



AL MAGNIFICO RETTORE
DELL'UNIVERSITÀ DEGLI STUDI DI MILANO

COD. ID: 6246

Il sottoscritto chiede di essere ammesso a partecipare alla selezione pubblica, per titoli ed esami, per il conferimento di un assegno di ricerca presso il *Dipartimento di Scienze Biomediche, Chirurgiche ed Odontoiatriche*.

Responsabile scientifico: *Prof.ssa Delbue Serena*

Ambra Sambin

CURRICULUM VITAE

INFORMAZIONI PERSONALI

Cognome	Sambin
Nome	Ambra

OCCUPAZIONE ATTUALE

Incarico	Struttura
(dal 15/12/2023 - in corso) Collaboratrice	Laboratorio di Parassitologia, Virologia molecolare e Immunologia DIPARTIMENTO DI SCIENZE FARMACOLOGICHE E BIOMOLECOLARI "RODOLFO PAOLETTI" - DiSFEB - Università degli Studi di Milano

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

Titolo	Corso di studi	Università	anno conseguimento titolo
Laurea Magistrale o equivalente	Chimica e Tecnologia Farmaceutiche	Università degli Studi di Milano	2023
Specializzazione			
Dottorato Di Ricerca			
Master			
Diploma Di Specializzazione Medica			
Diploma Di Specializzazione Europea			
Corso di formazione online	Basic Malaria Microscopy	Global Health Training Centre	2024



LINGUE STRANIERE CONOSCIUTE

lingue	livello di conoscenza
Inglese	B2

ATTIVITÀ DI FORMAZIONE O DI RICERCA

descrizione dell'attività
<p>Biologia molecolare: isolamento di RNA e DNA da matrici biologiche e linee cellulari; retrotrascrizione di RNA a cDNA; amplificazione di DNA mediante PCR e Real Time PCR; elettroforesi su gel di agarosio.</p> <p>Biologia cellulare: espansione e mantenimento di colture cellulari immortalizzate; saggi di vitalità cellulare (saggio MTT, saggio LDH); saggi di immunomodulazione e produzione di citochine (ELISA); tecniche di immunofluorescenza.</p> <p>Parassitologia: colture continue <i>in vitro</i> di <i>Plasmodium falciparum</i> e diverse specie di <i>Leishmania spp.</i>; produzione, estrazione (gradiente di Percoll) e dosaggio del pigmento malarico; studi sul meccanismo d'azione di farmaci antimalarici.</p> <p>Corso di formazione online sulle tecniche microscopiche di base utilizzate nella diagnosi di malaria;</p> <p>Virologia: infezione di linee cellulari con virus umani; isolamento di genoma virale da cellule e campioni biologici; monitoraggio dell'infezione mediante valutazione della carica virale con tecniche di biologia molecolare.</p> <p>Partecipazione a meeting di laboratorio con presentazione e discussione dei risultati ottenuti.</p> <p>Stesura di protocolli di ricerca e scrittura di progetti di ricerca in campo microbiologico.</p>

ATTIVITÀ PROGETTUALE

Anno	Progetto
2022-2023	Tesi di laurea: "Studio delle interazioni tra pigmento malarico e derivati di artemisinina in un modello endoteliale <i>in vitro</i> "

ALTRE INFORMAZIONI

<p>Conoscenza e applicazione delle Good Laboratory Practice, con particolare attenzione alle procedure di lavoro in sterilità. Esperienza nella gestione del laboratorio e acquisizione di tecniche di biologia molecolare, parassitologia e citologia, in particolare:</p> <p>isolamento di RNA e DNA da matrici biologiche e linee cellulari; retrotrascrizione di RNA a cDNA; amplificazione di DNA mediante PCR e Real Time PCR; elettroforesi su gel di agarosio; western blotting. Espansione e mantenimento di colture cellulari immortalizzate, esecuzione di saggi di vitalità cellulare (saggio MTT, saggio LDH); saggi di immunomodulazione e produzione di citochine (ELISA); messa a punto di saggi di immunofluorescenza.</p> <p>Mantenimento di colture continue <i>in vitro</i> di <i>Plasmodium falciparum</i>; produzione, estrazione (con tecnica di centrifugazione su gradiente di Percoll) e dosaggio del pigmento malarico; studi sul meccanismo d'azione di farmaci antimalarici e valutazione dell'attività antimalarica di composti naturali e di sintesi. Mantenimento di colture continue <i>in vitro</i> di <i>Leishmania (L. infantum, L. tropica, L.</i></p>



braziliensis) e inf/ezione di linee cellulari per la valutazione di composti ad azione antileishmaniosi su amastigoti di *L. infantum*.

Corso di formazione online sulle tecniche microscopiche associate alla colorazione Giemsa, specificamente rivolto all'organizzazione del lavoro in aree rurali e all'identificazione delle diverse specie di *Plasmodium spp* per garantire una corretta diagnosi primaria.

Infezione di linee cellulari con virus umani; isolamento di genoma virale da cellule e campioni biologici; monitoraggio dell'infezione mediante valutazione della carica virale con tecniche di biologia molecolare.

Partecipazione a meeting di laboratorio con presentazione e discussione dei risultati ottenuti.

Stesura di protocolli di ricerca e scrittura di progetti di ricerca in campo microbiologico.

Acquisizione immagini digitali in microscopia ottica e a immunofluorescenza (Nikon Digital Sight, Nikon; software Nis Elements D3.2, Nikon e ImageJ); quantificazione spettrofotometrica (Synergy4 - Biotek; software Gen5 1.11; infinite f200 pro - TECAN; software i-control); quantificazione e analisi della purezza di RNA con tecniche spettrofotometriche (NanoPhotometer NP80, Implen);

Le dichiarazioni rese nel presente curriculum sono da ritenersi rilasciate ai sensi degli artt. 46 e 47 del DPR n. 445/2000.

Il presente curriculum, non contiene dati sensibili e dati giudiziari di cui all'art. 4, comma 1, lettere d) ed e) del D.Lgs. 30.6.2003 n. 196.

RICORDIAMO che i curricula **SARANNO RESI PUBBLICI sul sito di Ateneo** e pertanto si prega di non inserire dati sensibili e personali. Il presente modello è già pre-costruito per soddisfare la necessità di pubblicazione senza dati sensibili.

Si prega pertanto di **NON FIRMARE** il presente modello.

Luogo e data:

Cesano Maderno, 19/01/2024