



GEFÖRDERT IM RAHMEN DER  
FTI-STRATEGIE NIEDERÖSTERREICH 2027



# XENOFAT (FTI22-G-023)

## Auswirkungen von Klimakrise und Pestizideinsatz auf Fettsäuren im Nahrungsnetz

Wien, 16. Oktober 2023

Lisa Bauer



Bundesministerium  
Arbeit und Wirtschaft

Bundesministerium  
Klimaschutz, Umwelt,  
Energie, Mobilität,  
Innovation und Technologie



# Überblick

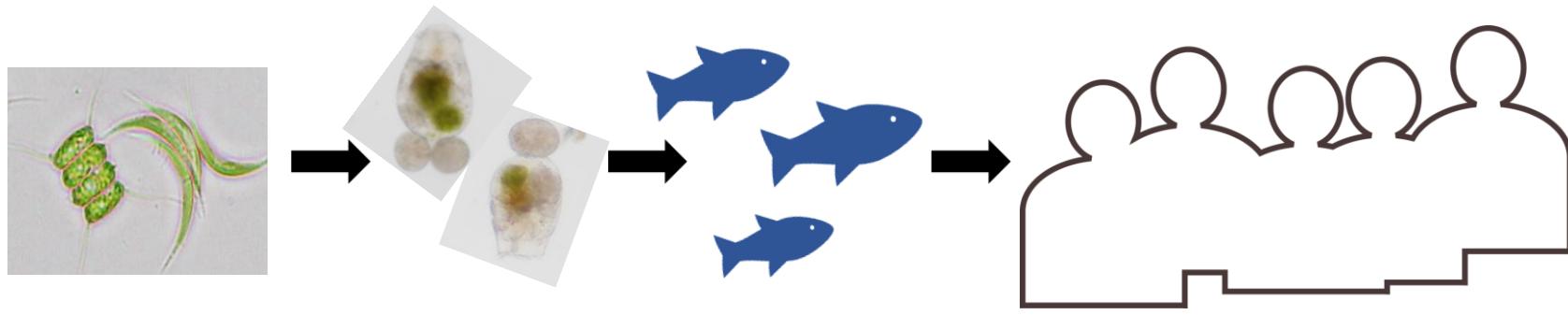


- Fettsäuren im Nahrungsnetz
- Einfluss von Umweltbedingungen
- Karpfenteiche im Waldviertel
- Projektziele und Projektteam
- Aktuelle Tätigkeiten



# Fettsäuren im Nahrungsnetz

- Phytoplankton – Primärproduktion
  - Quelle für essentielle Nährstoffe und Biomoleküle
  - Weitergabe von Fettsäuren im Nahrungsnetz
  - Einfluss auf aquatisches und terrestrisches Ökosystem



# Fettsäuren im Nahrungsnetz

- Wichtige Funktionen in Lebewesen
  - Energiespeicher
  - Zellmembran
  - Gehirnentwicklung
- Fettsäureprofil in Nahrung wichtig für Konsumenten



DeXnovo



Biokonversion  
(C18 → C20/C22)



Selektive  
Anreicherung

# Fettsäuren im Nahrungsnetz

Änderung  
Umweltfaktoren

Änderung  
Fettsäuremuster  
in  
Phytoplankton

Konsequenzen  
für – zum  
Beispiel – Fisch  
und Mensch

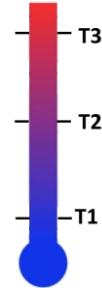
Fettsäurenprofil im gesamten Nahrungsnetz von Umweltfaktoren abhängig

Einfluss von  
Temperaturerhöhung und  
Pestizideintrag?



# Einfluss von Umweltfaktoren

- Temperaturerhöhung um 2-5°C bis 2100 vorausgesagt  erhöhte Wassertemperatur
- Kurzfristige Fluktuationen werden häufiger
  - Extreme Hitzetage, Unterschiede zwischen Jahreszeiten
- Änderungen in Fettsäuremuster von Phytoplankton
  - Hitze  weniger langkettige, ungesättigte FS



# Einfluss von Umweltfaktoren

- Belastung von Süßwasser-Ökosystemen durch Xenobiotika – z.B. Pestizide
- Wasserlöslich ☐ Ausschwemmung in Süßwasser-Ökosysteme (Starkregen)
- Potentiell schädlich für aquatische Organismen
- Eingriff in Stoffwechsel von Pflanzen ☐ ähnlicher Einfluss auf Phytoplankton zu erwarten



# Karpfenteiche im Waldviertel

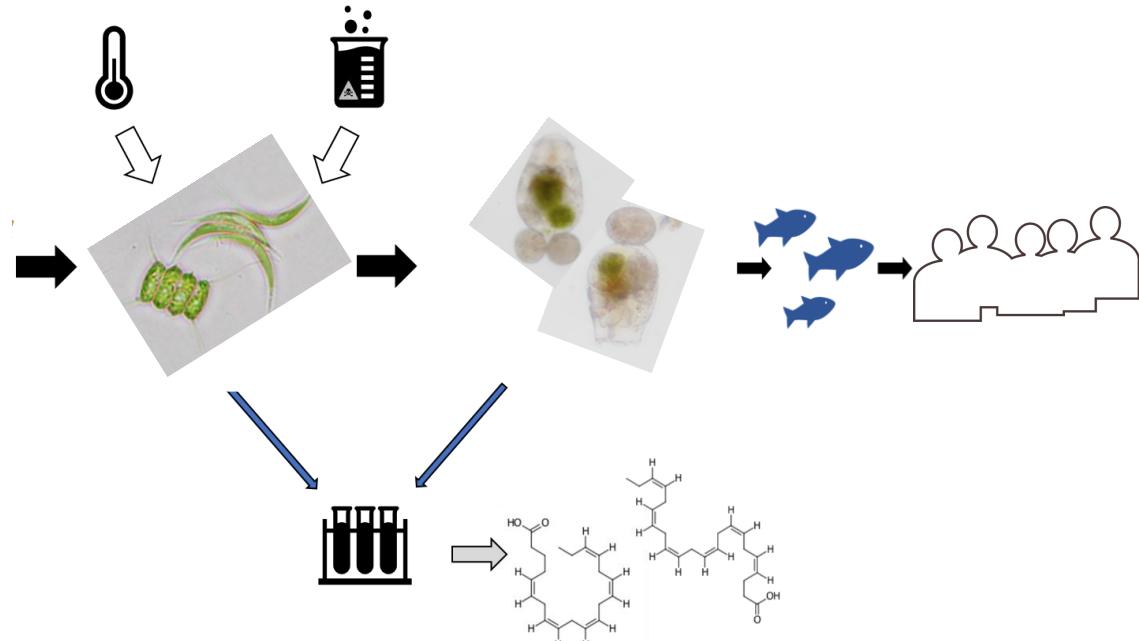
- Karpfenteiche prägen die Region
- Wirtschaftlich und landschaftlich bedeutend
- Stark abhängig von natürlichem Futter
- Nährwert von Phytoplankton und Zooplankton  
bedeutend für die Region



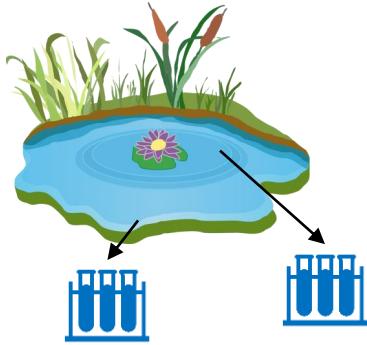
# Projektziele



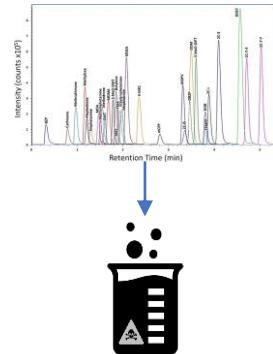
IFA<sup>®</sup>  
Department für  
Agrarbiotechnologie



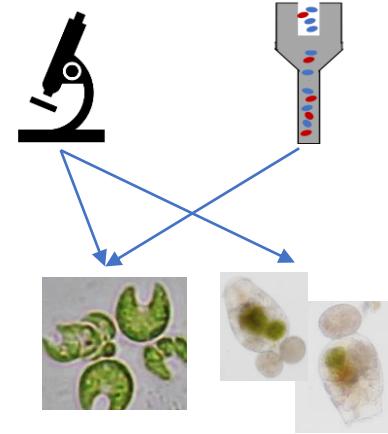
# Projektziele Statuserfassung Karpfenteiche



Probenahmen zu  
verschiedenen  
Zeitpunkten



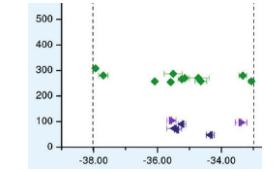
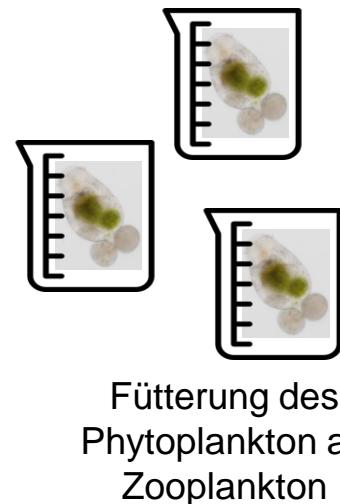
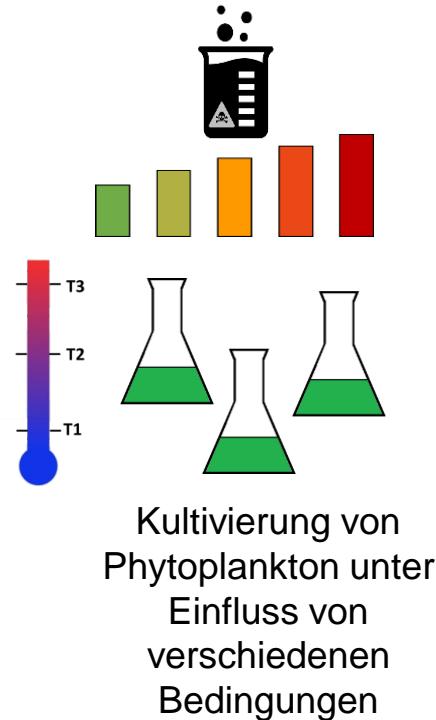
Identifikation von  
Xenobiotika mittels  
HPLC-MS



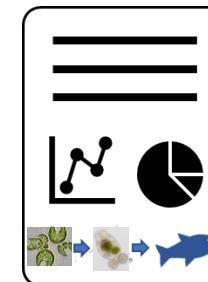
Identifikation von  
Phyto- und  
Zooplankton mittels  
Mikroskopie und  
Durchfluszytometrie

# Projektziele

## Einfluss auf Fettsäureproduktion



$\delta^{13}\text{C}_{\text{FAME}}$  und  $\delta^2\text{H}_{\text{FAME}}$

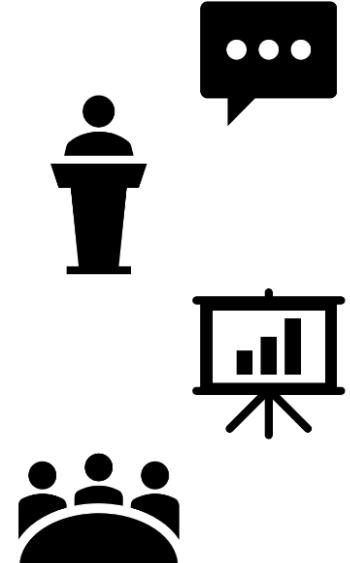


Analyse des Fettsäuremusters

Abgleich mit Literaturdaten – Einfluss auf Fisch und Mensch?

# Projektziele Kommunikation

- Auswertung der Daten in Kooperation mit allen Partnern
- Kommunikation der Ergebnisse
  - Verbreitung über öffentlich zugängliche Plattformen (z.B. Homepage, Social Media)
  - Kontakt mit Personen aus Teich- und Landwirtschaft (Workshop)
  - Fact Sheets
  - Wissenschaftliche Publikationen und Präsentationen



# Projektteam



BEST	Wassercluster Lunz	BOKU – IBAM und UT
<ul style="list-style-type: none"><li>– Phyto- und Zooplankton-kultivierung im Labormaßstab</li></ul>	<ul style="list-style-type: none"><li>– Identifikation von Organismen in Teichen</li><li>– Biomasseanalyse (Fettsäuren)</li></ul>	<ul style="list-style-type: none"><li>– Analytik Teichwasser (Pestizide)</li><li>– Mikroskopische Untersuchungen</li></ul>



# Aktuelle Tätigkeiten

- Probenahme
- Methodenentwicklung Pestizide





IFA<sup>+</sup>  
Department für  
Agrarbiotechnologie



### Lisa Bauer

[lisa.bauer@best-research.eu](mailto:lisa.bauer@best-research.eu)  
+43 5 02378-9467

### Katharina Ludwig

[katharina.ludwig@best-research.eu](mailto:katharina.ludwig@best-research.eu)  
+43 5 02378-9461

### Bernhard Drosig

[bernhard.drosig@best-research.eu](mailto:bernhard.drosig@best-research.eu)  
+43 5 02378-9428

# Quellen



- B. C. McMeans, A.-M. Koussoroplis, and M. J. Kainz, 'Effects of seasonal seston and temperature changes on lake zooplankton fatty acids: Seasonal variation in zooplankton fatty acids', *Limnol. Oceanogr.*, vol. 60, no. 2, pp. 573–583, Mar. 2015, doi: 10.1002/limo.10041.
- M. Pilecky *et al.*, 'Common carp (*Cyprinus carpio*) obtain omega-3 long-chain polyunsaturated fatty acids via dietary supply and endogenous bioconversion in semi-intensive aquaculture ponds', *Aquaculture*, vol. 561, p. 738731, Dec. 2022, doi: 10.1016/j.aquaculture.2022.738731.
- M. P. Hernando, I. R. Schloss, F. De la Rosa, and M. De Troch, 'Fatty acids in microalgae and cyanobacteria in a changing world: Contrasting temperate and cold environments', *BIOCELL*, vol. 46, no. 3, pp. 607–621, 2022, doi: 10.32604/biocell.2022.017309.
- M. I. Gladyshev *et al.*, 'Fatty acid composition of Cladocera and Copepoda from lakes of contrasting temperature', *Freshw. Biol.*, vol. 60, no. 2, pp. 373–386, Feb. 2015, doi: 10.1111/fwb.12499.
- A. M. M. Gonçalves, J. C. Marques, and F. Gonçalves, 'Fatty Acids' Profiles of Aquatic Organisms: Revealing the Impacts of Environmental and Anthropogenic Stressors', in *Fatty Acids*, A. Catala, Ed. InTech, 2017, doi: 10.5772/intechopen.68544.
- F. Guo, S. E. Bunn, M. T. Brett, and M. J. Kainz, 'Polyunsaturated fatty acids in stream food webs - high dissimilarity among producers and consumers', *Freshw. Biol.*, vol. 62, no. 8, pp. 1325–1334, Aug. 2017, doi: 10.1111/fwb.12956.
- F. De la Rosa, M. De Troch, G. Malanga, and M. Hernando, 'Differential sensitivity of fatty acids and lipid damage in *Microcystis aeruginosa* (cyanobacteria) exposed to increased temperature', *Comp. Biochem. Physiol. Part C Toxicol. Pharmacol.*, vol. 235, p. 108773, Sep. 2020, doi: 10.1016/j.cbpc.2020.108773.
- A. D. Patterson, F. J. Gonzalez, and J. R. Idle, 'Xenobiotic metabolism - A view through the metabolometer', *Chem. Res. Toxicol.*, vol. 23, no. 5, pp. 851–860, May 2010, doi: 10.1021/tx100020p.
- V. Mohaupt *et al.*, 'Pesticides in European rivers, lakes and groundwaters – Data assessment', European Topic Centre on Inland, Coastal and Marine waters, Technical Report 1/2020, 2020.
- D. A. Devault, J.-P. Guillemin, M. Millet, F. Eymery, M. Hulin, and M. Merlo, 'Prosulfocarb at center stage!', *Environ. Sci. Pollut. Res.*, vol. 29, no. 1, pp. 61–67, Jan. 2022, doi: 10.1007/s11356-019-06928-8.
- Y. Shao, L. Jiang, H. Zhou, J. Pan, and Y. He, 'Identification of pesticide varieties by testing microalgae using Visible/Near Infrared Hyperspectral Imaging technology', *Sci. Rep.*, vol. 6, no. 1, p. 24221, Apr. 2016, doi: 10.1038/srep24221.
- L. Moro *et al.*, 'Fast pesticide pre-screening in marine environment using a green microalgae-based optical bioassay', *Mar. Pollut. Bull.*, vol. 129, no. 1, pp. 212–221, Apr. 2018, doi: 10.1016/j.marpolbul.2018.02.036. RTI Projects 2022 | Basic Research | 20
- V. Dupraz, D. Ménard, F. Akcha, H. Budzinski, and S. Stachowski-Haberkorn, 'Toxicity of binary mixtures of pesticides to the marine microalgae *Tisochrysis lutea* and *Skeletonema marinoi*: Substance interactions and physiological impacts', *Aquat. Toxicol.*, vol. 211, pp. 148–162, Jun. 2019, doi: 10.1016/j.aquatox.2019.03.015.
- P. Drogui and P. Lafrancé, 'Pesticides and Sustainable Agriculture', in *Farming for Food and Water Security*, vol. 10, E. Lichfouse, Ed. Dordrecht: Springer Netherlands, 2012. doi: 10.1007/978-94-007-4500-1.
- C. Chemnitz, K. Wenz, S. Haffmans, and D. Gordon, 'Pestizidatlas 2022 - Daten und Fakten zu Giften in der Landwirtschaft', Global 2000, Jan. 2022.
- Herbicide Resistance Action Committee, 'Global Herbicide Classification Lookup'. <https://hraglobal.com/tools/classification-lookup> (accessed Sep. 20, 2022).
- Fungicide Resistance Action Committee, 'FRAC Code List 2022: Fungal control agents sorted by cross-resistance pattern and mode of action'. Mar. 2022. [Online]. Available: [https://www.frac.info/docs/default-source/publications/frac-code-list/frac-code-list-2022--final.pdf?sfvrsn=b6024e9a\\_2](https://www.frac.info/docs/default-source/publications/frac-code-list/frac-code-list-2022--final.pdf?sfvrsn=b6024e9a_2)
- Insecticide Resistance Committee, 'The IRAC Mode of Action Classification Online'. <https://irac-online.org/mode-of-action/classification-online/> (accessed Sep. 20, 2022).

# Quellen



- C. Bauer, 'Waldviertler Teiche', *Denisia*, vol. 33, pp. 157–166, 2014.
- P. Wu *et al.*, 'Elevated temperature and browning increase dietary methylmercury, but decrease essential fatty acids at the base of lake food webs', *Sci. Rep.*, vol. 11, no. 1, p. 16859, Dec. 2021, doi: 10.1038/s41598-021-95742-9.
- M. Pilecky *et al.*, 'Hydrogen isotopes ( $\delta$  2 H) of polyunsaturated fatty acids track bioconversion by zooplankton', *Funct. Ecol.*, vol. 36, no. 3, pp. 538–549, Mar. 2022, doi: 10.1111/1365-2435.13981.
- C. W. Twining, J. T. Brenna, N. G. Hairston, and A. S. Flecker, 'Highly unsaturated fatty acids in nature: what we know and what we need to learn', *Oikos*, vol. 125, no. 6, pp. 749–760, Jun. 2016, doi: 10.1111/oik.02910.
- J. M. Rousch, S. E. Bingham, and M. R. Sommerfeld, 'Changes in fatty acid profiles of thermo-intolerant and thermo-tolerant marine diatoms during temperature stress', *J. Exp. Mar. Biol. Ecol.*, vol. 295, no. 2, pp. 145–156, Nov. 2003, doi: 10.1016/S0022-0981(03)00293-4.
- N. N. Sushchik, G. S. Kalacheva, N. O. Zhila, M. I. Gladyshev, and T. G. Volova, 'A Temperature Dependence of the Intra- and Extracellular Fatty-Acid Composition of Green Algae and *Cyanobacterium*', *Russ. J. Plant Physiol.*, vol. 50, no. 3, pp. 374–380, May 2003, doi: 10.1023/A:1023830405898.
- R. Mauthner-Weber, K. Deutsch, D. Krämer, J. Grath, G. Höchedlinger, and H. Loisland-Weisz, '30 Jahre bundesweit einheitliches Gewässergütemonitoring', Bundesministerium für Landwirtschaft, Regionen und Tourismus, Wien, 2022. RTI Projects 2022 | Basic Research | 21
- K. Wakabayashi and P. Böger, 'Structure-Activity Correlation of Very Long-Chain Fatty Acid Biosynthesis Inhibitors', in *Herbicide Classes in Development*, P. Böger, K. Wakabayashi, and K. Hirai, Eds. Berlin, Heidelberg: Springer Berlin Heidelberg, 2002, pp. 341–357. doi: 10.1007/978-3-642-59416-8\_13.
- V. W. W. Bao, K. M. Y. Leung, J.-W. Qiu, and M. H. W. Lam, 'Acute toxicities of five commonly used antifouling booster biocides to selected subtropical and cosmopolitan marine species', *Mar. Pollut. Bull.*, vol. 62, no. 5, pp. 1147–1151, May 2011, doi: 10.1016/j.marpolbul.2011.02.041.
- V. Dupraz, N. Coquillé, D. Ménard, R. Sussarellu, L. Haugarreau, and S. Stachowski-Haberkorn, 'Microalgal sensitivity varies between a diuron-resistant strain and two wild strains when exposed to diuron and irgarol, alone and in mixtures', *Chemosphere*, vol. 151, pp. 241–252, May 2016, doi: 10.1016/j.chemosphere.2016.02.073.
- V. Dupraz *et al.*, 'Combined effects of antifouling biocides on the growth of three marine microalgal species', *Chemosphere*, vol. 209, pp. 801–814, Oct. 2018, doi: 10.1016/j.chemosphere.2018.06.139.
- S. B. Sjollema *et al.*, 'Hazard and risk of herbicides for marine microalgae', *Environ. Pollut.*, vol. 187, pp. 106–111, Apr. 2014, doi: 10.1016/j.envpol.2013.12.019.
- G. Arzul, F. Quiniou, and C. Carrie, 'In Vitro Test-Based Comparison of Pesticide-Induced Sensitivity in Marine and Freshwater Phytoplankton', *Toxicol. Mech. Methods*, vol. 16, no. 8, pp. 431–437, Jan. 2006, doi: 10.1080/15376520600698717.
- F. Demaily *et al.*, 'Impact of diuron and S-metolachlor on the freshwater diatom *Gomphonema gracile*: Complementarity between fatty acid profiles and different kinds of ecotoxicological impact-endpoints', *Sci. Total Environ.*, vol. 688, pp. 960–969, Oct. 2019, doi: 10.1016/j.scitotenv.2019.06.347.