***Curriculum vitae***

**NOME:** Rosa Gullace

**CELLULARE:** 340 5230231

**e- MAIL:** ro.gullace@gmail.com

## **Febbraio 2019- :** Master inStem cells and genome editing (u-stem) In memoriam of Paolo Bianco Sapienza Università di Roma.

**dal 1/04/2016 al 31/03/2019:** Dottoranda di ricerca in Scienze della Vita **XXXI ciclo**, Laboratorio di Genetica e malattie metaboliche-Pediatria Universitaria- Università Magna Græcia di Catanzaro

Durante il dottorato mi sono occupata della genotipizzazione e del sizing dell’espansione esanucleotidica ripetuta GGGGCC nel gene C9orf72 in pazienti affetti da sclerosi laterale amiotrofica e dell’espansione trinucleotidica CGG nel gene FMR1, coinvolto nella sindrome di X-fragile e nell’ X-fragile con temore/atassia (FXTAS).

**Istruzione**

2013

**Laurea magistrale i**n **Biologia** (LM-6) - indirizzo **Biotecnologie e Microbiologia Applicata**

Università degli studi di Messina

Votazione 110/110 e lode

Titolo tesi sperimentale: Analisi delle differenze nella composizione monomerica di poliidrossialcanoati da *Pseudomonadaceae* per sistemi drug delivery.

2011

**Laurea triennale** in **Scienze Biologiche** (L-12) indirizzo **Biosanitario**

Università degli studi di Messina

Votazione 110/110

Titolo tesi compilativa: Dermatofiti: ecologia, isolamento e identificazione.

2006

Maturità classica

Votazione 100/100

Istituto d’istruzione superiore Vincenzo Gerace, Cittanova (RC)

**Attività post-laurea**

Luglio 2014 a marzo 2016

Tirocinio nel laboratorio di **biologia molecolare** presso il Dipartimento delle Scienze Biomediche, Odontoiatriche e delle Immagini Morfologiche e Funzionali -Policlinico Universitario Gaetano Martino di Messina.

Gennaio 2014 a giugno 2014

Tirocinio nel Laboratorio di **Microbiologia e Virologia Fondamentale e Applicata** dell'Università di Messina.

**Tirocinio formativo**

Anno 2010-2011

Tirocinio formativo durante la laurea triennale nel **laboratorio di analisi cliniche** presso la" Casa di cura San Camillo" di Messina.

**Competenze linguistiche**

**Madrelingua: Italiana**

**Lingua inglese: First Certification of English (FCE) anno 2015**

**Competenze tecniche:**

**Tecniche di Biologia Molecolare**: Estrazione del DNA, PCR, Elettroforesi su gel di agarosio, Sequenziamento Sanger. Amplificazione, detezione ed analisi di microsatelliti nelle malattie neurodegenerative: ripetizioni esanucleotidiche nel gene C9orf72 e trinucleotidiche nel gene FMR1. Elettroforesi su gel di poliacrilammide e western blot.

**Tecniche di biologia cellulare:** allestimento, mantenimento e manipolazione di colture cellulari. Crioconservazione. Trasfezione.

**Tecniche istologiche:** preparazione di strisci di sangue, colorazione ematossilina eosina.

**Tecniche microbiologiche:** tecniche di base, semina per striscio, spatolamento ed infissione. Colorazione di gram. colorazione rosso nilo per inclusioni lipidiche. Preparazione di terreni di coltura liquidi e solidi. Gestione di banche di batteri produttori utilizzati nelle fermentazioni.

**Strumenti utilizzati:** sequenziatori ABI 310, ABI 3500. Camere elettroforetiche per DNA e per proteine. Sonicatore. Bioscreen C analyzer per curve di crescita batterica. Liofilizzatore. Estrattore sohelet. Rotavapor. Microscopio ottico e microscopio a fluorescenza.

**Competenze informatiche**: Pacchetto Office. Utilizzo dei database NCBI, delle banche dati KEGG e Biocyc. Familiarità con INGENUITY (IPA) per pathway metabolici.

**Corsi**

2 Luglio -14 Luglio 2018. Summer School-Università di Pisa **“From Genes to Cells: a basic Course of Molecular, Cellular and Ultrastructural biology”**

10-12 Luglio 2017. Summer School **“Lab Techniques in** **Mammalian Cell Biology” - University College of London**, organized by professor **Ivan Gout**.

15-16 dicembre 2016. **Corso teorico-pratico di Citofluorimetria**- Università Magna Graecia di Catanzaro, organizzato da **Becton Dickinson-Italia.**

**Pubblicazioni**

Avenoso, A., Bruschetta, G., D’Ascola, A., Scuruchi, M., Mandraffino, G., **Gullace, R.,** Saitta, A., Campo, S., Campo, G. M.; 2019 **Hyaluronan fragments produced during tissue injury: A signal amplifying the inflammatory response;** [Arch Biochem Biophys.](https://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/30668938" \o "Archives of biochemistry and biophysics.) 2019 Mar 15;663:228-238. doi: 10.1016/j.abb.2019.01.015

Bonapace G., **Gullace R**., Concolino D., Iannello G., Procopio R., Gagliardi M., Arabia G., Barbagallo G., Lupo A., Manfredini L. I., Annesi G., Quattrone A.; **[Intracellular FMRpolyG-HSP70 complex: Possible use as biochemical marker of Fragile X Tremor Ataxia Syndrome](https://www.biorxiv.org/content/early/2018/05/30/278416) bioRxiv** 278416; doi: https://doi.org/10.1101/278416

Nicolò M.S., Franco D., Camarda V., **Gullace R**., Rizzo M.G., Fragala M., Licciardello G., Catara A., Guglielmino S.P.P., 2014, **Integrated microbial process for bioconversion of crude glycerol from biodiesel into biosurfactants and PHAs,** Chemical Engineering Transactions, 38, 187-192 DOI: 10.3303/CET1438032

Poster:

Bonapace G., **Gullace R.**, Moricca M.T., Ferraro S., Romano G., Mascaro I., Concolino D. **Formazione di aggregati solubili come meccanismo patogenetico alternativo in pazienti affetti da PKU**. SIMMESN, Roma, 29 Novembre - 1 Decembre 2017

Bonapace G., **Gullace R**., Concolino D., Iannello G., Procopio R., Gagliardi M., Arabia G., Barbagallo G., Lupo A., Manfredini L. I., Annesi G., Quattrone A., **Intracellular toxic aggregates: Possible use as marker of Fragile X Tremor Ataxia Syndrome**. SIGU Napoli, 29-30 Novembre 2017

Bonapace, G., **Gullace, R.**, Concolino, D., Arabia, G., Quattrone, A., Procopio, R., Iannello, G., Gagliardi, M., Annesi, G. **Intracellular FmRPpolyG-HSP70 complex: Possible use as biochemical marker of FXTAS.** The American society of Human genetics, Orlando 17-21 Ottobre 2017