



- Date (da –a) **16 Agosto 2024 ad oggi**
  - Nome e indirizzo del datore di lavoro ***Dirigente Biologo U.O.C Anatomia Patologica Ospedale Spaziani , Via Armando Fabi 5 (FR)***
  - Principali mansioni e responsabilità *Caratterizzazione biologica delle neoplasie solide attraverso studio delle alterazioni molecolari del DNA ed RNA tramite NGS e/o Real-Time PCR*
  
- Date (da –a) **15 Marzo 2023 al 1 Agosto 2024**
  - Nome e indirizzo del datore di lavoro ***Biologo Cinthianum Labac Srl ,Piazza Francesconi Tommaso 16, Genzano di Roma***
  - Principali mansioni e responsabilità *Emocromi, coagulazione, ves, gruppi sanguigni, biochimica clinica, refertazione.*
  
- Date (da –a) **Ottobre 2021 a Dicembre 2022**
  - Nome e indirizzo del datore di lavoro ***Biologo U.S.I. , Via Orsini 18 Roma***
  - Principali mansioni e responsabilità *Emocromi, coagulazione, ves, esame completo urine, biochimica clinica, microbiologia clinica, refertazione.*
  
- Date (da –a) **Ottobre 2019 – Dicembre 2020**
  - Nome e indirizzo del datore di lavoro ***Biologo PraxiMedica S.r.l., Via Magna Grecia 117 Roma***
  - Principali mansioni e responsabilità *Accettazione dei campioni, preparazione di citologia in fase liquida (THINPREP), di citologici urinari mediante citocentrifuga e di espettorati. Processamento dei campioni tramite colorazione di Papanicolaou, archiviazione.*
  
- Date (da –a) **Ottobre 2018 - Febbraio 2019**
  - Nome e indirizzo del datore di lavoro ***Biologo-Consulente Haccp Chri.va. srl, Via Filippo Corridoni 42 - San Cesareo***
  - Principali mansioni e responsabilità *Erogazione di consulenze e corsi di formazione su sistemi qualità, igiene degli alimenti, del personale e dei luoghi di lavoro (autocontrollo igienico sanitario secondo il metodo H.A.C.C.P.) Esecuzione di tamponi superficiali di campionamenti acque e alimenti. Redazione di manuali e piani autocontrollo (metodo HACCP)*
  
- Date (da –a) **Luglio 2018-Ottobre 2019**
  - Principali mansioni e responsabilità ***Biologo nutizionista***  
*Elaborazioni piani alimentari in condizioni fisiologiche e con patologie accertate, in condizioni di allergie e/o intolleranze, alimentazione nello sport e nei disturbi alimentari.*

<ul style="list-style-type: none"> <li>•Date (da –a)</li> </ul>	<p><b>Aprile 2018 Giugno 2018</b>  <b>Biologo</b>  <b>Centro Regionale Trapianti Lazio</b>  <b>Azienda Ospedaliera San Camillo-Forlanini</b>  <b>Circonvallazione Gianicolense 87</b></p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>•Principali mansioni e responsabilità</li> </ul>	<p><i>Separazione linfociti B e T da sangue periferico, da linfonodi e da milza</i>  <i>Cross-match donatore-ricevente mediante tecniche di linfotossicità</i>  <i>complemento mediata e mediante tecniche citometriche,</i>  <i>Tipizzazione HLA di classe I e II ad alta e bassa risoluzione mediante tecniche di</i>  <i>RT-Q-PCR e SSP. Studio della sensibilizzazione anti HLA pre-trapianto,</i>  <i>valutazione immunogenetica dei pazienti riceventi organo e monitoraggio degli</i>  <i>anticorpi HLA donatore specifici dopo trapianto</i></p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>•Date (da – a)</li> <li>•Nome e indirizzo del datore</li> </ul>	<p><b>Ottobre 2013-Ottobre 2017</b>  <b>Dottorato di Ricerca (ONCOEMATOLOGIA)</b>  <b>Azienda Ospedaliera Policlinico Universitario Tor Vergata</b>  <b>Viale Oxford 81</b>  <i>Diagnosi di sindromi mieloproliferative, leucemie mieloidi croniche ed acute</i>  <i>tramite l'individuazione dei principali marcatori molecolari e conseguente</i>  <i>monitoraggio della malattia minima residua attraverso RT-Q-PCR.</i>  <i>Ricerca traslazionale e attività di tutoraggio per studenti per la preparazione di tesi</i>  <i>di laurea</i></p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>•Date (da – a)</li> <li>•Nome e indirizzo del datore di lavoro</li> </ul>	<p><b>Aprile 2012 ad Aprile 2013</b>  <b>Vincitrice di una borsa di studio sul tema: "Diagnostica genetico-molecolare delle</b>  <b>leucemie" sotto la direzione scientifica del Prof. Francesco Lo Coco, presso il</b>  <b>dipartimento di biomedicina e prevenzione del Policlinico di Tor Vergata</b>  <b>(ONCOEMATOLOGIA)</b>  <b>Viale Oxford 81</b>  <i>Caratterizzazione genetica dei breakpoints genomici a livello della</i>  <i>traslocazione (15,17) in pazienti con APL</i>  <i>Messa a punto di PCR quantitativa FLT3-ITD paziente specifica</i>  <i>Analisi genetica di FLT3-ITD e NPM1 in pazienti LAM</i>  <i>Analisi di DNMT3A tramite RT-Q-PCR in pazienti affetti da LAM e LMC</i></p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>•Date (da – a)</li> <li>•Nome e indirizzo del datore di lavoro</li> </ul>	<p><b>Da Gennaio 2008 a Dicembre 2011</b>  <b>Assistente alla poltrona</b>  <b>Dental Project</b>  <b>Via Lattarico 24</b></p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>•Date (da – a)</li> <li>•Nome e indirizzo del datore di lavoro</li> </ul>	<p><b>Febbraio 2002 a Dicembre 2007</b>  <b>Azienda CH promotion</b>  <b>Via Pozzuoli 7</b></p>

## **ISTRUZIONE E FORMAZIONE**

- Date (da – a) **Febbraio 2019 al Marzo 2023**
  - Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione **Fondazione PTV Policlinico Tor Vergata**
  - Qualifica conseguita **A.F.A. medicina di laboratorio, biochimica clinica e centro prelievi  
Biologo specialista in Biochimica clinica e Patologia clinica**
  
- Date (da – a) **Novembre 2017 a Maggio 2018**
  - Qualifica conseguita **Master in Dietologia e Nutrizione presso l'Istituto di Alta Formazione (IAF) di Roma**
  
- Date (da – a) **Luglio 2015 - Settembre 2015**
  - Qualifica conseguita **Esame di Stato per l'abilitazione alla professione biologo ed iscrizione all'albo biologi –SEZIONE A  
Abilitazione alla professione biologo**
  
- Date (da – a) **Da Ottobre 2013 ad Ottobre 2017**
  - Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione **Dottorato di Ricerca in Biotecnologie Applicate e Medicina Traslazionale XXIX° ciclo presso Università degli Studi di Roma "Tor Vergata"**
  - Qualifica conseguita **Tesi dal titolo: *"Ruolo delle mutazioni aggiuntive nella leucemia acuta mieloide NPM1 mutata"*  
Dottore di Ricerca (Ph.D.)**
  
- Date (da – a) **Dal 2011 al 2013**
  - Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione **Laurea Magistrale in Biologia ed Evoluzione Umana presso Università degli studi di Roma "Tor Vergata"**
  - Qualifica conseguita **Tesi sperimentale dal titolo: *"Evoluzione clonale delle mutazioni di FLT3 nella leucemia mieloide acuta"*  
Laurea magistrale 105/110**
  
- Date (da – a) **Da Ottobre 2003- Dicembre 2009**
  - Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione **"La Sapienza" Università di Roma**
  - Qualifica conseguita **Titolo tesi: *"Potenziale ruolo delle cellule staminali neurali nello sviluppo dei gliomi"*  
Laurea in Scienze Biologiche 110 e lode**
  
- Date (da – a) **Settembre 1998- Luglio 2003**
  - Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione **Liceo Scientifico statale Isacco Newton**
  - Qualifica conseguita **Maturità Scientifica 100/100**

**PRINCIPALI TECNICHE**  
**DIAGNOSTICHE**

*Striscio di sangue midollare e venoso periferico e colorazione May- Grunwald-Giemsa, Procedure di Separazione delle cellule mononucleate da campioni di sangue venoso periferico e midollare, tramite Buffy-coat e tramite centrifugazione su gradiente di Ficoll-Hypaque. Conservazione del campione biologico. Estrazione dell'RNA totale dai blasti leucemici tramite metodica di Chomczynsky e Sacchi (guanidio isotiocianato e fenolo acido - Trizol). Quantizzazione spettrofotometrica degli acidi nucleici. Elettroforesi su gel denaturante per la determinazione qualitativa dell'RNA. Amplificazione tramite la tecnica reverse-transcriptase PCR. Elettroforesi su gel di agarosio per la visualizzazione delle bande ottenute con la PCR. Nested-PCR. PCR Allele specifica. Metodica di PCR Quantitativa in "Real-Time. Digital Droplet PCR. Estrazione del DNA genomico da cellule mononucleate con il metodo di Miller, Dykes, Polesky. Elettroforesi capillare (strumento CEQ-8000 e ABI-3130). Purificazione dei prodotti di amplificazione. Sequenziamento genico mediante metodiche di Sanger e pirosequenziamento. Utilizzo di tecnologie di sequenziamento di Nuova Generazione (Next Generation Sequencing). Trasformazione batterica: ligazione plasmidica, trasformazione batterica, estrazione plasmidica mediante mini-prep. Quantizzazione plasmidica per curva standard. Amplificazione tramite la tecnologia Q-LAMP. Western Blot. Coltura e trattamento di linee cellulari umane.*

*Esame chimico, fisico e microscopico delle urine (SediMax-Menarini). Preparazione di citologia in fase liquida e di citologia urinaria. Colorazione di Papanicolaou. Biochimica clinica (Atellica-Siemens e Alinity-Abbott). Gestione dei processi di biochimica clinica di urgenza e di routine, di coagulazione (BCS XP System- Siemens), di emocromi con formula (ADVIA 2120), analisi immunoenzimatiche ed immunochimiche. Determinazione del gruppo sanguigno. Batteriologia: allestimento ed interpretazione di esami colturali (urinocolture, copro colture, tamponi vaginali, uretrali, faringei, etc.); antibiogrammi (Vitek2). Microscopia clinica: esame microscopico di vetrini per la ricerca di parassiti. Lavorazione e refertazione dei tamponi antigenici per Sars-CoV-2. Conoscenza del sistema informatico di laboratorio, utilizzo degli apparecchi automatizzati usati nella diagnostica di laboratorio. Accettazione e processamento dei campioni. Interpretazione e validazione dei risultati.*

**PUBBLICAZIONI**  
**SCIENTIFICHE**

**“ Identification of emerging FLT3 ITD-positive clones during clinical remission and kinetics disease relapse in acute myeloid leukaemia with mutated nucleophosmin.”**

Ottone T, Zaza S, Divona M, Hasan SK, Lavorgna S, Laterza S, Cicconi L, Panetta P, Di Giandomenico J, **Cittadini M**, Ciardi C, Montefusco E, Franchi A, Annino L, Venditti A, Amadori S, Lo-Coco F. Br J Haematol. 2013 May;161(4):533-40.

**“ A Leukemia-Associated CD34/CD123/CD25/CD99+**

**Immunophenotype Identifies FLT3-Mutated Clones in Acute Myeloid Leukemia.”**

Angelini DF, Ottone T, Guerrera G, Lavorgna S, **Cittadini M**, Buccisano F, Bardi M, Gargano F, Maurillo L, Divona M, Noguera NI, Consalvo MI, Borsellino G, Bernardi G, Amadori S, Venditti A, Battistini L, Lo-Coco F. Clinical Cancer Res.2015,May 8.

MADRE LINGUA	Italiano
ALTRE LINGUA	Inglese (CEFR livello B2), certificazione rilasciata dall'Università Tor Vergata di Roma
• Capacità di lettura	Buono
• Capacità di scrittura	Buono
• Capacità di espressione orale	Buono
CAPACITÀ E COMPETENZE RELAZIONALI	Capacità di collaborazione in gruppo per il raggiungimento di uno scopo comune, Volontà di apprendimento e predisposizione ad assumere le dovute responsabilità per il lavoro in team nei diversi campi d'impiego <ul style="list-style-type: none"><li>• <b>Membro SIAPEC</b> (Italian Society of Pathological Anatomy and Cytology diagnostics)</li><li>• <b>MEMBRO PMMP (Patologia Molecolare Medicina di Precisione)</b></li></ul>
CAPACITÀ E COMPETENZE	Capacità organizzativa e di ascolto, di comunicazione e di adattabilità
CAPACITÀ E COMPETENZE TECNICHE	Competenze informatiche di vari sistemi operativi (Windows XP, Windows Vista, Windows 7, ottima conoscenza del pacchetto Office) Navigazione Internet ed uso dei tools bioinformatici (Genome Browser NCBI, Varsome, Clinvar Miner, etc.)
PATENTE	Patente di guida categoria B

**Autorizzo il trattamento dei dati personali contenuti nel mio curriculum vitae in base all'art. 13 del D. Lgs. 196/2003 e all'art. 13 GDPR 679/16**

