



AL MAGNIFICO RETTORE
DELL'UNIVERSITA' DEGLI STUDI DI MILANO

COD. ID: 5667

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 _____ Oncologia ed Emato-Oncologia _____

Responsabile scientifico: _____ Vincenzo Costanzo _____

Andrea Gnocchi

CURRICULUM VITAE

INFORMAZIONI PERSONALI

Cognome	Gnocchi
Nome	Andrea

OCCUPAZIONE ATTUALE

Incarico	Struttura
Ricercatore PostDoc	IFOM (Istituto FIRC di Oncologia Molecolare) - Università degli studi di Milano

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

Titolo	Corso di studi	Università	anno conseguimento titolo
Laurea Magistrale o equivalente	Biotechnologie Industriali (LM-8)	Università degli studi di Milano-Bicocca	2015
Specializzazione			
Dottorato Di Ricerca	Oncologia Molecolare	Università degli Studi di Milano / Univerità Federico II di Napoli	2021
Master			
Diploma Di Specializzazione Medica			
Diploma Di Specializzazione Europea			
Altro	Laurea in Biotechnologie (L-2)	Università degli studi di Milano-Bicocca	2013



ISCRIZIONE AD ORDINI PROFESSIONALI

Data iscrizione	Ordine	Città



LINGUE STRANIERE CONOSCIUTE

lingue	livello di conoscenza
Italiano	Madrelingua
Inglese	C1 (IELTS)

PREMI, RICONOSCIMENTI E BORSE DI STUDIO

anno	Descrizione premio
2017	Research fellowship Fondazione Umberto Veronesi (FUV)

ATTIVITÀ DI FORMAZIONE O DI RICERCA

2021-oggi	Ricercatore PostDoc (IFOM, Milano, DNA Metabolism laboratory) Supervisore: Prof. Vincenzo Costanzo
2016-2020	PhD student (IFOM, Milano, DNA Metabolism laboratory) Supervisore: Prof. Vincenzo Costanzo
2016	Ricercatore con borsa (Università degli studi di Milano-Bicocca, Dipartimento di Biotecnologie e Bioscienze, Milano) Supervisore: Prof. Marco Ercole Vanoni
2015	Stagista tesi Magistrale (IRCCS Istituto Ortopedico Galeazzi, laboratorio di Ingegneria tissutale, Milano) Supervisori: Dr. Ing. Matteo Moretti, Dr.ssa Silvia Lopa
2013	Stagista tesi Triennale (Università degli studi di Milano-Bicocca, Dipartimento di Biotecnologie e Bioscienze, Milano) Supervisore: Prof.ssa Maria Pia Longhese

ATTIVITÀ PROGETTUALE

Anno	Progetto
2021- 2023	Investigation of mouse embryonic stem cells response to replication stress
2016- 2021	Understanding the impact of replication stress on the expression of early genes in mouse embryonic stem cells (Atashpaz et al., e-life, 2020)
2016	Investigation of the mechanisms of 5-flourouracil resistance acquisition in human colorectal cancer cells
2015	Chondrogenic and osteogenic response of human primary chondrocytes and mesenchymal stem cells to a bovine colostrum derivative
2013	Sae2 e Dna2 sono bersagli di CDK nella regolazione ciclo cellulare-dipendente della ricombinazione omologa



TITOLARITÀ DI BREVETTI

Brevetto

CONGRESSI, CONVEGNI E SEMINARI

Data	Titolo	Sede
2022	Presentazione poster: “Replication stress dependent cell fate reprogramming in embryonic stem cells” (EMBO Workshop, Awakening of the genome)	Research Institute of Molecular Pathology (IMP) - Vienna, Austria
2019	Speaker al YIP EMBO meeting (Genome stability) Titolo talk: “Understanding the consequences of replication stress in embryonic stem cells and cancer”	Università di Zurigo, EZH (politecnico di Zurigo) - Zurigo, Svizzera
2019	Workshop: “Introduction to scientific programming in Python”	IFOM - Milano, Italia
2019	Workshop: “RNA-seq and Single-cell-seq Workshop: An introductory course to RNA-Seq and Single-cell seq” (Bx2M associazione culturale per la medicina molecolare)	Università di Torino - Torino, Italia
2018	Summer school: “Bioinformatics: computer methods in molecular and systems biology”	ICGEB, Trieste, Italia
2018	Presentazione poster: “Uncovering the mechanisms underlying the transition of ESC to 2C-like cells” (IFOM PhD networking days)	IFOM - Milano, Italia

PUBBLICAZIONI

Libri

Articoli su riviste



ATR expands embryonic stem cell fate potential in response to replication stress., Atashpaz et al., eLife, 2020

Atti di convegni

ALTRE INFORMAZIONI

Competenze

Tecniche di coltura cellulare: coltura di cellule di linea (umane e murine) e primarie (cellule staminali embrionali murine, condroblasti e cellule staminali mesenchimali umane). Protocolli di differenziamento in vitro (produzione di Embryoid bodies da cellule staminali, differenziamento verso trofoblasto). Collezione di cellule primarie da tessuto di paziente (condroblasti da testa femorale, cellule staminali mesenchimali da adiposo o aspirato midollare). Protocolli di de-differenziamento, espansione e ri-differenziamento (in 2D o supporto 3D) di condroblasti e cellule staminali mesenchimali. Saggi di vitalità e proliferazione (CyQuant, Alamar-blue, MTT). Trasfezione di RNA e plasmidi (CaCl₂ o lipidi cationici) in cellule primarie o di linea. Produzione di vettori lentivirali ed infezione di cellule primarie murine. Delezione di geni tramite CRISPR (trasfezione di complessi ribonucleoproteici).

Tecniche di Biologia Molecolare: Estrazione di RNA e DNA. Elettroforesi di acidi nucleici su agarosio standard e Pulse-field, Southern-blot. Retrotrascrizione di RNA, PRC e Real-time qPCR. Restrizione e ligazione di plasmidi e clonaggi per la produzione di vettori di espressione batterici o eucariotici. Produzione di vettori per knock-down costitutivo o transiente tramite shRNA o per espressione costitutiva di sgRNA (sistema CRISPR).

Tecniche di Biochimica: Estrazione di proteine (totali o frazionamento nucleo-citoplasma) da eucarioti e procarioti. Elettroforesi di proteine accoppiate a western blot, Comassie o Silver-staining. Saggi di immunoprecipitazione (iPOND, ChIP). Espressione di proteine da batteri e purificazione per affinità (GST-glutathione, MBP-Mannosio o His-tag). Separazione di proteine per cromatografia FPLC con size-exclusion.

FACS e Imaging: Citometria a flusso su cellule primarie o di linea marcate con Ioduro di Propidio (DNA) o anticorpi fluorescenti per identificazione di proteine citoplasmatiche. Microscopia widefield su campioni fissati e non. Immunofluorescenza su cellule primarie o di linea. Inclusione in paraffina e colorazioni istologiche (Azalin Red, Alcian Blue, Ematossilina-Eosina) su cellule primarie e tessuti generati in vitro. Microscopia confocale su cellule primarie e di linea (immunofluorescenza).

Tools bioinformatici: Competenza intermedia nell'uso di pacchetti R (ggplot, limma, edgeR, etc..) e Python (Scipy, Numpy, Pandas, Seaborn, Matplotlib, etc..). Blast, ClustalX, Primer3, ImageJ/Fiji, FlowJo, Cytoscape.

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: Milano, 21/02/2023