

INFORMAZIONI PERSONALI

Daniela Luverà

ESPERIENZA PROFESSIONALE

- 05.2024 – 04.2025 **Titolare di assegno di ricerca presso Dipartimento di Medicina Sperimentale al Policlinico Umberto I, Università di Roma “La Sapienza” Diabetologia**
Usò cappa a flusso laminare ed incubatore per colture cellulari, isolamento cellule mononucleate da sangue periferico (PBMC), estrazione manuale di DNA da sangue con Wizard Genomic DNA Purification Kit e quantificazione con Nanodrop. Separazione siero da prelievo di sangue venoso per dosaggio Osteocalcina ed Irisina attraverso test ELISA ed uso ELISA reader, analisi mediante software statistico GraphPad, StepOnePlus Real-Time PCR Systems, Liaison XL, Lettore di chemiluminescenza, Leprechaun, Estrazione miRNA Siero/Plasma, nanoString, Luminex 200 dosaggi Multiplex
- 09.2023 – 10.2023 **Borsa di studio per attività di ricerca presso Dipartimento di Medicina Sperimentale al Policlinico Umberto I, Università di Roma “La Sapienza” Diabetologia**
Usò cappa a flusso laminare ed incubatore per colture cellulari, isolamento cellule mononucleate da sangue periferico (PBMC), estrazione manuale di DNA da sangue con Wizard Genomic DNA Purification Kit e quantificazione con Nanodrop. Separazione siero da prelievo di sangue venoso per dosaggio Osteocalcina ed Irisina attraverso test ELISA ed uso ELISA reader, analisi mediante software statistico GraphPad
- 09.2021 – 06.2022 **Tirocinio laboratorio di Genetica Medica e Genetica forense e Tirocinio laboratorio di Genetica forense**
Struttura ospedaliera Fondazione Santa Lucia IRCCS e Università di Tor Vergata, Roma
Applicazione tecniche di biologia molecolare di base, Estrazione DNA da campioni biologici, PCR Amplificazione, Real-Time PCR, purificazioni, PCR di sequenziamento, elettroforesi su gel, preparazione gel agar, uso Nanodrop per dosaggio, uso termociclatori Veriti, uso ABI prism 3100 Genetic Analyzer per sequenziamento Sanger, Sequenziamento del DNA mediante tecnica Next Generation Sequencing (NGS) ed analisi dei dati generati, uso software per lettura sequenze e tipizzazione, uso Open Array, accettazione e refertazione tamponi molecolari Covid19.
Ho inoltre avuto la possibilità di prendere parte a lavori in laboratorio di Genetica Medica, diagnosi prenatali e trial clinici
- 04.2021 **Tirocinio nel laboratorio di Biologia molecolare**
Università degli studi di Roma Tre, Roma, Dipartimento di Biologia
Autoclave per sterilizzazione, preparazione differenti soluzioni (es. PBS, Lysis Buffer, Running Buffer, LB agar, LB-Broth), misura pH soluzioni con pHmetro, tecniche di centrifugazione, preparazione piastre di LB agar con o senza antibiotici, *picking up* delle colonie batteriche, estrazione proteine dai pellet batterici tramite sonicazione e successiva filtrazione, uso spettrofotometro, elettroforesi su gel, esperienza di lavoro all'interno di uno stabulario con modelli animali (topi).

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

- 01.2023–02.2024 **Studentessa Master INPEF**
Master in Criminologia, criminalistica, investigazione e psicologia giuridica
- 27/01/2023 **Esame di Stato per l'abilitazione alla professione di Biologo**
Università degli studi di Roma “Tor Vergata”, Roma
- 14/06/2022 **Laurea magistrale: Biologia per la ricerca molecolare, cellulare e fisiopatologica (LM-6)**
Università degli Studi di Roma Tre, Roma, Voto: 110/110 e lode
Titolo della tesi: "Tipizzazione dei polimorfismi associati al comportamento criminale".
Genetica Umana, Biologia Molecolare della cellula, Neurofisiologia, Biologia molecolare avanzata,

Il presente *curriculum vitae*, è redatto ai fini della pubblicazione nella Sezione “Amministrazione trasparente” del sito web istituzionale dell'Ateneo al fine di garantire il rispetto della vigente normativa in materia di tutela dei dati. Il C.V. in versione integrale è conservato presso gli Uffici della Struttura che ha conferito l'incarico.

Modelli sperimentali in biologia, Genetica forense, Biochimica di proteine e sistemi, Biotecnologie molecolari, Nutrigenomica, Genetica dei microrganismi, Metodi e tecniche per l'apprendimento, Genetica umana applicata, Professione biologo

13/12/2019 **Laurea triennale: "Scienze biologiche"**

Università degli Studi di Roma Tre, Roma, Voto: 90/110

Titolo della tesi: "Epigenetica del Telomero"

Introduzione alla biologia, Istituzioni di matematiche, Inglese, Sicurezza in laboratorio, Human Anatomy with laboratory, Laboratorio di analisi dati per scienze biologiche, Citologia e istologia, Chimica generale e inorganica, Botanica, Genetica, Chimica organica, Biochimica, Anatomia comparata e biologia dello sviluppo, Fisica, Zoologia, Fisiologia vegetale, Biologia molecolare, Chimica-Fisica, Fisiologia Generale, Ecologia, Microbiologia generale

07.2016 **Diploma di maturità scientifica**

Liceo Scientifico Statale Alessandro Volta, Reggio Calabria

COMPETENZE PERSONALI

Lingua madre Italiano

Altre lingue

Inglese

	COMPRESIONE		PARLATO		PRODUZIONE SCRITTA
	Ascolto	Lettura	Interazione	Produzione orale	
	B1	B1	B1	B1	B1
Esame conseguito presso L'università degli studi di Roma Tre					

Livelli: A1/A2: Utente base - B1/B2: Utente intermedio - C1/C2: Utente avanzato
[Quadro Comune Europeo di Riferimento delle Lingue](#)

Competenze comunicative ▪ possiedo buone competenze comunicative acquisite durante la mia esperienza di rappresentante degli studenti nel dipartimento di Biologia dell'università degli studi di Roma Tre.

Competenze professionali Sterilizzazione in autoclave, preparazione di diverse soluzioni (ad es. PBS, Tampone di Lisi, Tampone di Corsa, LB agar, LB-Broth), misurazione del pH delle soluzioni con pH-metro, tecniche di centrifugazione, preparazione di piastre di LB agar con o senza antibiotici, prelievo di colonie batteriche, estrazione di proteine da pellet batterici mediante sonicazione e successiva filtrazione, uso dello spettrofotometro, elettroforesi su gel. Applicazione di tecniche di base di biologia molecolare, estrazione del DNA da campioni biologici in base al principio della purificazione mediante microsfere magnetiche con MagPurix® 12A (Zinexts) e Blood & Cell Extraction Kit, quantificazione con spettrofotometro NanoDrop™ One Thermo Fisher, PCR per l'amplificazione con Veritipro Thermal Cycler PCR Machine utilizzando diverse polimerasi, qPCR in tempo reale per l'analisi molecolare di Covid19 e analisi con tecnologia Open Array™, purificazione, PCR per sequenziamento Sanger con analizzatore genetico ABI prism 3100, elettroforesi su gel, preparazione del gel di agar, sequenziamento del DNA con tecnica Next Generation Sequencing (NGS) e analisi dei dati generati, uso di software per la lettura e la tipizzazione delle sequenze.

Competenze digitali

AUTOVALUTAZIONE				
Elaborazione delle informazioni	Comunicazione	Creazione di Contenuti	Sicurezza	Risoluzione di problemi

▪ Padronanza del Pacchetto Office (Word Excel PowerPoint ecc) / Buone competenze nell'uso delle piattaforme Windows, MacOS, Android, IOS, / Conoscenza base dei software Adobe Photoshop,

Patente di guida B

ULTERIORI INFORMAZIONI

2022 Partecipazione concorso pubblico per titoli ed esami, per il reclutamento di 12 posti di vice ispettore tecnico della Polizia di Stato, settore forense, indetto con decreto del Capo della Polizia del 28.06.2022

2018 – 2022 Esperienza come rappresentante d'istituto Università di Roma tre (quattro anni)

2021 Esperienza animatore in feste per bambini

Dati personali Autorizzo il trattamento dei miei dati personali ai sensi del Decreto Legislativo 30 giugno 2003, n. 196 "Codice in materia di protezione dei dati personali".

Il sottoscritto dichiara di essere consapevole che il presente *curriculum vitae* sarà pubblicato sul sito istituzionale dell'Ateneo, nella Sezione "Amministrazione trasparente", nelle modalità e per la durata prevista dal d.lgs. n. 33/2013, art. 15.

Data 30/04/2025

f.to Daniela Luverà