

ISTRUZIONE E FORMAZIONE

- **ABILITAZIONE ALL'ESERCIZIO DELLA PROFESSIONE DI BIOLOGO (SEZ. A)**

Esame di stato - Università degli Studi della Calabria | NOV 2025 (II sessione)

- **LAUREA MAGISTRALE in BIOTECNOLOGIE MEDICHE E FARMACEUTICHE**

Università degli Studi di Firenze | SETT 2021-APR 2024

Laurea in Biotecnologie Mediche e Farmaceutiche classe LM-9, conseguita con votazione 110 e lode. Tesi sperimentale in patologia sperimentale: "Prospettive innovative per una terapia combinata nel trattamento del melanoma".

- **LAUREATRIENNALE in BIOTECNOLOGIE**

Università degli Studi "Magna Grecia" di Catanzaro | SETT 2017-MAR 2021

Laurea in Biotecnologie, classe L-2, conseguita con votazione 110 e lode. Tesi sperimentale in biochimica: "Il silenziamento di H ferritina induce transizione epitelio mesenchimale in cellule k562".

- **DIPLOMA DI MATURITA'**

Liceo scientifico "Ilio Adoriso" | SETT 2012 – LUG 2017

Diploma di maturità scientifica conseguito con votazione 97/100.

ESPERIENZA PROFESSIONALE

- **FREQUENZA VOLONTARIA**

Dipartimento di Scienze Biomediche e Sperimentali "Mario Serio" | OTT 2025 – Presente

Sto svolgendo un periodo di frequenza volontaria presso il laboratorio di *Tumor Metabolism and Microenvironment* della Prof.ssa Paola Chiarugi, seguendo progetti di ricerca con focus sul metabolismo del cancro in modelli di prostata e carcinoma colon rettale.

- **ASSEGNO DI RICERCA**

Università degli studi di Firenze - Dipartimento di Scienze Biomediche e Sperimentali "Mario Serio" | OTT 2024 – SETT 2025

Assegnista di ricerca nell'ambito dell'oncologia molecolare presso il laboratorio di *Tumor Metabolism and Microenvironment* della Prof.ssa Paola Chiarugi. Mi sono occupata di un progetto con focus sulle alterazioni metaboliche, in particolare il metabolismo lipidico, nel carcinoma coloretale (CRC) e il loro ruolo nell'evasione immunitaria.

- **FREQUENZA VOLONTARIA**

Dipartimento di Scienze Biomediche e Sperimentali "Mario Serio" | LUG 2024 – OTT 2024

Svolgimento di un periodo di frequenza volontaria nel laboratorio di *Tumor Metabolism and*

Microenvironment della Prof.ssa Paola Chiarugi.

- **TIROCINIO CURRICULARE MAGISTRALE**

Dipartimento di Scienze Biomediche e Sperimentali “Mario Serio” | GIU 2023 – GEN 2024

Tirocinio svolto presso il laboratorio di Patologia della Prof.ssa Francesca Bianchini.

- **TIROCINIO CURRICULARE TRIENNALE**

Università degli studi “Magna Grecia” di Catanzaro | OTT 2019 – MAR 2020

Tirocinio svolto presso il laboratorio di Biochimica del Prof. Francesco Saverio Costanzo.

ULTERIORI INFORMAZIONI

Pubblicazioni

- Iozzo M., Ippolito L., [...] **Grillo C.**, Sandrini G., Benelli M., Comito G., Giannoni E., Chiarugi P. Lactate-induced H3K4me3 histone mark promotes PLOD1-driven prostate cancer invasion. *Cell Death & Disease* (Research Square preprint <https://doi.org/10.21203/rs.3.rs-7767481/v1>).
- Gangarossa G.^{1#}, **Grillo C.**^{1#}, Roccabianca S., [...], Giannoni E., Comito G.^{1#} and Chiarugi P.^{1#}. *Non-enzymatic isolation of cancer-associated fibroblasts from human prostate tumor explants*. *Bio-protocol* 2026. PMID: 41815832.

Conferenze

- **5th Workshop SIB group Tumor Biochemistry “Is cancer an inaccessible fortress? Exploiting tumor Achilles’ heels to foster treatment opportunities”**
Università degli Studi di Torino | 9-10 GIU 2025
Partecipazione al congresso, organizzato dalla *Società Italiana di Biochimica* (SIB) per i ricercatori young, con la presentazione di un poster sul progetto di ricerca dal titolo “*Targeting metabolic dysregulation to bypass immune escape in human colorectal carcinoma*”.

Corsi e Webinar

- **CORSO DI FORMAZIONE EPIGENETICA: TECNOLOGIE AVANZATE**
Università degli Studi di Milano | 16-17 FEB 2026
Corso di formazione organizzato dalla Federazione Italiana Scienze della Vita (FISV).
- **CORSO DI FORMAZIONE ADVANCED TECHNOLOGIES IN SINGLE CELL OMICS**
Università degli Studi di Milano | 4-5 FEB 2025
Corso di formazione organizzato dalla Federazione Italiana Scienze della Vita (FISV), dedicato alle tecnologie per l’analisi di genomica, trascrittomica e proteomica su singola cellula.
- **WEBINAR “PRECISION GENE HUMANIZATION IN MICE: BRINDING THE TRANSLATIONAL GAP”**
Charles River | 17 GIU 2025
Partecipazione al webinar, organizzato dall’azienda Charles River, in cui è stato affrontato l’utilizzo della tecnica CRISPR/Cas9 per creare modelli murini completamente umanizzati.

Seminari

- **“Expanding circulating tumor cell detection beyond the EpCAM horizon”**
Seminario della Dott.ssa Anna Terrazzan organizzato dalla Società di Biochimica e Biologia Molecolare.
- **“Research on Strategies to Overcome Refractory Gastric Cancer Using Immunocompetent Mouse Gastric Cancer Models”**
Seminario del Prof. Sachiyo Nomura presso l’Università degli Studi di Firenze.
- **“Tumor invasion and Microenvironment”**
Seminario del Prof. Arthur M. Mercurio presso l’Università degli Studi di Firenze.
- **“Uncovering mechanisms of resistance using laboratory evolution experiments”**
Seminario del Prof. Andrea Ciliberto presso l’Università degli Studi di Firenze.
- **“Targeting Collagen in Pancreatic Cancer to reduce Tumor Aggressiveness and Metastasis”**
Seminario della Dott.ssa Donatella delle Cave organizzato dalla Società di Biochimica e Biologia Molecolare.
- **“RNAscope: The Next Level RNA In-situ Hybridization Visualize Any Target From Any Species In Any Tissue”**
Seminario organizzato dall’azienda Bio-Techne presso l’Università degli Studi di Firenze.

COMPETENZE

Lingue

Italiano | Madrelingua
Inglese | Livello intermedio

Competenze personali

- Forte motivazione e impegno
- Propensione al lavoro di squadra
- Velocità di apprendimento
- Pensiero critico e problem solving
- Precisione e affidabilità
- Ottime capacità organizzative e di gestione del tempo

Competenze tecniche

- Tecniche di biologia cellulare: Mantenimento ed espansione di colture cellulari primarie e tumorali. Modelli cellulari 3D in vitro. Co-culture con cellule tumorali e cellule immunitarie (T CD8+ e T CD4+). Analisi cellulari fenotipiche tramite saggi di proliferazione, vitalità, migrazione, invasione, colony formation e sphere forming assay. Analisi bioenergetica delle cellule mediante Seahorse. Trasfezione cellulare;
- Tecniche di biologia molecolare e biochimica: Estrazione di proteine, RNA e DNA da pellet cellulari, Western blotting, retrotrascrizione, Real Time PCR, co-IP assay, saggi ELISA;
- Preparazione di sezioni istologiche per immunistochemica (inclusione in paraffina, taglio e montaggio di vetrini);
- Analisi cellulare mediante citofluorimetria e microscopia confocale;
- Analisi metabolomiche su campioni cellulari tumorali (GC-MS);
- Isolamento di cellule mononucleate (PBMC) da sangue periferico mediante gradiente di densità e successiva selezione di CD8+ e CD4+ T cells da utilizzare per esperimenti cellulari (co-culture con cellule tumorali, analisi al FACS, saggi ELISA);
- Isolamento di fibroblasti e CAF da biopsie umane con il loro rispettivo mantenimento in coltura e utilizzo negli esperimenti.
- Isolamento di monociti da buffy coat mediante separazione su gradiente e successivo differenziamento in macrofagi in vitro;
- Elaborazione e analisi dei dati sperimentali con ImageJ, Image LAB e GraphPad Prism;
- Conoscenza del pacchetto Office (Word, Excel, Power Point).

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".

DATA 11/03/2026

*Firma autografa omessa ai
sensi dell'art. 3 d.lgs. 39/1993.*