

**FORMATO EUROPEO
PER IL CURRICULUM
VITAE**



INFORMAZIONI PERSONALI

Cognome
Nome
Anno di nascita
E-mail
Nazionalità

BRUSCHINI
SARA
1991
sarabruschini@hotmail.it
Italiana

ESPERIENZE LAVORATIVE

marzo 2019-novembre 2019

Esperienza di formazione all'estero nell'ambito del Programma "Dottorati di ricerca innovativi a caratterizzazione industriale PON RI 2014/2020", presso il laboratorio del professor R. Lewensohn, Dipartimento di Oncologia-Patologia, Karolinska Institutet, Stoccolma.

novembre 2017- ad oggi

Dottoranda di ricerca in Oncologia Molecolare e Traslazionale e Tecnologie Medico-Chirurgiche Innovative, Università degli Studi "Magna Graecia" di Catanzaro (Programma "Dottorati di ricerca innovativi a caratterizzazione industriale PON RI 2014/2020")
Tutor: prof. Gennaro Ciliberto
Attività svolta presso il Laboratorio di Biologia Cellulare e Molecolare (Responsabile: prof.ssa Rita Mancini), Dipartimento di Chirurgia P. Valdoni, Università di Roma La Sapienza

novembre 2015-luglio2017

Tesista magistrale presso il Laboratorio di Biologia Cellulare e Molecolare (Responsabile: prof.ssa Rita Mancini), Dipartimento di Chirurgia P. Valdoni, Università di Roma La Sapienza sotto la supervisione della prof.ssa Rita Mancini e della dott.ssa Alessia Noto
Area di ricerca: studio del ruolo svolto dall'enzima SCD1 in cellule staminali tumorali (CSCs) primarie isolate da versamenti pleurici di adenocarcinoma polmonare.

ottobre 2014-marzo 2015

Tesista triennale presso il Laboratorio di Patologia Molecolare (Responsabile: prof.ssa Isabella Screpanti) sotto la supervisione della prof.ssa Maria Pia Felli, Dipartimento di Medicina Molecolare, Università di Roma La Sapienza

febbraio 2009-maggio 2009

Stagista presso i Laboratori nazionali di Frascati dell'INFN
Attività di stage formativo sul tema: "SDD e SIMP, diverse applicazioni di rivelatori al Silicio per costruire un esperimento"

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

- maggio 2021** **Dottorato di Ricerca in Oncologia Molecolare e Traslazionale e Tecnologie Medico Chirurgiche** presso il Dipartimento di Medicina Clinica e Sperimentale, **Università Magna Graecia di Catanzaro**
- luglio 2017** **Laurea Magistrale in Genetica e Biologia Molecolare nella Ricerca di Base e Biomedica (LM-6)** presso **Università di Roma La Sapienza**.
Votazione 110/110 e lode.
Tesi di laurea sperimentale in Biologia Molecolare e Cellulare dal titolo: "L'enzima SCD1 regola la sopravvivenza di cellule staminali di adenocarcinoma polmonare tramite stabilizzazione di YAP/TAZ".
- marzo 2015** **Laurea triennale in Biotecnologie (L-2)** presso **Università di Roma La Sapienza**.
Votazione 110/110 e lode.
Tesi di laurea sperimentale in Patologia Generale dal titolo: "Notch3 modula l'espressione di CXCR4 nei timociti immaturi in un modello murino di leucemia".
- 2010** **Diploma di maturità Scientifica** presso Liceo Scientifico Ascanio Landi (Velletri, RM) con voti 100/100 e lode.
Vincitrice di borsa di studio per meriti scolastici donata dal Ministero dell'Istruzione dell'Università e Ricerca.

MADRELINGUA ITALIANO

ALTRE LINGUE

- Capacità di lettura
- Capacità di scrittura
- Capacità di espressione orale

INGLESE

BUONO

BUONO

BUONO

**CAPACITÀ E COMPETENZE
ORGANIZZATIVE**

Buone capacità organizzative acquisite durante la mia esperienza di laboratorio. Capacità di lavorare in gruppo maturata in molteplici situazioni, tra cui stage in diversi laboratori nazionali ed internazionali. Capacità nell'organizzazione del lavoro sperimentale e nel raggiungimento di specifici obiettivi posti dal progetto di ricerca in cui è indispensabile la collaborazione tra figure diverse. Capacità di elaborare e discutere in team i propri risultati.

**CAPACITÀ E COMPETENZE
TECNICHE**

Colture cellulari di linee tumorali stabilizzate e primarie (principalmente adenocarcinoma polmonare e glioblastoma), cresciute sia in condizioni di aderenza che in sospensione come sferoidi 3D.

Allestimento di colture primarie da versamenti pleurici maligni di adenocarcinoma polmonare.

Metodi di trasfezione transiente e stabile, trattamenti farmacologici e saggi di vitalità cellulare (MTT assay), saggio di formazione degli sferoidi (cancer stem cells), immunofluorescenza e analisi citofluorimetrica.

Tecniche di biologia molecolare: estrazione e quantizzazione di acidi nucleici, PCR, RT-PCR, Real Time PCR, elettroforesi acidi nucleici e proteine, estrazione e quantizzazione di proteine, Western Blot, saggi funzionali con geni-reporter (luciferase assay), metodi di RNA interference, saggi ELISA.

Conoscenza base dei principali database biologici e di vari tools bioinformatici di predizione e/o di analisi di dati clinici.

Buona conoscenza del pacchetto Office.

16/06/2021