



FORMATO EUROPEO PER IL CURRICULUM VITAE

Curriculum reso sotto forma di dichiarazione sostitutiva dell'atto di notorietà, ai sensi degli Artt. 46 e 47 del DPR 445/2000

INFORMAZIONI PERSONALI:

Nome e Cognome: CECILIA CAPRERA

PEC:

ESPERIENZE LAVORATIVE:

- Data Dal 17 Febbraio 2025 a tutt'oggi
 - Nome e indirizzo del datore di lavoro Azienda Ospedaliera "S. Camillo dè Lellis" di Rieti
Viale J.F. Kennedy, 1 - 02100 Rieti (RI)
 - Tipo di azienda o settore UOC di Anatomia Patologica
Laboratori di Patologia Molecolare e Medicina di Precisione
 - Tipo di impiego Direttore: Dott. F. Liberati
Biologo con incarico libero-professionale per la Diagnostica Molecolare Somatica e per la Medicina di Precisione in Anatomia Patologica
- Data Dal 04 Marzo 2024 all'11 Febbraio 2025
 - Nome e indirizzo del datore di lavoro IRCCS Istituto Europeo di Oncologia (IEO)
Via Ripamonti, 435 – 20141 Milano (MI)
 - Tipo di azienda o settore Divisioni di Emolinfopatia e di Anatomia Patologica
Laboratori di Diagnostica Molecolare Oncologica
Direttori: Prof. S. Pileri, Prof. R. Chiarle, Prof. N. Fusco
 - Tipo di impiego Biologo con Contratto a Tempo Indeterminato
- Data Dall'11 Dicembre 2023 al 03 Marzo 2024
 - Nome e indirizzo del datore di lavoro IRCCS Ospedale San Raffaele – Gruppo San Donato
Via Olgettina, 60 – 20132 Milano (MI)
 - Tipo di azienda o settore Unità Operativa di Anatomia Patologica
Laboratori di Diagnostica Molecolare Oncologica
Direttori: Prof. C. Doglioni, Prof. M. Ponzoni
Responsabili dei Lab. di Diagnostica Molecolare Oncologica: Dott.ssa M.G. Cangi, Dott.ssa L. Pecciarini
 - Tipo di impiego Biologo con Contratto CO.CO.CO.:
"Caratterizzazione Molecolare di Neoplasie Solide con Metodica NGS a scopi Diagnostico-Terapeutici"

	• Data	Dal 15 Maggio 2022 al 23 Dicembre 2023
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliera "S. Maria", Terni Viale Tristano di Joannuccio, 1 - 05100 Terni (TR)
• Tipo di azienda o settore		S.C. Universitaria di Anatomia Patologica Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica e Medicina Predittiva Direttore: Prof. S. Ascani
• Tipo di impiego		Contratto di lavoro autonomo a Partita IVA in qualità di TSLB, cofirmataria dei referti per la parte di competenza, per attività del Progetto: <i>"Mantenimento delle prestazioni diagnostiche, prognostiche e predittive e raggiungimento di nuovi obiettivi nei Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica e Medicina Predittiva"</i>
	• Data	Dal 15 Maggio 2021 al 14 Maggio 2022
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliera "S. Maria", Terni Viale Tristano di Joannuccio, 1 - 05100 Terni (TR)
• Tipo di azienda o settore		UOC di Anatomia Patologica Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica e Medicina Predittiva Direttore: Prof. S. Ascani
• Tipo di impiego		TSLB con contratto a tempo determinato, cofirmataria dei referti per la parte di competenza inerente la Patologia Molecolare Oncologica e Medicina Predittiva
	• Data	Dal 15 Maggio 2018 al 14 Maggio 2021
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliera "S. Maria", Terni Viale Tristano di Joannuccio, 1 - 05100 Terni (TR)
• Tipo di azienda o settore		UOC di Anatomia Patologica Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica e Medicina Predittiva Direttore: Prof. S. Ascani
• Tipo di impiego		Biologo - Assegnista di Ricerca <i>"Attuale ruolo degli inibitori Tirosin-Chinasici (BCR signaling) nelle malattie linfoproliferative"</i> , Università degli Studi di Perugia (PG)
	• Data	Dal 21 Settembre 2020 al 31 Gennaio 2021
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliera "S. Maria", Terni Viale Tristano di Joannuccio, 1 - 05100 Terni (TR)
• Tipo di azienda o settore		Dipartimento di Diagnostica di Laboratorio ed Immunotrasfusionale Direttore: Dott. A. Scaccetti
• Tipo di impiego		TSLB per attività assistenziale emergenza Covid-19 in regime di Libera Professione disciplinata dagli Artt. 2222 e seguenti del Codice Civile
	• Data	Dal 01 Dicembre 2013 al 31 Ottobre 2017
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliero-Universitaria Policlinico di Modena Largo del Pozzo, 71 - 41124 Modena (MO)
• Tipo di azienda o settore		UOC di Anatomia ed Istologia Patologica Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica Direttore: Prof. A. Maiorana Responsabile dei Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica: Dott.ssa S. Bettelli
• Tipo di impiego		Biologo - Borsista a Tempo Pieno

	• Data	Dal 19 Febbraio 2009 al 30 Settembre 2014
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliera "S. Camillo de' Lellis" di Rieti Viale J.F. Kennedy, 1 - 02100 Rieti (RI)
• Tipo di azienda o settore		UOC di Anatomia Patologica Direttori: Dott. G. Falcocchio, Dott. F. Liberati
• Tipo di impiego		Biologo con "mansioni" di Tecnico Sanitario di Laboratorio Biomedico [Contratti part-time somministrati in modo continuativo da Agenzie di Lavoro Interinale (Manpower, Vita Serena, Alba ed Obiettivo Lavoro) convenzionate con la succitata Azienda Ospedaliera]
	• Data	Da Giugno 2008 a Giugno 2009 Da Marzo 2013 a Settembre 2013
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Azienda Ospedaliera "S. Maria" di Terni Viale Tristano di Joannuccio, 1 - 05100 Terni (TR)
• Tipo di azienda o settore		UOC di Anatomia Patologica Direttori: Prof. G. Bolis, Prof. A. Sidoni, Prof. S. Ascani
• Tipo di impiego		Biologo Tirocinante post-lauream
	• Data	Da Ottobre 2004 ad Ottobre 2007
• Nome e indirizzo del datore di lavoro		Università degli Studi della Tuscia di Viterbo Via San Camillo de' Lellis, snc - 01100 Viterbo (VT)
• Tipo di azienda o settore		Laboratorio di Anatomia Comparata e di Biologia dello Sviluppo CIME (Centro Interdipartimentale di Microscopia Elettronica) Direttore: Prof. L. Bosco
• Tipo di impiego		Lavoro part-time

PRINCIPALI MANSIONI E RESPONSABILITA':

1. ASSISTENZIALE

1a. Biologia Molecolare Estrattiva:

- Estrazione e purificazione di materiale genomico (DNA ed RNA) da sangue intero, plasma, materiale fresco e macrodissecato da preparati citologici ed istologici FFPE in manuale (Kit Qiagen, Covaris, ...) ed in automazione (Magcore RBC Bioscience, Maxwell Promega, ...);
- Amplificazione ed analisi di materiale genomico (DNA ed RNA) mediante tecniche di PCR, Nested PCR, Real-Time PCR, RT-PCR e Multiplex PCR;
- Real-time PCR (RotorGene 6000 – Corbett, Easy PGX - Diatech Pharmacogenetics ed Idylla – Biocartis) per il rilevamento qualitativo delle principali mutazioni somatiche (mono e multi-target) dei geni EGFR, KRAS, HRAS, NRAS, BRAF, IDH1-2, PIK3CA;
- Real-time PCR (RotorGene 6000 - Corbett ed Easy PGX - Diatech Pharmacogenetics) per lo studio e l'analisi dei riarrangiamenti dei geni ALK, ROS1, RET, MET, NTRK, RET/PTC1 (CCDC6-RET), RET/PTC2 (PRKAR1A-RET), RET/PTC3 (NCOA4-RET), PAX8/PPARG;
- Real-time PCR (RotorGene 6000 - Corbett ed Easy PGX - Diatech Pharmacogenetics) per l'identificazione dei genotipi dell'HPV ad alto rischio;
- Real-time PCR (RotorGene 6000 - Corbett ed Easy PGX - Diatech Pharmacogenetics) per la valutazione quali-quantitativa degli acidi nucleici e delle librerie NGS;
- Sequenziamento genico diretto (sec. Sanger) (Piattaforme ABI3500Dx Genetic Analyzer, SeqStudio Genetic Analyzer - Applied Biosystems ThermoFisher Scientific) mediante elettroforesi capillare per l'analisi mutazionale dei geni: EGFR, KRAS, NRAS, BRAF, C-KIT, PDGFR α e β , C-MET, PTEN e TERT, TP53, MYD 88;
- Analisi e valutazione di frammenti (Piattaforme ABI3500Dx Genetic Analyzer, SeqStudio Genetic Analyzer - Applied Biosystems ThermoFisher Scientific) per la diagnostica molecolare della clonalità linfocitaria B (Catene pesanti e Catene leggere: IgH, IgK, IgL) e T (TcRB, TcRD, TcRG) mediante PCR multiplex ed analisi di frammenti di DNA;
- Analisi e valutazione dell'MSI impiegando i Pannelli di Bethesda e di Hamelin (BAT25, BAT26, CAT25, MONO27, NR21, NR22, NR24, NR27 e loci dinucleotidici) sia mediante PCR e successiva analisi dei target attraverso il profilo di denaturazione sia mediante valutazione ed analisi dei frammenti nonché mediante Next Generation Sequencing;

- Pirosequenziamento (Piattaforma PyroMark ID96 - QIAGEN) per l'analisi mutazionale dei geni: EGFR, KRAS, NRAS, BRAF, IDH 1-2, per l'identificazione e la genotipizzazione dell'HPV (Alto Rischio, Basso Rischio e Rischio Indeterminato) e per l'analisi dello stato di metilazione del promotore dei geni MGMT ed MLH1;
- Spettrometria di massa MALDI-TOF (Piattaforma Agena-Sequenom) per l'analisi genomica multi-target delle principali mutazioni somatiche correlate con la risposta alla terapia nel NCSLC, nell'mCRC, nel melanoma e nella patologia tiroidea (Pannelli Myriapod Lung Status, Myriapod Colon Status, Myriapod GIST, CNS ed ADMET);
- Analisi mutazionale dei geni EGFR, KRAS, BRAF, PIK3CA, ESR1 nel DNA libero circolante di campioni biologici umani di plasma (Biopsia Liquida);
- Analisi e rilevamento qualitativo delle principali alterazioni genetiche (Mutazioni, SNV, InDels, Traslocazioni, Fusioni, Polimorfismi...) nei geni EGFR, KRAS, NRAS, BRAF, ALK, ROS, RET, MET, IDH1-2, NTRK, PIK3CA, FGFR2, FGFR3 ed HPV con metodica Easy-PGX;
- Real-Time PCR per l'analisi dei principali polimorfismi del gene DPYD associati alla tossicità al trattamento con Fluoropirimidine;
- Real-Time PCR per l'analisi delle varianti del gene UGT1A1 associate alla tossicità al trattamento con Irinotecano;
- Analisi dei geni BRCA1, BRCA2 e PALB2 correlati con la predisposizione genetica del tumore alla mammella, all'ovaio, all'endometrio, al pancreas ed alla prostata e valutazione delle mutazioni patogenetiche (SNV, InDels e CNV) per il trattamento con terapie farmacologiche mirate (PARP-inibitori);
- Estrazione di RNA da tessuti umani, sangue intero ed analisi in Real-Time PCR;
- Analisi di sequenziamento di nuova generazione (NGS) su DNA ed RNA tramite piattaforma Ion Torrent GeneStudio S5 e piattaforme Illumina iSeq100 System, MiSeq e NextSeq (AKT1, ALK, AR, BRAF, CDK4, CDKN2A, CTNNB1, DDR2, EGFR, ERBB2, ERBB3, ERBB4, ESR1, FGFR1, FGFR2, FGFR3, FGFR4, GNA11, GNAQ, GNAS, HRAS, IDH1, IDH2, KEAP1, KIT, KRAS, MAP2K1 (MEK1), MET (Skipping Esone 14), MTOR, NF1, NRAS, NRG1, NTRK1, NTRK2, NTRK3, PDGFRA, PIK3CA, POLE, PPARG, PTEN, RET, ROS1, SMAD4, SMO, STK11, TERT, TP53, TSC1) impiegando pannelli che coprono oltre 60 geni contemporaneamente (Diatech Pharmacogenetics, Sophia Genetics, OncoPrint Comprehensive Assay) per analisi mutazionale con detection di SNV, MNV, INDEL su DNA, valutazione di alterazioni Copy Number su DNA e detection di trascritti di fusione ed imbalance 5'-3' su RNA;
- Tecnologia OSNA per l'analisi del linfonodo sentinella nel carcinoma mammario;
- Analisi di espressione genica multitarget su mRNA mediante tecnologia Nanostring con applicazione del pannello PanCancer Pathways (studio contemporaneo di 770 geni e 13 pathways molecolari) e del pannello Prosigna PAM 50 (50 geni) per la caratterizzazione molecolare del carcinoma mammario;
- Analisi di espressione genica mediante tecnologia Nanostring con applicazione del pannello Lymphoma Subtyping Signature (RUO) (20 geni) per la caratterizzazione della COO (Cell of Origin) nei linfomi DLBCL Activated-B-Cell (ABC), Germinal Center-B-Cell (GCB) o Unclassified;
- Test Genomico EndoPredict (Myriad Genetics Inc.) per la determinazione del rischio di ricorrenza (recidiva) nelle pazienti affette da K mammario ER+ HER2-.

1b. Biologia Molecolare In Situ (Indagini di Citogenetica applicate alla Diagnostica Oncologica):

- CISH-DDISH/FISH per lo studio dell'amplificazione del gene ERBB2 e della regione alfa-satellite del cromosoma 17 nel carcinoma mammario, nel carcinoma gastrico e nell'ADK polmonare;
- FISH per lo studio dell'amplificazione del gene MET e della regione alfa-satellite del cromosoma 7 nell'ADK polmonare;
- FISH per l'analisi dei riarrangiamenti dei geni coinvolti nella diagnostica molecolare dei linfomi (CCND1, BCL2, BCL6, MYC, 11q, MALT1, CCND1/IGH, BCL2/IGH, MYC/IGH) impiegando sia sonde BA sia sonde DF, dei sarcomi (EWSR1, SYT, DDIT3, FKHR, FUS, WT1, ETV6, MDM2) e dei geni ALK, FGFR2, NTRK1, NTRK2, NTRK3 e ROS1 nell'ADK polmonare;
- FISH per l'analisi dell'amplificazione del gene EGFR (e GAIN del CEP7), della delezione del gene PTEN (e LOSS del CEP10) e delle delezioni delle regioni 1p36, 19q13 e CDKN2A in neuropatologia;
- FISH per la rilevazione qualitativa delle traslocazioni che coinvolgono il gene umano TERT nella regione 5p15.33;
- FISH per l'analisi della delezione nel gene CDKN2A nello studio dei mesoteliomi;
- FISH per l'analisi del riarrangiamento del gene TFE3 coinvolto nella diagnostica molecolare del carcinoma renale (RCCs);
- FISH UroVysion per lo studio delle aneuploidie dei cromosomi 3, 7, 17, il LOSS del Locus 9p21 nel carcinoma della vescica;
- FISH su SVP per l'Analisi della CLL: p53/ATM, 13q14.3, CEN12;
- CISH per l'identificazione dell'RNA messaggero del Virus Epstein Barr (sonda EBER) su materiale istologico FFPE.

NB: Capacità di esecuzione delle analisi di cui sopra sia in modalità manuale che automatizzata (ThermoBrite Elite Leica e Metafer MetaSystems): impiego di sistemi informatici di acquisizione ed analisi di immagini per microscopia a fluorescenza. Osservazione microscopica dei preparati a luce diretta in campo chiaro ed a fluorescenza.

1c. Altre Pertinenze:

- Affiancamento all'Anatomo-Patologo in sala macroscopica;
- Allestimento e preparazione di campioni istologici e citologici;
- Realizzazione di sezioni mediante taglio con microtomo e criostato per i preparati di Microscopia Ottica e mediante taglio con ultramicrotomo per i preparati di Microscopia Elettronica;
- Effettuazione di colorazioni specifiche (citologiche ed istologiche), di reazioni immunoistochimiche sui preparati ottenuti;
- Osservazione microscopica dei vetrini;
- Ottima preparazione nella realizzazione di tutte le tecniche di Biologia Molecolare di competenza dei suindicati laboratori;
- Acquisite competenze nell'utilizzo del SEM e del TEM;
- Allestimento di tamponi clinici orofaringei, nasofaringei e BAL per il rilevamento qualitativo e quantitativo su test molecolari del SARS-CoV-2;
- Estrazione dell'RNA genomico virale;
- Amplificazione mediante Real-Time RT PCR dei geni ORF1, N2, E, RdRp/S;
- Interpretazione dei risultati su piattaforme Cobas 6800 System (Roche), GeneXpert (Cepheid), NIMBUS (Seegene), ICGENE Health e LUMIPULSE G1200 FUJIREBIO INC.

2. RICERCA:

- Analisi della frequenza mutazionale dei geni BRCA1 e BRCA2 su campioni di mCRC;
- Comparison between the Bethesda and Hamelin panel for the analysis of microsatellite instability in CRC patients;
- Development of a faster and reproducible assay for microsatellite instability analysis: focus on the Bethesda panel;
- Profilo molecolare del carcinoma mammario e studio delle potenziali correlazioni tra l'assetto molecolare riscontrato (tecnologia *Sequenom*, pannello *Oncocarta v.2.0 Agena Bioscience*) e l'outcome clinico delle pazienti;
- Analisi di espressione genica mediante tecnologia *Nanostring* con applicazione del pannello *PanCancer Pathways* (studio contemporaneo di 770 geni e 13 pathways molecolari) e del pannello *Prosigna PAM 50* (50 geni) per la caratterizzazione molecolare del carcinoma mammario;
- Profilo molecolare dell'mCRC e determinazione dell'assetto mutazionale del tumore primitivo e dei PDCs al margine invasivo della neoplasia (tecnologia *Sequenom*, pannello *Myriapod Colon Status*);
- Profilo molecolare e determinazione dell'assetto mutazionale dei Duke's A (tecnologia *Sequenom*, pannello *Myriapod Colon Status*);
- Analisi mutazionale con pannello multi-target (*Myriapod NGS-IL 56G Oncopanel*) compatibile con la piattaforma Illumina "MySeq" per la validazione dell'impiego della tecnologia Next Generation Sequencing (NGS) su materiale FFPE (analisi delle mutazioni hot-spot in 56 geni la cui alterazione ha una rilevante importanza clinica);
- CosMx Spatial Molecular Imager (Nanostring) per studi ed analisi a scopo di ricerca.
- Studio dell'RNA-Seq e dell'Esoma
- 23 Pubblicazioni (Documentate)
- 9 Poster (Documentati)
- Partecipazione a Congressi Nazionali ed Internazionali in qualità di Relatore e di Uditore (Documentati)

3. CAPACITA' E COMPETENZE PROFESSIONALI:

- Problem solving;
- Abilità nella programmazione e progettazione organizzativa;
- Interfaccia con i Responsabili del Settore, con le Strutture afferenti al Servizio e con i Fornitori onde la idonea gestione del Reparto;
- Stesura di nuovi capitolati e mantenimento dei capitolati in essere per assicurare la continuità del Servizio;
- Evasione degli ordini riguardanti il reagentario ed il materiale di consumo necessari per l'esecuzione delle analisi molecolari di routine;
- Pianificazione delle attività analitiche in funzione della numerosità dei campioni e delle tempistiche di refertazione previste;
- Capacità di programmazione associata alla flessibilità necessaria a far fronte alla variabilità connessa alle attività laboratoristiche;

- Gestione di analisi a carattere di urgenza;
- Conoscenza del Sistema Qualità applicato in ambito sanitario;
- Monitoraggio delle prestazioni erogate e dei consumi tramite sistemi gestionali preposti;
- Organizzazione del percorso di emissione ed accettazione delle impegnative che accompagnano i campioni (citologici ed istologici) per le analisi di Patologia Molecolare e FISH sul sistema gestionale Athena sia per i pazienti in regime di ricovero (interni) che per i pazienti in regime ambulatoriale (esterni);
- Conoscenza ed utilizzo in autonomia dei sistemi informatici gestionali di laboratorio Armonia, Athena e Pathox;
- Processazione dei preparati citologici, istologici FFPE e della biopsia liquida (dalla accettazione alla emissione del referto) e svolgimento di analisi genomiche somatiche *onboard* dei dati a scopo diagnostico, prognostico e predittivo in ambito oncologico con validazione delle procedure effettuate sulle diverse piattaforme impiegate;
- Profilazione di marcatori genetico-molecolari di rilievo nelle principali patologie neoplastiche (K mammario, ADK polmonare, K colo-rettale ed altre forme del tratto gastro-intestinale e delle vie pancreatico-biliari, melanoma, K tiroideo, GIST, neuro-oncologia, patologia neoplastica del distretto testa-collo, linfomi, sarcomi);
- Elevata capacità nell'effettuazione del workflow operativo ed analitico delle principali metodiche di Patologia Molecolare e Genomica Oncologica;
- Ampia competenza nell'analisi di dati genomici derivanti dal sequenziamento massivo parallelo NGS con particolare riferimento alle applicazioni oncologiche:
 - Conoscenza nell'utilizzo dei Software di Analisi NGS Ion Reporter (Thermo-Fisher Scientific) e Myriapod NGS System (Diatech Pharmacogenetics)
 - Conoscenza di database e tools bioinformatici per annotazione e prioritizzazione delle varianti geniche tra cui Integrative Genomic Viewer (IGV), Catalogue of Somatic Mutations in Cancer (COSMIC), MyCancer Genome, VarSome, Franklin Genoox, dbSNP, 1000Genomes, OncoKB, Gene Card, ClinVar, CancerVar, CIVIC, cBIOPortal
 - Utilizzo dei software per analisi ed elaborazione statistica di analisi multitarget di espressione genica tra cui nSolver e Mev
 - Impiego dei software ancillari alle tecnologie sopra elencate: Typer e Dossier (per analisi di spettrometria di massa applicata alle analisi genomiche), Gene Mapper (per analisi di frammenti), Aria Dx ed Easy PGX Software (per analisi di Real-Time PCR), PyroMark ID e PyroMark CpG (per analisi di pirosequenziamento)
- Stesura ed emissione dei referti;
- Partecipazione e superamento dei Controlli di Qualità Europei (EMQN) dal 2019 al 2023: Lung Cancer (NSCLC) Common Biomarkers and New and Emerging Biomarkers (Tissue and Plasma), Oncogene Panel, Pharmaco, PIK3CA, Colorectal Cancer, Ovarian, Breast, Prostate and Pancreatic Cancer (Somatic and Germline);
- Completa operatività ed autonomia onde il conseguimento della Certificazione 15189:2024 per i Laboratori di Patologia Molecolare Oncologica e Medicina di Precisione (ACCREDIA);
- Collaborazioni con enti interni ed esterni per la realizzazione di progetti di ricerca.

4. ISTRUZIONE E FORMAZIONE

DOCUMENTATE

• Data	In conseguimento
• Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione	Università degli Studi di Salerno Via Giovanni Paolo II, n. 132 - 84084 Fisciano (SA) Dipartimento di Medicina, Chirurgia e Odontoiatria "Scuola Medica Salernitana"/DIPMED I° Ciclo della Scuola di Specializzazione in Patologia Clinica e Biochimica Clinica
• Qualifica conseguita	Iscritta al 4° Anno della SSP
• Data	23 Giugno 2021
• Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione	Istituto Superiore di Sanità Viale Regina Elena, n. 299 - 000161 Roma Campagna Vaccinale Covid-19: "Abilitazione alla Attività di Inoculazione del Vaccino anti SARS-CoV-2/COVID-19 per Biologi e Professioni sanitarie afferenti a Federazione nazionale Ordini TSRM - PSTRP"
• Qualifica conseguita	Somministrazione in Sicurezza del Vaccino anti SARS-CoV-2/COVID-19

<ul style="list-style-type: none"> • Data 	11 Giugno 2021
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Università degli Studi di Napoli "Federico II" Via Pansini, n. 5 - 80131 Napoli (NA) Dipartimento di Sanità Pubblica Master di I Livello in "Metodologie di Anatomia Patologica per lo studio dei biomarcatori predittivi di risposta terapeutica"
<ul style="list-style-type: none"> • Principali materie / abilità professionali oggetto dello studio 	Biomarcatori nelle Neoplasie solide; Tecniche Morfo-Molecolari; Sequenziamento Genico di Nuova Generazione; Citopatologia Molecolare; Biopsia Liquida
<ul style="list-style-type: none"> • Qualifica conseguita 	Master di I Livello
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	02 Dicembre 2020
<ul style="list-style-type: none"> • Iscrizione Ordine Nazionale TSRM 	Iscrizione all'Albo dei TSLB della Provincia di Perugia
<ul style="list-style-type: none"> • Numero d'Ordine 	417
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	05 Novembre 2018
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Università degli Studi di Roma "La Sapienza" Facoltà di Medicina e Odontoiatria Corso di Laurea Triennale in Tecniche di Laboratorio Biomedico "Sabina Universitas", Polo Didattico di Rieti (RI)
<ul style="list-style-type: none"> • Principali materie / abilità professionali oggetto dello studio 	Tecnologie avanzate nella diagnostica di laboratorio, Percorsi diagnostici integrati, Metodologie diagnostiche di Patologia Clinica, Metodologie diagnostiche di Anatomia Patologica.
<ul style="list-style-type: none"> • Qualifica conseguita 	Laurea Triennale in Tecniche di Laboratorio Biomedico (L/SNT3) Discussione di una Tesi di Laurea Sperimentale dal titolo: "Analysis of KRAS, NRAS, PIK3CA and BRAF mutational profile in poorly differentiated clusters of KRAS-mutated colon cancer"
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	21 Marzo 2013
<ul style="list-style-type: none"> • Iscrizione Ordine Nazionale Biologi 	Iscrizione all'Albo Professionale dei Biologi Sezione A
<ul style="list-style-type: none"> • Numero d'Ordine 	ONB: AA_068215 (Convertito d'Ufficio all'Ordine ToU_A2475 in data 05.12.2022)
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	II° Sessione 2008 (Novembre)
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Esame di Stato per l'Abilitazione all'esercizio della professione di Biologo presso l'Università degli Studi della Tuscia di Viterbo (VT) Via San Camillo de' Lellis, snc - 01100 Viterbo (VT)
<ul style="list-style-type: none"> • Qualifica conseguita 	Abilitazione all'esercizio della professione di Biologo (Sezione A)

• Data	21 Aprile 2008
• Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione	Università degli Studi della Tuscia di Viterbo (VT) Facoltà di SS MM FF NN - C.d.L. in Scienze Biologiche Via San Camillo de' Lellis, snc - 01100 Viterbo (VT)
• Principali materie / abilità professionali oggetto dello studio	Citologia ed Istologia, Anatomia Comparata, Fisiologia Generale I e II, Parassitologia, Genetica, Biologia Molecolare, Biochimica
• Qualifica conseguita	Laurea Magistrale Quinquennale V.O. in Scienze Biologiche Discussione di una Tesi di Laurea Sperimentale inerente lo studio istologico ed ultrastrutturale (supportato dalla realizzazione di tecniche immunoistochimiche) di uno dei principali organi linfoidi, il timo, in tre specie di Pesci Antartici: tesi realizzata in collaborazione con il Dott. E. Olivari (Università degli Studi Genova), con il Dott. R. Liguori (Università "La Sapienza" Roma) e con il Prof. L. Abelli (Università degli Studi di Ferrara). Il suddetto lavoro di Tesi si trova depositato in copia conforme all'originale c/o il Museo Nazionale dell'Antartide di Genova, a disposizione di tutta la Comunità Scientifica interessata all'argomento trattato.
• Data	19 Luglio 1993
• Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione	Liceo Scientifico Statale "R. Donatelli" di Terni Via della Vittoria, 35 - 05100 Terni (TR)
• Principali materie / abilità professionali oggetto dello studio	Matematica, Biologia, Latino
• Qualifica conseguita	Diploma Quinquennale di Maturità Scientifica

5. ESPERIENZE FORMATIVE PROFESSIONALIZZANTI DOCUMENTATE

• Data	Dal 17 Maggio 2010 all'11 Giugno 2010 Dal 27 Settembre 2010 al 15 Ottobre 2010 Dal 23 Gennaio 2012 al 09 Febbraio 2012 Dal 6 Novembre 2017 al 22 Dicembre 2017 Dal 12 Marzo 2018 al 31 Marzo 2018
• Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione	Istituto Cantonale di Patologia Via in Selva, 24 - 6600 Locarno (CH – Svizzera) Prof. L. Mazzucchelli, Dott. M. Frattini, Dott.ssa V. Martin, Dott.ssa F. Molinari

<ul style="list-style-type: none"> • Principali materie / abilità professionali oggetto della esperienza formativa 	<ul style="list-style-type: none"> • Estrazione di DNA genomico; • Amplificazione di DNA genomico tramite PCR; • Purificazione di DNA amplificato e sequenziamento diretto con il metodo dei Big Dye terminators su materiale FFPE; • Analisi e valutazione della Instabilità dei Microsatelliti (pannello di Bethesda); • Analisi e valutazione dei riarrangiamenti delle catene pesanti delle Immunoglobuline e della monoclonalità del recettore TCR-gamma; • Analisi e valutazione di mutazioni puntiformi geniche, delezioni, inserzioni nelle principali patologie oncologiche (con l'utilizzo di un sequenziatore automatico Genetic Analyzer e tramite metodica di Real-Time PCR); • Analisi e valutazione di mutazioni su Liquid Biopsy; • Valutazione della tipizzazione del virus HPV su campioni citologici e su materiale FFPE; • Analisi citogenetica interfascia (FISH) con l'impiego di specifiche sonde per i tumori solidi(riarrangiamenti ed amplificazioni geniche); • Acquisita competenza nell'utilizzo dei sistemi di analisi d'immagine; • Colture cellulari; • Estrazione di RNA da tessuti umani ed analisi in Real-Time; • Analisi di sequenziamento di nuova generazione (NGS) tramite metodica Ion Torrent PGM edS5.
<ul style="list-style-type: none"> • Qualifica conseguita 	<ul style="list-style-type: none"> • Stage Retribuito
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	<ul style="list-style-type: none"> • Data Dal 05/10/2009 al 05/12/2009 Azienda Ospedaliera "Sant'Andrea" di Roma Via di Grottarossa, 1035/1039 - 00189, Roma UOC di Istologia ed Anatomia Patologica Prof. L. Ruco, Dott.ssa S. Scarpino
<ul style="list-style-type: none"> • Principali materie / abilità professionali oggetto della esperienza formativa 	<ul style="list-style-type: none"> • Estrazione di materiale genomico (DNA ed RNA) da materiale fresco ed FFPE; • Amplificazione di DNA genomico mediante PCR e Real-Time PCR; • Purificazione di DNA amplificato; • Sequenziamento genico diretto mediante elettroforesi capillare (sec. Sanger) per l'analisi mutazionale dei geni: KRAS, EGFR, C-KIT, PDGFRα, PDGFRβ • Analisi citogenetica interfascia con l'impiego di specifiche sonde per i tumori solidi.
<ul style="list-style-type: none"> • Qualifica conseguita 	<ul style="list-style-type: none"> • Frequenza Volontaria
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	<ul style="list-style-type: none"> • Data Dal 06/02/2002 al 09/09/2004 Azienda Ospedaliera "San Camillo de' Lellis" di Rieti Viale J.F. Kennedy, 1 - 02100 Rieti (RI) U.O.C. di Anatomia Patologica Dott. G. Falcocchio
<ul style="list-style-type: none"> • Principali materie / abilità professionali oggetto della esperienza formativa 	<ul style="list-style-type: none"> • Allestimento e preparazione dei casi; • Fissazione dei campioni ed inclusione dei tessuti; • Realizzazione di sezioni mediante taglio con microtomo; • Realizzazione di sezioni mediante criostato per estemporanee; • Effettuazione di colorazioni citologiche, istologiche ed IHC specifiche.
<ul style="list-style-type: none"> • Qualifica conseguita 	<ul style="list-style-type: none"> • Frequenza Volontaria

6. ATTIVITA' DIDATTICA DOCUMENTATA

<ul style="list-style-type: none"> • Data 	AA 2018-2019, 2019-2020, 2020-2021, 2021-2022, 2022-2023, 2023-2024
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Università degli Studi di Perugia, Polo Scientifico Didattico di Terni, Facoltà di Medicina e Chirurgia, Corso di Laurea in Medicina e Chirurgia
<ul style="list-style-type: none"> • Principali mansioni e responsabilità 	<ul style="list-style-type: none"> • Prof. S. Ascani • Didattica teorica in copresenza in <i>"Patologia Molecolare Oncologica applicata all'Anatomia Patologica"</i>
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	Gennaio 2014 - Giugno 2017
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Azienda Ospedaliero-Universitaria Policlinico di Modena S.C. di Anatomia ed Istologia Patologica <i>Laboratorio di Patologia Molecolare Oncologica</i> Prof. A. Maiorana
<ul style="list-style-type: none"> • Principali mansioni e responsabilità 	<ul style="list-style-type: none"> • Didattica teorica e pratica in laboratorio (Laboratorio di Patologia Molecolare Oncologica) per studenti del CdL in Tecniche di Laboratorio Biomedico, in Scienze Biologiche ed in Biotecnologie dell'Università degli Studi di Modena e Reggio Emilia
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	Dall'AA 2009-2010 all'AA 2012-2013
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Sede distaccata dell'Università degli Studi <i>"La Sapienza"</i> di Roma (<i>Sabina Universitas</i> , Rieti - RI), Corso di Laurea in <i>"Tecniche di Laboratorio Biomedico"</i> Dott. G. Falcocchio
<ul style="list-style-type: none"> • Principali mansioni e responsabilità 	<ul style="list-style-type: none"> • Didattica teorica e pratica in laboratorio (c/o S.C. di Anatomia Patologica dell'ospedale di Rieti) per gli studenti del CdL in Tecniche di Laboratorio Biomedico • Supporto alla stesura di 9 Tesi sulle Tecniche e Tecnologie di Patologia Molecolare Oncologica applicate all'Anatomia Patologica Oncologica
<ul style="list-style-type: none"> • Data 	Settembre 2013
<ul style="list-style-type: none"> • Nome e tipo di istituto di istruzione o formazione 	Università degli Studi di Perugia - Ospedale <i>"Santa Maria della Misericordia"</i> , Perugia Piazza Menghini, 1 - 06129 Perugia (PG) S.C. di Anatomia ed Istologia Patologica Prof. A. Sidoni
<ul style="list-style-type: none"> • Principali mansioni e responsabilità 	<ul style="list-style-type: none"> • Didattica frontale documentata di Patologia Molecolare Oncologica applicata all'Anatomia Patologica per il personale strutturato dell'Anatomia Patologica dell'ospedale di Perugia (Dirigenti Medici, Biologi e TSLB)

7. CAPACITA' E COMPETENZE

<ul style="list-style-type: none"> • Madrelingua 	Italiano
<ul style="list-style-type: none"> • Seconda lingua 	Inglese
<ul style="list-style-type: none"> • Capacità di espressione orale (interazione e produzione) 	Livello intermedio (B1)
<ul style="list-style-type: none"> • Capacità di lettura e scrittura 	Livello intermedio (B1)
<ul style="list-style-type: none"> • Capacità e competenze relazionali e sociali 	<ul style="list-style-type: none"> • Ottimi rapporti collaborativi con i docenti ed i colleghi di lavoro, massima disponibilità, comunicatività e spiccato spirito d'adattamento ad ogni situazione • Capacità di risolvere in modo critico ed in team le problematiche lavorative

- | | |
|----------------------------------------------------------------------------------------------------|-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
| <ul style="list-style-type: none"> • Capacità e competenze organizzative | <ul style="list-style-type: none"> • Organizzazione di viaggi per partecipazione a congressi e convegni • Serietà, professionalità e precisione nel lavoro e nei rapporti interpersonali • Presidente di Seggio Elettorale |
| <ul style="list-style-type: none"> • Capacità e competenze tecniche ed informatiche | <ul style="list-style-type: none"> • Ottima conoscenza e piena padronanza nell'uso del computer, internet, posta elettronica, creazione e gestione file mediante pacchetto applicativo Microsoft Office e sistemi operativi Windows e Mac • Utilizzo avanzato di tutti i sistemi informatici e degli applicativi all'avanguardia di competenza dei Laboratori di Biologia Molecolare Oncologica |
| <ul style="list-style-type: none"> • Capacità e competenze artistiche | <ul style="list-style-type: none"> • Ex-soprano del coro ecclesiale del Duomo di Terni • Buona nuotatrice |
| <p>PATENTE</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Automobilistica: Patente B • Automunita |
| <p>ALLEGATI
DOCUMENTATI</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Elenco Corsi di Formazione, Corsi ECM, Partecipazione a Convegni • Elenco Pubblicazioni ed Abstract • Elenco attività didattica |

La sottoscritta Cecilia Caprera, dichiara sotto la propria responsabilità, ai sensi degli Artt. 19, 46 e 47 del D.P.R. 28/12/2000, n. 445 e consapevole delle sanzioni penali previste all'Art. 76 dello stesso D.P.R. per le ipotesi di falsità in atti e dichiarazioni mendaci, che quanto dichiarato nel sopra riportato Curriculum Vitae corrisponde a verità e che le eventuali fotocopie di titoli allegati sono conformi all'originale.

La sottoscritta dichiara altresì di essere a conoscenza dell'art. 75 del D.P.R. 28.12.2000, n. 445, relativo alla decadenza dai benefici eventualmente conseguenti al provvedimento emanato, qualora l'Amministrazione, a seguito di controllo, riscontri la non veridicità del contenuto della suddetta dichiarazione.

Autorizzo il trattamento dei miei dati personali ai sensi del Decreto Legislativo 30 giugno 2003, n. 196

Terni, lì 17.02.2025

Il dichiarante
Cecilia Caprera