotecnologie vegetali Gabriella Pasqua S. Cozzolino ... [et al.]. Padova: Piccin, 2011 Flavia Zucco e Vera Bianchi, Nozioni di Colture cellulari. : Lombardo editore,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Saranno indicati dei libri di biotecnologie animali e vegetali cui fare riferimento. Durante le lezioni il docente indicherà i capitoli dei vari libri consigliati in cui sarà possibile reperire le informazioni relative alla lezione. Altri materiali, come articoli scientifici, saranno messi a disposizione dai docenti, anche usando la piattaforma Moodle.

C.I. DI BIOCHIMICA

Titolare: Prof.ssa MARISA BRINI

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Prerequisiti:

Elementi dei corsi di Fisica, Chimica generale, Chimica organica Elementi di Termodinamica chimica, Cinetica chimica, Elettrochimica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Conoscenza delle molecole fondamentali della chimica degli organismi viventi. Comprensione dei meccanismi fondamentali su cui è basato il funzionamento della cellula. Conoscenza delle vie metaboliche e dei loro meccanismi di regolazione. Apprendimento di alcune delle tecniche di laboratorio della biochimica.

Modalità di esame:

Prova scritta di tipo questionario a scelta multipla e quesiti a risposta aperta sugli argomenti trattati a lezione.

Criteri di valutazione:

Viene valutata complessivamente la comprensione degli argomenti dei due moduli Biochimica 1 e Biochimica 2, considerando positivamente le prove d'esame che dimostrano una conoscenza degli argomenti del corso sufficiente ad affrontare con cognizione di causa i corsi successivi. Viene valutata la capacità di sintesi e la proprietà della terminologia utilizzata.

Moduli del C.I.:

Biochimica 1
Biochimica 2

BIOCHIMICA 1

Titolare: Prof.ssa MARISA BRINI

Periodo: Il anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Contenuti:

Proteine (1,25 CFU, 10 ore). Struttura e proprietà generali degli aminoacidi. Classificazione degli aminoacidi. Aminoacidi modificati. Legame peptidico e polipeptidi. Gerarchia strutturale delle proteine. Struttura primaria, secondaria, terziaria e quaternaria delle proteine; motivi e domini proteici, modifiche post-traduzionali; gruppi prostetici. Domini strutturali e rapporto struttura e funzione. Denaturazione. Protein folding. Proteine deputate al trasporto dell'ossigeno (0,75 CFU, 6 ore). Emoproteine : mioglobina ed emoglobina. Allosteria e meccanismi di legame cooperativo. Effettori allosterici. Proteine enzimatiche (1 CFU, 8 ore). Catalisi e cinetica enzimatica. Modello di Michaelis-Menten. Significato e determinazione di v_{max} , K_m e k_{cat} . Profilo energetico di una reazione enzimatica. Meccanismi catalitici. Regolazione dell'attività enzimatica e meccanismi di inibizione. Carboidrati (0,75 CFU, 6 ore). Monosaccaridi, disaccaridi e polisaccaridi. Legame glicosidico. Glicoproteine, glicolipidi, proteoglicani. Lipidi e membrane (0,75 CFU, 6 hours). Struttura e proprietà dei lipidi

(acidi grassi, triacilgliceroli, cere). Lipidi di membrana (glicerolfosfolipidi, sfingolipidi, glicosfingolipidi, colesterolo). Vitamine liposolubili. Struttura e proprietà delle membrane. Fluidità e asimmetria delle membrane. Proteine di membrana e loro struttura. Cenni sui meccanismi di trasporto. Biosegnalazione (0,5 CFU, 4 ore). Esempi di meccanismi molecolari di trasduzione del segnale Esercitazioni (1 CFU, 16 ore): - spettro di assorbimento del flavin mononucleotide (FMN) nelle forme ossidata e ridotta- determinazione della concentrazione proteica con il metodo del biuretto- determinazione dei valori di K_m e v_{max} dell'enzima lattato deidrogenasi (LDH)-

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali (40 ore) Esperienze in laboratorio (16 ore)

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Le diapositive utilizzate a lezione sono disponibili su piattaforma Moodle (<https://elearning.unipd.it/biologia/>) Si raccomanda l'utilizzo di testi di riferimento

Testi di riferimento:

David L. Nelson, Michael M. Cox, I principi di Biochimica di Lehninger. : Zanichelli, R.H. Garret, C.M. Grisham, Biochimica. : Piccin,

BIOCHIMICA 2

Titolare: Prof.ssa PAOLA COSTANTINI

Periodo: Il anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Contenuti:

Argomenti delle lezioni frontali: 1. Concetti di metabolismo: cinetica chimica, enzimi, ossidazioni biologiche 2. Glicolisi 3. Ciclo di Krebs 4. Gluconeogenesi e Glicogenolisi 5. Fosforilazione Ossidativa 6. Assorbimento e Catabolismo dei lipidi 7. Lipogenesi e biosintesi degli steroli 8. Metabolismo degli amminoacidi 9. Metabolismo degli acidi nucleici 10. Integrazione del metabolismo in dieta e digiuno Esperienza di laboratorio: Le tecniche di separazione di proteine (SDS-PAGE) e analisi di western blot su proteine purificate e su estratti proteici totali di Escherichia coli.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Le attività prevedono sia ore di lezione in aula, in cui i contenuti del corso vengono illustrati agli studenti mediante proiezione di file powepoint, che esercitazioni di laboratorio, in cui gli studenti vengono suddivisi in gruppi di tre (massimo quattro) in modo da favorire la partecipazione attiva di tutti alle esperienze proposte. Le esercitazioni vengono introdotte da una lezione frontale in aula, che le descrive sia dal punto di vista teorico e pratico che in termini di applicazioni in ambito biotecnologico; un'ulteriore lezione frontale viene dedicata alla discussione collettiva dei risultati ottenuti dai diversi gruppi.

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il docente fornisce diapositive (file powerpoint) e dispense con la descrizione delle esperienze di laboratorio e con i protocolli. Tutti i files vengono caricati sulla piattaforma Moodle, quotidianamente aggiornata.

Testi di riferimento:

David L. Nelson and Michael M. Cox., I principi di biochimica di Lehninger.. Bologna: Zanichelli, 2010

CHIMICA 1 (CHIMICA GENERALE E INORGANICA E CHIMICA FISICA)

Titolare: Prof. ALFONSO ZOLEO

Periodo: I anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 64A+16E+16L; 10,00

Prerequisiti:

Nessun prerequisito

Conoscenze e abilità da acquisire:

Conoscenze e abilità da acquisire Il corso è articolato in una parte di chimica generale, che comprende esercitazioni di stechiometria e laboratorio, e una parte di chimica fisica. CHIMICA GENERALE Il corso intende fornire una prima alfabetizzazione chimica rigorosa. Scopo delle esercitazioni è l'acquisizione degli elementi di base della stechiometria. Le esperienze di laboratorio consentono la familiarizzazione con semplici apparecchiature e con le procedure di uso comune. Il corso mira a fornire conoscenze di base sulla chimica generale, enumerabili in cinque punti: 1) Leggi fondamentali della chimica (conservazione della massa, delle specie, delle cariche, relazioni della tavola periodica, etc.) 2) Nomenclatura chimica delle specie (simboli atomici, isotopi, nomi dei composti, etc.) 3) Struttura della materia (concetto di atomo, molecola, solido, liquido, legame chimico, etc.) 4) Trasformazioni della materia (trasformazioni fisiche, reazioni chimiche, notazioni delle reazioni, equilibri, etc.) 5) Stechiometria (misure ponderali: misura del pH, calcolo di concentrazioni, titolazioni, etc.) Al termine del percorso formativo, lo studente dovrebbe essere in grado di: 1) Esporre e commentare le leggi della chimica 2) Avere padronanza della terminologia e nomenclatura della chimica 3) Avere conoscenze specifiche della struttura microscopica della materia (atomi, molecole, ioni, elettroni, configurazione elettronica, orbitali...) 4) Saper scrivere una generica reazione, bilanciarla ed indicarne le varie parti 5) Effettuare calcoli stechiometrici (preparazione di soluzioni a titolo noto, calcolo di concentrazioni, determinazione del pH, determinazione della solubilità, calcoli di potenziali REDOX di elettrodi in celle elettrochimiche, etc.). CHIMICA FISICA Il corso fornisce elementi di base sulla termodinamica di equilibrio chimica e sulla cinetica chimica, enumerabili nei seguenti punti: 1) I concetti (calore, lavoro, temperatura, pressione, volume, velocità di reazione, ordine di reazione etc.) 2) I modelli (sistema chiuso, aperto, isolato, le fasi, il gas perfetto, etc.) 3) Le trasformazioni (fisiche, chimiche, adiabatiche, isocore, isoterme, espansioni, compressioni, reversibili, irreversibili) 4) Le leggi (leggi dei gas, prima legge della termodinamica, seconda legge, legge di Hess, legge di Arrhenius, etc.) 5) Le grandezze termodinamiche (entalpia, entropia, energia libera, costante cinetica) 6) Le applicazioni alle reazioni chimiche (spontaneità, verso di reazione, calore liberato, velocità di decadimento, etc.) 7) La costante di equilibrio e la sua dipendenza da temperatura e pressione. Al termine del percorso formativo lo studente dovrebbe essere in grado di: 1) Avere chiari i concetti di base (calore, lavoro, temperatura, velocità di reazione, etc.) sapendoli definire 2) Saper collegare il tipo di trasformazioni chimico fisiche e il tipo di grandezze termodinamiche in gioco 3) Saper eseguire calcoli chimico fisici delle grandezze/variabili in gioco (calcolo di pressioni, pressioni parziali, volume, variazioni di entalpia, entropia, energia libera, costanti di equilibrio etc.). 4) conoscere i fattori in base ai quali si può controllare il verso di una reazione e gli effetti di calore, pressione e temperatura sulle costanti di equilibrio e cinetica di una reazione.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni ed esercitazioni numeriche in aula; esercitazioni di laboratorio.

Contenuti:

CHIMICA GENERALE Atomi, isotopi, ioni; numero atomico e di massa. Molecole, composti. Massa atomica e molare, mole; nomenclatura. Bilanciamento delle reazioni chimiche. Stechiometria delle reazioni: reagente limitante; resa teorica e percentuale. Concentrazioni delle soluzioni; Modello quantomeccanico dell'atomo: numeri quantici, orbitali; configurazioni elettroniche (principio di esclusione e regola di Hund); proprietà periodiche degli elementi. Legame chimico: 1) Legame ionico. 2) Legame covalente: formule di Lewis e di risonanza; teoria VSEPR; del legame di valenza e degli orbitali molecolari. 3) Legame a idrogeno. Equilibrio chimico nelle reazioni omogenee ed eterogenee; costante di equilibrio; equilibri in fase gassosa; equilibri in soluzione; principio di Le Chatelier. Equilibri acido-base: Definizioni e tipologie di acidi e basi; pH. Reazioni di idrolisi; soluzione tampone; titolazioni acido-base. Composti poco solubili: Prodotto di solubilità e solubilità molare. Effetto dello ione comune, del pH e della formazione di ioni complessi sulla solubilità. Cenni di elettrochimica: Celle elettrochimiche ed elettrodi. Forza elettromotrice (fem) di cella e potenziale elettrodico. Legge di Nernst, Relazione tra potenziale di cella, energia libera e costante di equilibrio. Esempi di pile e calcolo delle relative fem. Elettrolisi. Le esercitazioni numeriche in aula prevedono lo svolgimento di esercizi relativi agli argomenti trattati. Le esercitazioni di laboratorio verteranno su argomenti di chimica generale ed inorganica. CHIMICA FISICA Termodinamica: Sistemi fisici e chimici. Stati di aggregazione della materia. Variabili di stato estensive e intensive. Funzioni di stato ed equazioni di stato. Gas perfetti e reali. Principio zero. Primo principio: lavoro, calore ed energia interna. Entalpia. Entalpia standard di transizione di fase, di reazione e di formazione. Legge di Hess. Legge di Kirchhoff. Trasformazioni reversibili e non reversibili. Secondo principio: entropia e spontaneità dei processi in condizioni adiabatiche. Terzo principio, legge di Debye e entropia assoluta. Energia libera di Gibbs e spontaneità dei processi. Potenziale chimico. Spontaneità delle reazioni chimiche ed equilibrio di reazione. Energia libera standard di reazione e costante di equilibrio. Transizioni ed equilibri di fase. Equazioni di Clapeyron e di Clausius-Clapeyron. Soluzioni ideali e reali. Proprietà colligative. Pressione osmotica. Cinetica chimica: Velocità di reazione; leggi e costanti cinetiche. Tempo di dimezzamento. Meccanismi di reazione. Legge di Arrhenius. Cenni di catalisi.

Modalità di esame:

Prova scritta. Relazioni di laboratorio

Criteri di valutazione:

Criteri di valutazione delle esperienze di laboratorio: correttezza, completezza e concisione nella stesura delle relazioni. Nella prova scritta lo studente deve dimostrare di aver acquisito i concetti fondamentali della chimica risolvendo problemi e rispondendo a domande aperte. Criteri di valutazione: correttezza dei risultati numerici, esplicitazione dei procedimenti attuati, coerenza tra risultati logicamente interdipendenti e rigore nell'utilizzo delle unità di misura.

Testi di riferimento:

Petrucci, Ralph H.; Herring, F. Geoffrey; Madura, Jeffrey D.; Bissonette, Carey, Chimica generale. Principi ed applicazioni moderne. Padova: Piccin, 2013
Paterno Parsi, A.; Parsi, A.; Pintauer, T.; Gelmini, L.; Hilts, R.W., Esercizi Svolti - Chimica Generale. Principi ed applicazioni moderne di Petrucci-Herring-Madura-Bissonette. Padova: Piccin, 2015
Paterno Parsi, A.; Parsi, A.; Pintauer, T.; Gelmini, L.; Hilts, R.W., Soluzione degli esercizi - Chimica Generale. Principi ed applicazioni moderne di Petrucci-Herring-Madura-Bissonette. Padova: Piccin, 2014
Atkins, Peter; de Paula, Julio, Elementi di chimica fisica. Bologna: Zanichelli, 2018

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti di lezione, materiale scaricabile dal sito web dei docenti

CHIMICA 1 (CHIMICA GENERALE E INORGANICA E CHIMICA FISICA)

Titolare: Prof.ssa LAURA ORIAN

Periodo: I anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 64A+16E+16L; 10,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Nessun prerequisito.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso è articolato in una parte di chimica generale, che comprende esercitazioni di stechiometria e laboratorio, e una parte di chimica fisica. CHIMICA GENERALE Il corso intende fornire una prima alfabetizzazione chimica rigorosa. Scopo delle esercitazioni è l'acquisizione degli elementi di base della stechiometria. Le esperienze di laboratorio consentono la familiarizzazione con semplici apparecchiature e con le procedure di uso comune. Il corso mira a fornire conoscenze di base sulla chimica generale, enumerabili in cinque punti: 1) Leggi fondamentali della chimica (conservazione della massa, delle specie, delle cariche, relazioni della tavola periodica, etc.) 2) Nomenclatura chimica delle specie (simboli atomici, isotopi, nomi dei composti, etc.) 3) Struttura della materia (concetto di atomo, molecola, solido, liquido, legame chimico, etc.) 4) Trasformazioni della materia (trasformazioni fisiche, reazioni chimiche, notazioni delle reazioni, equilibri, etc.) 5) Stechiometria (misure ponderali: misura del pH, calcolo di concentrazioni, titolazioni, etc.) Al termine del percorso formativo, lo studente dovrebbe essere in grado di: 1) Esporre e commentare le leggi della chimica 2) Avere padronanza della terminologia e nomenclatura della chimica 3) Avere conoscenze specifiche della struttura microscopica della materia (atomi, molecole, ioni, elettroni, configurazione elettronica, orbitali...) 4) Saper scrivere una generica reazione, bilanciarla ed indicarne le varie parti 5) Effettuare calcoli stechiometrici (preparazione di soluzioni a titolo noto, calcolo di concentrazioni, determinazione del pH, determinazione della solubilità, calcoli di potenziali REDOX di elettrodi in celle elettrochimiche, etc.). CHIMICA FISICA Il corso fornisce elementi di base sulla termodinamica di equilibrio chimica e sulla cinetica chimica, enumerabili nei seguenti punti: 1) I concetti (calore, lavoro, temperatura, pressione, volume, velocità di reazione, ordine di reazione etc.) 2) I modelli (sistema chiuso, aperto, isolato, le fasi, il gas perfetto, etc.) 3) Le trasformazioni (fisiche, chimiche, adiabatiche, isocore, isoterme, espansioni, compressioni, reversibili, irreversibili) 4) Le leggi (leggi dei gas, prima legge della termodinamica, seconda legge, legge di Hess, legge di Arrhenius, etc.) 5) Le grandezze termodinamiche (entalpia, entropia, energia libera, costante cinetica) 6) Le applicazioni alle reazioni chimiche (spontaneità, verso di reazione, calore liberato, velocità di decadimento, etc.) 7) La costante di equilibrio e la sua dipendenza da temperatura e pressione. Al termine del percorso formativo lo studente dovrebbe essere in grado di: 1) Avere chiari i concetti di base (calore, lavoro, temperatura, velocità di reazione, etc.) sapendoli definire 2) Saper collegare il tipo di trasformazioni chimico fisiche e il tipo di grandezze termodinamiche in gioco 3) Saper eseguire calcoli chimico fisici delle grandezze/variabili in gioco (calcolo di pressioni, pressioni parziali, volume, variazioni di entalpia, entropia, energia libera, costanti di equilibrio etc.). 4) conoscere i fattori in base ai quali si può controllare il verso di una reazione e gli effetti di calore, pressione e temperatura sulle costanti di equilibrio e cinetica di una reazione.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni ed esercitazioni numeriche in aula; esercitazioni di laboratorio.

Contenuti:

CHIMICA GENERALE Atomi, isotopi, ioni; numero atomico e di massa. Molecole, composti. Massa atomica e molare, mole; nomenclatura. Bilanciamento delle reazioni chimiche. Stechiometria delle reazioni: reagente limitante; resa teorica e percentuale. Concentrazioni delle soluzioni; Modello quantomeccanico dell'atomo: numeri quantici, orbitali; configurazioni elettroniche (principio di esclusione e regola di Hund); proprietà periodiche degli elementi. Legame chimico: 1) Legame ionico. 2) Legame covalente: formule di Lewis e di risonanza; teoria VSEPR; del legame di valenza e degli orbitali molecolari. 3) Legame a idrogeno. Equilibrio chimico nelle reazioni omogenee ed eterogenee; costante di equilibrio; equilibri in fase gassosa; equilibri in soluzione; principio di Le Chatelier. Equilibri acido-base: Definizioni e tipologie di acidi e basi; pH. Reazioni di idrolisi; soluzione tampone; titolazioni acido-base. Composti poco solubili: Prodotto di solubilità e solubilità molare. Effetto dello ione comune, del pH e della formazione di ioni complessi sulla solubilità. Cenni di elettrochimica: Celle elettrochimiche ed elettrodi. Forza elettromotrice (fem) di cella e potenziale elettrodo. Legge di Nernst, Relazione tra potenziale di cella, energia libera e costante di equilibrio. Esempi di pile e calcolo delle relative fem. Elettrolisi. Le esercitazioni numeriche in aula prevedono lo svolgimento di esercizi relativi agli argomenti trattati. Le esercitazioni di laboratorio verteranno su argomenti di chimica generale ed inorganica. CHIMICA FISICA Termodinamica: Sistemi fisici e chimici. Stati di aggregazione della materia. Variabili di stato estensive e intensive. Funzioni di stato ed equazioni di stato. Gas perfetti e reali. Principio zero. Primo principio: lavoro, calore ed energia interna. Entalpia. Entalpia standard di transizione di fase, di reazione e di formazione. Legge di Hess. Legge di Kirchhoff. Trasformazioni reversibili e non reversibili. Secondo principio: entropia e spontaneità dei processi in condizioni adiabatiche. Terzo principio, legge di Debye e entropia assoluta. Energia libera di Gibbs e spontaneità dei processi. Potenziale chimico. Spontaneità delle reazioni chimiche ed equilibrio di reazione. Energia libera standard di reazione e costante di equilibrio. Transizioni ed equilibri di fase. Equazioni di Clapeyron e di Clausius-Clapeyron. Soluzioni ideali e reali. Proprietà colligative. Pressione osmotica. Cinetica chimica: Velocità di reazione; leggi e costanti cinetiche. Tempo di dimezzamento. Meccanismi di reazione. Legge di Arrhenius. Cenni di catalisi.

Modalità di esame:

Prova scritta. Relazioni di laboratorio

Criteri di valutazione:

Criteri di valutazione delle esperienze di laboratorio: correttezza, completezza e concisione nella stesura delle relazioni. Nella prova scritta lo studente deve dimostrare di aver acquisito i concetti fondamentali della chimica risolvendo problemi e rispondendo a domande aperte. Criteri di valutazione: correttezza dei risultati numerici, esplicitazione dei procedimenti attuati, coerenza tra risultati logicamente interdipendenti e rigore nell'utilizzo delle unità di misura.

Testi di riferimento:

Petrucci, Ralph H.; Herring, F. Geoffrey; Madura, Jeffrey D.; Bissonnette, Carey, Chimica Generale. Principi ed applicazioni moderne. Padova: Piccin, 2013 Paterno Parsi, A.; Parsi, A.; Pintauer, T.; Gelmini, L.; Hilts, R.W., Esercizi Svolti - Chimica Generale. Principi ed applicazioni moderne di Petrucci-Herring-Madura-Bissonnette. Padova: Piccin, 2015 Paterno Parsi, A.; Parsi, A.; Pintauer, T.; Gelmini, L.; Hilts, R.W., Soluzione degli esercizi- Chimica Generale. Principi ed applicazioni moderne di Petrucci-Herring-Madura-Bissonnette. Padova: Piccin, 2014 Atkins, Peter; de Paula, Julio, Elementi di chimica fisica. Bologna: Zanichelli, 2018

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti di lezione, materiale scaricabile dal sito web dei docenti

CHIMICA 2 (CHIMICA ORGANICA E BIO-ORGANICA)

Titolare: Prof.ssa MARINA GOBBO

Periodo: I anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 64A+16E+16L; 10,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Chimica 1 (Chimica generale, inorganica e chimica-fisica)

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso di chimica organica ha come obiettivo la definizione degli aspetti generali più importanti che sono alla base della chimica dei composti organici (equilibri e velocità di reazione, acidità e basicità, elettrofilicità e nucleofilicità, isomeria e stereoisomeria, aromaticità, etc) e la descrizione sistematica della struttura e della reattività delle più comuni classi di composti organici monofunzionali e polifunzionali di interesse biologico.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il programma verrà svolto in lezioni frontali, intervallate dallo svolgimento di esercizi in classe per acquisire familiarità con la rappresentazione delle molecole organiche, la nomenclatura sistematica, le convenzioni stereochemiche e la simbologia delle reazioni organiche. Sono previste esercitazioni in laboratorio allo scopo di sperimentare i concetti appresi nelle lezioni frontali e familiarizzare lo studente con le operazioni di base necessarie per manipolare, purificare e caratterizzare semplici composti organici o anche di interesse biologico.

Contenuti:

Per le principali classi di composti organici verranno illustrate le proprietà e le regole base di nomenclatura. Alcani e cicloalcani: isomeria costituzionale e conformazionale. Stereochemica: isomeria configurazionale degli alcheni e configurazioni del carbonio chirale; enantiomeri, miscuglio racemico e attività ottica; diastereoisomeri e composti meso. Aspetti generali connessi alla definizione del meccanismo di una reazione organica. Addizione elettrofila al doppio legame degli alcheni e conseguenze stereochemiche: addizione di acidi alogenici, di alogeni e idratazione acido catalizzata degli alcheni. Reazioni di riduzione degli alcheni e di ossidazione a dioli ed epossidi. Benzene e composti aromatici: concetto di aromaticità e strutture di risonanza. Effetti induttivi e di risonanza sull'acidità e basicità dei derivati del benzene. Cenni alle reazioni di sostituzione elettrofila aromatica. Ossidazione e idrogenazione degli areni. Alogenuri alchilici: meccanismi delle reazioni di sostituzione nucleofila alifatica e di eliminazione. Alcoli, fenoli e tioli: proprietà acido-base. Reazione degli alcoli con metalli e conversione ad alogenuri alchilici, ad alcheni ed ossidazione a composti carbonilici. Cenni alla reattività degli eteri, tioli, solfuri e disolfuri. Cenni alle condizioni di apertura dell'anello epossidico. Classificazione delle ammine; confronto della basicità di ammine alifatiche, aromatiche ed eterocicliche; ammine come nucleofili. Acidi carbossilici: struttura e acidità. Reattività dei derivati degli acidi carbossilici nelle reazioni di sostituzione nucleofila acilica. Attivazione del gruppo carbonilico nei sistemi biologici: fosfati, pirofosfati e tioesteri. Idrolisi e riduzione dei derivati degli acidi. Aldeidi e chetoni: reazioni di addizione ai composti carbonilici di acido cianidrico e di nucleofili all'ossigeno e all'azoto; reazioni di riduzione e ossidazione. Tautomeria cheto-enolica in aldeidi e chetoni; reazioni di condensazione aldolica e formazione di composti carbonilici ??-insaturi. Enolati di derivati degli acidi carbossilici;

condensazione di Claisen e decarbossilazione dei α -chetoacidi. Condensazioni aldoliche e di Claisen miste. Cenni alle reazioni che coinvolgono radicali liberi. Struttura, nomenclatura e proprietà delle principali classi di biomolecole. Classificazione dei carboidrati e definizione della serie sterica nei monosaccaridi. Mutarotazione, formazione e idrolisi di glicosidi, riduzione e ossidazione dei monosaccaridi. Reazione di epimerizzazione e conversione aldoso/chetoso. Vitamina C, esempi di disaccaridi naturali (maltosio, lattosio, saccarosio) e di polisaccaridi (amido, cellulosa, chitina, polisaccaridi acidi). Classificazione dei lipidi ed esempi di lipidi saponificabili (cere, trigliceridi, fosfolipidi, sfingolipidi) e non (terpeni, vitamine, eicosanoidi e composti stereoidi). Amminoacidi: stereochimica, equilibri acido-base e reazioni principali. Esempi di peptidi biologicamente attivi. Struttura delle basi azotate e degli zuccheri negli acidi nucleici. Esempi di nucleosidi e nucleotidi e principali siti di reazione.

Modalità di esame:

Scritto

Criteri di valutazione:

La valutazione della preparazione dello studente si baserà sulla comprensione degli argomenti svolti, sull'acquisizione dei concetti e delle metodologie proposte e sulla capacità di applicarli in modo autonomo e consapevole.

Testi di riferimento:

P. Y. Bruice, Elementi di chimica organica. : Edises, 2017

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Testo base di chimica organica, slides integrative ed esercizi di riepilogo messi a disposizione nella piattaforma e-learning.

FISICA

Titolare: Prof. ROBERTO STROILI

Periodo: I anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 40A+32E+16L; 8,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Conoscenza di Matematica, in particolare calcolo vettoriale, derivate e integrali

Conoscenze e abilità da acquisire:

Conoscenza di alcune leggi fondamentali della Fisica, di leggi della Fisica utilizzate nel proprio ambito disciplinare. Capacità di affrontare problemi di una certa difficoltà. Utilizzo di terminologia appropriata

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali ed una serie di esercitazioni in laboratorio. La frequenza a tutte le esercitazioni di laboratorio è obbligatoria.

Contenuti:

Grandezze e Misure Grandezze fisiche, sistemi di unità di misura, analisi dimensionale. Cinematica. Sistemi di riferimento. Il moto e lo schema del punto materiale. Richiami di calcolo vettoriale. Equazione vettoriale del moto, equazione della traiettoria e legge oraria. Il vettore velocità. Rappresentazione intrinseca e cartesiana della velocità. Il vettore accelerazione. Rappresentazione intrinseca dell'accelerazione. Moti uniformi e con accelerazione scalare costante. Moti rettilinei e circolari. Moto armonico semplice. Moto con accelerazione costante: caduta dei gravi. I 3 Principi della Dinamica. Forze. Reazioni vincolari. Attrito statico e dinamico, forze elastiche. Sistemi di riferimento inerziali. Moto circolare e forze centripete. Il pendolo semplice. Energia e Lavoro di una forza. Potenza. Lavoro della risultante di un insieme di forze. Energia cinetica. Teorema dell'energia cinetica. Forze conservative. Energia potenziale. Calcolo del lavoro di una forza conservativa. Energia meccanica e sua conservazione. Forze non conservative. Statica del punto materiale. Fluidi. Campi scalari e vettoriali. Leggi di Pascal e Stevino. Principio di Archimede. Fluidi in moto. Teorema di Bernoulli. Viscosità. Legge di Poiseuille e sedimentazione. Tensione superficiale. Legge di Laplace e capillarità. Elettrostatica. Carica elettrica. Legge di Coulomb. Campi elettrici. Il potenziale elettrico. Teorema di Gauss. Moto di cariche in un campo elettrico. Superfici equipotenziali. Conduttori e isolanti. Conduttori in equilibrio elettrostatico. Polarizzazione dei dielettrici. Capacità elettrica. Capacità di un conduttore isolato. Condensatori. Capacità di un condensatore piano. Condensatori in serie e parallelo. Densità di energia di un campo elettrico. Correnti elettriche e circuiti Intensità di corrente. Resistenza. Conduttori e legge di Ohm. Generatori di tensione continua. Forza elettromotrice e resistenza interna. Energia dissipata in un resistore, effetto Joule. Resistori in serie e parallelo. Le regole di Kirchhoff. Circuito RC. Magnetostatica Il campo magnetico. Teorema di Gauss per il campo magnetico. Forza di Lorentz. Moto di una carica in un campo magnetico. Prima e seconda legge di Laplace. Momenti meccanici di spire in campo magnetico. Sorgenti del campo magnetico. Forze tra circuiti. Legge di Ampère. Campi magnetici prodotti da fili e da solenoidi. Legge di Faraday dell'induzione elettromagnetica. Circuiti RL. Densità di energia di un campo magnetico. Equazioni di Maxwell in forma integrale. Cenni sulle onde elettromagnetiche. Ottica Principio di Huygens-Fresnel. Interferenza di onde emesse da 2 sorgenti e da N sorgenti. Diffrazione da una fenditura. Reticolo di diffrazione. Polarizzazione. Riflessione. Rifrazione. Dispersione. Esercitazioni di Laboratorio Parte teorica Cenni di teoria degli errori. Parte pratica: 5 esperienze.

Modalità di esame:

L'esame è solamente scritto ed è basato sulla soluzione di esercizi relativi a tutto il programma svolto. Non sono previsti accertamenti in itinere.

Criteri di valutazione:

Sarà valutata la corretta applicazione delle leggi Fisiche nella soluzione degli esercizi proposti. Alla valutazione finale contribuiscono anche i giudizi sulle relazioni di laboratorio.

Testi di riferimento:

Mazzoldi, Paolo; Nigro, Massimo, Elementi di fisica meccanica, termodinamica P. Mazzoldi, M. Nigro, C. Voci. Napoli: Edises, 0 Walker, James S.; Massa, Claudio; Migliori, Andrea; Vandelli, Tiziana, Fondamenti di fisica con Mastering Physics James S. Walker [traduzione, revisione e scrittura delle appendici matematiche: Claudio Massa, Tiziana Vandelli, Andrea Migliori]. Milano: Torino, Pearson, 2015 Serway, Raymond A.; Jewett, John W., Principi di fisica Raymond A. Serway, John W. Jewett. Napoli: Edises, 2015

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti per gli studenti (copia delle trasparenze utilizzate a lezione) e pagina web con alcuni esercizi.

FISICA

Titolare: Dott.ssa SERENA MATTIAZZO

Periodo: I anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 40A+32E+16L; 8,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Conoscenza di Matematica, in particolare calcolo vettoriale, derivate e integrali

Conoscenze e abilità da acquisire:

Conoscenza di alcune leggi fondamentali della Fisica, di leggi della Fisica utilizzate nel proprio ambito disciplinare. Capacità di affrontare problemi di una certa difficoltà. Utilizzo di terminologia appropriata

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali ed una serie di esercitazioni in laboratorio. La frequenza a tutte le esercitazioni di laboratorio è obbligatoria.

Contenuti:

Grandezze e Misure Grandezze fisiche, sistemi di unità di misura, analisi dimensionale. Cinematica. Sistemi di riferimento. Il moto e lo schema del punto materiale. Richiami di calcolo vettoriale. Equazione vettoriale del moto, equazione della traiettoria e legge oraria. Il vettore velocità. Rappresentazione intrinseca e cartesiana della velocità. Il vettore accelerazione. Rappresentazione intrinseca dell'accelerazione. Moti uniformi e con accelerazione scalare costante. Moti rettilinei e circolari. Moto armonico semplice. Moto con accelerazione costante: caduta dei gravi. I 3 Principi della Dinamica. Forze. Reazioni vincolari. Attrito statico e dinamico, forze elastiche. Sistemi di riferimento inerziali. Moto circolare e forze centripete. Il pendolo semplice. Energia e Lavoro di una forza. Potenza. Lavoro della risultante di un insieme di forze. Energia cinetica. Teorema dell'energia cinetica. Forze conservative. Energia potenziale. Calcolo del lavoro di una forza conservativa. Energia meccanica e sua conservazione. Forze non conservative. Statica del punto materiale. Fluidi. Campi scalari e vettoriali. Leggi di Pascal e Stevino. Principio di Archimede. Fluidi in moto. Teorema di Bernoulli. Viscosità. Legge di Poiseuille e sedimentazione. Tensione superficiale. Legge di Laplace e capillarità. Elettrostatica. Carica elettrica. Legge di Coulomb. Campi elettrici. Il potenziale elettrico. Teorema di Gauss. Moto di cariche in un campo elettrico. Superfici equipotenziali. Conduttori e isolanti. Conduttori in equilibrio elettrostatico. Polarizzazione dei dielettrici. Capacità elettrica. Capacità di un conduttore isolato. Condensatori. Capacità di un condensatore piano. Condensatori in serie e parallelo. Densità di energia di un campo elettrico. Correnti elettriche e circuiti Intensità di corrente. Resistenza. Conduttori e legge di Ohm. Generatori di tensione continua. Forza elettromotrice e resistenza interna. Energia dissipata in un resistore, effetto Joule. Resistori in serie e parallelo. Le regole di Kirchhoff. Circuito RC. Magnetostatica Il campo magnetico. Teorema di Gauss per il campo magnetico. Forza di Lorentz. Moto di una carica in un campo magnetico. Prima e seconda legge di Laplace. Momenti meccanici di spire in campo magnetico. Sorgenti del campo magnetico. Forze tra circuiti. Legge di Ampère. Campi magnetici prodotti da fili e da solenoidi. Legge di Faraday dell'induzione elettromagnetica. Circuiti RL. Densità di energia di un campo magnetico. Equazioni di Maxwell in forma integrale. Cenni sulle onde elettromagnetiche. Ottica Principio di Huygens-Fresnel. Interferenza di onde emesse da 2 sorgenti e da N sorgenti. Diffrazione da una fenditura. Reticolo di diffrazione. Polarizzazione. Riflessione. Rifrazione. Dispersione. Esercitazioni di Laboratorio Parte teorica Cenni di teoria degli errori. Parte pratica: 5 esperienze.

Modalità di esame:

L'esame è solamente scritto ed è basato sulla soluzione di esercizi relativi a tutto il programma svolto. Non sono previsti accertamenti in itinere.

Criteri di valutazione:

Sarà valutata la corretta applicazione delle leggi Fisiche nella soluzione degli esercizi proposti. Alla valutazione finale contribuiscono anche i giudizi sulle relazioni di laboratorio.

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti per gli studenti (copia delle trasparenze utilizzate a lezione) e pagina web con alcuni esercizi.

FISIOLOGIA, ANATOMIA ED EMBRIOLOGIA ANIMALE GENERALE E COMPARATA

Titolare: Prof.ssa ELISA GREGGIO

Periodo: II anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 96A; 12,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Conoscenze di base di matematica, fisica, chimica, biologia.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso è diviso in due moduli. Nel modulo A (Fisiologia generale, animale e comparata) esso fornisce le basi per comprendere i processi funzionali a

livello di cellule, tessuti, organi ed apparati relativamente agli scambi di materia, energia ed informazione. Esso fornisce anche le basi per comprendere i meccanismi di integrazione funzionale a livello delle superfici di scambio fra compartimenti e la loro importanza nel controllo omeostatico dell'ambiente interno degli organismi. Casi di studio sulla fisiologia di organi saranno trattati per organismi modello opportunamente selezionati. Nel modulo B (Istologia ed Embriologia, Anatomia degli animali da laboratorio, Anatomia umana), il corso è diviso in una parte generale che tratta le nozioni di base dell'istologia e in una parte speciale dedicata all'anatomia veterinaria degli animali di laboratorio e all'anatomia umana. Nella trattazione dell'organizzazione generale del corpo dei mammiferi e dell'uomo si introdurranno concetti di base di istologia e di anatomia microscopica, con particolare riferimento alla morfologia funzionale e allo sviluppo degli organi. Nella trattazione della parte speciale veterinaria saranno prese in considerazione le specie di più comune utilizzo nella ricerca biotecnologica.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Le lezioni frontali sono organizzate in modo da stimolare la partecipazione attiva degli studenti, nella discussione di tematiche paradigmatiche. I casi considerati sono discussi con il contributo fattivo degli studenti.

Contenuti:

Modulo A (6 CFU, 48 ore). 1- Permeabilità e trasporti (1 CFU). Barriere fisiche nei sistemi biologici a anaelettroliti, elettroliti ed acqua. Concetto di ambiente interno di un organismo e controllo omeostatico. 2- Signalling elettrico e sistemi nervosi (2 CFU). Proprietà elettriche passive della membrana; potenziale di Nernst e potenziale di membrana a riposo; potenziali d'azione; modello del cavo conduttore. Sinapsi elettriche e chimiche. Cenni sui recettori sensoriali e codificazione della intensità degli stimoli. Organizzazione del sistema nervoso in chiave comparata. 3- Il muscolo (1 CFU). Meccanismi di eccitabilità e contrattilità del tessuto muscolare scheletrico, cardiaco e liscio; accoppiamento eccitamento-contrazione; tetania e reclutamento delle unità motorie del muscolo scheletrico; eccitamento miogeno del muscolo cardiaco; meccanismo di contrazione delle cellule muscolari lisce, controllo endocrino e nervoso del muscolo liscio e cardiaco. 4- Ormoni (0.5 CFU). Classificazione degli ormoni e correlazione ormone-controllo endocrino; il sistema neuroendocrino. 5- Sistemi circolatori (1 CFU). Emodinamica; il cuore come organo propulsore: proprietà elettriche e meccaniche; regolazione nervosa ed ormonale della pressione sanguigna. 6- Sistemi respiratori (1 CFU). Scambio e trasporto di ossigeno e anidride carbonica; regolazione del pH; scambio dei gas nell'aria e nell'acqua: i polmoni, le branchie; la vescica natatoria. 7- Omeostasi osmotica (0.5 CFU). Problemi di osmoregolazione in organismi acquatici e terrestri; ultrafiltrazione, riassorbimento renale e concentrazione dell'urina; cenni di osmoregolazione negli organismi acquatici. Modulo B (6 CFU, 48 ore frontali). Istologia (1 CFU, 8 ore frontali) 1-Tessuto epiteliale: descrizione morfologica strutturale ed ultrastrutturale, classificazione, funzione e localizzazione di epitelii a) di rivestimento, b) ghiandolari esocrini ed endocrini, c) sensoriali, d) epitelii particolarmente differenziati. 2- Tessuto connettivo: a) Tessuti connettivi propriamente detti: fibrillare lasso, reticolare, elastico, connettivo denso, adiposo uniloculare e multiloculare; b) Tessuto cartilagineo; c) Tessuto osseo non lamellare e lamellare, tessuto osseo compatto e spugnoso. Ossificazione diretta ed indiretta; d) Sangue: plasma ed elementi figurati. 3- Tessuto muscolare: organizzazione morfologica e classificazione (tessuto muscolare liscio, tessuto muscolare striato scheletrico e cardiaco), struttura delle miofibrille. 4- Tessuto nervoso: morfologia del neurone e loro classificazione. Cellule della glia. Struttura del nervo. Sinapsi. Organizzazione anatomica e funzionale del SNC e SNP. Embriologia (1 CFU, 8 ore frontali) Spermatogenesi e spermiotogenesi. Ovogenesi e follicologenesi. Fecondazione. Formazione dello zigote. Segmentazione: modalità e significato, tipi di uovo, tipi di segmentazione. Morula. Blastocisti: impianto e annidamento. Gastrulazione. Derivati ectodermici, mesodermici ed endodermici. Annessi embrionali: diversi tipi di placenta nei mammiferi. Anatomia umana (2 CFU, 16 ore frontali) Principi generali dell'organizzazione del corpo umano. Apparati e organi. Suddivisione del corpo umano; esame esterno ed esame interno. Apparato locomotore, circolatorio e sanguigno, digerente, respiratorio, urinario, endocrino (Ipofisi, Tiroide, Paratiroidi, Surrene), riproduttivo (maschile e femminile). Anatomia degli animali da laboratorio (2 CFU, 16 ore frontali) Aspetti comparativi delle caratteristiche anatomiche delle specie di più comuni utilizzate nella ricerca biotecnologica, con particolare attenzione agli apparati digerente, respiratorio, urinario, riproduttore maschile e femminile ed endocrino.

Modalità di esame:

Verifica di profitto scritta per ciascun modulo.

Criteri di valutazione:

La prova d'esame per il modulo A consisterà sia in domande aperte che in domande con risposte vero/falso (due ore di tempo). Le domande aperte saranno valutate in termini di completezza dell'informazione fornita in ogni risposta, di capacità di collegamento fra concetti diversi (conseguenzialità logica) e per la eventuale presenza di errori. La risposta a ciascuna domanda sarà valutata numericamente e il punteggio totale della prova risulterà dalla somma dei punteggi riportati nelle singole risposte. Per il modulo B, l'esame consisterà in una prova scritta con domande aperte: una di istologia, una di embriologia, due di anatomia animale comparata e due di anatomia umana (due ore di tempo). Verrà valutata la conoscenza delle diverse fasi dello sviluppo embrionale dei mammiferi, dei tessuti istologici e degli organi che compongono gli apparati, usando una terminologia anatomica corretta. Inoltre, verrà valutata la capacità di mettere in relazione gli organi tra loro (anatomia topografica) e di mettere in evidenza le differenze di specie (anatomia comparata). Il voto complessivo dell'esame risulterà dalla media dei punteggi conseguiti per ciascun modulo.

Testi di riferimento:

Lauralee Sherwood, Hillary Klandorf, Paul Yancey, Fisiologia degli animali. Dai geni agli organismi. : Zanichelli, Cozzi B., Ballarin C., Peruffo A., Carù F., Anatomia degli animali da laboratorio. Roditori e lagomorfi.. : Milano: CEA, Junqueira L.C., Carneiro J., Kelley R.O., Compendio di istologia. : Padova: Piccin, Patruno M, Lab Practical of Veterinary Histology. : Padova: Libreria Cortina Editore, Pelagalli V, Castaldo L, Lucini C, Patruno M, Scocco P., Embriologia: Morfogenesi e anomalie dello sviluppo. : Idelson-Gnocchi, Randall D., Burggren W., French K., Animal Physiology - Mechanisms and Adaptations. : Eckert,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Prima dell'inizio di un argomento, sono messe a disposizione degli studenti i files powerpoint sulla piattaforma Moodle (<https://elearning.unipd.it/cmela/>) che saranno utilizzati per le lezioni. All'occorrenza sono forniti articoli da riviste specializzate su argomenti innovativi.

GENETICA

Titolare: Prof.ssa FEDERICA SANDRELLI

Periodo: I anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 48A+16L; 7,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Nessuno

Conoscenze e abilità da acquisire:

Verranno acquisiti i principi e le conoscenze di base e molecolari per la comprensione dei principali meccanismi di trasmissione dei caratteri ereditari. Verranno acquisite le conoscenze della struttura e funzionamento dei geni, delle loro interazioni nonché della struttura e funzione dei genomi. Verrà conseguita un'esperienza diretta dell'uso di alcune metodologie della genetica mediante laboratori pratici che prevedono l'utilizzo di metodiche e strumentazioni impiegate nella disciplina della genetica.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso si articola in lezioni frontali ed esercitazioni di laboratorio. Le lezioni frontali verranno dedicate all'apprendimento e all'applicazione dei principi di base della genetica formale e molecolare. Le esercitazioni di laboratorio saranno indirizzate all'uso di alcune metodiche e strumentazioni impiegate nella disciplina della genetica. Per le esercitazioni di laboratorio sono previsti quattro titoli: 1) Studio della segregazione di una mutazione auxotrofa nel lievito *Saccharomyces cerevisiae*; 2) Osservazione ed analisi di mutanti di *Drosophila melanogaster*; 3) Preparazione ed analisi di mitosi, cromosomi e piastre metafasiche derivate da diversi organismi; 4) Analisi di alberi genealogici umani per patologie determinate da caratteri mendeliani.

Contenuti:

Introduzione alla Genetica: Le principali scoperte e tappe storiche della ricerca genetica. Le diverse genetiche: formale, molecolare, genomica, genetica delle popolazioni. La ricerca genetica di base ed applicata: esempi. Struttura del genoma nei fagi, nei Procarioti e negli Eucarioti. DNA extranucleari nei Procarioti e negli Eucarioti. Divisione cellulare e trasferimento genico nei Procarioti. Divisione cellulare negli Eucarioti: mitosi e meiosi (0.5 CFU). Genetica formale: Definizione di genotipo, fenotipo e norma di reazione; eredità mendeliana: trasmissione dei caratteri autosomici e legati al sesso. Estensione dell'analisi genetica di tipo mendeliana: allelia multipla, alleli letali, interazione tra geni. Penetranza ed espressività. La complementazione e il test per l'allelismo di nuove mutazioni (2 CFU). La meiosi e l'origine della variabilità genetica. La ricombinazione genetica. Associazione genica e crossing-over. Mappatura genetica negli Eucarioti: incrocio con due e tre marcatori. Coefficienti di coincidenza e interferenza. Funzione di mappa. Mappatura genetica avanzata negli Eucarioti: analisi in lievito e nell'uomo (1.5 CFU). La struttura e funzioni del materiale genetico: La replicazione del DNA. I geni che codificano proteine. La struttura del gene procariotico, la sua trascrizione e traduzione. La struttura del gene negli Eucarioti; meccanica e regolazione della trascrizione, regolazione della maturazione dell'mRNA. Il codice genetico. Cenni sulla traduzione. I geni che non codificano proteine. Geni per l'rRNA ribosomiale. Geni per i microRNA; struttura e funzioni (1.5 CFU). Le variazioni di struttura del gene. Mutazioni cromosomiche: tipi e conseguenze. Mutazioni geniche: meccanismi e sistemi di riparazione nei Procarioti ed Eucarioti. Mutanti auxotrofi, uso dei mutanti. Frequenze di mutazione ed evoluzione (1.5 CFU).

Modalità di esame:

Esercizi di genetica formale ed una serie di domande a risposta multipla, a risposta associativa e a risposta aperta con svolgimento di un argomento. Un quesito verterà su uno degli argomenti svolti durante le esercitazioni di laboratorio

Criteri di valutazione:

Verranno valutate le capacità di impostazione e svolgimento dei problemi di genetica formale e molecolare e le abilità di esposizione di argomenti a carattere genetico, con particolare attenzione all'uso di terminologie, definizioni e concetti esatti.

Testi di riferimento:

Russell, Genetica, Un approccio molecolare. : Pearson, 2014 Sanders and Bowman, Genetica, un approccio integrato. : Pearson, Klug, Cummings, Spencer, Concept of genetics. : Pearson, 2014

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Copie delle diapositive utilizzate dal docente a lezione, copie di articoli di riviste, review o parti di libri di testo con argomenti specifici. Dispense guida per i laboratori sperimentali

GENETICA

Titolare: Prof. GEROLAMO LANFRANCHI

Periodo: I anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 48A+16L; 7,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Nessuno

Conoscenze e abilità da acquisire:

Verranno acquisiti i principi e le conoscenze di base e molecolari per la comprensione dei principali meccanismi di trasmissione dei caratteri ereditari. Verranno acquisite le conoscenze della struttura e funzionamento dei geni, delle loro interazioni nonché della struttura e funzione dei genomi. Verrà conseguita un'esperienza diretta dell'uso di alcune metodologie della genetica mediante laboratori pratici che prevedono l'utilizzo di metodiche e strumentazioni impiegate nella disciplina della genetica.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso si articola in lezioni frontali ed esercitazioni di laboratorio. Le lezioni frontali verranno dedicate all'apprendimento e all'applicazione dei principi di base della genetica formale e molecolare. Le esercitazioni di laboratorio saranno indirizzate all'uso di alcune metodiche e strumentazioni impiegate nella disciplina della genetica. Per le esercitazioni di laboratorio sono previsti quattro titoli: 1) Studio della segregazione di un fenotipo mitocondriale nel lievito *Saccharomyces cerevisiae*; 2) Osservazione ed analisi di mutanti di *Drosophila melanogaster*; 3) Analisi comparativa di piastre metafasiche umane; 4) Analisi di alberi genealogici umani per patologie determinate da caratteri mendeliani.

Contenuti:

Introduzione alla Genetica: Le principali scoperte e tappe storiche della ricerca genetica. Le diverse genetiche: formale, molecolare, genomica, genetica delle popolazioni. La ricerca genetica di base ed applicata: esempi. Struttura del genoma nei fagi, nei Procarioti e negli Eucarioti. DNA extranucleari nei Procarioti e negli Eucarioti. Divisione cellulare e trasferimento genico nei Procarioti. Divisione cellulare negli Eucarioti: mitosi e meiosi. Genetica formale: Definizione di genotipo, fenotipo e norma di reazione; eredità mendeliana: trasmissione dei caratteri autosomici e legati al sesso. Estensione dell'analisi genetica di tipo mendeliana: allelia multipla, alleli letali, interazione tra geni. Penetranza ed espressività. La complementazione e il test per l'allelismo di nuove mutazioni. La meiosi e l'origine della variabilità genetica. La ricombinazione genetica. Associazione genica e crossing-over. Mappatura genetica negli Eucarioti: incrocio con due e tre marcatori. Coefficienti di coincidenza e interferenza. Funzione di mappa. Mappatura genetica avanzata negli Eucarioti: analisi in lievito e nell'uomo. La struttura e funzioni del materiale genetico: La replicazione del DNA. I geni che codificano proteine. La struttura del gene

procariotico, la sua trascrizione e traduzione. La struttura del gene negli Eucarioti; meccanica e regolazione della trascrizione, regolazione della maturazione dell'mRNA. Il codice genetico. Cenni sulla traduzione. I geni che non codificano proteine. Geni per l'RNA ribosomale. Geni per i microRNA; struttura e funzioni. Le variazioni di struttura del gene. Mutazioni cromosomiche: tipi e conseguenze. Mutazioni geniche: meccanismi e sistemi di riparazione nei Procarioti ed Eucarioti. Mutanti auxotrofi, uso dei mutanti. Frequenze di mutazione ed evoluzione.

Modalità di esame:

SCRITTO con Esercizi di genetica formale ed una serie di domande a risposta multipla, a risposta associativa e a risposta aperta con svolgimento di un argomento. Un quesito verterà su uno degli argomenti svolti durante le esercitazioni di laboratorio

Criteri di valutazione:

Verranno valutate le capacità di impostazione e svolgimento dei problemi di genetica formale e molecolare e le abilità di esposizione di argomenti a carattere genetico, con particolare attenzione all'uso di terminologie, definizioni e concetti esatti.

Testi di riferimento:

Benjamin A. Pierce, Genetica. : Zanichelli, 2016 D. P. Snustad & M. J. Simmons, Principi di Genetica. : EdiSES, 2014 Mark F. Sanders John L. Bowman, Genetica: un approccio integrato. : Pearson, 2013 Peter J. Russel, iGenetica. : EdiSES, 2007 P. J. Russell P. E. Hertz H. McMillan, Elementi di Genetica. : EdiSES, Philip Meneely, Analisi genetica avanzata. : Philip Meneely, 2012 Peter J. Russel, Genetica: un approccio molecolare. : Pearson, 2014

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Libri di testo di Genetica. Copie delle diapositive utilizzate dal docente a lezione, copie di articoli di riviste, review o parti di libri di testo con argomenti specifici. Dispense guida per i laboratori sperimentali

INTRODUZIONE ALLE DISCIPLINE OMICHE: GENOMICA, TRASCRITTOMICA, PROTEOMICA

Titolare: Prof. CRISTIANO DE PITTA'

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Prerequisiti:

Per la comprensione dei contenuti dell'insegnamento sono necessarie le conoscenze di base fornite dagli insegnamenti di Genetica, Biologia Molecolare e Ingegneria genetica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

La scienza del genoma è lo studio della struttura, del contenuto e dell'evoluzione dei genomi. Oggi, la scienza dei genomi, o "Genomica", non è più limitata alla determinazione delle sequenze di DNA, ma si estende anche all'analisi dell'espressione e delle funzioni dei geni (Trascrittomica) e delle proteine (Proteomica). L'obiettivo principale di questo insegnamento è mostrare come vi possa essere una diversa visione della biologia se la prospettiva è spostata dai singoli geni all'intero genoma. Tale insegnamento fornisce delle basi fondamentali per la comprensione degli argomenti che verranno affrontati nel corso di "Genomica strutturale e funzionale" della LM in Biotecnologie Industriali.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali in aula e attività sperimentali nei laboratori didattici. Per quanto riguarda le esercitazioni pratiche lo studente parteciperà alla "Costruzione e vaglio di una libreria di cDNA full-length ottenuta mediante la tecnologia SMART".

Contenuti:

GENOMICA (18 ore): • Definizione di Genomica. A che cosa serve sequenziare un genoma? • Isolamento e purificazione del DNA genomico. • Le librerie di DNA genomico: digestione parziale, ridondanza dell'informazione, relazione tra frequenza e probabilità, i vettori di clonaggio ad alta capacità (Cosmid, YAC, BAC). Il titolo di una libreria e l'analisi dei cloni ricombinanti. • Mappatura GENETICA e FISICA di un genoma. Risoluzione di alcuni esercizi relativi alla mappatura mediante mappe di restrizione. • Strategie di sequenziamento di un Genoma: a) Approccio SHOTGUN: Costruzione di una libreria genomica. Il significato e l'importanza della copertura del genoma. Sequenziamento paired-end. Come si colmano le lacune e i buchi fisici? Vantaggi e svantaggi di un approccio shotgun. b) Approccio CLONE by CLONE: Costruzione di una libreria primaria. Selezione del minimal tiling path (Chromosome walking, Fingerprinting dei cloni). Costruzione libreria genomica secondaria (BAC shotgun). Assemblaggio della sequenza genomica END sequencing). • Descrizione delle fasi caratterizzanti il progetto Genoma Umano. • Descrizione delle tecniche di sequenziamento di DNA: a) Metodo di Sanger. b) Next generation sequencing (NGS): 454 Roche, Illumina, SOLiD, Helicos, Pacific Biosciences, Ion Torrent, Proton Torrent e Oxford Nanopore. TRASCRITTOMICA (16 ore): • Introduzione all'espressione genica: descrizione degli RNA contenuti in una cellula (RNA codificanti e non codificanti). • Com'è processato e regolato l'RNA? (capping al 5', allungamento dell'mRNA, poliadenilazione, meccanismo di splicing e splicing alternativo, editing, Degradazione degli mRNA). • Approfondimento sui microRNA: localizzazione genomica, biogenesi e modalità di regolazione dell'espressione genica (degradazione dell'mRNA e inibizione traduzionale). • Lo studio del trascrittoma: a) Approccio STATICO: librerie di cDNA, normalizzate, sottratte e sequenziamento su larga scala di EST (Expressed Sequence Tag); b) Approccio DINAMICO: SAGE, tecnologia dei microarray e chip di DNA (Affymetrix). • Metodi bioinformatici e statistici impiegati nell'interpretazione dei dati di espressione. • A quali domande biologiche si può rispondere mediante l'analisi dell'espressione genica? • La tecnica della Quantitative Real Time-PCR (qRT-PCR). PROTEOMICA (6 ore): • Definizione di Proteoma e Proteomica. A quali quesiti biologici riusciamo rispondere con la proteomica? • Relazione tra trascrittoma e proteoma: system biology. • L'elettroforesi bidimensionale: focalizzazione isoelettrica e SDS-PAGE. • Come identificare le proteine in un proteoma? Descrizione della spettrometria di massa (MALDI-TOF). • Analisi differenziale del proteoma (metodo SILAC).

Modalità di esame:

Esame scritto. Non sono previsti accertamenti in itinere. (5 domande a risposta multipla, 10 domande aperte, un esercizio sulle mappe di restrizione e una domanda relativa alle esercitazioni pratiche)

Criteri di valutazione:

La prova d'esame sarà valutata in base alle risposte date per ciascuna domanda, in termini di completezza dell'informazione fornita in ogni risposta, di capacità di collegamento fra concetti diversi (conseguenzialità logica) e per la eventuale presenza di errori. La risposta a ciascuna domanda sarà valutata numericamente e il punteggio totale dell'esame risulterà dalla somma dei punteggi riportati nelle singole risposte.

Testi di riferimento:

Gibson G. & Muse S.V., Introduzione alla genomica. : Zanichelli, 2004 Brown T.A, Genomi 3. : EdiSES, 2008 Dale J.W., von Schantz M., Plant N., Dai geni ai genomi. : EdiSES, 2013 Primrose S., Ingegneria genetica. : Zanichelli, 2004 Hartwell L.H. et al., GENETICA dall'analisi formale alla genomica. : McGraw-Hill, 2008 Strachan T. & Read A.P, Genetica Umana Molecolare. : Zanichelli, 2012 Terry A. Brown, Biotecnologie molecolari. : Zanichelli, 2017 Watson J.D, DNA Ricombinante. : Zanichelli, 2008

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Le diapositive utilizzate dal docente e gli articoli scientifici utili per la comprensione dei vari argomenti verranno resi disponibili sull'e-learning di Ateneo.

LINGUA INGLESE

Titolare: Prof. STEFANO MAMMI

Periodo: I anno, annuale

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: ; 3,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Contenuti:

Questa attività didattica prevede l'accertamento della conoscenza della lingua Inglese ad un livello B2 del Consiglio d'Europa. Il Test di Abilità Linguistiche (TAL) viene somministrato dal CLA, Centro Linguistico di Ateneo. Il CLA fornisce altresì corsi di preparazione al TAL. Informazioni dettagliate sono pubblicate alla pagina <http://biotecnologie.biologia.unipd.it/lt-biotecnologie/laurea-triennale/presentazione/> Talune certificazioni esterne sono accettate ed esonerano dal sostenere l'esame. L'elenco è pubblicato alla pagina http://www.scienze.unipd.it/fileadmin/Offerta_in_Inglese/tabella_certificazioni_inglese_2014.pdf

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

MATEMATICA E STATISTICA

Titolare: Prof. LUCA PRELLI

Periodo: I anno, annuale

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 72A+80E; 14,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

I numeri naturali: operazioni aritmetiche e loro proprietà. La divisione con resto. Numeri primi. Massimo comune divisore e minimo comune multiplo. Le frazioni numeriche: operazioni e ordinamento. I numeri interi relativi. I numeri razionali relativi. Rappresentazione dei numeri come allineamenti; allineamenti con virgola, finiti o periodici. Idea intuitiva dei numeri reali. Disuguaglianze e relative regole di calcolo. Valore assoluto. Potenze e radici. Media aritmetica e media geometrica di due numeri positivi. Logaritmi e loro proprietà. Elementi di calcolo letterale, uso delle parentesi. Polinomi. Prodotti notevoli. Divisione con resto tra polinomi. Teorema di Ruffini. Espressioni razionali fratte. Identità ed equazioni: nozione di soluzione. Equazioni algebriche di primo e secondo grado. Relazioni tra coefficienti e radici in un'equazione di secondo grado. Sistemi lineari di due equazioni in due incognite. Linguaggio elementare degli insiemi; appartenenza, inclusione, intersezione, unione, complementare, insieme vuoto. Nozione di funzione e di composizione tra funzioni. Grafici delle più importanti funzioni (potenze, radici, esponenziali, logaritmi, coseno, seno, tangente). Implicazione. Condizioni sufficienti, condizioni necessarie. Geometria euclidea piana: incidenza, parallelismo. Esistenza e unicità della parallela e della perpendicolare per un punto ad una retta assegnata. Lunghezza di un segmento (distanza tra due punti); corrispondenza biunivoca tra i punti di una retta e i numeri reali. Ampiezza degli angoli: misura in gradi. Lunghezza della circonferenza. Misura degli angoli in radianti. Somma degli angoli interni di un triangolo. Relazioni tra gli angoli formati da due rette parallele tagliate da una trasversale. Nozione elementare di area. Area del cerchio. Relazioni tra aree di figure simili. Nozione di luogo geometrico e luoghi geometrici notevoli (asse di un segmento, bisettrice di un angolo, circonferenza ecc.). Proprietà delle figure piane: criteri di congruenza dei triangoli. Punti notevoli dei triangoli (baricentro, incentro, circocentro, ortocentro). Parallelogrammi. Teoremi di Talete, di Euclide, di Pitagora. Criteri di similitudine dei triangoli. Proprietà, segmentarie e angolari del cerchio (corde, secanti, tangenti, arco sotteso da un angolo). Angoli al centro e alla circonferenza. Trasformazioni geometriche del piano: simmetrie rispetto ad una retta e rispetto ad un punto, traslazioni, rotazioni, similitudini, e loro composizioni. Coordinate cartesiane: equazioni di rette e circonferenze. Equazioni di semplici luoghi geometrici (parabole, ellissi, iperboli) in sistemi di riferimento opportuni. Trigonometria: seno, coseno, tangente di un angolo. Identità trigonometrica fondamentale $(\cos^2 + \sin^2 = 1)$. Formule di addizione. Geometria euclidea dello spazio: (non si richiedono conoscenze formali, solo intuitive) mutue posizioni di due rette, di due piani, di una retta e di un piano (angoli, parallelismo, perpendicolarità). Simmetrie rispetto a piani. Sfera, cono, cilindro. Parallelepipedo, piramidi, prismi. Idea intuitiva di volume dei solidi. Formule per il calcolo del volume e dell'area della superficie di parallelepipedo, piramide, prisma, cilindro, cono e sfera. Relazioni tra aree e tra volumi di solidi simili.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso costituisce un bagaglio culturale matematico di base che dovrebbe essere in possesso di ogni studente che frequenta un corso di studi di tipo scientifico. Lo scopo del corso è duplice. Da una lato esso si propone di addestrare lo studente a far proprie alcune principali linee guida per una analisi rigorosa dei problemi e per una ricerca logica delle loro soluzioni. Dall'altro, si incarica di fornire oggettivamente alcuni strumenti per affrontare in modo matematico problemi anche estremamente concreti. Verranno a tale scopo affrontati e risolti alcuni esempi di problemi di natura fisica e biologica. Il corso fornisce inoltre naturali prerequisiti per i successivi corsi di Statistica, di Fisica, di Chimica Fisica e di Genetica.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni in aula di natura teorica ed applicativa. Ogni nuovo argomento viene dapprima affrontato da un punto di vista teorico generale, quindi esemplificato

e sviluppato in piu' contesti applicativi attraverso numerosi esempi ed esercizi. Si fa ampio utilizzo della lavagna tradizionale, in modo da condurre passo passo lo studente dal problema iniziale verso la sua soluzione, che spesso presenta un carattere di complessita' ed originalita' (= non ripetitivita') inconsueta per lo studente stesso.

Contenuti:

Elementi di logica matematica. Richiami di teoria degli insiemi. Applicazioni tra insiemi: grafico di una applicazione; applicazioni composte, applicazioni iniettive, suriettive, inversa di una applicazione. Funzioni reali di variabile reale. Monotonia ed invertibilità. Inverse di funzioni esponenziali, inverse locali di funzioni trigonometriche. Intorni, punti di accumulazione, limiti per funzioni e loro proprietà. Funzioni infinite ed infinitesime. Funzioni continue e loro proprietà. Derivabilità di una funzione. Teoremi di Rolle, Lagrange ed applicazioni allo studio della crescita e decrescita di funzioni derivabili. Regola di L'Hopital. Derivate di ordine superiore. Studio di funzioni e disegno del loro grafico. Ricerca di rami asintotici. Confronto tra infinitesimi (risp. infiniti). Ordine di infinitesimo (risp. infinito). Approssimazione di funzioni, Formula di Taylor e proprietà del resto. Calcolo approssimato. Integrale indefinito e metodi di integrazione di funzioni continue. Integrale definito. Teorema della media integrale, Teorema di Torricelli ed applicazioni al calcolo integrale. Studio di funzioni integrali. Calcolo di aree piane e del volume di solidi di rotazione. Calcolo del lavoro compiuto da una forza (elettrica o meccanica) ed energia potenziale. Cenni all'integrazione generalizzata. Equazioni differenziali del primo ordine. Esempi fisici e biologici. Metodi risolutivi nel caso lineare e nel caso a variabili separabili. Cenni ad alcuni casi del secondo ordine. Analisi di alcuni problemi concreti di natura fisica e biologica risolvibili attraverso lo studio di equazioni differenziali. Elementi di algebra lineare: matrici e determinanti. Elementi di calcolo vettoriale: vettori, loro coordinate ed operazioni elementari; prodotto scalare, vettoriale e misto, loro significato geometrico-fisico e calcolo per mezzo delle coordinate. Geometria elementare dello spazio: piani e rette, loro equazioni cartesiane e parametriche, coordinata ascissa su di una retta; mutue posizioni tra rette e piani, distanze tra punti, rette e piani; simmetrie. Funzioni reali in piu' variabili reali: limiti, continuità; derivate parziali, differenziabilità, curve di livello, gradiente e derivata direzionale; trasformazioni di R^n e matrice Jacobiana. Massimi e minimi relativi ed assoluti per funzioni in piu' variabili, sia liberi che in presenza di vincoli: matrice Hessiana, metodo di Lagrange. Integrazione multipla e cambiamenti di coordinate (in particolare polari, cilindriche e sferiche). Applicazioni alla determinazione di volumi, masse e baricentri. Statistica descrittiva e inferenziale. Distribuzioni semplici e doppie. Distribuzioni condizionate. Indici di posizione e di variabilità. Relazioni tra variabili: dipendenza in distribuzione e in media. Retta di regressione. Elementi di Calcolo delle Probabilità. Alcune variabili aleatorie discrete e continue. Legge dei grandi numeri e teorema limite centrale. Stimatori e loro proprietà. Intervalli di confidenza. Teoria dei test: sistema d'ipotesi, statistica test, regione critica, livello di significatività, potenza del test. Test sulla media. Test sulla differenza tra medie. Test chi-quadrato di indipendenza. Inferenza sulle proporzioni.

Modalità di esame:

Il corso si sviluppa durante entrambi i semestri del primo anno di corso. Alla fine di ciascun semestre sono previste prove scritte in itinere. L'esame finale tiene conto delle singole prove svolte relative ai programmi di primo e secondo semestre, e prevede una eventuale prova orale finale, ad integrazione delle prove scritte.

Criteri di valutazione:

Viene verificata l'acquisizione da parte dello studente di una maturità intellettuale di natura logico-deduttiva sulla base delle metodologie, degli strumenti e dei contenuti impartiti durante le lezioni. Accanto alla verifica della avvenuta comprensione dei contenuti teorici del corso, gli si chiede di dimostrare una appropriata capacità nel risolvere alcuni problemi nuovi formulati nel linguaggio della modellistica matematica di base. Lo studente deve quindi dimostrare di essere in grado di: comprendere il problema, trovarne la corretta interpretazione matematico-quantitativa, riconoscere le metodologie applicabili, sviluppare il contesto di calcolo appropriato, comprendere le risposte dedotte dal metodo e le sue inferenze.

Testi di riferimento:

M. Pagano, K. Gauvreau, Fondamenti di Biostatistica. : Guido Gnocchi, Giuliano Artico, Istituzioni di Matematiche. Padova: Libreria Progetto, R. A. Adams, Calcolo Differenziale 1. : Ambrosiana, G. Cicchitelli, Statistica – Principi e Metodi. : Pearson Education, R. A. Adams, Calcolo Differenziale 2. : Ambrosiana,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Ad integrazione dei libri di testo consigliati, i docenti mettono a disposizione nel loro sito web ulteriore materiale didattico, quali dispense, appunti da lezione, testi di temi assegnati nelle prove in itinere e d'appello durante gli anni precedenti. In particolare viene attivata una pagina del corso nella piattaforma E-Learning del Dipartimento di Matematica, dove vengono riportati i contenuti delle lezioni svolte ed eventuale materiale didattico aggiuntivo, oltre ad altre informazioni utili inerenti al corso (calendarizzazione ed esiti delle prove d'esame, calendarizzazione degli incontri e materiale relativo alla didattica di supporto etc.).

MICROBIOLOGIA APPLICATA E INGEGNERIA GENETICA

Titolare: Prof.ssa CLAUDIA DEL VECCHIO

Periodo: Il anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 56A+48L; 10,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Il corso richiede conoscenze di base di biochimica, biologia cellulare, microbiologia, genetica e biologia molecolare. Lo studente deve conoscere la struttura e funzione della cellula eucariotica e procariotica. Deve inoltre avere familiarità con la struttura, funzione e replicazione degli acidi nucleici.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Nella parte di Microbiologia applicata gli studenti approfondiranno le proprie nozioni di microbiologia generale con concetti fondamentali di microbiologia applicata quali sistemi avanzati per l'espressione e la purificazione di prodotti proteici in organismi eucariotici, lo studio delle interazioni proteina-proteina, l'utilizzo di microrganismi come vettori per il delivery di DNA o proteine/peptidi a scopo terapeutico o vaccinale, ecc. Inoltre gli studenti saranno introdotti all'utilizzo applicativo di microrganismi nel recupero dei beni culturali. Nella parte di Ingegneria genetica gli studenti apprenderanno i fondamenti della tecnologia del DNA ricombinante, con enfasi sui processi di clonazione e manipolazione genica, sequenziamento del DNA, produzione di proteine ricombinanti in sistemi di espressione procariotici. Nella parte di laboratorio gli studenti eseguiranno il clonaggio di un gene di interesse in un vettore plasmidico e valideranno i cloni ottenuti mediante diverse tecniche. Sarà valutata, inoltre, l'espressione del vettore così ottenuto in cellule eucarioti. Infine, verrà effettuata l'analisi di un campione di acqua mediante metodi molecolari.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni d'aula e attività di laboratorio

Contenuti:

Lezioni d'aula Modulo di Ingegneria genetica: Biologia di E. coli: gli ospiti naturali (plasmidi e batteriofagi), meccanismi della coniugazione, infezione, trasformazione (naturale e artificiale), resistenza agli antibiotici. Controllo del numero di copie nei plasmidi. Le tecnologie del DNA ricombinante: purificazione e manipolazione di DNA, enzimi di restrizione, DNA e RNA polimerasi, chinasi e fosfatasi per la modificazione terminale del DNA. Strategie di clonaggio: saldare frammenti con la DNA ligasi, uso di linkers e adattatori, clonare prodotti di PCR. Vettori di clonaggio in procarioti: inattivazione del marcatore per la selezione dei cloni ricombinanti, costruzione e uso di polylinker, vettori M13 per la produzione di DNA in singolo filamento, clonare per inserzione o sostituzione nei vettori lambda. Cenni sui vettori ad alta capacità (cosmids, fasmids e cromosomi artificiali). Identificare ed esprimere i geni clonati: sintesi di sonde marcate e selezione di un clone all'interno di una libreria (DNA genomico o cDNA), sequenziamento manuale e automatico del DNA con il metodo di Sanger, uso di primer universali, vettori per l'espressione e purificazione di proteine ricombinanti in E. coli. Modulo di Microbiologia applicata: Espressione e produzione di proteine ricombinanti in microrganismi eucariotici; sistemi di espressione genica inducibile. Two-hybrid system e tecniche correlate (es. one-hybrid e three-hybrid system) per lo studio di interazioni proteina-proteina e proteina-acido nucleico. Batteri, virus e proteine di origine microbica come vettori per il delivery di geni terapeutici, vaccini a DNA o proteine/peptidi immunogene/i. Tecniche molecolari per la rilevazione e l'identificazione di microrganismi o contaminanti microbici in campioni di origine biologica, ambientale, alimentare, ecc. Impiego di microrganismi nel recupero dei beni culturali. Laboratorio Le attività sperimentali verteranno su: 1. Clonaggio di un gene in un vettore plasmidico, estrazione del DNA plasmidico impiegando diverse metodiche. Validazione dei cloni ottenuti mediante restrizione enzimatica, PCR e sequenziamento di Sanger. I plasmidi ottenuti verranno impiegati per la trasfezione di cellule eucarioti e l'espressione del gene report verrà valutata mediante microscopia a fluorescenza e analisi dell'estratto proteico. 2. Analisi di un campione di acqua mediante metodi molecolari (Estrazione RNA, retrotrascrizione, PCR end point e Real time PCR) I risultati verranno analizzati e discussi.

Modalità di esame:

Esame scritto

Criteri di valutazione:

Accuratezza e completezza delle risposte. Appropriatezza del linguaggio.

Testi di riferimento:

Dale JW, von Schantz M., Plant N., Dai geni ai genomi – Principi e applicazioni della tecnologia del DNA ricombinante. : Edises, 2013 Brown TA, Biotecnologie molecolari. : Zanichelli, 2007 Reece RJ, Analisi dei geni e genomi. : Edises, 2006 Primrose S, Twyman R, Old B, Ingegneria Genetica. : Zanichelli, 2004 Glick BR, Pasternack JJ, Biotecnologia molecolare. : Zanichelli, 1999 Kun LY, Microbial Biotechnology. : World Scientific Publishing, Glazer AN, Nikaido H., Microbial Biotechnology. : Cambridge University Press,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Diapositive delle lezioni e materiale bibliografico forniti dai docenti.

MICROBIOLOGIA E CHIMICA DELLE FERMENTAZIONI

Titolare: Prof.ssa ARIANNA CALISTRI

Periodo: Il anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 80A+32L; 12,00

MORFOLOGIA E FISIOLOGIA VEGETALE

Titolare: Prof.ssa FIORELLA LO SCHIAVO

Periodo: Il anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 56A; 7,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Conoscenze di base di biochimica per la parte di Fisiologia Vegetale

Conoscenze e abilità da acquisire:

il corso si propone di fornire agli studenti una conoscenza approfondita delle strutture e di come funziona una pianta, permettendone lo sviluppo e l'interazione con l'ambiente circostante. Gli studenti avranno la possibilità di fare esperienza di elaborazione critica delle conoscenze acquisite.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

L'attività è organizzata in lezioni frontali in cui il docente farà uso di supporti multimediali. Nella parte iniziale del corso il docente fornirà una panoramica dei contenuti. Nella seconda parte aspetti più specifici saranno discussi analizzando i dati più recenti in questo campo.

Contenuti:

Contenuti: Morfologia Vegetale - Parete della cellula vegetale e sue modificazioni. - Cloroplasti e plastidi non fotosintetici: organizzazione strutturale e funzioni. Origine endosimbiontica dei plastidi. - Vacuolo. - Funzioni particolari del citoscheletro nella cellula vegetale: la citochinesi. - I diversi tipi cellulari che compongono i tessuti vegetali. Meristemi, parenchimi, tessuti di protezione, tessuti di conduzione, tessuti meccanici, tessuti segregatori. - - Struttura di foglia, fusto e radice. - Cicli ontogenetici e riproduzione delle piante; organizzazione e struttura del fiore; fecondazione; pattern di formazione dell'embrione, sviluppo del seme e del frutto. Fisiologia Vegetale: -Sistemi di trasporti nelle piante: Generalità sui meccanismi di trasporto nelle piante, Assorbimento dell'acqua e delle sostanze minerali da parte delle radici, Il Trasporto della linfa xilematica, Il controllo della traspirazione, Il Trasporto della linfa floematica. -Fotosintesi -La nutrizione delle piante -Risposte delle piante a segnali interni ed esterni: Trasduzione del segnale e risposte delle piante, Risposte delle piante agli ormoni, Risposte delle piante alla luce, Risposte delle piante a stimoli ambientali diversi dalla luce.

Modalità di esame:

Scritto. Lo studente risponderà a domande aperte sulla morfologia e sui processi base della fisiologia delle piante

Criteri di valutazione:

Gli studenti saranno valutati per le loro conoscenze dei meccanismi principali della morfologia e fisiologia vegetale ma anche per la capacità di rielaborare in modo critico le conoscenze acquisite, soprattutto per quel che riguarda l'interazione forma-funzione.

Testi di riferimento:

L. Taiz-E. Zeiger, Fisiologia Vegetale. : Piccin, G. Pasqua G. Abbate C. Forni, Botanica generale e Diversità Vegetale. : Piccin, N. Rascio, S. Carfagna, S. Esposito, N. La Rocca, M.A. Lo Gullo, P. Trost, V. Vona, Elementi di Fisiologia Vegetale. : Edises, N.A. Campbell J. B. Reece, La Forma e la Funzione nelle Piante. : Pearson,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il docente fornirà a inizio corso una serie di testi di riferimento che trattano la morfologia e la fisiologia vegetale e che potranno essere consultati e liberamente scelti dagli studenti

PROVA FINALE

Titolare: da definire

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: ; 3,00

SICUREZZA NEI LABORATORI

Titolare: Dott. ANTONIO BARBON

Mutuato da: Laurea in Chimica Industriale (Ord. 2014)

Periodo: I anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Corsi comuni

Tipologie didattiche: 8A; 1,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Nessuno

Conoscenze e abilità da acquisire:

L'insegnamento intende fornire allo studente le nozioni generali e particolari sulle norme di sicurezza nei laboratori chimici.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

L'insegnamento si svolge mediante lezioni frontali in aula, tenute anche da esperti del settore, nelle quali viene fatto uso di presentazioni Power Point.

Contenuti:

Nozioni di sicurezza, struttura e gestione della sicurezza, prevenzione incendi. Sicurezza in un laboratorio chimico. Reattività e infiammabilità dei composti chimici. Rischio chimico: etichettatura, simbologia e frasi di rischio; dose-risposta, tossicità acuta e cronica, monitoraggio dell'esposizione e degli effetti. Rischio elettrico.

Modalità di esame:

Il corso prevede un giudizio di idoneità rilasciata sulla base del superamento di un test online e della partecipazione ai seminari.

Criteri di valutazione:

La valutazione della preparazione si baserà sulla verifica del livello di comprensione ed assimilazione degli argomenti trattati a lezione. Si dovrà essere in grado di applicare le conoscenze apprese a situazioni reali legate alla sicurezza di un laboratorio chimico.

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

All'inizio delle lezioni sarà messo a disposizione il materiale usato a lezione e verrà distribuito un opuscolo su sicurezza e prevenzione a cura del Servizio Prevenzione, Protezione, Ambiente e Sicurezza dell'Ateneo.

Curriculum: Corsi comuni

ALIMENTI, PATOLOGIE CORRELATE E TOSSICOLOGIA

Titolare: Prof. LUCA BARGELLONI

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio BIOTECNOLOGIE DELLE PRODUZIONI E DEGLI ALIMENTI

Tipologie didattiche: 64A+16L; 9,00

Prerequisiti:

Conoscenze e competenze di base su organismi viventi semplici e complessi nonché dei meccanismi biochimico-molecolari che li caratterizzano. Propedeuticità: Biochimica, Fisiologia, Anatomia ed Embriologia animale generale e comparata

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso è diviso in due parti: Patologia Generale Comparata (5 CFU) e Farmacologia e Tossicologia Veterinaria e Comparata (4 CFU). Patologia Generale Comparata Conoscenze di base sul sistema immunitario dei vertebrati, con specifica attenzione sul fenomeno delle allergie alimentari e al ruolo del sistema immunitario nelle patologie alimentari umane. Nozioni sui meccanismi cellulari e molecolari delle patologie e sul processo infiammatorio, con particolare riguardo al ruolo dell'infiammazione nelle patologie infettive e alimentari. Meccanismi generali delle infezioni, rapporti ospite-patogeno, azione delle tossine di patogeni alimentari. Patologia generale delle neoplasie, meccanismi cellulari e molecolari dello sviluppo dei tumori, con riferimento alle neoplasie dell'apparato digerente. Farmacologia e Tossicologia Veterinaria e Comparata Conoscenze sui principi fondamentali di tossicologia, di tossicocinetica (assorbimento, distribuzione, metabolismo, escrezione) e tossicodinamica (meccanismo d'azione) degli xenobiotici; sui fattori che influenzano la tossicità degli xenobiotici; sulle maggiori classi di sostanze tossiche.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso in toto comprende: 64 ore di didattica frontale 16 ore di laboratorio ed esercitazioni

Contenuti:

Patologia Generale Comparata Principi di immunologia comparata Componenti del sistema immunitario. Immunità innata e acquisita. Il riconoscimento ed i meccanismi effettori dell'immunità acquisita. La struttura dell'anticorpo. L'interazione tra anticorpo e antigene. Riconoscimento, processazione e presentazione degli antigeni. Struttura dei recettori linfocitari per l'antigene. La risposta dei linfociti agli antigeni. Tolleranza immunitaria. Allergia. Immunità e difesa dagli organismi patogeni. Allergie alimentari, celiachia e sistema immunitario dell'apparato digerente. La basi molecolari del danno cellulare. Danno reversibile e irreversibile. Morte cellulare. Meccanismi cellulari di danno da parte di tossine alimentari. Il processo infiammatorio e i processi riparativi Definizione ed aspetti generali del processo infiammatorio e patogenesi, con particolare riguardo alle patologie infiammatorie intestinali. Classificazione delle flogosi. La patogenesi del processo infiammatorio acuto. La formazione dell'essudato. Le cellule dell'infiammazione e le loro funzioni. I mediatori chimici. Le manifestazioni sistemiche dell'infiammazione acuta. Il processo infiammatorio cronico e le sue principali caratteristiche. I processi di guarigione: rigenerazione, riparazione, cicatrice, fibrosi. Rapporto tra alimentazione e infiammazione. Oncologia Definizione ed aspetti generali dell'oncologia. Epidemiologia dei tumori umani ed animali. I criteri di classificazione delle neoplasie. I sistemi di controllo della moltiplicazione e della differenziazione cellulare. Le fasi dello sviluppo del processo neoplastico. La progressione neoplastica. Le caratteristiche molecolari dello sviluppo neoplastico: oncogeni ed oncosoppressori. Effetti locali delle neoplasie. Effetti sistemici delle neoplasie: il processo metastatico (meccanismi e vie di diffusione). Aspetti eziologici delle neoplasie: fattori intrinseci ed estrinseci. Mutageni e cancerogeni negli alimenti. Patologie neoplastiche dell'apparato digerente e loro relazione con la dieta. Tossicologia Tossicocinetica. Vie di esposizione agli xenobiotici. Assorbimento e passaggio degli xenobiotici attraverso le membrane. Distribuzione tissutale. Biotrasformazioni. Escrezione degli xenobiotici. Tossicodinamica. Recettori e meccanismi d'azione degli xenobiotici. Tossicologia generale. Concetti generali di tossicologia. Tossicità acuta, subacuta e cronica. Fattori che influenzano la tossicità degli xenobiotici. Trasporto ed accumulo degli xenobiotici. Bioattivazione. Classi di sostanze tossiche. Contaminanti ambientali (Diossina, PCB). Metalli pesanti (Mercurio, Piombo, Rame). Erbicidi. Insetticidi (Esteri fosforici, Carbamati, Organoclorurati. Piretrine/Piretroidi). Micotossine. Nitrati e nitriti. Nitrosammine. Urea. Antibiotici e antibioticoresistenza. Laboratori: determinazione di un'attività enzimatica citocromo P450-dipendente; genotipizzazione MDR1 in sangue di cane; dosaggio delle tossine algali mediante kit ELISA competitivo. Laboratori virtuali: lettura e discussione di un articolo di tossicologia.

Modalità di esame:

Esame scritto con 5-6 domande a risposta aperta per Patologia Generale Comparata Colloquio orale a fine corso per Farmacologia e Tossicologia Veterinaria e Comparata

Criteri di valutazione:

Valutazione delle conoscenze acquisite relativamente a specifici argomenti oggetto di trattazione; della capacità di argomentazione e soluzione di problematiche relative a specifici argomenti; della capacità di fare autonomamente collegamenti intra- ed interdisciplinari; dell'uso di un linguaggio specifico.

Testi di riferimento:

Mengozi, Soldani, Tossicologia veterinaria. : Idelson-Gnocchi, 2010 Abbas, Lichtman, Le basi dell'immunologia. : Elsevier, 2006 Carli S., Ormas P., Re G., Soldani G., Farmacologia veterinaria. : Idelson-Gnocchi, 2009 Robbins e Cotran, Le basi patologiche delle malattie. Patologia generale.. : Elsevier, 2010

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il materiale utilizzato per le lezioni (presentazioni in Microsoft Power Point) è disponibile su piattaforma Moodle (<https://elearning.unipd.it/scuolaamv/>).
Orario di ricevimento: previo appuntamento con il docente

BIOETICA E BENESSERE ANIMALE

Titolare: Prof.ssa BARBARA DE MORI

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio BIOTECNOLOGIE DELLE PRODUZIONI E DEGLI ALIMENTI

Tipologie didattiche: 32A+16L; 6,00

Prerequisiti:
nessuno

Conoscenze e abilità da acquisire:

Lo scopo del corso è quello di sviluppare competenze per comprendere e discutere le questioni etiche legate al benessere animale e all'impiego degli animali nella sperimentazione, sia domestici sia selvatici. Gli studenti approfondiranno i concetti etici e gli strumenti utili per affrontare le questioni etiche legate al benessere e alla sperimentazione animale a livello sia teorico sia pratico. Un approfondimento specifico verrà dedicato al Principio delle Tre Erre e ai Comitati etici per la sperimentazione animale. Possono seguire il corso studenti provenienti da qualsiasi indirizzo di studio che possa prevedere la ricerca con gli animali da laboratorio o selvatici o che siano interessati all'etica del benessere animale. Attraverso l'applicazione dei metodi di problem solving, le simulazioni interattive e il lavoro di gruppo, il corso permette di: 1. sviluppare il ragionamento critico e comprendere la dimensione etica delle questioni legate alla cura e al benessere animale nella vita professionale 2. utilizzare le conoscenze e gli strumenti acquisiti per affrontare le questioni etiche nell'ambito della ricerca con gli animali da laboratorio o selvatici. 3. Approfondire l'etica della comunicazione in merito al benessere e alla sperimentazione animale

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Le attività di insegnamento saranno basate su: • Lezioni, seminari e discussioni da parte del docente • Discussione interattiva di casi studio e allenamento al problem solving • Simulazioni interattive • Lavoro di gruppo Le metodologie di insegnamento saranno: • Lezioni frontali • Esercitazioni di gruppo • Game simulation e story telling Apprendimento attivo (enquiry based learning e interazione partecipativa)

Contenuti:

Il corso comprende: 1. Un'introduzione agli strumenti per il ragionamento critico in etica e alle teorie etiche in merito alla cura e al benessere degli animali 2. Un'introduzione al Principio delle Tre Erre e all'analisi costi-benefici (HBA) 3. Un approfondimento sul lavoro dei Comitati Etici e sul processo di revisione etica (ERP) dei protocolli sperimentali nell'ambito della ricerca con gli animali da laboratorio e selvatici 4. Un approfondimento delle competenze etiche nella comunicazione in merito al benessere e alla sperimentazione animale I principali contenuti dei vari moduli saranno: 1. Competenze etiche • La natura della discussione in etica • Strumenti per l'analisi etica • Identificazione e analisi delle situazioni eticamente rilevanti in merito al benessere e alla sperimentazione animale 2. Teorie e concetti • Teorie etiche e valori morali sul trattamento e il benessere animale • L'etica della comunicazione in merito al benessere e alla sperimentazione animale 3. Il processo di revisione etica (ERP): • Etica del benessere animale e della ricerca con gli animali • Il principio delle Tre Erre e la costruzione dei protocolli sperimentali • L'analisi costi-benefici (HBA) • I Comitati etici: funzionamento e processo di valutazione dei protocolli sperimentali

Modalità di esame:

I risultati dell'apprendimento saranno basati sulla valutazione del lavoro di gruppo e della prova orale finale individuale.

Criteri di valutazione:

Verrà valutato se lo studente è in grado: 1. di comprendere le questioni etiche relative al benessere animale e alla sperimentazione animale nella vita professionale 2. di comprendere il Principio delle Tre Erre e le sue applicazioni e il funzionamento dei Comitati etici per la sperimentazione animale 3. di utilizzare le conoscenze e gli strumenti acquisiti per affrontare le questioni etiche in merito al benessere e alla sperimentazione animale a livello sia teorico sia pratico

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il materiale didattico verrà fornito durante il corso

BIOTECNOLOGIE APPLICATE AI MICRORGANISMI DI INTERESSE AGRAROALIMENTARE E VETERINARIO

Titolare: Prof. SERGIO CASELLA

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio BIOTECNOLOGIE DELLE PRODUZIONI E DEGLI ALIMENTI

Tipologie didattiche: 48A+16L; 7,00

Prerequisiti:

Per poter seguire con profitto il corso è auspicabile che lo studente abbia acquisito le competenze e conoscenze che provengono dai corsi di base: matematica, statistica, fisica, chimica generale e inorganica, chimica organica e biologica e microbiologia generale. Sono auspicabili anche la conoscenza discreta della lingua inglese e la capacità di utilizzare Internet per la ricerca e gestione delle informazioni.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Al termine del corso lo studente, oltre ad aver familiarizzato con alcune categorie microbiche d'interesse agro-alimentare e veterinario, sarà in grado di proporre strategie mirate al loro reperimento, selezione, tipizzazione e modificazione genetica in vista di possibili applicazioni nell'ambito delle filiere. Saprà inoltre applicare alcune metodiche di laboratorio utili per la diagnosi di alcuni microrganismi di interesse zoonotico.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso si svolge mediante lezioni frontali in aula nelle quali viene fatto uso di slide messe a disposizione degli studenti. Sono previste 32 ore di esercitazioni di laboratorio (2 CFU) per venire a contatto con gli aspetti biotecnologici di base della microbiologia.

Contenuti:

1° credito: Ricerca, isolamento e selezione di microrganismi per la filiera agro-alimentare. 2° credito: Individuazione di strategie mirate all'ottenimento di microrganismi per l'uso diretto nei sistemi produttivi e trasformativi. 3° credito: Modificazioni genetiche mirate per concrete applicazioni microbiologiche nell'ambito della filiera agro-alimentare. 4° credito: Presentazione di casi-studio (studi e/o ricerche e/o realizzazioni in ambito agro-alimentare). 5° credito: Ecologia dei patogeni nelle popolazioni animali e modalità di trasmissione e mantenimento in natura di microrganismi di interesse veterinario e per la sanità pubblica. 6° credito: Valutazione critica di metodiche microbiologiche classiche, molecolari, di epidemiologia molecolare e bioinformatica applicate alla diagnosi e studio di microrganismi di interesse veterinario. 7° credito: Risoluzione di case-study in laboratorio finalizzata alla diagnosi di infezioni causate da microrganismi di interesse veterinario.

Modalità di esame:

L'accertamento è strutturato come colloquio orale per tutte le sessioni. Potrà essere proposto un esame scritto alla fine del corso solo per chi ha frequentato durante l'A.A. corrente (sessione invernale), con possibilità di integrazione (previo accordo con il docente) con prova orale o seminario di approfondimento su argomento specifico (tra quelli trattati durante il corso).

Criteri di valutazione:

La valutazione della preparazione dello studente si basa sulla verifica del livello di comprensione degli argomenti trattati a lezione e sulla capacità di utilizzare le conoscenze acquisite di biotecnologie microbiche nel settore agro-alimentare e nella diagnostica di laboratorio applicata a microrganismi di interesse veterinario.

Testi di riferimento:

B. Biavati, C. Sorlini, Microbiologia agro ambientale. : Ambrosiana, 2008 M.T.Madigan et al., Biology of Microorganisms. : Brock, 20 Mahon, C. R., Lehman, D. C., & Manuselis, G., Textbook of diagnostic microbiology.. : Elsevier Health Sciences, 2014 Cunha, M. V., & Inácio, J. (Eds.), Veterinary Infection Biology: Molecular Diagnostics and High-Throughput Strategies.. : Humana Press, 2015

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Le slide usate a lezione vengono messe a disposizione fin dall'inizio del corso, assieme a indicazioni relative a testi e link per approfondimenti. Tutte le informazioni inerenti al corso e i materiali usati a lezione saranno inoltre disponibili sulla piattaforma di Ateneo Moodle, dove saranno indicati anche eventuali link a siti utili e sarà presente ulteriore materiale di approfondimento

BIOTECNOLOGIE APPLICATE ALLE PIANTE DI INTERESSE AGRO-ALIMENTARE

Titolare: Prof.ssa SERENA VAROTTO

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio BIOTECNOLOGIE DELLE PRODUZIONI E DEGLI ALIMENTI

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Prerequisiti:

Sono richieste le conoscenze di base della biologia molecolare della genetica e dell'anatomia e biologia delle piante.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Lo studente acquisisce le conoscenze relative alle principali applicazioni biotecnologiche al settore vegetale, con particolare riferimento alle specie coltivate di interesse per la produzione degli alimenti, ed i meccanismi genetici ed epigenetici che stanno alla loro base e limitano o favoriscono tali applicazioni. Inoltre impara a comprendere come le biotecnologie possano essere applicate alle piante di interesse agro-alimentare per aumentarne la produttività e sostenibilità, nonché la qualità dei prodotti ottenibili mediante la coltivazione.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso è prevalente di natura teorica e costituito pertanto da lezioni in aula. Alcune ore di lezione verranno dedicate alle esercitazioni in laboratorio utilizzando piante di interesse agrario per l'esecuzione di esperimenti che prevedono applicazioni biotecnologiche basilari. Se possibile verranno organizzate visite esterne.

Contenuti:

Principi di allevamento di piante di interesse agrario per le produzioni alimentari: popolazioni di piante autogame ed allogame. Dalla domesticazione al miglioramento genetico condotto su basi scientifiche. Controllo genetico dei sistemi di riproduzione: incompatibilità genetica; maschiosterilità; apomissia. Piante poliploidi. Vigore ibrido e depressione da inbreeding. Fondamenti di genetica dello sviluppo: genetica ed epigenetica dello sviluppo del seme e dello sviluppo post-embriale. Meccanismi genetici ed epigenetici di interazione pianta/ambiente durante lo sviluppo post embrionale. Principali meccanismi genetici/epigenetici di risposta allo stress con cenni sugli effetti dello stress sulla qualità degli alimenti e la contaminazione da micotossine. Colture cellulari, di tessuti ed organi vegetali. Organogenesi ed embriogenesi somatica nelle piante di interesse agro-alimentare. Ottenimento di piante aploidi mediante colture di antere/microspore e di ovuli non fecondati e loro utilizzo nei programmi di selezione. Meccanismi genetici ed epigenetici alla base della variabilità somaclonale e suo utilizzo ai fini della selezione. Trasformazione genetica delle piante: dalla produzione dei costrutti all'espressione di geni esogeni in pianta. Geni marker e geni reporter. Rimozione dei geni marker. Piante transgeniche di interesse agro-alimentare: obiettivi della trasformazione genetica ai fini del miglioramento genetico delle piante coltivate. Dalla scelta del gene esogeno alla produzione di varietà coltivate. Cenni di miglioramento genetico vegetale. Piante transgeniche di prima, seconda e terza generazione. Impatto ambientale delle colture transgeniche: effetti dell'introduzione nell'ambiente di piante transgeniche di prima e seconda generazione. Cenni sulla coltivazione di piante transgeniche di terza generazione. Nuove tecnologie di genome editing, con particolare riferimento all'uso delle biotecnologie sostenibili e di precisione nelle piante di interesse agro-alimentare.

Modalità di esame:

La valutazione sarà effettuata sulla base di un esame orale alla fine del corso.

Criteri di valutazione:

Al fine di superare l'esame orale si richiede allo studente oltre alla conoscenza degli argomenti trattati una buona conoscenza del linguaggio scientifico. Inoltre lo studente dovrà acquisire una buona capacità di collegamento delle tematiche riguardanti il corso ed in particolare delle problematiche relative all'applicazione delle biotecnologie alle piante di interesse agro-alimentare.

Testi di riferimento:

Rao-Leone et al., Biotecnologie e Genomica delle piante. : Idelson-Gnocchi, 2014

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il docente metterà a disposizione le proprie lezioni in formato pdf e integrerà le stesse con altro materiale, quali articoli di riviste scientifiche.

METODICHE ANALITICHE PER LA QUALITA' E LA SICUREZZA DELLE PRODUZIONI AGRO-ALIMENTARI

Titolare: Prof. ANTONIO MASI

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio BIOTECNOLOGIE DELLE PRODUZIONI E DEGLI ALIMENTI

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Prerequisiti:

Lo studente dovrà possedere conoscenze nel campo della chimica, biochimica, biologia e della fisiologia.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Gli studenti dovranno conoscere le principali tecnologie, applicate in campo agroalimentare, per l'identificazione quali-quantitativa di nutrienti e di potenziali residui tossici di contaminanti degli alimenti, atte a garantire la sicurezza, qualità, salubrità, tipicità e origine delle produzioni agro-zootecniche

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Sono previsti 5 CFU di didattica in aula (lezioni frontali). Sono previste attività pratiche di laboratorio per complessive 16 ore (1 CFU), e visite ai laboratori di ricerca dei Dipartimenti di Agripolis, dove sono impiegate le tecniche per il trattamento del campione (omogenizzazione, sonicazione, estrazione, centrifugazione, filtrazione), spettrofotometri, cromatografi in fase liquida LC e gassosa GC, ICP, spettrometri di massa con detector a triplo quadrupolo e a trappola lineare.

Contenuti:

Verrà discusso il concetto di qualità applicato alle produzioni agroalimentari. Saranno quindi descritte le principali caratteristiche di un metodo analitico e la relativa procedura di validazione. Dopo la descrizione delle modalità e tecniche di campionamento, verranno illustrate le varie procedure di estrazione e separazione dalla matrice biologica, sia vegetale che animale, in funzione delle caratteristiche chimico-fisiche delle sostanze da analizzare. Particolare attenzione sarà data alle principali innovazioni delle metodologie di separazione (liquido/liquido, protocolli "Solid Phase Extraction -SPE-, Quick, Easy, Cheap, Effective, Rugged e Safe" -QuEChERS-). Le molecole che verranno prese in considerazione nel corso saranno quelle naturalmente presenti nei prodotti di origine vegetale e animale, come nutrienti, elementi essenziali, antiossidanti, flavonoidi, acidi grassi polinsaturi e vitamine; verranno considerati anche alcuni contaminanti accidentali quali metalli pesanti, micotossine, cancerogeni, diossine, pesticidi e residui di farmaci veterinari (casi studio). Nel campo dell'identificazione delle molecole organiche (nutrienti e/o contaminanti) verranno descritte le principali metodologie di screening (e.g. metodi immunoenzimatici, radioimmunologici, ELISA) e di conferma, con particolare riferimento alle innovazioni nel campo della cromatografia analitica e le evoluzioni nel settore dei rivelatori da UV alla spettrometria di massa. Nel settore degli elementi essenziali o tossici verranno trattate le innovazioni analitiche che dall'assorbimento atomico portano alla spettrometria di massa a plasma accoppiato induttivamente (inductively coupled plasma, ICP). Infine verranno presentate le strutture preposte al controllo della qualità degli alimenti e della veridicità delle dichiarazioni dei nutraceutici; verranno illustrate inoltre le strutture preposte alla sicurezza e i Piani Nazionali di Sorveglianza emanati annualmente dal Ministero della Salute per la sicurezza e la qualità delle produzioni alimentari, incluse le modalità di prelievo e conferimento dei campioni.

Modalità di esame:

Colloquio sui contenuti del corso e test scritto, consistente in quiz a risposta multipla. Il voto finale è dato dalla media ponderata dei voti ottenuti nei singoli moduli.

Criteri di valutazione:

Lo studente dovrà essere in grado di predisporre un corretto piano di analisi quali-quantitativo in funzione della tipologia del campione e dell'analita da determinare.

Testi di riferimento:

Nebbia, Carlo, Residui di farmaci e contaminanti ambientali nelle produzioni animalia cura di Carlo Nebbia. Napoli: EdiSES, 0 De_Marco, Carlo; Cini, Chiara, Principi di metodologia biochimica Carlo De Marco, Chiara Cini. Padova: Piccin, 2009 Wang, Perry G.; Vitha, Mark F., High Throughput Analysis for Food Safety. Wiley, 2014

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Testi suggeriti dai docenti; altro materiale (testi, slides powerpoint, articoli scientifici) sarà consultabile al link: <https://elearning.unipd.it/scuolaamv/> (Piattaforma Moodle di Scuola). Orario ricevimento studenti: i docenti saranno disponibili tutti i giorni, previo appuntamento concordato.

ORIGINE E TRACCIABILITA' DELLE SPECIE ANIMALI

Titolare: Prof. ROBERTO MANTOVANI

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio BIOTECNOLOGIE DELLE PRODUZIONI E DEGLI ALIMENTI

Tipologie didattiche: 64A; 8,00

Prerequisiti:

Le conoscenze e competenze necessarie per seguire il corso con profitto sono quelle inerenti la biologia generale e la genetica generale degli organismi eucarioti. Sono anche richieste conoscenza base dei meccanismi evolutivi. Non esistono specifiche propedeuticità

Conoscenze e abilità da acquisire:

Al termine della prova lo studente avrà acquisito specifiche conoscenze riguardo ad aspetti inerenti le biotecnologie applicate agli animali, la genetica di popolazione compresi i processi di differenziamento genetico e micro-evoluzione, l'organizzazione delle produzioni animali ed il miglioramento genetico animale, nonché la genetica molecolare e sue applicazioni al miglioramento genetico animale ed alla tracciabilità di specie, razza e individuale dei prodotti di origine animale.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Attività didattica frontale con esercitazioni numeriche mirate all'apprendimento delle basi biologiche che determinano il differenziamento genetico tra pool genici (razze, popolazioni naturali, specie). Attività di didattica frontale con esercitazioni in aula sul miglioramento genetico. Visite didattiche presso strutture

di allevamento. Ciò allo scopo di dare il più possibile contenuti pratici al corso e finalizzare la formazione ad una figura in grado di operare con la genetica quantitativa e molecolare e con le più moderne biotecnologie nel settore delle produzioni animali.

Contenuti:

Polimorfismi naturali, Genetica delle popolazioni, Frequenze alleliche e genotipiche, Equilibrio di Hardy-Weinberg, Forze evolutive, Processi di divergenza genetica e speciazione. Le produzioni animali e i sistemi zootecnici, elementi di etnografia zootecnica, evoluzioni della genetica nell'ambito della zootecnia, genetica quantitativa e programmi di miglioramento genetico animale. Genetica molecolare, marcatori molecolari, tracciabilità molecolare di razza e individuale, SNPs: identificazione ed utilizzo. Applicazioni della genetica molecolare al miglioramento genetico animale: malattie genetiche, identificazione paternità, QTL e selezione genomica, landscape genetics.

Modalità di esame:

La verifica di profitto si svolgerà in modo scritto mediante test di tipo misto con domande a quiz, domande aperte ed esercizi. Non sono previsti accertamenti in itinere ma una sola verifica finale.

Criteri di valutazione:

Il livello di conoscenza dagli studenti sarà valutato analizzando sia l'acquisizione di specifici concetti appartenenti alla disciplina, sia la capacità di utilizzare le conoscenze acquisite mediante la risoluzione di semplici problemi inerenti la genetica quantitativa.

Testi di riferimento:

M. Ferraguti, C. Castellacci, Evoluzione. Modelli e processi. : Pearson, Bittante G., Andrighetto I, Ramanzin M, Fondamenti di zootecnica. : Liviana Scolastica, 2007 Bittante G., Andrighetto I, Ramanzin M, Tecniche di produzione animale. : Liviana Scolastica, 2005 Barcaccia G. e Falcinelli M., Genetica e genomica – Vol. III Genomica e Biotecnologie genetiche (1a edizione). Napoli: Liguori Editore, 2005 Poli G., Biotecnologie. Principi e applicazioni dell'ingegneria genetica. : UTET, 1997

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Consigliata frequenza costante durante tutto il corso per acquisire il materiale didattico presentato a lezione e reso disponibile dal docente durante il corso attraverso appositi strumenti informatici on-line.

Curriculum: Piano di studio FARMACEUTICO**ANALITICA FARMACEUTICA E ANALITICA BIOCHIMICA**

Titolare: Prof.ssa GIORGIA MIOLO

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio FARMACEUTICO

Tipologie didattiche: 24A+90L; 9,00

Prerequisiti:

Gli studenti dovranno aver acquisito le competenze generali riguardanti - la struttura e funzione di acidi nucleici e proteine - elementi di stechiometria

Conoscenze e abilità da acquisire:

Acquisizione di capacità pratiche nell'analisi qualitativa e quantitativa dei biopolimeri. Introduzione agli approcci sperimentali utili a caratterizzare processi di interazione macromolecola-ligando. Conoscenza dei principali metodi di purificazione e caratterizzazione di proteine e altre biomolecole

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Oltre alle attività d'aula (lezioni frontali) sono previste attività pratiche di laboratorio sui seguenti argomenti: 1) preparazione di soluzioni di DNA, calcolo della loro concentrazione tramite spettroscopia UV, verifica del loro stato conformazionale tramite spettroscopia UV 2) Analisi dell'interazioni farmaco-DNA tramite spettroscopia UV-VIS 3) valutazione di cambi conformazionali indotti dal farmaco su DNA plasmidico tramite elettroforesi su gel di agarosio 4) valutazione di interazioni farmaco -DNA tramite elettroforesi su gel di acrilamide 5) Messa a punto di una reazione di PCR. 6) Determinazione del peso molecolare di una proteina mediante cromatografia di gel filtrazione e confronto con un esperimento SDS-PAGE; 7) separazione di proteine e peptidi mediante RP-HPLC; 8) Separazione di una miscela complessa di proteine mediante cromatografia a scambio ionico; 9) Purificazione di una proteina mediante affinity chromatography; Tutte le metodiche usate prevedono la successiva caratterizzazione ed identificazione dei prodotti isolati.

Contenuti:

Il corso si propone di approfondire le principali tecniche di analisi utilizzate in campo biofarmaceutico. In particolare verranno discusse metodologie che poi gli studenti potranno applicare durante le esercitazioni pratiche. Tali conoscenze verranno indirizzate ad un approccio critico nel risolvere problematiche correlate ad analisi quantitative riguardanti macromolecole biologiche. La spettroscopia UV-Visibile e le sue applicazioni. Cenni teorici. Relazioni tra struttura molecolare e proprietà spettroscopiche. Effetto delle condizioni sperimentali sulle proprietà di assorbimento. Cromofori presenti in biomolecole come polisaccaridi, proteine e DNA. Caratterizzazione di un composto tramite spettroscopia UV-Visibile. Relazioni quantitative in spettroscopia UV-Visibile. Cinetiche enzimatiche. La fluorescenza e le sue applicazioni. Cenni teorici. Concetto di fluoroforo. Fluorescenza intrinseca di proteine ed effetto solvente. Stabilità conformazionale ed allosterismo di proteine. Probe fluorescenti per molecole di interesse bio-farmaceutico. Relazioni quantitative in fluorescenza. L'elettroforesi di acidi nucleici e proteine. Applicazioni dell'elettroforesi nel definire modalità di formazione di complessi. Tecniche di amplificazione di acidi nucleici. Spettrofotometria di assorbimento atomico: principi e applicazioni in campo biotecnologico. Analisi quantitativa di aminoacidi. Strategie di purificazione di proteine Progettazione di un esperimento di purificazione di proteine e peptidi: obiettivi e costi Relazione tra struttura di proteine e attività biologica Introduzione alle tecniche di identificazione di proteine Introduzione alle tecniche cromatografiche. Principi generali della cromatografia in fase liquida Cromatografia in gel filtrazione Cromatografia in scambio ionico Cromatografia in fase inversa (RP-HPLC) Cromatografia di affinità Criteri per definire la purezza di una proteina

Modalità di esame:

Esame finale orale o scritto. Per sostenere il colloquio d'esame lo studente deve preparare una relazione di laboratorio e consegnarla almeno una settimana prima del giorno dell'esame.

Criteri di valutazione:

contribuiranno alla definizione del voto finale : - le modalità di lavoro raggiunte in laboratorio - la qualità della relazione scritta - il colloquio orale

Testi di riferimento:

Harris, Daniel C., Chimica analitica quantitativa Daniel C. Harris. Bologna: Zanichelli, 2005 Hage, David S.; Carr, James D.; Matera, Carlo; Dallanoce, Clelia, Chimica analitica e analisi quantitative David S. Hage, James D. Carr traduzione a cura di Clelia Dallanoce e Carlo Matera. Padova: Piccin, 2012 Wilson, Keith; Pilone, Mirella S.; Pollegioni, Loredano; Walker, John, Metodologia biochimica bioscienze e le biotecnologie in laboratorio a cura di Keith Wilson e John Walker edizione italiana a cura di Mirella S. Pilone e Loredano Pollegioni. Milano: R. Cortina, O Wilson, Keith; Walker, John, Metodologia biochimica > tecniche biochimiche in laboratorio a cura di Keith Wilson e John M. Walker edizione italiana a cura di Mirella Pilone. Milano: Cortina, O

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti forniti a lezione Dispense e recenti articoli forniti durante il corso

FARMACOLOGIA E PRINCIPI DI FARMACOGENOMICA

Titolare: Prof.ssa PATRIZIA DEBETTO

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio FARMACEUTICO

Tipologie didattiche: 56A; 7,00

Prerequisiti:

Buone conoscenze di fisiologia umana e di biochimica

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso si propone di fornire allo studente: 1) le nozioni fondamentali circa i principi che regolano le interazioni dei farmaci con l'organismo, sia sotto l'aspetto farmacodinamico (meccanismo d'azione) che farmacocinetico (assorbimento, distribuzione ed eliminazione); 2) le nozioni fondamentali sulle principali tipologie e modalità di insorgenza degli effetti tossici degli xenobiotici, sui relativi meccanismi d'azione (a livello cellulare e/o molecolare) e sulle principali manifestazioni cliniche delle reazioni avverse agli xenobiotici.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

lezioni frontali

Contenuti:

Introduzione alla Farmacologia • Definizione e scopi della Farmacologia; definizione di farmaco; origine dei farmaci; farmaci chimici e farmaci biotecnologici • Principi attivi e specialità medicinali; sistemi di classificazione dei farmaci Farmacodinamica • Meccanismo d'azione dei farmaci, non specifico e specifico • I bersagli molecolari dei farmaci (recettori) • Aspetti quantitativi dell'interazione farmaco-recettore: curva concentrazione-occupazione; definizione di affinità • Dall'interazione farmaco-recettore all'effetto: teoria dell'occupazione recettoriale e sue modificazioni; curva dose-effetto graduale; definizione di potenza ed efficacia/attività intrinseca • Definizione di farmaco agonista totale, agonista parziale, agonista inverso ed antagonista; tipi di antagonismo tra farmaci • Relazione dose-risposta quantale; definizione di selettività e sicurezza; parametri terapeutici • Organizzazione molecolare e funzionale e trasduzione del segnale delle principali superfamiglie di recettori per ligandi endogeni: recettori intracellulari; recettori ionotropici; recettori accoppiati alle proteine G; recettori accoppiati a tirosin chinasi; recettori per l'adesione cellulare • Modulazione dell'attività dei recettori per ligandi endogeni: fenomeni di adattamento recettoriale (desensitizzazione/down-regulation; up-regulation) e loro conseguenze farmacologiche (tolleranza, dipendenza; effetti "rimbalzo") Farmacocinetica qualitativa • Modalità di passaggio dei farmaci attraverso le membrane biologiche • Vie di somministrazione; assorbimento; biodisponibilità • Distribuzione; legame alle proteine plasmatiche; passaggio dei farmaci attraverso barriere (barriera ematoencefalica, barriera ematoliquorale, barriera placentare) • Biotrasformazione: reazioni enzimatiche di fase I e di fase II; detossificazione versus bioattivazione • Fattori ambientali che modificano la biotrasformazione dei farmaci: inibizione ed induzione farmaco-metabolica • Escrezione renale, biliare e nelle secrezioni Elementi di farmacogenetica • Fattori genetici alla base della variabilità biologica interindividuale nella risposta ai farmaci • Polimorfismi dei geni che codificano per proteine bersaglio dei farmaci (recettori) e per enzimi biotrasformanti i farmaci Principi di Tossicologia generale • Definizione e scopi della Tossicologia; definizione di sostanza tossica • Descrizione e terminologia degli effetti tossici: effetti acuti e cronici; effetti reversibili e irreversibili; effetti locali e sistemici • Effetti tossici speciali (non diretti ad organi specifici): effetti teratogeni; reazioni idiosincrasiche; effetti genotossici • Immunotossicità: reazioni allergiche e reazioni autoimmuni; immunosoppressione • Le reazioni avverse ai farmaci (ADR): reazioni di tipo A e tipo B Ricerca e sviluppo di nuovi farmaci

Modalità di esame:

esame orale

Criteri di valutazione:

Verrà valutata la capacità dello studente di saper trattare in maniera trasversale e critica gli argomenti richiesti, la padronanza della materia ed il possesso di linguaggio scientifico

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

materiali delle lezioni in pdf forniti dal docente

IMMUNOLOGIA FARMACEUTICA

Titolare: Prof. ANTONIO ROSATO

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio FARMACEUTICO

Tipologie didattiche: 48A; 6,00

Prerequisiti:

Lo studente deve aver acquisito conoscenze di base in anatomia, biochimica, biologia cellulare e fisiologia.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso si propone l'acquisizione da parte dello studente di conoscenze su come è organizzato il sistema immunitario (elementi umorali e cellulari), sulle

sue modalità di funzionamento (riconoscimento dell'antigene, risposta agli agenti patogeni, effettori umorali e cellulari) e su come si possa intervenire farmacologicamente su di esso per potenziarne l'efficacia o ridurre i potenziali effetti dannosi. Il corso si prefigge inoltre di fornire alcuni elementi di base di immunopatologia (reazioni di ipersensibilità di tipo I-IV) e i relativi principi di intervento terapeutico.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali e teorico-pratiche. Valutazione intermedia e finale di apprendimento mediante questionario a risposte multiple.

Contenuti:

Caratteristiche generali del sistema immunitario. Cellule, organi e microambiente del sistema immunitario. Principi di immunità innata e adattativa. Immunità innata. Le diverse linee di difesa e i sistemi di identificazione dei patogeni da parte di cellule dell'immunità innata: PAMPs, DAMPs e PRR. I Toll-like receptors. Recettori citosolici per i PAMP e i DAMP. L'inflammasoma e sviluppo di farmaci in grado di agire come antagonisti nelle patologie infiammatorie. - Cellule del sistema immunitario. Emopoiesi: siti dell'emopoiesi, sua regolazione, fattori di crescita coinvolti. Cellule staminali totipotenti, cellule progenitrici e cellule differenziate. Processo di differenziazione dei leucociti. - Antigene e sue caratteristiche, antigene e anticorpi. Struttura molecolare degli anticorpi. Anticorpi policlonali e monoclonali e loro caratteristiche. Preparazione di anticorpi monoclonali. Evoluzione nell'ingegnerizzazione degli anticorpi monoclonali. Utilizzo dei monoclonali come farmaci. - Risposta umorale primaria e secondaria e relative caratteristiche. Antigeni timo-dipendenti ed indipendenti. Attivazione dei linfociti B e produzione di anticorpi: riconoscimento dell'antigene ed attivazione dei linfociti B; trasduzione del segnale e conseguenze funzionali. La reazione del centro germinativo e la maturazione dell'affinità. - Meccanismi effettori dell'immunità umorale: principali caratteristiche. Neutralizzazione dei microorganismi e delle tossine microbiche; opsonizzazione e fagocitosi mediata da anticorpi. - Il sistema del complemento: organizzazione e funzioni della via classica e della via alternativa. Recettori per Fc e recettori del complemento e loro funzione nella opsonizzazione e fagocitosi. Eliminazione degli immunocomplessi. - La risposta innata e quella adattativa alle infezioni virali: ruolo degli IFN, delle cellule NK, degli anticorpi e dei CTL. - Il complesso maggiore di istocompatibilità (MHC): organizzazione dei geni; nomenclatura, struttura delle molecole MHC e loro funzione biologica. Tipizzazione HLA: tipizzazione sierologica e molecolare, reazione leucocitaria mista (MLR). - Genetica molecolare del recettore per l'antigene. Riarrangiamento dei geni codificanti per il recettore degli antigeni nei linfociti T e B. Maturazione dei linfociti T e B. -Risposte funzionali dei linfociti T: Th1, Th2, Th17 e Treg. -Principi della vaccinazione, immunizzazione attiva e passiva. I principali tipi di vaccini, tecnologia di produzione dei vaccini. -Reazioni di ipersensibilità di tipo I-IV. -Uso terapeutico delle citochine e immunomodulatori di origine microbica. -Farmaci utilizzati nella terapia immunosoppressiva e loro modalità d'azione. -Terapia e prevenzione delle malattie allergiche e nell'ipersensibilità ai farmaci.

Modalità di esame:

Esame scritto con domande a risposte multiple (indicativamente, 50-60 domande).

Criteri di valutazione:

L'esame finale si propone di verificare la preparazione dello studente rispetto ai principali obiettivi didattici prospettati all'inizio del corso.

Testi di riferimento:

K. Murphy, Immunobiologia di Janeway. : Piccin, 2014 A. K. Abbas, A. H. Lichtman, S. Pillai., Immunologia cellulare e molecolare - 7 edizione.. : Elsevier, 2012

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti di lezione e articoli scientifici.

NORMATIVE E BIOETICA DELLE BIOTECNOLOGIE

Titolare: Prof. DIETELMO PIEVANI

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio FARMACEUTICO

Tipologie didattiche: 48A; 6,00

PRINCIPI DI CHIMICA FARMACEUTICA

Titolare: Prof.ssa ADRIANA CHILIN

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio FARMACEUTICO

Tipologie didattiche: 56A; 7,00

Prerequisiti:

Conoscenze di base di chimica generale e organica e di biochimica

Conoscenze e abilità da acquisire:

Conoscenza delle metodologie di sviluppo dei farmaci, dei meccanismi generali d'azione dei farmaci, dei tipi di legami e dei fattori coinvolti nell'interazione farmaco-bersaglio; delle relazioni struttura-attività.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali in aula con l'ausilio di proiezione di slide e di filmati. Verifica dei concetti acquisiti tramite erogazione di quiz attraverso software interattivi.

Contenuti:

Progettazione e sviluppo di farmaci Bersagli dell'azione dei farmaci Interazioni farmaco-bersaglio Relazioni tra struttura e azione dei farmaci Basi molecolari dell'azione dei farmaci Macromolecole come farmaci Macromolecole come bersagli di farmaci

Modalità di esame:

Esame scritto con quiz a risposta multipla e presentazione orale a gruppi su argomenti scelti dagli studenti

Criteri di valutazione:

Valutazione della capacità di applicare le conoscenze impartite

Testi di riferimento:

G.L. Patrick, Chimica Farmaceutica. Napoli: Edises, 2015 T. L. Lemke, D.A. Williams, FOYE's Principi di Chimica Farmaceutica. Padova: Piccin, 2015

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Dispensa delle diapositive di lezione reperibile su Moodle

TECNOLOGIA BIOFARMACEUTICA

Titolare: Prof. PAOLO CALICETI

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio FARMACEUTICO

Tipologie didattiche: 56A; 7,00

Prerequisiti:

Per seguire l'insegnamento di Tecnologia Biofarmaceutica con profitto è necessario possedere conoscenze di base di matematica per semplici elaborazioni di derivate e integrali, basi di chimica generale e inorganica con particolare riferimento alle leggi dell'equilibrio chimico, pH/pKa, reazioni chimiche, solubilità, conoscenza di semplici leggi di fisica e termodinamica, conoscenza delle strutture e proprietà chimico-fisiche delle funzioni molecolari organiche e delle comuni molecole di interesse farmaceutico, conoscenze di biochimica, conoscenze di base di anatomia e fisiologia necessarie per la comprensione delle vie di somministrazione e del profilo farmacocinetico e distributivo dei farmaci della loro biodisponibilità.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso di Tecnologia Farmaceutica consente di acquisire le seguenti conoscenze e abilità: -conoscenze di base e razionale dello sviluppo farmaceutico con riferimento a farmaci biotecnologici; -capacità di analisi quantitativa farmacocinetica mirata allo sviluppo del prodotto farmaceutico; -conoscenza dei processi di assorbimento dei farmaci; -conoscenza delle vie di somministrazione per lo sviluppo del prodotto biofarmaceutico; -capacità di analisi biofarmaceutica; -conoscenza critica dei principali processi e impianti nella produzione farmaceutica; -conoscenza e criteri di selezione di eccipienti impiegati nella produzione di forme farmaceutiche -capacità di progettazione di formulazioni non convenzionali -conoscenza di fattori chiave nella progettazione e analisi critica di formulazioni per via parenterale con riferimento alla produzione. -conoscenze necessarie alla progettazione di sistemi dispersi -potenzialità e problemi nello sviluppo di prodotti per vie di somministrazione non convenzionali (polmonare, nasale, transdermico, oculare)

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso di Tecnologia Biofarmaceutica prevede ore di lezioni frontali. Lezioni frontali vengono svolte anche in collaborazione di esperti del settore provenienti dall'industria o docenti di università straniere.

Contenuti:

Principi di base della tecnologia farmaceutica: dalla Tecnologia Farmaceutica al Drug Delivery. In-put e out-put. Principi e obiettivi della preformulazione farmaceutica Classificazione di prodotti farmaceutici: farmaci biotech, biosimilari e biobetter. Fasi di sviluppo di un prodotto farmaceutico biotecnologico. Farmacocinetica: analisi mediante sistemi compartimentali e non compartimentali. Parametri farmacocinetici ed elaborazioni matematiche. Generici. Biodisponibilità e bioequivalenza Assorbimento dei farmaci: aspetti fisiologici e chimico-fisici dell'assorbimento passivo e attivo, pinocitosi, carrier mediato, ion-pairing. Membrane biologiche. Elaborazioni matematiche di analisi. Pompe di efflusso. Disponibilità: rate limiting step. Solubilità e dissoluzione, considerazioni termodinamiche, Noyes-Withney, micronizzazione e nanoizzazione, processi farmaceutici, bagnabilità, eccipienti idrofobici e idrofili, soluzioni solide, eutetiche, Oswald Freundlich, stato solido, polimorfismo, ciclodestrine, micelle, coniugati, pH/pKa, stato ionico, sali e complessi. Diffusione, I e II legge di Fick, Higuchi, analisi semiempirica. Rilascio da matrici degradabili e rigonfiabili, numero di Deborah. Preformulazione chimico-fisica: micrometrica. Principi generali di set up di processi e scelta di eccipienti. macinazione, teoria e impianti. Aspetti di stabilità di formulazioni di farmaci biotech Sistemi dispersi: concetti generali. Sospensioni, emulsioni e liposomi. DLVO e potenziale zeta. Sospensioni: uso farmaceutico, composizione e produzione. Emulsioni, uso farmaceutico, composizione e produzione. Stabilità e analisi matematiche. HLB e chimica dei tensioattivi. Classificazione. Iniettabili e sterilità: principi di base, processi e tecnologie. Flow-sheet di un processo di preparazione di iniettabili.

Modalità di esame:

L'esame di Tecnologia Biofarmaceutica è composto di una parte a test scritto e una parte orale. Appelli di esame sono programmati nel seguente modo: 2 appelli per ogni sessione ufficiale d'esame (Febbraio-Marzo, Giugno-Luglio, Agosto-Settembre)

Criteri di valutazione:

La valutazione della preparazione dello studente all'esame si basa sulla verifica dell'acquisita conoscenza degli argomenti svolti a lezione. Viene data particolare importanza alla capacità di correlare i vari aspetti della tecnologia farmaceutica trattata a lezione e le conoscenze di base.

Testi di riferimento:

P. Colombo, Principi di Tecnologie Farmaceutiche. : CEA, A Martin., Physical pharmacy: physical chemical principles in the pharmaceutical sciences. : ,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

L'esame si basa sugli argomenti trattati a lezione. Pertanto gli appunti di lezione rappresentano la principale fonte su cui basarsi per la preparazione dell'esame. Agli studenti vengono anche fornite le diapositive proiettate a lezione. Testi per preparare l'esame sono riportati di seguito

Curriculum: Piano di studio MEDICO**ALTRE ATTIVITA' DI AMBITO INFORMATICO E TELEMATICO**

Titolare: Prof. FRANCESCO FILIPPINI

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 16A; 2,00

ANALISI BIOCHIMICA E FARMACEUTICA

Titolare: Prof.ssa GIORGIA MIOLO

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 16A+60L; 6,00

Prerequisiti:

Gli studenti dovranno aver acquisito le competenze generali riguardanti - la struttura e funzione di acidi nucleici e proteine - elementi di stechiometria

Conoscenze e abilità da acquisire:

Acquisizione di capacità pratiche nell'analisi qualitativa e quantitativa dei biopolimeri. Introduzione agli approcci sperimentali utili a caratterizzare processi di interazione macromolecola-ligando. Conoscenza dei principali metodi di purificazione e caratterizzazione di proteine e altre biomolecole

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Oltre alle attività d'aula (lezioni frontali) sono previste attività pratiche di laboratorio sui seguenti argomenti: 1) preparazione di soluzioni di DNA, calcolo della loro concentrazione tramite spettroscopia UV, verifica del loro stato conformazionale tramite spettroscopia UV 2) Analisi dell'interazioni farmaco-DNA tramite spettroscopia UV-VIS 3) valutazione di cambi conformazionali indotti dal farmaco su DNA plasmidico tramite elettroforesi su gel di agarosio 4) valutazione di interazioni farmaco-DNA tramite elettroforesi su gel di acrilamide 5) Messa a punto di una reazione di PCR. 6) Determinazione del peso molecolare di una proteina mediante cromatografia di gel filtrazione e confronto con un esperimento SDS-PAGE; 7) separazione di proteine e peptidi mediante RP-HPLC; 8) Separazione di una miscela complessa di proteine mediante cromatografia a scambio ionico; 9) Purificazione di una proteina mediante affinity chromatography; Tutte le metodiche usate prevedono la successiva caratterizzazione ed identificazione dei prodotti isolati.

Contenuti:

Il corso si propone di approfondire le principali tecniche di analisi utilizzate in campo biofarmaceutico. In particolare verranno discusse metodologie che poi gli studenti potranno applicare durante le esercitazioni pratiche. Tali conoscenze verranno indirizzate ad un approccio critico nel risolvere problematiche correlate ad analisi quantitative riguardanti macromolecole biologiche. La spettroscopia UV-Visibile e le sue applicazioni. Cenni teorici. Relazioni tra struttura molecolare e proprietà spettroscopiche. Effetto delle condizioni sperimentali sulle proprietà di assorbimento. Cromofori presenti in biomolecole come polisaccaridi, proteine e DNA. Caratterizzazione di un composto tramite spettroscopia UV-Visibile. Relazioni quantitative in spettroscopia UV-Visibile. Cinetiche enzimatiche. La fluorescenza e le sue applicazioni. Cenni teorici. Concetto di fluoroforo. Fluorescenza intrinseca di proteine ed effetto solvente. Stabilità conformazionale ed allosterismo di proteine. Probe fluorescenti per molecole di interesse bio-farmaceutico. Relazioni quantitative in fluorescenza. L'elettroforesi di acidi nucleici e proteine. Applicazioni dell'elettroforesi nel definire modalità di formazione di complessi. Tecniche di amplificazione di acidi nucleici. Spettrofotometria di assorbimento atomico: principi e applicazioni in campo biotecnologico. Analisi quantitativa di aminoacidi. Strategie di purificazione di proteine Progettazione di un esperimento di purificazione di proteine e peptidi: obiettivi e costi Relazione tra struttura di proteine e attività biologica Introduzione alle tecniche di identificazione di proteine Introduzione alle tecniche cromatografiche. Principi generali della cromatografia in fase liquida Cromatografia in gel filtrazione Cromatografia in scambio ionico Cromatografia in fase inversa (RP-HPLC) Cromatografia di affinità Criteri per definire la purezza di una proteina

Modalità di esame:

Esame finale orale o scritto. Per sostenere il colloquio d'esame lo studente deve preparare una relazione di laboratorio e consegnarla almeno una settimana prima del giorno dell'esame.

Criteri di valutazione:

contribuiranno alla definizione del voto finale : - le modalità di lavoro raggiunte in laboratorio - la qualità della relazione scritta - il colloquio orale

Testi di riferimento:

Harris, Daniel C., Chimica analitica quantitativa Daniel C. Harris. Bologna: Zanichelli, 2005 Hage, David S.; Carr, James D.; Matera, Carlo; Dallanoe, Clelia, Chimica analitica e analisi quantitativa David S. Hage, James D. Carr traduzione a cura di Clelia Dallanoe e Carlo Matera. Padova: Piccin, 2012 Wilson, Keith; Pilone, Mirella S.; Pollegioni, Loredano; Walker, John, Metodologia biochimica bioscienze e le biotecnologie in laboratorio a cura di Keith Wilson e John Walker edizione italiana a cura di Mirella S. Pilone e Loredano Pollegioni. Milano: R. Cortina, 0 Wilson, Keith; Walker, John, Metodologia biochimica > tecniche biochimiche in laboratorio a cura di Keith Wilson e John M. Walker edizione italiana a cura di Mirella Pilone. Milano: Cortina, 0

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti forniti a lezione Dispense e recenti articoli forniti durante il corso

FARMACOLOGIA GENERALE E TOSSICOLOGIA

Titolare: Prof.ssa PATRIZIA DEBETTO

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 56A+16L; 8,00

Prerequisiti:

Buone conoscenze di fisiologia umana e di biochimica

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso si propone di fornire allo studente: 1) le nozioni fondamentali circa i principi che regolano le interazioni dei farmaci con l'organismo, sia sotto l'aspetto farmacodinamico (meccanismo d'azione) che farmacocinetico (assorbimento, distribuzione ed eliminazione); 2) le nozioni fondamentali sulle principali tipologie e modalità di insorgenza degli effetti tossici degli xenobiotici, sui relativi meccanismi d'azione (a livello cellulare e/o molecolare) e sulle principali manifestazioni cliniche delle reazioni avverse agli xenobiotici.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

lezioni frontali

Contenuti:

Introduzione alla Farmacologia • Definizione e scopi della Farmacologia; definizione di farmaco; origine dei farmaci; farmaci chimici e farmaci biotecnologici • Principi attivi e specialità medicinali; sistemi di classificazione dei farmaci Farmacodinamica • Meccanismo d'azione dei farmaci, non specifico e specifico • I bersagli molecolari dei farmaci (recettori) • Aspetti quantitativi dell'interazione farmaco-recettore: curva concentrazione-occupazione; definizione di affinità • Dall'interazione farmaco-recettore all'effetto: teoria dell'occupazione recettoriale e sue modificazioni; curva dose-effetto graduale; definizione di potenza ed efficacia/attività intrinseca • Definizione di farmaco agonista totale, agonista parziale, agonista inverso ed antagonista; tipi di antagonismo tra farmaci • Relazione dose-risposta quantale; definizione di selettività e sicurezza; parametri terapeutici • Organizzazione molecolare e funzionale e trasduzione del segnale delle principali superfamiglie di recettori per ligandi endogeni: recettori intracellulari; recettori ionotropici; recettori accoppiati alle proteine G; recettori accoppiati a tirosin chinasi; recettori per l'adesione cellulare • Modulazione dell'attività dei recettori per ligandi endogeni: fenomeni di adattamento recettoriale (desensitizzazione/down-regulation; up-regulation) e loro conseguenze farmacologiche (tolleranza, dipendenza; effetti "rimbalzo") Farmacocinetica qualitativa • Modalità di passaggio dei farmaci attraverso le membrane biologiche • Vie di somministrazione; assorbimento; biodisponibilità • Distribuzione; legame alle proteine plasmatiche; passaggio dei farmaci attraverso barriere (barriera ematoencefalica, barriera ematoliquorale, barriera placentare) • Biotrasformazione: reazioni enzimatiche di fase I e di fase II; detossificazione versus bioattivazione • Fattori ambientali che modificano la biotrasformazione dei farmaci: inibizione ed induzione farmaco-metabolica • Escrezione renale, biliare e nelle secrezioni Elementi di farmacogenetica • Fattori genetici alla base della variabilità biologica interindividuale nella risposta ai farmaci • Polimorfismi dei geni che codificano per proteine bersaglio dei farmaci (recettori) e per enzimi biotrasformanti i farmaci Principi di Tossicologia generale • Definizione e scopi della Tossicologia; definizione di sostanza tossica • Descrizione e terminologia degli effetti tossici: effetti acuti e cronici; effetti reversibili e irreversibili; effetti locali e sistemici • Effetti tossici speciali (non diretti ad organi specifici): effetti teratogeni; reazioni idiosincrasiche; effetti genotossici • Immunotossicità: reazioni allergiche e reazioni autoimmuni; immunosoppressione • Le reazioni avverse ai farmaci (ADR): reazioni di tipo A e tipo B Ricerca e sviluppo di nuovi farmaci

Modalità di esame:

esame orale

Criteri di valutazione:

Verrà valutata la capacità dello studente di saper trattare in maniera trasversale e critica gli argomenti richiesti, la padronanza della materia ed il possesso di linguaggio scientifico

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

materiali delle lezioni in pdf forniti dal docente

GENETICA MOLECOLARE E GENOMICA FUNZIONALE

Titolare: Prof.ssa PAOLA BRAGHETTA

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 48A+16L; 7,00

Prerequisiti:

Genetica, Biologia cellulare, Biologia molecolare.

Conoscenze e abilità da acquisire:

GENETICA MOLECOLARE: Scopo del corso è fornire le conoscenze relative ai meccanismi molecolari delle malattie genetiche e alle principali tecniche diagnostiche comunemente utilizzate per lo studio di queste patologie. Le lezioni teoriche introduttive verranno seguite da seminari sperimentali, con esempi di analisi ed interpretazione di indagini genetiche, studi funzionali di validazione di mutazioni ed applicazione di nuove metodologie diagnostiche in genetica umana. **GENOMICA FUNZIONALE:** La genomica funzionale riveste una particolare importanza nell'era post-genomica. Anziché una descrizione generale e teorica dei vari campi di studio e applicazione della genomica funzionale, per questo corso si è scelto un percorso didattico sperimentale focalizzato ad uno dei più rilevanti e moderni settori di applicazioni biotecnologiche: i topi transgenici come modello per lo studio della funzione dei geni in condizioni normali e patologiche. Il corso si articola in due parti distinte. Nella prima parte del corso verranno descritti i principi e gli ambiti applicativi della transgenesi in biomedicina, trattando in dettaglio argomenti quali: le cellule staminali embrionali nella ricerca e nella terapia, l'inattivazione genica mirata ("gene knockout"), la mutagenesi su grande scala nel topo con "gene trapping", l'RNA interference, il genome editing. Durante la seconda parte del corso verranno analizzate in dettaglio le diverse tecnologie per la produzione di topi transgenici, anche con l'uso di filmati, ed infine verranno presentati in dettaglio alcuni esempi di dell'uso di topi knockout come modello di malattie umane.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

- Lezioni teoriche in aula, basate su presentazioni al computer con videoproiezione. - Seminari sperimentali interattivi. - Esercitazioni (anche in laboratorio) relative a analisi di sequenza, utilizzo di tool bioinformatici, indagini citogenetico-molecolari.

Contenuti:

GENETICA MOLECOLARE - Aspetti generali - Malattie Mendeliane - Tecniche per la ricerca di mutazione - Malattie non Mendeliane - Anomalie cromosomiche - Malattie multifattoriali e farmacogenomica - Diagnosi prenatale e sue problematiche - Predisposizione ereditaria ai tumori - Seminari sperimentali: Analisi di sequenza. Le nuove tecnologie per la diagnosi: Next generation sequencing: applicazioni in genetica molecolare umana. Metodi per validare le mutazioni: Analisi in silico, Sistemi di espressione, Minigeni ibridi. Organismi modello (*S.cerevisiae*) per la caratterizzazione funzionale di mutazioni. Tecniche molecolari per lo studio dei riarrangiamenti genomici. Esempio di messa a punto di un'analisi molecolare. Stima del rischio genetico

GENOMICA FUNZIONALE - Nozioni introduttive - Genomica funzionale mediante transgenesi in topo: principi ed applicazioni - Le cellule ES - "Gene targeting": l'inattivazione genica mirata per lo studio della funzione genica in vivo - "Gene trapping": mutagenesi casuale in grande scala per lo studio della funzione genica in vivo - "Genome editing" e i nuovi metodi per l'ingegneria genomica - In vivo RNA interference - Le tecnologie per la produzione di topi transgenici - Seminari sperimentali. Applicazione dei topi knockout come modello di malattie ereditarie umane: 1) I topi knockout per il collagene VI, un modello di distrofie muscolari. 2) I topi knockout per EMILIN-1, un modello di ipertensione.

Modalità di esame:

scritto

Criteri di valutazione:

La valutazione terrà conto delle conoscenze acquisite, dell'esposizione, della terminologia e della capacità di integrazione dei contenuti proposti durante il corso.

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Materiale didattico ed articoli scientifici forniti durante le lezioni.

IMMUNOLOGIA E PRINCIPI DI PATOLOGIA E FISIOPATOLOGIA

Titolare: Prof.ssa LUISA GORZA

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 64A; 8,00

Sede dell'insegnamento: Informazioni in lingua non trovate

Aule: Informazioni in lingua non trovate

Prerequisiti:

Lo studente dovrà possedere nozioni adeguate di Anatomia e Fisiologia Umana, Microbiologia, Biochimica e Biologia Molecolare.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso sarà articolato in due moduli Immunologia e Principi di Patologia e Fisiopatologia. Il modulo di Immunologia introdurrà lo studente allo studio dei meccanismi caratterizzanti la risposta immunitaria. In particolare, verrà illustrato: • come il sistema immunitario sia organizzato in cellule e tessuti; • le modalità di riconoscimento dell'antigene e il processo di espansione della risposta immune; • i componenti effettori della risposta immunitaria e le modalità di eliminazione degli agenti estranei; • i meccanismi centrali e periferici di regolazione della risposta immune e la tolleranza immunologica. Al termine del corso lo studente dovrebbe essere in grado di: 1. Descrivere i componenti essenziali del sistema immunitario; 2. descrivere le modalità di sviluppo di una risposta immune e i meccanismi effettori operanti 3. comprendere le potenzialità biotecnologiche insite nella manipolazione della risposta immunitaria Il modulo di Principi di Patologia e Fisiopatologia verterà sui meccanismi responsabili della perdita dell'omeostasi cellulare e della comparsa di patologie a livello della singola cellula, di apparato-sistema e dell'intero organismo. In particolare verrà illustrato: - come gli agenti eziologici interferiscano con i meccanismi di controllo omeostatico; - quali siano le risposte di cellule e tessuti (morte, degenerazione, stress cellulare, proliferazione/ipertrofia, infiammazione, neoplasia) - come l'instaurarsi delle risposte cellulari e tissutali provochi modificazioni funzionali e strutturali dell'organismo descrivibili come lesioni e malattia. Al termine del corso lo studente dovrebbe essere in grado di: 1) aver compreso i meccanismi patologici che sono alla base delle malattie umane, 2) essere in grado di trasportare queste conoscenze nella patologia degli apparati e sistemi che verranno trattati in particolare 3) conoscere il contributo e la potenzialità delle tecniche biotecnologiche alla caratterizzazione genetico-funzionale dei quadri fisiopatologici presentati.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso verrà svolto con lezioni frontali mediante l'ausilio di videoproiezione (Powerpoint) ed eventuale collegamento in rete (visualizzazione di quadri istopatologici da archivi-on-line). Gli aspetti di istopatologia verranno discussi in aule dotate di microscopio ottico individuale.

Contenuti:

Modulo di Immunologia (Prof. A Rosato, CFU: 2) • Caratteristiche generali del sistema immune, cellule ed organi • Immunità innata • Molecole con funzione recettoriale: le immunoglobuline e il recettore per l'antigene dei linfociti T (TCR) • Generazione della diversità anticorpale e del TCR • Il complesso maggiore di istocompatibilità (MHC), processazione e presentazione dell'antigene • Riconoscimento dell'antigene ed attivazione linfocitaria • Fase effattrice della risposta immunitaria: complemento, citochine, risposte umorali e cellule-mediate • Tolleranza centrale e periferica Modulo di Principi di Patologia e Fisiopatologia (Prof. L Gorza, CFU: 6) - Definizione di eziologia e di patogenesi. Tipi di danno. La risposta cellulare al danno non letale. - Risposte cellulari di tipo adattativo: ipossia, ischemia, preconditionamento; iperplasia, ipertrofia, atrofia, metaplasia. Aspetti istopatologici principali. - Il danno irreversibile: la necrosi, l'apoptosi o morte cellulare programmata. Il danno da ischemia e da iperfusione - Le difese dell'organismo contro patogeni e non. L'infiammasoma. La piroptosi. La chemiotassi. La fagocitosi. L'infiammazione acuta. Mediatori chimici dell'infiammazione. L'infiammazione cronica. Aspetti istopatologici principali. - Processi rigenerativi e riparativi. Cicatrizzazione e fibrosi. Disfunzioni dei processi riparativi: la cirrosi epatica. - La proliferazione neoplastica. Aspetti generali di classificazione ed epidemiologia delle neoplasie. Effetti locali e sistemici delle neoplasie. Basi molecolari dei tumori. Oncogeni e oncosoppressori. Cancerogenesi fisica, chimica, virale, ormonale. - Fisiologia e patologia dell'emostasi. La disfunzione endoteliale. Ruolo dell'endotelio vascolare, delle piastrine, dei fattori della coagulazione nell'emostasi. Le malattie emorragiche. Trombosi e stati trombofilici. L'ateroma. Fattori di rischio dell'aterosclerosi. - Fisiopatologia del sistema emopoietico (anemie, emoglobinopatie, patologie della sintesi dell'eme e dell'emoglobina) - Fisiopatologia generale del cuore: l'insufficienza cardiaca - Fisiopatologia del sistema endocrino: ipo e ipersecrezione ormonale; la resistenza ormonale.

Modalità di esame:

Esame scritto con quesiti a risposta aperta. La durata totale dell'esame è di due ore (75 min per il modulo di Principi di Patologia e Fisiopatologia e 45 min per il modulo di Immunologia). Il numero di quesiti è 6 per il modulo di Principi di Patologia e Fisiopatologia e 3 per il modulo di Immunologia). Il voto finale corrisponde alla media ponderata degli esiti ottenuti nei due moduli.

Criteri di valutazione:

La valutazione si baserà sulla capacità dello studente di inquadrare i problemi trattati nel corso e di riferirne le caratteristiche salienti, con particolare attenzione alle ricadute di interesse biotecnologico. Si terrà conto in modo ponderato delle conoscenze impartite nei due moduli.

Testi di riferimento:

Abbas, Lichtman, Pillai, Immunologia cellulare e molecolare. : Elsevier, Kumar, Abbas, Aster, Robbins and Cotran Pathological basis of disease. : Elsevier,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Saranno forniti i file utilizzati durante le lezioni come guida al programma e alcuni articoli in Inglese su argomenti non ancora reperibili nei testi o riguardanti aspetti di interesse biotecnologico.

NORMATIVE E BIOETICA DELLE BIOTECNOLOGIE

Titolare: Prof. DIETELMO PIEVANI

Mutuato da: Laurea in Biotecnologie (Ord. 2011)

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 48A; 6,00

VIROLOGIA MOLECOLARE

Titolare: Prof.ssa BEATRICE MERCORELLI

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MEDICO

Tipologie didattiche: 56A; 7,00

Prerequisiti:

Per seguire questo corso sono richieste conoscenze di base di Genetica, Biologia molecolare, Biochimica, Immunologia e Microbiologia. Sono gradite anche conoscenze base di biologia strutturale.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso propone allo studente un approfondimento a livello molecolare del ciclo di replicazione di diverse famiglie di virus, affrontando i vari stadi del ciclo replicativo da un punto di vista generale e non diviso per singole famiglie. Inoltre lo studente acquisirà le conoscenze per la determinazione del titolo e la conta delle particelle virali con diversi metodi sia colturali che indiretti e per la manipolazione dei genomi virali per applicazioni biotecnologiche come: espressione di proteine ricombinanti, gene editing, terapia genica, produzione di vaccini. Infine lo studente acquisirà competenze riguardanti la comprensione delle basi molecolari della patogenicità virale, delle interazioni microrganismo-ospite, con particolare riferimento ai virus patogeni per l'uomo.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Durante il corso la lezione frontale sarà alternata a metodi di insegnamento alternativi, che hanno come scopo il coinvolgimento attivo degli studenti nel processo di apprendimento (active learning). Questo verrà ottenuto tramite continuo invito agli studenti alla riflessione su argomenti con domande di ripasso su argomenti precedentemente affrontati e utilizzando strumenti di e-learning, tramite cui gli studenti possono utilizzare lo smartphone per rispondere a quesiti e partecipare attivamente alla lezione. Inoltre sono previste attività di gruppo per favorire una peer education. Durante la seconda parte del corso gli studenti avranno la possibilità di presentare degli approfondimenti su tematiche affrontate in aula precedentemente che servono sia da ripasso per tutti sia per affinare le soft skills dello studente.

Contenuti:

Breve introduzione sui virus e sulla storia dello studio dei virus. Richiami generali sui metodi per la misurazione delle particelle virali (metodi colturali e metodi indiretti basati su tecniche biochimiche e di biologia strutturale). Tecniche di manipolazione dei genomi virali per applicazioni tipo biotecnologico. Struttura dei virioni: simmetria dei capsidi e architettura dei virioni. Interazioni del capside virale con la cellula ospite. Genetica dei virus e descrizione delle strutture dei genomi virali appartenenti alle sette classi di virus. Meccanismi di replicazione virali: le fasi del ciclo replicativo. Confronto fra le diverse classi di virus. Espressione dell'informazione genetica e controllo: confronto fra le strategie messe a punto dalle varie classi di virus e approfondimento di alcuni meccanismi specifici di controllo dell'espressione. Il processo infettivo e il controllo delle infezioni virali da parte del sistema immunitario (meccanismi difensivi immunitari innati e specifici dell'ospite), meccanismi di evasione immunitaria. I meccanismi di patogenesi a livello molecolare: meccanismi di danno cellulare e della trasformazione cellulare da parte di virus a DNA e RNA. Infezioni virali emergenti e ri-emergenti. Agenti subvirali: satelliti, viroidi, e prioni. Approfondimenti su alcuni virus umani di interesse clinico.

Modalità di esame:

L'esame finale viene svolto sia in forma scritta che orale (opzionale): domande con quiz a risposta multipla ed esposizione dell'approfondimento di un argomento a scelta dello studente.

Criteri di valutazione:

Per la valutazione verranno tenuti in considerazione: 1) conoscenza degli argomenti trattati a lezione; 2) approfondimento degli argomenti trattati e completezza delle risposte insieme a chiarezza espositiva, linguaggio scientifico e appropriate capacità di sintesi; 3) capacità di collegamento tra gli argomenti oggetto della prova e con nozioni precedentemente acquisite dallo studente in altri corsi correlati.

Testi di riferimento:

Prescott, Lansing M.; Willey, Joanne M.; Sherwood, Linda M.; Woolverton, Christopher, Prescott's microbiology Joanne M. Willey, Linda M. Sherwood, Christopher J. Woolverton. New York: McGraw-Hill, 2011 Cann, Alan J; Campadelli-Fiume, Gabriella, Elementi di virologia molecolare Alan J. Cann edizione italiana a cura di Gabriella Campadelli-Fiume. Milano: CEA, 2006 Flint, S.J., Principles of virology, molecular biology, pathogenesis and control of animal viruses S.J. Flint ... [et al.]. Washington: ASM, 2015

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Agli studenti verrà fornita copia delle diapositive utilizzate durante le lezioni.

BIOTECNOLOGIE APPLICATE A CELLULE E ORGANISMI ANIMALI E VEGETALI

Titolare: Prof. LIVIO TRAINOTTI

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MOLECOLARE, CELLULARE E AMBIENTALE

Tipologie didattiche: 64A+64L; 12,00

Prerequisiti:

Per la fruizione ottimale dell'insegnamento, lo studente deve possedere conoscenze di genetica, biologia molecolare, morfologia, fisiologia e biochimica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

L'insegnamento è diviso in due moduli: Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali; Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. Dall'AA 2017-18, i due moduli possono essere fruiti anche come corsi singoli, rispettivamente con i codici SCP7081217 (Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali) e SCP7081218 (Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali). A) Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali. La parte teorica del corso tratta la descrizione dei più comuni metodi di messa e mantenimento in vitro di cellule animali derivanti dai più comuni sistemi sperimentali (mammifero, zebrafish, Drosophila), dell'induzione controllata di processi ontogenetici, della manipolazione genetica di organismi animali, di alcune delle loro più rilevanti applicazioni e dei metodi attualmente disponibili per consentire la rilevazione a livello subcellulare di proteine reporter fluorescenti, ampiamente usate nella ricerca biomedica. La parte pratica ha lo scopo di far prendere confidenza agli studenti con alcuni protocolli di base per la coltura in vitro di cellule, tra cui le staminali, e tessuti animali, il loro differenziamento controllato, le prospettive del loro uso terapeutico, le possibilità di sviluppare biosensori vitali e animali transgenici utili nella ricerca di nuove vie molecolari di controllo, terapie farmacologiche o nella rivelazione di molecole tossiche in campioni ambientali. B) Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. La parte teorica del corso tratta la descrizione dei più comuni metodi di messa e mantenimento in vitro di tessuti e cellule vegetali, dell'induzione controllata di processi ontogenetici, della manipolazione genetica delle piante, facendo particolare riferimento a organismi modello come carota, tabacco e arabidopsis. Verranno mostrati esempi di alcune delle più rilevanti applicazioni delle biotecnologie vegetali, dei metodi molecolari attualmente disponibili per consentire la rilevazione di piante geneticamente modificate o di loro derivati in prodotti alimentari e delle tendenze in atto per lo sviluppo di nuove tecnologie e prodotti. La parte pratica ha lo scopo di far prendere confidenza agli studenti con alcuni protocolli di base per la coltura in vitro di cellule e tessuti vegetali, il loro differenziamento controllato, la produzione di protoplasti, l'introduzione di DNA esogeno, l'estrazione da tessuti vegetali di metaboliti, acidi nucleici, e proteine, utilizzati per la rilevazione di geni di interesse e per saggi enzimatici, tra cui quelli di proteine reporter.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

L'attività è organizzata in lezioni frontali (4+4 CFU) e di laboratorio (2+2 CFU). L'attività frontale prevede l'utilizzo di strumenti multimediali e lavori di discussione e confronto in piccoli gruppi, mentre quella di laboratorio l'utilizzo di strumenti disponibili presso un moderno laboratorio di biotecnologie animali e vegetali (cappe a flusso laminare per la manipolazione di tessuti e cellule in sterilità, incubatori di crescita, microscopi, sistemi di elettroforesi di biomolecole, termociclatori, centrifughe, ecc). L'attività di laboratorio sarà organizzata in gruppi.

Contenuti:

Biotecnologie applicate a cellule e organismi animali. Le colture cellulari e le loro applicazioni. Isolamento di cellule da un organismo. Tipi di colture: coltura primaria, linea finita e linea continua/trasformata. Condizioni ottimali per il mantenimento delle cellule in coltura (ambiente extracellulare, modalità di crescita). Caratteristiche essenziali di un laboratorio di colture cellulari. Sterilità e controllo di contaminazioni. Parametri per la caratterizzazione e il monitoraggio di cellule in coltura. Valutazione della vitalità e della proliferazione. Introduzione di DNA esogeno nelle cellule di mammifero: trasfezioni stabili e transienti, metodi di trasfezione. Senescenza cellulare: marker di senescenza e significato fisiologico. GFP e le sue principali applicazioni: localizzazione subcellulare di proteine, analisi delle interazioni proteina-proteina (FRET), analisi della dinamica delle proteine (FRAP), GFP fotoattivabili. Cellule staminali: origine delle cellule staminali, caratteristiche delle cellule staminali embrionali e adulte. Cellule staminali indotte. Mantenimento in coltura di cellule staminali e le loro prospettive/applicazioni in campo terapeutico. Modelli animali: Generazione di animali transgenici (e.g. topo, Zebrafish). Utilizzo di animali transgenici come sensori di vie cellulari. Metodiche di genetica diretta e inversa in modelli animali (ad esempio, ricombinazione omologa, ENU, CRISPR-Cas9). Tecniche di microscopia avanzate applicate a modelli animali (GFP e suoi derivati). Biotecnologie applicate a cellule e organismi vegetali. Le basi della coltura di cellule vegetali: mezzi di coltura, tecniche di coltura asettica e attrezzature indispensabili. Esempi di colture in vitro di tabacco, Arabidopsis, carota. Embriogenesi somatica: mantenimento di colture embriogeniche, induzione, sviluppo e maturazione dell'embrione in vari sistemi modello vegetali (carota e tabacco). I semi artificiali. Propagazione clonale. Isolamento, coltura e fusione di protoplasti. La conservazione del germoplasma: conservazione del polline, di specie propagate vegetativamente e di specie propagate per seme. Impatto sull'agricoltura mondiale delle biotecnologie vegetali e della produzione di piante geneticamente modificate. Trasformazione delle piante. Tecniche per la trasformazione delle piante (trasformazione mediata da PEG, elettroporazione, tecnica biolistica, mediata da Agrobacterium sp, mediata da virus). Vettori usati nella trasformazione genetica delle piante e loro ottimizzazione. Nuove tecniche di genome editing applicate a sistemi vegetali modello. Ruolo della transgenesi negli studi di genomica funzionale. Esempi di utilizzo di colture cellulari e piante transgeniche come bioreattori per la produzione di sostanze utili (farmaci, enzimi industriali, biocarburanti).

Modalità di esame:

Lo studente sarà ammesso all'esame dopo aver frequentato le attività dell'insegnamento e consegnato la relazione sull'attività di laboratorio. L'esame sarà un compito scritto con quesiti relativi sia alla parte teorica che pratica del programma.

Criteri di valutazione:

Lo studente sarà valutato sulla sua capacità di esporre in modo chiaro, conciso, critico e con la necessaria appropriatezza lessicale, gli argomenti in programma. L'impegno e i risultati della parte pratica peseranno per circa il 25% sul voto finale dell'esame.

Testi di riferimento:

Mariottini G.L., Capicchioni V., Introduzione alle colture cellulari. : Tecniche nuove, Jennie P. Mather and David Barnes, Animal cell Culture Methods Methods in Cell Biology Vol 57. : Academic Press, Pasqua, Gabriella; Cozzolino, Salvatore, Biologia cellulare e biotecnologie vegetali Gabriella Pasqua S. Cozzolino ... [et al.]. Padova: Piccin, 2011 Flavia Zucco e Vera Bianchi, Nozioni di Colture cellulari. : Lombardo editore,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Saranno indicati dei libri di biotecnologie animali e vegetali cui fare riferimento. Durante le lezioni il docente indicherà i capitoli dei vari libri consigliati in cui sarà possibile reperire le informazioni relative alla lezione. Altri materiali, come articoli scientifici, saranno messi a disposizione dai docenti, anche usando la piattaforma Moodle.

IMMUNOLOGIA

Titolare: Prof. EMANUELE PAPINI

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MOLECOLARE, CELLULARE E AMBIENTALE

Tipologie didattiche: 56A; 7,00

Prerequisiti:

Lo studente deve avere una accettabile preparazione in biochimica, biologia cellulare e istologia

Conoscenze e abilità da acquisire:

Permettere allo studente di acquisire le nozioni fondamentali relative alle i. cause del danno a livello cellulare e dei tessuti ; ii. reazioni adattative, innate ed acquisite da parte dell'ospite a stimoli lesivi con particolare riferimento a quelli microbici.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni d'aula

Contenuti:

1. concetto di malattia e di noxa 2. Patologia cellulare: la cellula come paziente elementare. Alterazioni di dimensione e numero cellulare, alterazioni da accumulo intracellulare (idrico, lipidico, glicogenosi). Alterazioni degli organelli intracellulari. Morte cellulare programmata, aspetti morfologici. Necrosi: aspetti molecolari e morfologici. Alterazioni patologiche dei meccanismi apoptotici. Pyroptosi, NETosi, catastrofe mitotica. NLR e Inflammasoma. 3. Alterazioni tessutali e dell' interstizio: necrosi tessutale, alterazioni del collagene, elastine e proteoglicani, amiloidosi. 4. Immunità innata. Superficiale, interna, umorale e cellulare. 5. Reazioni tessutali al danno: Infiammazione. Fase vascolare e cellulare. Infiammazione acuta e cronica. Rigenerazione dei tessuti 6. Immunità mucosale e sue alterazioni (IBD)-rapporti tra il SI e il microbioma intestinale-relazione tra flogosi e neoplasie e tra flogosi e obesità. 7. Immunità adattativa: Introduzione al sistema immunitario innato e adattativo. Le cellule del sistema immunitario e il sistema linfatico. Antigeni ed epitopi: natura chimica e classificazione. Molecole del sistema immunitario che legano gli antigeni: i) Anticorpi. Struttura generale. Classi, sottoclassi e loro funzione. Polimorfismo. B Cell receptor (BCR). Interazioni con il sistema immunitario innato. ii) T Cell Receptor (TCR). Struttura e distribuzione. iii) Gli antigeni del complesso maggiore di istocompatibilità (MHC). MHC di classe I e di classe II. Organizzazione genetica e polimorfismo di MHC. Generazione della diversità di immunoglobuline e TCR: meccanismi molecolari. Riconoscimento degli antigeni. Interazione antigene-anticorpo: interazioni molecolari, affinità, avidità, cinetica. Presentazione antigenica. Antigen Presenting Cells (APC): natura e localizzazione. Interazione tra APC e linfociti T. Ruolo delle citochine nell'interazione linfociti T-APC. Antigeni T-dipendenti e T-indipendenti. Ruolo dei segnali microbici (PAMP) e dei danger signals (DAMPs) nella risposta innata e adattativa. Reazione immunitaria cellulo-mediata. Regolazione della risposta immunitaria: antigenica, anticorpale, da immunocomplessi, da linfociti. Regolazione idiopatica, neuroendocrina e genetica della risposta immunitaria. Tolleranza immunitaria. Selezioni timiche positiva e negativa. Anergia clonale. Cenni di tecniche immunologiche: immunizzazione. Preparazione e inoculazione dell'antigene. Adjuvanti. Rilevazione del titolo anticorpale: immunodiffusione, immunoelettroforesi, emoagglutinazione e fissazione del complemento.

Modalità di esame:

scritta

Criteri di valutazione:

Conoscenza delle nozioni oggetto del corso e capacità di integrazione e approfondimento.

Testi di riferimento:

Janeway C.A e altri 8a edizione, Immunobiologia. Padova: Piccin, 2014

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti di lezione slides e altro materiale fornite dal docente. Un libro di testo di Immunologia Generale Consigliato ma non esclusivo: Janeway, Immunobiologia, Piccin Ed

INFORMATICA E BIOINFORMATICA

Titolare: Prof. FRANCESCO FILIPPINI

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MOLECOLARE, CELLULARE E AMBIENTALE

Tipologie didattiche: 36A+32E+8L; 7,00

Prerequisiti:

Per affrontare adeguatamente la bioinformatica, che si occupa di gestire ed analizzare sequenze di DNA, trascritti e proteine, di dati genomici, proteomici e metabolomici, di strutture proteiche, siti funzionali ecc., sono prerequisiti fondamentali le conoscenze di Biologia Molecolare e Biochimica, in particolare natura di DNA, RNA, proteine, struttura e funzione di geni, regolazione e trascrizione, splicing, proteine, domini proteici e siti catalitici, regolativi e di legame, clonaggio ed espressione, sequenziamento di genomi e trascrittomati.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Questo corso è diviso in due parti: la prima (2 CFU) è rivolta a tutti gli studenti del terzo anno e la seconda (5 CFU) solo dagli studenti del piano di studi molecolare o che abbiano inserito il corso completo come corso a scelta. Pertanto conoscenze e abilità sono presentate di seguito divise per le due parti. PARTE A (2 CFU) 1 - comprendere l'importanza di Informatica e Bioinformatica per la gestione e analisi delle bio-informazioni nel contesto delle Biotecnologie; 2 - conoscere i principali bio-database, la loro struttura ed essere in grado di estrarne informazioni rilevanti e specifiche; 3 - conoscere il confronto per allineamento, BLAST e le sue applicazioni principali; sapere utilizzare tale approccio per inferire funzioni e realizzare una dissezione in silico; 4 - conoscere e saper utilizzare espressioni regolari, profili come marcatori funzionali per integrare data mining e approccio per omologia; 5 - conoscere i database strutturali e saper visualizzare in strutture proteiche i dettagli con visualizzatori molecolari. PARTE B (5 CFU) 1 - conoscere i metodi di

allineamento locale e globale ed i sistemi di calcolo dei punteggi basati su matrici; 2 - saper utilizzare in modo avanzato gli approcci di allineamento, modificando i preset software per reiterare ed affinare le analisi; 3 - conoscere e saper utilizzare, ma anche sviluppare, i differenti tipi di marcatori funzionali (in proteine e sequenze di DNA) ed i loro indici di precisione e recall; 4 - conoscere i database strutturali e saper non solo visualizzare, ma anche confrontare le strutture proteiche ed ottenere predizioni strutturali; 5 - saper integrare gli approcci di cui sopra per l'inferenza funzionale, lo "smart design" di esperimenti o in progetti di ingegnerizzazione biotecnologica.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Gli studenti acquisiscono le conoscenze e competenze specifiche sia attraverso la frequenza, le attività e l'interazione con il docente e la classe (lezioni ed esercitazioni), sia attraverso lo studio del materiale didattico. Nella primo incontro con gli studenti, le modalità di svolgimento del corso e le risorse online disponibili sono illustrate in dettaglio. L'insegnamento relativo alla parte A (2 CFU) prevede sia lezioni frontali in aula che esperienze di data mining e semplici analisi di sequenza in aula informatica, seguite da un team work che fornisce gli elementi di scrittura di un articolo scientifico del tipo review & analysis. Gli studenti sono portati a coordinare le attività nel team e imparano a integrare le informazioni per fornire un articolo breve ma completo, rigoroso e ben presentato. A tale scopo il peer feedback del docente, in aula e da remoto, fornisce indicazioni e suggerimenti. La parte B (5 CFU) prevede lezioni con esempi, interazione costante durante il corso con domande e risposte, simulazioni applicative "problem solving", esercitazioni in aula informatica con una fase di training seguita da una fase test. In questa fase, gli studenti seguono guide online sulle pagine web costruite per il corso e rispondono a domande stimolo per realizzare con i tools bioinformatici disponibili in rete analisi di inferenza funzionale simulando progetti reali in contesto biotecnologico. Il docente fornisce peer feedback sui report ed aggancia le attività problem solving agli argomenti di lezione, interagendo con gli studenti. Sono previste attività di lavoro in gruppo, il confronto dei risultati, e una serie di "case studies" è suggerita dal docente e dagli studenti. Le attività prevedono anche simulazioni pre esame con domande, risposte ed esempi di valutazione delle risposte.

Contenuti:

PARTE A (2 CFU) Argomenti delle lezioni in aula: La Bioinformatica nel contesto delle Biotecnologie e della Biologia Molecolare. Database biomedici e bioinformatici di interesse per le Biotecnologie. Gestione delle informazioni biologiche. Elementi cruciali dei database: ordine strutturale, schede, campi e livelli di specializzazione. Cross-refs nei database. Principali organizzazioni e database internazionali. Interrogazioni semplici e complesse, operatori booleani, risorse NCBI ed EBI per le interrogazioni. Nozioni applicative sui metodi di confronto delle sequenze per allineamento, principali applicazioni di BLAST. Espressioni regolari (pattern) e profili come marcatori funzionali per domini, motif, siti, signature. Predizione di struttura secondaria ed allineamenti structure based. Validazione di marcatori funzionali. Strutture proteiche: file PDB e loro visualizzazione ed analisi elementare con UCSF Chimera. In aula informatica saranno svolte attività laboratoriali: la prima di training, seguita da una di test e team work: **TRAINING:** ricerca integrata delle informazioni su una proteina-esempio (e sul suo gene codificante ed i trascritti alternativi) mediante interrogazione dei database bibliografici, analisi delle schede in database di sequenze ed analisi per allineamento, marcatori e strutturali. **TEST:** sfruttando il protocollo d'analisi seguito nel training, preparazione in gruppo di una mini-review & analysis su gene/proteina/pathway di interesse (libera scelta) **PARTE B (5 CFU)** Argomenti delle lezioni in aula: Allineamento di sequenze di DNA e proteine: possibilità, limiti ed interpretazione. Criteri per la valutazione della similarità. Allineamento globale e locale. Scoring system. Matrici "dot plot", PAM e BLOSUM. BLAST: basi algoritmiche, applicazioni base e speciali. Scelta di applicazione e db in funzione delle ricerche, valutazione dei risultati. Tuning per modifica dei settings e reiterazione. Filtri e opzioni di output. L'allineamento multiplo per la definizione di consensus. Marcatori in sequenze di proteine: espressioni regolari e profili. Regioni ripetute: rilevanza biologica di frequenza e distribuzione. Pattern scanning in proteine. PROSITE. Indici di precisione e recall. Uso avanzato dei predittori di struttura secondaria e transizioni conformazionali. Database e schede di strutture: PDB. Confronto di strutture per sovrapposizione. Ricerca per fold: l'esempio di DALI. Predizione della struttura 3D e principali metodi di costruzione di modelli. Pattern promotoriali nel DNA: identificazione di regioni regolative. Reti regolative e co-regolazione. Predizione di miRNA e miRNA target. Esempi di articoli su ricerche biotecnologiche supportate dalla bioinformatica. Le attività laboratoriali (divise in fasi di training e test) riguardano l'applicazione dei principali tools per la ricerca di similarità (applicazioni di BLAST), di espressioni regolari e profili (ScanProsite, PROscan), per le analisi strutturali e la loro integrazione come strumenti analitici e predittivi.

Modalità di esame:

Coerentemente con la divisione del corso in due parti e degli studenti in una corte completa ed una parziale, le modalità di esame sono illustrate come segue. **PARTE A (2 CFU)** La verifica delle conoscenze e competenze acquisite avviene sia durante il corso che al termine; in particolare, nelle attività di laboratorio gli studenti, dopo una fase di training interattivo, elaborano - lavorando in gruppo e interagendo col docente - una "mini-review & analysis" su geni/proteine di interesse biotech, integrando data mining ed approcci analitici; il docente fornisce peer feedback per la revisione mirata degli elaborati. Le conoscenze teoriche sono valutate in un esame orale, nel quale il docente stimola lo studente ad agganciare le conoscenze ad esempi pratici di possibili analisi "problem solving", in modo da non svincolare mai conoscenza e competenza. Allo studente è fornita la possibilità di presentare e discutere articoli a scelta) di contenuto bioinformatico e biotecnologico, nei quali siano utilizzati uno o più metodi studiati. Il superamento di questa parte da 2 CFU comporta la registrazione di un'idoneità solo per gli studenti che non seguono il corso completo da 7 CFU. **PARTE B (5 CFU)** Anche per questa parte di corso, la valutazione di conoscenze e competenze acquisite avviene sia durante il corso che al termine. Nelle fasi laboratoriali gli studenti elaborano più di un report scritto (guidato da domande a risposta aperta), essendo ciascuna fase di training-test associata ad una delle principali sezioni del programma seguito. Anche nella elaborazione di questi report gli studenti interagiscono tra loro e con il docente e ricevono peer feedback per migliorare i report stessi e la loro presentazione. La parte laboratoriale determina la prima metà del voto (15/30) + eventuale bonus per report brillanti. Le conoscenze teoriche sono valutate in un esame orale che aggancia metodi e approcci sia a quanto svolto nelle esercitazioni sia ad articoli pertinenti scelti dagli studenti e a putativi progetti immaginati e proposti dallo studente stesso e/o dal docente. La parte orale dell'esame fornisce la seconda metà del voto e gli studenti sono stimolati dal peer feedback a migliorare conoscenza e competenza nei report o punti del programma parzialmente carenti.

Criteri di valutazione:

Coerentemente con la natura non solo teorica, ma anche applicativa del corso, la valutazione terrà conto sia delle conoscenze che delle capacità problem solving dimostrate. Per le competenze applicative e problem solving, sono valutate: - capacità problem solving, ovvero di utilizzare e integrare adeguatamente, comprendendone potenziale e limiti, le risorse remote (software e database) presentate nel corso, per lo svolgimento delle attività laboratoriali; - pertinenza e completezza nelle risposte alle domande guida per la compilazione dei report di test associati alle attività laboratoriali; - capacità di focalizzare sui punti fondamentali per inferire le informazioni rilevanti; - capacità di cogliere al volo indizi predittivi; - capacità di presentare dati e analisi in modo rigoroso, completo e chiaro; - capacità di recepire il feedback per il miglioramento incrementale dell'analisi e dei report; - capacità di inserirsi proattivamente in attività di team work, integrando adeguatamente il proprio contributo con quelli altrui. Per la parte teorica, sono valutate: - conoscenza di struttura e organizzazione di risorse remote (database, portali) presentati nel corso; - conoscenza dei metodi alla base di strumenti analitici (software di confronto, analisi e predizione) presentati nel corso; - conoscenza di potenziali e limiti di tali risorse e metodi; - conoscenza delle strategie più adeguate per combinare e integrare nelle analisi l'uso di tali risorse e tools. La valutazione tende a stimolare l'autovalutazione e ad inquadrarsi come strumento di self-improvement piuttosto che a produrre un secco giudizio. Per questo motivo, nelle varie fasi d'accertamento, allo studente è data la possibilità di colmare eventuali lacune grazie al feedback fornito dal docente in attività di recupero/miglioramento parziale.

Testi di riferimento:

CONTENUTO NON PRESENTE

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Il docente mette a disposizione degli studenti un sito web che viene aggiornato annualmente ed anche durante il corso ed attraverso il quale gli studenti possono accedere alla guida on line alle esercitazioni, scaricare i materiali didattici (dispense sugli argomenti del programma), visualizzare il calendario di lezioni ed esercitazioni, avvisi ecc., nonché collegarsi ad utili risorse remote (siti web di server con database e tools pubblici per analisi bioinformatiche).

METODI FISICI IN CHIMICA BIORGANICA

Titolare: Dott. GIACOMO SAIELLI

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MOLECOLARE, CELLULARE E AMBIENTALE

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Prerequisiti:

Conoscenza della Chimica Organica e della Chimica Fisica.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Il corso si propone di fornire agli studenti i mezzi per l'interpretazione degli spettri ottenuti dalle principali tecniche di indagine di struttura molecolare: spettrometria di massa (MS) applicata allo studio di piccole molecole organiche e proteine; spettroscopia IR per molecole organiche e proteine; spettroscopia di risonanza magnetica nucleare (NMR) applicata allo studio di piccole molecole organiche e sostanze naturali.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni in aula; esercitazioni in aula di interpretazioni spettri; esercitazioni di laboratorio di spettroscopia IR, NMR e spettrometria MS.

Contenuti:

Lezioni in aula: Richiami di chimica organica: gruppi funzionali e nomenclatura, effetti induttivi e di risonanza. Principi generali sulle tecniche di indagine di chimica strutturale. Spettrometria di Massa (MS). Metodi di ionizzazione: impatto elettronico, ionizzazione chimica, MALDI, ESI. Metodi di separazione degli ioni: analizzatore magnetico, analizzatore quadrupolare e a tempo di volo. Picco molecolare, picchi isotopici, picco base. Spettrometria di MS per lo studio di proteine: Peptide Fingerprinting; Peptide Sequence Tag. Spettroscopia Infrarossa (IR): risonanze dei principali gruppi funzionali della chimica organica. Cenni di IR di proteine. Spettroscopia di Risonanza Magnetica Nucleare (NMR). Lo spostamento chimico e la costante di schermo. Fattori che influenzano il chemical shift: struttura elettronica e presenza di elettroni. Regole di additività. La costante di accoppiamento J. Molteplicità del segnale. Origine dello splitting. Accoppiamento geminale, vicinale e "long range". Accoppiamenti orto, meta e para in composti aromatici. Fattori che influenzano la costante di accoppiamento. Spostamento chimico e accoppiamento di protoni legati all'ossigeno, all'azoto e allo zolfo. Equivalenza chimica e magnetica. Protoni enantiotopici e diastereotopici. Spettri di primo e di secondo ordine. NMR dinamico. Accoppiamenti con eteroatomi (C-13, F-19, P-31). Disaccoppiamento ed effetto NOE. Esercitazioni in aula: Problemi ed esercizi sulla interpretazione di spettri MS, IR e NMR di composti organici a struttura incognita. Laboratorio: Preparazione del campione per l'analisi e acquisizione di spettri di campioni incogniti da identificare tramite spettri MS, IR e NMR. Estrazione di sostanze naturali e loro identificazione.

Modalità di esame:

Scritto: domande a risposta multipla ed esercizi di interpretazione di spettri di composti incogniti

Criteri di valutazione:

Lo studente deve dimostrare di aver acquisito la capacità di interpretare spettri e di saper dedurre la corretta struttura molecolare corrispondente.

Testi di riferimento:

Silverstein, Robert M.; Webster, Francis X.; Pinna, Luigi; Rassu, Gloria; Casiraghi, Giovanni; Zanardi, Franca, Identificazione spettroscopica di composti organici Robert M. Silverstein, Francis X. Webster edizione italiana a cura di Giovanni Casiraghi, Luigi Pinna hanno collaborato alla traduzione Gloria Rassu, Franca Zanardi. Milano: CEA, 2006

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Appunti di lezione, materiale scaricabile dal sito web del docente; testi consigliati

METODOLOGIE SPETTROSCOPICHE PER LE BIOTECNOLOGIE

Titolare: Dott. ANTONIO BARBON

Periodo: III anno, 1 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MOLECOLARE, CELLULARE E AMBIENTALE

Tipologie didattiche: 40A+16L; 6,00

Prerequisiti:

Conoscenze di matematica, di fisica e di chimica di base, relative ai corsi di Matematica e Statistica, di Fisica e di Chimica I

Conoscenze e abilità da acquisire:

Obiettivo del corso è di fornire agli studenti - conoscenze di base sull' interazione radiazione elettromagnetica/materia - conoscenze di base teoriche sulle principali tecniche spettroscopiche per lo studio e la caratterizzazione strutturale delle biomolecole. - conoscenze degli aspetti strumentali per l' acquisizione di spettri Lo studente dovrà quindi essere in grado di applicare le tecniche spettroscopiche trattate nel corso a selezionate problematiche biotecnologiche sia dal punto di vista teorico che pratico in laboratorio

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Lezioni frontali con proiezione di diapositive. Esercizi alla lavagna. Flipped Classroom con esercizi svolti dagli studenti. Esercitazioni di laboratorio.

Contenuti:

Verranno presentate dal punto di vista teorico alcune tecniche spettroscopiche utilizzate in ambito biotecnologico: Assorbimento UV/Vis, spettroscopia di emissione e spettroscopia NMR. Esperienze di laboratorio permetteranno di acquisire familiarità con la strumentazione. Verranno forniti esempi di applicazione in ambito biotecnologico. Il corso sarà articolato nel seguente modo - Struttura atomica della materia. Quantizzazione dell'energia. Orbitali

atomici. Spin elettronico e nucleare. Molecole biatomiche omonucleari ed eteronucleari. Orbitali molecolari. Molecole poliatomiche. Legame a idrogeno. - Elementi generali di spettroscopia: caratteristiche della radiazione elettromagnetica e della luce polarizzata, interazione radiazione-materia (assorbimento, emissione), probabilità di transizione e regole di selezione. - Richiami ai gruppi funzionali e agli elementi strutturali caratteristici delle biomolecole. - Spettroscopia di assorbimento infrarosso (IR): conoscenza delle basi teoriche della spettroscopia IR, modello dell'oscillatore armonico, stati vibrazionali, modi normali di vibrazione in molecole poliatomiche. Effetti intra- e intermolecolari sulla frequenza di vibrazione del carbonile e dei gruppi OH e NH. Bande tipiche del legame peptidico. - Spettroscopia di assorbimento nel visibile ultravioletto (UV-VIS): transizioni tra stati elettronici, transizioni vibroniche, fattori di Franck-Condon, cromofori, interpretazione spettri di assorbimento UV-VIS di biomolecole. - Spettroscopia di emissione di fluorescenza: emissione radiativa e destino degli stati eccitati, fluorofori e loro proprietà. Sonde fluorescenti in biomolecole. Stati tripletto. Fosforescenza - Spettroscopia NMR: interazione campo magnetico/nucleo, interazione nucleo/nucleo, descrizione dello spettro NMR in soluzione. - Aspetti strumentali nell'indagine spettroscopica: lo schema generale degli spettrofotometri IR, UV/Vis e NMR. Il reticolo di diffrazione e l'interferometro di Michelson, la spettroscopia a Trasformata di Fourier.

Modalità di esame:

L'esame consisterà di una prova scritta che contemplerà esercizi, domande aperte e/o domande a scelta multipla. Durante le esercitazioni di laboratorio lo studente dovrà produrre delle relazioni che contribuiranno alla valutazione finale.

Criteri di valutazione:

La valutazione del raggiungimento della preparazione nell'ambito delle spettroscopie applicate alle biotecnologie verrà fatta sulla base della verifica delle conoscenze degli argomenti svolti a lezione (fondamenti sulla interazione radiazione/materia e conoscenza delle spettroscopie trattate a lezione) e sul raggiungimento di competenze per l'applicazione di tali metodologie in ambito biotecnologico.

Testi di riferimento:

Chang, Raymond, Chimica fisica 2. Bologna: , O Atkins, P. W.; De_Paula, Julio, Elementi di chimica fisica. Bologna: Zanichelli,

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

Si invitano gli studenti innanzitutto a usare i testi di chimica fisica presenti nelle biblioteche universitarie. Gli studenti avranno a disposizione i lucidi di lezione e dispense di laboratorio.

NORMATIVE E BIOETICA DELLE BIOTECNOLOGIE

Titolare: Prof. DIETELMO PIEVANI

Periodo: III anno, 2 semestre

Indirizzo formativo: Piano di studio MOLECOLARE, CELLULARE E AMBIENTALE

Tipologie didattiche: 48A; 6,00

Prerequisiti:

I prerequisiti richiesti per l'insegnamento di Normative e Bioetica delle Biotecnologie sono quelli previsti di norma per gli studenti del primo anno dei Corsi di laurea triennale in Biotecnologie, Biologia e Biologia Molecolare. Gli studenti devono inoltre possedere capacità argomentative e linguistiche tali da permettere loro di difendere una tesi in campo bioetico, oltre che di comprendere i contenuti di un dibattito scientifico e bioetico, partecipandovi attivamente in classe. E' richiesta, per il modulo di Normative e Brevetti, la conoscenza di base della biologia molecolare nei suoi lineamenti fondamentali. Gli studenti devono inoltre possedere capacità argomentative e linguistiche di base tali da permettere loro di comprendere i canoni dell'interpretazione delle norme del biodiritto che si intersecano nel settore dei brevetti biotecnologici. Gli studenti sono inoltre stimolati a comprendere i complessi rapporti, affini al fenomeno della coevoluzione, tra scienze della vita, biotecnologie e la dinamica di elaborazione del biodiritto da parte del legislatore nazionale ed europeo. Il metodo interdisciplinare intende fornire agli studenti gli strumenti e la mentalità necessaria per porsi con atteggiamento critico la questione dell'applicazione e interpretazione delle norme del biodiritto nell'attività di ricerca, sia nel contesto istituzionale pubblico che in quello aziendale privato. L'attenzione degli studenti viene focalizzata sulla distinzione tra ricerca fondamentale ed applicata, e sul contenuto delle norme che riguardano le scoperte biologiche e le invenzioni biotecnologiche. Ogniquale volta possibile, il docente trasmetterà agli studenti informazioni di carattere pratico, al fine di metterli in grado di evitare gli inconvenienti più comuni che possono verificarsi, nell'attività di ricerca volta alla protezione della proprietà intellettuale dei risultati innovativi conseguiti. Il corso inizia con una parte generale, in cui si espongono i principi generali dell'ordinamento giuridico italiano. Particolare attenzione viene dedicata alle norme giuridiche che regolano l'interpretazione delle norme biogiuridiche, tenendo conto delle particolarità del linguaggio tecnico usato dal legislatore. Segue l'illustrazione dei principi costituzionali applicabili alle attività di ricerca, sviluppo, produzione e sfruttamento commerciale delle invenzioni biotecnologiche. Agli studenti vengono poi fornite le informazioni di base, il più possibile di contenuto pratico, relative alla brevettazione in sede nazionale, europea ed internazionale. L'esposizione di tali informazioni è finalizzata a permettere agli studenti di orientarsi, almeno a livello di base, in un contesto giuridico sovranazionale.

Conoscenze e abilità da acquisire:

Le conoscenze e le abilità da acquisire al termine dell'insegnamento di Normative e Bioetica delle Biotecnologie sono principalmente di quattro tipi: 1) nozioni di base sulla bioetica e sulle normative in materia di brevetti; 2) analisi terminologica e concettuale di casi bioetici applicati alle biotecnologie; 3) analisi di casi di discussione in campo legislativo che permettano una conoscenza introduttiva circa le normative nazionali e internazionali in materia di biotecnologie; 4) comparazioni internazionali sulle normative e sulla bioetica delle biotecnologie.

Attività di apprendimento previste e metodologie di insegnamento:

Il corso è strutturato in lezioni frontali di due o tre ore ciascuna. Ogni lezione ha una sua fisionomia unitaria, trattando un argomento o un caso di discussione. La lezione del modulo di Bioetica prevede un'istruttoria iniziale del docente che introduce il tema o il caso nei suoi lineamenti di base e permette agli studenti di orientarsi. Il caso viene poi approfondito mostrando diverse angolazioni interpretative ed eventuali approcci o ipotesi alternative. Gli studenti sono chiamati a prendere posizione e a confrontarsi gli uni con gli altri, attraverso interventi liberi, dialoghi e domande al docente. Si crea in tal modo un contesto interattivo e partecipativo di apprendimento. Il docente modera la discussione e riporta gli interventi alla cornice pertinente del caso, introducendo di volta in volta concetti e termini della bioetica e della legislazione in materia di biotecnologie, non presentati quindi in astratto ma fatti emergere dal caso specifico di studio. Nella parte conclusiva della lezione il docente tira le fila del caso di studio e ne sintetizza il messaggio centrale. La lezione del modulo di Normative e Brevetti prevede l'esposizione del testo delle norme di biodiritto oggetto della lezione, e la loro interpretazione, con una costante attenzione all'interpretazione corrente in dottrina e giurisprudenza (ove esistente). Il richiamo alla giurisprudenza permette di approfondire lo studio di ogni istituto biogiuridico riferendosi a casi concreti. L'esposizione di casi concreti permette di osservare l'interazione tra le norme applicabili, e di argomentare criticamente le soluzioni biogiuridiche esposte, evidenziando soluzioni ed impostazioni interpretative alternative. Durante la lezione gli studenti possono intervenire liberamente e sono sollecitati a farlo. Per ogni lezione il docente suggerisce letture di approfondimento, che possono essere testi classici della disciplina o articoli più specialistici. Nell'ultima lezione del modulo di Bioetica il docente propone un riepilogo di tutti i casi trattati, presenta agli studenti le bibliografie dei casi monografici e dà suggerimenti sulla scelta. Nelle lezioni del modulo di Normative e Brevetti, gli studenti sono costantemente sollecitati a prendere posizione e a confrontarsi gli uni con gli altri, attraverso interventi liberi e domande al docente. Nell'ultima lezione del modulo di Normative e Brevetti il docente propone un riepilogo di tutti i principi di biodiritto dei brevetti illustrati nel corso. Non sono previsti laboratori né

esercitazioni specifiche. Ove possibile, il corso sarà arricchito dall'intervento di ospiti esterni.

Contenuti:

L'insegnamento si prefigge di approfondire i concetti fondamentali, i principi e i metodi di analisi della bioetica e della legislazione brevettuale, per come sono oggi impostate nel dibattito internazionale. Questi obiettivi generali sono affrontati attraverso la discussione critica in classe di casi di studio - sia di tipo storico sia tratti da letteratura scientifica primaria - riguardanti in particolare la bioetica e le normative concernenti le biotecnologie. Fra i temi principali: - che cos'è la bioetica in campo biotecnologico; - come si affronta un dibattito bioetico; - la bioetica nelle biotecnologie avanzate odierne (ex. biologia di sintesi; genome editing); - il dibattito bioetico italiano comparato con quello di altri paesi; - i casi maggiormente dibattuti a livello internazionale in bioetica delle biotecnologie; - la bioetica delle biotecnologie nel dibattito pubblico: informazione, consenso scientifico, comunicazione, decisione; - che cos'è un brevetto; - i principi di base della regolamentazione in campo biotecnologico; - comparazioni internazionali in materia di biodiritto dei brevetti, inquadrato nel contesto dei principi generali, nazionali e sovranazionali, del diritto dei brevetti; - i casi maggiormente dibattuti a livello internazionale sulle normative in materia di biotecnologie; - normativa nazionale italiana, comparata con quella europea ed internazionale, con cenni al diritto statunitense; - normativa italiana comparata con quella di altri paesi; - normative e governance delle decisioni bioetiche; - il contenuto delle norme nazionali, europee ed internazionali, che regolano l'acquisto e la tutela dei diritti di proprietà intellettuale, sia nella forma del segreto industriale che in quella del brevetto, sulle invenzioni biotecnologiche; - alcune elementari regole pratiche da seguire, nell'attività di ricerca finalizzata alla tutela della proprietà intellettuale dei risultati, in particolare il problema della segretezza; - l'oggetto dei diritti di proprietà intellettuale: definizione e tipologia delle invenzioni biotecnologiche; - i requisiti per la tutela brevettuale delle invenzioni biotecnologiche; - le forme e le regole della tutela brevettuale delle invenzioni biotecnologiche; - il contenuto dei diritti di proprietà intellettuale sulle invenzioni biotecnologiche, e cenni al contratto di licenza; - l'estensione nello spazio della tutela brevettuale delle invenzioni biotecnologiche; - l'estensione nel tempo dei diritti di proprietà intellettuale sulle invenzioni biotecnologiche, e l'esaurimento.

Modalità di esame:

L'esame è suddiviso nei due moduli del corso (Bioetica e Normative e Brevetti). L'esame del modulo di Bioetica è di norma orale e mira alla valutazione delle competenze sia scientifiche sia bioetiche acquisite, tramite domande aperte e richieste di argomentare e confrontare tesi e modelli differenti. La parte istituzionale può comprendere manuali, testi e articoli che forniscano un inquadramento generale dei contenuti della disciplina. L'esame prevede inoltre la scelta monografica, da parte dello studente, di uno dei casi discussi a lezione, sul quale viene svolto un approfondimento specifico con una bibliografia apposita. L'esame finale del modulo di Normative e Brevetti è di norma scritto e mira alla valutazione delle competenze biogiuridiche acquisite, tramite domande aperte sugli istituti biogiuridici, di diritto nazionale, europeo ed internazionale, illustrati nel corso delle lezioni.

Criteri di valutazione:

I criteri di valutazione del livello di apprendimento ed elaborazione dei contenuti, per entrambi i moduli, sono: - abilità argomentativa; - precisione e competenza nel linguaggio adottato durante l'esposizione; - capacità di inquadramento del caso scelto nella cornice più generale della bioetica in campo biotecnologico; - capacità di inquadramento dell'istituto biogiuridico oggetto del quesito, nella cornice della disciplina nazionale e, se applicabile, sovranazionale; - capacità di unire in modo competente e consapevole dati tecnici, storici e comparativi a livello internazionale nel caso scelto; - quadro di insieme sui principi, sulle categorie e sui metodi discussi a lezione nello studio dei casi. Per quanto riguarda il modulo di Normative e Brevetti, viene valutata anche la capacità di inquadrare gli istituti biogiuridici oggetto dei quesiti d'esame nella cornice della disciplina nazionale e, se applicabile, sovranazionale, e la capacità di individuare i problemi pratici dell'applicazione delle norme biogiuridiche. Quest'analisi si focalizza specialmente sulle norme relative alle procedure di brevettazione.

Testi di riferimento:

Aa. Vv., articoli e saggi selezionati di anno in anno sulla bioetica delle biotecnologie.. : , 2017 Aa. Vv., Articoli e saggi selezionati di anno in anno sul biodiritto dei brevetti.. : , 2017

Eventuali indicazioni sui materiali di studio:

I materiali di studio sono rappresentati da: - 1) slides delle singole lezioni, rese disponibili agli studenti sulla piattaforma e-learning alcuni giorni dopo la lezione stessa; le presentazioni in PPT permettono agli studenti di seguire il filo della trattazione, di caso in caso; - 2) testi e manuali della parte istituzionale; - 3) paper scientifici e review indicati per ogni case-study (parte monografica); - 4) ulteriori testi di approfondimento (facoltativi) suggeriti a lezione.